

Dup 878

1108

ARCHIVOS

DO

MUSEU NACIONAL

DO

RIO DE JANEIRO

Nunquam aliud natura, aliud sapientia dicit.

J. 14. 321.

In silvis academi querere rerum.

Quamquam Socraticis madet sermonibus.

H.

VOLUME XI



RIO DE JANEIRO
IMPRENSA NACIONAL

1901

QUADRO DO PESSOAL
DO
MUSEU NACIONAL DO RIO DE JANEIRO

1901

ADMINISTRAÇÃO

Director geral — Dr. João Baptista de Lacerda.

Secretario — Alípio de Miranda Ribeiro.

Bibliothecario — Manoel Soares de Carvalho Peixoto.

PRIMEIRA SECÇÃO

Zoologia

Professor — Hermillo Bourguy Macedo de Mendonça
(engenheiro).

Assistente — Carlos Moreira.

Preparadores:

Taxidermia — Eduardo Teixeira de Siqueira.

Osteologia — Antero Martins Ferreira.

TERCEIRA SECÇÃO

Mineralogia, geologia e paleontologia

Professor — Francisco de Paula Oliveira (engenheiro de minas).

Assistente — Hildebrando Teixeira Mendes (engenheiro de minas).

Preparador — Oscar Publio de Mello.

SEGUNDA SECÇÃO

Botanica

Professor — Dr. Amaro Ferreira das Neves Armond.

Assistente — Dr. Ernst Hemmendorff.

Preparador — Alexandre Magno de Mello Mattos.

QUARTA SECÇÃO

Anthropologia, ethnologia e archeologia

Professor — Domingos Sergio de Carvalho (engenheiro).

Assistente — Dr. Publio de Mello.

Preparador — Santos Lahera y Castillos.

Porteiro — Antonio Alves Ribeirão Catalão.

Continuo — Amando Goulart Alvim.

Jardineiro-chefe — Frederico Groth.

COMISSÃO DE REDACÇÃO DOS ARCHIVOS

João Baptista de Lacerda.

Hermillo Bourguy Macedo de Mendonça.

Domingos Sergio de Carvalho.

CONTRIBUIÇÕES PARA O CONHECIMENTO DA FAUNA BRAZILEIRA

CRUSTACEOS DO BRAZIL

POR

Carlos Moreira

ASSISTENTE DA SECÇÃO DE ZOOLOGIA DO MUSEU NACIONAL

A unica tentativa que tem sido feita até hoje, para reunir os elementos esparsos pelas diversas publicações scientificas, sobre a fauna carcinologica do Brazil, foi levada a effeito por Sidney J. Smith em 1869 *. O trabalho do carcinologo americano é, entretanto, mesmo para aquella epoca, bastante incompleto, impondo-se, portanto, a necessidade de refundil-o sobre bases mais amplas, com os novos elementos que têm sido dados á publicidade.

Ao proceder á determinação e organisação da collecção de Thoracostraceos do Museu Nacional, foi-nos facil verificar quaes as lacunas existentes no trabalho de Sidney Smith e julgar o valor de uma tentativa para o preenchimento dessas lacunas, quer para o conhecimento da fauna carcinologica do Brazil, até hoje estudada, quer como contribuição para a zoogeographia.

Quanto á nomenclatura procurámos cingir-nos aos trabalhos mais recentes de illustres carcinologos e ás leis da «Deutschen Zoologischen Gesellschaft», dictadas pela sabia intenção de pôr um termo á anarchia, que tendia a invadir a nomenclatura zoologica. Oxalá que todos os naturalistas, bem comprehendendo-as, a ellas se conformassem, com a

* Transactions of the Connecticut Academy v. II (1874-1873).

louvavel intenção com que foram promulgadas. Nenhuma disposição tendo sido tomada pela « Deutschen Zoologischen Gesellschaft » quanto ao grande numero de synonymos de muitas especies, que sobrecregam o texto das obras de historia natural, julgamos que bem procediamos transferindo-os para as ultimas paginas e dando-lhe uma disposição que, crêmos, facilitará a consulta.

Julho de 1899.

Carlos Moreira.

NOTA — *As especies precedidas de um asterisco * não se acham representadas na collecção do Museu Nacional do Rio de Janeiro.*

ADDENDA

Pag. 61:

Lophactaea lobata (M. Edw., 1834).

Lophactaea lobata (M. Edw.), Miers, Challenger Brachyura, pag. 113,
et synonyma.

Procedencia: Ilha Fernando de Noronha (Branner, 1876), ou Plataforma-Bahia (R. Rathbun, 1876).

Pag. 83:

Munida erinacea (A. M. Edw.), Henderson, Challenger, Anomura, etc.

Pag. 85:

Pagurus arrosor (Herbst.), A. M. Edw. et Bouvier, Camp. Scient., du Prince Albert 1^{er} de Monaco, fasc. XIII, Crust. Decap., pag. 54 (1899).

Pag. 94:

Ethusina abyssicola (Smith), A. M. Edw. et Bouvier, Camp. Scient. du Prince Albert 1^{er} de Monaco, fasc. XIII, Crust. Decap., pag. 18 (1899).

Pag. 99:

Grapsus grapsus (L.), A. M. Edw. et Bouvier, Camp. Scient. du Prince Albert 1^{er} de Monaco, fasc. XIII, Crust. Decap., pag. 37 (1899).

NOTA — Só muito tarde nos foi possível consultar a « Revision of the Nomenclature of the Brachyura », publicada por M. Rathbun no v. XI dos Proceedings of the Biological Society of Washington e para isso foi preciso que a adquirissemos por compra, por não a ter recebido a biblioteca do Museu. Por esta publicação vê-se que M. Rathbun propôz com uma diferença de 42 dias a seu favor, contra Ortmann, a designação *Ucides* para o gênero *Uca* de Latreille (9 de junho de 1897), tendo Ortmann, sómente em 20 de julho proposto a de *Oedipleura*.

Quanto à substituição de *Panopeus* por *Eurypanopeus*, por ser *Panopeus* um « nomen præ-occupatum » (*Panopea*, Ménard, Ann. Mus., Paris, IX, 135 «1807»), não vemos nisso grande vantagem, pois que *Panopeus* não é propriamente o mesmo que *Panopea*, como Antonius não é o mesmo que Antonia e Marius que Maria e não se prestam à confusão.

O paragrapho das « Regeln für die Wissenschaftliche Benennung der Thiere, der Deutschen Zoologischen Gesellschaft » que autorisa tais mudanças, é bem claro :

§ 24. Innerhalb des Thierreiches darf der gleiche Gattungsname nur einmal vorkommen. Unzulässig ist auch ein Gattungsname, der schon als Name einer Untergruppe eingeführt ist.

As espécies descobertas pela expedição do Albatroz e estudadas por Miss Mary Rathbun (Proc. U. S. Nat. Museum, Washington, v. XXI, pag. 567 (1899), foram intercaladas neste trabalho, quando já estava em mão do impressor, por termos recebido muito tarde este volume, 3 de abril de 1900.

CRUSTACEOS

THORACOSTRACEOS

STOMATOPODES

SQUILLIDÆ:

Os Squillideos são vulgarmente conhecidos por: *Tamburutácas*.

Gonodactylus, Latreille, 1825.

* *Gonodactylus falcatus* (FORSKAEL, 1775).

Esta especie não se acha representada na collecção do Museu Nacional. Inclui-mos-a em o numero das especies de Crustaceos proprios da costa do Brazil, baseados na opinião de S. J. Smith, que, embora ponha em duvida a identidade dos exemplares colligidos pelo Prof. Hartt em Abrolhos e Caravellas — Estado da Bahia — com o *G. falcatus* do antigo continente, reconhece, entretanto, que não differem da especie propria das Antilhas e Florida, que B. Sharp considera como *G. falcatus* e, segundo este naturalista, vive em todos os mares. Payne Bigelow apenas nota pequenas differenças entre exemplares procedentes do Oceano Pacifico e da costa oriental da America, o que, em nossa opinião, apenas autorisariam a considerar os desta ultima procedencia como variedade e não como especie bem caracterizada.

Não tendo podido consultar a «Fauna orientalis» de Forskael, acceptamos como provada a reivindicação da preferencia que tem a designação especifica, baseando-nos na opinião de Benjamin Sharp.

Lysiosquilla, Dana, 1852.

Lysiosquilla scabricauda (LAMARCK, 1818).

Procedencia dos specimens existentes na collecção do Museu Nacional: Rio de Janeiro e S. Francisco (Estado de Santa Catharina).

Encontra-se esta especie nas costas americanas do Oceano Atlântico, desde Charleston (Gibbes), até S. Francisco, no Estado de Santa Catharina (Brazil); desta ultima localidade possue o Museu Nacional um bello exemplar do sexo masculino, de 0^m,250 de comprimento — do bordo anterior do casco á extremidade do telson.

Segundo Miers, a especie descripta por Herklots como *Squilla Hœveni* e procedente da costa occidental da Africa, é identica a esta, o que vem provar que sua área de dispersão estende-se a todas as costas americanas e africanas de iguaes latitudes, banhadas pelo Atlântico.

Claus dá a *Lysiosquilla scolopendra* (Latr.) *Coronis scolopendra* Latr., como do Brazil, (Grundzüger der Zoologie v. I, pag. 610 (1880); esta asserção é, entretanto, si não infundada, ao menos problemática, pois nem M. Edwards (Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 53, (1837), nem Miers (Ann. and Mag. of Nat. Hist. (5) V. v, pag. 9 (1880)) garantem-lhe essa procedencia, inclinando-se antes a crer que Lalande a tenha obtido na ilha da Madeira e reunido a outros Crustaceos colleccionados no Brazil.

Squilla, Fabricius, 1798.

Squilla dubia MILNE EDWARDS, 1837.

Procedencia: Rio de Janeiro.

A área de dispersão desta especie no Oceano Atlântico, tomando-se como pontos de referencia as localidades extremas, ao Norte e ao Sul da costa oriental da America, em que foi encontrada, alcança ao Norte Charleston e ao Sul Rio de Janeiro.

O habitat desta especie não se acha circumscreto somente ao Oceano Atlântico; mas encontra-se tambem no Oceano Pacifico, como ficou provado pelo exemplar obtido pelo Dr. W. U. Jones, da marinha norte-americana, em Guayaquil, Equador,¹

Os Snrs. E. J. Miers e Robert Payne Bigelow mantêm-se em duvida sobre a identidade da *S. dubia* de Milne Edwards com a *S. rubrolineata* de Dana; de facto, a diagnose de M. Edwards é insuficiente e já em 1872 von Martens fizera-o sentir, considerando-a, entretanto, provavelmente identica a *S. rubrolineata* de Dana.

O unico processo seguro para chegar-se a um resultado incontestável; seria o da comparação de verdadeiros exemplares da *S. rubrolineata* com o typo da *S. dubia*, que deve existir no Museu de Paris; mas na falta deste podemos tambem chegar a uma conclusão logica, comparando attentamente os textos das diagnoses existentes da *S. scorpio* a que M. Edwards refere a sua diagnose da *S. dubia* com a desta e a da *S. rubrolineata*.

M. Edwards, descrevendo a *S. nepa*², compara-a á *S. mantis*; confrontando as diagnoses, vê-se que o caracter que este naturalista assignala como essencial da *S. mantis* é o seguinte: «abdomen s'elargissant vers le bout et présentant en dessus huit rangées longitudinales de petites crêtes, saillantes». Descrevendo a *S. nepa*, diz: «espèce extrêmement voisine de la précédente (*S. mantis*)» e mais,

¹ R. Payne Bigelow, Proceedings of the U. S. National Museum, vol. XVII, pag. 518 (1894.)

² Histoire naturelle des Crustacés, v. II, pags. 520 — 523 (1837).

«abdomen et pates cheliformes comme dans la *S. mantis*», e tomando como caracteres distintivos da *S. nepa* os que o casco apresenta, diz: «son bord postérieur, garni d'une dent mediane dirigée en arrière et de forme triangulaire.»

Sobre a *S. scorpio* diz: «cette espèce très voisine de la précédente (*S. nepa*) s'en distingue par la dispositon de l'abdomen; les deux crêtes dorsales (refere-se, evidentemente a duas das 8 que possue) sont à peine marquées, le penultième anneau est garni en dessus de six eminences arrondies qui ressemblent à des gros tubercules allongés plutôt qu'à des crêtes (cristas sem aresta viva). La crête mediane do dernier segment est très grosse et obtuse; les six grosses dents marginales sont surmontées chacune d'un renflement piriforme et obtus, enfin il n'existe que quatre petites dentelures entre les grosses dents moyennes et trois ou quatre dentelures entre chacune de celles-ci et les suivantes (caracter proprio da *S. rubrolineata*). Il est aussi a noter que la portion mediane du bord postérieur de la carapace est droite et depourvue de dents et que les griffes ne sont armées que de cinq dents.»

Miers, á pag. 18 do vol. V da V serie, 1880, dos Annals and Magazine of Natural History, descrevendo a *S. scorpio*, observa o seguinte: In adult males the carinæ of the penultimate post abdominal segment and the median carina and marginal teeth of the terminal segment are considerably thickened. This peculiarity is not observable in a female (apparently adult) and two younger individuals in the Museum collection. Ficam, pois, *les eminences arrondies*, de Milne-Edwards, que v. Martens¹ tomou ao pé da letra, reduzidas a simples cristas (carinæ) grossas e obtusas e que parece não se apresentarem commummente sob esse aspecto nos individuos dos dous sexos.

Completando-se com estes elementos a deficiente diagnose de Milne-Edwards, vê-se que a *S. dubia* possue os seguintes caracteres essenciaes: Oito cristas na face dorsal de cada segmento post-abdominal, que, segundo Miers, prolongam-se posteriormente em pontas, as do 6º segmento e as do 5º, excepto as submedianas; as cristas são mais fortes do que as da *S. scorpio*; 4 dentes entre os grandes dentes submedianos e 3 ou 4 entre estes e os seguintes (este caracter constitue uma media do numero de dentes, commun à *S. scorpio* e à *S. dubia*; dactylos dos chelipedes providos de 6 dentes; vê-se, pois, que estes caracteres correspondem perfeitamente aos da *S. rubrolineata*.

Sem hesitar, portanto, consideramos, seguindo o exemplo de B. Sharp, a *S. rubrolineata* de Dana synonymo da *S. dubia* de M. Edwards.

A *S. mantis* de Desmarest, que tem sido considerada synonymo da *S. rubrolineata*, não é mais do que a verdadeira *S. mantis* Rond., como passamos a provar.

Comparando as diagnoses de M. Edwards e Desmarest,² vê-se que este naturalista refere-se evidentemente á *S. mantis* Rond.; os caracteres que Desmarest dá são communs á *S. mantis* Rond. e M. Edwards e á *S. dubia*.

¹ Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I, pag. 446 (1872).

² Desmarest, Consid. sur les Crust. pag. 250 (1825).

Tendo Desmarest deixado de mencionar os caracteres que distinguem as duas espécies, só nos resta um recurso para verificarmos a qual o autor se refere e que vem a ser, a procedencia e o colorido.

Até hoje, só se tem obtido exemplares da *S. dubia* das costas orientaes da America e ultimamente um exemplar de Guayaquil (costa occidental da America do Sul), a procedencia que Desmarest dá para a *S. mantis*, que elle descreve, é o Mediterraneo, que tambem é a da *S. mantis* Rond.

O colorido que Desmarest assignala como proprio da *S. mantis* não é de modo algum o da *S. dubia*; mas sim o da *S. mantis* Rond., como se pôde ver pela comparação do colorido das duas espécies :

***S. dubia* M. EDWARDS**

» *rubrolineata* DANA

***S. mantis* DESMAREST**

Colorido geral verde com tons amarellados produzidos pela combinação de um ponteado cerrado d'estas duas cores; cristas do casco e post-abdomen e as series de pontos que ladeam a crista central do telson carmesim; dactylo dos chelipedes, verde claro; propode azul na sua extremidade distal, cor que vai desmaiando até á sua extremidade proximal; orla dentada e crista central do telson azul violeta; cílios das palhetas terminaes dos appendices cephalicos, thoracicicos e abdominaes laranjo; cornea parda; palhetas terminaes dos uropodes roseas.

O colorido dos exemplares da *S. dubia*, que temos podido observar (recentemente pescados), concorda perfeitamente com o da *S. rubrolineata*, dado por Dana, ao passo que o colorido da *S. mantis* de Desmarest refere-se evidentemente ao da *S. mantis* Rond. (vide M. Edwards Crust, in Cuvier, Régne Animal pl. LV. fig. 1)

Dando-se a hypothese provavel que a estampa do « Régne Animal » tenha sido feita por um exemplar em alcool, o resultado do paralelo é identico; nos exemplares em alcool da collecção do Museu não se nota vestigio algum das manchas do telson, que se acham bem definidas na estampa do « Régne Animal ».

Resta-nos, em ultima analyse, a estampa que acompanha a obra de Desmarest e representa a *S. mantis*. A' primeira vista, ella assemelha-se a exemplares da *S. dubia* que tenham permanecido pouco tempo em alcool, mas não pôde este facto servir de argumento, porque o desenho, tendo sido executado de perfil, não nos facilita a contagem dos dentes terminaes do telson, que, seja dito de passagem,

De um branco nacarado com tons azulados e violeta; pernas verde mar, duas manchas azues violeta sobre o ultimo segmento abdominal (traducção).

foram desenhados muito exageradamente grossos e os processos lateraes dos tres primeiros segmentos thoracicicos descobertos não representam os da *S. dubia*.

Baseando-nos no que acabamos de expor, deixamos de considerar a *S. mantis* de Desmarest como synonymo da *S. dubia*, M. Edwards.

Squilla prasinolineata DANNA, 1852.

Os exemplares da collecção do Museu Nacional são de Pernambuco, Bahia ou Rio de Janeiro. Não encontramos indicação alguma de localidade certa, mas presumimos que provenham de uma das localidades acima indicadas, por se acharem no mesmo bocal com crustaceos daquellas procedencias.

Os specimens do Museu Nacional, que são incontestavelmente da *S. prasinolineata* Dana, apresentam os caracteres da *S. dufresni* Leach (Miers) e aos da especie que Miers classifica com hesitação como *S. prasinolineata*; os tres segmentos thoracicicos descobertos nos exemplares do Museu Nacional constituem um termo médio entre os da *S. dufresni* e da *S. prasinolineata*, comparados com os das estampas que acompanham a obra de Miers, o numero de dentes entre os dentes maiores submedianos do telson, parece muito variavel, como se dá com a *S. dubia*; em um dos exemplares existem cinco destes dentes e em outro quatro e a crista mediana do casco, tanto é bipartida posteriormente á sutura cervical, como na sua parte anterior (indistinctamente).

O Sr. Bigelow — Proc. of the Nat. Mus., Washington, pag. 521 (1894) diz que, segundo Ives, a especie que Miers descreveu como *S. prasinolineata* Dana ?, deveria ser descripta sob outra designação. Não somos desta opinião; os caracteres que Miers dá como proprios da especie que elle descreveu não justificariam de modo algum consideral-a uma especie bem definida, diferente da *S. prasinolineata* Dana: apontal-a como uma variedade é o mais que se poderia fazer.

Embora a designação de Leach seja anterior á de Dana, o direito á prioridade cabe incontestavelmente a este ultimo. Miers só veio a ter conhecimento da designação que Leach deu a esta especie por uma etiqueta collocada por este naturalista em um exemplar do Museu Britânico e a designação especifica da Leach ainda não tinha sido justificada por uma descripção ou figura, quando Dana descreveu e figurou esta especie.

Observação:— Já tinhamos escripto as notas sobre os Stomatopodes e Decapodes Brachyuros e Anomuros, quando tivemos occasião de consultar o trabalho, do Sr. E. Ives, publicado nos Proc. of the Acad. of Nat. Sc. of Philadelphia, de 1891; em alguns pontos chegámos ás mesmas conclusões que o Sr. Ives, embora muito posteriormente, e julgamos que não haveria conveniencia em alterar as nossas notas.

O Sr. Ives obteve um exemplar desta especie, de pequenas dimensões e do sexo feminino, do Porto de Silam no Yucatan.

PODOPHTHALMOS

SCHIZOPODES

MYSIDÆ:

* *Macromysis gracilis* DANA, 1852.

Rio de Janeiro (DANA)

* *Rachitia spinalis* DANA, 1852.

Oceano Atlântico, ao largo da Bahia do Rio de Janeiro (Dana)

DECAPODES

MACRURROS

SERGESTIDÆ:

Lucifer, J. V. Thompson, 1829.

**Lucifer acicularis* DANA, 1852.

Bahia do Rio de Janeiro (DANA)

PENÆIDÆ:

Designação vulgar: *Camarão*

Penæus, Fabricius, 1798

Penæus brasiliensis LATREILLE, 1817.

Procedencia: Pernambuco

Commum em toda a costa do Brazil, apparece no mercado do Rio de Janeiro em grande abundancia.

A sua zona de dispersão abrange na região atlantica a costa occidental da África e oriental da America de iguaes latitudes.

Penaeus setiferus (LINNEUS, 1766).

Procedencia : Pernambuco, Rio de Janeiro

Como a anterior, esta especie é muito commum em toda a costa do Brazil e apparece em grande quantidade no mercado do Rio de Janeiro.

A zona de dispersão desta especie, pelo que se pôde deprehender das unicas localidades onde tem sido encontrada, limita-se á costa oriental da America desde Charleston até aos Estados do Sul do Brazil.

Admittindo-se como exacta a procedencia (côtes du departement de la Vendée Cons. Crust., pag. 225) que Desmarest dá para o *Penaeus orbignyanus* Latr., que é synonymo desta especie, sua area de dispersão tenderia a ser identica á da especie anterior; mas, até ulteriores averiguações, mantemos a que acima assinalamos como propria do *Penaeus setiferus* L.

* *Penaeus kröyeri* HELLER, 1862.

Rio de Janeiro (Heller), Caravellas — Bahia — (S. Smith)

Benthesicymus, S. Bate, 1881

* *Benthesicymus braziliensis* S. BATE, 1881.

Oceano Pacifico e Atlantico, ao largo da costa do Brazil, á profundidade de 1100 a 2440 toezas (fathoms).

* *Artemesia longinaris* S. BATE, 1888.

Ilha Fernando de Noronha e Montevidéo (S. Bate); Repùblica Argentina, mar del Plata, Bahia Blanca (C. Berg.)

Sicyonia, Milne Edwards, 1830

Sicyonia carinata (OLIVIER, 1811).

Procedencia : Rio de Janeiro

O Sr. Walter Faxon (Memoirs of the Mus. of Comp. Zool. at Harvard College, Cambridge, U. S. A. v. XVIII, pag. 179, 1895) adoptou definitivamente a classificação proposta pelo Sr. Miers *Sicyonia edwardsi* (Ann. and Mag. of Nat. Hist. (V), 8, pag. 387, 1881) em substituição á de Olivier — *Sicyonia [carinata]*, por já ter sido esta ultima designação applicada anteriormente por Olivi (Zoologia Adriatica) á especie que M. Edwards classificou de *S. sculpta*.

M. Edwards (Ann. des Sc. Nat. I ser. v. XIX, pag. 340), embora julgue provavel que o *Cancer carinatus* de Olivi seja identico á *Sicyonia sculpta*, preferiu descrevel-a e figural-a sob esta ultima designação pela simples razão que os caracteres que Olivi dá como proprios do *Cancer carinatus* (refere-se sómente á estampa) não correspondem aos que a *S. sculpta* apresenta. Miers tambem não dá como resolvida a perfeita identidade das duas especies, pois que, tratando desta questão, diz «*If as appears to be the case, Olivi's name. etc.*» e prefere continuar a adoptar a terminologia geralmente aceita.

Póde bem ser que a estampa da obra de Olivi, a que se refere M. Edwards, tenha sido mal executada, o que realmente dá-se com as de outras obras de autores seus contemporaneos; mas, como não temos em mão a Zoologia adriatica de Olivi, nada podemos dizer a respeito e prefirimos continuar a adoptar a classificação de Olivier (M. Edwards).

Gennadas, S. Bate 1881

* *Gennadas parvus* S. BATE, 1881.

Pernambuco, a 675 braças de profundidade (S. Bate).

ATYIDÆ :

Atyoida, Randall, 1839

Atyoida potimirim FRITZ MÜLLER, 1881.

Procedencia: Jacarépaguá (Rio de Janeiro) Iguape (S. Paulo).

A área de dispersão desta especie, a julgar-se pelas localidades onde foi encontrada, é ainda muito restricta; rio Itajahy (Estado de Santa Catharina), Fritz Müller; perto de S. Sebastião (Estado de S. Paulo) H. v. Ihering, Ortmann; pescamos exemplares desta especie em um riacho em Jacarépaguá, localidade não muito distante do Rio de Janeiro e o naturalista viajante do Museu Nacional, Santos Lahera pescou alguns exemplares em Iguape (S. Paulo), na fonte dos Marinheiros.

PANDALIDÆ:

Plesionika, S. Bate, 1888

* *Plesionika uniproducta* S. BATE, 1888

Pernambuco, Barra Grande, á profundidade de 350 braças (S. Bate).

Nothocaris, S. Bate, 1888

* *Nothocaris geniculatus* (A. M. EDWARDS, 1883)

Barra Grande, a 350 braças (S. Bate).

ALPHEIDÆ:

Alpheus, Fabricius, 1878**Alpheus heterochelis** SAY, 1818

Procedencia: Abrolhos (Bahia) Hartt ; Rio de Janeiro

Encontramos exemplares desta especie na bahia do Rio de Janeiro, em esponjas e em madeiros podres e carcomidos.

A sua área de dispersão abrange as costas da Carolina do Sul, archipelago das Bermudas e Bahamas, golfo do Mexico, costas da America do Sul banhadas pelo Atlântico, até Rio de Janeiro e no Oceano Pacifico as costas da California e da America central.

O Sr. B. Sharp considera o *Alpheus aquidactylus* de Lockington,¹ como synonymo desta especie; não somos da opinião daquelle naturalista, pois Lockington descrevendo o *A. aquidactylus* diz: «Front trirostrate, without sulcus between rostrum and ocular spines; the latter short, not greatly in advance of the eyes the former extending slightly beyond first joint of antennular peduncle», ao passo que no *A. heterochelis* os sulcos ou depressões entre o rostrum e os olhos são bem accentuados.

Lockington só teve como material para estudar e descrever a sua especie um exemplar secco e em mau estado; pôde bem ser que os sulcos entre os olhos e o rosto tenham desaparecido pela dessecção, ou uma anomalia que apresentava o exemplar que este naturalista teve á sua disposição, mas, na duvida, conscientiosamente não podemos consideral-o synonymo do *A. heterochelis* Say.

* **Alpheus malleator** DANA, 1852

Rio de Janeiro? (Dana).

* **Alpheus minus** SAY, 1818

Rio de Janeiro? (Dana), Bahia—ao largo—(S. Bate).

Esta especie e a anterior não se acham representadas na collecção do Museu Nacional. Dana classificando exemplares de *A. minus* Say, como especie nova, sob a designação de *A. tridentulatus*, dá-os como do Rio de Janeiro, porém em duvida.

Tanto na reivindicação da preferencia que tem a classificação de Say sobre a de Dana, como quanto aos synonymos (que citamos, fazemol-o baseando-nos na opinião de B. Sharp (Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., part. I, pag. 114 (1893).

¹ Ann. and Mag. of Nat. Hist. (5), v. I, pag. 472 (1878).

* *Alpheus intrinsecus* S. BATE, 1888.

Bahia — ao largo, á profundidade de 7 a 20 braças (S. Bate).

HOILOPHORIDÆ:

Acanthephyra, A. Milne Edwards, 1881.

* *Acanthephyra edwardsii* S. BATE, 1888.

Ao sul de Pernambuco, a 770 braças (S. Bate).

Hymenodora, G. O. Sars, 1877.

* *Hymenodora mollis* (S. SMITH 1883).

Pernambuco — ao largo — a 675 braças de profundidade (S. Bate).

Notostomus, A. Milne Edwards, 1881

* *Notostomus brevirostris* S. BATE, 1888

Pernambuco a 675 braças de profundidade (S. Bate).

HIPPOLYTIDÆ:

Hippolyte, Leach, 1815

* *Hippolyte exilirostratus* DANA, 1852.

Rio de Janeiro (Dana)

* *Hyppolyte obliquimanus* DANA, 1852.

Rio de Janeiro (Dana)

Amphiplectus, S. Bate, 1888

* *Amphiplectus depressus* S. BATE, 1888.

Pernambuco, Barra Grande,— ao largo, a uma profundidade de 350 braças (S. Bate).

PALÆMONIDÆ:

Leander, Desmarest, 1849**Leander paulensis** ORTMANN, 1897.

Procedencia : Boa-Viagem, bahia do Rio de Janeiro.

A collecção do Museu Nacional possue 6 exemplares, que pescamos na concavidade de um rochedo, onde havia agua salgada, que só se renovava com a maré cheia.

Dos seis exemplares que podemos estudar, sómente um, uma femea, de 0^m.038 de comprimento (da extremidade do rostro á extremidade do telson) apresenta a formula dos dentes do rostro, que o Sr. Ortmann dá como característica desta especie; quanto aos caracteres proprios do segundo par de pernas, todos seis exemplares apresentam-nos, menos o que se refere ao comprimento relativo do dactylo e da palma. Ortmann diz: « o dedo delgado é tão comprido como a palma, e os exemplares do Museu Nacional apresentam-no mais curto do que a palma »; mas não é este um caracter bastante para considerarmos os exemplares do Rio de Janeiro como uma especie diferente da de S. Paulo. O que podemos concluir d'estas e d'outras pequenas diferenças, é que a especie é bastante variavel e não seria desprovida de interesse a comparação d'esta especie com outras do mesmo genero, que se lhe approximem, proprias de outras costas e outros mares.

Pelas formulas que achamos para os rostros dos seis individuos que estudamos, que foram encontrados juntos na mesma cavidade do rochedo e que quando vivos apresentavam o mesmo colorido, ver-se-á quão variavel é o numero de dentes da crista superior e inferior do rostro e, portanto, o espaço que conservam entre si.

1 ♀ de 32 milim. de comprim.	<u>10</u>
1 ♀ » 35 » » »	<u>8</u>
1 ♀ » 38 » » »	<u>11</u>
1 ♂ » 26 » » »	<u>5</u>
1 ♂ » 31 » » »	<u>2</u>
1 ♂ » 34 » » »	<u>10</u>
											<u>3</u>

A forma do rostro e a disposição dos dentes na sua crista superior e inferior, no individuo que apresenta a mesma formula de Ortmann, concordam com a estampa que acompanha a sua monographia.

O numero de segmentos soldados e livres dos appendices filiformes terminaes externos das antenulas, concorda com os do *Leander paulensis* Ortm.

Emfim, devemos dizer que os exemplares que estudamos apresentavam um palpo bem desenvolvido na mandibula.

Leander potitinga ORTMANN, 1897

Procedencia: Maná, Bahia do Rio de Janeiro.

Pescamos varios exemplares d'esta especie na embocadura de um pequeno rio em Mauá, na agua salobra. Existe tambem na collecção do Museu um exemplar, procedente, cremos, do Norte do Brazil.

O numero de dentes da crista superior e inferior do rostro, é mais constante nesta especie do que na precedente, e corresponde perfeitamente á formula que dá Ortmann.

O palpo da mandibula é mais desenvolvido n'esta especie que na precedente.

Consideramos esta especie de Ortmann e não de Fritz Müller, por ter sido aquelle naturalista o primeiro que a descreveu, tendo Fritz Müller sómente citado-a sem descrevel-a nem figural-a.

Palæmon, Fabricius, 1798

Designações vulgares: *Pitú, Camarão d'agua doce, Lagosta d'agua doce.*

* **Palæmon amazonicus** WELLER, 1862

Ortmann diz que, sem duvida, esta especie encontra-se em todo o territorio do Amazonas, desde a embocadura do rio d'este nome, até os Andes, no Perú, (rio Huallaga) e no Equador (rio Ponte), tambem no rio Oyapock (Guyana francesa), Surinann e colonia Risso, Rio Apa no alto Paraguai (Nobili).

Palæmon acanthurus WIEGMANN, 1836.

Procedencia : Pernambuco.

Possue o Museu Nacional grande quantidade de exemplares d'esta especie, procedentes de Pernambuco; sua área de dispersão, porém, estende-se a toda a costa do Brazil, desde o Pará até o Rio Grande do Sul. Vive de preferencia na agua doce, na embocadura dos rios e nas lagôas e riachos proximos do littoral.

Ortmann diz que esta especie encontra-se ocasionalmente na agua salgada, e Ihering affirma que na Bahia é pescada no mar e vendida no mercado para consumo.

O numero de dentes da crista superior e inferior do rostro é muito constante; sua forma, porém, varia bastante, principalmente nos individuos jovens, sendo ora tão longo, ora mais curto que as palhetas das antennae externas, ora quasi rectilineo, ora curvado mais ou menos para cima e muitas vezes mutilado.

Os chelipedes das femeas são mais curtos delgados e menos providos de felpo no dactylo e parte distal do propode que os dos machos.

Ortmann e Ihering dão como muito provável que o *P. borellii*¹ seja synonymo d'esta especie; somos da mesma opinião e aguardamos que a questão seja resolvida definitivamente.

* *Palæmon nattereri* HELLER, 1862.

Habitat: Rio Negro (Brazil) rio S. Lourenço (Guyana), valle do rio Zamora e valle do rio Santiago, Pozzanghere — no Equador — (Nobili).

Palæmon jamaicensis (HERBEST, 1796).

Procedencia: Piauhy (rio Piauhy), Rio de Janeiro (num riacho em Jacarépaguá).

Dos Palæmonídeos da America esta é uma das especies, cuja área de dispersão está melhor conhecida, e é uma das especies de Decapodes communs á costa occidental da Africa e á America.

Na America do Sul tem sido encontrada, no Brazil, Equador, Venezuela; na America central e do Norte, no Panamá, Nicaragua, Guatemala, nas aguas doces da costa oriental do Mexico e nas da costa occidental até á California; vive tambem nas Antilhas, na Dominica, S. Martinho, Haiti, Cuba e Jamaica; e na Africa occidental, nos rios Congo, Coanza e Niger, em Kamerum e na Liberia.

Desta especie possue o Museu Nacional grande quantidade de exemplares, colligidos no Estado do Piauhy pelo Prof. Rathbun, membro da comissão dirigida por C. F. Hartt.

Os exemplares de maiores dimensões attingem 0^m,170, da extremidade do telson á extremidade do rostro; com estes grandes exemplares que são todos do sexo feminino, encontramos grande porção de pequenos individuos, que, á primeira vista, parecem diferentes, mas, por um exame acurado, verificamos serem pequenos exemplares desta especie. Entretanto, faremos sobre elles algumas considerações que o estudo detido e o confronto nos sugeriram.

O rostro dos pequenos exemplares tem a mesma forma que o dos grandes; o numero de dentes da crista superior e inferior oscilla entre $\frac{14}{3}$ e $\frac{15}{4}$ em poucos chega a $\frac{16}{4}$, predominando $\frac{14}{3}$; o segundo par de chelipedes é desigual, sendo ora o chelipede esquerdo, ora o direito o maior, em uns a diferença de tamanho é bastante sensivel, em outros pouco. A desproporção entre os dous chelipedes do segundo par é mais sensivel nos machos do que nas femeas, facto este que se observa tambem nos individuos de grandes dimensões; o carpo do chelipede maior é pouco mais curto que a palma e no chelipede menor pouco mais longo do que esta, estabelecendo-se a proporção entre o carpo e a palma dos individuos de pequenas dimensões e os dos de grandes, vê-se, que nestes ultimos o carpo é muito menor que a palma, ao passo que naquelles o carpo é quasi do mesmo

¹ Giuseppe Nobili, Viaggio del Dr. A. Borelli, Republica Argentina, Crostacei decapodi. Bolletino dei Musei di Zool. ed Anat. comp. di Torino, v. XI n. 265, 1896.

tamanho que a palma, sendo pouco menor do que esta no chelipede maior e pouco maior no menor; a superficie destes é coberta de espinhos curtos e curvos, que são maiores na parte de flexão do orgão; apresenta tambem muitos pellos bastante longos e a palma do chelipede maior é guarnevida de felpo bastante denso nas suas faces interna, inferior e externa, até ao sulco que corre paralelo ao bordo superior; o felpo da palma desapparece quando estes Decopodes attingem maiores proporções. O que nos autorisa a assim pensar é a ausencia de felpo nos individuos grandes que possuimos, que apresentam, entretanto, o sulco paralelo ao bordo superior da palma que constitue o limite da área em que este existe nos individuos pequenos.

O bordo posterior do telson, nos individuos grandes é obtuso, arredondado e nos pequenos termina em ponta pouco saliente, mas nota-se em exemplares já bastante desenvolvidos tendencia para o embotamento da ponta.

As femeas de 0,º055 de comprimento já se acham carregadas de ovos; facto identico dá-se com o *Astacus fluviatilis*, cujas femeas com 0,º051 já se apresentam carregadas de ovos, attingindo o *Astacus fluviatilis*, como o *Palæmon jamaicensis*, 0,º210 de comprimento (existe na collecção do Museu Nacional um exemplar do *Palæmon jamaicensis*, que mede exactamente 0,º210 de comprimento, da extremidade do rostro á do telson).

Estes pequenos individuos do *Palæmon jamaicensis* correspondem provavelmente aos *P. aztecus* e *P. consobrinus* de Saussure, como tambem ao specimen a que se refere S. J. Smith, á pag. 24 do v. II das Trans. Conn. Acad. (1873).

As dimensões destes exemplares oscillam entre 0,º070 e 0,º050 da extremidade do rostro á do telson.

Palæmon potiuna FRITZ MÜLLER, 1892.

Procedencia : Rio de Janeiro (num riacho em Jacarépaguá), Casal, Ponte Nova e em Mauá, (Estado do Rio de Janeiro).

Desta especie de que até hoje só se tinha obtido exemplares do Estado de Santa Catharina (do rio Itajahy e de Joinville), pescamos grande quantidade em um riacho pouco profundo e pouco caudaloso, em Jacarépaguá, e no Casal (Estado do Rio de Janeiro), no rego que conduz agua para o engenho e que recebe-a de um affluente do rio Parahyba, obtivemos outros exemplares de Ponte Nova no mesmo Estado, pescados em um affluente do Parahyba; em Mauá encontramos esta especie na valla que corre ao lado da linha da Estrada de Ferro Leopoldina.

E' provavel, entretanto, a não ser que se admitta a concentração em Estados distantes, que viva pelo menos nos Estados de S. Paulo e Paraná, que se acham entre os dous Estados em que foi encontrado até hoje.

¹ Té. H. Huxley (*L'Ecrevisse*), edição da Bibliothèque Scientifique internationale, pag. 24 (1880).

Palæmon iheringi ORTMANN, 1897.

Procedencia : Belém (Estado de S. Paulo).

Esta especie acha-se representada na collecção do Museu Nacional por exemplares typicos que nos foram cedidos pelo Dr. Hermann von Ihering, director do Museu do Estado de S. Paulo.

Ortmann dá para o numero de dentes do rostro a formula seguinte $\frac{9}{2}$; em 10 exemplares que examinamos encontramos as formulas seguintes.

4 exemplares	$\frac{7}{2}$
2 »	$\frac{8}{1}$
2 »	$\frac{8}{2}$
1 »	$\frac{7}{1}$
1 »	$\frac{10}{1}$

Os exemplares que Ortmann estudou eram: um macho do Alto da Serra e uma femea do rio Tieté (S. Paulo).

Palæmon olfersi WIEGMANN, 1836 .

Procedencia: Rio de Janeiro, Serra da Bica, em Cascadura e Jacarépaguá.

Esta especie tem sido encontrada, até hoje nas Antillias (Cuba, Dominica), na Venezuela (em Macuto, perto de la Guyara) nos E. U. da Columbia (no rio Sabana na província de Darien nas circumvizinhanças do golfo de S. Miguel, no golfo de Panamá, na costa do O. Pacifico (Nobili) ; no Brazil (Rio de Janeiro — Jardim Botanico, Serra da Bica, em Cascadura (subúrbio do Rio de Janeiro) em Jacarépaguá (localidade não muito distante de Cascadura), no Estado de S. Paulo (na ilha de S. Sebastião, na agua salobra ou do mar (Ihering) no Estado da Bahia e no Estado de Santa Catharina, rio Itajahy (Fritz Müller) ; na Africa occidental — S. Thomé — .

A área de dispersão desta especie, comquanto não seja tão vasta, assemelha-se, entretanto, à do *P. jamaicensis*, pois que, como este, é uma especie commun à costa occidental da Africa e à America.

Campylonotus, S. Bate, 1888 .

* *Campylonotus capensis* S. BATE, 1888.

Pernambuco — ao largo, á 350 braças de profundidade (S. Bate).

GLYPHOCRANGONIDÆ:

Glyphocrangon, A. Milne Edwards, 1884.

* *Glyphocrangon aculeata* A. MILNE EDWARDS, 1884.

Pernambuco — ao largo, á profundidade de 675 braças (S. Bate).

PARASTACIDÆ:

Parastacus, Huxley, 1878.

* *Parastacus pilimanus* (MARTENS, 1869).

Ed. von Martens obteve esta especie do Dr. Hensel, que a encontrou em Porto Alegre (Estado do Rio Grande do Sul) e em Santa Cruz no alto rio Pardo, affluente do rio Jacuhy, em buracos cavados pelo animal, para refugio, no mesmo Estado.

Parastacus braziliensis (MARTENS, 1869).

Procedencia: Rio Grande do Sul.

Martens recebeu tambem os exemplares que serviram para classificar esta especie, do Dr. Hensel, que os obteve no Estado do Rio Grande do Sul, perto de Porto Alegre, em um riacho que corre sobre montanha fóra da cidade, como tambem do interior da região das florestas virgens, em poços e riachos pouco profundos.

PALINURIDÆ:

São vulgarmente conhecidos pela designação de *Lagosta*.

Senex, Pfeffer, 1881

Adoptamos o alvitre proposto por Pfeffer para substituir a designação *Panulirus* de Gray, pela de *Senex*.

Si o termo *Panulirus*, que não é mais do que um anagramma de *Palinurus*, tivesse alguma significação, poderia ser perfeitamente aceito e embora admittisse que as designações, quer genericas, quer especificas, não teem outro valor que o de um nome de baptismo, não devem, entretanto, ser estas desprovidas de significação e, portanto, sem valor, e para impedir que se prosiga na prática deste recurso para a obtenção de termos para a classificação das especies ou generos, pomos de parte, o exemplo de Pfeffer, a designação *Panulirus* de Gray e adoptamos a de *Senex*, que não é mais do que a traducción latina do termo com que, segundo De Haan, é designado no Japão (*Senex marinus*) o *Senex guttatus*.

Senex argus (LATREILLE, 1804)

Procedencia: Rio de Janeiro e Pernambuco.

A área de dispersão desta especie alcança ao norte as Antilhas e ao sul S. Paulo (ilha de S. Sebastião, Brazil (Ihering)).

Senex guttatus (LATREILLE, 1804)

Procedencia: Pernambuco.

Encontra-se esta especie na costa oriental da America do Sul, nas Antilhas e no Oceano Pacifico, como provou Pfeffer pela identificação do *Senex japonicus*, De Haan, com esta especie e pelo estudo de exemplares das ilhas Sandwich; foi tambem ultimamente encontrada em Porto-Grande, Archipelago do Cabo Verde (Benedict).

Esta especie, conforme a região que habita, apresenta caracteres secundarios constituindo formas locaes que differem algum tanto umas das outras, o que levou alguns naturalistas a consideral-as como especies diferentes, Pfeffer e v. Martens, porém, estabeleceram os caracteres essenciaes desta especie, de forma a poder-se reconhecer o *Senex guttatus* (Latr.) nas diversas variedades locaes.

Senex lœvicauda (LATREILLE, 1816-1819) (ESTAMPA I)

Procedencia: Pernambuco e Rio de Janeiro.

Existem na collecção do Museu Nacional cinco exemplares de diferentes tamanhos, de uma especie de *Senex*, que, pelos caracteres que apresentam, não podem ser, com segurança, considerados como nenhuma das especies até hoje bem definidas.

Em 1872, v. Martens descreveu uma especie do genero *Senex* de segmentos abdominaes não sulcados transversalmente,¹ referindo-a em duvida ao *Senex ornatus* (Fabr.) por apresentar, o exemplar por elle estudado, os caracteres essenciaes do *Senex ornatus*, differindo sómente quanto ao colorido. Creio que v. Martens teve em mãos um exemplar da especie que possue o Museu Nacional do Rio de Janeiro, não me sendo, entretanto, possivel afirmar categoricamente a sua identidade, por não ter este naturalista mencionado a ausencia ou presença de palpo no terceiro par de maxillipedes (externos).

Nobili (Boll. Mus. Zool. ed Anatom. comp., Torino, v. XII, n. 280, pag. 4, 1897) nada adianta á descripção de v. Martens, apenas refere-se ao colorido e, procurando identificar a sua especie (*Palinurus?* *martensi*) com a descripta por v. Martens, em duvida, como (*Panulirus*) *Senex ornatus* (Fabr.),² considera-a diferente do *P. ornatus*.

Nobili não completou a descripção de v. Martens, não diz se a sua especie possue ou não palpo (exopodite) no terceiro par de maxillipedes (caracter essen-

¹ Archiv für Naturgeschichte, 30 Jahrgang, erster Fand, pag. 128 (66), 1872.
² v. Martens — *Palinurus sp.* (*ornatus*, Olivier ?)

cial para a determinação das especies deste genero), e quasi no fim da sua nota sobre a sua especie diz:

Essa sarebbe in America l'unico representante dei PALINURUS subgen. Panulirus a segmenti non solcati, dedicando-a a v. Martens por ter sido este naturalista o primeiro a assignalar esta forma de segmentos abdominaes não sulcados, na America.

Nobili labora em erro, pois para verificar que o primeiro naturalista que assignalou uma especie do genero *Senex* de segmentos abdominaes não sulcados transversalmente, propria da America, foi Latreille que publicou uma diagnose (embora pouco completa) de uma especie da costa do Brazil, o (*Palinurus*) *Senex laevicauda*, basta consultar o v. II da Hist. Nat. Crust. de M. Edwards, pag. 301, 1837; Desmarest, Consid. Crust. pag. 186, 1825, ou a propria diagnose original de Latreille no Nouv. Dict. d'Hist. Nat., v. XVII, pag. 295.

Pfeffer em seu trabalho sobre os Palinurideos do Museu de Hamburgo, á vista da confusão e insuficiencia das diagnoses existentes do *Senex sulcatus* (Lam.), *S. fasciatus* (Fabr.) e *S. ornatus* (Fabr.) estabeleceu uma especie typica *S. brevipes* Pfeffer, passando as especies acima citadas a serem synonymas do *S. brevipes* Pfeffer; o *S. sulcatus* (Lam.) não é mais do que uma variedade, como já suppunha M. Edwards, do *S. ornatus* (Fabr.) e Pfeffer considera o *S. fasciatus* (Fabr.) identico ao *S. ornatus* (Fabr.).

Pfeffer não tratou do *Senex laevicauda* (Fabr.) talvez por julgar a diagnose dada por Latreille e reproduzida por Desmarest e M. Edwards muito insuficiente.

Como se verá pela descrição abaixo, dos exemplares do Museu Nacional, não correspondendo os seus caracteres específicos aos do *S. brevipes* Pfeffer, nem podendo ser considerados variedades d'esta especie, torna-se necessário classificá-los, mas, para não introduzir uma designação nova, descrevemo-los sob a de *S. laevicauda*, por possuirem os caracteres, embora insuficientes, que Latreille dá como proprios desta especie e tambem por ser muito provavel que a especie que Latreille teve em mãos, devido a sua procedencia (*côtes du Brésil*), fosse identica á que possue o Museu Nacional.

Da costa do Brazil só existem na colleção as seguintes especies deste genero:

<i>Senex guttatus</i> (Latr.).	2	exemplares.
» <i>argus</i> (»).	2	»
» <i>laevicauda</i> (»).	2	»

Creio mesmo que o *S. laevicauda* é mais commum que o *S. guttatus* e o *S. argus*.

Testa aculeata; segmenta caudae non transversim sulcata quintum par maxillipedum palpo caret, quartum par palpo cum flagello multiarticulato munitum.

Flagello externo das antennulas provido de pelos em $\frac{1}{3}$ de seu comprimento, na face inferior.

Pedunculos das antennulas quasi tão longos como o das antennas, ou mais longos do que o destas, de quasi todo o comprimento do ultimo segmento (notamos apenas esta diferença de comprimento em um unico individuo ♂ de 0^m,310).

Annel antennal provido de quatro espinhos dispostos em quadrado, ás vezes entre elles existem um ou dois espinhos pequenos dispostos sem ordem.

3º par de maxillipedes (maxillipedes externos), completamente desprovido de palpo.

2º par de maxillipedes (maxillipedes médios) provido de palpo bem desenvolvido com o respectivo flagello multiarticulado.

Borda anterior do casco, entre os grandes espinhos post-oculares e os angulos lateraes, orlada de pequenos espinhos, pouco atraç destes estão collocados os dois grandes espinhos que existem commummente em outras especies, na borda do casco.

Borda anterior do epistoma munida de tres espinhos.

Os dois grandes espinhos curvos, post-oculares, menores do que os do *S. argus* e maiores do que os do *S. guttatus*.

Cephalothorax provido de espinhos que são em numero bastante consideravel na parte posterior do sulco cervical, entre os espinhos maiores existem pequenos espinhos que se transformam em tuberculos na parte latero-posterior do cephalothorax, os pequenos espinhos e tuberculos são guarneidos na sua base de uma coroa de pellos.

O terceiro par de pernas é o mais longo, o primeiro alcança a extremidade do pedunculo das antennas e é mais grosso que os outros pares, o segundo par é mais longo que o primeiro e mais curto que o terceiro, o quarto quasi alcança a extremidade do propode do terceiro, o quinto apenas alcança o terço inferior do propode do quarto; o processo cheliforme do quinto par só é bem desenvolvido nas femeas, as diferenças de comprimento e de grossura dos cinco pares de patas são muito mais sensiveis nos machos.

Os segmentos abdominaes são completamente desprovvidos de sulcos transversaes.

Os lóbos lateraes dos segmentos abdominaes são arredondados na sua margem anterior, recurvados para traz, terminados em ponta e guarneidos na parte posterior, em sua base, de um processo arredondado e orlado de pequenos espinhos.

A borda posterior do penultimo segmento abdominal é spino-dentada.

Os exemplares em alcool acham-se completamente descorados, e o colorido dos tres exemplares secos é o seguinte:

a) 0,310 de comprimento da borda anterior do cephalothorax á extremidade posterior da palieta central do ultimo segmento abdominal (telson).

Cephalothorax, — parte anterior e central do sulco cervical, verde escuro com pequenas pintas amarelo claro, grandes espinhos post-oculares, vermelhos com pintas amarellas, parte posterior do sulco cervical vermelha no centro, tornando-se amarella para as partes lateraes, onde os espinhos e tuberculos conservam a cor vermelha, quasi nas bordas infero-lateraes ha uma zona amarelo

claro, delimitada na parte superior por uma linha recta que encontra-se com o sulco cervical na altura do primeiro par de pernas, a extremidade dos espinhos é verde; os tres primeiros segmentos abdominaes são laranjo na parte anterior, vermelhos na posterior e apresentam um alinhamento transversal muito regular, de pintas amarellas, paralelo e muito proximo da sua borda posterior, nos lóbos lateraes de cada segmento ha pintas amarellas, os outros segmentos apresentam o mesmo colorido, menos o vermelho e laranjo da borda posterior e anterior, o seu colorido geral é verde escuro, conservando contudo na borda posterior uma area transversal vermelho escuro, que é ocupada pelo alinhamento de pintas amarellas; as pernas são listradas longitudinalmente de vermelho e na parte central destas listras ha ás vezes pintas amarellas; as palhetas dos appendices abdominaes são verdes ponteadas de amarelo.

b) 0^m,290 de comprimento; neste exemplar nota-se o colorido do anterior, mas como que mascarado pelo verde, que é a cor predominante.

c) 0^m,190 de comprimento; o colorido é identico ao do exemplar a, porém, mais desmaiado no abdomen; no cephalothorax predomina o vermelho desmaiado.

Nota

Pfeffer nas «Verhandlungen des Naturwissenschaftlichen Vereins von Hamburg (1881)» descreve á pag. 41 uma especie sob a designação de *Senex longipes*, o termo *longipes* deve ser substituido, por ser um «nomen præoccupatum», pois já em 1868 A. Milne Edwards o tinha applicado a uma especie do genero *Senex* de Zanzibar, veja-se; (Nouv Arch. du Mus. d'Hist. Nat. Paris, vol. IV., pag. 87, pl. 21, 1868).

SCYLLARIDÆ:

Designação vulgar: *Lagostim*.

Scyllarus, Fabricius, 1798.

Scyllarus æquinoxialis FABRICIUS, 1798.

Procedencia: Rio de Janeiro.

Esta especie tem sido encontrada desde Key West (Gibbes) até o Rio de Janeiro.

DECAPODES
ANOMUROS

GALATHEIDÆ:

Munida, Leach, 1820.

* **Munida stimpsoni** A. MILNE EDWARDS, 1880.

Pernambuco « ao largo » a 350 braças de profundidade (Henderson), Antilhas (A. M. Edwards).

* **Munida miles** A. MILNE EDWARDS, 1880.

Pernambuco « ao largo » a 350 braças de profundidade (Henderson), Antilhas (A. M. Edwards).

* **Munida spinifrons** HENDERSON, 1885.

Fernando de Noronha (Ilha) á profundidade de 7 a 25 braças (Henderson).

* **Munida erinacea** (A. MILNE EDWARDS, 1880).

Pernambuco « ao largo » a 350 braças de profundidade (Henderson).

Æglea, Leach, 1820.

Æglea lœvis (LATREILLE, 1818).

Procedencia : Rio Grande do Sul.

A existencia desta especie foi pela primeira vez assinalada no Chile,¹ posteriormente tem sido encontrada na Republica Argentina, na do Uruguay e no Estado do Rio Grande do Sul, Brazil; em certas regiões, vive nos rios afastados da costa, em outras, porém, vive em rios não longe de beira-mar.

C. Berg² affirma que a *Æglea odebrecti*, Fritz Müller, é a mesma que a *Æglea lœvis* (Latr.) e diz ter chegado a esta conclusão pela comparação de exemplares provenientes do Brazil com os do Chile, de Mendoza, de Buenos-Ayres e de Montevidéo, creio, porém, que este naturalista não fez mais do que comparar

¹ Segundo v. Martens, o viajante Friedr. Sello doou, em 1831, ao Museu de Berlim exemplares desta especie, procedentes do Porto Alegre (Brazil).

² Ann. Soc. Entom., France, v. LXI. 4º trimestre, Bull., Octobre, pag. CCVI (1892-1893) e Comunic., Mus. Nac., Buenos-Ayres, v. I, n. 1, pag. 7 (1898).

exemplares da *Æglea lœvis* de diversas procedencias, entre si, e não exemplares authenticos da *Æglea odebrecti* com os da *Æglea lœvis*, pois, neste caso, ousamos affirmar que não emittiria tal opinão, si não bastassem os caracteres especificos que o illustre naturalista Fritz Müller estabeleceu para distinguir a especie por elle descripta da de Latreille, a simples inspecção da estampa que acompanha o seu trabalho seria sufficiente para afastar qualquer hypothese de identidade das duas especies.

O Museu Nacional do Rio de Janeiro possue grande quantidade de exemplares authenticos da *Æglea odebrecti* que lhe foram remettidos pelo proprio Fritz Müller, e bastantes da *Æglea lœvis*; as duas especies constituem douz typos perfeitamente caracterisados, que se distinguem á primeira vista. Julgar os caracteres que distinguem as duas especies simples caracteres de variedades, importaria em supprimir muitas especies affins, que, até hoje, têm sido julgadas boas, mas cujos caracteres especificos têm menos valor que os que distinguem estas duas especies.

O cephalothorax da *Æglea odebrecti* é mais largo em relação ao seu comprimento que o da *Æglea lœvis*; a superficie das regiões hepaticas e branchiaes daquelle especie apresentam grande quantidade de depressões puntiformes, que dão-lhe um aspecto irregularmente rugoso; o rostro da *Æglea odebrecti* é mais inclinado para baixo na base, recurvando-se para cima, do meio para a extremidade, o abdomen é mais longo e mais robusto na *Æglea odebrecti* que na *Æglea lœvis*, o telson é maior, suas bordas lateraes são levemente curvas e as latero-posteriores, que são quasi rectas, convergem para a extremidade, simulando uma mitra com o vertice virado para a parte posterior, ao passo que na *Æglea lœvis* elle é regularmente semi-circular e relativamente menor, bem como os uropodes.

Os chelipedes das duas especies differem muito, o carpo na *Æglea odebrecti* apresenta na sua face interna duas series semi-circulares de tuberculos conicos; a primeira serie supero-lateral é constituida por tuberculos pequenos e regulares e a segunda, que fica na borda interna, é constituida tambem por tuberculos conicos na parte posterior, que tornam-se mais longos da parte posterior para a anterior, os tres ultimos da parte anterior são verdadeiros espinhos, possuindo ponta cornea, o penultimo tem o dobro do tamanho do antepenultimo e do ultimo, a *Æglea lœvis* não possue a serie supero-lateral de tuberculos, apenas apresenta geralmente tres espinhos grandes na borda interna, que vão augmentando de tamanho da parte posterior para a anterior, sendo o ultimo o maior.

A pinça, sobretudo, é bastante differente nas duas especies, a da *Æglea odebrecti* apresenta na parte interna da palma um processo lamellar semicircular muito desenvolvido, o dedo movel é quasi recto, a borda externa da pinça é convexa em todo comprimento da palma e concava na altura da metade do comprimento do dedo immovel, a face inferior da pinça apresenta tres cristas longitudinaes com pequenas depressões punctiformes, onde se implantam tuhos de pellos, a primeira crista é parallela á borda externa e prolonga-se ate á extremidade do

dedo immovel, a segunda termina na base d'este dedo e a terceira é parallela ás duas antecedentes e prolonga-se até á extremidade do dedo movel, a *Eglea lavis* não possue o processo lamellar semicircular, seu dedo movel é curvo e não adapta-se tão completamente ao immovel como na *Eglea odebrecthi* e as cristas da face inferior da pinça existem apenas vagamente indicadas.

O paralelo que acabamos de estabelecer entre as duas especies foi feito entre individuos do mesmo sexo e tamanho.

Em conclusão, os caracteres específicos proprios da especie de Fritz Müller são mais que sufficientes para justificar o modo acertado por que procedeu este illustre sabio, considerando-a differente da *Eglea lavis* (Latr.).

Eglea intermedia CHARLES GIRARD, 1855.

Procedencia: Estado de Santa Catharina.

Charles Girard ¹ descreveu uma especie de *Eglea*, sob a designação específica de *intermedia*, que não é mais que a *Eglea odebrecthi* de Fritz Müller, cabendo áquelle naturalista o direito de prioridade. Consideramos a *Eglea odebrecthi*, Fr. Müller, synonimo da *Eglea intermedia*, C. Girard.

Como a *Eglea lavis*, a *Eglea intermedia* vive no Chile, circumscrevendo-se, porém, sua área de dispersão ás regiões altas (rio Maypú, 2,000 m acima do nível do mar — Girard —) e no Brazil no Estado de Santa Chatharina (em riachos da Serra do Mar — Fritz Müller).

A razão por que conservamos a classificação de Fritz Müller, quando estudamos comparativamente a *Eglea lavis* e esta, é facil de perceber-se; tendo C. Berg se referido á especie de Fritz Müller, precisavamos nos referir a ella, embora a considerassemos synonimo da de Girard.

CÖNOBITIDÆ:

Coenobita, Latreille, 1828.

* *Coenobita diogenes* (LATREILLE 1818).

Antilhas (M. Edwards), Cuba (v. Martens), isthmo de Panamá (Streets), Porto Cabello (Nobili), Brazil (White).

PAGURIDÆ:

Petrochirus, Stimpson, 1859 (1858).

Petrochirus granulatus (OLIVIER, 1811).

Procedencia: Abrolhos (Bahia), Rio de Janeiro.

Encontra-se esta especie na Florida, nas Antilhas, em La Guayara — Venezuela (v. Martens), na Bahia e no Rio de Janeiro.

¹ U. S. Naval Astronomical Expedition to the Southern Hemisphere, Washington, v. II, pag. 255 (1855).

Pagurus, Fabricius, 1798.

Pagurus arrosor (HERBST, 1796).

Procedencia: Costa Norte do Brazil.

Adoptamos a classificação de Herbst, por ser anterior á de Latreille, cabendo-lhe, portanto, a prioridade e fazem o baseando-nos no testemunho de M. Edwards e Lucas, que dão o *Canser arrosor* de Herbst como synonymo do *Pagurus striatus* de Latreille e convencidos pelo estudo do exemplar da collecção do Museu Nacional, a que procedemos, de acordo com a diagnose e estampa de Herbst.

O *Pagurus arrosor* vive no Oceano Atlântico, tendo sido primitivamente julgado como proprio do Atlântico oriental (costas da Europa — Mediterrâneo —), mas vindo posteriormente sua área de dispersão a alargar-se com a descoberta nas costas da America das suas variedades: *Pagurus insignis* de Saussure e *P. petersi* A. M. Edwards.

O exemplar que existe na collecção do Museu Nacional do Rio de Janeiro, que é um individuo de pequenas dimensões, apresenta os caracteres proprios do *P. arrosor*, faltando-lhe, entretanto, um dos caracteres que A. M. Edwards dá como essencial da variedade *petersi*, a depressão ao longo da face superior do dedo móvel (dactylo) dos chelipedes, o que se nota no exemplar a que nos referimos é o espaço em nível inferior, naturalmente deixado entre si pelas saliências granuliformes guarncidas de pelos, que existem nestes órgãos, e que não podemos considerar propriamente como um sulco; à vista desta circunstância, não podíamos de forma alguma referir o exemplar da collecção do Museu á variedade *petersi*, com a qual apparentemente mais se assemelha.

Pagurus loxochelis (NOV. SP.) (ESTAMPA II)

Procedencia: Bahia.

Muito concorreu para enriquecer a collecção carcinologica do Museu Nacional o abundante material colligido pelo Prof. Hartt, que teve sob sua direcção a commissão geologica do Brazil; entre os Pagurideos colligidos por esta comissão no Estado da Bahia, encontramos um exemplar, que, pelos caracteres que apresenta, nos fez hesitar por muito tempo em considerá-lo, como podendo referir-se a algum dos generos existentes, pela ausencia de falsas patas sexuaes ficou desde logo restringido o numero de generos a que podíamos referir-o e d'estes só poderia mos fazel-o ao genero *Pagurus*, mas neste mesmo, em rigor não poderíamos inclui-lo, á vista do caracter proprio do genero, que é ter o flagello das antennae externas nù, ao passo que no exemplar mencionado o flagello possue longos cílios na face infero-externa, mas á vista de duas espécies de *Pagurus* descriptas por

(*) λοξός = obliquo + χνήν = pinça, garra.

Miers nos Ann. and Mag. of Nat. Hist., v. VIII (5), 1881, pags. 275 e 276, o *P. imperator* e o *P. granulimanus*, cujos flagellos das antennas são no primeiro: «flagellum red, the joints clothed with very short setae», e no segundo «flagella nearly naked» e, portanto, em parte garnecidos de cílios; entre estabelecer um gênero novo para esta unica espécie e considerá-la um *Pagurus*, optamos por este ultimo alvitre, embora se tenha de dar ao gênero *Pagurus* uma acepção mais ampla, que é preferível à multiplicação indefinita dos gêneros.

Chelipedes inaequales (sinister major) antennarum flagellum celiatum.

A borda anterior do cephalothorax (borda frontal) apresenta três saliências agudas, sendo uma central entre as escamas ophthalmicas e duas laterais entre os pedunculos oculares e as antennas; estas são um pouco mais proeminentes que a central; a partir das saliências laterais, a borda anterior do cephalothorax desce em linha obliqua, formando com as bordas laterais um ângulo obtuso; pouco atrás da borda anterior (na região gastrica) há um sulco curvo para os lados e levemente reentrante na parte central, o sulco cervical é bem accentuado, as partes laterais do casco, tanto na região anterior como na posterior, apresentam curtas impressões transversais d'onde nascem tufo de pelos; na região gastrica e cardiaca elas são mais raras, a região cardiaca tem a forma da seção longitudinal de um fuso com o vértice virado para baixo e é calcificada na parte anterior até metade de seu comprimento.

Os pedunculos oculares são mais curtos que a borda frontal do cephalothorax, cylindricos, levemente mais grossos na extremidade distal e apresentam pequenas impressões mais ou menos regularmente dispostas em alinhamentos paralelos longitudinais, a cornea é pequena e pelo sino supero-interno que apresenta, o pedunculo penetra até à sua extremidade.

As escamas ophthalmicas são quasi contiguas, têm a forma de um triângulo rectângulo, cuja hipotenusa voltada para fora é muito reentrante, suas extremidades anteriores são tridentadas.

As antennas são bastante longas; o ultimo articulo dos pedunculos sobrepuja de metade de seu comprimento os pedunculos oculares.

O ultimo articulo das antennas atinge a extremidade da cornea, o aciclo do penultimo articulo alcança a borda inferior da cornea, o flagello é curto e robusto, apenas alcança a parte anterior do corpo do chelipede esquerdo (o maior) e apresenta na sua face infero-externa duas series contiguas e paralelas de longos cílios que se implantam nas juntas dos articulos.

Os maxillipedes externos são contiguos na base. As laminas branchiaes são profundamente divididas em duas partes truncados na extremidade na região media das branchias e acuminadas nas extremidades destas.

Os chelipedes são desiguais, o esquerdo é muito maior e mais robusto que o direito, o dedo móvel é do comprimento da palma em sua linha mediana, o dedo imóvel tem pouco mais da metade do comprimento do dedo móvel, possue uma unha cornea e dous ou tres espinhos com a extremidade cornea na borda dorsal proximo d'aquella, a mão (*propode*) articula-se obliquamente com o carpo, for-

mando com este um angulo obtuso muito aberto, cujo vertice acha-se voltado para fora; o corpo é pouco menor que a palma, na sua linha mediana (da face superior), as pinças de ambos os chelipedes movem-se em um plano obliquo em relação ao plano de simetria do corpo; a face superior da pinça do chelipede esquerdo apresenta grande quantidade de pequenos tuberculos squamiformes que tornam-se agudos na borda interna, quer do dedo movel, onde formam uma leve crista dentada, quer da palma, onde existem dous alinhamentos regulares de tuberculos que deixam entre elles uma depressão longitudinal, a pinça, quando fechada, o dedo movel adapta-se perfeitamente ao dedo immovel; existem raros cilios nas superficies de contacto dos dois dedos, os tuberculos da borda interna da face superior do corpo são agudos e munidos de ponta cornea; a face superior do mero é escamosa, a orla anterior das saliencias squamiformes é provida de espinhos corneos e nelles implantam-se alguns cilios, na face inferior de todos os articulos do grande chelipede existem os mesmos lavores que na face superior, porém muito menos accentuados.

O chelipede direito apenas alcança a borda anterior do corpo do chelipede esquerdo; a pinça não fecha perfeitamente, os dedos apenas tocam-se nas suas extremidades, que são garnecidas de pontas corneas; a face superior da pinça e do corpo é garnecida de granulações salientes, na linha mediana d'esta face, desde a base do corpo até á borda anterior da palma entre a base do dedo fixo e articulação do dedo movel, existe um alinhamento regular de granulações e na borda interna do corpo, palma e dedo movel existem duas cristas de tuberculos agudos de extremidades corneas, que convergem para a ponta do dedo movel e bastante afastadas uma da outra no corpo, de forma a deixar entre si uma area lisa; o corpo e principalmente o propode e dactylo apresentam grande quantidade de tufo de cilios; a face inferior do corpo e palma é lisa, apresentando a d'esta ultima sómente leves saliencias e a dos dedos apresenta alguns espinhos de extremidade cornea garnecidos de curtos tufo de cilios na base; nas faces superior e inferior do mero existem saliencias squamiformes como as do chelipede esquerdo.

A segunda perna do lado esquerdo é tão longa como o chelipede desse lado.

Os dactylos dos 2º e 3º par de pernas são longos, quasi tão longos como o propode e corpo juntos, são styliformes, profundamente canelados longitudinalmente, possuem uma unha terminal cornea e uma serie de tufo de cilios longos na face interna. A face externa do propode, corpo e mero destes pereiopodes é granulosquamosa e apresenta raros cilios; a borda supero-interna apresenta uma leve crista formada por espinhos alinhados mais ou menos regularmente, ao longo desta borda, a face interna do propode é glanulosa e as do corpo e mero são quasi lisas.

As pernas do 4º par são ornadas de tufo de longos cilios e são subcheliformes.

As do 5º par são mais delgadas que as do 4º, a pinça é alongada e garnecida de cilios, a superficie raduliforme é oval.

O exemplar que serviu de base para esta descrição é um macho e não possue appendices sexuaes (falsas pernas sexuaes).

O abdomen é asymetrico, as terga são bem desenvolvidas e as falsas pernas abdominaes do lado esquerdo terminam por duas laminas, uma longa, oval e ciliada nas bordas, e uma pequena rudimentar tambem ciliada.

O 6º segmento abdominal é dividido por um sulco transversal em duas partes; a parte posterior é dividida a seu turno em duas partes por um sulco longitudinal, seus appendices são muito desiguas, os do lado esquerdo são maiores, os articulos terminaes dos appendices de ambos os lados são providos de grandes áreas raduliformes.

Nota — O desenho desta especie que foi feito com todas as proporções e do tamanho natural supre perfeitamente as medidas.

Calcinus, Dana, 1852.

Calcinus sulcatus (M. EDWARDS, 1836).

Procedencia: Abrolhos — Bahia.

Ainda é muito restricta a área de dispersão conhecida, desta especie: Antilhas (M. Edwards), Barbada (Benedict), Colon (Nobili), Abrolhos — Bahia.

Clibanarius, Dana, 1852.

Clibanarius sclopetarius (HERBST 1796).

Procedencia: Bahia, Rio de Janeiro (ponta do Cajú, na bahia do Rio de Janeiro).

Encontra-se esta especie na costa oriental da America desde as Antilhas até o Rio de Janeiro.

Tendo tido occasião de observamos em vida, tanto o *C. sclopetarius* como o *C. vittatus*, pudemos fazer um estudo comparado do colorido das duas especies, que não é desprovido de interesse e mesmo pôde auxiliar a sua determinação, visto que, se não as cores vivas, ao menos vestigios destas ainda se podem notar em exemplares que não tenham permanecido por longo tempo em alcool.

Sendo o colorido das patas ambulatorias o que differe mais sensivelmente nas duas especies, restringimo-nos a cital-o.

No *C. sclopetarius* os 2º e 3º par de pernas ambulatorias, apresentam 8 listras longitudinaes de igual largura, sendo 4 verde escuro e 4 laranjo, as listras acham-se dispostas da forma seguinte: na face externa uma listra verde escuro ao centro e duas laranjo dos lados, na face superior uma listra verde escuro, na face interna como na externa e na inferior uma listra verde escuro.

No *C. vittatus* contam-se na face externa dos 2º e 3º par de pernas 6 listras longitudinaes, sendo 3 verde escuro e 3 laranjo; as listras verde escuro têm o dobro ou mais da largura das laranjo, na face superior ha uma listra verde escuro, na face interna ha 5 listras, sendo duas laranjo na parte supero-interna (a contagem das listras deve ser feita no propode, onde se acham melhor definidas), muito contiguas, formando um angulo muito agudo, cujo vertice acha-se voltado para o dactylo, as duas que se lhe seguem são como as da face externa; a ultima verde escuro da parte infero-

Interna do propode é mal delimitada e na face inferior as listras acham-se confundidas n'uma área que ocupa toda esta face, n'uma só côn que resulta da combinação das duas côres predominantes nas outras listras.

Nota — O Sr. Ives¹ compara sua especie *C. formosus* com o *C. vittatus* (Bosc) de que realmente differe. Cremos que teria sido preferivel que o tivesse comparado com o *C. sclopetarius* (Herbst) de que é provavel que seja, senão um synonymo, ao menos uma variedade.

Clibanarius vittatus (Bosc, 1802).

Procedencia: Bahia, Rio de Janeiro (Mauá, na Bahia do Rio de Janeiro.)

A área de dispersão d'esta especie estende-se desde Charleston até o Rio de Janeiro.

Entre exemplares do *C. vittatus* e *C. sclopetarius* da mesma idade approximadamente e de proporções relativas, encontra-se a seguinte relação de comprimento entre o dactylo e o propode da 3^a perna do lado direito.

C. vittatus:

Compr. do dactylo (face superior) da 3 ^a perna do lado direito.	14 ^{mm}
Propode	8 ^{mm} ,5
Ratio	5 ^{mm} ,5

C. sclopetarius:

Compr. do dactylo (face superior) da 3 ^a perna do lado direito	13 ^{mm}
Propode	9 ^{mm}
Ratio	4 ^{mm}

O *C. vittatus* é mais esguio, mais delgado de formas, seu casco é mais estreito e mais curto que o do *C. sclopetarius*, as bordas lateraes do casco na região cervical são menos rugosas e menos villosas que no *C. sclopetarius*; a proporção, porem, entre o comprimento do dactylo e do propode é maior no *C. vittatus* que no *C. sclopetarius*.

Diferença de comprimento entre o dactylo e o propode da 3^a perna do lado direito do *C. vittatus* e *C. sclopetarius*:

<i>C. vittatus</i>	5 ^{mm} ,5
<i>C. sclopetarius</i>	4 ^{mm}
Ratio	1 ^{mm} ,5

Largura do casco (maior largura da parte anterior da região cervical):

<i>C. vittatus</i>	7 ^{mm}
<i>C. sclopetarius</i>	7 ^{mm} ,5
Ratio	0 ^{mm} ,5

¹ Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 182 (1891).

Comprimento do casco:

C. vittatus	7mm,5
C. sclopetarius	9mm
Ratio	1mm,5

Clibanarius antillensis STIMPSON, 1862.

Procedencia : Recifes dos Abrolhos — Bahia.

Esta especie tem sido encontrada sómente em Barbada uma das pequenas Antilhas (Stimpson) e nos recifes dos Abrolhos (Hartt).

* *Clibanarius braziliensis* DANA, 1852.

Rio de Janeiro (Dana).

* *Clibanarius speciosus* MIERS, 1877.

Brazil (Miers).

Esta especie apresenta caracteres que a approximam bastante do *C. vittatus* (Bosc) e julgamos que Miers deveria tel-a comparado com esta especie e não com o *C. braziliensis*.

Paguristes, Dana 1852.

* *Paguristes spinipes* A. M. EDWARDS, 1880.

Habita a costa americana desde Barbada até o Brazil (A. M. Edwards et Bouvier).

Parapagurus, S. J. Smith, 1879.

* *Parapagurus gracilis* HENDERSON, 1888.

Pernambuco « ao largo », a 350 braças de profundidade (Henderson).

Eupagurus, Brandt, 1831.

Eupagurus criniticornis (DANA, 1852).

Procedencia : Rio de Janeiro.

Por enquanto, só se tem encontrado esta especie no Rio de Janeiro.

* *Eupagurus occlusus* HENDERSON 1888.

Pernambuco « ao largo », a 350 braças de profundidade (Henderson).

ALBUNIDÆ :

Albunea, Fabricius, 1798.

Albunea pareti GUERIN-MENEVILLE, 1853.

Procedencia: Costa do Brazil.

A *Albunea pareti* tem sido encontrada em Cuba (v. Martens) St. Christopher, Cayenna e Brazil (Miers *A. oxyophthalma*).

Os pedunculos oculares em dous dos tres exemplares que existem na colleção do Museu Nacional, apresentam a forma typica da figura de Guérin, sendo, porém, um pouco mais largos na base; no terceiro exemplar, os pedunculos oculares são mais delgados na extremidade, lembrando a forma dos da *A. lucasi*, de Saussure, que talvez não seja mais que uma variedade desta especie, representando-a na costa occidental da America. Não fosse o grande desenvolvimento que apresenta na *A. lucasi* o espinho do angulo antero-lateral do cephalotorax e a insufficiencia da descripção de Saussure, consideral-a-lijamos desde já synynomio da *A. pareti*.

Lepidops, Stimpson, 1858.

Lepidops scutellata (FABRICIUS, 1798).

Procedencia: Costa do Brazil.

Encontra-se esta especie nas costas da America banhadas pelo Atlântico desde Fort Macon N C, Estados Unidos da America do Norte até o Brazil.

HIPPIDÆ :

São vulgarmente conhecidos por: *Tatù-i*.

Hippa, Fabricius, 1798.

Hippa emerita (LINNEUS, 1766).

Procedencia: Rio de Janeiro.

Tendo estudado grande quantidade de exemplares d'esta especie, verificamos que a *Hippa talpoida*, de Say e a *H. analoga* de Stimpson não são mais que synynomos d'esta especie, quanto á *H. talpoida*, Say, já Kingsley, em 1879, a

considerara synomymo da *H. emerita* (L.) Entre os exemplares que estudamos todos da costa do Brazil e todos da *H. emerita* (L.) alguns ha que, sem poderem ser considerados diferentes da *H. emerita*, apresentam entretanto os caracteres que Stimpson dà como proprios da *H. analogia*.

As impressões transversaes do cephalothorax variam muito, ora são muito numerosas, ora raras; a relação da sua largura para o comprimento, tambem é bastante variavel, assim como a direcção e o comprimento do espinho dos pedunculos das antennae. A variabilidade d'estes caracteres secundarios, que, entretanto, foram considerados como especificos por Say e Stimpson autorisam-nos perfeitamente a incluir no numero dos synonymos da *H. emerita* (L.) a *H. analogia* de Stimpson.

Encontra-se esta especie tanto na costa oriental como na occidental da America, na costa occidental desde a California até ao Chile e na oriental desde o cabo Cod até o Estado de S. Paulo — Ilha de S. Sebastião (Ihering) — Brazil e La Plata.

Remipes, LATREILLE, 1806.

Remipes barbadensis STIMPSON, 1858 — 1871.

Procedencia: Costas do Norte do Brazil.

O *Remipes barbadensis* tem sido encontrado nas Antilhas (Stimpson), Cuba (de Saussure), Barbada (v. Martens) e no Brazil.

Miers, no Journal of the Linnean Society v. XIV, pag. 319, 1878, descreve esta especie sob a designação de *R. scutellatus* (Fabr.), sem, entretanto, provar que a *Hippa scutellata* Fabr. é identica ao *Remipes barbadensis* Stimp. Os argumentos que este naturalista adduz, para justificar seu modo de proceder n'esta questão, nada provam; principia dizendo que os exemplares, existentes no Museu Britannico, que serviram de typo para sua descrição e denominados por Leach *R. scutellatus*, são provavelmente os exemplares typicos de Fabricius, em seguida atribue a Fabricius um erro pahnar, o de confundir os maxillipedes externos com pernas anteriores e termina affirmando que de facto a descrição de Fabricius tomada tal qual foi scripta !! aplica-se certamente melhor a *Lepidops scutellata*. Julgamos, portanto, que é preferivel conservar-se a designação de (Petiver), Stimpson, a mudar-a baseados em meras suposições.

A reivindicação da prioridade nas classificações tem limites e não pode dar-se, senão quando houver plena certeza, sem o que a nomenclatura zoologica não será mais que um Proteo com tendencias a chaos.

RANINIDÆ :

Zanclifer, Henderson, 1888.

* *Zanclifer caribensis* (DE FREMINVILLE, 1832).

Antilhas (de Freminville) Bahia, Brazil « ao largo » (Henderson).

PORCELLANIDÆ:

Minyocerus, Stimpson, 1858.

Minyocerus angustus (DANA, 1852).

Procedencia: Estado de Santa Catharina.

Esta especie foi encontrada no Rio de Janeiro por Dana e em Desterro, (Florianopolis) por Fritz Müller.

Porcellana, Lamarck, 1801, "restrict. .".

* *Porcellana frontalis* HELLER, 1862.

Rio de Janeiro (Heller).

Pachycheles, Stimpson, 1858.

Pachycheles moniliferus (DANA, 1852).

Procedencia: Bahia.

Dana encontrou esta especie no Rio de Janeiro, até agora, porém, ainda não conseguimos obtel-a na bahia do Rio de Janeiro.

Pachicheles rufus STIMPSON, 1862.

Procedencia: Bahia.

Os caractéres que apresenta o exemplar da collecção do Museu Nacional concordam perfeitamente com os que Stimpson dá como proprios do *Pachycheles rufus*, só differindo em possuir pellos na base do dedo immovel, proximo da articulação do dactylo, que Stimpson diz não existirem no *Pachycheles rufus*, tambem as series longitudinaes de granulações do carpo não são tão accentuadas como na estampa que acompanha o trabalho de Stimpson; estas pequenas diferenças não justificariam a criação de uma especie nova, e devem existir em variedades locaes e communs a diferentes mares.

E' esta mais uma especie que vive tanto nas costas americanas do Pacifico como nas do Atlântico, até hoje só foi assignalada a sua existencia na costa da California (Stimpson) até a ilha de Santa Rosa (Lockington) e na Bahia.

Pachycheles mexicanus STREETS, 1871.

Procedencia: Bahia.

Até hoje só se tem encontrado o *Pachycheles mexicanus*, no golfo de Tehuantepec (Streets) e na Bahia.

Petrolisthes, Stimpson, 1858.

Petrolisthes lamarcki (LEACH, 1820).

VAR. **asiaticus** (LEACH, 1820).

Procedencia: Estados da Bahia, Rio de Janeiro e Santa Catharina.

A área de dispersão desta variedade do *Petrolisthes lamarcki* é muito vasta, sua existencia tem sido constatada nas ilhas do Pacifico e nas costas occidentaes e orientaes da America.

Varios naturalistas têm descripto exemplares d'esta especie, sob diversas designações, augmentando, d'est'arte a interminavel lista de synonyms das especies. Ultimamente o Sr. Ortmann¹ ajuntou mais um ao numero já bastante sensivel dos d'esta especie, descrevendo, sob a designação de *Petrolisthes iheringi* um exemplar apanhado em S. Sebastião (S. Paulo), que lhe fôra remettido pelo Dr. H. von Ihering.

Os caractéres que o Sr. Ortmann dá como proprios do *Petrolisthes iheringi* encontram-se nos exemplares que estudamos, de diferentes pontos da costa do Brazil, associados aos do *P. lamarcki* var. *asiaticus*. A forma do cephalothorax da especie de Ortmann é a mesma que a do *P. lamarcki* var. *asiaticus*, as granulações e saliencias quer do casco, quer dos pereiopodes são variaveis, sendo ora mais, ora menos accentuadas, o carpo dos chelipedes, tanto na estampa que acompanha o trabalho do Sr. Ortmann, como nos exemplares que examinamos, é duas vezes mais comprido que largo, e não tres vezes; o numero de dentes predominante na borda anterior do carpo dos chelipedes é de tres nas duas especies, a borda posterior apresenta nas duas especies uma crista que é interrompida por depressões obliquas, de espaço a espaço; essas depressões tornam a crista dentada, sendo, porem os dentes ou espinhos anteriores quasi sempre os mais agudos, o terminal da parte distal do carpo e o anterior a este as vezes são contiguos, de forma a parecerem um espinho duplo, muitas vezes, porem, o penultimo está bastante afastado do ultimo (distal), de forma a poder ser contado com os da borda posterior. Ha exemplares em que existe o espinho distal duplo e sómente dois na borda posterior, ás vezes tambem o espinho duplo distal parece simples devido ao embotamento das pontas e a serem soldados.

Quanto aos dois pequenos espinhos difficeis de verem-se, da borda externa do propode (palma), existem realmente em alguns exemplares, mas seu numero é muito variavel; o numero de espinhos da borda superior do mero das pernas ambulatorias varia bastante, mesmo em cada exemplar em que contam-se em umas pernas dois e em outras tres.

¹ Zool. Jahrb. Abtheil. für Syst. v. X pag. 236, pl. 17 fig. 3 (1807).

A vista do que acabamos de expor, julgamos ter provado que os caracteres que Ortmann assignala como proprios do *P. iheringi*, longe de serem privativos d'esta especie, existem tambem na var. *asiaticus* do *P. lamarcki* e sao muito inconstantes; á vista da variabilidade das especies é um absurdo pretender-se que todos os individuos de uma dada especie apresentem mathematica e invariavelmente os caractéres secundarios e de pouca importancia de um dado exemplar, mormente quando se trata de uma especie de tão vasta área de dispersão.

Petrolisthes galathinus (BOSC 1803).

Procedencia : Bahia.

Encontra-se o *P. galathinus* desde a Carolina do Sul, U. S. A., até Rio de Janeiro na costa oriental da America e em Panamá na costa occidental.

As cristas transversaes do casco, do corpo dos chelipedes e as obliquas do propode são ora mais ora menos accentuadas; exemplares ha que ás possuem tão fracas que só á lente podem ser observadas.

* *Petrolisthes serratus* HENDERSON 1888.

Bahia «ao largo» a uma profundade de 20 a 70 braças (Henderson).

DROMIDÆ:

Dromia, Fabricius, 1798

Dromia lator MILNE EDWARDS, 1837.

Procedencia : Rio de Janeiro.

Esta especie encontra-se nas Antilhas e no Rio de Janeiro e provavelmente, tambem nas regiões intermediarias a estas duas localidades.

Dromidia, Stimpson, 1858.

Dromidia antillensis STIMPSON, 1862.

Procedencia : Rio de Janeiro.

A área de dispersão da *Dromidia antillensis*, abrange a Florida, S. Thomas, Tortugas (Stimpson) Abrolhos, Bahia. (Hartt, S. Smith) e Rio de Janeiro.

Henderson «Challenger Anomura» menciona uma especie do genero *Hypochoncha* encontrada na Bahia, a uma profundidade de duas a sete braças, que, segundo este naturalista, é provavelmente a *Hypochoncha panamensis* S. J. Smith

BRACHYUROS**OXYSTOMATA****DORIPPIDÆ:**

Ethusina, Smith, 1882.

* *Ethusina abyssicola* SMITH, 1882, 1884.

Cabo Frio « ao largo », a 671 braças de profundidade (Mary Rathbun).

LEUCOSIDÆ:

Spelæophorus, A. M. Edw 1865.

* *Spelæophorus elevatus* MARY RATHBUN, 1898.

Cabo de S. Roque, Brazil, « ao largo » a 20 braças de profundidade (Mary Rathbun).

Persephone, Leach, 1817.

Persephone punctata (BROWNE, 1769).

Procedencia: Rio de Janeiro.

Esta especie vive na costa oriental da America desde Beaufort, N. C., até o Rio de Janeiro.

Lithadia, Bell, 1855.

* *Lithadia brasiliensis* MARTENS, 1872.

Bahia do Rio de Janeiro, a 5 braças de profundidade em fundo argiloso (von Martens)

Miers « Challenger Brachyura pag. 319 », obteve na Bahia um exemplar de uma especie deste genero, que considerou, em duvida, como *Lithadia cariosa* Stimp., var?

CALAPPIDÆ:**Calappa**, Fabricius, 1798.**Calappa flammea** (HERBST, 1793.)

Procedência: Pernambuco e Rio de Janeiro.

Encontra-se esta especie desde Beaufort N. C. e ilhas Bermudas até Rio de Janeiro e no Sul da Africa: Colonia do Cabo (Miers).

* **Calappa gallus** HERBST, 1803.

Encontra-se desde o Mar Vermelho até o Oceano Indico A. M. Edw. e nas costas banhadas pelo Atlântico na: Florida (Stimp.) Bermudas, Ilhas do Cabo Verde, S. Vicente (Miers) e Bahia, Brazil (Mary Rathbun).

Hepatus, Latreille, 1802.**Hepatus princeps** (HERBST, 1796.)Vulgarmente conhecido por: *Bahia*.

Procedencia: Rio de Janeiro.

A área de dispersão desta especie estende-se desde a Georgia e Florida até Rio de Janeiro.

As maculas do cephalotorax são bastante variaveis como já foi dito por von Martens ¹, constituindo ora linhas transversaes, ora alinhamentos de pontos mais ou menos confluentes.

Existe na collecção do Museu Nacional, um exemplar de pequenas dimensões, que muito se assemelha ao *H. tuberculatus* Saussure. Stimpson julga que o *H. tuberculatus* Saussure, bem poderia ser uma forma jovem do *H. decorus* (Herbst); Miers e von Martens partilham a opinião do carcinologo americano e, apesar de Kingsley ² afirmar que ha diferença tão sensivel entre os jovens do *H. decorus* e o *H. tuberculatus*, como entre este e exemplares adultos daquelle, é provavel que a suposição de Stimpson, von Martens e Miers venha a ser confirmada.

Consideramos o pequeno exemplar existente na collecção do Museu Nacional como uma forma jovem do *H. princeps* (Herbst) e fomos levados a assim pensar pela comparação a que procedemos, entre exemplares de diversos tamanhos, mas comparando sempre individuos do mesmo sexo entre si.

¹ Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I, pag. 113 (1878).

² Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 403 (1879).

CATOMETOPA

DISSODACTYLIDÆ:

Dissodactylus, S. Smith, 1869

Dissodactylus crinitichelis nov. sp., (ESTAMPA III)

Até hoje só foi descripta uma especie deste genero: o *Dissodactylus nitidus* Smith (¹), do Panamá.

Na collecção do Museu Nacional encontramos bastantes exemplares de uma especie nova d'este genero, com a indicação de procedencia do Estado do Rio Grande do Sul e parazita de uma especie de *Encope*, provavelmente, *Encope emarginata* (Leske).

Demos a designação especifica de *crinitichelis*, devido á circumstancia de possuir esta especie, a face externa e superior do propode dos chelipedes e carpo, sulcados obliquamente sendo os sulcos guarnevidos, em toda a sua extensão, de pellos.

D. nitido affinis, chelipedum propodes oblique sulcati, sulci criniti.

O cephalothorax, largo em seu bordo anterior, forma um arco perfeito, os bordos antero-lateraes sobrelevam-se formando uma gotteira que curva-se para dentro sobre o cephalothorax, no angulo lateral e são orlados de pellos; os bordos latero-posteriores são quasi rectos, levemente concavos proximo do bordo posterior, este ultimo é concavo ao centro; o comprimento do cephalothorax correspondente a $\frac{1}{3}$ de sua largura.

O dactylo dos maxillipedes externos é muito pequeno e oblongo espatulado; o propode é rectangular no seu bordo terminal e o dactylo articula-se no seu angulo interno; o mero é pouco mais estreito em sua parte proximal que na distal; seus bordos lateraes são curvos e possuem um palpo pequeno uniarticulado e digitiforme.

Os chelipedes são iguaes, o carpo é globular e apresenta uma franja de pellos, collocada transversalmente na metade do comprimento da face superior, a mão é entumecida na base e comprimida de diante para traz na parte anterior; o dedo immovel é curvo para baixo, as faces externa e superior da mão são sulcadas obliquamente, estes sulcos não são continuos, os que se acham proximos do dedo fixo, prolongam-se até quasi a extremidade deste, nos sulcos implantam-se pellos que são mais curtos, nos da parte distal da palma, o dedo immovel tem na parte interna um a douz dentes obtusos, toda esta parte é guarnevida de cílios curtos e existe um tufo de pellos em sua base, a face in-

¹ Trans. Conn. Acad. v. II pag. 173 (1871-1873)

terna da palma é lisa e tem quasi no bordo inferior uma serie de longos pellos abundantes que vão da articulação deste com o carpo até á base do dedo imovel; o dedo movel é regularmente curvo, tem na face superior um leve sulco guarnecido de cílios curtos, o bordo interno tem na base um pequeno tuberculo e é guarnecido de curtos cílios em toda a sua extensão; os dedos fechados adaptam-se bem um ao outro, cruzando as pontas; as superficies de contacto de ambos os dedos são cortantes.

Os cruripedes são guarnecidos de cílios nos bordos anterior e posterior de seus articulos; os dactylos dos tres primeiros pares apresentam cílios só no bordo posterior; os dactylos propodes, carpos e meros são comprimidos; os dactylos dos tres primeiros pares são bifidos, das duas pontas terminaes a externa é mais longa e curva; os dactylos do ultimo par de cruripedes são simples, estyliformes e sulcados nas faces superior e inferior.

Os dois primeiros segmentos abdominaes dos machos são anchylosados, têm as margens lateraes concavas e são mais estreitos que os seguintes, os 3º, 4º, 5º e 6º segmentos são completamente anchylosados; suas margens lateraes são levemente convexas e convergem para a extremidade; o 7º segmento representa um triangulo equilátero; o abdomen das femeas é discoidal e cobre totalmente o sterno e os articulos basilares dos pereiopodes; têm todos os segmentos livres na linha central as articulações desviam-se para traz em pequenas curvas, sendo mais sensiveis do segundo para o terceiro e do terceiro para o quarto segmentos.

Os appendices sexuaes são do comprimento de $\frac{3}{4}$ dos 3º, 4º, 5º e 6º segmentos anchylosados, juntos representam uma lyra, são curvos para dentro até metade de seu comprimento e para fora na parte terminal possuem pellos na borda externa em todo o comprimento e na borda interna só na extremidade.

Largura do cephalothorax de um exemplar bem desen-	
volvido	9mm
Comprimento.	6mm,5
Relação entre o comprimento e a largura.	2mm,5

Em exemplares cujo cephalothorax tem apenas 5mm de largura, por 4mm de comprimento os propodes e os carpos dos chelipedes apresentam, como nos exemplares maiores, sulcos guarnecidos de cílios.

PINNOTHERIDÆ:

Pinnixa, White, 1846.

Pinnixa chætoptera STIMPSON, 1862.

Procedencia: E. do Rio Grande do Sul.

Tem sido encontrada esta especie na costa da Virginia, Beaufort, N. C., na Florida e no Brazil, Rio Grande do Sul.

Pinnaxodes, Heller, 1765

* **Pinnaxodes tomentosus** ORTMANN, 1894.

Brazil (Ortmann)

GRAPSIDÆ:

A designação vulgar dos Grapsideos é: *Aratú*

Goniopsis, De Haan, 1835.

Goniopsis cruentatus (LATREILLE, 1803-4).

Procedencia: Rio de Janeiro, Mauá e Bahia (Abrolhos).

A área de dispersão desta espécie estende-se da Florida até ao Rio de Janeiro e encontra-se em Ashantee, África occidental (Benedict).

Encontramos bastantes exemplares desta espécie em Mauá; ali vivem nas regiões alagadas, lodosas, proximas da praia.

Grapsus, Lamarck, 1804, «restrict».

Grapsus grapsus (LINNEUS, 1758).

Procedencia: Ilha Fernando de Noronha.

Encontra-se esta espécie na costa oriental da América, desde a Florida até Pernambuco, nas Antilhas, em Fernando de Noronha, na costa occidental do México, California, Perú, em Santa Helena, ilha Maurícia, nas ilhas do Cabo Verde, do Fayal, dos Açores e da Ascenção, na Nova Zelândia, nas ilhas de Pountou, Hawaí e Tahiti, enfim, é uma espécie francamente cosmopolita.

Leptograpsus, Milne Edwards, 1835, «restrict».

* **Leptograpsus variegatus** (FABRICIUS, 1793).

Habitat: Pernambuco, Chile, Valparaíso, Coquimbo, Perú, Australia, Sydney, New South Wales, ilha Guam, Canárias, ilhas Norfolk, Shangai, Port Jackson e Ilha de João Fernandez.

Cyrtograpsus, Dana, 1854.

* **Cyrtograpsus cirripes** (S. SMITH, 1869).

Rio de Janeiro (Cap. Harrington (Smith)).

Pachygrapsus, Randall, 1839, «restrict».

Pachygrapsus transversus (GIBBES, 1830).

Procedencia: Rio de Janeiro, Boa Viagem, entre pedras, Mauá, nas raízes dos mangues, em praia arenosa e norte do Brazil.

Muitas são as localidades onde tem sido encontrado o *Pachygrapsus transversus* (Gibbes), tanto no Oceano Pacifico como no Atlântico.

Kingsley menciona as seguintes: Florida bahia de Sarasota, Antilhas, Brazil, Rio de Janeiro, California, Costa occidental de Nicarágua, Nova Zelandia, Tahiti, Australia e Madeira, Recifes da Florida e Texas (S. Smith); Key West (Packard, Gibbes); S. Thomas (Saussure); Cuba (v. Martens); Panamá (Smith); Porto Grande e ilhas do Cabo verde (Benedict); Ortmann menciona mais as seguintes: Port Jackson, golfo de Fonseca, Bahia, Bermudas e Loanda, Abrolhos, Brazil e Pichelinque Bay no golfo da California (Rathb.).

Miers «Challenger Brach.» julga que o *P. maurus* (Lucas) é muito provavelmente uma variedade desta espécie e apesar de Ortmann considerá-las como synonymas,¹ filiamos-nos á opinião de Miers.

Pachygrapsus transversus (GIBBES, 1830).

* VAR. **maurus** (LUCAS, 1849).

Algeria (Lucas), Madeira (Dana) Rio de Janeiro (Dana e Heller).

Pachygrapsus graciles (DE SAUSSURE, 1838).

Procedencia: Rio de Janeiro, Mauá.

Esta espécie tem sido observada na Florida (Kingsley), em Cuba (v. Martens), S. Thomas (de Saussure).

Encontramos seis exemplares (4 ♀ e 2 ♂) desta espécie em Mauá, nas mesmas condições que a *Sesarma angustipes* Dana e a *S. benedicti* M. Rathb.

Sesarma, Say, 1818

Holometopus, Milne Edwards, 1853.

Sesarma benedicti MARY BATHBUX, 1897.

Procedencia: Rio de Janeiro — Mauá.

Encontramos esta espécie em Mauá, em uma praia arenosa, sob as raízes da *Laguncularia racemosa* Gartn.

¹ Zool. Jahrb. System. v. VII, pag. 709 (1891).

As unicas localidades onde tem sido encontrada esta especie são: Surinam (de Man) e Pará (Ortmann).

Sesarma angustipes DANA, 1852.

Procedencia: Rio de Janeiro — Mauá.

Dana dá como habitat d'esta especie: America do Sul, de Saussure dá para a *S. americana* que é um synonymo d'esta especie: S. Thomaz, Antilhas e Kingsley: Florida, Antilhas e Brazil.

Sesarma recta RANDALL, 1839.

Procedencia: Rio de Janeiro — Mauá.

Esta especie tem sido encontrada em Surinam, no Rio de Janeiro e Desterro, (Florianopolis).

Nos mezes de março e abril encontramos a *S. recta* em grande abundancia, em Mauá, em praia lodoso, vivendo dentro de buracos cavados no lodo, na maré alta a zona lodoso é coberta pelas aguas.

Nos exemplares bem desenvolvidos, que examinamos (0,035 de largura na parte anterior do cephalothorax), a borda antero-lateral do cephalothorax é bastante sinuosa, com tendencias á formação de duas reentrancias, que dariam origem, si se accentuassem, a dois dentes antero-lateraes.

* **Sesarma miersi** MARY RATHBUN, 1897.

Abaco e S. Salvador, Bahamas; Swan Island, mar das Antilhas; Desterro e Rio de Janeiro, Brazil; Ilha dos Ratos, Montevideo (Mary Rathbun).

* **Sesarma rubripes** MARY RATHBUN, 1897.

Estado de S. Paulo: Cubatão (Nobili), Bahia (Miers.)

Aratus, Milne Edwards, 1853.

Aratus pisoni MILNE EDWARDS, 1837.

Procedencia: Pernambuco e Rio de Janeiro — Mauá.

O *Aratus pisoni* é vulgarmente conhecido no Brazil por *Marinheiro*; tem sido encontrado na Florida, Antilhas, na costa occidental de Nicaragua, em Pernambuco e no Rio de Janeiro.

Cyclographus, Milne Edwards, 1837, «restrict. »

* **Cyclographus interger** M. EDWARDS, 1837.

Florida (A. S. Packard, Jr. Peab. Acad. e Stimpson) Brazil (Edwards).

Chasmagnathus, DE HAAN, 1835.

Chasmagnathus granulatus DANA, 1851.

Procedencia: Rio de Janeiro — Mauá e lagoa de Maricá.

Localidades onde tem sido encontrado: Rio Grande do Sul (v. Martens,) Rio de Janeiro, Praia Formosa (v. Martens,) lagoa de Piratininga (Dana) e Montevideo (Miers.)

Esta especie vive em Mauá em praia lodoso, onde cava buracos em que se refugia. Com a maré alta toda a zona onde vive esta especie, fica submersa, em Maricá vive na lagoa d'este nome, em grande abundancia; quando o sol está a pino, sobem para cima dos rochedos e ahi permanecem agglomerados, fugindo logo que vêm approximar-se alguem. A lagoa é de agua salgada e apenas é separada do Oceano por extensa praia arenosa; de tempos a tempos, os habitantes do logar fazem comunicar a lagoa com o mar, para tornal-a mais piscosa.

Plagusia, Latreille, 1806, «restrict.»

Plagusia depressa (FABRICIUS, 1773).

Procedencia: A unica indicação de procedencia que encontramos nos exemplares da collecção do Museu Nacional foi:— Brazil, presumimos, entretanto que provenham ou da Ilha Fernando de Noronha, ou de Bahia, ou Pernambuco.

A *Plagusia depressa* Fabr. tem sido encontrada em Charleston, Carolina do Sul, Tortugas, Garden-Key, Jamaica, Madeira, Ilha Brava, Santa Helena e Ashantee.

Existem na collecção do Museu Nacional quatro exemplares, 2♂ e 2♀ da var. *tuberculata* Lam., desta especie, procedentes da Ilha Mauricia.

PSEUDOTHELPHUSINÆ:**Pseudothelphusa,** De Saussure, 1857.

* **Pseudothelphusa agassizi** MARY RATHBUN, 1898.

Pará, Brazil (Mary Rathbun).

TRICHODACTYLINÆ:

A distribuição das especies d'esta sub-familia pelos tres generos *Trichodactylus*, *Sylviocarcinus* e *Dilocarcinus* ainda não é questão completamente resolvida; as especies têm sido transferidas, quasi que só obedecendo á intuição do momento, de um genero para outro pelos diversos autores.

Ultimamente, Ortmann reunio sob a designação generica de *Dilocarcinus* (1893) e posteriormente sob a de *Orthostoma* (1897) «nomen præoccupatum» as

especies dos generos *Sylviocarcinus* e *Dilocarcinus*, o que de nenhum modo resolve a questão.

Só quem tiver em mãos todos os exemplares typicos das especies dos tres generos poderá com vantagem tentar resolver este problema, ou reduzindo o numero de generos, ou como julgamos mais natural, melhor definindo-os.

Pensamos que poderíamos fazer alguma coisa neste sentido acrescentando aos caracteres diferenciaes dos tres generos, outros tirados do numero de segmentos livres ou coalescentes do abdomen nos dois sexos. Milne Edwards ¹ já tinha indicado a coalescência dos somites abdominaes em especies dos generos *Sylviocarcinus* e *Dilocarcinus*; Gerstaecker ² tambem insistiu sobre este caracter para o genero *Dilocarcinus*; Ortmann ³ diz que, si o numero de somites abdominaes e a presença ou ausencia de gotteira na crista mediana da abobada palatina fossem constantes nos dois generos, seriam bons caractéres genericos. Este ultimo caracter entretanto, tem pouco valor, pois que tambem existe no genero *Trichodactylus*.

Não tendo á nossa disposição bastantes exemplares dos tres géneros, escrevemos aos Srs. A. Milne Edwards (o Sr. Bouvier nos respondeu), von Martens, J. Nobili e a Miss Mary Rathbun; ao confrontar, porém, as respostas que tivemos o prazer de receber vimos logo que, o que queríamos tentar era impossivel, pois dessas informações deprehende-se que o numero de somites livres é muito variavel nas especies dos generos *Sylviocarcinus* e *Dilocarcinus*.

A variação do numero de somites livres pôde, entretanto, ser devida a idade dos individuos.

As informações que recebemos, tambem estão em desacordo quanto ao genero *Trichodactylus*. Por exemplo, Miss M. Rathbun nos informa que o *Trichodactylus (Sylviocarcinus) panoplus* v. Martens tem todos os somites abdominaes livres, o que concorda com o que diz von Martens e com o que observamos nos exemplares existentes no Museu Nacional, bem como com o que se dá com o seu synonymo *D. armatus* A. M. Edw., ♂ (informação de Bouvier), ao passo que o *T. borellianus* Nobili, que, segundo o proprio Nobili, é synonymo do *T. panoplus* pela informação de Miss. M. Rathbun tem os somites 3—6 coalescentes.

Pelo seguinte quadro onde reunimos as informações que recebemos e as que têm sido registradas por varios naturalistas será facil constatar o que acima acabamos de dizer.

¹ Arch. Mus., Paris v. VII (1855).

² Arch. für Naturg. 22 Jahrg. v. I pag. 147 (1856).

³ Zool. Jahrb. Syst. v. VII pag. 491 (1893).

AUTORES	MISS MARY BATHURST	MILNE EDWARDS	(A. MILNE EDWARDS) BOUVIER	MARTENS	GERSTACKER	G. NOBILI	ORTMANN	GOLDI	C. MOREIRA
DILOCARCINUS:									
<i>dentatus</i> { ♂ 4-6									
	♀ 3-6								
<i>multidentatus</i> { ♂ 4-6									
	♀ 3-6								
<i>septendentatus</i> { ♂ 4-6									
	♀ 4-6								
<i>castelnaui</i> , { ♂ todos dis- tinctos									
	♀ todos dis- tinctos								
<i>spinifer</i> { ♂ —	3-5								
	♀ —								
<i>emarginatus</i> { ♂ 3-6			2-5						
	♀ —								
<i>pictus</i> { ♂ 3-6			2-5				2-6		
	♀ 3-6		2-5				2-6		
<i>margaritifrons</i> { ♂ 4-6			—				—	3-6	
	♀ —		—						
<i>pardalinus</i> , { ♂ —			—				2-6		
	♀ —		—						
<i>levifrons</i> { ♂ —			—				—		
	♀ —		—						3-6
SYLVIOCARCINUS:									
<i>devillei</i> { ♂ —			—				—		
	♀ 4-5		—						
<i>peruvianus</i> { ♂ —			3-5						
	♀ —		3-5						
<i>latidens</i> { ♂ 3-6			3-5						
	♀ —		3-5						
<i>camerani</i> { ♂ 3-5			—				2-5		
	♀ 3-5		—						

Göldi e von Martens descreveram como *Sylviocarcini* duas especies o *S. metropolitanus* Göldi e o *S. panoplus* von Martens que pudemos estudar em exemplares da collecção do Museu Nacional, chegando a conclusão que não são mais que verdadeiros *Trichodactyli*, quer pela conformação dos dactylos dos cruripedes e pelos segmentos abdominaes que são todos livres nos dois sexos, quer pela comparação a que procedemos entre estas duas especies e o *T. fluviatilis* Latr.

Conservamos os dois generos de Milne Edwards: *Sylviocarcinus* e *Dilocarcinus* por entendermos que, o que é necessário é proceder-se à revisão racional d'estes generos, estabelecer seus caracteres genericos claramente e, como corollario, distribuir as especies de acordo com os caracteres dos generos e não reunir os arbitrariamente, o que não resolve o problema, ao contrario complica-o.

Sylviocarcinus devillei M. Edw. e *Dilocarcinus spinifer* M. Edw. são tipos genericamente diferentes e que não podem ser reunidos ao acaso em um só genero, para saltar por cima de uma dificuldade taxonomica, em vez de resolvê-la.

Porque reunir o genero *Sylviocarcinus* ao genero *Dilocarcinus* e não ao genero *Trichodactylus*? O facies dos *Sylviocarcini* é mais semelhante ao dos *Trichodactyli* que ao dos *Dilocarcini*.

Trichodactylus, Latreille, 1825

* *Trichodactylus crassus* A. M. EDWARDS, 1869.

Bahia.

Trichodactylus fluviatilis LATREILLE, 1825.

Procedencia : Estado do Rio de Janeiro.

Esta especie tem sido encontrada na Guyana e no Brazil.

Apanhamos exemplares desta especie na Tijuca (Bate encontrou-a também nesta localidade), em um riacho que corre pela fralda de uma montanha em Jacarepaguá, e na estação do Casal, da Estrada de Ferro Central do Brazil, no rego do engenho que recebe agua de um rio que desagua no rio Parahyba; existem na collecção do Museu Nacional exemplares apanhados na Serra da Bica, em Cascadura; Fritz Müller encontrou-a em Santa Catharina, nos affluentes do rio Itajahy.

Nobili¹ considera o *T. (Uca) cuninghami* S. Bate, variedade do *T. dentatus* M. Edw.; discordamos completamente da opinião do Sr. Nobili; nem a estampa, nem a descrição dos *Carcinological gleanings* de S. Bate, que temos em mãos, autorizam tal opinião: a estampa que não é, como diz o Sr. Nobili, fantastica, representa satisfactoriamente o *T. fluviatilis* a que a descrição se refere incontestavelmente.

O *T. fluviatilis* ora possue os entalhos no bordo anterolateral do cephalothorax, ora não, e às vezes os entalhos são bastante accentuados de forma a tornar esses bordos dentados.

¹ Boll. Mus. Zool. ed Anat. Comp., Torino, v. XIV n. 355, pag. 1 (1899).

Trichodactylus dentatus MILNE EDWARDS, 1853.

Procedencia: Rio de Janeiro — parque do Museu Nacional.

Encontramos em Mauá dois exemplares desta especie: um secco e em pedaços, proximo de um corrego, e outro que tinha soffrido havia pouco a exuviação.

Em um riacho que alimenta os canaes e lagos artificiales do parque do Museu, vive esta especie em grande abundancia. Collocamos alguns exemplares procedentes deste riacho em um aquario, com o fim de observal-os e tivemos occasião de bem constatar a existencia, entre elles, de uma femea carregada de individuos jovens, no estado em que se apresentam os do *T. fluvialis* quando sahem dos ovos; quizemos, porém, deixal-os desenvolverem-se, vindo a verificar com pezar, no dia seguinte, que tinham desapparecido, victimas talvez da voracidade dos adultos, perdendo assim a occasião de descrever os jovens de mais esta especie que possue metamorphose abreviada, como a do *T. fluvialis*, magistralmente estudada por Fritz Müller.

Trichodactylus panoplus (MARTENS, 1869).

Procedencia: Rio Grande do Sul.

Tem sido encontrado no Rio Grande do Sul, no rio Cadêa, em Santa Cruz e em Guahyba, perto de Porto Alegre (v. Martens) em S. Lourenço (Ortmann), no Rio de Janeiro (A. Milne Edw.); na colonia Risso no Paraguay e em Resistencia, Chaco Argentino (Nobili).

Ed. von Martens considerou esta especie, com alguma hesitação, como um *Sylviocarcinus* e A. M. Edwards descreveu-a sob a designação de *Dilocarcinus armatus*; pelo que precede vê-se a incerteza que presidiu ao trabalho destes naturalistas, que ora a têm considerado como um *Sylviocarcinus*, ora como um *Dilocarcinus*, quando seria simples resolver a questão, si tivessem em consideração o facto de possuir esta especie todos os segmentos abdominaes livres nos dous sexos, caracter este proprio dos Trichodactyli; accresce mais que, quer pela estampa que acompanha o trabalho de von Martens, quer pelos exemplares que possue o Museu Nacional, não podemos deixar de considerar esta especie como um verdadeiro *Terichodactylus*, pois os dactylos dos cruripedes são conformados como os dos Trichodactyli até hoje descriptos.

Trichodactylus petropolitanus (E. GOLDI, 1886).

Procedencia: Estado do Rio de Janeiro — cachoeira do Pinto da Estrella, na raiz da serra de Petropolis.

Existem no Museu Nacional quatro exemplares 3 ♂ e 1 ♀, typos desta especie.

Pela comparação a que procedemos entre esta especie e o *T. fluvialis* convençemo-nos de que não é possivel deixar de consideral-a um verdadeiro *Trichodactylus*

quer pelos segmentos abdominaes, que são todos livres nos dous sexos, quer pela conformação dos dactylos dos cruripedes, que são de um verdadeiro *Trichodactylus*. A figura do dactylo, que acompanha o trabalho do Dr. Göldi (Arch. für Naturg., v. LII, pl. III, fig. 22, 1886) não corresponde evidentemente a este segmento dos cruripedes dos exemplares que existem na colleção do Museu Nacional.

Sylviocarcinus, Milne Edwards, 1853.

Sylviocarcinus devillei MILNE EDWARDS, 1853. (ESTAMPA IV, FIGS. 5 a 7.)

Procedencia incerta : Rio Madeira.

Existe na colleção do Museu Nacional um exemplar desta espécie, do sexo masculino, que tem mais do dobro do tamanho do exemplar descripto por Milne Edwards.

É um exemplar unico, que tem a procedencia incerta do Rio Madeira, mede seu cephalothorax 0^m,076 de comprimento e 0^m,080 de largura.

Apresenta todos os caracteres do *S. devillei*, sendo alguns muito mais accentuados que no exemplar descripto por Milne Edwards.

O bordo frontal apresenta tuberculos bem desenvolvidos, o bordo sub-orbital termina do lado interno por um espinho bem desenvolvido, os angulos antero-lateraes do quadro buccal apresentam dous espinhos — « na descrição, M. Edwards e Lucas mencionam só um espinho, mas na estampa que acompanha o trabalho de Milne Edwards notam-se dois tuberculos contiguos, que correspondem aos dous espinhos que existem no exemplar a que vimos referindo-nos »; os bordos antero-lateraes do cephalothorax apresentam cinco dentes de cada lado (não contando com o angulo orbital externo, que é spiniforme), sendo o ultimo de cada lado muito pequeno e spiniforme, collocado pouco abaixo do meio do arco formado pelo bordo antero-lateral do cephalothorax e um pouco distante dos outros¹. O abdomen tem a forma de uma mitra, os 3º, 4º e 5º segmentos são coalescentes, notando-se, entretanto, vestigios de sutura ao centro e lados do 3º para o 4º e do 4º para o 5º segmentos; os appendices abdominaes do primeiro par são pyramidaes alongados, levemente curvos para dentro na extremitade, os do segundo par são delgados, longos, introduzem-se pelo canal central dos primeiros, excedendo-os de pouco mais da metade de seu comprimento, e ao sahir da extremitade destes, recurvam-se para dentro e para baixo.

¹ Nas estampas que acompanham os trabalhos de Milne Edwards e Lucas notam-se sómente cinco dentes (contando o angulo orbital externo), ao passo que nas descrições vêm mencionados seis; creio ser isto devido a ter o desenhista omitido o ultimo dente de cada lado, devido à sua pequenez. M. Edwards em, 1853, nos Ann. Sci. Nat. (3), v. XX, pag. 245, só menciona cinco dentes em cada bordo antero-lateral; posteriormente porém, nos Arch. Mus. Paris, menciona seis (contando com o angulo orbital externo) e Lucas in: Castelnau-Vayage dans l'Amérique du Sud também menciona seis.

No exemplar da collecção do Museu Nacional falta o chelipede direito.

O exemplar do sexo feminino que serviu a Milne Edwards para typo desta especie, foi apanhado do rio Araguay, perto de Salinas, no Estado de Goyaz, Brazil.

Dilocarcinus, Milne Edwards, 1853.

* *Dilocarcinus dentatus* (RANDELL, 1839).

Ed. von Martens, que descreveu esta especie sob a designação de *Dilocarcinus multidentatus*, dá como provavel procedencia do exemplar do sexo feminino que existe no Berl. Zool. Mus. sob o n. 3341, o Estado da Bahia, e Randall desconhecia o habitat desta especie.

Dilocarcinus lœvifrons nov. sp. (ESTAMPA IV, FIGS. 1 a 4)

Frons lavis; dentes laterales carapacis spiniformis ante versos, sinistri novem, dextri octo, anguli exteiiores spiniformes orbitarum, exceptuati.

O cephalothorax é mais largo que longo, fortemente convexo de deante para traz, o bordo frontal é sinuoso, excavado no centro, lamellar, dirigido obliquamente para a frente e para baixo e desprovido de espinhos ou dentes; o bordo orbital superior é regularmente curvo e liso, o inferior apresenta na sua parte interna, do lado esquerdo, cinco espinhos, e do lado direito, quatro; os angulos antero-externos do quadro buccal apresentam douz espinhos em cada um; os bordos antero-lateraes do cephalothorax formam arcos perfeitos, o direito apresenta oito dentes agudos recurvados para deante e guarnecidos de pellos na base, na face inferior, o esquerdo apresenta nove dentes (como no direito, não contando-se o angulo orbital externo), os bordos postero-lateraes são quasi rectos na metade anterior e curvos para dentro na parte posterior; estes bordos apresentam uma leve crista, que antes de alcançar o bordo posterior do cephalothorax, curvam-se para dentro e para cima, indo unir-se ás impressões da região cardiaca; o bordo posterior é curvo; existe uma gotteira mediana na abobada palatina.

O mero dos chelipedes apresenta no bordo inferior quatro espinhos agudos, dirigidos para deante, o ultimo espinho está collocado no bordo antero-inferior proximo da articulação do mero com o carpo, no bordo interno existe um unico espinho agudo, dirigido para deante, e no bordo superior um espinho, tambem agudo, dirigido para deante, collocado quasi no bordo anterior deste articulo; o carpo apresenta um unico espinho no bordo interno; o propode apresenta na extremidade anterior do bordo interno de sua parte palmar um espinho como os dos outros articulos; porém um pouco menor, a superficie destes articulos é quasi lisa, levemente rugosa, o dactylo e o dedo immovel são sulcados longitudinalmente e guarnecidos de dentes em seus bordos internos; os dentes encalham-se nos intervallos uns dos outros no terço anterior, quando o dactylo applica-se ao dedo immovel. O dactylo e propode dos crurípedes são achataados de deante para traz, sulcados no bordo superior, as margens dos sulcos s

ciliadas, o bordo inferior dos dactylos é ciliado, o propode apresenta cilios só na metade anterior, os dactylos são lamellares.

O unico exemplar desta especie, que existe na collecção do Museu Nacional, é do sexo feminino e o cephalothorax tem de comprimento 0^m,027, e de largura 0^m,036; encontram-lo em um bocal com varios crustaceos procedentes de Peruambuco; cremos, portanto, que esta especie é propria dos rios daquelle Estado.

O abdomen é largo, as margens lateraes são curvas, o primeiro e segundo segmentos são livres, os 3º, 4º, 5º e 6º são coalescentes, notando-se ao centro vestigios das articulações respectivas; o setimo segmento é quasi semicircular, tendo na base de largura o dobro do comprimento, e é guarnecido de longos cilios no bordo anterior.

O *Dilocarcinus levifrons* assemelha-se ao *D. dentatus*; porém distingue-se deste logo á primeira vista pela ausencia de dentes no bordo frontal que caracteriza a especie de Randall.

* *Dilocarcinus spinifer* MILNE EDWARDS, 1853.

Brazil; Cayenna (M. Edw.).

* *Dilocarcinus septemdentatus* (HERBST, 1790).

Estado de Goyaz: Salinas (Milne e Edwards e Lucas); Estado do Pará: Ilha de Marajó (Göldi); Colonia Risso no Paraguay e Resistencia no Chaco Argentino (Nobili).

GECARCINIDÆ

Gecarcinus, Leach 1815.

Gecarcinus lagostoma MILNE EDWARDS, 1837.

Procedencia : Ilha Fernando de Noronha (Branner).

Esta especie tem sido encontrada na Ilha da Ascenção (Drew, Miers, Ortmann e Benedict.)

Guérin-Meneville in: De la Sagra Histoire physique, politique e naturelle de l'Île de Cuba.— Animaux articulés — pag. XIX (1837), diz que o *Gecarcinus ruricola* L. é: commun dans l'Amérique méridionale et toutes les Antilles; ainda não tivemos, entretanto, conhecimento de que esta especie tivesse sido encontrada no Brazil.

Gecarcoidea, Milne Edwards, 1837.

* *Gecarcoidea lalandei* MILNE EDWARDS, 1837.

Brazil¹ (Milne Edwards): Nova Bretanha, Ilhas Nicobares; Celebes: Gontalo; Philipinas: Ile des deux Soeurs e ilhas da Loyalty (Ortmann).

¹ Ortmann põe em duvida a indicação de procedencia dada para esta especie por Milne Edwards, e crê ser uma especie propria da regiao indo-pacifica.

Cardisoma, Latreille, 1825.*Cardisoma guanhumi* LATREILLE, 1825.Designação vulgar: *Guayamú*

Procedencia: Pernambuco e Rio de Janeiro.

A área de dispersão desta espécie é bastante vasta, estende-se da Florida até o Rio de Janeiro, sendo muito provável que venha a ser verificada sua existência em localidades muito ao sul desta última; encontra-se também nas ilhas do Cabo Verde (Stimpson) e é representada nos oceanos Índico e Pacífico por sua variedade *carnifex* (Herbst).

A designação específica desta espécie deveria ser *Guayamú* e não *Guanhumi*; tendo sido adoptada como designação específica desta espécie sua designação vulgar, deveria esta ser empregada correcta e não desfigurada como tem sido, pois que *Guanhumi* é uma corrupção orthographica de *Guayamú*.

Oedipleura, Ortmann, 1897.

Ortmann,¹ tendo em vista a lei de prioridade, adoptou para o gênero *Gelasimus* de Latreille a designação *Uca*, que lhe tinha sido dada quatro anos antes por Leach, vendo-se, portanto, forçado a empregar uma designação nova, *Oedipleura* para o gênero *Uca* de Latreille.

E' verdade que Leach classificou de *Uca* um gênero que corresponde aos Gelasimi; porém devido, muito provavelmente, a um equívoco que partiu de Seba, que designou de *Uca una* um *Gelasimus*, quando Marcgraff, já em 1648, tinha dado à publicidade a designação indígena *Uça una* como referindo-se à espécie a que Latreille aplicou mais tarde esta designação.² Herbst copiou a estampa de Seba e classificou-a *Cancer vocans major*, e Leach, tomando como tipo de seu gênero *Uca* o, *Cancer vocans major* de Herbst, deu-lhe erroneamente a designação que Seba lhe tinha dado; Latreille, intencionalmente ou não, corrigiu este erro, dando a designação vulgar, adoptando-a como científica, à espécie a que competia, Latreille devia, entretanto, limitar-se a corrigir a designação específica de Leach, visto que o gênero tinha sido bem definido e a designação indígena *Uça* ser geral e significar apenas caranguejo e não ter, portanto, caráter de designação genérica especial.

Oedipleura cordata (LINNEUS, 1767)Designação vulgar: *Uça-una*.

Procedencia: Pernambuco e Rio de Janeiro.

Esta espécie tem sido observada nas Antilhas e no Brazil — Rio de Janeiro — é provável que sua área de dispersão estenda-se muito mais para o Sul.

¹ Zool. Jharb., System., v. XI, pag. 334 (1897).² Milne Edwards, Ann. Si. Nat. v. XX, 3^a serie, Zool. pag., 206 (1893).

A *Oedipleura occidentalis* Ortm. (*Uca lavis* M. Edw.) não é, muito provavelmente, mais que uma variedade de *Oedipleura cordata* (L) e representa esta espécie na costa occidental da America do Sul. Os caracteres que Ortmann dá¹ como próprios da *Oedipleura occidentalis*, caracterisam bem essa variedade, sendo porém de pouco valor como específicos.

OCYPODIDÆ :

Uca Leach, 1815.

Uca stenodactyla (WILNE EDWARDS ET LUCAS, 1849).

VAR. *gibbosa* (S. SMITH, 1869).

Procedencia : Rio de Janeiro, Sepetiba e Mauá.

Esta espécie é commum ás costas occidental e oriental da America; na costa occidental tem sido encontrada: na California, em La Paz, no Mexico, no golfo de Fonseca, no Equador e no Chile, em Valparaiso, e na costa oriental: em Cuba e no Yucatan, e sua variedade *gibbosa*: na California, em La Paz e no Brasil: Estado do Rio de Janeiro, Rio de Janeiro, Mauá e Sepetiba, Estado de S. Paulo: Cubatão.

Kingsley e Ortmann incluiram esta variedade no numero dos [synonyms] da *Uca stenodactyla*. Nobili manifestou-se contrario á opinião destes naturalistas e considerou a *Uca gibbosa* uma espécie distinta da *Uca stenodactyla*, baseando-se em caracteres que são communs ás duas espécies, como pudemos verificar em grande numero de exemplares desta variedade, que temos á nossa disposição.

O bordo orbital inferior, é tuberculado na parte interna, na parte externa os tuberculos alongam-se e são mais afastados uns dos outros, de forma a tornal-o dentado; mas não spinifero, a forma da saliencia tuberculifera da face inferior da mão, pela diagnose de Kingsley deprehende-se que é identica nas duas espécies.

Ortmann,² referindo-se á saliencia tuberculifera da face inferior da mão, diz: *biegt in scharfem Winkel*, querendo dizer que ella descreve uma linha angulosa e não que forma um angulo agudo, o que realmente não se dá.

A diferença sensivel que ha entre a *Uca stenodactyla* e a *Uca gibbosa* é sómente de tamanho: a *Uca gibbosa* é normalmente muito menor que a *Uca stenodactyla*, o que justifica consideral-a uma variedade desta.

Os maiores exemplares da *Uca gibbosa* que examinamos medem 0^m,012 de largura, de um angulo orbital externo ao outro, e 0^m,007 de comprimento, do cephalothorax.

¹ Zool. Jharb. System., v. VII pags. 733-734 (1894).

² Zool. Jharb. v. X, pag. 351, (1897).

Uca maracoani (LATREILLE, 1803).

Designação vulgar: *Tesoura*

Procedencia: Brasil, Norte e Rio de Janeiro, Sepetiba.

A área de dispersão desta espécie estende-se das Antilhas ao Rio de Janeiro; foi também encontrada na costa ocidental de Nicarágua (Kingsley).

Uca vocator (HERBST, 1804).

Procedencia: Norte do Brasil e Rio de Janeiro, Sepetiba e Mauá.

Encontra-se esta espécie tanto na costa ocidental como na oriental da América; nesta, desde o Cape Cod até Montevidéu e naquela desde San Diego California, até Panamá.

Existem alguns exemplares desta espécie na coleção do Museu Nacional, procedentes do Norte do Brasil e um ♂ e uma ♀ que apanhamos na Ponta do Cajú, Rio de Janeiro, que apresentam todos os caracteres do *Gelasimus mordax* S. Smith; o cephalothorax é mais largo no bordo posterior em relação ao bordo anterior do que na *Uca vocator*; as regiões branchiaes são mais convexas e os bordos orbitaes superiores são mais inclinados para traz do que nesta espécie, os tubérculos da crista da face inferior da mão são menores e a região que medeia entre a crista e a articulação do dactylo é toda guarneida de tubérculos, o que não se nota nos exemplares da *Uca vocator* que colligimos em Mauá e Sepetiba e em outros existentes na coleção do Museu Nacional.

Ocypoda, Fabricius, 1798.

Ocypoda arenaria (CATESBY, 1771).

Procedencia: Il. Fernando de Noronha, Pernambuco, e Rio de Janeiro.

Esta espécie encontra-se na costa oriental da América, desde Nova Jersey até o Rio de Janeiro.

Geryon, Kröyer, 1837

* *Gerion quinquedens* s. SMITH, 1879.

Encontrado no estomago de peixes em Casco Bay; em águas profundas na altura da baía de Massachusetts no golfo do Maine, a 40 milhas do cabo Ann (S. Smith) e em Cabo Frio a 671 braças de profundidade (Mary Rathbun).

Chasmocarcinus, « MARY RATHBUN 1898 ? »

* *Chasmocarcinus typicus* MARY RATHBUN, 1898.

Cabo Frio « ao largo » a 59 braças de profundidade (Mary Rathbun).

GONOPLACIDÆ :

Eucratopsis, S. Smith, 1869.

Eucratopsis crassimanus (DANA, 1852).

Procedencia: Rio de Janeiro.

O *Eucratopsis crassimanus* (Dana) foi sómente encontrado até hoje no Rio de Janeiro e no Yucatan (Ives).

Em exemplares de pequenas dimensões (cephalothorax com 0^m,010 de comprimento) nota-se sómente um espinho no bordo interno do carpo e levemente indicado por um pequeno tuberculo, um segundo espinho mais atraç deste ; em exemplares maiores (cephalothorax com 0^m,013 de comprimento) notam-se dois espinhos bem desenvolvidos, correspondendo o anterior ao que se refere Dana e o segundo ao tuberculo que se nota atraç deste nos pequenos exemplares.

Talvez o genero *Specocarcinus* de Stimpson seja synynomio de *Eucratopsis*.

Bathyplax, A. Milne Edwards, 1880.

* *Bathyplax typhlus* A. M. EDWARDS, 1880.

* VAR. *oculifrons* MUERS, 1886.

Sul de Pernambuco á profundidade de 30 a 400 braças de 9° 5' a 9° 10'
Lat. S. e 34° 49' a 34° 53' Long. W.

CYCLOMETOPA¹

PORTUNIDÆ :

Callinectes, Stimpson, 1860.

Tem havido alguma reluctancia na acceitação deste genero, devido á dificuldade que apresenta a identificação de suas espécies; ultimamente, porém, Miss Mary Rathbun, dispondo de grande material, resolveu as dificuldades de forma a tornal-o perfeitamente aceitável.

¹ Apesar de Heller mencionar o *Carcinus manes* Leach, entre as espécies encontradas no Rio de Janeiro, S. Smith põe em dúvida sua existência nesta localidade: não se achando representada na coleção do Museu Nacional, e não podendo garantir sua existência na costa do Brazil, preferimos apenas referir-nos a ella nesta nota, a inclui-la no numero das espécies proprias da costa do Brazil.

A' primeira vista, as especies deste genero confundem-se; mas um exame attento faz-nos ver logo que trata-se de formas distinctas, que embora pareçam variedades, são bastante constantes, em grande numero de exemplares, para terem valor específico.

A determinação de exemplares muito jovens apresenta, todavia, alguma difficultade e mesmo incerteza.

Os pescadores da bahia do Rio de Janeiro, que consultamos, distinguem tres especies: O Puã *Callinectes sapidus* Mary Rathb., o Siri-mirim *Callinectes danai* S. Smith e o Siri-assú *Callinectes exasperatus* Gerstaecker: o primeiro não é comestivel; quando cozido, exhala mão cheiro, vive nas praias lodosas; o segundo é muito commum e vive nas praias arenosas e lodosas ou só nas arenosas; ás vezes, á maré alta, é encontrado nos mangues, porém nunca ali permanece, como se dá com o Siri-assú *Callinectes tumidus*, quando a maré baixa; o terceiro vive nos mangues, de onde muito raramente sahe; quando a maré baixa, refugia-se nas raízes do mangue (*Rhisophora mangle*).

Callinectes sapidus MARY RATHBUN, 1895.

Designação vulgar: *Puã*

Procedencia: Rio de Janeiro.

Esta especie é commum nas bahias e na fóz dos rios, desde Cape Cod até Texas e abunda sobremodo na bahia de Chesapeake; além daquelle limite tem sido encontrado mais raramente (Mary Rathbun); tem sido encontrado tambem na Jamaica, nas Bermudas e no Brazil: Rio de Janeiro e Rio Grande.

Callinectes sapidus MARY RATHB., 1895.

* var *acutidens* MARY RATHB., 1895.

Esta variedade do *C. sapidus*, que é propria do Brazil, foi encontrada em Santa Cruz e no Rio de Janeiro; Mary Rathbun considera-a uma sub-especie; não vemos, porém, razão bastante para isso e limitamo-nos, portanto, a considerá-la como variedade.

Callinectes ornatus ORBWAY, 1863.

Procedencia: Rio de Janeiro.

A área de dispersão desta especie abrange: South Carolina, Bermudas, Florida, S. Thomas, Sabanilla — E. U. da Columbia, Curaçao, Cumana — Venezuela, Port Castries, Santa Lucia, Maranhão e Espírito Santo « Victoria » — Brazil — (Mary Rathbun)

Esta especie, o *C. larvatus* e *C. danai* são vulgarmente designadas por *Siri-mirim*.

Callinectes danai S. SMITH, 1869.

Designação vulgar: *Siri-mirim*.

Procedencia: Pernambuco e Rio de Janeiro.

Esta especie é muito commum, encontra-se habitualmente em grande quantidade no mercado do Rio de Janeiro. Em 35 exemplares de diversos tamanhos, que examinamos os appendices abdominaes do primeiro segmento, vão muito além do meio do penultimo segmento abdominal, não alcançando, entretanto, a extremidade deste.

A área de dispersão desta especie abrange: Bahia Honda — Cuba —, Jamaica, Port Castries, Santa Lucia, Old Providence, Aspinwall, Sabanilla, Pernambuco, Rio de Janeiro e Santos — Brazil — (Mary Rathbun), Bahia — Brazil (S. Smith).

Callinectes marginatus (A. M. EDWARDS, 1861).

Procedencia: Pernambuco.

Área de dispersão: Florida, Bahamas, S. Domingos, Jamaica, Cozumel, Old Providence, Sabanilla, Curaçao, S. Thomas, Rio Grande do Norte, Bahia, Rio Vermelho — Brazil —, Porto Grande, S. Vicente, Ilhas do Cabo Verde, Baya River, Elmina, Ashantee, S. Paulo de Loanda — Africa — (Mary Rathbun), Vera-Cruz—Mexico (A. Milne Edwards).

Callinectes exasperatus (GERSTAECKER, 1856).

Designação vulgar: *Siri-assú*.

Procedencia: Pernambuco.

Área de dispersão: Florida, Jamaica, Old Providence, Rio Grande do Norte, Victoria, Cannavieiras — Brazil (Mary Rathbun), Haiti (Ordway), Puerto Cabello, Venezuela (Gerstaecker).

Callinectes bocourti A. MILNE EDWARDS, 1879.

Procedencia: Rio de Janeiro.

Área de dispersão: Sabanilla, Cartagena, Pará, Maranhão, Cannavieiras e Itapoana — Brazil — (Mary Rathbun).

Neptunus, de Haan, 1833 « restrict ».

Neptunus cribrarius (LAMARCK, 1818).

Designação vulgar: *Siri da areia*.

Procedencia: Rio de Janeiro.

A área de dispersão desta espécie alcança, na costa oriental da América ao Norte, New-York e ao Sul, Rio de Janeiro.

* *Neptunus pudicus* (GERSTECKER, 1856).

Costa do Brazil (Gerstaecker).

Achelous, de Haan, 1833.

Achelous spinimanus (LATREILLE, 1823).

Designação vulgar: *Siri-candeia*

Procedencia: Rio de Janeiro.

Tem sido encontrado na costa oriental da América, desde a Carolina do Sul até Rio de Janeiro e na costa occidental, no Chile (A. M. Edwards).

* *Achelous sebai* (MILNE EDWARDS, 1834).

Martinica e costa do Brazil (A. M. Edwards).

* *Achelous ordwayi* STIMPSON, 1860.

Florida, Tortugas, St. Thomaz (Stimpson), Bahia (S. Smith) e Abrolhos (Rathbun).

* *Achelous spinicarpus* Stimpson, 1870.

Tem sido encontrado na altura de Tortugas a 13 braças de profundidade, de Carysfort Reef a 40 braças, de Conde Reef a 49 braças, de Alligator Reef a 53 braças, de Pacific Reef a 60 braças, de American Shoal a 150 braças e a 31° 31' Lat N. e 79° 41' Long. W a 74 braças (Stimpson); e no Brazil na altura de Barra Grande à profundidade de 32 a 400 braças (Miers).

Cronius, Stimpson, 1860.**Cronius ruber** (Lamarck, 1818).Designação vulgar: *Siri-goyá*.

Procedencia: Rio de Janeiro.

Esta especie vive na costa oriental da America, tem sido encontrada na Florida, em Vera Cruz, em Darien no golfo do Mexico, em Cuba, no Rio de Janeiro e em S. Sebastião no Estado de S. Paulo.

* **Cronius bispinosus** Miers, 1886.

Bahia (Miers).

CANCRIDÆ:

Eriphia, Latreille, 1817.**Eriphia gonagra** (Fabricius, 1793).

Procedencia: Rio de Janeiro e Pernambuco.

Esta especie vive na costa oriental da America desde a Florida até Rio de Janeiro.

Pilumnus, Leach, 1815.**Pilumnus aculeatus** (Say, 1818).

Procedencia: Rio de Janeiro.

Esta especie tem sido encontrada nas costas da Georgia e Florida, em Sarasota Bay e Marco Pass (Kingsley), em Cuba (von Martens) e na baía do Rio de Janeiro.

* **Pilumnus brasiliensis** Miers, 1886.

Bahia á profundidade de 7 a 20 braças (Miers).

* **Pilumnus quoyi** MILNE EDWARDS, 1834.

Rio de Janeiro (Milne Edwards).

* **Pilumnus floridanus** STIMPSON, 1870.

Tortugas (Stimpson), Brazil, na altura de Barra Grande á profundidade de 30 a 350 braças (Miers).

* *Pilumnus fragosus* VAR. A. MILNE EDWARDS, 1880.

S. Thomaz (A. M. Edw.), Bahia á profundidade de 7 a 20 braças (Miers).

* *Pilumnus tessellatus* A. M. EDWARDS, 1880

Brazil — Desterro (A. M. Edwards).

Existem na colecção do Museu Nacional dous exemplares ♂ do *Pilumnus reticulatus* Stimpson, cuja procedencia certa ignoramos; é, entretanto, bem possível que tenham sido pescados no Rio de Janeiro.

Destes dous exemplares, um excede de pouco (compr. do cephalothorax 0,⁹⁰⁰⁸, larg. 0,⁹⁰¹¹) ás dimensões dadas por Stimpson e apresenta pequenos tuberculos nos dous pares anteriores de crurípedes, estes tuberculos no exemplar maior (compr. do cephalothorax 0,⁹⁰¹¹, larg. 0,⁹⁰¹⁴) são bem desenvolvidos, spiniformes e assemelham-se aos dos chelípedes; quanto aos outros caracteres, concordam perfeitamente com os que Stimpson indica (Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII, pag. 214, 1862), para o *Pilumnus reticulatus*.

É muito provável que, devido ás suas pequenas dimensões, o exemplar que Stimpson estudou não apresentasse ainda os tuberculos dos crurípedes, bem desenvolvidos.

Panopeus, Milne Edwards, 1834.

Panopeus herbsti MILNE EDWARDS, 1834.

Procedencia: Rio de Janeiro, Mauá.

A área de dispersão desta espécie estende-se de Newport—Rhod Island—ao Rio de Janeiro.

Temos encontrado o *Panopeus herbsti* em Mauá, em praia lodoso e arenosa entre as raízes da *Laguncularia racemosa* que cresce em grande abundância nos mangues e na Bôa-Viagem em cavidades dos rochedos ou entre pedras.

Panopeus herbsti MILNE EDWARDS, 1834.

* VAR. *granulosus* A. MILNE EDWARDS, 1880.

Bahia (A. M. Edw.)

Panopeus areolatus MARY RATHB., BENEDICT, 1891.

Procedencia: Rio de Janeiro, Mauá.

Esta espécie tem sido encontrada nas Antilhas, Jamaica, S. Thomas, em Aspinwall, Sabanilla, no Maranhão, na Bahia — Plataforma e Bomfim, e no Rio de Janeiro.

Panopeus limosus (SAY, 1817).

Procedencia: Rio de Janeiro.

New-York limita ao norte e Rio de Janeiro ao sul, a área de dispersão desta espécie, até hoje conhecida.

Panopeus parvulus (FABRICIUS, 1793).

Procedencia: Rio de Janeiro — Boa-Viagem.

Tem sido encontrado nas localidades seguintes: Florida — Key West, S. Domingos, Sabanilla, Trinidad, Bahia — Rio Vermelho, Abrolhos e Rio de Janeiro, Boa-Viagem.

* *Panopeus hartti* s. SMITH, 1869.

Encontra-se esta espécie na Florida, S. Thomas, Brazil — Pernambuco — Rio Formoso, Bahia — Plataforma e Abrolhos.

* *Panopeus augustifrons* MARY RATHB., BENEDICT, 1891.

Localidades onde tem sido encontrado: Vineyard Sound, Massachusetts, Buzzard's Bay, Narragansett Bay, Rhode Island, Long Island em bancos de ostras, na altura de Milford, Stratford, Bridgeport e Norwalk — Connecticut, Hampton Roads — Virginia, Fort Macon — Carolina do Norte, Carolina do Sul, perto de Port Royal a uma milha dentro do May River, na ponta occidental de Skull Creek, na embocadura do Bull Creek, Calibogue Sound, Marco — Florida, Punta Rasa, Charlotte Harbor, Sarasota Bay e Vigia — Brazil (Mary Rathbun, Benedict).

* *Panopeus dissimilis* MARY RATHB., BENEDICT, 1891.

Localidades onde tem sido encontrado: Trinidad, e Vigia — Brazil (Mary Rathbun, Benedict).

* *Panopeus wurdemanni* GIBBES, 1850.

Florida, Garden Key, Dry Tortugas, Marco, Sarasota Bay, Goodland Point; Bomfim — Bahia, Brazil (Mary Rathb., Benedict.)

* *Panopeus crassus* A. M. EDWARDS, 1880.

Brazil (A. M. Edw.)

* *Panopeus rugosus* A. M. EDWARDS, 1880.

Bahia (A. M. Edw.)

Micropanope, Stimpson, 1870.

* *Micropanope spinipes* (?) A. M. EDWARDS, 1880.

Abrolhos a trinta braças de profundidade (A. M. Edw.) Bahia (Miers).

Miers refere, com alguma hesitação, a esta espécie, um exemplar obtido na Bahia a pequena profundidade.

* *Micropanope xanthiformis* (A. M. EDW., 1880).

Cabo Frio «ao largo» a 59 braças de profundidade (Mary Rathbun).

Carpilius, Leach «Desmarest 1825».

Carpilius corallinus (HERBST, 1782.)

Procedencia : Pernambuco.

Esta espécie encontra-se no golfo do Mexico, nas Antilhas, na Venezuela: Puerto Cabello e no Brazil : Pernambuco.

Leptodius, A. M. Edw., 1863.

* *Leptodius floridanus* (GIBBES, 1850.)

Florida, Antilhas, Colon (Nobili) e Abrolhos, Brazil.

Menippe, de Haan, 1833.

Menippe rumphi (FABRICIUS, 1798).

Procedencia : Rio de Janeiro.

A procedencia que Herbst e Milne Edwards dão para esta espécie (Indias orientaes e mar das Indias) é erronea, como já tinha constatado von Martens; Dana, embora em duvida, dá-a como procedente do Rio de Janeiro e von Martens diz que Fr. Sello encontrou-a no sul do Brazil. No Rio de Janeiro, ella não é rara e ultimamente von Ihering encontrou-a na ilha de S. Sebastião na costa do Estado de S. Paulo. White obteve exemplares de Pernambuco e Jamaica e Nobili de Colon.

Existe na collecção do Museu Nacional um exemplar de *Menipe mercenaria* (Say), sem indicação de procedencia ; julgamos que tenha sido apanhada no Rio de Janeiro.

Cycloanthops, Mary Rathbun, 1897.

* *Cycloanthops denticulatus* (White, 1848).

Localidades onde tem sido encontrado: Antilhas, Bermudas, Aspinwall e Brazil, Abrolhos.

Tetraxanthus « Mary Rathb. 1898 ? »

* *Tetraxanthus bidentatus* (A. M. Edw., 1880).

Antilhas (A. M. Edw.) Brazil, Abrolhos e Bahia (Mary Rathbun).

Dana dá o Rio de Janeiro como habitat duvidoso do *Xantho dispar* Dana (U. S. Expl. Exp. Crust. pag. 168, pl. 8 fig. 6, 1852 (Miers julga que esta espécie descripta por Dana é provavelmente um *Heterovius*, A. M. Edw. (Challenger Brachy. pag. 125, 1886)).

Actaea, de Haan, 1833

* *Actaea rufopunctata* (MILNE EDWARDS, 1834).

* var. *nodosæ* (STIMPSON, 1860).

Tortugas (Stimpson) Bahia (Miers).

* *Actaea inornata* MARY RATHBUN, 1898.

Cabo de S. Roque, Brazil «ao largo» a 20 braças de profundidade (Mary Rathbun).

OXYRHYNCHA**PARTHENOPIDÆ:****Heterocrypta**, Stimpson, 1871

* *Heterocrypta granulata* (GIBBES 1850)

Charleston (Gibbes), costa oriental dos Estados Unidos desde a Virginia até a Florida; Antilhas, S. Thomas e Brazil: Bahia (Miers).

Lambrus, Leach, 1815.**Lambrus guérini** BRITO CAELLO, 1871.

Procedencia: Brazil.

Capello descreveu esta espécie por um exemplar proveniente da ilha Mauricia; Miers encontrou-a na Bahia e diz que considera, em dúvida, os exemplares que colheu, como de uma variedade desta espécie.

Existem na collecção do Museu Nacional dous exemplares cujos caracteres estão de acordo com os que Capello dá para *L. guérini*; encontramol-os entre Decapodes provenientes do Estado de S. Paulo e do Rio de Janeiro; não existindo, entretanto, indicação especial de localidade, não podemos garantir de qual dos dous Estados provém, mas foram indubitablemente apanhados na costa do Brazil.

* *Lambrus serratus* MILNE EDWARDS 1834.

Antilhas a 13 braças de profundidade e Brazil: Bahia (Miers).

PERICERIDÆ :

Mithrax, Leach «Latreille, 1817».

Mithrax hispidus (HERBST, 1790).

Procedencia : Rio de Janeiro.

A área de dispersão desta espécie, que vive na costa oriental da America, alcança ao Norte o cabo Fear na Carolina do Norte e ao Sul a ilha de S. Sebastião na costa do Estado de S. Paulo — Brazil (Ihering).

O *Mithrax lacrimans* Desbonne et Schramm é muito provavelmente, antes uma variedade desta espécie do que synonymo, como pensa Ortmann.

* *Mithrax cornutus* DE SAUSSURE, 1857.

Florida, Antilhas e Bahia.

Mithrax forceps (A. Milne Edwards, 1873).

Procedencia : Bahia e Pernambuco.

Encontra-se esta espécie desde o cabo Fear na Carolina do Norte até a Bahia.

Mithrax coronatus (HERBST, 1782).

Procedencia : Bahia e Pernambuco.

A área de dispersão desta espécie estende-se desde a Florida até Pernambuco e Abrolhos, vive também nas Bahamas e em Fernando de Noronha.

Mithrax brasiliensis MARY RATHBUN, 1892.

Procedencia : Pernambuco.

Esta espécie tem sido sómente encontrada, até hoje, em Pernambuco: Rio Formoso e na Bahia: Mar Grande.

* *Mithrax hemphilli* MARY RATHBUN, 1892.

Florida: Indian Key, Pernambuco: Rio Formoso e Abrolhos (Mary Rathbun).

* *Mithrax aculeatus* (HERBST 1782)

Encontra-se esta espécie na Florida: Indian Key, Nights Key, Big Pine Key, Key West; Bahamas: ilhas Andros e Abaco; Jamaica; St. Thomaz: S. Domingos e Brazil: Fernando de Noronha (Mary Rathbun), Barbadas, Tortugas e Aspinwall e St. Thomaz (Stimpson), Guadeloupe e Vera Cruz (A. Milne Edwards).

* *Mithrax sculptus* (LAMARCK, 1818).

Localidades onde tem sido encontrado: Florida: Cape Florida, Cesar Creek, Rodrigues Creek, Dry Tortugas, Key Largo, Indian Key, Key Vaccas, Nights Key, Big Pine Key, Key West, Bird Key; Bahamas: ilhas Andros e New Providence; Jamaica; Swan Island; Barbadas; St. Thomaz: Old Providence e Fernando de Noronha de 7 a 20 braças de profundidade (Mary Rathbun); Florida: Womans Key, bahia Honda em Cuba, Martinica e Cumana (A. M. Edwards); Tortugas (Stimpson); Cuba, Caracas e Surimam (von Martens); Vera Cruz (Ives); Colon (Nobili).

* *Mithrax cristulipes* (STIMPSON, 1860).

Localidades onde tem sido observado: Cabo de S. Lucas na California e bahia de Panamá e Rio Formo, em Pernambuco; Pocock refere, com incerteza, a esta espécie um exemplar apanhado em Fernando de Noronha (Mary Rathbun).

Miers (Challenger Brachyura, pag. 89, pl. X, fig. 3) descreve um *Mithrax* que, devido a ser muito jovem, não pôde referir a nenhuma espécie conhecida, não julgando acertado considerá-lo uma espécie nova, por não apresentar ainda os caracteres bem definidos.

Pitho, Bell 1833.

* *Pitho lherminieri* (SCHRAMM, 1867).

Cabo de S. Roque, Brazil « ao largo », a 20 braças de profundidade (Mary Rathbun).

Microphrys, Milne Edwards, 1834.

Microphrys bicornutus (LATREILLE, 1825).

Procedencia: Pernambuco.

A área de dispersão desta espécie alcança ao Norte a Florida e ao Sul, Deserto — Brazil.

Picroceroides, Miers, 1886.

* *Picroceroides tubularis* Miers 1886.

Cuba: Havana (Mary Rathbun), Brazil: Bahia e Fernando de Noronha (Miers).

Leptopisa, Stimpson, 1871.

* *Leptopisa setirostris* STIMPSON 1871.

Key West, Tortugas on Fishing Banks, S. W. of Loggerhead Key (Stimp.) em sargacos entre Jamaica e Haiti e ao largo do Cabo de S. Roque, Brazil, a 20 braças de profundidade (Mary Rathbun).

Macrocoeloma, Miers, 1879.

* *Macrocoeloma trispinosum* (LATREILLE, 1825).

Carolina do Norte; Florida: Key West, Dry Tortugas, Eastern Dry Rocks, Cedar Keys, Pensacola, Silas Stearns; Bermudas; golfo do Mexico; Jamaica; S. Thomas; Curaçao; Brazil: Fernando de Noronha, Bahia e Port Castries, Santa Lucia.

* *Macrocoeloma septempinosum* (STIMPSON, 1870).

Oeste de Tortugas a 36 braças de profundidade (Stimp.), Bahia (Miers).

* *Macrocoeloma concavum* (Miers, 1886).

Bahia e Fernando de Noronha á profundidade de 7 a 20 braças (Miers) e Cabo de S. Roque, á profundidade de 20 braças (Mary Rathbun).

Pericera, Latreille, 1829.

Pericera cornuta (HERBST, 1804).

Procedencia: Rio de Janeiro.

A área de dispersão desta especie estende-se de Boston ao Rio de Janeiro, encontrando-se tambem na Colonia do Cabo de Boa Esperança (Miers).

Libinia Leach, 1815.

Libinia spinosa MILNE EDWARDES, 1834.

Procedencia: Rio de Janeiro — Icarahy.

Tem sido encontrada na costa do Chile « raramente » (Nicolet-in: Gay, Hist. Chile), na Patagonia e no Brazil: Rio de Janeiro; Rio da Prata « ao largo » a 10 braças de profundidade (Mary Rathb.).

Libinia ferreirai BRITO CAPELLO, 1871.

Procedencia: Rio de Janeiro.

Possue a collecção do Museu Nacional um exemplar desta especie. B. Capello dá, como seu habitat provavel o Brazil, que é effectivamente.

Libinia braziliensis (HELLER, 1863).

Procedencia: Rio de Janeiro.

Esta especie tem sido encontrada até hoje sómente, no Rio de Janeiro.

* *Libinia gibbosa* A. MILNE EDWARDS, 1878.

Brazil: Desterro (A. M. Edwards).

MAJIDÆ:

Notolopas, Stimpson, 1871.

* *Notolopas braziliensis* MIERS, 1886.

Bahia, á profundidade de 7 a 20 braças (Miers).

Herbstia, Milne Edwards, 1834.

* *Herbstia depressa?* STIMPSON, 1860.

Miers refere, com hesitação, a esta especie tres exemplares pequenos, 22 e 15 spanhados na costa do Brazil, na altura de Barra Grande, á profundidade de 30 a 350 braças.

INACHIDÆ:

Pugettia, Dana, 1851.

* *Pugettia scutiformis* (DANA 1851).

Rio de Janeiro (Dana).

Miers, (Journ. Linn. Soc., London, v. XIV, pag. 650, 1879) dá o genero *Peltinia* de Dana como synonymo de *Pugettia* do mesmo naturalista e nas referencias bibliographicas deste ultimo genero, (in : Challenger Brachyura, pag. 40, 1886) confirma sua opinião anterior, ao passo que na nota, (loc. cit) diz que: *The*

genus PELTINIA Dana, is probably synonymous with PUGETTIA » e acrescenta, que : PUGETTIA SCUTIFORMIS Dana, from Rio de Janeiro, was probably founded on an immature type.

Acanthonyx, Latreille, 1829.

* *Acanthonyx petiveri* MILNE EDWARDS, 1834.

Encontra-se esta espécie desde as Antilhas até o Brazil e da California ao Chile (Miers). No Brazil tem sido encontrada na Bahia: Mar Grande, e em Pernambuco ? (Mary Rathbun).

Tyche, Bell, 1836.

* *Tyche emarginata* WHITE, 1847.

Cabo de S. Roque, Brazil, a 20 braças da profundidade (Mary Rathbun).

Pelia, Bell, 1836.

* *Pelia rotunda* A. M. EDW., 1875.

Desterro (A. M. Edw.), Cabo de S. Roque a 20 braças de profundidade e ao largo do Rio da Patra de $10\frac{1}{2}$ a $11\frac{1}{2}$ braças de profundidade (Mary Rathbun).

Epialtus, Milne Edwards, 1834.

* *Epialtus brasiliensis* DANA, 1852.

Rio de Janeiro (Dana)

Bell (in: Trans. Zool. Soc., London, v. II, pag. 62, 1841) afirma ter o Sr. Miller encontrado no Rio de Janeiro um exemplar ♀ jovem do *Epialtus marginatus* Bell.. S. Smith (in: Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 33, 1871-73) põe em dúvida a afirmativa de Bell, que A. M. Edwards considera erronea.

Miss Mary Rathbun (in: Proc. U. S. Nat. Mus., v. XVII, pag. 67, 1894), inclui Pernambuco ? entre as localidades de onde existem exemplares do *Epialtus bituberculatus* M. Edw., no Museu Nacional de Washington, porém em dúvida como se vê pela interrogação.

Leucippa, Milne Edwards, 1833.

* *Leucippa pentagona* M. EDW., 1833.

Rio de Janeiro (Dana), Chile (M. Edw.), Patagonia (M. Edw., e D'Orb.), Rio da Patra, golfo S. Matias, Rep. Argent. e Bahia Magdalena, Baixa California (Mary Rathbun).

Chorinus Leach «Latreille, 1825».

Chorinus heros (HERBST, 1796).

Procedencia: O exemplar à que existe na collecção do Museu Nacional provém provavelmente da Bahia, pois faz parte da collecção Hartt incorporada à collecção geral do Museu Nacional do Rio de Janeiro. No Museu Nacional de Washington existe também um exemplar desta espécie obtido na Bahia pelo prof. Rathbun, quando fez parte da comissão Hartt, e a quem deve o Museu Nacional do Rio de Janeiro o exemplar que possue. Os exemplares de ambos os Museus foram colligidos na mesma época e muito provavelmente na mesma localidade.

Esta espécie tem sido encontrada na Florida: Key West, em Majeres, Martinica, Guadeloupe, Cuba, S. Domingos e Brazil: Bahia-Rio Vermelho.

Apocremnus, A. M. Edwards, 1879.

* **Apocremnus septemspinosis** A. M. EDWARDS, 1879.

Florida a 37 braças, Ilha Fernando de Noronha de 7 a 20 braças (Miers), Golfo do Mexico (Mary Rathbun).

Batrachonotus, Stimpson, 1870.

Batrachonotus brasiliensis MARY RATHBUN, 1894.

Dragado fóra da barra do Rio de Janeiro pelo Prof. Rathbun (Rathbun).

Podochela, Stimpson, 1860.

* **Podochela riisei** STIMPSON, 1860.

Florida: Pensacola, Key West e Sarasota Bay; St. Thomas, Tortugas, golfo do Mexico, Mar das Antilhas, Bermudas e Brazil: Pernambuco.

O Dr. Emilio Göldi refere-se (in: Archiv. für Naturg., pag. 41, pl. III, figs. 32 a 36, 1886) a um Decapode por elle determinado *Stenorhynchus langirostris*? que como já fez ver em nota, (loc. cit. pag. 42) o editor do Arch. für Naturg., é evidentemente uma espécie de gênero *Podochela*. Pela estampa e poucos caracteres específicos mencionados pelo Dr. Göldi, talvez seja a *Podochela lamelligera* (Stimp.).

Como temos facilidade em explorar as regiões onde o Dr. Göldi encontrou os exemplares por elle estudados que como nos comunicou, estragaram-se, procuraremos obter exemplares da mesma espécie para resolver esta questão.

Metoporaphis, Stimpson, 1860.

* **Metoporaphis forficulatus** A. M. EDWARDS, 1872.

Goyana (A. M. Edw.) Bahia á profundidade de 7 a 20 braças e Barra Grande ao sul de Pernambuco.

Adoptamos a opinião de S. Smith, (in: Trans. Comm. Acad., v. II, pag. 33, 1871-73) que considera a indicação de Bell, que dá o *Euryopodius latreillei* Guérin, como tendo sido encontrado no Rio de Janeiro, como consequência de confusão de exemplares de crustáceos provenientes das costas occidental e oriental da América do Sul. Até hoje ainda não foi confirmada a assertão de Bell; entretanto empregaremos todos os esforços para ver se conseguimos verificar a existência desta espécie no Rio de Janeiro.

Possue o Museu Nacional do Rio de Janeiro um exemplar do *E. latreillei* Guérin, trazido, porém, de Punta Arenas pelo Sr. G. Rumbelsgperger, naturalista do Museu, que acompanhou a comissão brasileira da passagem de Venus.

Leptopodia, Leach, 1815.

Leptopodia sagittaria (FABRICIUS, 1793).

Designação vulgar: *Aranha do mar*.

Procedencia: Rio de Janeiro.

A área de dispersão desta espécie, na costa oriental da América, alcança ao Norte a Florida e ao Sul o Rio de Janeiro; tem sido, também encontrada nas ilhas Canárias e do Cabo Verde. Miers diz que existem no British Museum exemplares procedentes da Angola.

O Dr. Göldi (loc. cit., pag. 37) refere-se a uma espécie deste gênero que deu como nova sob a designação de *Leptopodia lineata*, insistindo principalmente no colorido dos exemplares que observou. Quanto à caracteres morfológicos, nenhum dá, que possa justificar a aceitação desta espécie, que é muito provavelmente mais um synónimo da *L. sagittaria* (Fabr.). Como nos comunicou o Dr. Göldi, os exemplares típicos por elle estudados estragaram-se, só nos restando como elementos para resolver esta dúvida, sua descrição e estampa, procuraremos, entretanto, obter exemplares, das localidades por elle indicadas, que apresentando o colorido da *L. lineata*, comparados com os exemplares da *L. sagittaria*, existentes na coleção do Museu Nacional, proporcionem-nos ocasião de resolver esta questão.

¹ Trans. Zool. Soc. London, v. II, pag. 40, 1841.

SYNONYMS

E

REFERENCIAS BIBLIOGRAPHICAS

STOMATOPODA

SQÜILLIDÆ :

GONODACTYLUS FALCATUS (Forskael 1775). *Mantis marina barbadensis*, Petiver,
Pterograph. americana pl. XX. fig. 10
(1712)

Cancer falcatus, Forskael, (1775).
Squilla chiragra, Fabricius, Ent. Syst.
II, pag. 513 (1793), Suppl. pag. 417
(1798); Desmarest, Consid. Crust., pag.
251, pl. XLIII (1825).

Cancer mantis chiragra, Herbst, Naturg. Krabben, II, pag. 100, pl. XXXIV, fig. 2 (1796).

Gonodactylus chiragra, Latreille Encyclop. method. X, pag. 473 (1825), atlas pl. CXXV fig. 2; M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II pag. 528 (1837); Kraus, Sudafric. Crust. pag. 60 (1843); White, List. Crust. Brit. Mus., pag. 84 (1847); Gibbes, Proc. Am. Assoc., pag. 201 (1850); Dana, U. S. Expl. Exped., v. XIII, part. I, Crust., pag. 623, pl. XLI, fig. 5 (1852); Heller, Crust. südl. Europa, pag. 309 (1863), Reise Novara, Crust. pag. 126 (1865), Annesley, Proc. Zool. Soc., pag. 338 (1866); S. J. Smith, Trans. Connect. Acad. v. II, pag. 41 e 31 (1869, 1871 to 1873); v. Martens, Archiv. für Naturg. 38 Jahrg.,

pag. 147 (1872), idem, in van der Decken's Reise, Crust. pag. 103 (1869); Hoffmann, Recherches faune Madagascar, Crust., pag. 36 (1874); Miers, Phil. Trans. Roy. Soc., CLVIII, pag. 495 (1879); Miers, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5), V. pag. 118 (1880); Brooks, Voyage of the Challenger, XVI, II, pag. 56 (1886); Bigelow, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, XVII, pag. 495 (1894); Nobili, Bull. Mus. Zool. ed Anat. comp., Torino, v. XII, n. 280, pag. 6 (1897).

Gonodactylus smithi Pocock. Ann. and Mag. Nat. Hist. (6) XII (1893).

Gonodatylus falcatus Sharp, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. part. I, pag. 105 (1893)

Squilla scabricauda Lamarck, Hist. Anim. sans Vert. V. pag. 188 (1818); Latreille, Encyclop. Method. Hist. Nat. v. X, pag. 470 (1825), atlas pl. CXV, fig. 1; Desmarest, Consid. Crust. pag. 251, pl. XLII (1825); M. Edwards, His. Nat. Crust. v. II pag. 519 (1837); Gibbes, Proc. Amer. Assoc., pag. 199 (1850); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 41 (1869, 1871 to 1873).

Squilla haevani, Herklots, Addit. Faun. carcin. Africa occid., pag. 17, pl. I, fig. 11 (1851).

Lysiosquilla inornata Dana. U. S. Expl. Exp. XIII, Crust. part. I, pag. 616, pl. XLI, fig. 1 (1852).

Lysiosquilla scabricauda, Miers, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5), v. V, pag. 7 (1880); Sharp. Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. part I, pag. 106 (1893); Bigelow, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XVII, pag. 508 (1894).

Squilla dubia Milne Edwards, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 522 (1837); Gibbes, Proc. Am. Assoc. v. VI, pag. 200 (1850); Miers, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5) v. V, pag. 24 (1880); Sharp,

LYSIOSQUILLA SCABRICAUDA (Lamarck
1818)

SQUILLA DUBIA M. Edwards, 1837.

Proc. Am. Acad. Nat. Sc., Philad., part. I, pag. 107 (1893); Bigelow, Proc. U.S. Nat. Mus., Washington, v. XVII, pag. 518 (1894).

Squilla rubrolineata Dana, U. S. Expl. Exp. v. XIII, Crust part. I, pag. 618, pl. XLI, fig. 2 (1852); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 41 (1869, 1871 to 1873); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg., pag. 144 (1872).

Squilla dufresni Leach, White, List. Crust. Brit. Mus. pag. 83 (1847) sine descr.; Miers, Ann. Mag. Nat. Hist., (5). V, pag. 18, pl. II, figs. 8, 9 (1880); Sharp, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. part. I pag. 108 (1893); Bigelow, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XVII, pag. 521 (1894).

Squilla prasinolineata Dana, U. S. Expl. Exp. v. XIII, Crust. part. I, pag. 620, pl. XLI fig. 3 (1852); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 41, (1871-1873); Miers, Ann. Mag. Nat. Hist., (5) v. V, pag. 19, pl. II fig. 10 (1880) Ives, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. pag. 184 (1891); Sharp. Proc. Acad. Nat. Sc. Philad., part. I, pag. 108 (1893); Bigelow, Proc. U. S. Nat. Mus. Washington, v. XVII, pag. 520 (1894).

PODOPIHTHALMATA

SCHIZOPODA

MYSIDÆ:

MACROMYSIS GRACILIS Dana, 1852.

Macromysis gracilis Dana, U. S. Expl. Exp. v. XIII, Crust. part. I, pag. 653 (1852).

RACHITIA SPINALIS Dana, 1852.

Rachitia spinalis Dana, U. S. Expl. Exp. v. XIII, Crust. part., I, pag. 667, (1852).

DECAPODA

MACRURA

SERGESTIDÆ :

LUCIFER ACICULARIS Dana, 1852.

Lucifer acicularis, Dana, U. S. Expl. Exp. v. XIII, part. I Crust. pag. 674 (1852).

PENÆIDÆ :

PENÆUS BRAZILIENSIS Latreille 1817.

Penæus brasiliensis Latreille, Nouv. Dict. Hist. Nat. XXV, pag. 256 (1817); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag. 414 (1837); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 40 (1871-1873); Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist., New York, X, pag. 132 (1871); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. pag. 140 (1872); S. J. Smith, U. S. Comm. of Fisher., part. I, pag. 551 (1873); Miers, Proc. Zool. Soc., London, pags. 299 e 306 (1878); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 427 (1879); S. Bate, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5), VIII, pag. 175 (1881); Miers, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5), VIII, pag. 367 (1881); Ives, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. pag. 190 e 194 (1891); Benedict., Proc. U. S. Nat. Mus., v. XVI, pag. 540 (1893); Sharp. Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., part. I, pag. 108 (1893).*Penæus brevirostris* Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 98 (1878); Sharp, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., part. I pag. 108 (1893).*Astacus fluviatilis americanus* Seba, Thesaur., v. III, pl. 17 fig. 2 (1758).*Cancer setiferus* Linnæus, Syst. Nat. (1766).

PENÆUS SETIFERUS (Linnæus, 1766).

Cancer gamarellus setiferus Herbst,
Naturg. Krabben, v. II, pag. 103, pl. 34,
fig. 3 (1796).

Palæmon setiferus Olivier, Encyclop.
Method., v. VIII, pag. 660, pl. 291
(1811).

Penaeus orbignyanus Latreille, Nouv.
Dict. Hist. Nat., v. XXV, pag. 154
(1817); Desmarest. Consid. Crust., pag.
225 (1825); M. Edwards, Hist. Nat.
Crust. v. II, pag 415 (1837).

Penaeus fluviaialis Say, Journ. Acad.,
Philad., I pag. 236 (1817).

Penaeus setiferus, M. Edwards. Hist.
Nat. Crust. v. II pag 414 (1837); De
Kay, New-York Fauna, Crust. pag. 30
(1844); de Saussure, Crust. nouv. du
Mexique et des Antilles, pag. 55 (1858);
S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II,
pag. 40 (1871-1873); v. Martens, Arch.
für Naturg. 38 Jahrg., pag. 141 (1872);
Miers, Proc. Zool. Soc., London, pag.
307 (1878); S. Bate, Ann. Mag. Nat.
Hist. (5) VIII, pag. 176, pl. XI fig. 1
(1881); Sharp, Proc. Acad. Nat. Sc.,
Philad., part I, pag. 110 (1893).

Penaeus kröyeri Heller, Wien. Akad.
Wiss. Sitzungsl. XLV. (Abth I), pag.
425, pl. II, fig. 51 (1862).

Xiphopenaeus hartti S. J. Smith,
Trans. Conn. Acad. v. II, pags. 28 e
40, pl. I fig. 1 (1871-1873); Miers, Proc.
Zool. Soc., London, pag 305. (1878).

Benthesicymus brasiliensis S. Bate,
Ann. and Mag. Nat. Hist. (5), VIII,
pag. 191 (1881).

Artemesia longinaris S. Bate, Chal-
lenger Macrura, pag. 281 pl XL (1888);
C. Berg Comm. Mus. Nac., Buenos-
Ayres, v. I n. 2, pag 39 (1898).

Palæmon carinatus Olivier, Encycl.
Method., VII, pag. 667 (1811).

Sicyonia carinata M. Edwards, Ann.
Sc. Nat. v. XIX, 1º serie, pags. 344 a

PENÆUS KRÖYERI Heller, 1862.

BENTHESICYMUS BRAZILIENSIS S. Bate.
1881.

ARTEMESIA LONGINARIS S. Bate 1888.

SICYONIA CARINATA (Olivier 1811).

346, pl. 9 fig. 9 (1830), Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 410 (1837); Dana, U. S. Expl. Exp. Crust. pag. 602 (1852); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 40 (1871-1873); v. Martens, Arch. für Narturg. 38 Jahrg., pag. 142 (1872); Kingsley. Proc. Acad. Nat. Sc. Philad., pag. 426 (1879); S. Bate, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5), VIII, pag. 172 (1881); Miers, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5), VIII, pag. 367 (1881); S. Bate, Challenger Macrura, pag. 294 (1888), Walter Faxon, Mem. Mus. Comp. Zool., Cambridge, XVIII, pag. 179 (1895).

GENNADAS PARVUS S. Bate 1881.

Gennadas parvus S. Bate, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5), v. VIII, pag. 192 (1881), Challenger Macrura, pag. 340 pl. LIX (1888).

ATYIDÆ :

ATYOIDA POTIMIRIM Fritz Müller, 1881.

Atyoida potimirim Fritz Müller, Kosmos (Krause), IX, pag. 117, fig. 1-20 (1881), Arch. Mus. Nac., Rio de Janeiro, v. VIII, pag. 155, pl. IX e X (1892); Ortmann, Rev. Mus. Paulista, S. Paulo, v. II, pag. 183, pl. 1 fig. 1 a 3 (1897).

PANDALIDÆ :

PLESIONIKA UNIPRODUCTA S. Bate 1888.

Plesionika uniproducta S. Bate, Challenger Macrura, pag. 644, pl. CXIII, fig. 1 (1888).

NOTHOCARIS GENICULATUS (A. Milne Edwards 1883).

Pandalus geniculatus A. Milne Edwards, Recueil d. Fig. Crust., (1883).

Nothocaris geniculatus S. Bate Challenger Macrura, pag. 661, pl. CXVI, fig. 4 (1888).

ALPHEIDÆ :

ALPHEUS HETEROCHELIS Say. 1818.

Alpheus heterochelis Say, Journ. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 243 (1818); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag.

356 (1837); De Kay, New-York Fauna, Crust., pag. 26 (1844); Gibbes, Proc. Am. Assoc. Adv. Sc., pag. 196 (1850); Kingsley, Bull. U. S. Geol. and Geog., Surv. v. IV, pag. 194; S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pags. 23 e 39 (1871-1873); Lockington, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5), I, pag. 475 (1878); Ives, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. pag. 183 (1891); Sharp, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., part. I, pag. 112 (1893).

Alpheus armillatus M. Edwards, loc. cit., pag. 354.

Alpheus lutarius de Saussure, Crust. Nouv. des Antilles et du Mexique, pag. 45, pl. III, fig. 24 (1858); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg., pag. 139 (1872).

Halopsyche lutaria de Saussure, Rev. Zool., pag. 100 (1857) — teste, Saussure.

Alpheus bispinosus Streets, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 242 (1871).

Alpheus malleator Dana U. S. Expl. Exp. Crust. V. XIII part. I, pag. 557 (1852); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 40 (1871-1873).

(*Fide B. Sharp*) *Alpheus minus* Say, Journ Acad. Nat. Sc., Philad. I., pag. 245 (1818); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag. 356 (1837); De Kay, New-York Fauna, Crust. pag. 26 (1844); Gibbes, Proc. Am. Assoc. Adv. Sc., pag. 196 (1850); Kingsley, Bull. U. S. Geol and Geogr. Surv. IV, n. 1, pag. 190; Lockington, Ann and Mag. Nat. Hist. (5) I, pag. 472 (1878); S. Bate, Challenger Macrura. pag. 558 (1888); Sharp, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., I, pag. 114 (1893).

Alpheus formosus Gibbes, loc. cit.

Alpheus tridentulatus Dana, U. S. Expl. Exp., Crust. v. XIII, pag. 552 (1852); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 40 (1871-1873)

ALPHEUS MALLEATOR Dana, 1852.

ALPHEUS MINUS Say, 1818.

Alpheus saulcyi Guérin, Hist. dé l'Ile de Cuba, anim. art. Crust., pag. XLVIII, atlas pl. 2 fig. 8 (1857).

ALPHEUS INTRINSECUS S. Bate 1888.

Alpheus minor Lockington, loc. cit.

Alpheus intrinsecus, S. Bate, Challenger Macrura, pag. 557 pl. c. fig. 4 (1888).

HOPLOPHORIDÆ:

HYMENODORA MOLLIS S. Smith 1883.

Hymenodora mollis S. Smith, Bull. Mus. Comp. Zool. v. X., pag. 74, pl. XI figs. 8-9, pl. XII, figs. 5-9 (1882-1883); S. Bate Challenger Macrura, pag. 844 (1888).

NOTOSTOMUS BREVIROSTRIS S. Bate 1888.

Notostomus brevirostris S. Bate, Challenger Macrura, pag. 832, pl. CXXXIV, fi. 3 (1888).

ACANTHEPHYRA EDWARDSI S. Bate 1888.

Acanthephryra edwardsi S. Bate, Challenger Macrura, pag. 747 pl. CXXVI fig. 1 (1888).

HIPPOLYTIDÆ:

HIPPOLYTE EXILIROSTRATUS Dana, 1852.

Hippolyte exilirostratus Dana, U. S. Expl. Exp., Crust. v. XIII part I, pag. 563 (1852); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 40 (1871-1873).

HIPPOLYTE OBLIQUIMANUS Dana, 1852.

Hippolyte obliquimanus, Dana, U. S. Expl. Exp., Crust. v. XIII, pat. I, pag. 564 (1852); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 40 (1871-1873).

AMPHIPECTUS DEPRESSUS S. Bate 1888.

Amphiplectus depressus S. Bate, Challenger Macrura, pag. 623 pl. CX fig. 31 (1888).

PALÆMONIDÆ:

LEANDER PAULENSIS Ortmann, 1897.

Leander paulensis Ortmann, Rev. Mus. Paulista (S. Paulo, Brazil) v. II, pag. 492, pl. 1 fig. 14 (1897); Ihering, Rev. Mus. Paulista, v. II, pag. 422 (1897).

LEANDER POTITINGA Ortmann, 1897.

Leander potitinga Fritz Müller, Arch. Mus. Nac., Rio de Janeiro, v. VIII pag. 182 e 190, sem descrição nem figura (1892); Ortmann, Rev. Mus. Paulista, v. II, pag. 193, pl. I fig. 13 (1897); Ihering, Rev. Mus. Paulista, v. II, pag. 422 (1897).

PALÆMON AMAZONICUS Heller, 1862.

Palæmon amazonicus Heller Sitzungsbl. Akad. Wiss., Wien, v. XLV, I Abth., pag. 418, pl II, fig. 45, (1862); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anat. comp., Torino, v. XI, n. 222, pag. 3 (1896); Ortmann, Rev. Mus. Paul. v. II, pag. 204 (1897).

Palæmon lamarrei de Man, non Milne Edwards, Not. Leyden. Mus., v. I, pag. 166 (1879); Ortmann, Zool. Jahrb. v. V, pag. 701, pl. 47, fig. 2 (1891) et loc. cit.

Palæmon ensiculus S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pags. 26 et. 40, pl. I, fig. 2 (1871-1873); Ortmann, loc. cit.

Palæmon jelskii Miers, Proc. Zool. Soc., London, pag. 661, pl. LXVII fig. 1 (1877); Ortmann, loc. cit.

PALÆMON ACANTHURUS Wiegmann, 1836.

Palæmon acanthurus Wiegmann, Arch. für Naturg., 2 Jharg. v. I, pag. 150 (1836); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 40 (1871-1873); Ortmann, Zool. Jahrb., v. V, pag. 720 pl. 47 fig. 5 (1891); Sharp, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., part I, pag. 121 (1893); Ortmann, Rev. Mus. Paulista, v. II, pag. 205 (1897); Ihering, Rev. Mus. Paulista, v. II, pag. 422 (1897).

Palæmon forceps M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag. 397 (1837); de Saussurre, Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 51 (1858); v. Martens, Arch. für Naturg. 35 Jahrg., v. I, pag. 28 (1869); Cunningham, Trans. Linn. Soc, v. XXVII, pag. 497 (1871); S. J. Smith. Trans. Conn. Acad., v. II, pags, 24 et 40, (1871-1873).

Bithynis forceps Sp. Bate. (1887).

PALÆMON NATTERERI Heller, 1862.

Palæmon nattereri Heller, Sitzungsber Akad. Wissen., Wien, v. XLV., I Abth., pag. 414, pl. II, figs. 36 et 37 (1862); v. Martens, Arch. für Naturg. XXXV Jahrg. v. I, pag. 32 (1869); Ortmann Zool. Jahrb., v. V, pag. 710 (1891); Miers, Proc. Zool. Soc, London, pag. 660 (1877); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anat., comp. v. XII, n. 275, pag. 5 (1897); Ortmann, Rev. Mus. Paul., v. II, pag. 207 (1897).

Palæmon brasiliensis Heller, loc. cit. pag. 419, pl. II fig. 46 (1862); v. Martens, loc. cit.; Miers, loc. cit.

Potima, Marcgrave Hist. rerum nat. Braziliae, pag. 185 (1648).

Astacus fluviatilis jamaicensis Sloane Voyag. Madeira, etc, II., pag. 270, pl. 245, fig. 2 (1727); Seba Thesaur, v. III, pl. 21, fig. 4 (1758).

Camaron de agua dulce Parra, Descript. Hist. Nat., Cuba, pag. 157, pl. 55, fig. 2 (1787).

Cancer (astacus) jamaicensis Herbst, Naturg. Krabben, v. II, pag. 57, pl. 27, fig. 2 (1796).

Palæmon carcinus Fabricius, e parte : Latreille, Altas Encyclop. Method., pl. 292 fig. 2 (1818).

Palæmon jamaicensis, Olivier, Encyclop. Method., v. VIII, n. 2 (1811); Lamarck, Hist. anim. sans vertb., 1^a edição, pag. 207, 2^a edição-, v. V pag. 366 (1838); Leach, Zool. Miscel., v. II, pl. 92; Desmarest, Consid. Crust., pag. 237 (1825); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag. 398 (1837); Guérin Méneville, Hist. de l'Ile de Cuba, Crust. pag. 54 (1857); de Saussure, Crust. nouv. des Antilles et du Mexique, pas. 49, (1858) v. Martens, Arch. für Naturg. 35 Jahrg., v. I, pag. 22 (1869); S. J. Smith, Trans. Conu. Acad., v. II, pags. 23 et 40 (1871-1873); Ortmann, Zool. Jahrb.,

PALÆMON JAMAICENSIS (Herbst, 1796).

v. V, pag. 729, pl. 47, fig. 7 (1891); Sharp, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., part. I, pag. 122 (1893); Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XVI, pag. 540 (1893); Ortmann, Rev. Mus. Paul. v. II, pag. 208 (1897); Ihering, Rev. Mus. Paul., v. II, pag. 423 (1897).

Palæmon brachydactylus Wiegmann Arch. für Naturg. 2 Jahrg. v. I, pag. 148 (1836).

Palæmon punctulatus Randall, Journ. Acad. Nat. Sc., Philad., v. VIII, pag. 144 (1839).

Palæmon aztecus de Saussure, Crust. nouv. des Antilles et du Mexique, pag. 50, pl. IV, fig. 29 (1858).

Palæmon collenhoveni Herklots, Ortmann Zool. Jahrb. v. V., pag. 731 (1891).

Macrobrachium americanum S. Bate, Proc. Zool. Soc. London, 363, 368, pl. 30 (1868).

Bithynis jamaicensis S. Bate (1887); Pocock, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) v. III, pag. 10 (1889).

Palæmon potiuna Fritz Müller, Arch. Mus. Nac. Rio de Janeiro, v. VIII, pag. 179, pl. 11 (1892); Ortmann, Rev. Mus. Paul. v. II, pag. 209, pl. I, fig. 9 (1897); Ihering, Rev. Mus. Paul., v. II, pag. 423 (1897).

Palæmon iheringi Ortmann, Rev. Mus. Paul., v. II, pag. 211, pl. I, figs. 7 e 8 (1897).

Palæmon olfersi Wiegmann, Arch. für Naturg., 2 Jahrg., v. I, pag. 150 (1836); Greeff, Sitzungsb. Gessel. für Beförd. der gesam. Naturw., Marburg, n. 2 April, pag. 30 (1882); Sharp, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. part. I, pag. 123 (1893); Ortmann, Zool. Jahrb. Syst., v. V, pag. 733, pl. 47, fig. 8 (1891), Rev. Mus. Paul., v. II, pag. 212, pl. I, figs. 10 e 11 (1897); Ihering, Rev. Mus. Paul.,

PALÆMON POTIUNA Fritz Müller, 1892.

PALÆMON IHERINGI Ortmann, 1897.

PALÆMON OLFFERSI Wiegmann, 1836.

v. II, pag. 423 (1897); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anat. comp., Torino, v. XII, n. 280, pag. 6 (1897).

Palaeomon spinimanus M. Edwards, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 399 (1837); v. Martens, Arch. für Naturg. 35 Jahrg., v. I, pag. 26, pl. II, fig. 3 (1869); S. J. Smith, Trans, Conn. Acad., v. II, pag. 4 (1871-1873); Ortmann, loc. cit., pag. 212 (1897).

Bithynis spinimanus Spence Bate (1887); Pocock, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) III, pag. 10 (1889).

Campylonotus capensis S. Bate, Challenger Macrura, pag. 773, pl. CXXVIII, fig. 3 (1888).

GLYPHOCRANGONIDÆ:

GLYPHOCRANGON ACULEATA A. Milne Edwards, 1884.

Glyphocrangon aculeatum A. Milne Edwards, Ann. Sc. Nat. (6) v. XI, pag. 5 (1884); S. Bate, Challenger Macrura, pag. 524, pl. XCIV, fig. 1 (1888).

PARASTACIDÆ:*

PARASTACUS PILIMANUS (v. Martens, 1869).

Astacus pilimanus v. Martens, Arch. für Naturg., 35 Jahrg., v. I, pag. 15, pl. II, fig. 1 (1869).

Parastacus pilimanus Huxley, Proc. Zool. Soc., London, pag. 771 (1878), l'Écrevisse, Bibliothèque Sc. Intern., pag. 225 (1880); Walter Faxon, Proc. U. S. N. Mus., Washington, v. XX, pags. 683 e 684 (1898).

Astacus brasiliensis v. Martens, Arch. für Naturg., 35 Jahrg., v. I, pag. 16, pl. II, fig. 2, (1869); Ortmann, Zool. Jharb, Abtheil f. System., VI pag. 9 (1891).

Parastacus brasiliensis Huxley, Proc. Zool. Soc., London, pag. 771 (1878).

* Walter Faxon, in « Proc. U. S. Nat. Mus. v. XX pag. 684 (1898) », diz que existe na colecção da Academia de Ciencias de Philadelphia, um exemplar do PARASTACUS SAFFORDI W. Faxon, rotulado com a procedência: Brazil n. 287 da colecção Guérin.

l'Écrevisse, Bibliothéque Sc. Intern., pag. 225 e fig. 64 (1880); Walter Faxon, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XX paggs. 683, 684 e 687 (1898).

PALINURIDÆ:

SENEX ARGUS (Latreille, 1804).

Palinurus argus Latreille, Ann. Mus. d'Hist. Nat., Paris, v. III, pag. 593 (1804), Nouv. Dict. d'Hist. Nat., v. XVII, pag. 295 (1816-1819); Olivier, Encyclop. Method., v. VIII, pag. 663 (1811); Lamarck, Hist. Nat. anim. sans verteb., v. V, pag. 210, 1^a edição, v. V, pag. 371, edição 2^a (1838); Desmarest, Cons. Crust., pag. 185 (1825); M. Edwards, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 300 (1837); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jährg., v. I, pag. 128 (1872).

Panulirus argus — PANULIRUS — Gray. List, Crust. Brit. Mus. (1847); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 39 (1871-1873); Ortmann, Zool. Jahrb., Abtheil. für System., v. X, pag. 262 (1897).

Senex argus, Pfeffer, Verhand. Naturw. Vereins, Hamburg, pag. 36 (1880-1881); Ihering, Rev. Mus. Paul., v. II, pag. 156 (1897).

SENEX GUTTATUS (Latreille, 1804).

Squilla crangon americana altera, Seba, Thesaur. v. III pag. 54, pl. 2 fig. 5 (1758).

Palinurus guttatus Latreille, Ann. Mus. d'Hist. Nat., Paris v. III, pag. 393 (1804), Encyclop. pl. 315 (1818), Nouv. Dict. d'Hist. Nat., v. XVII, pag. 295 (1816-1819); Olivier, Encyclop. Method., v. VIII, pag. 672 (1811); Lamarck, Hist. Nat. anim. sans verteb. v. V., pag. 210 — 1^a edição; — v. V. pag. 371, 2^a edição (1838); Desmarest, Cons. Crust., pag. 185 (1825); M. Edwards. Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 297, pl. 23 fig. 1 (1837); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I, pag. 125 (1872).

Panulirus guttatus, Streets, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 242 (1871); Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XVI, pag. 540 (1893); Ortmann, Zool. Jahrb., Abtheil. für System. v. X pag. 268 (1897).

Senex guttatus Pfeffer, Verhand. Naturw. Vereins Hamburg, pag. 30 (1880-1881)

Palinurus ricordi Guérin-Méneville, Iconog. Règn. Anim., Cuvier, Crust., pag. 13, pl. 17 fig. 2 (1829-1844).

Palinurus japonicus De Haan, Fauna Japonica, pag. 158 (1833).

Palinurus americanus M. Edwards, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 298 (1837); Streets, Proc. Acad., Nat. Sc., Philad., pag. 24 (1871).

Palinurus echinatus S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II pags. 20 et 39 (1871-1873).

Palinurus laevicauda Latreille, Nouv. Dict. d'Hist. Nat., v. XVII pag. 295 (1816-1819); Desmarest, Consid. Crust., pag. 186 (1825); M. Edwards, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 301 (1837).

SCYLLARIDÆ:

Scyllarus æquinoctialis Fabricius 1798.

Brown, Civil, nat. hist. of Jamaica, tab. 41, fig. 1.

Langostino, Parra, Descript. hist. Nat. Cuba, pl. 54, fig. 1 (1787).

Scyllarus æquinoctialis Fabricius, Suppl. Entomol. Systemat., pag. 399 (1798); Bosc., Hist. Crust. v. II, pag. 19 (1802) Latreille, Hist. Nat. Crust., v. VI, pag. 182 (1803); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II pag. 285, pl. 24 fig. 6 (1837); Guérin-Méneville, Hist. Nat. Cuba, pag. XLII (1857); v. Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg., v. I, pag. 123 (1872); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pags. 18 et 39 (1871-1873);

SENEX LÆVICAUDA (Latreille 1816-1819).

Ortmann, Zool. Jahrb., Abtheil. für System., v. X, pag. 692 (1897).

DECAPODA

ANOMURA

GALATHEIDÆ:

MUNIDA STIMPSONI A. Milne Edwards 1880.

Munida stimpsoni A. Milne Edwards, Bull. Mus. Comp. Zool., vol. VIII n. 1 pag. 47 (1880), Henderson, Challenger Anomura, pag. 126, pl. XIV fig. 1 (1888).

MUNIDA MILES A. Milne Edwards 1880.

Munida miles A. Milne Edwards, Bull. Mus. Comp. Zool. Cambridge, U. S. A. v. VIII n. 7 pag. 51 (1880); Henderson Challenger Anomura, pag. 126 (1888).

Munida valida S. J. Smith, Proc. U. S. N. Mus. v. VI pag. 42, pl. 1 (1883).

Munida spinifrons Henderson, Ann. and. Mag. Nat. Hist., ser. 5, v. XVI pag. 412 (1885), Challenger Anomura, pag. 144, pl. 15 fig. 1 (1888).

MUNIDA SPINIFRONS Henderson 1888.

Galathodes erinaceus A. Milne Edwards, Bull. Mus. Comp. Zool., v. VIII n. 1 pag. 53 (1880); Henderson, Challenger Anomura, pag. 149 pl. 16 fig. 4 (1888).

ÆGLEA LÆVIS (Latreille 1818).

Galathea lœvis Latreille, Encyclop. Method., pl. 308, fig. 2 (1818).

Æglea lœvis, Leach. Dict. des Sc. Nat., v. XVIII, pag. 49 (1820), Desmarest, Consid. sur les Crust., pag. 187, pl. 33 fig. 2 (1825), Latreille, Règn. Anim. Cuvier v. IV (2^a edição), pag. 84 (1829); Griffith, Cuvier, Anim. Kingd., v. XIII, pag. 184, pl. VII fig. 2 (1833), M. Edwards, Règn. Anim. Cuvier, Crust. pag. 124 pl. 47 fig. 3; M. Edwards Hist. Nat. Crust. v. II pag. 260 (1837); M. Edwards et Lucas, in D'Orbigny,

Voyag. Amér. Mérid. v. VI, Crust. pag. 34 (1843); Nicolet, in Gay, Hist. de Chile, Zool. v. III, pag. 199 (1849); Dana, U. S. Expl. Exp. Crust. v. XIII part. I, pag. 476 pl. 30 fig. 6 (1852); C. Girard, U. S. Nav. Astronom. Exp. Crust. v. II, pag. 255 (1855); v. Martens Arch. für Naturg. 35 Jahrg. v. I, pag. 14 (1869); Berg. Ann. Soc. Entom., France v. 61, 4º trim. Bull. Octobre, pag. CCVI (1892—1893); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anat. comp., Torino, v. 11 n. 265, pag. 1 (1896); Berg. Communic. Mus. Nac., Buenos-Ayres, v. I n. 1 pag. 7 (1898).

ÆGLEA INTERMEDIA Girard, 1855.

Eglea intermedia Charles Girard, U. S. Naval Astronom. Exp. v. II pag. 255 (1855), v. Martens Arch. für Naturg. 35 Jahrg. v. 1, pag. 15 (1869).

Eglea odebrecthi, Fritz Müller, Jen. Zeitschr. für Naturwissen., v. X, pag. 13 pl. 1 figs. 1-10 (1876).

CŒNOBITIDÆ:

CŒNOBITA DIOGENES (Latreille, 1818).

Cancellus terrestris bahamensis Catesby, Hist. of Carolina, v. II, pl. 33, figs. 1 e 2 (1771).

Pagurus diogenes Latreille, Encyclop. Method., pl. 284, figs. 2 e 3 (segundo Catesby) (1818).

Cœnobita diogenes M. Edwards, His. Nat. Crust., v. II, pag. 240, pl. 22 figs. 11 a 13 (1837); White, List. Crust. Brit. Mus-London, pag. 61 (1847); Guérin-Méneville, in de la Sagra, Hist. Cuba, anim. articul. Crust. pag. XXXVI (1857); Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 232 (1858-1859); Streets, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 241 (1871); v. Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg., v. I, pag. 121 (1872); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 38 (1871-1873); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anat. comp., Torino, v. XII, n. 280, pag. 3 (1897).

PAGURIDÆ :

PETROCHIRUS GRANULATUS (Olivier, 1811). *Macao*, Parra, Descrip. diff. piez. Hist. Nat., pag. 71, pl. 61 (1787).

Cancellus maximus bahamensis Catesby, Hist. of. Carolina, v. II, pl. 34 (1771).

Pagurus miliarius (teste v. Martens) Bosc, Hist. Nat. Crust. 2^a ed., pag. 325, pl. 12, fig. 1 (1828).

Pagurus granulatus Olivier, Encyclop. Method., v. VIII, pag. 640 (1811); Lamarck, Hist. Nat. Anim. sans vert., v. V, pag. 220 (1815-22); M. Edwards, Ann. Sc. Nat., 2^a ser., v. VI, pag. 275 (1836) Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 225 (1837); Lamarck, Hist. Nat., Anim. s. vert., v. V, pag. 393 (1838); Dana, U. S. Expl. Exp. Crust., pag. 453 (1852); Guérin, in La Sagra, Hist. Cuba, Annim. art. Crust., pag. XXXV (1857); v. Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg., v. I, pag. 120 (1872) Henderson, Challenger Anomura, pag. 56 (1888).

Petrochirus granulatus Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 233 (1858-59); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pags. 17 e 38 (1871-73); Heller, Reise der Novara, Crust., pag. 85 (1868).

Cancer arrosor, Herbst. Naturg. der Krab. und. Kreb, v. II, pag. 170, pl. 43, fig. 1 (1796).

Pagurus strigosus, Bosc, Hist. des Crust., v. II, pag. 77 (1802).

Pagurus striatus, Latreille, Hist. Nat. Crust., v. VI, pag. 163 (1803); Olivier, Encyclop. Method., v. VIII, pag. 643 (1811); Risso, Crust. de Nice, pag. 54 (1813-16); Desmarest, Consid. Crust., pag. 178 (1825); Roux, Crust. de la Méditerranée, pl. 10 (1828); M. Edwards, Ann. Sc. Nat. 2^a ser., v. VI pag. 270 (1836); Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 218 (1837); Lucas, Expl. scientif. de l'Algérie, anim. artic., pag.

PAGURUS ARROSOR (Herbst, 1796).

29 (1849); Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad., pag. 233 (1859),

Henderson Challenger Anomura, pag. 55 (1888).

A. M. Edwards, Mem. Mus. Comp. Zool., Cambridge., v. XIV, n. 3, pag. 162 (1893).

Pagurus incisus Lamarck, Hist. Nat., Anim, s. Vert., v. V., pag. 220; 1^a ed. (1816-22); 2^a ed., pag. 393 (1838); Latreille, Encyclop., pl. 310.

Variedades americanas:

Var. *insignis* de Saussure, Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 37, pl. III, fig. 20 (1858); v. Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg., v. I, pag. 119 (1872).

Var. *petersi* A. M. Edwards, Mem. Mus. Comp. Zool., Cambridge U. S. A., v. XIV, n. 3, pag. 162, pl. 11, figs. 24-35 (1893).

Pagurus sulcatus Milne Edwards Ann. Sc. Nat., 2^a ser., v. VI, pag. 279 (1836); Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 230 (1837).

Calcinus sulcatus Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad., pag. 234 (1858-1859); S. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pags. 17-39 (1871-1873); Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XVI, pag. 539 (1893-94); Nobili, Boll. Mus. Zool. e Anat. comp., Torino, v. XII, n. 280, pag. 4 (1897).

Cancer sclopetarius Herbst, Naturgesch. der Krab. und Krebs., v. II, pag. 23, pl. 23, fig. 3 (1796); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg., v. I, pag. 118 (1872).

Pagurus sclopetarius, Bosc, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 76 (1802); M. Edwards, Ann. Sc. Nat. 2^a, ser. v. VI, Zool., pag. 278 (1836); Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 229 (1837).

Clibanarius sclopetarius Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad., pag. 235 (1858-59); Ann. Lyc. Nat. Hist. N. Y., v. VII, pag. 85 (1862); S. Smith, Trans.

CALCINUS SULCATUS (M Edwards 1836).

CLIBANARIUS SCLOPETARIUS (Herbst 1796).

Conn. Acad., v. II, pags. 18-39 (1871-73); Nobili, Bollet. Mus. Zool., ed Anat. comp., Torino, v. XII, n. 280, pag. 4 (1897).

Pagurus cubensis, de Saussure, Crust. nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 39 e appendice (1858); Stimpson, Ann. Lyc. Nat., Hist., N. Y., v. VII, pag. 85 (1862); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg., v. I, pag. 117 (1872).

Pagurus vittatus Bosc, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 78, pl. 12, fig. 1 (1802); M. Edwards, Ann. Sc. Nat., 2^a ser., v. VI Zool., pag. 285 (1836); Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 237 (1837); De Kay, N. Y., Fauna, Crust., pag. 20 (1844); v. Martens, Arch. für. Naturg. 38 Jahrg., v. I, pag. 118 (1872).

Clibanarius vittatus Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. pag. 235 (1858-59); Ann. Lyc. Nat. Hist., N. Y., v. VII, pag. 84 (1862); S. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pags. 18 e 39 (1871-73); Elliott Coues and H. C. Yarrow, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 326 (1878).

Clibanarius antillensis, Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 235 (1858-59), Ann. Lyc. Nat. Hist., N. Y., v. VII, pag. 85 (1862); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pags. 18 e 39 (1871-73); Nobili, Boll. Mus. Zool., ed. Anat. comp., Torino, v. XII, n. 280, pag. 4 (1897).

Clibanarius brasiliensis Dana, U. S. Expl. Exp. Crust., pag. 467, pl. 29, fig. 7 (1852); Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 235 (1858-59); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 39 (1871-1873).

Clibanarius speciosus Miers, Proc. Zool. Soc., London, pag. 658, pl. 66, fig. 3 (1877).

Parapagurus gracilis Henderson, Challenger Anomura, pag. 92, pl. 10 fig. 3 (1888).

CLIBANARIUS VITTATUS (Bosc, 1802).

CLIBANARIUS ANTILLENSIS Stimpson, 1862.

CLIBANARIUS BRAZILIENSIS Dana, 1852.

CLIBANARIUS SPECIOSUS, Miers, 1877.

PARAPAGURUS GRACILIS Henderson, 1888.

PAGURISTES SPINIPES A. Milne Edwards, 1880.

EUPAGURUS CRINITICORNIS (Dana 1852).

EUPAGURUS OCCLUSUS Henderson, 1888.

ALBUNIDÆ :

ALBUNEA PARETI Guérin, 1853

LEPIDOPS SCUTELLATA (FABRICIUS, 1798)

Paguristes spinipes A. Milne Edwards, Bul. Mus. Comp. Zool. Cambridge U. S. A., v. VIII, part. VIII, pag. 44 (1880); A. M. Edwards et Bouvier, Mem. Mus. Comp. Zool., Harvard College, Cambridge, U. S. A. v. XIV, n. 3, pag. 33, pl. III, figs. 1 e 13 (1893).

Paguristes visor J. R. Henderson, Report Anomura, Challenger, Zool., v. XXVII, pag. 78, pl. VIII, fig. 3 (1888).

Bernhardus criniticornis Dana, U. S. Expl. Exp. Crust., pag. 448, pl. 27, fig. 8 (1852).

Eupagurus criniticornis Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 237, (1858-59); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 39 (1871-73).

Eupagurus occlusus Henderson, Challenger Anomura, pag. 70, pl. 7, fig. 6 (1888).

Albunea pareti Guérin de Menéville, Rev. et Mag. de Zool., 2^a sér., v. V, pag. 48, pl. 1, fig. 10 (1853); v. Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg., v. I, pag. 117 (1872); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. pag. 409 (1879).

Albunea axyophthalma Leach, White, List Crust. Brit. Mus., pag. 57 (sine descr., teste Miers) (1847); Miers, Journ. Linn. Soc., v. XIV, pag. 329, pl. V, figs. 14 e 15 (1879).

Albunea scutellata Fabricius, Suppl. Entom. Syst. (1798); Desmarest, Consid. Crust., pag. 173 (1825); M. Edw ards, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 204 (1837); Gibbes, Proc. Am. Assoc., v. III, pag. 187 (1850); v. Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg., pag. 117 (1872).

Lepidops scutellata Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 230 (1858-

1859), Ann. Lyc. Nat. Hist. N. Y.
v. VII, pag. 79 (1862); Kingsley, Proc.
Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 326 (1878).

HIPPIDÆ:

HIPPA EMERITA (LINNÆUS, 1766)

Cancer emeritus Linnæus, Syst.
Natur., ed. XII, pag. 1055 (1766).

Cancer testudinarius Herbst. Na-
turg. Krab. und Kreb, pl. XII, fig. 3
(1782).

Hippa emerita Fabricius, Suppl.
Ent. Syst., pag. 370 (1798); Latreille,
Hist. Nat. Crust., v. VI, pag. 176, pl. 52,
fig. 1 (1803); Lamarck, Hist. Nat. Anim.
s. vert., v. V, pag. 222 et v. V, pag. 396
da 2^a ed. (1838); Desmarest, Consid.
Crust., pag. 174 pl. 29, fig. 2 (1825);
M. Edwards, in Règne Anim., Cuvier,
Crust. 3^e ed., pl. 42, fig. 2, M. Edwards,
Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 209 (1837);
Gould, Report. Invert. of Massachussets,
pag. 328 (1844); Guérin, Icon. Règn.
Anim., Crust. pag. 12, pl. 15, fig. 2
(1829-44); Nicolet, in Gay, Hist. Chile,
Zool., v. III, pag. 185 (1849); de Saus-
sure, Rev. Mag. Zool., 2^e sér., v. V,
pag. 367 (1853); Dana, U. S. Expl. Exp.
Crust., pag. 409, pl. 25 fig. 9 (1852);
Guérin, in de la Sagra, Hist., Cuba, anim;
art. Crust., pag. 34 (1857); Stimpson,
Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 230
(1858); S. Smith, Trans. Conn. Acad.,
v. II, pag. 38 (1871-73); Miers, Journ.
Linn. Soc., v. XIV, pag. 313, pl. 5, fig. 9
(1879); Kingsley, Proc. Acad. Nat.
Sci., Philad., pag. 409 (1879); Ives,
Proc. Acad. Nat. Sc., Philad., pag. 181
(1891).

Hippa talpoida Say Journ., Acad.
Nat. Sci., Philad., v. I, pag. 160 (1818);
De Kay, New. York Fauna, Crust.,
pag. 18, pl. 7, fig. 17 (1843); Dana,

Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., v. VII, pag. 175 (1854); Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 230 (1858-59); Coues, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 124 (1872); S. Smith, U. S. Fish. Comm., pag. 548, pl. 2, fig. 5 (1873), Trans. Conn. Acad., v. III, pag. 311 (1874-78); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 326 (1878).

Hippa analoga Stimpson, Proc. Bost. Soc. Nat. Hist., v. VI, pag. 85 Crust. and. Echinod. Pacif. Shores, North America, pag. 46 (1857), Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 230 (1858); Miers, Journ. Linn. Soc., v. XIV, pag. 324, pl. 5, fig. 10 (1859).

Squilla barbadensis ovalis Petiver, Pterigraph. American., pl. II fig. 9 (1712).

Emerita Gronovius Zoophylac. Gronovian., n. 1001, pag. 234, pl. 17 fig. 10 (1763).

Remipes barbadensis Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 229 (1858); de Saussure Mem. Crust. nouv. du Mexique et des Antilles, append. pag. 82 (1858).

Remipes cubensis de Saussure, Rev. Mag. Zool. (2) v. 9 pag. 503 (1857), Mem. Crust. nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 36, pl. II fig. 19 (1858); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. 1 pag. 117 (1872).

Remipes scutellatus Miers Journ. Linn. Soc., London, Zool., v. XIV pag. 319 (1877); Studer, «Gazelle» Crust., Abhandl. d. k. Akad. der Wiss., Berlin, pag. 23 (1883); Henderson, Challenger Anomura pag. 38 (1888).

RANINIDÆ:

ZANCLIFER CARIBENSIS (De Fréminville 1832).

Eryon caribensis De Fréminville Ann. Sci. Nat. 1^a serie Zool. v. XXV pag. 273, pl. 8 B fig. 1-2 (1832).

Zanclifer caribensis Henderson, Challenger Anomura, pag. 34 pl. III fig. 2 (1888).

PORCELLANIDÆ:

MINYOCERUS AUGUSTUS (Dana, 1852).

Porcellana augusta Dana U. S. Expl. Exp. v. XIII part. I, pag. 423 pl. 26 fig. 12 (1852).

Minyocerus augustus Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. pag. 229 (1858).

Porcellana setellicola Fritz Müller, Arch. für Naturg. 28 Jahrg. v. 1 pag. 194, pl. VII (1862), Ann. and Mag. Nat. Hist. (3) v. XI pag. 47 pl. I (1863) traducção de W. S. Dallas.

PORCELLANA FRONTALIS Heller, 1862.

Porcellana frontalis Heller, Verhandl Z. B. Gess., Wien., pag. 523 (1862), Reise Freg. Novara, Crust. pag. 81, pl. 6 fig. 9 (1868); S. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II pag. 38 (1871-73).

PACHYCHELES MONILIFERUS (Dana, 1852).

Porcellana monilifera, Dana, U. S. Expl. Exp. v. XIII part. I, pag. 413, pl. 26 fig. 3 (1852).

Pachycheles moniliferus Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. pag. 228 (1858-59); Ortmann, Zool. Jahrb., Abtheil. für System. v. X pag. 294 (1897).

PACHYCHELES RUDIS Stimpson, 1862.

Pachycheles rudis Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York. v. VII pag. 76, pl. 4 fig. 5 (1862), Proc. Acad. Nat. Sci. Philad., pag. 228 (1858-59); Lockington, Ann. and. Mag. Nat Hist. (5), V pag. 404 (1878); Ortmann, Zool. Jahrb., Abtheil. für System., v. X pag. 294 (1897).

PACHYCHELES MEXICANUS Streets, 1871.

Pachycheles mexicanus Streets, Proc. Acad. Nat. Sci. Philad., pag. 225, pl. 2 fig. 1 (1871); Ortmann, Zool. Jahrb., Abtheil für System. v. X pag. 293 (1897).

PETROLISTHES LAMARCKI (Leach, 1820).

Petrolisthes lamarcki (Leach) L. A. Borradaile, Proc. Zool. Soc., London, pag. 434 (1898).

var. *ASIATICUS* (Leach 1820).

Pisidia asiatica Leach, Diction. Sc. Nat. v. XVIII pag. 54 (1820); Desmarest, Consid. Crust. pag. 198 (1825).

Porcellana asiatica Gray, Zool. Misc. pag. 15 (1831); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II pag. 252 (1837); Richter's Decap. Ins. Mauritius, pag. 159, pl. XVII fig. 13 (1880).

Petrolisthes marginatus Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 227 (1858), Ann. Lyc. Nat. Hist. N. Y. v. VII pag. 74 (1862).

Petrolisthes leporinoides Ortmann, Zool. Jahrb. Syst. v. VI pag. 263 (1892), Semon, Forschungs reisen in Austral. V. I pag. 26 (1894).

Petrolisthes dentatus Henderson Trans. Linn. Soc., London, 2, V, pag. 426 (1893).

Petrolisthes dentatus var., de Man Zool. Jahrb. System. v. IX pag. 374 (1896) in part.

Petrolisthes lamarcki, var. *asiaticus* Miers, Zool, «Alert» pags. 269 e 557 (1884).

Porcellana armata Gibbes, Proc. Amer. Assoc. Adv. Sci., v. III pag. 193 (1850), Proc. Elliot. Soc., v. I, pag. 41, pl. 1 fig. 4 (1854); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. 1 pag. 121, pl. 5 fig. 11 (1872).

Porcellana speciosa Dana, U. S. Expl. Exp. Crust. pag. 417 (1852) in part.

Porcellana gundlachi Guérin, in: de la Sagra, Hist. Cuba, anim. artic., pag. 39, pl. 2 fig. 6 (1857); v. Martens loc. cit., pag. 122, pl. 5 fig. 12 (juv.) (1872).

Porcellana leporina Heller, Verhandl. Z. B. Ges. Wien, v. XII pag. 523 (1862), Reise Novara, Crust. pag. 78, pl. 6 fig. 7 (1868); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pag. 38 (1871-73).

Petrolisthes asiaticus Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 227 (1858-59); de Man, Zool. Jahrb., Syst. v. IX pag. 376 (juv.) (1893).

Petrolisthes armatus Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 227 (1858-59), Ann. Lyc. Nat. Hist. N. Y. v. VII pag. 73 (1862); Streets, Proc. Acad. Nat. Sci. Philad. pag. 240 (1871); Lockington, Ann. Mag. Nat. Hist. (5) 2 pag. 399 (1878); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 406 (1879); Henderson, Chall. Anomur. pag. 105 (1888), Heilprin, P. A. N. S., Philad., pag. 320 (1888); Ortmann, Decap. und Schizop. Plankton Exp. pag. 51 (1893), Zool. Jahrb., Syst. v. X pag. 280 (1897).

Petrolisthes iheringi Ortmann, Zool. Jahrb. Syst. v. X pag. 286, pl. 17 fig. 3 (1897).

Porcellana galathina Bosc, Hist. Nat. Crust. 1^a ed., v. I pag. 233 pl. 6 fig. 2 (1803); Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. v. VI pag. 76 (1803), Nouv. Diction. Hist. Nat. v. XXVIII pag. 5 (1819); Desmarest, Consid. Crust. pag. 199 (1825); Bosc—Desmarest — 2^a ed., v. I pag. 299, pl. 6 fig. 2 (1828); Gibbes, Proc. Elliott. Soc. v. I pag. 7, pl. 1 fig. 1 (1854); Guérin, Hist. Cuba — de la Sagra —, anim. art. Crust. pag. 39 pl. 2 fig. 1 (*egregia* in tab.) (1857).

Porcellana sexspinosa, Gibbes, Proc. Amer. Assoc. v. III pag. 190 (1850).

Porcellana bosci Dana, U. S. Expl. Exp. Crust. v. XIII part. I, pag. 421, pl. 26 fig. 11 (1852).

Porcellana danæ, Gibbes, Proc. Elliott Soc. v. I. pag. 41 (1854).

Petrolisthes sexspinosus Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. N. Y. v. VII pag. 73 (1862); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 405 (1879).

Petrolisthes occidentalis Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. N. Y., v. VII pag. 73 (1862) Streets, Proc. Acad. Nat. Sci. Philad., pag. 240 (1871); Lockington, Ann. Mag. Nat. Hist. (5), II, pag. 399

PETROLISTHES GALATHINUS (BOSC, 1803)

(1878); W. Faxon, Mem. Mus. Comp. Zool. Cambridge U. S. A., v. XVIII pag. 69 (1895).

Petrolisthes brasiliensis S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pag. 38 (1871-1873).

Petrolisthes danæ Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 405 (1879); Ortmann, Zool. Jahrb., Syst. v. 6 pag. 264 (1892).

Petrolisthes serratus Henderson, Challenger Anomura, pag. 107, pl. 11 fig. 2 (1888).

DROMIDÆ:

DROMIA LATOR Milne Edwards, 1837

Cangrejo cargador, Parra, Descript. d'f. piez. de Hist. [Nat.], pag. 126, pl. 46 (1787).

Dromia lator M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II pag. 174 (1837); Guérin, in de la Sagra, Hist. Cuba anim. art. Crust., pag. 32 (1857); Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 226 (1858-1859); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. 1 pag. 116 (1872).

DROMIDIA ANTILLENSIS Stimpson, 1862.

Dromidia antillensis Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 225 (1858-1859), Ann. Lyc. Nat. Hist. N. Y. v. VII pag. 71 (1862); S. J. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pags. 17 e 38 (1871-73); Kingsley Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 404 (1879); Henderson, Challenger Anomura, pag. 12 pl. 1 fig. 5 (1888).

DECAPODA

MACRURA

DORIPPIDÆ:

ETHUSINA ABYSSICOLA Smith 1882-84.

Ethusina abyssicola Smith, Rep. Comm Fish. and Fisher., pag. 349 (5) pl II figs. 1, 1 a (1882-84); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus, Washington v. XXI pag. 615 (1899).

LEUCOSIDÆ:

SPELÆOPHORUS ELEVATUS Mary Rathb.,
1898.

Spelæophorus elevatus Mary Rathbun, Bull. Lab. Nat. Hist. State Univ. Iowa, IV pag. 290, pl. III fig. 1 (1898). Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI pag. 612 (1899).

PERSEPHONE PUNCTATA (Browne, 1769).

Guaia alia species Marcgrave, Hist. Nat. Braziliae, pag. 182 (1648).

Cancer punctactus Browne, Civil and Nat. Hist. of Jamaica v. I, pl. 42 fig. 3 (1756 e 2^a ed. 1769).

Cangrejo tortuga Parra, Descript. Hist. Nat. Cuba, pl. 51 fig. 2 (1787).

Cancer mediterraneus Herbst, Naturg. der Krabben und Krebse v. I pl. 37 fig. 2 (1796).

Persephone Latreillei Leach Zool. Misc. v. III pag. 22 (1817); Desmarest. Consid. Crust. pag. 168 (1825).

Persephone Lamarckii Leach loc cit.; Desmarest loc. cit.

Guaia puactata M. Edw. Hist. Nat. Crust. v. II pag. 127 (1837); Gibbes, Proc. Amer. Assoc. v. III pag. 185 (1850), Guérin-Ménéville, in: de La Sagra, Hist. Cuba, Anim. Articul. Crust., pag. XXV (1857).

Persephone guaia Bell, Trans. Linn. Soc. v. XXI pag. 292 et Catalog. Crust. British Mus. part. I Leucosiadæ pag. 10 (1855).

Persephone punctata Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York v. VII pag. 70 (1862); v. Martens Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 113 (1872); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sc., Philad. pag. 324 (1878); Kingsley, op. cit. pag. 403 (1879); Miers, Challenger Brach., pag. 312 pl 25, fig. 5 (1886); Ives, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 192 (1891).

LITHADIA BRAZILIENSIS von Martens, 1872.

Ebalia (Lithadia) brasiliensis v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 115 (1872).

CALAPPIDÆ:

CALAPPA FLAMMEA (Herbst, 1793).

Guaia apara Maregrave, Hist. Nat. Brasiliæ, pag. 182 (1648)

Cancer chelis crassissimis Catesby, Hist. Nat. of Carolina etc. v. II pl. 36 fig. 2 (1771).

Cangrejo gallo Parra, Descript. Hist. Nat. Cuba pl. 47 figs. 2 et 3 (1787).

Cancer flammeus Herbst, Naturg. der Krabben und Krebse v. II pag. 161 pl. 40 fig. 2 (1793).

Cancer marmoratus Fabricius, Entom. Syst. Suppl. v. II pag. 450 (1798).

Calappa flammea Bosc, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 185 (1802); White, List. Crust. Brit. Mus. pag. 44 (1847); Miers, Challenger Brachy. pag 284 (1886); ves, Proc. Acad. Nat. Sci.; Philad. pag. 192 (1891).

Calappa granulata de Haan, Crust, in: von Siebold, Fauna Japonica dec. III pag. 40 (1837) non *Cancer granulatus* Linnæus?

Calappa marmorata Fabricius, Suppl. Entom. System. pag. 346 (1798); Latreille, Hist. Nat. Crust. 393 (1803) et Encyclop. Method. pl. 270 fig., apud Catesby (1818); Desmarest, Consid. Crust. pag. 109 (1825); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II pag. 104 (1837); Lamarck, Hist. Nat. Anim. sans vert. 2^a ed. v. V pag. 485 (1838); Brito Capello, Jorn. de Sci. Mathem. Phys. e Nat., Lisboa, v. III pl. II fig. 7 (1871); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahgr. v. I pag. 112 (1872); Kingsley., Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 324 (1878) e pag. 402 (1879).

Cancer gallus Herbst Naturg. der Krabben und Krebse, v. III pt. 3 pags. 18 e 46, pl. LVIII fig. 1 (1803).

Cancer (Calappa) gallus Latreille, Règn. Anim., Cuvier, v. III pag. 24 (1817).

CALAPPA GALLUS (Herbst, 1803).

Calappa gallus M. Edwards, Hist. Nat. Crust., v. II pag. 105 (1837); Dana, U. S. Expl. Exp. Crust. v. XIII pag. 393 (1852); B. Capello, Jorn. Sc. Math. Phys. e Nat., Lisboa, v. III pag. 133 pl. II fig. 4 (1871); A. M. Edw. Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat., Paris v. X pag. 55 (1874); Miers, Challenger Brachy. pag. 286 (1886); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI pag. 609 (1899).

Gallus gallus De Haan, in von Siebold, Fauna Japon., pag. 70 (1837).

Calappa galloides Stimpson. Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York v. VII pag. 71 (1862).

Cangrejo gallo chiro Parra, Descript. Hist. Nat. Cuba (1787).

Cancer princeps Herbst, Naturg. der Krabben und Krebse v. II pag. 154, pl. 38 fig. 2 (1796); Bosc, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 175 (1802).

Calappa augustata Fabricius, Suppl. Entom. pag. 347 (1798).

Hepatus calappoides Bosc, loc. cit. e 2^a ed. pag. 209; Lamarck, Hist. Nat. Anim. sans vert. 2^a ed. pag. 488 (1838).

Hepatus fasciatus Latreille, Hist. Nat. Crust. v. V pag. 988 (1803) et Genera Crust. et Insect. v. I pag. 29 (1806); Say Journ. Acad. Nat. Sci. Philad. pag. 457 (1818); Desmarest, Consid. Crust. pag. 107, pl. 9 fig. 2 (1825); Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II pag. 417 (1837) et Atl. Règn. Anim., Cuvier, Crust. pl. 13 fig. 2; Guérin-Menéville, in: de La Sagra, Hist., Cuba, anim. artic., Crust. pag. XVI (1857); De Kay, New-York Fauna, Crust. pag. 17 (1843).

Hepatus augustatus Dana, U. S. Expl. Exp., v. XIII part. I Crust. pag. 394 (1852) Stimpson Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII pag. 70 (1862); Heller Crust. Novara, pag. 69 (1868); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pag. 38 (1871-73)

HEPATUS PRINCEPS (Herbst 1796).

Hepatus princeps v. Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg. v. I pag. 112 (1872).

Miers, Proc. Zool. Soc., London, pag. 657 (1877).

CATOMETOPA

PINNOTHERIDÆ:

PINNIXA CHÆTOPTERANA Stimpson 1862.

Pinnixa cylindrica Stimpson « non Say » Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII pag. 68 (1862).

Pinnixa chætoptera Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York. v. VII, pag. 235 (1862) Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci. Philad. pag. 324 (1878) et pag. 402 (1879).

PINNAXODES TOMENTOSUS Ortmann 1894.

Pinnaxodes tomentosus Ortmann, Zool. Jahrb. System. v. VII pag. 697 (1894).

GRAPSIDÆ:

GONIOPSIS CRUENTATUS (Latreille 1803-1804).

Crabe de terre De Geer, Mem. Hist. des Insect. v. VII, pag. 417, pl. 25 (1778).

Grapsus cruentatus Latreille, Hist. Nat. Crust. et Insect. v. VI pag. 70 (1803-1804); Desmarest, Consid. Crust. pag. 132 (1825); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II pag. 85 (1837); Lamarck, Hist. Nat. Anim. sans vert. « 2^a edição » v. V pag. 454 (1838); Gibbes, Proc. Amer. Assoc., pag. 181 (1850); Guérin, in: de La Sagra, Hist. Cuba, pag. 20 (1857).

Goniopsis cruentatus De Haan, Faun. Japonica, Crust. pag. 33 (1835); M. Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^a ser.) Zool. v. XX, pag. 164 (1853); Lucas, in: Castelnau, Voyage Amerique du Sud, v. III, Crust. pag. 10 (1857); Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci. Philad., pag. 101 (1858-1859); Heller, Crust. Novara pag. 431 (1868), v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I, pag. 105 (1872); S. Smith, Trans.

Conn. Acad. v. II, pags. 11 e 73 (1871-1873); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 400 (1879) et pag. 189 (1880); Miers, Challenger Brachy., pag. 267 (1886); Benedict, Proc. U. S. N. Mus. Washington, v. XVI, pag. 538 (1894); Ortmann, Zool. Jahrb. System. v. VII pag. 701 (1894); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anatom. Comp., Torino, v. XII n. 280, pag. 3 (1897).

Goniopsis ruricola White, List. Crust. Brit. Mus. pag. 40 (1847); Saussure, Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, Genève, pag. 30, pl. 2 fig. 18 (1858).

Grapsus longipes Randall Journ. Acad. Nat. Sci. Philad. v. VIII, pag. 125 (1839).

Grapsus pelli Herklots, Additam. Faun. Carcinol. Afric. Occ. 8, pl. 1 figs. 6-7 (1851).

Goniograpsus cruentatus Dana Amer. Journ. Sci. 2^a ser., v. XII pag. 285 (1851) et U. S. Expl. Exp. Crust. pag. 342 pl. 21 fig. 7 (1852).

Cancer grapsus Linnæus, Syst. Nat. X, pag. 630 (1758); Fabricius, System. Entom., v. II, pag. 438 (1793).

Seba, Mus. v. III, pl. 18 figs. 5-6 (1758).

Pagurus maculatus Catesby, Nat. Hist. Carolina, v. II pl. 36 fig. 1 (1771).

Cangrejo de arrecife, Parra, Descript. diff. piez. Hist. Nat. pl. 48 fig. 3 (1787).

Grapsus pictus Latreille, Hist. Nat. Crust. et Ins, v. VI pag. 69 pl. 47 fig. 2 (1803-4), Gener. Crust. et Insect. v. I pag. 33 (1806); Desmarest, Consider. Crust. pag. 130 pl. 16 fig. 1 (1825); Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II pag. 86 (1837) Régne Anim., Cuvier, pl. 22, fig. 1; Lamarck, Hist. Nat. Anim. sans vert. v. V, pag. 453 2^a ediç. (1838). Nicolet in: Gay, Hist. Chile Zool., v. III pag. 166 (1849), Dana U. S. Expl. Exp. Crust., pag. 336 pl. 21 fig. 1 (1852); Guérin, in: de La Sagra, Hist. Cuba, Crust. pag. 21 (1857); Streets, Proc.

GRAPSUS GRAPSUS (Linnæus 1758).

Acad. Nat. Sci. Philad. pag. 240 (1871);
von Martens, *Arch. für Naturg.* pag. 106
(1872); Miers. *Proc. Zool. Soc., London*,
pag. 73 (1877); Hilgendorf, *Monat-Ber.*
Akad. Wiss., Berlin, pag. 807 (1878).

Goniopsis pictus de Haan, *Fauna Japo-*
nica, Crust., pag. 33 (1835); Kraus,
Südafrik. Crust. pag. 46 (1843).

Grapsus strigosus Brullé, in: Webb
et Berthelot, *Hist. Canaries v. II pl. 2,*
Crust. pag. 15 (1836-44) teste Edwards.

Grapsus pictus var. *ocellatus* Studer,
Abhand. d. k. Akad. d. Wiss., Berlin,
Abth. II pag. 14 (1882).

Grapsus maculatus M. Edwards *Ann.*
Sci. Nat. (3^a ser.) v. XX Zool. pag. 167
pl. 6 fig. 1 (1853); *de Saussure Crust.*
Nouv. du Mexique e des Antilles, pag. 32
(1858); A. M. Edwards, *Nouv. Arch.*
Mus. Hist. Nat., Paris, pag. 285 (1873);
Kingsley, *Proc. Acad. Nat. Sci., Philad.*,
pag. 401 (1879) et pag. 192 (1880);
Miers, *Challenger Brachy.*, pag. 255
(1886); Benedict, *Proc. U. S. Nat. Mus.*
v. XVI pag. 538 (1893-94).

Grapsus webbi M. Edwards

» *ornatus* » »

» *pharaonis* M. Edwards, *Ann.*
Sc. Nat. (3^a ser.) v. XX pags. 167-168
(1853).

Grapsus pharaonis Heller *Sitz-Ber.*
Akad. Wiss. Wien, v. XLIII, 1, pag. 362
(1861).

Grapsus maculatus var. *pharaonis*
A. M. Edwards, *Nouv. Arch. Mus.*
Paris v. IX pag. 285 (1873); Hoffmann,
Crust. Echinod. Madagascar, pag. 20
pl. V figs. 32-35, pl. 6 figs. 36-38
(1874).

Grapsus altifrons Stimpson *Ann. Lyc.*
Nat. Hist. New-York, v. VII pag. 230
(1862).

Grapsus gracilipes Milne Edwards,
Ann. Sci. Nat. (3^a ser.) v. XX pag. 168

(1853); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 194 (1880).

Grapsus grapsus Ives, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 190 (1891); Ortmann, Zool. Jahrb., System. v. VII pag. 703 (1894); Walt. Faxon., Mem. Mus. Comp. Zool., Cambridge U. S. A., v. XVIII, pag. 30 (1895); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI pag. 604 (1899).

LEPTOGRAPSUS VARIEGATUS (Fabricius 1793).

Cancer variegatus Fabricius, Ent. System., v. II, pag. 450 (1793) et Suppl. Entom., pag. 343, n. 30 (1798).

Grapsus marginatus Latreille, Hist. Crust. et Insect., v. VI, pag. 71 (1803-4).

Grapsus personatus Lamarck, Hist. Anim. s. vert. v. V, pag. 249 (1817) et 2^a edição v. V, pag. 454 (1838); Latreille, Encyclop. Method. v. X, pag. 147 (1825).

Grapsus pictus Quoy et Gaymard, Voyag. Uranie et Physicienne, pag. 523, pl. 76, fig. 2 (1824).

Grapsus strigillatus White, in: Gray's Zoologic. Miscellan., pag. 78 (1842).

Grapsus variegatus Latreille, Hist. Nat. Crust. et Insect. v. VI, pag. 71 (1803-4); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II pag. 87 (1837); Guérin, Iconog., Règn. Anim. Crust., pl. 6 fig. 1 (1829-44); Griffith, Anim. Kingdom., pl. 15 fig. 1 (1833); M. Edw. et Lucas, in: Voyag. d'Orbigny, pag. 27 (1849).

Grapsus planifrons Dana, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 249 (1851) et U. S. Expl. Exp. Crust. pag. 638, pl. 22, fig. 3 (1852).

Leptograpsus variegatus M. Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^a serie) v. XX, Zool. pag. 171 (1853); Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 101 (1858-1859); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 196 (1880); Miers, Challenger Brachy., pag. 257 (1886); Ort-

mann., Zool. Jahrb. System. v. VII pag. 707 (1894).

Leptograpsus berthelotti M. Edw.

» *verreauxi* » »

» *ansonii* » »

» *gayi* Milne Edwards

Ann. Sci. Nat. (3^a ser.) v. XX Zool., pagina 172 (1853); *L. ansonii* de Man Not. Leyden Mus. v. XII, pag. 84 (1881).

Cryptograpsus cirripes S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pags. 11 e 37, pl. 1, fig. 3 (1869).

Cyrtograpsus cirripes Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci. Philad. pag., 198 (1880).

Grapsus transversus Gibbes, Proc. Amer. Assoc. Advanc. Sci., v. III, pag. 182 (1850).

Goniograpsus innotatus Dana, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 249 (1851) et U. S. Expl. Exp. Crust., pag. 345, pl. 21, fig. 9 (1852); Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 102 (1858-1859).

Leptograpsus rugulosus M. Edw. Ann. Sci., Nat. (3^a ser.) v. XX, pag. 172 (1853); Lucas. in. Castelnau, Voyag. Amerique du Sud, v. III, Crust., pag. 10 (1857); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I, pag. 108 (1872); Hildendorf, Monat-Ber. Akad. Wiss., Berlin, pag. 808 (1878).

Pachygrapsus lachimanus Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 102 (1858).

Metopograpsus dubius Saussure.

» *miniatus* »

Mem. Soc. Phys. et d'Hist. Nat., Genève, v. XIV, pags. 444-445, pl. 2, figs. 16-17, Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 28 e 59, pl. 2 figs. 16-17 (1858).

Grapsus (Leptograpsus) miniatus v. Mantens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg., v. I, pag. 109 (1872).

CYRTOGRAPSIUS CIRRIPES (Smith 1869).

PACHYGRAPSUS TRANSVERSUS (Gibbes 1850).

Grapsus declivifrons Heller, Verhandl., Z. B. Gessellsch., Wien, pag. 521 (1862).

Pachygrapsus intermedius Heller, Reise, Freg. Novara, Crust., pag. 44 (1868).

Pachygrapsus socius Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. X, pag. 114 (1871).

Pachygrapsus advena Catta, Ann. Sci. Nat., (6^a ser.) v. III, pag. 7, pl. I, fig. 1 (1876).

Pachygrapsus transversus Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII, pag. 64 (1862); Kingsley, Proc. Boston Soc., v. XX pag. 158, Kingsley Proc. Acad. Nat. Sci. Philad, pag. 400 (1879) e pag. 199 (1880); Miers, Challenger Brachy., pag. 259 (1886); Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XVI, pag. 538 (1893-1894); Ortmann, Zool. Jahrb. System., v. VII, pag. 709 (1894); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus, Washington, v. XXI, pag. 604 (1899).

Grapsus maurus Lucas, Exp., Algérie, Crust., pag. 20 pl. 2, fig. 5 (1849).

Goniograpsus simplex Dana Proc. Acad. Nat. Sci. Philad., pag. 249 (1851), U. S. Expl., Exp. Crust., pag. 344, pl. 31, fig. 8 (1892).

Pachygrapsus simplex Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag, 102 (1858).

Pachygrapsus maurus Heller, Reise Freg. Novara, Crust., pag, 46 (1868); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 199 (1880); Thallwitz, Abh. Mus. Dresden, 3, pag. 41 (1891).

Metopograpsus gracilis de Saussure, Mem. Soc. Phys. et d'Hist. Nat. Genève, v. XIV, pag. 443, pl. II, fig. 15 e Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 27, pl. II, fig. 15 (1858).

Grapsus guadalupensis Desbonnes et Schramm. Crust. de la Guadeloupe, pag. 48 (1867).

PACHYGRAPSUS TRANSVERSUS (Gibbes, 1850).

var. MAURUS (Lucas 1849).

PACHYGRAPSUS GRACILIS (de Saussure 1858).

SESARMA BENEDICTI Mary Rahbun 1897.

Pachygrapsus gracilis Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist., New York, v. x, pag. 113 (1871); von Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg. v. I, pag. 109 (1872); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 200 (1880).

Sesarma recta de Man non Randall, in. Not. Leyden Mus. v. XIV, pag. 249, pl. 10, fig. 4 (1892).

Sesarma benedicti Mary Rathbun, Proc. Biolog. Soc., Washington, v. XI « Abril » pag. 90 (1897).

Sesarma chiragra Ortmann, Zool. Jahrb., System. v. X, « Julho » pag. 331 (1897).

Sesarma augustipes Dana, U. S. Expl. Exp., Crust., pag. 353, pl. 22, fig. 7 (1852) Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 214 (1880); Mary Rathbun, Proc. Biolog. Soc., Washington, v. XI, pag. 91 (1897).

Sesarma americana Saussure, Mem. Soc. Phys. et Hist. Nat., Genève, v. XIV, pag. 441 (1858), ibid., Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 25 (1858); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 213 (1880).

Sesarma recta Randall Journ. Acad. Nat. Sci., Philad., v. VIII, pag. 123 (1839); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 217 (1880); Mary Rathbun, Proc. Biolog. Soc., Washington, v. XI, pag. 90 (1897); Ortmann, Zool. Jahrb. System., v. X, pag. 331 (1897).

Sesarma mülleri A. Milne Edwards, Bull. Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat., Paris, v. V, pag. 29 (1869); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 216 (1880).

Sesarma augustipes? Miers, Proc. Zool. Soc., London, pag. 70 (1881).

Sesarma stimpsoni Miers, Challenger Brachy., pag. 270 (1886) non *S. stimpsoni*, Miers, 1881.

SESARMA AUGUSTIPES, Dana 1852.

SESARMA RECTA Randall 1839.

SESARMA MIERSI M. Rathbun 1897.

SESARMA RUBRIPES Mary Rathbun 1897.

Sesarma miersi Mary Rathbun, Proc. Biolog. Soc., Washington, v. XI, pag. 91 (1897).

Sesarma rubripes Mary Rathbun, Proc. Biolog. Soc., Washington, v. XI, pag. 90 (1897).

Sesarma müllerii Miers «non A. M. Edw.» Challenger Brachy., pag. 270, pl. XXI, fig. 3 (1886).

Aratus pisoni Marcgraff. Hist. Nat. Braz., pag. 185 (1648).

Sesarma pisoni Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag. 76, pl. 19 figs. 4-6 (1837); Gibbes, Proc. Amer. Assoc., pag. 181 (1850); Guérin, in: de La Sagra, Hist. Cuba, Crust., pag. 22 (1857).

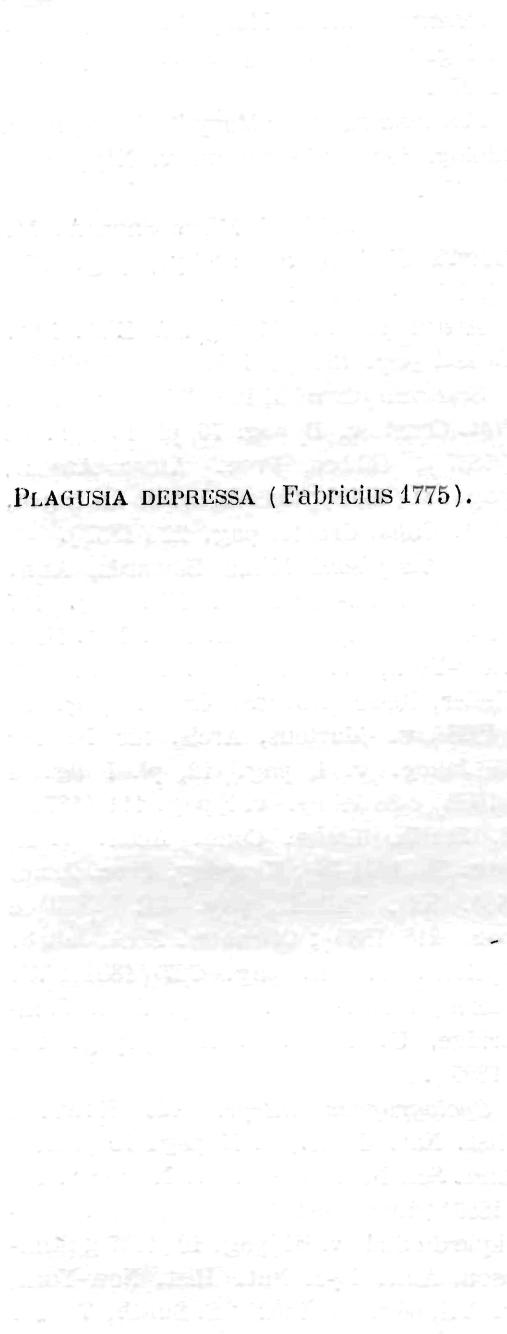
Aratus pisoni Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^a ser.) v. XX, pag. 187 (1853); Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII, pag. 232 (1862); Heller, Reise Novara, Crust. pag. 66 (1868) v. Martens, Arch. für Naturg 35 Jahrg. v. I, pag. 12, pl. 1 fig. 4 (1869) e 38 Jahrg. v. I, pag. 111 (1872); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 38 (1871-73); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 402 (1879) e pag. 218 (1880); Ortmann, Zool. Jahrb. System. v. VII, pag. 727 (1894); W. Faxon, Mem. Mus. Comp. Zool. Cambridge, U. S. A. v. XVIII, pag. 235 (1895).

Cyclograpsus integer M. Edwards Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 79 (1837), Ann. Sci. Nat. (3^a ser.) v. XX, pag. 198 (1853); Lucas, in: Castelnau, Exp. Amérique du Sud, v. III pag. 10 (1857); Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII, pag. 65 (1862); S. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 37 (1871-73); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci. Philad., pag. 221 (1880).

Chasmagnathus granulatus Dana, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 251 (1851);

CYCLOGRAPSUS INTEGER M. Edwards 1837.

CHASMAGNATHUS GRANULATUS Dana 1851.



PLAGUSIA DEPRESSA (Fabricius 1775).

U. S. Expl. Exp., Crust., pag. 364, pl. 23, fig. 6 (1852); Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^a ser.), v. XX, pag. 200 (1853); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 222 (1880); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI, pag. 605 (1899).

Helice granulata Heller, Reise Novara, Crust., pag. 61 (1868); von Martens Arch. für Naturg., 35 Jahrg., v. I, pag. 11, pl. 1, figs. 3 a e 3 b (1869); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 37 (1871-73); Ortmann, Zool. Jahrb. System. v. VII, pag. 728 (1894).

Cancer depressus Fabricius, Syst. Ent., pag. 406 (1775), Entom. System. Suppl., pag. 343 (1798).

Cancer squamosus Herbst, Naturg. Krab. und Kreb., v. I, pag. 260, pl. 20, fig. 113 (1790).

Plagusia depressa Say Journ. Acad. Nat. Sci., Philad., v. I pag. 100 (1815); Miers. Ann. Mag. Nat. Hist. (5) I, pagina 149 (1878); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 401 (1879); de Man, Not. Leyden Mus., v. V, pag. 168 (1883); Miers Challenger Brachy., pag. 272 (1886); Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XVI, pag. 538 (1893-94).

Plagusia Sayi De Kay, New-York Fauna, Crust., pag. 16 (1844); M. Edwards Ann. Lyc. Sci. Nat. (3.^a ser.), v. XX, pag. 179 (1853); Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII, pag. 64 (1862).

Plagusia squamosa Latreille, Encyclop., v. X, pag. 145 (1825); Dana, U. S. Expl. Exp., Crust., pag. 368 (1852).

Plagusia gracilis de Saussure, Mem. Soc. Phys. et Hist. Nat., Genève v. XIV, pag. 449 et Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 33 (1858).

PSEUDOTHELPHUSINÆ:

PSEUDOTHELPHUSA AGASSIZI Mary Rathbun 1898-1899.

Pseudothelphusa agassizi Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., v. XXI, pag. 519 (1899).

TRICHODACTYLINÆ:

TRICHODACTYLUS CRASSUS A. M. Edwards 1869.

Trichodactylus crassus A. Milne Edwards, Ann. Soc. Entom., France (4) v. IX, pag. 172 (1869); Ortmann, Zool. Jahrb., System., v. X, pag. 325 (1897).

TRICHODACTYLUS FLUVIATILIS Latreille 1825.

Trichodactylus fluviatilis Latreille, Encyclop. Method., Entom., v. X, pag. 705 (1825); Lucas, in Castelnau, Voyag. dans l'Amerique du Sud, pag. 8 (1857); Ortmann, Zool. Jahrb. System v. X, pag. 325 (1897); Nobili, Boll. Mus. Zool. et Anat. Comp., Torino, v. XIV, n. 355, pag. 2 (1899).

Trichodactylus quadratus Milne Edwards, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 46 (1837), Atl. Règn. Anim., Cuvier, Crust., pl. 15, fig. 2, Ann. Sci. Nat. (3^a ser.), v. XX, Zool., pag. 214 (1853); Heller, Crust. Novara, pag. 35 (1868); von Martens Arch. für Naturg. 35 Jahrg., v. I, pag. 2 (1869); A. M. Edwards, Ann. Soc. Entom., France (4), v. IX, pag. 171 (1869); Cunningham, Trans. Linn. Soc., London, v. XXVII, pag. 492 (1871); S. Smith Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 36 (1871-1873); E. Göldi, Arch. für Naturg., v. LII, pag. 25, pl. 2 fig. 2 (1886).

Trichodactylus punctatus Eydoux et Souleyet, Voyag. Bonite, Zool. v. I, pag. 237, pl. 3, figs. 1 e 2 (1841); Dana, U. S. Expl. Exp., Crust., pag. 294 (1852); S. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 36 (1871-73).

Uca cunninghami Bate, Ann. and Mag. Nat. Hist. (4) v. I, pag. 447, pl. 21,

TRICHODACTYLUS DENTATUS M. Edwards
1853.

TRICHODACTYLUS PANOPPLUS (von Martens
1869).

TRICHODACTYLUS PETROPOLITANUS (E.
Göldi 1886).

SYLVIOCARCINUS DEVILLEI Milne Edwards
1853.

fig. 3 (1868); S. Smith, Trans. Conn.
Acad. v. II pag. 36 (1871-73).

Trichodactylus cunninghami A. M.
Edwards, Ann. Soc. Entom. France (4)
v. IX pag. 172 (1869); E. Göldi, Arch.
für Naturg. v. LII, pag. 19, pl. 2 fig. 1
(1886).

Trichodactylus sp. Fritz Müller Arch.
Mus. Nacion. do Rio de Janeiro, v. VIII,
pag. 125, pl. 5 e 6 (1892).

Trichodactylus dentatus M. Edwards
Ann. Sci. Nat. (3) v. XX Zool. pag. 214
(1853), Arch. Mus. Hist. Nat. Paris, v.
VII, pag. 182, pl. 15, fig. 1 (1855); Lucas
in: Castelnau, Voyag. dans l'Amérique
du Sud, pag. 8 (1897); A. M. Edwards,
Ann. Soc. Entom., France (4), v. IX,
pag. 173 (1869); Ortmann, Zool. Jahrb.,
System., v. X pag. 326 (1897).

Sylviocarcinus panoplus von Martens,
Arch. für Naturg. 35 Jahrg. v. I, pag. 3,
pl 1 fig. 1 (1869).

Dilocarcinus armatus A. Milne Edwards,
Ann. Soc. Entom. de France (4)
v. IX, pag. 177 (1869).

Dilocarcinus panoplus Ortmann, Zool.
Jahrb., System., v. VII pag. 492 (1893).

Orthostoma panoplus Ortmann, Zool.
Jahrb., System. v. X pag. 327 (1897).

Trichodactylus borellianus Nobili, Boll.
Mus. Zool. ed Anatom. Comp., Torino,
v. XI n. 222 pag. 2 (1896), n. 355, pag.
3, v. XIV (1899), Ann. Mus. Stor. Nat.,
Genova (2^a ser.), v. XIX (XXXIX), pag.
12 (1898).

Sylviocarcinus petropolitanus E. Göldi,
Arch. für Naturg. v. LII, pag. 33, pl. 3
figs. 18-23 (1886).

Dilocarcinus petropolitanus Nobili,
Boll. Mus. Zool. ed Anatom. Comp.,
Torino, v. XIV, n. 355, pag. 2 (1899).

Sylviocarcinus devillei Milne Edwards,
Ann. Sci. Nat. (3) v. XX, Zool. pag.
215 (1853), Arch. Mus. Hist. Nat.,

Paris, v. VII, pag. 176, pl. 14 fig. 1 (1855); Lucas, in: Castelnau, Voyag. dans l'Amerique du Sud, Entom., pag. 6, pl. 2 fig. 1 (1857); A. Milne Edwards, Ann. Soc. Entom., France (4), v. IX pag. 174 (1869); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 36 (1871-73).

Orthostoma devillei Ortmann, Zool. Jahrb., System., v. X pag. 328 (1897).

Orthostoma dentatum Randall, Journ. Acad. Nat. Sci., Philad., v. VIII, pag. 122 (1839); Ortmann, Zool. Jahrb., System., v. X pag. 327 (1897).

Dilocarcinus multidentatus von Martens, Arch. für Naturg. 35 Jahrg. v. I pag. 5, pl. 1 fig. 2 (1869).

Dilocarcinus spinifer Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3) v. XX, Zool., pag. 215 (1853), Arch. Mus. Hist. Nat., Paris, v. VII, pag. 178, pl. 14 fig. 3 (1855); A. Milne Edwards, Ann. Soc. Entom., de France (4), v. IX, pag. 176 (1869).

Orthostoma spiniferum Ortmann, Zool. Jahrb., System., v. X, pag. 327 (1897).

Dilocarcinus castelnau Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3), v. XX, Zool., pag. 216 (1853), Arch. Mus. Hist. Nat., Paris, v. VII, pag. 182, pl. 14, fig. 5 (1855); Lucas, in. Castelnau, Voyag. dans l'Amerique du Sud, Entom., pag. 8, pl. 2, fig. 4 (1857); A. Milne Edwards. Ann. Soc. Entom., France (4), v. IX, pag. 176 (1869); S. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pag. 36 (1871-73).

Cancer septemdentatus Herbst Naturg. der Krabben und Krebse, v. I, pag. 155 (1790).

Dilocarcinus septemdentatus Gérstaecker, Arch. für Naturg., 22 Jahrg, v. I, pag. 148 (1856); E. Göldi, Arch. für Naturg., v. LII, pag. 28, pl. 2, figs. 3-5, 6-7 juv. (1886); Nobili. Boll. Mus. Zool. ed Anat. Comp. Torino, n. 222, v. XI, pag. 1 (1896).

DILOCARCINUS DENTATUS (Randall 1839).

DILOCARCINUS SPINIFER Milne Edwards 1853.

DILOCARCINUS SEPTEMDENTATUS (Herbst 1790).

Orthosma septemdentatum Ortmann, Zool. Jahrb. System., v. X, pag. 327 (1897); Nobili, Ann. Mus. Stor. Nat., Genova, ser. 2, v. XIX (XXXIX), pag. 9 (1898).

GECARCINIDÆ :

GECARCINUS LAGOSTOMA Milne Edwards
1837.

Gecarcinus lagostoma Milne Edwards, Hist. Nat., Crust., v. II, pag. 27 (1837); Ann. Sci. Nat. (3^a ser.), v. XX, Zool., pag. 203 (1853); Miers, Challenger Brachy., pag. 218 « pro part. », pl. 18, fig. 2 (1886); Ortmann, Decap. und Schizopod. Plankton Exp., pag. 58 (1893); Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus., v. XIV, pag. 537 (1893); Ortmann, Zool. Jahrb., System., v. X, pag. 337 (1897).

Gecarcinus ruricola Drew, Proc. Zool. Soc., London, pag. 464 (1876).

GECARCOIDEA LALANDEI Milne Edwards
1837.

Gecarcoidea Lalandei Milne Edwards. Hist. Nat. Crust. vol. II, pag. 25 (1837); Ortmann, Zool. Jahrb., System. vol. VII, pag. 738 (1894).

Pelocarcinus Lalandei Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^a ser.) v. XX, Zool. pag. 203 (1853), Arch. Mus. Hist. Nat., Paris, v. VII, pag. 183, pl. 15 fig. 2 (1854-55).

Hylœocarcinus humei Wood-Mason, Journ. Asiat. Soc., Bengal., v. XLII, 2, pag. 260, pl. 15 (1873).

Limnocarcinus intermedius de Man, Not. Leyden Mus., v. I, pag. 65 (1879).

Pelocarcinus marchei A. M. Edw.
» *cailloti* » » »

Nouv. Arch. Mus., Paris, v. II, pag. 173, pl. 12 (1890).

Guanhumi Marcgrave Hist. Nat. Braz., pag. 185 (1648).

Cangrejo terrestre Parra. Descrip. diff. piez. Hist. Nat. pl. LVII (1787).

Cardisoma guanhumi Latreille, Encyclop. Method. v. X, pag. 685 (1825);

CARDISOMA GUANHUMI Latreille 1825.

Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag. 24 (1837), Règn. Anim., Cuvier, 3^a ed. Crust. pl. 20, fig. 1, Ann. Sci. Nat. (3^a ser.) v. XX. Zool. pag. 204, pl. 9 fig. 1 (1853); Gibbes, Proc. Amer. Assoc, pag. 179 (1850); Guérin, in: de La Sagra Hist. Cuba, Crust, pag. XIX (1857); Stimpson, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 100 (1858), Saussure, Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 21 (1858); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pags. 36 e 143, pl. 5 fig. 3 (1871-73); Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg. v. I, pag. 100 (1872); Ortmann, Zool. Jahrb., System. v. VII, pag. 735 (1894).

Cardisoma cordata de Haan, Fauna Japonica, Crust, pag. 27 (1835) «non Cancer cordatus L.»

Ocypoda ruricola Freminville, Ann. Sci. Nat. (2^a ser.) v. III, Zool. pag. 217 (1835) «non Cancer ruricola L.»

Ocypoda gigantea Freminville, loc. cit. pag. 221 (1835).

Cardisoma armatum Herklots, Addit. Faun. Carc. Afric. Occ., pag. 7 (1851) «juv.»

Cardisoma quadratum Saussure, Crust. Nouv. du Mexique e des Antilles, pag. 22, pl. 2. fig. 13 (1858) «juv.»; S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pags. 16 e 143 pl. v fig. 4 (1871-73); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I, pag. 100 (1872).

Cardisoma diurnum Gill, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, VII, pag. 42 (1862).

Cardisoma crassum S. Smith. Trans. Conn. Acad: v. II, pag. 144 (1871-73).

Uca una Marcgrave, Hist. Nat. Braz., pag. 184 (1648).

Cancer hirsutus americanus Seba, Rerum. Nat., pag. 51, pl. 20 fig. 4 (1758).

Cancer cordatus Linnæus, System. Natur. ed. 13, v. I, pag. 1039 (1767),

OEDIPLEURA CORDATA (Linnæus 1767).

Amœnit. Acad., ed. 2, v. VI, pag. 414 (1789); *Herbst,* Naturg. Krabben und Krebse, v. I, pag. 131, pl. 6, fig. 38 (1790); *Fabricius,* Entom. System., v. II, pag. 439 (1793).

Cancer una Linnæus, System. Natur. ed. 13, v. I, pag. 1041 (1767); *Herbst,* Naturg. Krabben und Krebse, v. I, pag. 128 (1790).

Ocypode cordata Latreille, Hist. Nat. Crust. Insect., v. VI, pag. 37, pl. 46, fig. 3 (1803).

Ocypode fossor Latreille, loc. cit., pag. 38.

Ocypode uca Latreille, Gen. Crust. et Insect., pag. 31 (1806).

Gecarcinus uca Lamarck, Hist. Nat. Anim. sans Vert., v. V, pag. 251 (1818).

Gecarcinus fossor Desmarest, Consid. Crust., pag. 114 (1825).

Uca una Latreille, Nouv. Dict. d'Hist. Nat., Crust., 35, pag. 96 (1819); Encyclop. Method., Entom., v. X, pag. 685 (1825); Guérin, Icon. Règn. Anim., Crust., pl. 5, fig. 3 (1829-44); Milne Edwards, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 22 (1837), Atlas Règn. Anim., Cuvier, Crust., pl. 19, fig. 2 (sem data); Milne Edw. Ann. Sci. Nat. (3^o ser.,) v. XX, Zool., pag. 206, pl. 10, fig. 2 (1853); Gerstaecker, Arch. für Naturg. 22 Jahrg, v. I, pag. 143 (1856); v. Martens, Arch. für Naturg. 35, Jahrg. v. I, pag. 12 (1869), ibid. loc. cit. 38 Jahrg., v. I pag. 102 (1872); Ortmann, Zool. Jahrb., System, v. VII, pag. 733 (1894).

Uca uca Latreille, Règn. Anim., Cuvier 2 ed. v. 4 pag. 49 (1829); Guérin, Dict. Clas. d'Hist. Nat., v. XVI, pag. 454 (1830).

Uca laevis Milne Edwards, Hist. Nat. Crust., v. II, pag. 22 (1837); Dana, U. S. Expl. Exp., Crust., pag. 375 (1852); Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^o ser.) v. XX, Zool., pag. 206 (1853).

UCA VOCATOR (Herbst 1804).

pl. III fig. 4 (1871-1873), Repert. Peabody Acad. Sci., v. III, pag. 91 (1871).

Cancer vocator Herbst, Naturg. der Krabb. und Krebse, v. IV, pag. 1, pl. 59, fig. 1 (1804).

Gelasimus vocans Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag. 54 (1837), Atlas, Règn. Anim., Cuvier, pl. 18, fig. 1 (sem data); Gould, Invert. Massach., pag. 325 (1841), « pr. part. »; De Kay, New-York Fauna, Crust., pag. 14, pl. 6, fig. 10 var. a (1844).

Gelasimus palustris Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^e ser.) v. XVIII, Zool., pag. 148, pl. 4, fig. 13 (1852); Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York v. VII, pag. 62 (1862); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pag. 127 (1871-1873).

Gelasimus pugillator Leconte, Proc. Acad Nat. Sci., Philad. pag. 403 (1855).

Gelasimus sp. Saussure, Mem. Soc. Phys. et d'Hist. Nat., Genève, v. XIV, 2, pag. 24 (1858).

Gelasimus brevifrons Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York v. VII, pag. 229 (1862); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pag. 131 (1871-1873).

Gelasimus vocator von Martens Arch. für Naturg. 35 Jahrg. v. I, pag. 6 (1869), ibid. 38 Jahrg. v. I, pag. 104 (1872); Kingsley Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 147, pl. X, fig. 20 (1880); Ortmann, Zool. Jahrb., System. v. VII pag. 457 (1894), ibid. v. X, pag. 352 (1897).

Gelasimus pugnax S. Smith, Trans. Com. Acad. v. II, pag. 131, pl. 2 fig. 1, pl. 4 fig. 2 (1871-73), Rep. U. S. Fish. Com., pag. 545 (1873); Benedict, John Hopkins, Univ. Circul., v. XI, n. 97, pagina 77 (1892).

Gelasimus rapax S. Smith, loc. cit., pag. 134, pl. 2 fig. 2, pl. 4 fig. 3.

Gelasimus mordax ibid. loc. cit., pag. 135, pl. 2 fig. 3, pl. 4 fig. 4.

Gelasimus affinis Streets, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 131 (1872).

Gelasimus crenulatus Lockington, Proc. California Acad. Sci. v. VII, pagina 143 (1877).

Ocypoda arenaria (Catesby) 1771.

Cancer arenarius Catesby Hist. Carolina Florida and Bahama Islands v. II, pag. 35 (1771).

Ocypoda quadrata Latreille, Hist. Nat. Crust. et Insect. v. VI, pag. 49 (1803); Bosc, Hist. Nat. Crust. 2^a ed., v. I, pag. 247 (1828).

Ocypoda arenaria Say, Journ. Acad. Nat. Sci., Philad. v. I, pag. 69 (1817); M. Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag. 44 pl. 19, figs. 13-14 (1837); De Kay; New-York Fauna, Crust., pag. 13 (1844). Gibbes, Proc. Amer. Assoc. v. III, pag. 180 (1850); Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^e sér.) v. XVIII, Zool., pag. 143 (1852); Gerstäcker, Arch. für Naturg. 22 Jahrg. v. I, pag. 136 (1856); Guérin, in: de La Sagra, Hist. Cuba, Crust., pag. 7 (1857); v. Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I, pag. 103 (1872); S. Smith, U. S. Fish, Comm. pag. 545, 1871-72 (1875); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 322 (1878), ibid. loc. cit. pag. 184 (1880), de Man, Not. Leyden Mus. v. 3, pag. 248 (1881); Miers, Ann. and Mag. Nat. Hist. (5) v. 10, pag. 384, pl. 17, fig. 7 (1882), Miers, Challenger Brachy., pag. 240 (1886); Ives, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pags. 179 e 190 (1891); Ortmann, Zool. Jahrb., System., v. VII, pag. 765, pl. 23, fig. 17 (1894), ibid. op. cit. v. X, Syst. pag. 362 (1897), Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI, pag. 603 (1899).

Ocypoda albicans Latreille, Encyclop. Method., Entom., v. X, pl. 285 fig. 1 (1825).

Ocypoda rhombea Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. II, pag. 46 (1837); Gibbes,

GERYON QUINQUEDENS S. Smith 1879.

CHASMOCARCINUS TYPICUS Mary Rathbun
1898.

BATHYPLAX TYPHlus A. M. Edw. 1880.

var. OCULIFRONS Miers 1886.

CALLINECTES SAFIDUS Mary Rathbun 1895.

Proc. Amer. Assoc. v. III, pag. 180, (1850);
Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^e ser.);
v. XVIII, Zool. pag. 143 (1852); Dana U.
S. Expl. Exp., Crust. pag. 322, pl. 19,
fig. 8 (1852); Heller, Crust. Novara,
pag. 42 (1868); S. Smith, Trans. Conn.
Acad. v. II, pag. 135 (1871-73); Cun-
ningham, Trans. Linn. Soc., London,
v. XXVII, pag. 493 (1871); Streets, Proc.
Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 240 (1872).

Geryon quinquedens S. Smith, Trans.
Conn. Acad. v. V, pag. 35, IX figs. 1, 1 a,
1 b, 2 (1879), Mary Rathbun, Proc. U.
S. Nat. Mus., Washington, v. XXI, pa-
gina 602 (1899).

Chasmocarcinus typicus Mary Ra-
thbun, Bull. Lab. Nat. Hist. State Uni-
vers., Iowa, v. IV, pag. 285, pl. VII figs.
3-5 (1898), Proc. U. S. Nat. Mus., Was-
hington v. XXI, pag. 602 (1899).

GONOPLACIDÆ:

EUCRATOPSIS CRASSIMANUS (Dana 1852).

Eucrate crassimanus Dana, U. S.
Expl. Exp., Crust., pag. 311, pl. 19, fi-
guras 2 a-d (1852).

Eucratopsis crassimanns S. Smith,
Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 35 (1871-73);
Ives, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pa-
gina 179 (1891).

Bathyplax typhlus A. M. Edwards,
Bull. Mus. Comp. Zool. v. VIII, n. 1, pa-
gina 16 (1880).

VAR.: *oculifrons* Miers, Challenger
Brachy., pag. 230, pl. XX, fig. 3 (1886).

CYCLOMETOPA

PONTUNIDÆ :

Lupa hastata Say, Journ. Acad. Nat.
Sci. Philad., I, pags. 65-443 (1817), «non
L. hastata Desmarest, «Milne Edwards».

Lupa diacantha De Kay, New-York Fauna, Crust., pag. 10, pl. III fig. 3 (1844).

Callinectes hastatus Ordway, Boston, Journ. Nat. Hist. v. VII pag. 568 (1863); S. Smith, Rep. U. S. Comm. Fish and Fisher., pag. 548 (1871-72 (1874)); A. M. Edwards, Crust. Reg. Mex. pag. 224 (1879) — var. do *C. diacanthus*.

Callinectes sapidus Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVIII pag. 352, pls. XII, XXIV fig. 1, XXV fig. 1, XXVI fig. 1 e XXVII fig. 1 (1895).

Callinectes sapidus acutidens Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVIII, pag. 354, pls. XIII, XXIV fig. 2 (1895).

Callinectes ornatus Ordway, Boston, Journ. Nat. Hist. v. VII pag. 571 (1863); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pag. 8 (1871-73); A. Milne Edwards, Crust. Reg. Mexique, pag. 225 (1879) — var.: do *C. diacanthus*; Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., v. XVIII pag. 356, pls. XV., XXIV fig. 3, XXV fig. 2, XXVI fig. 2, XXVII fig. 2 (1895), ibid., oper. cit., v., XXI, pag. 596 (1899).

Lupa diacantha Dana, U. S. Expl. Exp., Crust., pag. 272, pl. XVI fig. 7 (1852) non *L. diacantha* Milne Edwards.

Callinectes diacanthus Ordway, Boston Journ. Nat. Hist. v. VII pag. 575 (1863); A. Milne Edwards, Crust. Reg. Mexique, pag. 226 (1879) — var.: do *C. diacanthus*.

Callinectes danae S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pag. 7 1869 (1871-73); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVIII pag. 357, pls XVI, XXIV fig. 4, XXV fig. 3, XXVI fig. 3, XXVII fig. 3 (1875); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anat. Comp. Torino, n. 280 pag. 2 (1897); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., v. XXI, pag. 596 (1899).

CALLINECTES MARGINATUS (A. M. Edwards 1861).

Neptunus marginatus A. Milne Edwards, Arch. Mus. Hist. Nat. Paris, v X, pag. 318, pl. XXX fig. 2 (1861).

Callinectes larvatus Ordway, Boston Journ. Nat. Hist., v. VII, pag. 573 (1863); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 9, 1869 (1871-1873); A. Milne Edwards, Crust. Reg. Méxique, pag. 225 (1879) var.: do *C. diacanthus*; Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus., v. XVI, pag. 537 (1893) « var.: *africanus*? »; Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVIII, pag. 358, pls. XVII, XXIV fig. 5, XXV fig. 4, XXVI fig. 4, XXVII fig. 4 (1895).

Callinectes marginatus Mary Rathbun, Proc. Biolog. Soc., Washington, v. XI, pag. 149 (1897).

Lupa exasperata Gerstaecker, Arch. f. Naturg. 22 Jahrg., v. I, pag. 129 (1856).

Callinectes tumidus Ordway, Boston Journ. Nat. Hist., v. VII, pag. 574 (1863); A. Milne Edwards, Crust. Reg. Méxique, pag. 226 (1879) — var.: do *C. diacanthus*; Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., v. XVIII, pag. 359, pls. XVIII, XXIV fig. 6, XXV fig. 5, XXVI fig. 5, XXVII fig. 5 (1895).

Callinectes exasperatus Mary Rathbun, Proc. Biolog. Soc., Washington, v. XI, pags. 149 e 150 (1897).

Callinectes bocourtii A. Milne Edwards, Crust. Reg. Méxique, pag. 226 (1879), var.: do *C. diacanthus*; Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., v. XVIII pag. 360, pls. XIX, XXIV fig. 7, XXV fig. 6, XXVI fig. 6, XXVII fig. 6 (1895) ibid., Proc. Biolog. Soc., Washington, v. XI, pag. 151 (1897).

? *Callinectes cayennensis* A. M. Edwards, loc. cit., pag. 226 — var.: do *C. diacanthus*.

? *Callinectes africanus* A. Milne Ed-

CALLINECTES EXASPERATUS (GERSTÄCKER 1856).

CALLINECTES BO COURTI A. M. EDWARDS
1879.

wards, loc. cit., pag. 229 — var.: do
C. diacanthus.

NEPTUNUS CIBRARIUS (LAMARCK 1818).

Portunus cibrarius Lamarck, Hist.
Nat. Anim. sans Vert., v. V, pag. 259
(1818).

Lupa cribaria Milne Ewards, Hist.
Nat. Crust., v. I, pag. 452, pl. 17,
figs. 1-4 (1834); Gibbes, Proc. Amer.
Assoc. for Advanc. of Sci. pag. 178
(1850); Lucas, in: Castelnau, Voyage
dans l'Amer. du Sud, Crust. pag. 4
(1857); von Martens, Arch. für
Naturg., 38 Jahrg. v. I, pag. 93 (1872).

Lupa maculata Say, Journ. Acad.
Nat. Sci., Philad. v. I pag. 445 (1817);
De Kay, New-York Fauna, Crust., pag.
11 (1844).

Arenaeus cibrarius Dana, U. S.
Expl. Exp., Crust., pag. 290, pl. XVIII,
fig. 2 (1852); S. Smith Trans. Conn.
Acad., v. II, pag. 35, 1869 (1871-1873),
Report Peabody Acad. Sci., pag. 91
(1871); Coues, Proc. Acad. Nat. Sci.,
Philad., pag. 120 (1872); Kingsley,
Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 320
(1878); Mary Rathbun, Proc. U. S.
Nat. Mus., Washington, v. XXI pag.
596 (1899).

Neptunus cibrarius A. Milne Ed-
wards, Arch. Mus. Hist. Nat., Paris,
v. X, pag. 324 (1861); Crust. Miss.
Sci. au Mexique, pag. 211 (1881); Ives,
Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag.
190 (1891); Ortmann, Zool. Jahrb., v.
VII, Syst., pag. 76 (1893).

Lupa pudica Gerstaecker, Arch. für
Naturg. 22 Jahrg. v. I, pag. 130
(1856).

Neptunus ? pudica Miers Challenger
Brachy., pag. 172 (1886).

Portunus pelagicus Latreille, Genera
Crust. et Insect. v. I pag. 26 (1807).

Portunus spinimanus Latreille, Ency-
clop. Method. v. X pag. 188 (1825).

NEPTUNUS PUDICUS (Gerstaecker 1856).

ACHELOUS SPINIMANUS (Latreille 1825).

Lupa spinimana Desmarest, Consid. Crust. pag. 98 (1825); Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 452 (1834); Gibbes, Proc. Amer. Assoc. pag. 178 (1850); Dana U. S. Expl. Exp., Crust., pag. 273 (1852); Lucas, in: Castelnau, Voyag. dans l'Amerique du Sud, Crust. pag. 4 (1857); Stimpson, Amer. Lyc. Nat. Hist., New-York, v. VII pag. 57 (1862).

Achelous spinimanus de Haan, Fauna Japonica, pag. 8 (1833); White, List. Crust. Brit. Mus. pag. 28 (1847); Stimpson, loc. cit. pag. 221 (1862); A. Milne Edwards, Arch. Mus. Hist. Nat., Paris, v. X pag. 341, pl. 32 fig. 1 (1861); Heller, Crust. Novara, pag. 27 (1868); Stimpson, Bull. Mus. Comp. Zool. pag. 150 (1870); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 93 (1872); S. Smith Trans. Conn. Acad. v. II pag. 9 (1871-73); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 320 (1878); ibid. loc. cit. pag. 398 (1879); A. M. Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 230, pl. 39 fig. 2 (1881); Ives, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 192 (1891); Ortmann, Zool. Jahrb., System. v. VII pag. 72 (1893).

Cancer marinus scutiformis Seba, Rer. Nat. Thes. v. III pl. XX fig. 9 (1758).

Lupa sebae Milne Edwards, Hist. Nat. Crust., v. I pag. 455 (1834); Lucas, in: Castelnau, Voyag. dans l'Amerique du Sud, Crust., pag. 5 (1857).

Neptunus sebae A. Milne Edwards, Arch. Mus. Hist. Nat., Paris, v. X pag. 329, pl. XXVIII fig. 2 (1861).

Achelous sebae S. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II pag. 34 (1871-73).

Achelous ordwayi Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist., New-York pag. 224, 1860 (1862); A. Milne Edwards, Arch.

ACHELOUS SEBAI (Milne Edw. 1834).

ACHELONS ORDWAYI Stimpson 1860.

Mus. Hist. Nat., Paris, v. X, addenda (1861); S. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II pag. 9 (1871-73).

Portunus (Achelous) ordwayi Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., XXI pag. 595 (1899).

Achelous spinicarpus Stimpson, Bull. Mus. Comp. Zool. v. II n. 2 pag. 148 (1870).

Neptunus (Hellenus) spinicarpus A. M. Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 221, pl. XL fig. 1 (1879); Miers, Challenger Brachy. pag. 182 (1886).

Ciri apoa Marcgrave, Hist. rerum nat. Brasilia pag. 183 (1648).

Portunus ruber Lamarck, Hist. Anim. sans Vert. v. V, pag. 263 (1818).

Lupa rubra Milne Edwards Hist. Nat. Crust. v. I. pag. 454 (1434) Gibbes, Proc. Amer. Assoc. pag. 178 (1850); Lucas, in: Castelnau, Voyage dans l'Amerique du Sud, Crust., pag. 5 (1857).

Achelous ruber A. Milne Edwards, Arch. Mus., Paris, v. X pag. 345, pl. XXXIII fig. 1 (1861); Heller, Crust. Novara, pag. 27 (1868); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 94 (1872).

Cronius ruber Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist., New-York v. VII pag. 225, 1860 (1862); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 34, 1869 (1871-73); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 232 (1881); Miers Challenger Brachy. pag. 188 (1886); Ortmann, Zool. Jahrb. v. VII, System, pag. 80 (1893); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed. Anat. Comp., Torino n. 280, v. XII pag. 2 (1897).

Amphitrite edwardsi Lockington, fide Miers, Challenger Brachy. pag. 188 (1886).

Cronius bispinosus Miers, Challenger Brachy. pag. 188, pl. XV fig. 2 (1886).

900

ACHELOUS SPINICARPUS Stimpson 1870.

CRONIUS RUBER (Lamarck 1818).

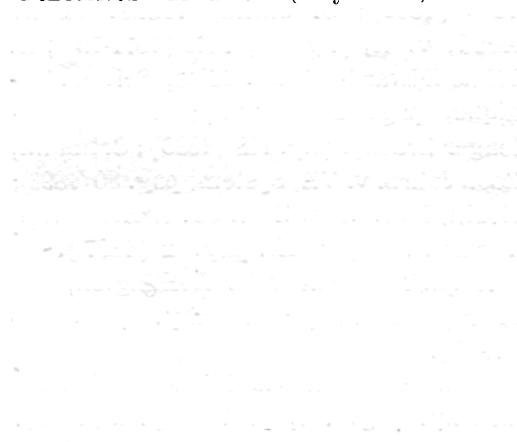
CRONIUS BISPINOSUS Miers 1886.

CANCRIDÆ :

ERIPHIA GONAGRA (Fabricius 1793).



PILUMNUS ACULEATUS (Say 1818).



Cancer gonagra Fabricius, Entom. System. v. II pag. 466 (1793), Suppl. pag. 337 (1798); Bosc, Hist. Nat. Crust., 2^a ed. pl. 2 fig. 3 (1828).

Eriphia gonagra Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 426, pl. XVI, figs. 16-17 (1834); White, List. Crust. Brit. Mus., pag. 22 (1847); Gibbes, Proc. Amer. Assoc. pag. 177 (1850); Milne Edwards, Ann. Sci. Nat. (3^e sér.), v. XVI pl. 8 fig. 10 (1851); Dana, U. S. Expl. Exp., Crust. pag. 250 (1852); Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist., New-York v. VII pag. 217 (1862); Heller, Crust. Novara, pag. 24 (1868); Stimpson, Bull. Mus. Comp. Zool. v. II n. 2 pag. 145 (1870); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 92 (1872); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pag. 7 (1871-73); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 397 (1879); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Mexique, pag. 338, pl. XVI fig. 4 (1880); Miers, Challenger Brachy. pag. 163 (1886); Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVI pag. 536 (1893); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI pag. 590 (1899).

Cancer aculeatus Say, Journ. Acad. Nat. Sci., Philad., v. I pag. 449 (1818).

Pilumnus aculeatus Guérin, Iconogr. Rég. Anim., Crust. pl. 3, fig. 2 (1829-1844); Griffith, Anim. Kingd. v. 13, Crust. pl. 4, fig. 2 (1833); Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 420 (1834); De Kay, New-York Fauna, Crust. pag. 8 (1844); von Martens, Arch. für Naturg., 38 Jahrg. v. I pag. 91, pl. 4, fig. 6 (1872); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 396 (1879); A. Milne Edwards, Miss. Sci. Mexique, Crust., (1880); Miers, Challenger Brachy. pag. 147 (1886).

PILUMNUS BRAZILIENSIS Miers 1886.

PILUMNUS QUOYI Milne Edwards 1834.

PILUMNUS FLORIDANUS Stimpson 1870.

PILUMNUS FRAGOSUS A. Milne Edwards 1880.

PILUMNUS TESSELLATUS A. Milne Edwards (1880).

PANOPEUS HERBSTI Milne Edw. 1834.

Pilumnus brasiliensis Miers Challenger Brachyura, pag. 151, pl. XIII fig. 2 (1886).

Pilumnus quoysi Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 418 (1834); A. Milne Edwards, Crust., Miss. Sci. au Mexique, 5^e part. pag. 289, pl. I fig. 5 (1880); Miers, Challenger, Brachy., pags. 147, 152 e 153 (1886).

Pilumnus floridanus Stimpson, Bull. Mus. Comp. Zool. v. II pag. 141 (1870); A. Milne Edwards, Crust., Miss. Sci. au Mexique 5^e part. pag. 287 (1880); Miers, Challenger Brachy. pag. 152, pl. XIII fig. 3 (1886).

Pilumnus fragosus A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 296, pl. III fig. 1 (1880); Miers, Challenger Brachy. pag. 153 (1886).

Pilumnus tessellatus A. Milne Edwards, Crust., Miss. Sci. au Mexique pag. 295 pl. LI fig. 2 (1880); Miers Challenger Brachy. pag. 147 (1886).

Cancer panope Say, Journ. Acad. Nat. Sci. Philad., v. I pags. 58, 447, pl. 4 fig. 3 (1817).

Panopeus herbsti Milne Edwards, Hist. Nat. Crust., v. I pag. 403 (1834); De Kay, New-York Fauna, Crust. pag. 5 (1844); Gibbes, Proc. Boston Soc. Nat. Hist., 2, pags. 63, 69 (1845), Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., V, pag. 23 (1850), Proc. Amer. Assoc., 3, pag. 175 (1850); White, Crust. Brit. Mus. pag. 48 (1847); Lucas, Hist. Nat. Crust. pag. 90 (1851); Leidy, Journ. Acad. Nat. Sci., Philad. (2), III pag. 17 (1855); Stimpson, Amer. Journ. Sci. (2), 29, pag. 444 (1860); Heller, Crust. Novara pag. 16 (1868); S. Smith, Proc. Boston Soc. Nat. Hist. XII pag. 276 (1869), Trans. Conn. Acad. v. II pag. 34, 1869 (1871-1873), Report U. S. Comm. Fish and Fisher. pags. 547 e 472, 1871-1872 (1874); Coues, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. (3) I, pag. 120 (1871); von

Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 89 (1872); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 318 (1878) ibid. loc. cit. pag. 393 (1879); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 308 pl. 47, fig. 2 (1881), Bull. Mus. Comp. Zool., v. VIII pag. 13 (1880); R. Rathbun, Fishery Industries of U. S. sect. I pag. 772 (1884); Gissler, Amer. Nat. XVIII, pag. 225 (1884); B. Capello, Jorn. Sci. Lisboa, pag. 190 (1888); Miss Mary Rathbun and Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus. V. XIV pag. 358 pls. XIX figs. 1-2 e XXIII figs. 10-12 (1891); Ives, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 178 (1891); Ortmann, Zool. Jahrb. System. v. 7 pag. 475 (1893); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anatom. Comp.; Torino, v. XII n. 280 pag. 2 (1897).

Panopeus lacustris Desb. et Schramm, Crust. de la Guadeloupe, pag. 28 (1867).

Panopeus occidentalis Saussure, Rev. Mag. Zool. (2) 9, pag. 502 (1857), Mem. Soc. Phys. Genève XIV pages. 431, pl. I, fig. 6 (1858); Stimpson, Amer. Journ. Sci. (2) 27, pag. 446 (1859); S. Smith, Proc. Boston, Soc. Nat. Hist. XII, pag. 279 (1869), von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I, pag. 90 (1872), A. M. Edw., Crust. Miss Sci. au Mexique, pag. 310 (1880); Bull. Mus. Comp. Zool. v. VIII, pag. 13 (1880); Mary Rathbun and Benedict. Proc. U. S. Nat. Mus., v. XIV, pag. 360, pl. XX fig. 3, pl. XXIII fig. 14 (1891).

Panopeus serratus Saussure loc. cit., pag. 502 (1857) e loc. cit., pag. 432, pl. 1, fig. 7 (1858); Stimpson, loc. cit., pag. 446 (1859); S. Smith, loc. cit., pag. 280 (1869); von Martens., loc. cit., pag. 90 (1872); A. Milne Edwards, loc. cit., pag. 311 (1880) e loc. cit., pag. 13 (1880); Mary Rathbun, Benedict, loc. cit., pag. 371, pl. XXIV figs. 3-4 (1891).

PANOPEUS HERBSTI M. Edw. 1834.

var. GRANULOSUS A. M. Edw. 1880.

PANOPEUS AREOLATUS Mary Rathbun, Benedict 1891.

PANOPEUS LIMOSUS (Say 1817).

PANOPEUS PARVULUS (Fabricius 1793).

Panopeus herbsti var. *obesus* S. Smith, loc. cit., pag. 278 (1869); Coues, loc. cit., pag. 120 (1871); Kingsley, loc. cit., pag. 318 (1878); A. Milne Edwards, loc. cit., pag. 309 (1880).

Panopeus herbsti var. *serratus* Miers Challenger Brachy., pag. 129 (1876).

Var. *granulosus* A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 309 (1880), M. Rathbun and Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XIV, pag. 383 (1891).

Panopeus areolatus Mary Rathbun and Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XIV, pag. 361, pl. XXI, fig. 3 (1891).

Cancer limosus Say, Journ. Acad. Nat. Sci., Philad. v. I, pag. 446 (1817).

Panopeus limosus Milne Edwards, Hist. Nat. Crust., v. I, pag. 404 (1834); De Kay, New-York Fauna, Crust., pag. 5 (1844); White, Crust. Brit. Mus., pag. 18 (1847); Gibbes, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 23 (1850), Proc. Amer. Assoc., pag. 176 (1850); Lucas, Hist. Nat. Crust., pag. 90 (1851); von Martens, Arch. fur Naturg. 38 Jahrg., v. I, pag. 91 (1872); Mary Rathbun, Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus., v. XIV, pag. 379 (1891).

Eurytium limosum Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New York v. VII, pag. 56 (1862); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 319 (1878), ibid. loc. cit., pag. 394 (1879); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 332, pl. 60 fig. 2 (1880); Miers, Challenger Brachy., pag. 141 (1886); Ortmann, Zool. Jahrb., Syst., v. VII pag. 478 (1893).

Cancer parvulus Fabricius, Entom. System., II pag. 451 (1793).

Xantho parvulus Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 395 (1834); Dana, U. S. Expl. Exp., Crust. pag. 170 (1852).

Panopeus politus S. J. Smith, Proc. Boston Soc. Nat. Hist., XII, pag. 282



PANOPEUS HARTTI S. Smith (1896).

PANOPEUS ANGUSTIFRONS M. Rathbun,
Benedict 1891.

PANOPEUS DISSIMILIS M. Rathbun, Bene-
dict (1891).

PANOPEUS WURDEMANNI Gibbes 1850.

PANOPEUS CRASSUS A. Milne Edwards
1880.

PANOPEUS RUGOSUS A. [M.] Edwards 1880.

(1839), Trans. Conn. Acad. v. II pags. 3, 34 pl. 1 fig. 4, 1869 (1871-73), Amer. Journ. Sci. (2), 48, pag. 389 (1869).

Eurypanopeus parvulus A. Milne Ed-
wards, Crust. Miss. Sci. au Mexique
pag. 322, pl. 59 fig. 5 (1880).

Eurypanopeus politus A. Milne Ed-
wards, loc. cit., pag. 323.

Panopeus parvulus Mary Rathbun,
Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus., v. XIV,
pag. 369, pl. XXI fig. 1 e pl. XXIII figs. 2
e 3 (1891).

Panopeus hartti S. Smith, Proc. Boston
Soc. Nat. Hist., XII, pag. 280 (1869),
Trans. Conn. Acad. v. II pags. 5, 34,
pl. I fig. 5, 1869 (1871-73), Amer. Journ.
Sci. (2), 48, pag. 389 (1869); A. Milne
Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique
pag. 314 (1880); Mary Rathbun, Bene-
dict, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XIV
pag. 372, pl. XX fig. 1, pl. XXIV fig. 5
(1891).

Panopeus angustifrons Mary Rathbun,
Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XIV
pag. 373, pl. XXII fig. 3 e pl. XXIV
fig. 18 (1891).

Panopeus dissimilis Mary Rathbun
and Benedict, Proc. U. S. Nat. Mus.
v. XIV pag. 366 pl. XX fig. 4 e pl. XXIII
fig. 1 (1891).

Panopeus wurdemanni Gibbes, Proc.
Amer. Assoc. pag. 176 (1850) Leidy,
Journ. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 17
(1855); Mary Rathbun, Benedict, Proc.
U. S. Nat. Mus. v. XIV pag. 372, pl.
XXIV figs. 6 e 7 (1891).

Panopeus crassus A. Milne Edwards,
Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 313
(1880); Mary Rathbun and Benedict,
Proc. U. S. Nat. Mus. v. XIV pag. 383
(1891).

Panopeus rugosus A. Milne Edwards,
Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 314,
pl. 57 fig. 4 (1880); Mary Rathbun, Be-

MICROPOANOPE SPINIPES A. M. Edw. 1880.

nedict, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XIV, pag. 383 (1891).

MICROPOANOPE XANTHIFORMIS (A. M. Edw. 1880).

Micropanope spinipes A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 326 pl. LIV fig. 2 (1880); Miers Challenger Brachy. pag. 130 (1886).

Panopeus xanthiformis A. M. Edw., Crust. Miss. Sci. au México pag. 353, pl. LIII fig. 4 (1880).

Micropanope xanthiformis Mary Rathbun, Bull. Lab. Nat. Hist. State Univ., Iowa IV pag. 274 (1898), Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI pag. 587 (1899).

Cancer corallinus Herbst, Naturg. der Krabben und Krebse, v. I pag. 433 pl. V fig. 40 (1782), Fabricius, Entom. System. v. II pag. 445 (1793); Desmarest, Consid. Crust. pag. 103 (1825).

Carpilius corallinus Leach «Desmarest», loc. cit. pag. 104—nota—(1825); de Haan, Fauna Japonica, Crust. pag. 17 (1834); Milne Edwards Hist. Nat. Crust. v. I pag. 381 (1834); Gibbes, Proc. Amer. Assoc. pag. 174 (1850); Guérin, in: de La Sagra, Hist. Cuba, Crust. pag. XV (1857); A. Milne Edwards, Nouv. Arch. Mus., Paris, v. I pag. 216 (1865); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahr. v. I pag. 86 (1872); Ortmann, Zool. Jahrb., System. v. VII pag. 468 (1893).

Chlorodius floridanus Gibbes, Proc. Amer. Assoc., pag. 175 (1850); Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII pag. 209 (1862); S. Smith, Proc. Conn. Acad. v. II pag. 3, 1869 (1874-73); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci. Philad. pag. 395 (1879).

Leptodius floridanus Miers Challenger Brachy. pag. 137 (1886); Walter Faxon, Mem. Mus. Comp. Zool. Cambridge, U. S. Am. v. XVIII pag. 236 (1895); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed. Anatom. Comp., Torino, v. XII n. 280 pag. 2 (1897);

CARPILIUS CORALLINUS (Herbst 1782).

LEPTODIUS FLORIDANUS (Gibbes 1850).

Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. Washington v. XXI pag. 589 (1899).

Chlorodius limosus Desb., Schramm « fide Miers ».

Etisus occidentalis White « fide Miers ».

Cancer rumphi Fabricius, Entom. System. Suppl., pag. 336 (1798); Herbst, Naturg. der Krabben und Krebse v. III pag. 63, pl. 49 fig. 2 (1799).

Pseudocarcinus rumphi Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I, pag. 408 (1834).

Menippe rumphi Dana, U. S. Expl. Exp., Crust., pag. 179 (1852); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 34, 1869 (1871-73); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg., v. I, pag. 88 (1872); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anatom. Comp., Torino v. XII n. 280 pag. 2 (1897).

Xantho denticulatus White List. Crust. Brit. Mus. pag. 17 (1847) « sem descripção », Ann. and Mag. Nat. Hist. (2) v. II, pag. 285 (1848); S. Smith, Trans. Conn. Acad., v. II, pags. 3 e 33 1869 (1871-73), Proc. Boston Soc. Nat. Hist. v. XII pag. 274 (1869); Miers, Challenger Brachy. pag. 125 (1886); Walter Faxon, Mem. Mus. Comp. Zool. v. XVIII, pag. 236 (1895).

Cycloxanthops denticulatus Mary Rathbun, Ann. Inst. Jamaica I pag. 14 (1897), Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI pag. 590 (1899).

Xanthodes bidentatus A. M. Edw. Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 353, pl. LIII fig. 5 (1880).

Tetraxanthus bidentatus Mary Rathbun, Bull. Lab. Nat. Hist. State Univ., Iowa, IV pag. 275 (1898), Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI pag. 590 (1899).

Xantho rufopunctatus Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I, pag. 389 (1834); A. Milne Edwards, Nouv. Arch. Mus.

MENIPPE RUMPHI (Fabricius 1798).

CYCLOXANTHOPS DENTICULATUS (White 1848).

TETRAXANTHUS BIDENTATUS (A. M. Edw. 1880).

ACTAEA RUFOPUNCTATA (M. Edwards 1834).

var. NODASA (Stimpson 1860).

Hist. Nat., Paris, v. I, pag. 268, pl. XVIII fig. 1-1a (1865).

ACTÆA INORNATA Mary Rathbun 1898-
1899.

Actæa nodosa Stimpson Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII pag. 203, 1860 (1862); A. M. Edwards, Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat., Paris, v. I pag. 266, pl. XVII fig. 6 (1865), Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 245 (1879); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 393 (1879), var.: *nodosa* Miers, Challenger Brachy. pag. 122 (1886).

Actæa inornata Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. Washington, v. XXI, pag. 583 (1899).

OXYRHYNCHA

PARTHENOPIDÆ:

HETEROCRYPTA GRANULATA (Gibbes 1850).

Cryptopodia granulata Gibbes, Proc. Amer. Assoc., pag. 173 (1850).

Heterocrypta granulata Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. X pag. 103 (1871); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 166, pl. XXIX fig. 4 (1878); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 391 (1879); Miers, Challenger Brachy., pag. 103 (1886).

Lambrus guérini Brito Capello, Jorn. Sci. Math. Phys. e Nat. de Lisbôa, v. III pag. 264 pl. III fig. 5 (1871); Miers, Challenger Brachy. pag. 96 (1886).

Cancer macrocheles Seba. Rer. Nat. Thes., v. III pl. 20, fig. 12 (1758) «fide M. Edw.»

Cancer longimanus mas Linnæus, Mus. Lud. Ulr., pag. 441 (1764) «fide M. Edw.»

Lambrus serratus Milne Edw. Hist. Nat. Crust., v. I, pag. 357 (1834); A. M. Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 156, pl. XXX, fig. 1 (1878); Miers, Challenger Brachy., pag. 97 (1886).

Lambrus lupoides White, List. Crust. Brit. Mus., pag. 12 (1847).

MITHRAX HISPIDUS (Herbst 1790).

Lambrus crenulatus Saussure, Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 43, pl. I, fig. 4 (1858); Miers, Challenger Brachy., pag. 94 (1886).

Cancer hispidus Herbst, Naturg. Krabben und Krebse 8º fasciculo, v. I, pag. 247, pl. XVIII, fig. 100 (1790).

Maia spinicincta Lamarck, Hist. Nat. Anim. sans vert. v. V., pag. 241 (1818), 2º ed. pag. 434 (1838); Say, Journ. Acad. Nat. Sci., Philad., I, pag. 458 (1818).

Mithrax spinicinctus Desmarest, Cons. Crust., pag. 150, pl. XXIII, figs. 1-2 (1825); Guérin, Iconog. Règn. Anim., Crust., pl. VII, fig. 5 (1829-44); White, List. Crust. Brit. Mus. pag. 7 (1847).

Mithrax hispidus M. Edw. Mag. Zool. 2º an. cl. VII (1834), IIist. Nat. Crust. v. I, pag. 322 (1834); De Kay, New-York Fauna, pag. 4 (1844); White, loc. cit., pag. 6; Gibbes Proc. Amer. Assoc., pag. 172 (1850); Saussure, Mem. Soc. Phys. Genève v. XIV, pag. 423 (1858); Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 7 (1858); Stimpson, Amer. Journ. Sci., XXIX, pag. 132 (1860); Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York v. VII, pag. 188 (1832); Bull. Mus. Comp. Zool. II, pag. 116 (1870); Desbonne et Schramm, Crust. dela Guadeloupe, pag. 7 (1867); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pags. 2 e 32, 1869 (1871-1873) Amer. Journ. Sci., XLVIII, pag. 389 (1839); von Martens, Arch. fur Naturg. 38 Jahrg. v. I, pag. 82 (1872); Schramm. Rev. et Mag. Zool (3) v. II pag. 342 (1874); A. M. Edwards, Crust. Miss. Sci., au Mexique, pag. 39, pl. XXI (1875); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 390 (1879); Miers, Journ. Linn. Soc., London, v. XIV, pag. 667, pl. XIII, figs. 7 e 8 (1879); Miers, Challenger Brachy., pag. 86 (1883); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV, pag. 265 (1892); Ortmann, Zool.

Intercala-se, entre as linhas 4 e 5 da pag. 130, a designação de familia :

PERICERIDÆ:

MITHRAX CORNUTUS Saussure 1857.

MITHRAX FORCEPS (A. Milne Edwards 1875).

MITHRAX CORONATUS (Herbst 1782).

Jahrb. System., v. VII, pag. 64 (1893); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI, pag. 579 (1899).

Mithrax pleuracanthus Stimpson, loc. cit.; A. Milne Edwards, loc. cit. pag. 95, pl XX fig. 3; Kingsley loc. cit.; Auvrillius, K. Sv. Vet. Akad. Hand. v. XXIII, I pag. 58 (1889).

Mithrax hispidus var. *pleuracanthus* Miers, loc. cit. pag. 88.

Mithrax cornutus Saussure, Rev. Mag. Zool., (2) v. IX pag. 501 (1857), Mem. Soc. Phys. Genève v. XIV, pag. 423 (1858). Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles pag. 7 (1858); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 97, pl. XXII (1875); Miers, Challenger Brachy., pag. 87 (1886).

Mithraculus forceps A. M. Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 109 pl. XXIII fig. 1 (1875).

Mithraculus hirsutipes Kingsley, Proc. Boston Soc. Nat. Hist. XX pag. 147 (1879). Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 389, pl. XIV fig. 1 (1879); Heilprin, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 318 (1888).

Mithrax forceps Miers, Challenger Brachy. pags. 87-88 (1886); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 269 (1892), ibid. oper. cit. v. XXI pag. 579 (1899).

Mithrax hirsutipes Miers, loc. cit. pag. 87.

Cancer coronatus Herbst, Naturg. der Krabben und Krebse, v. I pag. 184, pl. XI fig. 63 (1782).

Cancer coryphe Herbst, oper. cit. v. III pag. 8 (1801).

Mithraculus coronatus White, List. Crust. Brit. Mus. pag. 7 (1847) «partim»; Stimpson, Amer. Journ. Sci. v. XXIX. pag. 132 (1860), Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York v. VII pag. 186, 1860 (1862), Bull. Mus. Comp. Zool., II pag. 118 (1870);

S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pags. 1-32, 1869 (1871-73), Amer. Journ. Sci. XLVIII, pag. 389 (1869); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 106, pl. XX fig. 1 (1875); Kingsley Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 388 (1879); Aurivillius, K. Sv. Vet. Akad. Hand., v. 23, 1, pag. 58, pl. III fig. 8 (1889).

Mithrax sculptus Desb. et Schramm, Crust. de la Guadeloupe, pag. 9 (1867).

Mithrax coronatus Miers, Challenger Brachy. pags. 87 e 89 (1886); Pocock, Journ. Linn. Soc., London, v. XX pag. 510 (1890); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 272 (1892).

Mithrax coryphe Mary Rathbun, Ann. Inst. Jamaica, I pag. 11 (1897), Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI pag. 579 (1899).

Mithrax brasiliensis Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 268, pl. 36 fig. 2 (1892).

Mithrax hemphilli Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 263, pl. 37 fig. 2 (1892); ibid., oper. cit. v. XXI pag. 579 (1899).

Cancer aculeatus Herbst Naturg. der Krabben und Krebse v. I pag. 248 pl. XIX fig. 104 (1782).

Mithrax aculeatus Milne Edwards, Mag. Zool. II an. cl. VII (1832), His. Nat. Crust. v. I pag. 321 (1834), Atlas du Règn. Anim. de Cuvier, pl. 27 fig. 1; White List. Crust. Brit. Mus. pag. 6 (1847); Stimpson, Amer. Journ. Sci., XXIX pag. 132 (1860), Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York v. VII pag. 188, 1860 (1862); Desbonne et Schramm, Crust. de la Guadeloupe pag. 5 (1867); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 81 (1872); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 102 (1875); Miers, Challenger Brachy. pag. 86 (1886); Aurivillius, K. Sv. Vet. Akad.

MITHRAX BRAZILIENSIS Mary Rathbun
1892.

MITHRAX HEMPHILLI Mary Rathbun 1892.

MITHRAX ACULEATUS (Herbst 1782).

MITHRAX SCULPTUS (Lamarck 1818).

Hand. v. 23, 1, pag. 56 (1889); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 264 (1892).

Maia sculpta Lamarck, Hist. Anim. sans Vert., v. V. pag. 242 (1818) 2^a ed. pag. 436 (1838).

Mithrax sculptus Milne Edwards, Mag. Zool. II an. cl. VII (1832), Hist. Nat. Crust. v. I pag. 322 (1834); Gibbes, Proc. Amer. Assoc. pag. 172 (1850); Guérin, in: de La Sagra, Hist. Cuba, Crust. pag. XXVI (1857); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 83 (1872); Miers Challenger Brachy. pag. 87 (1886); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 271 (1892); Nobili, Boll. Mus. Zool. ed Anat. Comp., Torino. v. XII n. 280 pag. 1 (1897).

Mithraculus sculptus Ortmann, Zool. Jahrb., System. v. VII pag. 64 (1893).

Mithraculus coronatus White, List. Crust. Brit. Mus. pag. 7 (1847) «par-

tim».

Mithrax minutus Saussure, Mem. Soc. Phys., Genève v. XIV pag. 425, pl. I fig. 1 (1858); Crust. Nouv. du Mexique et des Antilles, pag. 9 pl. I fig. 1 (1858); Desbonne et Schramm, Crust. de la Guadeloupe, pag. 10 (1867).

Mithraculus sculptus Stimpson, Amer. Journ. Sci., XXIX pag. 132 (1860); Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII pag. 186, 1860 (1862), Bull. Mus. Comp. Zool. II pag. 117 (1870); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 105 pl. XX fig. 2 (1875); Miers, Journ. Linn. Soc. v. XIV pag. 667 (1879); Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 389 (1879); Aurivillius, K. Sv. Vet. Akad. Hand. v. 23, 1, pag. 58 (1889); Kendall, Bull. U. S. Fish. Commis. IX pag. 303, 1889 (1891); Ives, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 189 (1891).

MITHRAX CRISTULIPES (Stimpson, 1860).

Teleophrys cristulipes Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII pag. 190, pl. II fig. 2, 1860 (1862), Amer. Journ. Sci., v. XXIX pag. 133 (1860). A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 113 pl. XIX fig. 2 (1875).

Mithrax (Teleophrys) cristulipes Miers, Journ. Linn. Soc. v. XIV pag. 667 (1879); Pocock, Journ. Linn. Soc., v. XX pag. 508 (1890).

Mithrax cristulipes Miers, Challenger Brachy. pag. 87 (1886).

Mithrax cristulipes Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 273 (1892).

Othonia lherminieri Schramm, Crust., Guadeloupe pag. 20 (1867).

Pitho lherminieri Mary Rathbun, Ann. Inst. Jamaica, I pag. 8 (1897), Proc. U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI, pag. 578 (1899).

Pisa bicornuta Latreille, Encyclop. Method. v. X pag. 141 (1825).

Pericera bicornata Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I, pag. 337 (1834).

Pisa bicornata Gibbes, Proc. Amer. Assoc. pag. 170 (1850).

Pericera bicornuta Guérin, in: de La Sagra, Hist. Cuba pag. XXVIII (1857) von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 85 pl. IV fig. 5 (1872).

Pericera bicornis Saussure, Rev. Mag. Zool. (2) IX pag. 501 (1857); Mem. Soc. Plup. Genève v. XIV pag. 428, pl. I fig. 3 (1858); Crust. Nouv du Mexique et des Antilles, pag. 42, pl. I fig. 3 (1858).

Milnia bicornuta Stimpson Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York v. VII pag. 189, 1860 (1862), Bull. Mus. Comp. Zool. II pag. 111 (1870); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pags. 1 e 33, 1869 (1871-1873), Amer. Journ. Sci. XLVIII pag. 398 (1869).

PITHO LHERMINIERI (Schramm 1867).**MICROPHRYS BICORNUTUS** (Latreille 1825).

Pisa galibica Desbonne e Schramm,
Crust. de la Guadeloupe, pag. 18 (1867).

Pisa purpurea ibid. loc. cit.

Omalacantha hirsuta Streets, Proc.
Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 238
(1871); A. Milne Edwards, Crust. Miss.
Sci. au Mexique pag. 65 (1873).

Microphrys bicornutus A. M. Edwards,
Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat., Paris, v. VIII
pag. 247 (1872), Crust. Miss. Sci. au
Mexique pag. 61, pl. XIV fig. 2-4 (1873);
Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad.
pag. 381 (1879); Miers, Challenger
Brachy. pag. 83 (1886); Heilprin, Proc.
Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 318 (1888);
Aurivillius, K. Sv. Vet. Akad. Hand. v. 23,
I pag. 55 pl. 2 fig. 4 (1889); Pocock,
Journ. Linn. Soc. v. XX pag. 507 (1890);
Ives, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad.,
pag. 178 (1891); Kendall, Bull. U. S.
Fish. Comm., IX pag. 303, (1891) Mary
Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV
pag. 253 (1892), ibid. oper. cit. v. XXI
pag. 577 (1899).

PICROCEROIDES TUBULARIS Miers 1886.

Picroceroides tubularis Miers, Chal-
lenger Brachy. pag. 77, pl. X fig. 1
(1886); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat.
Mus. v. XV pag. 248 (1892).

Tiarina setirostris Stimpson, Bull.
Mus. Comp. Zool. II pag. 114 (1871).

Leptopisa setirostris Stimpson, Bull.
Mus. Comp. Zool. II pag. 114 « texto »
(1871); Mary Rathbun, Proc. Un. S.
Nat. Mus., Washington, v. XXI pag. 576
(1899).

Macrocoeloma tenuirostra Mary Ra-
thbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV
pag. 252, pl. XXXIII fig. 1 (1892).

Pisa trispinosa Latreille, Encyclop.
Method. v. X pag. 142 (1825).

Pericera trispinosa Guérin, Icon. Rég. Anim., Crust. pl. 8 fig. 3 (1829-44);
Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I
pag. 336 (1834); Gibbes, Proc. Amer.

MACROCOELOMA TRISPINOSUM (Latreille
1825).

MACROCŒLOMA SEPTEMSPINOSUM (Stimpson 1870).

MACROCŒLOMA CONCAVUM Miers 1886.

PERICERA CORNUTA (Herbst 1804).

Assoc. pag. 172 (1850); Saussure, Mem. Soc. Phys. Genève v. XIV pag. 426 (1858); Desbonne et Schramm, Crust. de la Guadeloupe, pag. 15 pl. 5 fig. 13 (1867); Stimpson, Bull. Mus. Comp. Zool. II pag. 112 (1870); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 84 pl. IV figs. 4 a e 4 b (1872); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 52 pl. XV fig. 2 (1873), Bull. Mus. Comp. Zool. VIII pag. 1 (1880); Aurivillius K. Sv. Vet. Akad. Hand. v. 23, 1, pag. 55, pl. II fig. 2 (1889); Ives, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 178 (1891).

Macrocaeloma trispinosa Miers, Journ. Linn. Soc. v. XIV pag. 665 (1879), Challenger Brachy. pags. 79 e 80 (1886); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 249 (1892), ibid. oper. cit. v. XXI, pag. 576 (1899).

Pericera septemspinosa Stimpson, Bull. Mus. Comp. Zool. II pag. 113 (1870); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pags. 59 e 200, pl. XV A, fig. 2 (1873); Miers, Challenger Brachy. pag. 80 (1886); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 250 (1892), ibid., oper. cit. v. XXI pag. 576 (1899).

Macrocaeloma concava Miers, Challenger Brachy., pag. 81, pl. X fig. 2 (1886), ibid. oper. cit. v. XXI pag. 576 (1899).

Cancer cornudo Herbst. Naturg. der Krabben und Krebse, v. III 4º fasc. pag. 6, pl. 59 fig. 6 (1804).

Maia taurus Lamarck, Hist. Nat. Anim. sans Vert., v. V pag. 242 (1818).

Pericera cornuta Latreille, Règn. Anim., Cuvier 2ª ed. v. IV pag. 58 (1829); Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 335 pl. 14 (bis), figs. 4 e 5 (1834), atlas Règn. Animal, Cuvier, 3 ed., Crust. pl. XXX fig. 1; Gibbes, Proc. Amer. Assoc. pag. 172 (1850); Guérin, in: de la Sagra, Hist. Cuba, pag. XXVIII (1857); Saus-

sure, Mem. Soc. Phys. Genève, v. XIV pag. 426 (1858); Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII pag. 183, 1860 (1862), Bull. Mus. Comp. Zool. II pag. 113 (1870); Desbonne et Schramm, Crust. de la Guadeloupe pag. 42 (1867); Streets, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 131 (1872); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 84 (1892); A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 51 (1873); Miers, Journ. Linn. Soc. v. XIV pag. 664, pl. XIII figs. 4-5 (1879), Challenger Brachy. pag. 76 (1886), Aurivillius, K. Sv. Vet. Akad. Hand. v. 23, 1, pag. 54 pl. 2 fig. 3 (1889); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 244 (1892); Ortmann, Zool. Jahrb. v. VII pag. 63 (1893).

Chorinus armatus Randall, Journ. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 108 (1839).

Libinia spinosa Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 301 (1834); Guérin, in: Icon. Règn. Anim., Crust. pl. 9 fig. 3 (1829-44); Milne Edwards e Lucas, in: d'Orbigny, Voyag. dans l'Amer. Mérid. Crust. pag. 6 (1843); Nicolet, in: Gay, Hist. Chile, Fauna v. III pag. 128 (1849); Miers, Challenger Brachy, pag. 73 (1886); Mary. Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 274 (1892), ibid., oper. cit. v. XXI pag. 574 (1899).

Libinia ferreira Brito Capello, Jorn. Sc. Mathet. Phys. e Nat. da Acad. Sci., Lisboa, v. III pag. 262, pl. III fig. 1 (1871); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 274 (1892).

Libidoclea brasiliensis Heller, Crust. Novara, pag. 1 pl. I, fig. 1-2, 1865 (1868); S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II, pag. 32, 1869 (1871-1873); Ortmann, Zool. Jahrb., System. v. VII pag. 46 (1893).

Libinia brasiliensis Miers, Challenger Brachy. pag. 73 (1886); Mary Rathbun,

Proc. U. S. Nat. Mus. v. XV pag. 274
(1892).

LIBINIA GIBBOSA A. Milne Edwards 1878

Libinia gibbosa A. Milne Edwards,
Miss. Sci. au Mexique, Crust. pag. 131
« nota » (1878); Miers, Challenger Brachy.
pag. 73 (1886); Mary Rathbun, Proc.
U. S. Nat. Mus., v. XV pag. 274 (1892).

MAJIDÆ:

NOTOLOPAS BRAZILIENSIS Miers 1886.

Notolopas brasiliensis Miers Challenger
Brachy. pag. 64 pl. VIII fig. 1 (1886).

HERBSTIA DEPRESSA Stimpson, 1860.

Herbstia depressa Stimpson, Ann. Lyc.
Nat. Hist. New-York v. VII pag. 185,
1860 (1862); A. M. Edwards, Miss. Sci.
au Mexique, Crust., pag. 77 (1875).

Herbstiella depressa Stimpson, loc.
cit. v. X pag. 93 (1871).

Herbstia (Herbstiella) depressa Miers,
Challenger Brachy., pag. 51, pl. VII fig. 2
(1886).

PUGETTIA SCUTIFORMIS (Dana 1851).

Peltinia scutiformis Dana, Amer. Jour.
uru. Sci. (2^a ser.) v. XI pag. 273 (1851);
U. S. Expl. Exp., Crust. v. XIII part. I
pag. 130 pl. V fig. 7 (1852); S. Smith,
Trans. Conn. Acad. v. II pag. 33 (1871-
1873).

Pugettia scutiformis Miers, Challenger
Brachy., pag. 40 « nota » (1886).

Cancer muricatus compressus, Petiver,
Petrograph. Amer. pl. XX fig. 8 (1712).

Acanthonyx petiveri Milne Edwards,
Hist. Nat. Crust. v. I pag. 343 (1834);
Dana, U. S. Expl. Exp. Crust., pag. 128
pl. 5 fig. 6 (1852); Guérin, in: de La
Sagra, Hist. Cuba pag. XXVIII (1857);
S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II pag. 33
(1871-1873); A. Milne Edwards, Crust.
Miss. Sci. au Mexique, pag. 143 pl. XXVII
fig. 7 (1878); Miers, Challenger Brachy.
pag. 42 (1886); Mary Rathbun, Proc.
U. S. Nat. Mus. v. XVII pag. 72 (1894).

ACANTHONYX PETIVERI Milne Edwards
1834.

Tyche emarginata White, Ann. Mag.
Nat. Hist. XX pag. 206, (1847); Mary

TYCHE EMARGINATA White, 1847.

Intercala-se, entre as linhas 4 e 5 da pag. 130, a designação de familia :

PERICERIDÆ:

PELIA ROTUNDA A. M. Edw. 1875.

Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XXI
pag. 573 (1899).

Pelia rotunda A. M. Edw., Crust.
Miss. Sci. au Mexique, pag. 74, pl. XVI
fig. 4. (1875); Mary Rathbun, Proc.
U. S. Nat. Mus., Washington, v. XXI
pag. 573 (1899).

EPIALTUS BRAZILIENSIS Dana 1852.

Epialtus brasiliensis Dana, U. S. Expl.
Exp., Crust. pag. 132, pl. 6 fig. 1 (1852);
S. Smith, Trans. Conn. Acad. v. II,
pag. 33 (1871-73).

LEUCIPPA PENTAGONA M. Edw. 1833.

Leucippa pentagona M. Edwards, Ann.
Soc. Entom., France II, pag. 517, pl.
XVIII B, figs. 1, 2 (1833); Mary Rathbun,
Proc. U. S. Nat. Mus., Washington,
v. XXI pag. 572 (1899).

Leucippa ensenadæ M. Edw. et Lucas,
in: D'Orbigny, Voyage dans l'Amérique
Mérid. VI part. I pag. 9 (1843); IX pl.
V fig. 3 (1847).

Leucippe laevis Dana. Amer. Journ.
Sci. 2^a ser. XI pag. 273 (1851); U. S.
Expl. Exp., Crust. pag. 135 pl. 6 fig. 5
(1852); S. Smith, Trans. Conn. Acad.
v. II pag. 33 (1871-73).

Cancer heros Herbst, Naturg. der
Krabben and Krebse, v. II pag. 165 pl.
XVIII fig. 102, e pl. XLII fig. 1 (1796).

Maia heros Bosc., Hist. Nat. Crust.
v. I pag. 251 (1802).

Pisa heros Latreille, Encyclop. Method.
v. X pag. 139 (1825).

Chorinus heros Leach. «Latreille» loc.
cit.; Milne Edwards, Hist. Nat. Crust.
v. I pag. 315 (1834); Atlas, Règn. Anim.
de Cuvier, pl. XXIX fig. 2; Gibbes, Proc.
Amer. Assoc. pag. 172, (1850); Guérin,
in: de la Sagra, Hist. Cuba pag. XXVII
(1857); Desbonne et Schramm, Crust.
de la Guadeloupe pag. 18, (1867); von
Martens, Arch. für Naturg. 18, Jahrg.
v. I, pag. 80, pl. IV fig. 2, (1872); A.
Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au
Mexique pag. 86 (1875); Kingsley, Proc.

APOCREMNUS SEPTEMSPINOSUS A. Milne Edwards 1879.

Acad. Nat. Sci., Philad. pag. 385 (1879); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVII pag. 65 (1894).

BATRACHONOTUS BRAZILIENSIS Mary Rathbun 1894.

Apocremnus septemspinosis A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 185, pl. XXXV fig. 5 (1879); Miers, Challenger Brachy. pag. 17 (1886); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVII pag. 57. (1894).

PODOCHELA RIISEI Stimpson 1860.

Batrachonotus brasiliensis M. Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVII pag. 54 (1894).

METOPORAPHIS FORFICULATUS A. M. Edw 1878.

Podochela riisei Stimpson, Ann. Lyc. Nat. Hist. New-York, v. VII pag. 196, 1860 (1862); A. M. Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique pag. 193 pl. XXXIV fig. 1, (1879); Miers, Challenger Brachy., pag. 11 (1886); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVII pag. 48 (1894).

Dryope falcipoda Desb. et Schramm, Crust. de la Guadeloupe pag. 2 (1867).

Podonema riisei Stimpson, Bull. Mus. Comp. Zool II pag. 126 (1870); Miers, Journ. Linn. Soc., London v. XIV pag. 543 (1879).

Coryrhnynchus riisei Kingsley, Amer. Nat. v. XIII pag. 585 (1879), Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 384 (1879).

Metoporaphis forficulatus A. Milne Edwards, Crust. Miss. Sci. au Mexique, pag. 174 pl. XXXI fig. 3 (1878); Miers, Challenger Brachy. pag. 5 (1886).

Cancer sagittarius Fabricius, Entom. System. II pag. 442 (1793).

Cancer seticornis Herbst, Naturg. der Krabben und Krebse v. I pag. 299 e v. III pag. 27, pl. XVI fig. 91 e pl. LV fig. 2 (1782 e 1799).

Inachus sagittarius Fabricius, Suppl. Entom. System. pag. 359 (1798).

Macropus sagittarius Latreille, Hist. Nat. Crust. Insect. II pag. 112 (1802).

LEPTOPODIA SAGITTARIA (Fabricius 1793).

Leptopodia sagittaria Leach, Zool. Misc. v. II pag. 16 pl. LXVII (1815); Latreille, Encyclop. Method. pl. 299 fig. 1 (1823); Desmarest, Consid. Crust. pag. 155 pl. XVI fig. 2 (1825); Guérin, Icon. Règn. Anim. Crust. pl. 11 fig. 4 (1829-1844); Milne Edwards, Hist. Nat. Crust. v. I pag. 276 (1834), Atlas Règn. Anim., Cuvier, 3^e ed. pl. XXVI fig. 1 e pl. 36 fig. 1 da ed. Renouard; Gibbes, Proc. Amer. Assoc. pag. 169 (1850); von Martens, Arch. für Naturg. 38 Jahrg. v. I pag. 79 (1872); A. Milne Edwards, Crust., Miss. Sci. au Mexique pag. 172 (1878) «partim»; Kingsley, Proc. Acad. Nat. Sci., Philad., pag. 383 (1879); Miers, Challenger Brachy. pag. 4 (1886); Mary Rathbun, Proc. U. S. Nat. Mus. v. XVII pag. 44 (1894).

Leptopodia ornata Guilding, Trans. Linn. Soc., London v. XIV pag. 335 (1823).

Leptopodia lanceolata Brullé, in: Webb and Berthelot, Hist. Canaries pl. I (1835-1844).

INDICE

« Os synonymos são impressos em italicico »

A

Pags.		Pags.	
Acanthephyra edwardsi S. Bate	10, 76	Alpheus æquidactylus Locking.	9
Acanthonyx petiveri M. Edw.	66, 138	» <i>formosus</i> Gibbes.	73
Achelous ordwayi Stimpson	56, 120	» <i>heterochelis</i> Say	9, 74
» <i>ruber</i> A. M. Edw.	121	» <i>intrinsecus</i> S. Bate.	10, 76
» <i>sebai</i> (M. Edw.)	56, 120	» <i>lularius</i> Sauss.	73
» <i>spinicarpus</i> Stimpson	56, 121	» <i>malleator</i> Dana.	9, 73
» <i>spinimanus</i> (Latr.).	56, 119, 120	» <i>minor</i> Locking.	76
Actaea inornata M. Rathb.	61, 129	» <i>minus</i> Say	9, 73
» <i>nodosa</i> Stimpson	129	» <i>saulcyi</i> Guérin.	76
» <i>rufopunctata</i> (M. Edw.)	61, 128	» <i>tridentulatus</i> Dana.	9, 73
» var. <i>nodosa</i> (Stimpson) .	61, 129	Amphiplectus depressus S. Bate	10, 76
Æglea intermedia C. Girard.	23, 84	Amphitrite edwardsi Locking.	121
» <i>laevis</i> (Latr.)	21, 22, 23, 83	Apoeremnus septemspinosis A. M. Edw. .	67, 140
» <i>odebrechtii</i> Fritz Müll.	21, 22, 23, 84	Aratus pisoni M. Edw.	41, 103
Albunea lucasi Sauss.	30	Artemesia longinaris S. Bate.	7, 73
» <i>oxyophthalma</i> Leach.	88	Astacus fluviatilis americanus Seba	72
» <i>pareti</i> Guérin	30, 88	» » <i>jamaicensis</i> Sloane	78
» <i>scutellata</i> Fabr.	88	Astacus fluviatilis (L.).	14
Alpheus <i>armillatus</i> M. Edw.	73	Atyoida potimirim Fr. Müll.	8, 74
» <i>bispinosus</i> Streets.	73		

B

Bathyplax typhlus A. M. Edw.	33, 116	<i>Bernhardus criniticornis</i> Dana.	88
» var. <i>oculifrons</i> Miers. .	53, 116	<i>Bithynis forceps</i> S. Bate	77
Batrachonotus brasiliensis M. Rathb. .	67, 140	» <i>jamaicensis</i> S. Bate	79
Benthesicymus brasiliensis S. Bate . . .	7, 73	» <i>spinimanus</i> S. Bate	80

C

	Pags.		Pags.
<i>Calappa angustata</i> Fabr.	97	<i>Cancer gamarellus</i> setiferus Herbst.	73
» <i>flammea</i> (Herbst)	96	» <i>grapsus</i> L.	99
» <i>gilloides</i> Stimp.	97	» <i>heros</i> Herbst.	139
» <i>gallus</i> (Herbst.)	36, 96,	» <i>hirsutus americanus</i> Seba.	111
» <i>granulata</i> de Haan	96	» <i>hispidus</i> Herbst	130
» <i>marmorata</i> Fabr.	96	» <i>limosus</i> Say.	123
<i>Calcinus sulcatus</i> (M. Edw.)	27,	» <i>longimanus mas</i> L.	129
<i>Callinectes africanus</i> A. M. Edw.	118	» <i>macrocheles</i> Seba.	129
» <i>boecouri</i> A. M. Edw.	53,	» <i>mantis chiragra</i> Herbst.	69
» <i>cayennensis</i> A. M. Edw.	118	» <i>marinus scutiformis</i> Seba.	120
» <i>danai</i> Smith.	54, 55,	» <i>marmoratus</i> Fabr.	96
» <i>diacanthus</i> Ordw.	117	» <i>mediterraneus</i> Herbst.	93
» <i>exasperatus</i> Gerstaeck.	54, 55,	» <i>muricatus compressus</i> Petiver.	138
» <i>hastatus</i> Ordw.	117	» <i>panope</i> Say.	123
» <i>larvatus</i> Ordw.	118	» <i>parvulus</i> Fabr.	123
» <i>marginatus</i> A. M. Edw.	55,	» <i>princeps</i> Herbst.	97
» <i>ornatus</i> Ordw.	54,	» <i>punctulatus</i> Browne.	95
» <i>sapidus acutidens</i> M. Rathb.	117	» <i>rumpfi</i> Herbst.	128
» <i>sapidus</i> M. Rathb.	54, 116,	» <i>sagittarius</i> Fabr.	140
» var.: <i>acutidens</i> (M. Rathb.)	54,	» <i>scopelarius</i> Herbst.	86
» <i>tumidus</i> Ordw.	118	» <i>septemdentatus</i> Herbst.	109
<i>Campylonotus capensis</i> S. Bate.	13,	» <i>seticornis</i> Herbst.	140
<i>Cancer aculeatus</i> Say.	122	» <i>setiferus</i> L.	72
» » Herbst.	132	» <i>squamosus</i> Herbst.	106
» <i>arenarius</i> Catesby	115	» <i>una</i> L.	112
» <i>arrosor</i> Herbst.	85	» <i>variegatus</i> Fabr.	101
» <i>astacus jamaicensis</i> Herbst	78	» <i>vocator</i> Herbst.	114
» <i>carinatus</i> Olivi.	8	<i>Cardisoma armatum</i> Herbst.	111
» <i>corallinus</i> Herbst.	127	» <i>cordata de Haan</i>	111
» Leach.	127	» <i>diurnum</i> Gill.	111
» <i>cordatus</i> L.	111	» <i>guanhumi</i> Latr.	50,
» <i>chelis crassissimis</i> Catesby	96	» var.: <i>carnifex</i> (Herbst).	5
» <i>cornudo</i> Herbst.	136	<i>Carpilius corallinus</i> (Herbst).	60,
» <i>coronatus</i> Herbst.	131	<i>Chasmagnathus granulatus</i> Dana.	42,
» <i>coryphe</i> Herbst.	131	<i>Chasmocarcinus typicus</i> M. Rathb.	53,
» <i>depressus</i> Fabr.	106	<i>Chlorodius floridanus</i> Gibbes.	129
» <i>emeritus</i> L.	89	» <i>limosus</i> Desb., Schr.	128
» <i>falcatus</i> Forshael.	69	<i>Chorinus armatus</i> Randall.	137
» <i>flammeus</i> Herbst.	96	» <i>heros</i> (Herbst.).	67,
» <i>gallus</i> Herbst	96	<i>Clibanarius antillensis</i> Stimp.	29,
» (<i>Calappa</i>) <i>gillus</i> Latr.	96	» <i>braziliensis</i> Dana.	29,
» <i>gonagra</i> Fabr.	122	» <i>formosus</i> Ives.	28
		» <i>scopelarius</i> (Herbst) 27, 28, 29,	86

Pags.		Pags.
Clibanarius speciosus Miers	29,	87
" vittatus (Bosc)	27, 28,	29,
Cœnobia diogenes (Latr.)	23,	84
<i>Coryrhynchus riisei</i> Kingsl.		140
Cronius bispinosus Miers	57,	121
" ruber (Lam.)	57,	121
<i>Cryptograpsus cirripes</i> Smith		102
<i>Cryptopodia granulata</i> Gibbes		129
<i>Cyclograpsus integer</i> M. Edw.	41,	105
<i>Cyloxoanthops denticulatus</i> (White) . . .	61,	128
<i>Cyrtograpsus cirripes</i> (Smith)	39,	102

D

Dilocarcinus <i>armatus</i> A. M. Edw.	43,	108	Dilocarcinus <i>petropolitanus</i> (Goldi)		108
" <i>castelnau</i> M. Edw	44,	109	" <i>pictus</i> M. Edw.		44
" <i>dentatus</i> (Randall)	44, 48,	49,	" <i>septemdentatus</i> (Herbst)	44,	49
" <i>emarginatus</i> M. Edw		44	" <i>spinifer</i> M. Edw.	44, 45,	49,
" <i>laevifrons</i> C. Mor.	44,	48,	Dissodactylus <i>crinitichelis</i> C. Mor.		37
" <i>margaritifrons</i> Ortm.		44	" <i>nitidus</i> Smith		37
" <i>multidentatus</i> Martens		44	Dromia lator M. Edw.		34,
" <i>panoplus</i> (Martens)		108	Dromidia antillensis Stimpson		34,
" <i>pardalinus</i> Gerstaeck.		44	<i>Dryope falcipoda</i> Desb., Schr.		140

E

<i>Ebalia (Lithadia) brasiliensis</i> Martens	95	<i>Eucrate crassimanus</i> Dana		116
<i>Epialtus bituberculatus</i> M. Edw.	66	<i>Eucratopsis crassimanus</i> (Dana)	53,	116
" <i>braziliensis</i> Dana.	66,	<i>Eupagurus criniticornis</i> (Dana)		29
" <i>marginatus</i> Bell.		" <i>occlusus</i> Henders.	29,	88
<i>Eriphia gonagra</i> (Fabr.)	57,	<i>Eurypanopeus parvulus</i> A. M. Edw.		126
<i>Eryon caribensis</i> Fréminv.	90	" <i>politus</i> A. M. Edw.		126
<i>Ethusina abyssicola</i> Smith.	33,	<i>Eurypodium latreillei</i> Guér.		68
<i>Etisus occidentalis</i> White	128	<i>Eurytium limosum</i> Stimpson		125

G

<i>Galathea laevis</i> Latr.	83	<i>Gelasimus crenulatus</i> Lockingt.		115
<i>Galathodes erinaceus</i> A. M. Edw.	83	" <i>gibbosus</i> Smith.		113
<i>Gallus gallus</i> de Haan	97	" <i>maracoani</i> Latr.		113
<i>Gecarcinus fossor</i> Desm.	112	" <i>mordax</i> Smith.		114
" <i>lagostoma</i> M. Edw.	49,	" <i>palustris</i> M. Edw.		114
" <i>ruricola</i> (L.)	49,	" <i>pugnax</i> Smith.		114
" <i>uca</i> Lam.	112	" <i>rapax</i> Smith.		114
<i>Gecarcoida lalandei</i> M. Edw.	49,	" <i>sp. Sauss.</i>		114
<i>Gelasimus affinis</i> Streets	115	" <i>stenodactylus</i> M. Edw.		113
" <i>armatus</i> Smith.	113	" <i>vocator</i> Martens.		114
" <i>brevifrons</i> Stimpson	114	<i>Gennadas paryus</i> S. Bate.	8,	74

40

	Pags.		Pags.
<i>Geryon quinquedens</i> Smith.	32, 416	<i>Grapsus maculatus</i> var.: <i>pharaonis</i> A. M. <i>Edw.</i>	100
<i>Glyphaerangon aculeata</i> A. M. Edw.	80	<i>Grapsus marginatus</i> Latr.	101
<i>Gonodaetylus chiragra</i> Latr.	69	» <i>maurus</i> Lucas	103
» <i>falcatus</i> (Forskael)	70	» <i>ornatus</i> M. Edw.	100
» <i>smithi</i> Pocock.	70	» <i>pelli</i> Herklots	99
<i>Goniograpsus cruentatus</i> Dana.	99	» <i>personatus</i> Lam.	101
» <i>innotatus</i> Dana	102	» <i>pharaonis</i> M. Edw.	100
» <i>simplex</i> Dana.	103	» <i>Heller</i>	100
<i>Goniopsis cruentatus</i> (Latr.)	39, 98	» <i>pictus</i> Latr.	99
» <i>pictus de Haan</i>	100	» <i>Qnoy at Gaym.</i>	101
» <i>ruricola</i> White.	99	» <i>var.: ocellatus</i> Studer.	100
<i>Gonoplaax maracoani</i> Lam.	113	» <i>planifrons</i> Dana	101
<i>Grapsus grapsus</i> (L.)	39, 99, 401	» <i>strigillatus</i> White	101
» <i>altifrons</i> Stimp.	100	» <i>strigosus</i> Brullé	100
» <i>cruentatus</i> Latr.	98	» <i>transversus</i> Gibbes	102
» <i>declivifrons</i> Heller	103	» <i>variegatus</i> Latr.	101
» <i>gracilipes</i> M. Edw.	100	» <i>webbi</i> M. Edw.	100
» <i>guadalupensis</i> Desb., Schr.	103	» (<i>Leptograpsus</i>) <i>miniatus</i> Martens.	102
» <i>longipes</i> Randall.	99	<i>Guaia punctata</i> M. Edw.	93
» <i>maculatus</i> M. Edw.	100		

H

<i>Halopsyche lutaria</i> Sauss.	75	<i>Ferbstiella depressa</i> Stimp.	138
<i>Helice granulata</i> Heller.	106	<i>Heterocrypta granulata</i> (Gibbes).	61, 129
<i>Hepatus augustatus</i> Dana	97	<i>Hippa analoga</i> Stimp.	30, 31, 90
» <i>callapoides</i> Bosc	97	» <i>emerita</i> (L.)	30, 31, 89
» <i>decorus</i> (Herbst).	36	» <i>talpoida</i> Say.	30, 31, 89
» <i>fasciatus</i> Latr.	97	<i>Hippolyte exiliostratus</i> Dana.	10, 76
» <i>princeps</i> (Herbst).	36, 97,	» <i>obliquimanus</i> Dana.	10, 76
» <i>tuberculatus</i> Sauss.	36	<i>Hylaeocarcinus humei</i> Wood-Mason.	110
<i>Herbstia depressa</i> Stimp.	65,	<i>Hymenodora mollis</i> Smith.	10, 76
<i>Herbstia</i> (<i>Herbstiella</i>) <i>depressa</i> Miers . . .	138	<i>Hypoconcha panamensis</i> Smith	34

I

<i>Inachus saggittarius</i> Fabr.	140
---	-----

L

<i>Lambrus crenulatus</i> Sauss.	130	<i>Leander paulensis</i> Ortm.	11, 76
» <i>guérini</i> B. Capello	61, 62, 129	» <i>potitinga</i> Ortm.	12, 77
» <i>lupooides</i> White.	129	<i>Lepidops sentellata</i> (Fabr.).	30, 31, 88
» <i>serratus</i> M. Edw.	62, 129	<i>Leptodius floridanus</i> (Gibbes).	60, 127

	Pags.		Pags.
<i>Leptograpsus ansoni</i> M. Edw.	102	<i>Libinia spinosa</i> M. Edw.	64, 137
» <i>bertheloti</i> M. Edw.	102	<i>Limnacrinus intermedius</i> de Man.	110
» <i>gayi</i> M. Edw.	102	<i>Lithadia brasiliensis</i> Martens.	35
» <i>rugulosus</i> M. Edw.	102	» <i>cariosa</i> Stimp.	35
» <i>variegatus</i> (Fabr.).	39,	<i>Lophactaea lobata</i> (M. Edw.)	addenda
» <i>terreauxi</i> M. Edw.	102	<i>Lucifer acicularis</i> Dana	6, 72
<i>Leptopisa setirostris</i> Stimp.	64, 13 ⁵	<i>Lupa cibraria</i> M. Edw.	119
<i>Leptopodia lanceolata</i> Brullé.	141	» <i>diacantha</i> de Kay.	117
» <i>lineata</i> Göldi.	68	» » <i>Dan.t.</i>	117
» <i>ornata</i> Guilding.	141	» <i>exosperata</i> Gerstaeck.	118
» <i>sagittaria</i> (Fabr.).	68, 140,	» <i>hastata</i> Say.	116
<i>Leucippa ensenadae</i> M. Edw., Luc.	139	» <i>maculata</i> Say.	119
» <i>lævis</i> Dana	139	» <i>pudica</i> Gerstaeck.	119
» <i>pentagona</i> M. Edw.	66,	» <i>rubra</i> M. Edw.	121
<i>Libidoclea brasiliensis</i> Heller.	137	» <i>sebea</i> M. Edw.	120
<i>Libinia brasiliensis</i> (Heller).	63,	» <i>spinimana</i> Desm.	120
» <i>ferreirai</i> B. Capello.	63,	<i>Lysiosquilla inornata</i> Dana	70
» <i>gibbosa</i> A. M. Edw.	63,	» <i>scabrieauda</i> (Lam.).	4, 70

M

<i>Macrobrachium americanum</i> S. Bate.	79	<i>Mithraculus forceps</i> A. M. Edw.	131
<i>Macroceloma concavum</i> (Miers).	64,	» <i>sculptus</i> Stimp.	133
» <i>septemspinosum</i> (Stimp.).	64,	<i>Mithrax</i> (<i>Mithraculus</i>) <i>sculptus</i> Ortm. . .	133
» <i>tenuirostratum</i> M. Rathb.	135	<i>Mithrax aculeatus</i> (Herbst).	63, 132
» <i>trispinosum</i> (Latr.).	64, 135,	» <i>brasiliensis</i> M. Rathb.	62, 132
<i>Macromysis gracilis</i> Dana.	6,	» <i>cornutus</i> Saussure.	62, 131
<i>Macropus sagittarius</i> Latr.	140	» <i>coronatus</i> (Herbst).	62, 131
<i>Maia heros</i> Herbst.	139	» <i>coryphe</i> M. Rathb.	132
» <i>sculpta</i> Lam.	133	» <i>cristulipes</i> (Stimp.).	63, 134
» <i>spinicincta</i> Lam.	130	» <i>forceps</i> (A. M. Edw.).	62, 131
» <i>taurus</i> Lam.	136	» <i>hemphilli</i> M. Rathb.	63, 132
<i>Mantis marina barbadensis</i> Petiver.	69	» <i>hirsutipes</i> Miers.	131
<i>Menippe mercenaria</i> (Say)	60	» <i>hispidus</i> (Herbst).	62, 130
» <i>rumpfii</i> (Fabr.).	60,	» » <i>var. pleuracanthus</i> Miers.	131
<i>Metopograpsus dubius</i> Sauss.	102	» <i>minutus</i> Sauss.	133
» <i>gracilis</i> Sauss.	103	» <i>pleuracanthus</i> Stimp.	131
» <i>miniatus</i> Sauss.	102	» <i>sculptus</i> (Lam.).	63, 133
<i>Metoporaphis forcipulatus</i> A. M. Edw.	68,	» » <i>Desh., Schr.</i>	132
<i>Micropanope spinipes</i> A. M. Edw.	60,	» <i>spinicinctus</i> Desm.	130
» <i>xanthiformis</i> (A. M. Edw.).	60,	<i>Mithrax</i> (<i>Teleophrys</i>) <i>cristulipes</i> Miers . .	134
<i>Microphrys bicornutus</i> (Latr.).	63,	<i>Munida erinacea</i> (A. M. Edw.).	21, 83
<i>Milnia bicornuta</i> Stimp.	134	» <i>miles</i> A. M. Edw.	21, 83
<i>Minyocerus augustus</i> (Dana).	32,	» <i>spinifrons</i> Henders.	21, 83
<i>Mithraculus coronatus</i> White	131,	» <i>stimpsoni</i> A. M. Edw.	21, 83

N

	Pags.		Pags.	
Neptunus cibrarius (Lam.)	56,	119	Neptunus sebæ A. M. Edw.	120
» marginatus A. M. Edw.	118		» (Helenus) spinicorpus A. M. Edw.	121
» (Achelous) ordwayi M. Rathb. . .	121		Nothocaris geniculatus (A. M. Edw.)	8,
» ? pudica Miers.	119		Notolopas brasiliensis Miers	63,
» pudicus Gerstaeck.	56,	119	Notostomus brevirostris S. Bate	40,
				76

O

Ocypoda arenaria (Catesby)	52,	115	Oedipleura occidentalis Ortm.	51
» albicans Latr.	115		Omalacantha hirsuta Streets.	135
» gigantea Fréminv.	111		Orthostoma gen.	42
» maracoani Latr.	113		» dentatum Randall.	109
» quadrata Latr.	115		» devillei (M. Edw.)	109
» rhombea M. Edw.	115		» panoplus (Martens)	108
» ruricola Fréminv.	111		» septendentatus (Herbst)	110
Ocypode cordata Latr.	112		» spiniferum (M. Edw.)	109
» fossor Latr.	112		Othonia therminieri Schr.	134
Oedipleura cordata (L.)	50, 113,	111		

P

Pachycheles mexicanus Streets.	32,	91	Pagurus granulatus Olivier.	85
» moniliferus (Dana)	32,	91	» imperator Miers.	25
» rudis Stimpson.	32,	91	» incisus Lam.	86
Pachygrapsus advena Catta.	103		» insignis Sauss.	24,
» gracilis (Sauss.)	40,	103	» loxocheilis C. Mor.	24
» » Stimpson.	104		» maculatus Catesby.	99
» intermedius Heller.	103		» miliarius Bosc.	85
» lævimanus Stimpson.	102		» petersi A. M. Edw.	24,
» maurus Heller.	103		» sclopetaeus Bosc.	86
» simplex Stimpson.	103		» striatus Latr.	24,
» socius Stimpson.	103		» strigosus Bosc.	85
» transversus (Gibbes)	40, 102,	103	» sulcatus M. Edw.	86
» » var.: maurus (Luc.).	40,	103	» vittatus Bosc.	87
Paguristes spinipes A. M. Edw.	29,	88	Palæmon acanthurus Wieg.	12,
» visor Henders.	88		» amazonicus Heller.	12,
Pagurus arrosor (Herbst).	24,	85	» aztecus Sauss.	14,
» cubensis Sauss.	87		» brachydactylus Wieg.	79
» diogenes Latr.	84		» brasiliensis Heller.	78
» granulimanus Miers.	25		» carcinus Fabr.	78
			» consobrinus Sauss.	14

	Pags.		Pags.
<i>Palæmon ensiculus</i> Smith	77	<i>Pelocarcinus lalandei</i> M. Edw.'	110
» <i>forceps</i> M. Edw.	77	» <i>marchei</i> A. M. Edw.	110
» <i>iheringi</i> Ortm.	79	<i>Peltinia scutiformis</i> Dana.	138
» <i>jamaicensis</i> (Herbst)	78	<i>Penæus brasiliensis</i> Latr.	6, 72
» <i>jelskii</i> Miers	77	» <i>brevirostris</i> Kingsl.	72
» <i>lamarrei de Man</i>	77	» <i>carinatus</i> Olivier	73
» <i>nattereri</i> Heller	78	» <i>fluviaialis</i> Say	73
» <i>olfersi</i> Wieg.	79	» <i>kröyeri</i> Heller.	7, 73
» <i>potiuma</i> Fritz Müll.	79	» <i>orbignyanus</i> Latr.	7, 73
» <i>punctulatus</i> Randall	79	» <i>setiferus</i> (L.)	7, 72
» <i>setifrus</i> Olivier.	73	<i>Pericera bicornata</i> M. Edw.	134
» <i>spinimanus</i> M. Edw.	80	» <i>bicornis</i> Sauss.	134
» <i>vollenhoveni</i> Herklots.	79	» <i>bicornuta</i> Guér.	134
<i>Palinurus americanus</i> M. Edw.	82	» <i>cornuta</i> (Herbst)	64, 136
» <i>argus</i> Latr.	81	» <i>septemspinosa</i> Stimp.	136
» <i>echinatus</i> Smith	82	» <i>trispinosa</i> Guér.	135
» <i>guttatus</i> Latr.	81	<i>Persephone guaia</i> Bell	95
» <i>japonicus</i> de Haan	82	» <i>lamarchii</i> Leach.	95
» <i>lævicauda</i> Latr.	82	» <i>latreillei</i> Leach	95
» <i>ricordi</i> Guér.	82	» <i>punctata</i> (Browne)	35, 95
<i>Pandalus geniculatus</i> A. M. Edw.	74	<i>Petrolisthes armatus</i> Stimp.	99
<i>Panopeus angustifrons</i> Rathb., Bened. .	59,	» <i>asiaticus</i> Stimp.	92
» <i>areolatus</i> M. Rathb., Bened. 58,	125	» <i>braziliensis</i> Smith.	94
» <i>crassus</i> A. M. Edw.	59,	» <i>dane</i> Kingsl.	94
» <i>dissimilis</i> M. Rathb., Bened. .	59,	» <i>dentatus</i> Henders.	92
» <i>hartti</i> Smith.	59,	» var. <i>de Man</i>	92
» <i>herbsti</i> M. Edw.	58,	» <i>galathinus</i> (Bosc).	34,
» var.: <i>granulosus</i> A. M.		» <i>iheringi</i> Ortm.	93
Edw.	125	» <i>lamarcki</i> (Leach)	33,
» <i>herbsti</i> var.: <i>obesus</i> Smith . . .	125	» var.: <i>asiaticus</i>	
» <i>lacustris</i> Desb. Schr.	124	(Leach.)	33,
» <i>limosus</i> (Say)	59,	» <i>leporinoides</i> Ortm.	92
» <i>occidentalis</i> Sauss.	124	» <i>marginatus</i> Stimp.	92
» <i>parvulus</i> (Fabr.)	59,	» <i>occidentalis</i> Stimp.	93
» <i>politus</i> Smith	125	» <i>serratus</i> Henders.	34,
» <i>rugosus</i> A. M. Edw.	59,	» <i>sexspinosus</i> Stimp.	93
» <i>serratus</i> Sauss.	124	<i>Petrochirus granulatus</i> Olivier.	23,
» <i>wurdemanni</i> Gibbes	59,	<i>Picroceroides tubularis</i> Miers.	64,
» <i>xanthiformis</i> A. M. Edw.	127	<i>Pilumnus aculeatus</i> (Say).	57,
<i>Panulirus argus</i> (Fabr.)	81	» <i>braziliensis</i> Miers.	57,
» <i>guttatus</i> (Latr.)	82	» <i>floridanus</i> Stimp.	57,
<i>Parastacus brasiliensis</i> (Martens).	80	» <i>fragosus</i> var. M. Edw.	58,
» <i>pilimanus</i> (Martens)	80	» <i>quoyi</i> M. Edw.	57,
» <i>saffordi</i> W. Faxon.	80	» <i>reticulatus</i> Stimp.	58
<i>Parapagurus gracilis</i> Henders.	87	» <i>tessellatus</i> A. M. Edw.	58,
<i>Pelia rotunda</i> A. M. Edw.	66,	<i>Pinnaxodes tomentosus</i> Ortm.	39,
<i>Pelocarcinus cailloti</i> A. M. Edw.	110	<i>Pinnixa chaetopterana</i> Stimp.	38,
			98

	Pags.		Pags.
<i>Pinnixa cylindrica</i> Stimp.	98	<i>Porcellana asiatica</i> Gray	92
<i>Pisa bicornata</i> Gibbes.	134	» <i>boscii</i> Dana	93
» <i>bicornuta</i> Latr.	134	» <i>daneae</i> Gibbes.	93
» <i>golibica</i> Desb., Schr.	133	» <i>frontalis</i> Heller.	32, 91
» <i>heros</i> Latr.	139	» <i>galathina</i> Bosc.	93
» <i>purpurea</i> Desb., Schr.	133	» <i>gundlachi</i> Guérin	93
<i>Pisidia asiatica</i> Leach.	92	» <i>leporina</i> Heller.	92
<i>Pitho lherminieri</i> (Schramm).	63, 134	» <i>monilifera</i> Dana.	91
<i>Plagusia depressa</i> (Fabr.).	42, 105	» <i>sexspinosa</i> Gibbes	93
» » var.: <i>tuberculata</i> (Lam.) . .	42	» <i>speciosa</i> Dana	92
» <i>depressa</i> Say.	106	» <i>stellicola</i> Fr. Müll.	91
» <i>gracilis</i> Sauss.	106	<i>Portunus cibrarius</i> Lam.	119
» <i>sayi</i> De Kay.	106	» <i>pellagicus</i> Latr.	119
» <i>squamosa</i> Latr.	106	» <i>ruber</i> Lam.	121
<i>Plesionika uniproducta</i> S. Bate	8, 74	» <i>spinimanus</i> Latr.	119
<i>Podochela riisei</i> Stimp.	67, 140	<i>Pseudocarcinus rumpfii</i> M. Edw.	128
» <i>lamelligera</i> (Stimp.).	67	<i>Pseudothelphusa agassizi</i> M. Rathb.	42, 107
<i>Podonema riisei</i> Stimp.	140	<i>Puggettia scutiformis</i> (Dana).	63, 138
<i>Porcellana armata</i> Gibbes.	92		

R

<i>Rachitria spinalis</i> Dana	6, 71	<i>Remipes cubensis</i> Sauss.	90
<i>Remipes barbadensis</i> Stimp.	31, 90	» <i>scutellatus</i> (Fabr.).	31, 90

S

<i>Scyllarus aequinoctialis</i> Fabr.	20, 82	<i>Sesarma recta</i> de Man.	104
<i>Senex argus</i> (Latr.)	16, 17, 19, 81	» <i>rubripes</i> M. Rathb.	41, 105
» <i>brevispes</i> Pfeffer.	18	» <i>stimpsoni</i> Miers.	104
» <i>fasciatus</i> (Fabr.).	18	<i>Sicyonia carinata</i> (Olivier).	7, 73
» <i>guttatus</i> (Latr.).	16, 17, 19, 81,	» <i>edwardsi</i> Miers.	7
» <i>laevicauda</i> (Latr.).	17, 18,	» <i>sculpta</i> M. Edw.	7
» <i>longipes</i> Pfeffer.	20	<i>Spelaeophorus elevatus</i> M. Rathb.	35, 93
» <i>ornatus</i> (Fabr.).	17,	<i>Squilla chiragra</i> Fabr.	69
» <i>sulcatus</i> Lam.	18	» <i>dubia</i> M. Edw.	2, 3, 4, 5,
<i>Sesarma americana</i> Sauss.	104	» <i>dufresni</i> Leitch (Miers).	5, 71
» <i>angustipes</i> Dana.	40, 41, 104	» <i>haereni</i> Herklots.	70
» <i>benedicti</i> M. Rathb.	40, 104	» <i>mantis</i> Rond.	2, 3, 4,
» <i>chiragra</i> Ortm.	104	» <i>nepa</i> M. Edw.	2, 3
» <i>miersi</i> M. Rathb.	41, 104, 103	» <i>prasinolineata</i> Dana	5, 71
» <i>mulleri</i> A. M. Edw.	104	» <i>rubrolineata</i> Dana	2, 3, 4,
» <i>Miers</i>	103	» <i>scabricauda</i> Lam.	70
» <i>pisoni</i> M. Edw.	103	» <i>scorpio</i> M. Edw.	2, 3
» <i>recta</i> Randall	41, 104	<i>Stenorhynchus longirostris</i> Göldi,	67, 108

	Pags.		Pags.
Sylviocarcinus cameroni Nobili	44	Sylviocarcinus <i>panoplus</i> Martens	45, 108
" devillei M. Edw.	44, 45, 47, 108	" <i>peruvianus</i> A. M. Edw.	44
" latidens A. M. Edw.	44	" <i>petropolitanus</i> Göldi.	45, 108

T

<i>Teleophrys cristulipes</i> Stimp.	134	Trichodactylus <i>fluvialis</i> Latr.	45, 46, 107
<i>Tetraxanthus bidentatus</i> (A. M. Edw.) .	61, 138	" <i>panoplus</i> (Martens)	43, 46, 108
<i>Tiarina setirostris</i> Stimp.	133	" <i>petropolitanus</i> (Göldi)	46, 108
<i>Trichodactylus borellianus</i> Nobili	43, 108	" <i>punctatus</i> Eydou, Soul.	107
" <i>cunninghami</i> (Bate)	45, 108	" <i>quadratus</i> M. Edw.	107
" " A. M. Edw.	108	" <i>sp. (fluvialis)</i> Fr. Müll. .	108
" <i>crassus</i> A. M. Edw.	45, 107	<i>Tyche emarginata</i> White.	66, 138
" <i>dentatus</i> M. Edw.	43, 46, 108		

U

<i>Uca cordata</i> (L.)	113	<i>Uca stenodactyla</i> (M. Edw., Lue.)	31, 113
" <i>cunninghami</i> Bate.	107	" " var.: <i>gibbosa</i> (Smith). 31, 113	
" <i>gibbosa</i> (Smith).	113	" <i>uca</i> Latr.	112
" <i>laevis</i> M. Edw.	31, 112	" <i>una</i> Latr.	30, 111, 112
" <i>maracoani</i> (Latr.)	31, 113	" <i>vocator</i> (Herbst).	31, 114

X

<i>Xantho denticulatus</i> White	128	<i>Xanthodes bidentatus</i> A. M. Edw.	128
" <i>parvulus</i> M. Edw.	123	<i>Xiphopenaeus hartli</i> Smith.	73
" <i>rufopunctatus</i> M. Edw.	128		

Z

<i>Zanclifer caribensis</i> (Fréminv.)	31, 90
--	--------



Corrigenda

Pag. 5 linha 5 leia-se no logar de Danna, Dana.

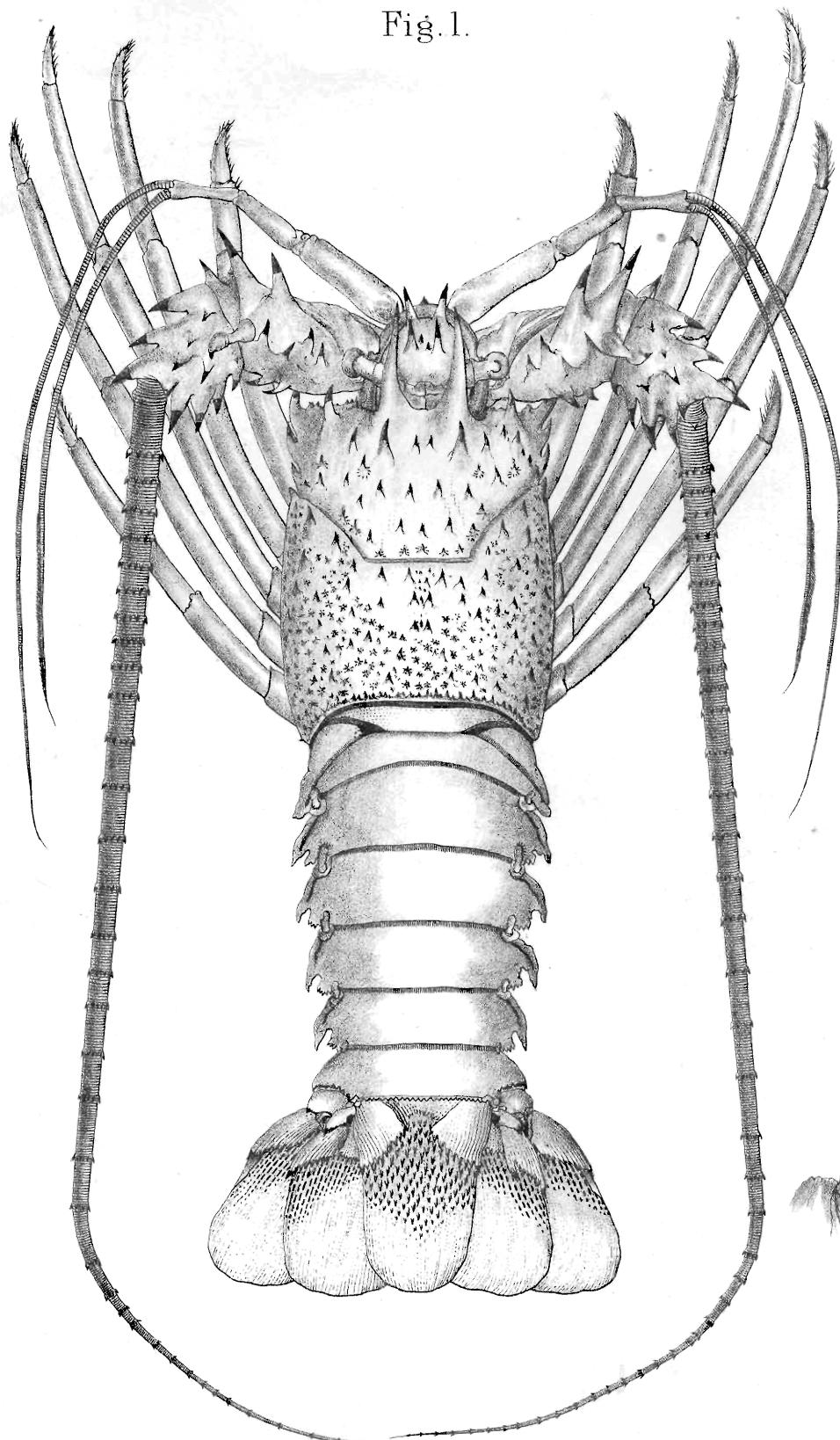
- » » » 11 » » » aos, os.
» » » 29 » » » da, de.
» 13 » 7 » » » Herbest, Herbst.
» 14 » 6 » » » Decopodes, Decapodes.
» 17 » 25 » » » me, nos.
» 18 » 38 » » » creio, cremos.
» 27 » 48 » » » observamos, observar.
» 36 » 7 » » » Herbst, (Herbst).
» » » 17 » » » cephalotorax, cephalothorax.
» 42 » 22 » » » Lam. (Lam.)
» 49 » 28 » » » L., (L.)
» 52 » 27 » » » Gerion, Geryon.
» 54 » 13 » » » Callinectes tumidus, Callinectes exasperatus.
» 88 » 28 » » » axyophthalma, oxyophthalma.
» 90 » 18 » » » Pterigraph, Petrigraph.
» 91 » 10 » » » setellicola, stelllicola.
» 102 » 43 » » » Mantens, Martens.
» 113 » 6 » » » Uca stenodactyla Milne Edwards et Lucas (1843), Uca
stenodactyla (Milne Edwards et Lucas, 1843).
» 117 linha 31 leia-se no logar de Bostou, Boston.
» 131 » 4 » » » Stimpson, Stimpson.
» » » 17 » » » Chanlenger, Challenger.
» » » 27 » » » Challnenger, Challenger.
» 146 » 28 » » » Hylæocarcinus humei Wood Mason, *Hylæocarcinus humei*
Wood Mason.
» 24 a nota refere-se á palavra loxocheilis, linha 25.
» 34 linhas 1 e 2 da nota, leia-se no logar de Hypoconcha, Hypoconcha.
» 47 linha 2 da nota, leia-se no logar de creio, cremos.
» 60 » 1 » » » » Menipe, Menippe.
» 67 » 2 » » » » langirostris, longirostris.
-

ESTAMPA I

FIG. I — *Senex lœvicauda* Latr. $\frac{2}{3}$ do tamanho natural.

- » 1 a — 3º maxillipede (externo).
- » 1 b — 2º maxillipede (médio).

Fig. 1.



ESTAMPA II

FIG. 1 — *Pagurus loxochelis* (nov. sp.), tamanho natural.

- » 1 *a* — parte anterior do cephalothorax e appendices cephalicos $\frac{9}{1}$.
- » 1 *b* — quarta perna direita $\frac{9}{1}$.
- » 1 *c* — quinta perna direita $\frac{9}{1}$.
- » 1 *d* — dactylo da segunda perna esquerda $\frac{10}{1}$.
- » 1 *e* — lamina branchial da extremidade da penultima branchia do lado esquerdo $\frac{10}{1}$.
- » 1 *f* — lamina branchial da região média da ultima branchia do lado esquerdo $\frac{10}{1}$.

Fig. 1

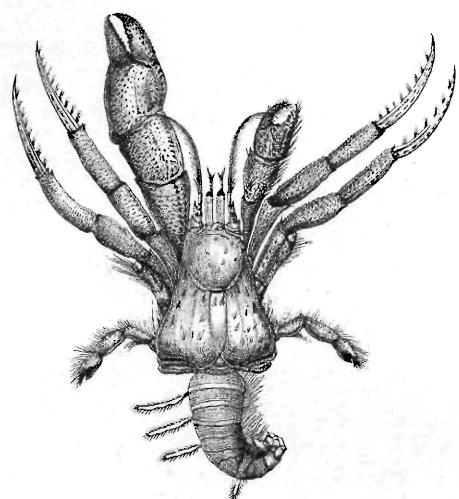


Fig. 1 a

Fig. 1 e

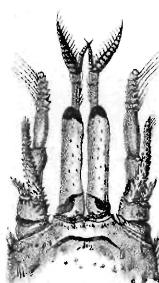


Fig. 1 f



Fig. 1 c



Fig. 1 d



Fig. 1 b



ESTAMPA III

- FIG. 1 — *Dissodactylus crinitichelis* (nov. sp.) ♂ $\frac{6}{1}$.
» 2 — abdomen de um macho $\frac{6}{1}$.
» 3 — chelipede esquerdo de um individuo bem desenvolvido
(face externa) $\frac{6}{1}$.
» 4 — maxillipede externo do lado direito (face interna) $\frac{10}{1}$.

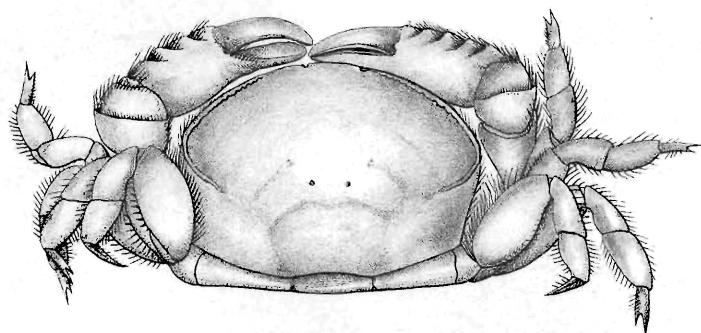


Fig. 1

♂ × 6

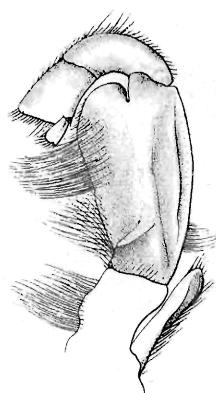


Fig. 2



× 6



Fig. 3

× 6

Fig. 4 × 16



ESTAMPA IV

FIG. 1 — *Dilocarcinus laevifrons* (nov. sp.) ♀, pouco maior que o natural.

- » 2 — dactylos dos 1º e 4º cruripides do lado esquerdo $\underline{3 \frac{1}{2}}$.
- » 3 — abdomen ♀, tamanho natural.
- » 4 — região facial $\frac{2}{1}$.
- » 5 — *Sylviocarcinus devillei* M. Edw., ♂, tamanho natural.
- » 6 — dactylos dos 1º e 4º cruripedes do lado esquerdo, tamanho natural.
- » 7 — abdomen ♂, $\frac{2}{3}$.

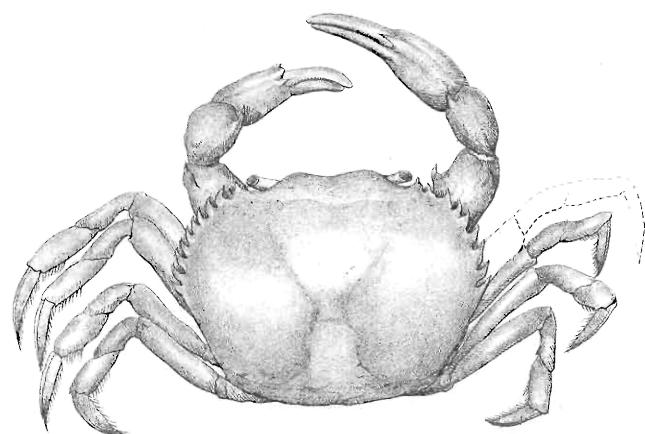


Fig. 1 ♀

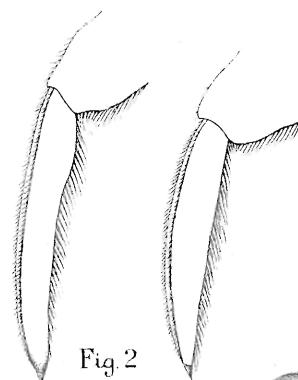
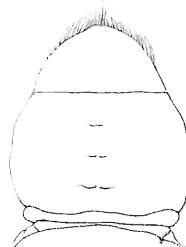
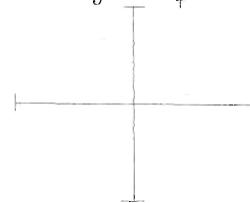
Fig. 2
x 3 1/2

Fig. 3 ♀

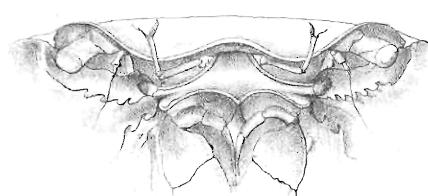


Fig. 4 x 2

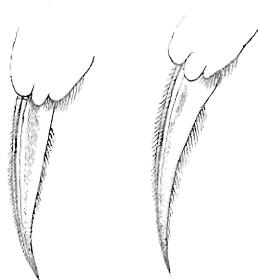


Fig. 6

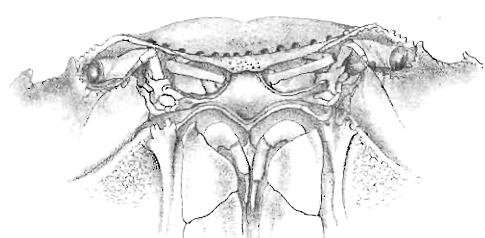


Fig. 5

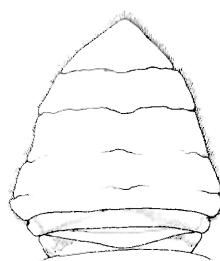
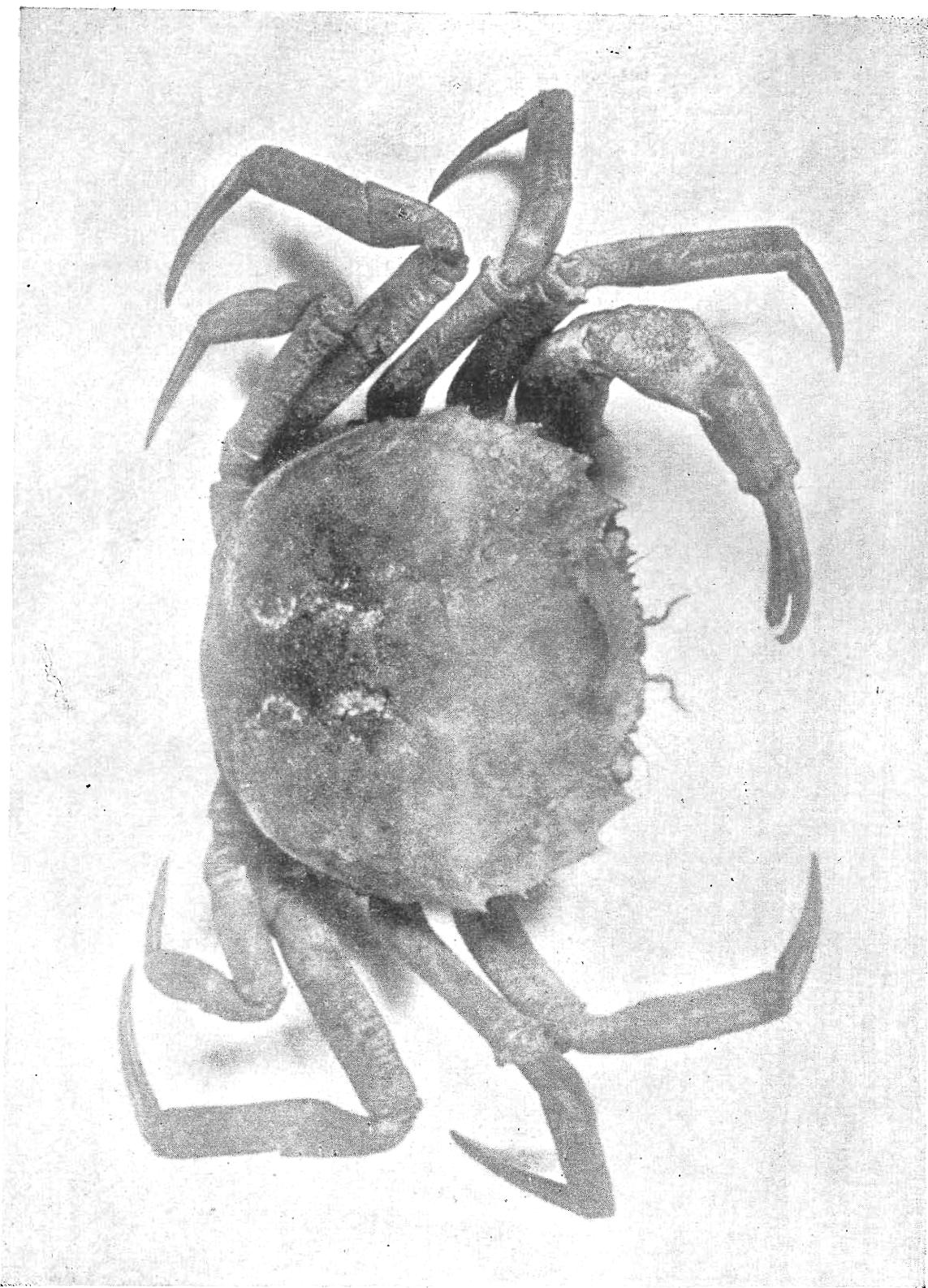


Fig. 7 ♂ 2/3



SYLVIOPARCINUS DEVILLEI M. EDW. (♂ tamanho natural)

SOBRE A MYDÆA PICI MACQ

A 28 de Maio de 1898, por ordem do Dr. Hermillo Bourguy Macedo de Mendonça, Director da Secção de Zoologia do Museu Nacional, parti para a cidade do Rio Novo, Estado de Minas Geraes, afim de verificar se convinha a compra de um dos nossos cães selvagens, de cuja existencia naquelle cidade o Sr. Coronel Francisco de Paula Leopoldino de Araujo fizera sciente o Museu.

Depois de cumprida a minha missão, julguei de utilidade aproveitar o en-
sejo para fazer uma excursão pelos arredores da já dita cidade, o que com faci-
lidade executei, devido ao valioso auxilio do Coronel Araujo e do seu não menos
prestimoso filho o Sr. Tenente Christiano de Araujo, fazendeiro no Ribeirão.

No dia 31, quando caçava proximo á fazenda do Ribeirão, encontrei um
ninho de *Jurity — Peristera rufaxilla* com douz filhotes, que começavam a em-
plumar.

Minha attenção foi attrahida pelas elevações que se mostravam na pelle
dessas avesinhás e que eram em tal quantidade e de tal aspecto que me fizeram
lembra a pelle dos variolosos, com a diferença de que não se notava vermelhidão
alguma na circumvizinhança dessas pseudo-empolas.

Eram larvas de mosca, que, completamente occultas na pelle das Juritys,
deixavam de fóra sómente a parte discoidal posterior, em cujo centro notavam-se
perfeitamente duas maculas pretas alongadas — os *estigmas*.

Afim de conhecer a mosca, que assim vivia em estado larvar, conduzi a ni-
nhada para casa, onde infelizmente as duas Juritys morreram do frio excessivo
que reinou á noite. Foi então um verdadeiro exodo; todas as larvas abando-
naram aquelles corpos que lhes haviam servido de pasto; grandes e pequenas
apressavam-se em sahir das suas cellas, ou melhor, bainhas e, cahindo no fundo
do ninho, buscavam-lhe a espessura, desapparecendo por entre os pequenos galhos
que o constituiam. No dia 1 de Junho procurei saber o que faziam ellas e alli as
vi ainda; preparavam os casulos. No dia 4 esses tinham o aspecto de uma
esponja branca de poros muito finos; não só envolviam já então as nymphas,
mas adberiam aos ramusculos que lhes ficavam proximos.

As nymphas eram da forma de um tonel com uma das extremidades ar-
redondada.

Da noite de 14 até o dia 16 obtinha eu o insecto perfeito de todas as nymphas.

Já estava então no Rio de Janeiro, pois que havia deixado o Rio Novo no dia 2 de Junho:

As larvas medem 15 milímetros de comprimento e 4 de diâmetro no antepenúltimo anel. Os anéis são em número de 11, divididos em três zonas por saliências da pele; essas formam uma tríplice ordem lateral de excrescências revestidas de cerdas castanhas muito curtas e outra ventral simples com as mesmas cerdas um pouco maiores. Último anel posterior sem rugas, obliquamente truncado de diante para trás, concavo posteriormente, tendo no centro da concavidade dois estygmas. As larvas, quando intrometidas na pele de seu locador forçado, deixam de fôra quasi todo esse anel, que obstrue a perfuração produzida, como se fôra uma rolha em o gargalo de uma garrafa. Vistas assim, fazem lembrar uma empola de variola, com que ainda mais se assemelham pela cor branco-leitosa que lhes é peculiar. O que muito me surprehendeu foi a não existência de inflamação na pele das avesinhos em que as encontrei, sendo que só com alguma dificuldade pude perceber, depois da saída das larvas os lugares onde haviam estado.

As dimensões das nymphas, cuja cor é a castanha, são: 9^{m/m}, 2 de comprimento, e 3^{m/m}, 7 de diâmetro. Envolve-as um casulo constituído de matéria esponjosa, branca iridescente, quando examinada com uma lente de algum poder.

A mosca mede 10^{m/m} da cabeça à extremidade do abdômen e 14 daquela ponto à extremidade das asas. A cor geral é o pardo ferrugineo claro, que se torna castanho nos olhos e negro nos três últimos anéis abdominais. Esta parte, em certas incidências de luz, emite reflexos azuis de aço. O dorso é um tanto cinzento com quatro estrias longitudinais escuras. Todo o corpo é coberto de cerdas negras mais ou menos grandes, sendo os anéis abdominais garnecidos em sua margem posterior de um bom número delas.

Com os livros de que dispunha determinei a mosca em questão no gênero — *Aricia*, caracterizado pelo tamanho bastante desenvolvido das alulas cuja valva inferior excede a superior, abdômen oval, estilo das antenas plumoso e asas separadas, tendo como caracteres da família a que pertence (*Anthomyidae*) a posição inclinada das antenas, cujo terceiro artigo é alongado e estilo com dois artículos distintos, olhos contíguos ordinariamente no ♂ e a primeira cellula posterior das asas aberta.

São estes os caracteres dados por Macquart na sua *Histoire Naturelle des Diptères*, tomo 2º, pgs. 278, 279 e 283, que diz, além disto: «O gênero *Aricia* conserva relação com as *Muscídeas* pela forma oval do abdômen, estilo plumoso das antenas e posição separada das asas. Só se distingue pela abertura da primeira cellula posterior, mediocridade das alulas e cerdas do abdômen.

Ainda dellas se separa pela cõr geralmente ferruginea dos pés e ás vezes do corpo.»

Er a-me impossivel ir mais longe; munido sómente da Hist. Nat. des Diptères Exotiques de Macquart, não podia determinar a especie a que pertencia essa *Aricia*, cuja larva, destoando dos costumes de suas congeneres, que vivem em detritos vegetaes, quasi imitava a larva das Dermatobias em seu modo de vida.

Por isso pedi ao Professor Joséph Mik, de Vienna, esse obsequio a que gentilmente accedeu, como se verifica do seguinte extracto de sua carta de 19 de Outubro do anno passado:

« A mosca foi descripta e desenhada por Macquart nos Annal. Soc. Entom. de France, 1853, pgs. 657, 660 e pl. XX n. II. Elle denominou-a — *Aricia pici* Macq., por ter ella sido encontrada no *Picus striatus*. Mais tarde Jaennicke escreveu-a como *Mesembrina anomala* nos Abhandl. d. Seckenberg naturforsch. Gesellschaft. Band VI — 1866-1867, pg. 377, como proveniente de Cuba. Encontra-se tambem ahi uma boa illustração: Taf. 44, fig. 4. Ainda mais tarde Blanchard escreveu um artigo sobre a mesma mosca: Contribuition à l'étude des diptères parasites nos Annal. Soc. Entom. de France. 1896, pg. 652. Ahi encontra-se uma magnifica illustração colorida, pl. 17 figs. 5-9. O insecto era dado como proveniente do *Oriolus cayennensis* e *O. mexicanus*.

Devo-lhe comunicar que não me foi lá muito facil determinar a sua mosca na vasta litteratura dipterologica. Esperava encontral-a na grande collecção do Real e Imperial Museu de Historia Natural.

O Director deste Museu, o Dr. Brauer, lembra-se de ter recebido para determinar, do Sr. Blanchard de Paris, ha um anno, uma mosca de aspecto semelhante que era a *Aricia pici* Macq.

As observações de Brauer estão mencionadas no bello trabalho de Blanchard « Contribuition », etc.

Encontra-se, entretanto, no Museu de Vienna o exemplar typo da *Mesembrina anomala* de Jaennicke e, não ha duvida alguma que o seu identifica-se completamente com elle. Jaennicke deixou-se enganar pelos costumes do insecto e determinou-o erradamente como *Mesembrina*.

Quanto á sua collocação, pertence ella aos Anthomyideos, possuindo uma vasta área de dispersão (S. Domingos, Cuba, Brazil.) Não está mais no genero *Aricia*, pois que as especies deste genero têm os olhos de pequeno tamanho e mais espessamente villosos, o que não acontece com a *Aricia pici* Macq.

Coloco o seu Diptero no genero *Mydæa* Rob. Desv. Com quanto alguns Dipterologos o tenham incluido no genero *Spilogaster*, pôde-se perfeitamente separal-o deste. *Spilogaster*, sensu strictioni, tem visiveis manchas escuras no abdomen, enquanto que esta parte do corpo no genero *Mydæa* é completamente im-maculada.

O Dipterologo inglez Meade estabeleceu o genero *Mydæa* (vide o Entom. Monthly Mag. 1881, pg. 27). Se Meade, loc. cit., diz sobre *Mydæa* « Eyes bare » não deve o senhor tomar esta phrase ao pé da letra; elle refere tambem especies de

Mydæa da Europa que teem os olhos tão pouco villosos que parecem nus, como na *Aricia pici*.

Das minhas pesquisas resultam as seguintes synonymias:

Mydæa pici Macq. (Teste Mik.)

Synonymo *Aricia pici* Macq.

» *Mesembrina anomala* Jænn.

» *Spilogaster pici* Macq. in Blanchard. (Teste Brauer.)

Si a respeito publicar alguma cousa, peço-lhe não se esquecer de dizer que Brauer auxiliou a determinação da especie da sua mosca, que eu identifico com o typo de Jænnicke e colocco no genero *Mydæa*.»

Não podia o Professor Mik ser mais minucioso.

Não só satisfez o objecto da minha consulta, como, com a sua reconhecida autoridade, poz termo á divergência de opiniões sobre a posição da *Aricia pici* de Macquart, collocando-a no genero *Mydæa* de Robineau Desvoidy.

As larvas da mosca em questão haviam sido encontradas no *Picus striatus* Gml., *Oriolus cayennensis* L. ¹ e *O. mexicanus* L. ²

Não sei se estas aves eram ou não jovens, entretanto os factos citados parecem mostrar que a mosca não dá preferencia a aves especiaes.

E' no entanto de admirar que ella vá procurar a pelle de um pica-pão ou de um ictero para lá deixar tão incommodo hospede, pois é bem sabido o modo *agradavel* por que elles costumam receber visitas desta ordem.

Não creio que as larvas possam produzir a morte de uma ave, a não ser em casos extraordinarios; os dous filhotes de Jurity que encontrei, por assim dizer cobertos por esses parasitas, não manifestavam sofrimento e estavam relativamente gordos.

4 exemplares, diversos puparios e casulos, assim como duas larvas da *Mydæa pici* Macq., que eu possuia, acham-se actualmente nas collecções do Museu.

Museu Nacional. Em 17 de Abril de 1900.

Alípio de Miranda Ribeiro.

¹ *Xanthornus crysopterus*. (Burm.)

² *Gymnomistax melanicterus*. (Burm.)

Mydaea pici Macq que tem os olhos tão juntos, talvez sejam os únicos insetos com esse defeito.

Das inúmeras espécies novas, as seguintes são novas:

Mydaea pici Macq. (fig. 17)

Synonimia: Aleria macr. Macq.

Mesoleptina antennula Leng.

Spilogaster macr. Macq. Blanckenh.

Seu aspecto é particularmente curioso, apresentando-se sempre de costas, com o abdome curvado para cima e os olhos juntos, talvez por causa da grande quantidade de tecido nervoso que se encontra na base do cérebro.

ESTAMPA

Mydaea pici Macq. (fig. 17)

- a — larva.
 - b — garras cephalicas.
 - c — parte posterior da larva mostrando os estigmas.
 - d — nympha.
 - e — antenna.
 - f — olho composto.
 - g — estemmas.
 - h — aza.
- As figuras a, b, c, d, e, f, g, h, representam partes da larva, da nympha e do adulto, respectivamente.
- Figura 17. Mydaea pici Macq. Larva, nympha e adulto.
- Na figura a, a larva é vista de costas, com o abdome curvado para cima, e mostra os estigmas. Na figura b, as garras cephalicas. Na figura c, a parte posterior da larva. Na figura d, a nympha vista de costas, com o abdome curvado para cima. Na figura e, a antenna. Na figura f, o olho composto. Na figura g, os estemmas. Na figura h, a aza.

Na figura 17, a nympha é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, o adulto é visto de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a larva é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a nympha é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, o adulto é visto de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a larva é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a nympha é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, o adulto é visto de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a larva é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a nympha é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, o adulto é visto de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a larva é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a nympha é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, o adulto é visto de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a larva é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

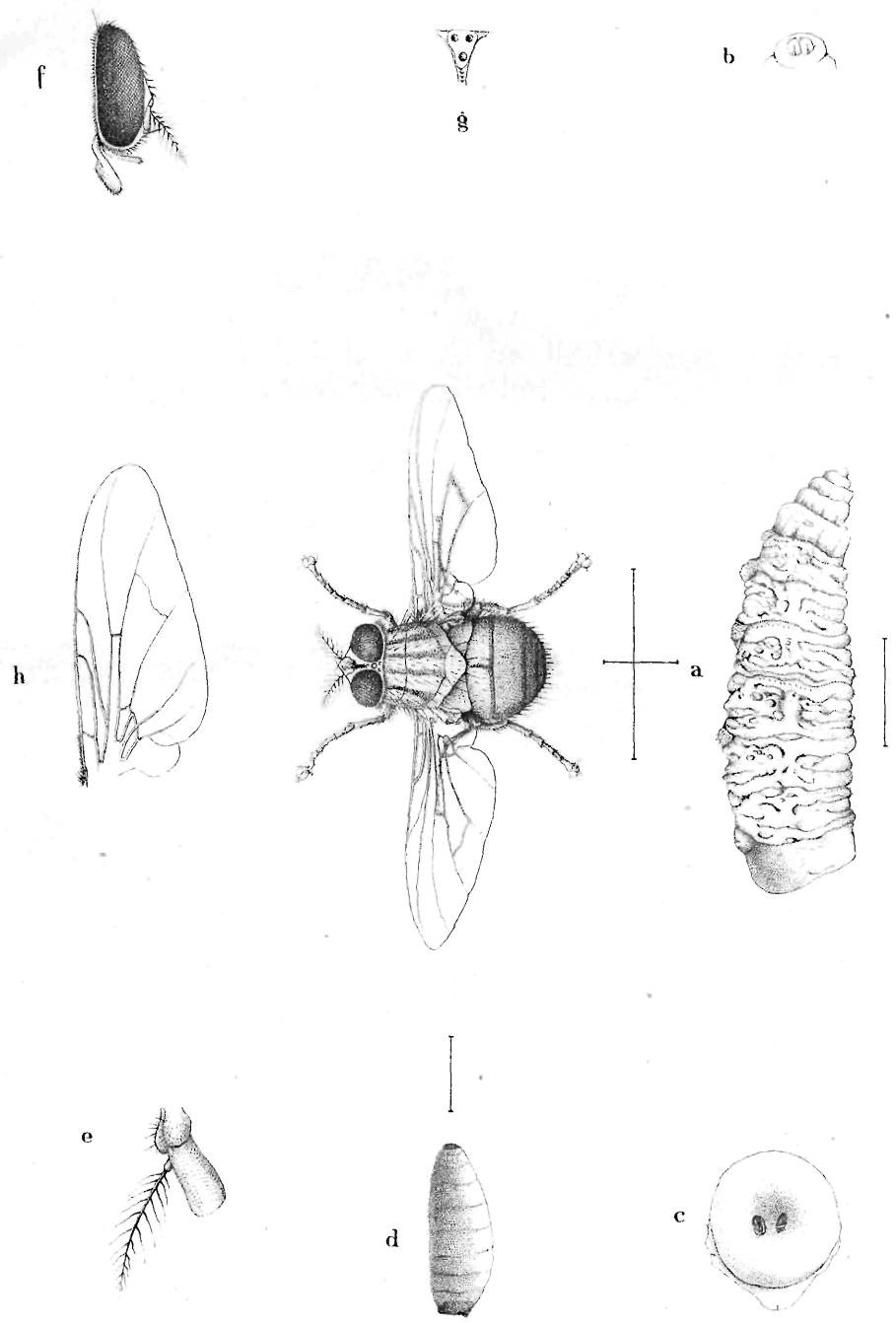
Na figura 17, a nympha é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, o adulto é visto de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a larva é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, a nympha é vista de costas, com o abdome curvado para cima.

Na figura 17, o adulto é visto de costas, com o abdome curvado para cima.



CURARE

préparé au moyen d'une seule plante de la famille des Ménispermées (*Anomospermum grandifolium*. Eichler)

PAR LE

Docteur J. B. de Lacerda

Directeur du Musée et du Laboratoire de Biologie; ancien président de l'Académie de Médecine de Rio; membre correspondant de diverses sociétés savantes d'Europe et d'Amérique; Professeur honoraire de la Faculté de Médecine de Santiago du Chili; Vice-Président du Congrès Médical Pan-Américain de Washington (1893).

LETTRE AU PRÉSIDENT DU CONGRÈS

Monsieur le Président du Second Congrès Scientifique Latin-Américain, réuni à Montevideo.

Désirant fournir une contribution utile aux travaux de ce Congrès, permettez-moi, Monsieur, de vous envoyer, pour lui être présenté un travail, que je viens d'achever, portant le titre: *Curare préparé au moyen d'une seule plante de la famille des Ménispermées (Anomospermum grandifolium. Eichler.)*

Ce travail résout une question, qui est resté indécise depuis les travaux, déjà anciens, de Claude Bernard, sur le curare.

J'ai été assez heureux pour démontrer expérimentalement, contre l'opinion générale des physiologistes, que la plante paralysante du curare n'est point une strychnée, mais bien une ménispermée.

Il est désormais prouvé qu'on peut fabriquer un curare assez actif, rien qu'avec l'*Anomospermum grandifolium*.

Je n'ai pas besoin de faire ressortir ici toute la valeur scientifique de cette conclusion ; elle s'impose à première vue, et j'espère en conséquence que mon travail recevra un bon accueil de la part des membres du Congrès.

Grâce surtout à certaines conditions d'observation, dans lesquelles je me suis placé, lorsque j'ai fait mes expériences, je suis arrivé à démontrer aussi que, pendant la curarisation, les perceptions sensitives ne sont pas abolies. Cl. Bernard et Vulpian n'avaient pas osé affirmer ce fait, quoiqu'ils l'eussent jugé très probable.

Comptant envoyer ce travail en Europe, je m'engage à ne pas le faire avant que les séances du Congrès soient terminées.

Il m'a paru convenable, Monsieur, de mettre les membres du Congrès à même de répéter quelques expériences avec l'*Anomospermum*. Je vous envoie, à cet effet, 10 gram. de l'extrait fluide de cette plante, ce qui doit être suffisant pour curariser deux pigeons.

Veuillez, M. le Président, accepter, avec mes salutations les plus empressées, l'assurance de ma haute considération.

Rio, le 15 février 1901.

J. B. de Lacerda.

CURARE

Préparé au moyen d'une seule plante de la famille des Ménispermées (*Anomospermum grandifolium*. Eichler).

Depuis les expériences, déjà classiques et célèbres de Cl. Bernard, données à la publicité en 1857; depuis les expériences remarquables de Vulpian, datant de 1875; depuis les recherches, beaucoup plus récentes, que nous avons faites en collaboration, M. Couty et moi, pendant l'année 1880, au laboratoire de physiologie du Musée de Rio de Janeiro, l'origine du curare a été regardée comme une question toujours obscure, que les botanistes et les physiologistes seraient appelés plus tard à élucider.

Il faut ne pas oublier que les botanistes, ainsi que les voyageurs qui ont parcouru, à différentes époques, les régions sauvages et éloignées de l'Amazone et de l'Orénoque, et qui ont assisté à la préparation du curare par les Indiens, n'ont apporté à notre connaissance, sur ce sujet, que des informations assez vagues et peu concordantes. Ils ont mêlé, pour la plupart, de la fantaisie et du merveilleux à tout ce qu'ils ont écrit sur la fabrication de ce poison.

Toutefois, mettant de côté tout ce qu'il pourrait y avoir d'hypothétique, même d'imaginaire, dans les récits des voyageurs et des botanistes, nous sommes convaincu maintenant que les Indiens de l'Amazone se servent toujours de deux plantes dans la composition du curare. Ces deux plantes appartiennent, l'une à la famille des Ménispermées, l'autre à la famille des Strychnées.

A une certaine époque de l'année, au mois de Septembre, dit-on, les Indiens vont chercher ces deux plantes dans la forêt.

Retournant à leurs cabanes avec des morceaux de ménispermée et de strychnée, ils s'occupent de la fabrication du poison.

Ils raclent l'écorce des tiges, aussi bien de la ménispermée que de la strychnée, et le produit du raclage est laissé en macération dans l'eau pendant quelques heures. Puis ils le font bouillir longtemps, et ils séparent le liquide, qui est mis à évaporer à feu lent, jusqu'à devenir d'une consistance d'extrait. Lorsque le poison a pris cette consistance, les Indiens s'en servent immédiatement pour enduire les pointes de leurs flèches.

On affirme que, chez certaines tribus, on ajoute encore d'autres plantes ; celles-ci, toutefois, ne doivent exercer aucune influence sur l'action du curare.

Gardé dans de petits pots d'argile ou dans des calebasses, le curare durcit, et au bout de peu de temps il prend l'aspect de résine, de couleur brunâtre, plus ou moins foncée.

C'est, à peu près, ce que nous ont raconté, depuis Humboldt jusqu'à Weddel et Castelnau, les voyageurs qui ont parcouru les contrées de l'Orénoque et de l'Amazone, et qui ont pu eux-mêmes voir les Indiens fabriquer le curare.

Il faut remarquer qu'à cette époque, les propriétés toxiques des strychnées étaient déjà bien déterminées ; on ne savait rien, cependant, sur les propriétés toxiques des ménispermées.

C'est à cause de cela probablement que les voyageurs ont été portés à croire que les effets du curare étaient dus à une strychnée.

Cette croyance, complètement fausse, comme nous allons le prouver, fut acceptée partout sans examen et sans contrôle.

Cl. Bernard lui-même avait déjà protesté contre elle, dans une de ses remarquables leçons :

« Il est une opinion qui, toutefois, nous semble difficile à adopter *a priori*, c'est celle qui regarde le principe actif du curare comme fourni par une strychnée. Vous connaissez tous les effets de la strychnine, et ne lui comparez pas un poison, qui tue sans convulsions. »

Ce raisonnement du grand physiologiste était aussi simple que logique. Toutefois les partisans de l'opinion contraire ne se tinrent pas pour convaincus. Ils voulurent tourner la difficulté, en relevant une autre hypothèse, qui était, elle-même, aussi peu fondée que la première. Ainsi ils prétendirent que les strychnées du nouveau monde possèdent des propriétés paralysantes, tout au contraire des strychnées du vieux monde, qui sont convulsivantes. Personne, cependant, n'avait jamais contrôlé cette hypothèse ; il n'y avait qu'un moyen de décider cette question obscure, c'était de faire venir de l'Amazone les plantes du curare, pour les étudier séparément. C'est ce que nous avons fait, il y a une quinzaine d'années.

Dans l'opinion des voyageurs, qui ont remonté le grand fleuve des Amazones, il n'existe pas un curare plus actif, ni plus redoutable que celui des Ticunas. Cette opinion a reçu pleine confirmation à la suite des études comparatives que nous avons faites avec diverses échantillons de curare, appartenant aux collections du Musée de Rio.

Acquérir les plantes, qui sont employées dans la composition de ce curare, les étudier séparément, de façon à vérifier quelle est véritablement la plante paralysante, tel est le moyen auquel nous avons eu recours, pour décider la question, encore aujourd'hui obscure, de l'origine du curare.

Il y a déjà plusieurs années que M. Schwacke, ancien botaniste du Musée de Rio, partit en voyage pour la vallée de l'Amazone. Nous lui avions fait recommandation toute particulière de rechercher les plantes du curare des Ticunas. M. Schwacke s'efforça de répondre à notre désir. Dans un endroit nommé Caldeirão, très rapproché des frontières du Pérou, il assista à la préparation du

curare par ces Indiens. Parmi les plantes, dont ils se servirent pour fabriquer ce poison, M. Schwacke reconnut facilement une ménispermée et une strychnée. Ces deux plantes étaient déjà classées dans la *Flora brasiliensis de Martius*: la première sous le nom d'*Anomospermum grandifolium*. Eichler; la seconde sous le nom de *Strychnos castelnæi*. Weddel. Il vit que les Ticunas additionnent au curare deux plantes: une *pipéracée* et un *taja*, cela dans but probablement d'augmenter la consistance de l'extrait.

A son retour à Rio, M. Schwacke eut l'obligeance de nous fournir tous ces renseignements, avec l'indication exacte de l'endroit où il serait facile de se procurer les plantes. Nous écrivimes alors à M. Delamare, surintendant de la Compagnie de Navigation de l'Amazone, en le priant de vouloir bien envoyer chercher les plantes du curare à l'endroit que M. Schwacke avait indiqué. Avec une complaisance, que nous n'avons point oubliée, M. Delamare se donna la peine de nous envoyer, quelques mois après, une grande quantité de la ménispermée, et un petit morceau de la strychnée.

L'écorce de la tige de la ménispermée nous a servi à préparer, avec grand soin, un extrait fluide. Malheureusement, la quantité envoyée de la strychnée était si petite, que nous n'avons pu en profiter pour faire des expériences sur des animaux.

Pour des motifs, que ce n'est pas le lieu d'exposer ici, nous fûmes obligé, à notre grand regret, d'ajourner pendant assez longtemps nos travaux sur le curare.

Après avoir nouvellement installé, au Musée, notre ancien laboratoire de physiologie, qui avait été laissé inactif plusieurs années, nous avons repris cette étude.

Nous avons essayé l'extrait fluide de l'*Anomospermum grandifolium* sur des cobayes, des pigeons, des chiens et des grenouilles. Ces expériences, très intéressantes, sont exposées plus bas.

Nous croyons auparavant devoir dire deux mots sur la distribution géographique des ménispermées, suivant les régions occupées par les tribus qui fabriquent le curare. Dans la *Flora brasiliensis de Martius*, on trouve à ce sujet quelques indications, dont nous allons profiter.

Les voyageurs nous ont appris que tous les curares, quelle que soit leur provenance, contiennent le suc d'une ménispermée. Il faut faire observer que les espèces de cette famille varient suivant les tribus, de même que les espèces de strychnées, qui sont aussi employées dans la préparation du curare.

Dans la *Flora brasiliensis de Martius* il est classé quatre espèces d'*Anomospermum*:

A. grandifolium; *A. japurensis*; *A. reticulatum*; *A. shomburgkii*. Chez les Ticunas, l'espèce employée est l'*A. grandifolium*; chez les Indiens du Japurá et du Rio Negro, c'est l'*A. japurensis* et l'*A. reticulatum*; chez les Indiens qui habitent près des limites du Brésil avec les Guyanes, c'est l'*A. shomburgkii*.

Quoique nous n'ayons pas essayé ces trois dernières espèces de ménispermées, toutefois nous ne sommes pas loin d'admettre qu'elles sont tout aussi toxiques et paralysantes que l'*Anomospermum grandifolium*.

En dehors du genre *Anomospermum*, il existe encore, dans l'Amazone, d'autres ménispermées qui sont mises à profit dans la préparation du curare. Ces ménispermées appartiennent au genre *Abuta*; parmi elles on trouve l'*Abuta rufescens* (Pani) et l'*Abuta immene*, qui sont les plus généralement connues.

D'après certains faits, rapportés par les voyageurs, nous aurions le droit d'affirmer que les Ticunas eux mêmes regardent l'*Anomospermum grandifolium*, qu'ils appellent *Icu*, comme la plante principale du curare.

Ainsi Castelneau et Weddel ont observé, lors de la préparation de ce poison, que les Indiens raclent cette plante avant toute autre; et que la quantité d'écorce de la ménispermée ajoutée par eux au curare dépasse de beaucoup la quantité d'écorce de la strychnée, qu'ils ajoutent ensuite au poison. Cette manière de procéder des Indiens indique qu'ils considèrent réellement l'*Anomospermum* comme la plante principale du curare.

Martius avait déjà assuré que la plante, avec laquelle les Ticunas fabriquent leur curare, est bien un *Cocculus*. A ce sujet, il est à propos de rappeler ici que le *Cocculus amazonum* de Martius est probablement la même espèce que l'*Anomospermum grandifolium* de Eichler.

Il y a bien des années, Cl. Bernard a fait avec le *Cocculus Amazonum* une expérience que nous rapporterons ici. Cette expérience a été inclue dans son important ouvrage intitulé — *Effets des substances toxiques*:

« Par l'ébullition dans l'eau d'un morceau de *Cocculus Amazonum*, avec filtration et évaporation du produit, nous avons obtenu un extrait brun, dont nous avons mis un peu sous la peau de la cuisse d'un moineau.

Au bout de huit minutes il vomit; sa respiration, moins rapide qu'à l'état normal, était pénible; il s'affaissait. Un quart d'heure après il fut pris d'un frémissement général et persistant. Sa respiration, déjà très ralentie, avait diminué encore de fréquence. Les ailes, écartées l'une de l'autre, étaient agitées d'un tremblement. Cinq minutes plus tard, il était affaissé, immobile et semblait dormir; une heure après il était revenu à son état normal.

On voit, donc, que l'infusion de cette substance n'a pas produit les effets du curare, de sorte que nous restons toujours dans la plus grande obscurité sur l'origine de ce poison.

Il serait à désirer que, lorsqu'ils parcourront le pays où le curare se prépare, les voyageurs recueillent la plante indiquée et l'essayent afin d'être sûrs qu'ils ne sont pas trompés, et qu'ils peuvent préparer le poison eux mêmes.»

Nous sommes bien convaincu que si l'éminent physiologiste avait eu à sa disposition une plus grande quantité du *Cocculus Amazonum*, de façon à pouvoir répéter ses expériences dans des conditions plus favorables, il aurait fini par reconnaître les propriétés curarisantes de cette plante.

Nous avons maintenant des raisons valables pour supposer que la plupart des ménispermées, au Brésil, sont des plantes toxiques. Elles ont une action physiologique à peu-près la même que celle du curare. Elles paralysent les muscles par une action exercée sur les nerfs moteurs et tuent les animaux par asphyxie.

Il y a longtemps, nous avons essayé deux espèces de ménispermées, qu'on peut facilement trouver à quelque distance de Rio. Ce sont — le *Bothriopsis platyphylla* et le *Cocculus filipendula*. Avec l'extrait de ces deux plantes, injecté sous la peau ou dans une veine, nous avons tué des pigeons et des chiens. Ces ménispermées paralysent les animaux, non pas si vite que le curare, il est vrai: elles les font mourir au bout d'un quart d'heure, ou d'une demi-heure, par arrêt de la respiration, à la façon de l'*Anomospermum*.

Tout au contraire, les strychnées, que nous avons pu essayer jusqu'ici et qui provenaient aussi des environs de Rio — *Strychnos triplinervia*, *Strychnos Gardneri* n'ont pas donné, même sous une forme atténuée, les effets paralysants du curare.

Ces notions préliminaires nous ont paru assez importantes pour former la base des conclusions, que nous aurons plus tard à établir sur l'origine de ce poison.

Nous allons maintenant exposer les résultats des expériences, que nous avons faites, cette année, avec l'*Anomospermum grandifolium*.

Cobaye.— Le 10 janvier 1901.

J'introduis sous la peau des cuisses 2 cent. c. de l'extrait fluide de l'*Anomospermum grandifolium*. Au bout de trois minutes, le cobaye, qui courait sur la table, s'arrête brusquement. Il présente de légers frémissements au dos et à la tête. Ces frémissements durent, tout au plus, une demi-minute. Aussitôt après, il s'affaisse sur le train de derrière; puis il s'aplatit sur le ventre, la tête tombée de côté, la respiration pénible. Cinq minutes après, la respiration s'arrête. A ce moment se produisent des convulsions, dues à l'asphyxie. Le cœur ne s'arrête que deux minutes après l'arrêt de la respiration.

La façon brusque, dont le poison a agi dans ce cas, la mort survenant au bout de six minutes, prouve toute la puissance toxique de la plante. D'abord elle a paralysé les membres de derrière; aussitôt après, les muscles, qui servent à la respiration, ont été envahis. La mort est survenue par asphyxie, le cœur continuant à battre pendant deux minutes.

Je ne connais pas d'autre poison que le curare, susceptible de produire, dans un intervalle si court de temps, la même série de phénomènes.

Dans l'expérience suivante nous allons voir que ces effets ont eu pour cause primaire, essentielle, la perte d'excitabilité des nerfs moteurs, ce qui est bien le caractère physiologique de l'action du curare.

Grenouille.— Le 17 janvier 1901.

Vers deux heures après midi, nous injectons à l'animal, sous la peau des extrémités de derrière, 2 cent. c. de l'extrait fluide de l'*Anomospermum*. Trois minutes après, la grenouille fait deux grands sauts, cherchant à s'échapper. On la maintient sur place.

2 h. 5 m.— Elle tient la tête soulevée; les extrémités de derrière sont en demi-flexion; les mouvements de l'appareil hyoïdien, qui étaient au début assez fréquents, commencent à se ralentir, et par intervalles ils s'arrêtent.

2 h. 10 m.— La grenouille est engourdie, elle ne peut plus sauter. Si on l'excite, elle se relève un peu sur la table à l'aide des membres antérieurs, qui

ne sont pas encore bien paralysés ; elle veut s'élanter en avant, mais elle n'arrive à se déplacer qu'en traînant les membres de derrière.

2 h. 12 m.— La paralysie est plus complète ; elle a envahi les quatre membres.

La grenouille est en léthargie ; elle ne peut plus relever la tête. Les mouvements de l'appareil hyoïdien vont s'arrêter. Cependant, à ce moment, les contractions réflexes des paupières persistent.

2 h. 14 m.— La paralysie est devenue complète. La respiration hyoïdiennne s'est arrêtée définitivement. Les mouvements réflexes des paupières sont abolis.

Nous mettons alors à découvert le nerf sciatique, qui est soulevé au moyen d'une baguette de verre. Ensuite nous faisons communiquer un appareil d'induction de Gaiffe avec une pile de Grenet, grand modèle. Lorsqu'il s'est produit un courant assez fort, nous en profitons pour essayer les nerfs et les muscles.

Les électrodes de l'appareil électrique sont mises en contact avec le nerf isolé. Aucun mouvement ne se produit dans le membre correspondant, ni au moment même du contact, ni après. Il est évident que le nerf sciatique est devenu inexcitable. Cependant les muscles du mollet répondent par des contractions assez vigoureuses aux excitations électriques directes.

Par un coup de ciseaux sur le sternum, nous mettons le cœur à découvert. Il se contractait avec des diastoles assez amples. Quand nous quittons le laboratoire, à 3 heures après midi, le cœur battait encore, mais les battements étaient déjà ralentis. La grenouille continuait toujours en léthargie. Le lendemain, on nous informe que l'arrêt du cœur est venu à se produire vers 6 heures du soir.

Grenouille n. 2.— Voulant comparer deux grenouilles, mises à côté l'une de l'autre, l'une empoisonnée par l'*Anomospermum*, l'autre par le curare, nous avons fait cette expérience en même temps que la précédente. Nous retirons d'un pot d'argile, contenant le curare des Ticunas, une très petite quantité de ce poison, que nous délayons dans l'eau distillée. Cette quantité de curare, 1 centigr. à peu près, est injectée sous la peau des deux jambes de la grenouille. Au bout de six minutes, les quatre membres sont devenus complètement paralytiques. Aussitôt après cessent les mouvements hyoïdiens. Nous mettons le cœur à découvert, pour comparer la force des contractions cardiaques chez les deux grenouilles. Le cœur de la grenouille curarisée était bien plus affaibli que le cœur de la grenouille injectée avec l'*Anomospermum*. Chez celle-ci, d'ailleurs, les contractions du cœur ont duré plus longtemps.

Il ressort de cette expérience comparative que les effets du curare des Indiensse sont produits plus rapidement que les effets de l'*Anomospermum grandifolium*. Chez la grenouille curarisée avec le curare des Ticunas, nous n'avons pas eu le temps d'observer cette période d'engourdissement léger, qui a précédé la paralysie complète chez la grenouille injectée avec l'*Anomospermum*. On arriverait, peut-être, à expliquer ces différences dans l'évolution des phénomènes par des différences de doses, et aussi par les résistances individuelles, qui n'auraient pas été égales chez les deux grenouilles.

Quoi qu'il en soit, nous allons voir dans l'expérience suivante que la même quantité de l'extrait, qui avait produit sur la première grenouille une paralysie à évolution lente, a été suffisante pour foudroyer un pigeon.

Pigeon.— Le 22 janvier 1901.

Nous injectons sous la peau des ailes 2 cent. c. de l'extrait fluide de l'*Anomospermum*. Au bout d'une minute, l'oiseau tombe de côté, le bec ouvert; il meurt tout de suite, tranquillement, sans avoir manifesté aucun spasme convulsif. Le cœur s'est arrêté deux minutes après la cessation de la respiration.

Pigeon n. 2.— Le 23 janvier 1901.

Dans le but d'éviter que la mort vienne à se produire d'une façon aussi rapide que dans l'expérience précédente, nous injectons sous les ailes de ce pigeon un gramme seulement de l'extrait fluide de l'*Anomospermum*.

Pendant trois minutes, le pigeon s'est très bien porté; rien n'accusait l'action du poison.

Au bout de ce temps, l'oiseau ne peut plus se tenir sur ses jambes; il reste sur place, sans essayer de marcher. Bientôt après il s'affaisse, et ne peut se relever. Quand on l'excite à se mettre debout, il secoue les ailes, mais il n'arrive pas à se déplacer. Huit minutes après l'injection, les jambes sont déjà tout-à-fait paralysées; les ailes cependant se conservent encore mobiles.

Le pigeon les secoue parfois, comme s'il allait s'élancer dans l'espace. A ce moment, la queue remue; elle s'abaisse et se relève alternativement. La tête n'est pas abaissée, et les paupières se contractent chaque fois qu'on les touche. Ce singulier état persiste pendant trois minutes. Puis les ailes se paralysent aussi; la queue est devenue immobile; les paupières se sont fermées; la tête s'est inclinée, le bec venant toucher la table. Quelques petits spasmes convulsifs viennent ensuite annoncer que l'asphyxie commence à se produire. Un quart d'heure après l'injection, la mort était définitive, le cœur ayant été le dernier à mourir.

Cette expérience, très intéressante à bien des points de vue, nous a permis de suivre exactement les phases diverses de la paralysie, causée par l'*Anomospermum*. Les membres de derrière ont été les premiers envahis; ensuite, la paralysie a envahi les ailes, la queue, la tête, les paupières et, finalement, les muscles respiratoires. Cette évolution si régulière des phénomènes paralytiques n'eût pas été observée, si l'on avait injecté le pigeon avec le curare des Indiens.

Dans l'expérience suivante, nous allons voir se développer la même succession de phénomènes, les phases de la paralysie venant alors se manifester avec une netteté et une régularité telles que nous ne l'avions jamais vu.

Chien, pesant 4 kilos et demi.

Vers 11 heures du matin, nous injectons sous la peau des cuisses 3 cent. c. de l'extrait fluide de l'*Anomospermum*.

Cinq minutes après, le chien s'affaisse sur les deux membres de derrière; il fait des efforts répétés pour se relever, sans réussir. Pendant trois minutes, il reste ainsi paralysé, seulement du train postérieur. Puis la paralysie envahit aussi les membres antérieurs; le chien s'aplatit alors sur la table, les membres de derrière en extension, complètement immobiles. A ce moment, cependant, il est encore capable d'exécuter de petits mouvements coordonnés, soit avec la queue, soit avec les oreilles, soit même avec la tête.

Toutefois la paralysie des membres antérieurs n'est pas devenue si complète, à ce moment, qu'on aurait d'abord pu le croire, car nous avons vu l'animal, par un effort suprême, se traîner deux fois sur la table. Mais les muscles respiratoires sont déjà envahis; la respiration se fait surtout aux dépens du diaphragme; et l'asphyxie ne tarde pas à survenir.

Nous choisissons exprès ce moment pour tâcher de savoir si les perceptions sensorielles sont bien conservées chez un animal curarisé.

A cet effet nous lui faisons des caresses, auxquelles il répond aussitôt, en remuant la queue et les oreilles. Ces mouvements coordonnés sont on ne peut plus expressifs. Tant que les muscles de la queue et ceux des oreilles n'ont pas été paralysés complètement, nous avons pu constater plusieurs fois ce phénomène.

Vingt minutes après l'injection du poison, les spasmes convulsifs de l'asphyxie commencent à se produire. Aussitôt après, le cœur, devenant de plus en plus ralenti, finit par s'arrêter.

Avant cela nous mettons le nerf sciatique à découvert, et nous l'excitons par un courant électrique assez fort.

Il ne se produit alors, dans la patte correspondante au nerf, qu'une très petite secousse au moment du contact des électrodes avec le nerf. Cependant les muscles de la cuisse répondent à l'excitation électrique par des contractions très vigoureuses.

Dans cette expérience, la plus remarquable de toutes celles que nous avons faites jusqu'ici avec *l'Anomospermum*, les effets du poison ont été séparés par des phases diverses, dont chacune a eu une durée assez longue. Nous avons pu ainsi faire une analyse bien nette et bien exacte de la succession des phénomènes, et déterminer certains faits, sur lesquels il nous restait encore des doutes.

Les muscles de derrière ont été les premiers envahis; la paralysie des membres antérieurs n'est survenue qu'après; les muscles de la queue, des oreilles, des paupières, le diaphragme ont été les derniers à se paralyser. Les phénomènes de perception des organes sensoriels ont persisté jusqu'à la fin.

Il faut avoir bien en vue qu'en injectant *l'Anomospermum*, on n'obtient que des effets paralysants, sans aucune manifestation convulsive de l'ordre de celles que le curare des Indiens produit toujours. La plupart des physiologistes ont été portés à croire que les spasmes convulsifs, qu'on observe pendant certaines phases de la curarisation, devaient être attribués à l'asphyxie.

On doit désormais considérer cette manière de voir comme trop absolue. Sans vouloir nullement contester que les spasmes observés, pendant la phase finale de la curarisation, sont dus à l'asphyxie, on ne saurait nier, néanmoins, qu'il se produit, au début, chez l'animal injecté avec le curare, des phénomènes convulsifs, ayant une tout autre origine. Vulpian avait déjà signalé ce fait dans une de ses remarquables leçons, sans arriver à en donner l'explication.

L'importance, qui se rattache à ce point obscur de l'histoire physiologique du curare, nous fait un devoir de reproduire ici textuellement cette page, écrite par le grand physiologiste, et toute imprégnée d'un haut esprit d'analyse.

Voici ce qu'on lit à la pag. 93 des Leçons de Vulpian, sur l'action physiologique des substances toxiques et médicamenteuses, recueillies par M. M. Bochefontaine et Déjerine:

« Nous avons vu que le curare ne produit pas un effet paralysant, très reconnaissable, sur les régions excitables des centres nerveux. Bien au contraire, il détermine un certain degré d'excitation de ces parties, ou d'exaltation de leur excitabilité. C'est à cette action du curare qu'il faut rapporter, sans doute, du moins en grande partie, les légères secousses spasmoidiques que l'on constate chez les mammifères, au début des manifestations de l'empoisonnement. « On pourrait, il est vrai, les considérer comme des effets de l'asphyxie, qui commence alors, par suite de l'affaiblissement des mouvements respiratoires. L'influence de l'asphyxie ne saurait être contestée. On voit, effectivement, chez les animaux curarisés, que l'on soumet à la respiration artificielle, des mouvements spasmoidiques s'effectuer dans les muscles des membres, du tronc, surtout dans les peauciers thoraco-abdominaux, chaque fois que l'on cesse pendant quelques instants les insufflations pulmonaires, alors que la curarisation n'est pas encore très profonde. *Mais l'asphyxie n'agit pas seule pour produire les mouvements spasmoidiques, qui ne font presque jamais défaut au moment où commence l'intoxication curarique.* Ce qui le prouve, c'est que ces mouvements spasmoidiques (secousses irrégulières des muscles de diverses parties du corps, avec ou sans déplacement des parties que ces muscles sont destinés à mouvoir) se manifestent dans les conditions où, d'ordinaire, l'asphyxie ne détermine pas des convulsions. Ainsi, chez les animaux chloralisés, on voit parfois la respiration spontanée s'arrêter brusquement, alors que le cœur continue à battre: la mort définitive a lieu au bout de quelques instants si l'on ne ranime pas les mouvements respiratoires, soit par la faradisation énergique du tronc, soit en pratiquant la respiration artificielle par des pressions rythmées du thorax. Eh bien! Si l'on curarise un chien chloralisé, on observe à un certain moment des spasmes musculaires qui indiqueront l'invasion des accidents toxiques du curare.

Il en sera ainsi même dans le cas où l'on aura établi chez l'animal la respiration artificielle, presque aussitôt après l'injection de la solution du curare dans le tissu cellulaire sous-cutané.

Malgré la respiration artificielle, on verra ces spasmes musculaires se produire dans la période du début de l'intoxication curarique. *Ces spasmes musculaires sont assez faibles, parce que le curare a déjà agi entre les extrémités des fibres nerveuses motrices et la substance propre des faisceaux musculaires primitifs: ils durent de peu temps, parce que cette action du curare, par sa marche rapide, les rend bientôt impossibles.*

On peut d'ailleurs citer d'autres faits qui prouvent que les parties excitables des centres nerveux sont quelque peu irritées par la curarisation.»

Cette irritation des centres nerveux, se manifestant aussitôt au début de l'action du curare, sur laquelle Vulpian a fait des remarques si judicieuses, est très probablement un effet de la strychnée, que les Indiens ajoutent au curare, lors de la préparation de ce poison. Heureusement, l'on peut voir maintenant un

peu plus clair dans cette question de l'origine du curare. La plante principale du curare, celle qui possède une action vraiment paralysante, est une ménispermée du genre *Anomospermum* ou du genre *Abuta*. Les effets convulsifs de la strychnée, qui est associée à la ménispermée dans la préparation du poison, n'arrivent à se manifester que d'une manière très légère, et au début, lorsque l'action paralysante de la ménispermée n'est pas encore bien prononcée.

Aussitôt que l'excitabilité des nerfs moteurs est supprimée sous l'influence de l'*Anomospermum*, on voit disparaître toutes les manifestations spasmodiques, dues à la strychnée. Mais elles vont bientôt revenir lorsque l'animal, soumis à la respiration artificielle, commence à réacquérir ses mouvements volontaires.

Dans la curarisation obtenue avec le curare des Indiens, il y a deux actions antagonistes, qui entrent en jeu à la fois: l'une qui tend à provoquer des secousses convulsives: l'autre qui tend à paralyser les muscles volontaires. Celle-ci, étant par sa nature même plus forte que la première, prend le dessus, et par suite, les spasmes convulsifs sont supprimés. C'est actuellement la seule manière logique d'expliquer tous les phénomènes de la curarisation, et de les mettre d'accord avec les connaissances récemment acquises sur l'origine du curare.

En conclusion:

Primo.— Contrairement à ce qu'on a pensé jusqu'ici, la plante principale du curare n'est point une strychnée, mais bien une ménispermée.

Secundo.— Les espèces de ménispermées, qui servent à la préparation du curare, varient, selon les tribus qui fabriquent ce poison.

Tertio.— Les ménispermées, qui se rencontrent au Brésil, dans la région tropicale, et qui ne sont pas employées dans la préparation du curare, ont également une action toxique paralysante, qui les rend comparables aux ménispermées de l'Amazone.

Quarto.— Les secousses convulsives, que le curare produit, hors de l'influence de l'asphyxie, sont provoquées très probablement par l'action d'une strychnée, qui entre dans la composition du curare.

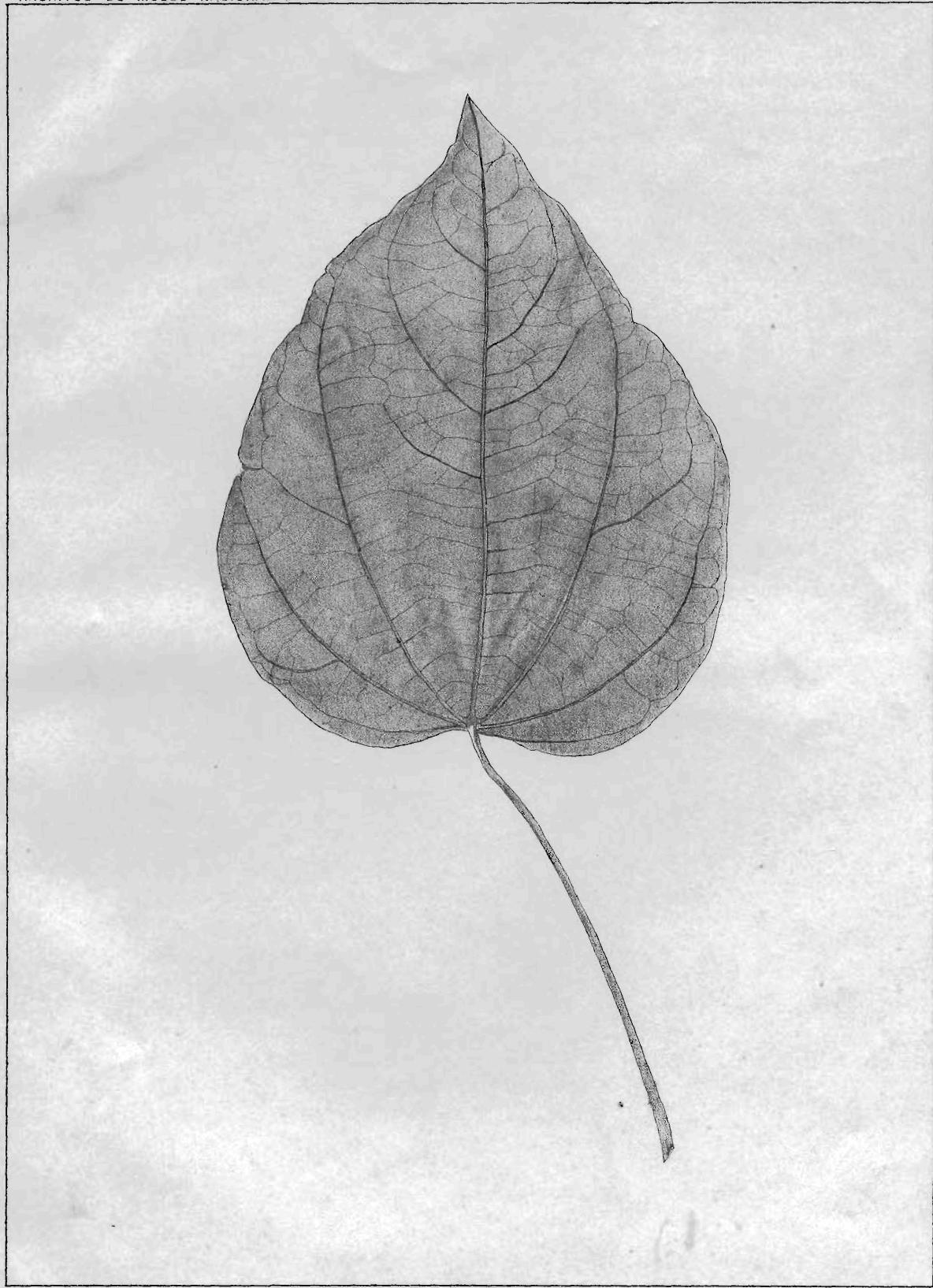
Quinto.— On peut considérer aujourd'hui comme un fait prouvé, à la suite de nos expériences avec l'*Anomospermum*, que les perceptions sensorielles ne sont pas supprimées par le curare.

Les faits, qui ont formé la base de ces conclusions, contredisent les opinions, qui ont eu cours pendant si longtemps dans la science, sur l'origine du curare. Pour trouver la solution exacte de ce problème, nous n'avons fait autre chose que de suivre le conseil donné par Cl. Bernard et reproduit dans une des premières pages de ce travail.

En terminant, nous devons exprimer notre reconnaissance à M. Schwacke, le travailleur aussi distingué que modeste, auquel le Musée National de Rio doit d'avoir vu son herbier enrichi de nombreux échantillons de la flore du Brésil. Sans la coopération désintéressée qu'il a bien voulu nous prêter, nous n'aurions pu réaliser les recherches qui font l'objet de cette étude.

Nous présentons également nos remerciements à M. Delamare pour les efforts qu'il a employés à nous fournir des matériaux.

Qu'il soit, enfin, permis au plus obscur des élèves de Cl. Bernard, en Amérique, de rendre une fois de plus hommage à la mémoire de ce maître vénéré. C'est lui qui a ouvert la voie aux plus importantes découvertes physiologiques du siècle dernier; par ses recherches sur le curare, il a tracé les règles expérimentales à suivre dans l'étude des substances toxiques; lui seul, enfin, a eu l'intuition claire d'un fait, que nous avons réussi à démontrer quarante ans plus tard.



Icú, ANOMOSPERMUM GRANDIFOLIUM
Eichler. (Menispermaceae.) La plante paralysante du curare des Ticunas.