

# Notas taxonômicas em HesperIIDae neotropicais, com descrições de novos taxa (Lepidoptera)<sup>1</sup>

Olaf H.H. Mielke<sup>2</sup>  
Mirna M. Casagrande<sup>2</sup>

**ABSTRACT. Taxonomic notes on neotropical HesperIIDae (Lepidoptera), with descriptions of new taxa.** The following species is excluded from the neotropical fauna: *Hesperia yva* Plötz, 1886, mentioned by EVANS (1955) as *Mucia yva*, is an Asian species, probably a synonym of *Suastus gremius* (Fabricius, 1798).

The following species are transferred to the neotropical region: *Aurina dida* Evans, 1939, described from Sierra Leoa, Africa, and *Hesperia subviridis* Plötz, 1886, a species of *Penicula* Evans, 1955, described from São Paulo, Brazil, was erroneously transferred by EVANS (1957) to Ceylon (= Sri Lanka).

The types species of two genera are changed: *Hydraenomia aberrans* Draudt, 1924 is the new type of *Clito* Evans, 1953, and *Cantha calva* Evans, 1955 is the new type of *Cantha* Evans, 1955 (ICZN, Art. 70.3.2.). *Papilio clito* Fabricius, 1787, designated by EVANS (1953) as the type species of *Clito*, is a species of *Milanion* Godman & Salvin, 1895. *Cyclopides celeus* Mabille, 1891, designated by EVANS (1955) as the type species of *Cantha*, is a species of *Vehilius* Scudder, 1872.

The following taxa are **nom. nov.**: *Enosis schausi* for *Hesperia misera* Schaus, 1902, **praec.** (Lucas, 1856); *Jongiana* for *Surina* de Jong, 1983, **praec.** (Walker, 1869 [Lepidoptera]).

The following taxa is a **nom. nud.**: *Polygonus mimeticus* J. Zikán & W. Zikán, 1968. The following taxa are **sp. rev.**: *Aethilla haber* (Mabille, 1891); *Clito aberrans* (Draudt, 1924); *Mylon maimon* (Fabricius, 1775); *Atalopedes flaveola* (Mabille, 1891); *Carystoides alda* (Plötz, 1882); *Chalcone briquenydan briquenydan* (Weeks, 1901); *Cobalopsis hazarma* (Hewitson, 1877); *Corticea rivula* (Mabille, 1891); *Enosis uza uza* (Hewitson, 1877); *Eutocus vetulus vetulus* (Mabille, 1883); *Eutychide rastaca* (Schaus, 1902); *Lerodea petrovna* (Schaus, 1902); *Paratrytrone gala* (Godman, 1900); *Poanes zachaeus* (Plötz, 1883); *Saturnus reticulata reticulata* (Plötz, 1883); *Virga silvanus* (Hayward, 1947).

The following taxa is a **ssp. rev.**: *Polygonus leo pallida* Röber, 1925.

The following taxa are **stat. rev.**: *Chioides cinereus* (Mabille & Vuillot, 1891); *Potamanaxas paralus* (Godman & Salvin, 1895).

The following taxa are **stat. nov.**: *Sarbia soza* Evans, 1951; *Polygonus savigny savigny* (Latreille, [1824]); *Anastrus chaqua* Evans, 1953; *Chalcone briquenydan chalcone* (Schaus, 1902); *Cyneia anthracinus holomelas* (Mabille, 1891); *Moeris striga menopis* (Schaus, 1902); *Monca telata crsipinus* (Plötz, 1882).

The following taxa are **spp. nov.**: *Sarbia curitiba* from Brazil (Minas Gerais, São Paulo, Paraná, Santa Catarina, Rio Grande do Sul); *Pythonides nides* from Brazil (Espírito Santo); *Carystus ploetzi* from Brazil (Pará, Amazonas) and Peru (Huánuco, Loreto).

The following is a **ssp. nov.**: *Zenis jebus beckeri* from Brazil (Bahia, Distrito Federal,

1) Contribuição número 1187 do Departamento de Zoologia, Universidade Federal do Paraná.

2) Departamento de Zoologia, Universidade Federal do Paraná. Caixa Postal 19020, 81531-980 Curitiba, Paraná, Brasil. E-mail: omhesp@bio.ufpr.br; mibras@bio.ufpr.br

Espírito Santo, Goiás, Maranhão, Mato Grosso, Rondônia, São Paulo).

The following taxa are **syn. nov.**: *Aspitha teffa* Evans, 1951 of *Aspitha aspitha aspitha* (Hewitson, 1866); *Thymeles grullus* Mabille, 1888 of *Astraptus latimargo latimargo* (Herrich-Schäffer, 1869); *Erycides imbreus* Plötz, 1879, and *Erycides spurius* Mabille, 1880 of *Phocides polybius lilea* (Reakirt, 1867); *Polygonus leo ishmael* Evans, 1952 of *Polygonus leo leo* (Gmelin, 1790); *Polygonus manueli manueli* Bell & W. Ph. Comstock, 1948 of *Polygonus savigny savigny* (Latreille, [1824]); *Goniuris* [sic] *decussata* Ménétrés, 1855 of *Polythrix octomaculata* (Sepp, [1844]); *Milanion plumus* var. *hemestinus* Mabille & Boulet, 1917 of *Milanion leucaspis* (Mabille, 1878); *Papilio menippus* Fabricius, 1776 of *Mylon maimon* (Fabricius, 1775); *Tagiades chacona* Plötz, 1886 of *Ouleus fridericus fridericus* (Geyer, 1832); *Ouleus matria matria* Evans, 1953 of *Ouleus juxta juxta* (Bell, 1934); *Pythonides vecina* Mabille & Boulet, 1917 of *Pythonides herennius herennius* Geyer, [1838]; *Quadrus zolus* Mielke, 1968 of *Quadrus jacobus* (Plötz, 1884); *Cobalus nigrutilus* Mabille, 1883 of *Anthoptus epictetus* (Fabricius, 1793); *Pamphila cerymicosides* Burmeister, 1878, and *Carystus argus* Möschler, 1879 of *Argon lota* (Hewitson, 1877); *Tigasis akuris* Bell, 1942 of *Arita arita* (Schaus, 1902); *Lerodea remea* Bell, 1941 of *Arita polistion* (Schaus, 1902); *Mnasitheus similis* de Jong, 1983 of *Arotis pandora* (Lindsey, 1925); *Atalopedes clarkei* Burns, 1989 of *Atalopedes flaveola* (Mabille, 1891); *Hesperia beda* Plötz, 1886 of *Callimormus rivera* (Plötz, 1882); *Chalcone chalcone corta* Evans, 1955 of *Chalcone briquenydan briquenydan* (Weeks, 1901); *Augiades anita* Schaus, 1902 of *Chalcone tania* (Schaus, 1902); *Cobalus zetis* Bell, 1942 of *Cobalopsis nero* (Herrich-Schäffer, 1869); *Megistias sancoya* Schaus, 1902 of *Cobalopsis hazarma* (Hewitson, 1877); *Megistias vegrans* Hayward, 1934 of *Cobalopsis miaba* (Schaus, 1902); *Ancyloxypha melanoneura orientalis* Hayward, 1967 of *Copaeodes jean favor* Evans, 1955; *Lento muska* Evans, 1955 of *Corticea mendica schwarzi* (Bell, 1941); *Megistias vanilia* Schaus, 1902 of *Cymaenes perloides* (Plötz, 1882); *Eutychide astiga* Schaus, 1902 of *Cymaenes tripunctata tripunctata* (Latreille, [1824]); *Rhinthon luctatius* Schaus, 1913 of *Cynea anthracinus holomelas* (Mabille, 1891); *Rhinthon bomax* Schaus, 1902 of *Cynea bistrigula* (Herrich-Schäffer, 1869); *Cynea conta* Mielke, 1968 of *Cynea robba nippa* Evans, 1955; *Pamphila agassus* Mabille, 1891 of *Enosis uza uza* (Hewitson, 1877); *Amblyscirtes insulae-pinorum* [sic] Holland, 1916 of *Euphyes cornelius cornelius* (Latreille, [1824]); *Eutocus matildae vinda* Evans, 1955, and *Vehilius vetustus* Mielke, 1968 of *Eutocus vetulus vetulus* (Mabille, 1883); *Eutychide angus* Evans, 1955 of *Eutychide rastaca* (Schaus, 1902); *Stomyles gallio* Mabille, 1904 of *Gallio carasta* (Schaus, 1902); *Eutychide candallariae* Strand, 1921 of *Halotus angellus* (Plötz, 1886); *Lerodea tesera* Schaus, 1902 of *Lerodea erythrostrictus* (Prittwitz, 1868); *Pamphila fasciata* Möschler, ?-1877 of *Metron zimra* (Hewitson, I-1877); *Perimeles stollmeyer* Bell, 1932 of *Mnasicles hicetaon* Godman, 1901; *Vehilius norma* Dyar, 1917 of *Mnasilus allubita* (Butler, 1877); *Phlebodes silvicultrix* Hayward, 1934 of *Moeris striga menopis* (Schaus, 1902); *Molo menta menta* Evans, 1955 of *Molo calcarea calcarea* (Schaus, 1902); *Molo petra* Evans, 1955 of *Molo visendus* (Bell, 1942); *Cyclopides metius* Mabille, 1891 of *Monca telata telata* (Herrich-Schäffer, 1869); *Hesperia tyraeus* Plötz, XI-1882 of *Monca telata crispinus* (Plötz, V-1882); *Hesperia leucopogon* Plötz, 1882 of *Morys compta compta* (Butler, 1877); *Hesperia yva* Plötz, 1886 of *Suastus gremius* (Fabricius, 1798); *Cymaenes geijskesi* de Jong, 1983 of *Nastra chao* (Mabille, 1898); *Lerodea unipunctata* Hayward, 1934, and *Lerodea uniformis* Hayward, 1939 of *Nastra incomptus* (Hayward, 1934); *Lerodea hoffmanni* Bell, 1947 of *Nastra julia* (Freeman, 1945); *Rhinthon cubana australis* Mielke, 1970 of *Neoxeniades braesia andricus* (Mabille, 1895); *Hesperia ulrica* Plötz, 1882 of *Niconiades merenda* (Mabille, 1878); *Hesperia senex* Plötz, 1882 of *Panoquina peraea* (Hewitson, 1866); *Lerodea unicolor* Hayward, 1938, and *Lerodea modesta*

Hayward, 1939 of *Papias phainis* Godman, 1900; *Hesperia infuscata* Plötz, 1882, and *Pamphila integra* Mabille, 1891 of *Papias subcostulata* (Herrich-Schäffer, 1870); *Paratrytone miahua* Steinhäuser, 1996 of *Libritia raspa* Evans, 1955; *Parphorus nemorus* Bell, 1941, and *Tigasis altona* Evans, 1955 of *Parphorus fartuga* (Schaus, 1902); *Peba striata* Mielke, 1968 of *Peba verames* (Schaus, 1902); *Pheraeus manes* Steinhäuser, 1991 of *Pheraeus unia* (Butler, 1870); *Euroto schmithi* Bell, 1940 of *Phlebedes samede* (Herrich-Schäffer, 1869); *Pamphila rolla* Mabille, 1883, and *Pamphila lagon* Mabille, 1891 of *Poanes zachaeus* (Plötz, 1883); *Pamphila crassinota* Mabille, 1898 of *Pamphila amblyspila* (Mabille, 1898); *Rhinthon proximus* Bell, 1934, and *Synapte infusco* Nicolay, 1980 of *Propapias sipariana* (Kaye, 1925); *Psoralis ravus* Evans, 1955 of *Psoralis coyana* (Schaus, 1902); *Mellana myron verba* Evans, 1955 of *Quasimellana servilius* (Möschler, 1883); *Papilio atiopides* Larrañaga, 1923 of *Quinta cannae* (Herrich-Schäffer, 1869); *Proteides chiriquensis* Mabille, 1889, p. 239 (nec p. 157) of *Rhinthon cubana osca* (Plötz, 1882); *Styrioides* [sic] *quaka* Evans, 1955 of *Styriodes dedecora* (Plötz, 1882); *Enosis inframaculata* Strand, 1921 of *Styriodes quadrinotata* (Mabille, 1889); *Thespieus cacajo* Dyar, 1913 of *Thespieus macareus* (Herrich-Schäffer, 1869); *Thespieus paula* Evans, 1955 of *Thespieus tapayuna* Evans, 1955; *Molo stygia* Evans, 1955 of *Turesis complanula* (Herrich-Schäffer, 1869); *Pyrrhopyge maravilha* Foetterle, 1902 of *Turmada composita* (Plötz, 1886); *Vehilius almoneus* Schaus, 1902, and *Vehilius vetus oiticicai* Mielke, 1973 of *Vehilius celeus celeus* (Mabille, 1883); *Lerodea chinta* Schaus, 1902, and *Lerodea mocoreta* Hayward, 1939 of *Vehilius inca* (Scudder, 1872); *Virga phola* Evans, 1955, and *Virga eliasi* Mielke, 1968 of *Virga silvanus* (Hayward, 1947); *Pamphila helva* Möschler, 1877 of *Wallengrenia otho clavus* (Erichson, [1849]); *Atrytone chingachgook* Weeks, 1909 of *Wallengrenia premnas* (Wallengren, 1860); *Copaedodes chromis* Skinner, 1919 of *Zariaspes mytheucus* Godman, 1900; *Hesperia melaleuca* Plötz, 1882 of *Zenis minos* (Latreille, [1824]).

The following taxa are **comb. nov.**: *Jemadia gnetus brevipennis* Schaus, 1902; *Polygonus savigny punctus* Bell & W. Ph. Comstock, 1948; *Heliopyrgus domicella margarita* (Bell, 1937); *Milanion clito* (Fabricius, 1787); *Quadrus jacobus* (Plötz, 1884); *Argon lota* (Hewitson, 1877); *Callimormus rivera* (Plötz, 1882); *Chalcone briquenydan briquenydan* (Weeks, 1901); *Chalcone briquenydan chalcone* (Schaus, 1902); *Chalcone briquenydan australis* Mielke, 1980; *Cobalopsis hazarma* (Hewitson, 1877); *Corticea rivula* (Mabille, 1891); *Cynea anthracinus holomelas* (Mabille, 1891); *Damas horridus* (Bell, 1940); *Enosis uza uza* (Hewitson, 1877); *Enosis uza pruinosae* (Plötz, 1882); *Eutocus vetulus vetulus* (Mabille, 1883); *Eutocus vetulus matiladae* (Hayward, 1941); *Gallio carasta* (Schaus, 1902); *Jongiana unica* (de Jong, 1883); *Moeris striga menopsis* (Schaus, 1902); *Molo calcarea calcarea* (Schaus, 1902); *Molo calcarea penda* Evans, 1955; *Molo visendus* (Bell, 1942); *Monca telata crispinus* (Plötz, 1882); *Nastra incomptus* (Hayward, 1934); *Paratrytone gala* (Godman, 1900); *Penicula subviridis* (Plötz, 1886); *Psoralis coyana* (Schaus, 1902); *Quasimellana servilius* (Möschler, 1883); *Saturnus reticulata conspicuus* (Bell, 1941); *Saturnus reticulata obscurus* (Bell, 1941); *Saturnus reticulata suffusus* (Hayward, 1940); *Saturnus reticulata tiberius* (Möschler, 1883); *Styriodes dedecora* (Plötz, 1882); *Vehilius celeus celeus* (Mabille, 1891); *Vehilius celeus ochraceus* Biezanko & Mielke, 1983; *Vehilius celeus vetus* Mielke, 1969.

The following taxa is a **comb. rev.**: *Mimoniades baroni* (Godman & Salvin, 1893).

**Lectotypes** for the following taxa are designated: *Pyrrhopyga* [sic] *oneka* Hewitson, 1866; *Eudamus latimargo* Herrich-Schäffer, 1869; *Erycides imbreus* Plötz, 1879; *Papilio amyntas* Fabricius, 1775; *Hesperia savigny* Latreille, [1824]; *Papilio clito* Fabricius, 1787; *Pythonides leucaspis* Mabille, 1878; *Milanion pilumnus* var. *hemesitinus* Mabille & Boulet, 1917; *Papilio maimon* Fabricius, 1775; *Tagiades chacona* Plötz, 1886; *Tagiades jacobus* Plötz, 1884; *Hesperia epicetus* Fabricius, 1793; *Cobalus nigritulus* Mabille, 1883; *Hesperia lota* Hewitson, 1877; *Pamphila cerymicosides*

Burmeister, 1878; *Pamphila flaveola* Mabille, 1891; *Hesperia beda* Plötz, 1886; *Pamphila briquenyan* Weeks, 1901; *Hesperia hazarma* Hewitson, 1877; *Pamphila rivula* Mabille, 1891; *Hesperia tripunctata* Latreille, [1824]; *Pamphila holomelas* Schaus, 1891; *Rhithon luctatius* Schaus, 1913; *Hesperia uza* Hewitson, 1877; *Pamphila agassus* Mabille, 1891; *Amblyscirtes insulae-pinorum* [sic] Holland, 1916; *Cobalus vetulus* Mabille, 1883; *Hesperia angellus* Plötz, 1886; *Mnasicles hicetaon* Godman, 1901; *Pamphila allubita* Butler, 1877; *Padraona calcarea* Schaus, 1902; *Cyclopides metius* Mabille, 1891; *Hesperia tyrtaeus* Plötz, 1882; *Pamphila morys* Butler, 1877; *Hesperia leucopogon* Plötz, 1882; *Pamphila chao* Mabille, 1898; *Proteides andricus* Mabille, 1895; *Proteides merenda* Mabille, 1878; *Hesperia peraea* Hewitson, 1866; *Hesperia lucas* Fabricius, 1793; *Goniloba sylvicola* Herrich-Schäffer, 1865; *Papias phainis* Godman, 1900; *Hesperia infuscata* Plötz, 1882; *Pamphila integra* Mabille, 1891; *Hesperia subviridis* Plötz, 1886; *Phlebodes unia* Butler, 1870; *Cobalus samedia* Herrich-Schäffer, 1869; *Pamphila lagon* Mabille, 1891; *Pamphila crassinota* Mabille, 1898; *Cymaenes sipariana* Kaye, 1925; *Cobalus cannae* Herrich-Schäffer, 1869; *Hesperia dedecora* Plötz, 1882; *Goniloba macareus* Herrich-Schäffer, 1869; *Thespis cacaio* Dyar, 1913; *Hesperia camposa* Plötz, 1886; *Pyrrhopyge maravilha* Foetterle, 1902; *Cyclopides celeus* Mabille, 1891; *Lerodea inca* Scudder, 1872; *Hesperia clavus* Erichson, [1849]; *Pamphila helva* Möschler, 1877; *Hesperia premnas* Wallengren, 1860; *Atrytone chingachgook* Weeks, 1909; *Zariaspes mytheus* Godman, 1900; *Hesperia minus* Latreille, [1824]; *Hesperia melaleuca* Plötz, 1882. **Neotypes** for the following taxa are designated: *Polygonus lividus* Hübner, [1825], and *Papilio atiopides* Larrañaga, 1923.

The designated **Lectotype** of *Aguna albistria leucogramma* (Mabille, 1888) by AUSTIN & MIELKE (1998) is invalid.

**KEY WORDS.** Lepidoptera, HesperIIDae, taxonomic notes, Neotropical region

O estudo sistemático dos HesperIIDae americanos ocupou um dos autores durante muitos anos e agora será publicado um “check-list” de todas as espécies neotropicais dentro do projeto “Atlas of Neotropical Lepidoptera”, da Association for Tropical Lepidoptera, coordenado e editado pelo Dr. John B. Heppner. Nesta “check list”, devido ao estilo adotado pelo editor, não é possível incluir as mudanças taxonômicas a seguir apresentadas, razão desta contribuição.

## MATERIAL E MÉTODOS

O presente estudo é resultante da visita à maioria dos museus em que os tipos de HesperIIDae estão depositados e mencionados em cada espécie estudada. Os museus em que foram encontrados os tipos têm os seguintes acrônimos, de acordo com HEPPNER & LAMAS (1982) – entre parênteses estão mencionados os curadores presentes quando da visita.

AME – Allyn Museum of Entomology, Sarasota, Florida, USA (Drs Lee D. Miller, Jacqueline Y. Miller, Stephen R. Steinhäuser); AMNH – American Museum of Natural History, Nova York, USA (Drs Frederick Rindge, James Miller); BM (NH) – The Natural History Museum, Londres, Inglaterra (Drs Phillip R. Ackery e Richard Vane-Wright); CMP – Carnegie Museum, Pennsylvania, USA (Dr. Chen W. Young, John Rawlins); CU – Cornell University, Ithaca, New York, USA (Dr. John G. Franclemont); DEI – Institut für Pflanzenschutzforschung (antigo Deutsches Entomologisches Institut), Kleinmachnow, Eberswalde, Alemanha (Dr.

Reinhard Gaedike); EMAU – Zoologie, Sektion Biologie, Ernst Moritz-Arndt-Universität, Greifswald, Alemanha (Dr. G. Müller-M.); IML – Instituto Miguel Lillo, Tucumán, Argentina (Dr. Kenneth J. Hayward – falecido); MBR – Museo Argentino de Ciencias Naturales “Bernadino Rivadavia”, Buenos Aires, Argentina (Dr. Manuel Vianna – falecido); MCZ – Museum of Comparative Zoology, Harvard University, Cambridge, USA (Dra M. Deane Bowers); MLP – Facultad de Ciencias Naturales y Museo, La Plata, Argentina (Dr. Luiz de Santis – falecido); NHMW – Naturhistorisches Museum, Viena, Austria (Dr. Fritz Kasy – falecido); MNHN – Muséum national d’Histoire naturelle, Paris, França (Drs Pierre Viette, G. Bernardi – falecido, Jacques Pierre); MNRJ – Museu Nacional, Universidade Federal do Rio de Janeiro (Dr. Luiz S. Otero); NRS – Naturhistoriska Riksmuseet, Estocolmo, Suécia (Dr. Bert Gustafsson); SMF – Senckenberg Museum, Frankfurt am Main, Alemanha (Dr. Heinz Schröder); SMTD – Staatliches Museum für Tierkunde, Dresden, Alemanha (Dr. R. Krause); UFPC – Departamento de Zoologia, Universidade Federal do Paraná, Curitiba, Paraná, Brasil (OM – coleção Mielke); USNM – National Museum of Natural History, Washington, DC, USA (Drs John Burns, Robert K. Robbins); ZISP – Instituto de Zoologia, Academia de Ciências, São Petersburgo, Rússia (Drs Vladimir Kuznetzov, Aleksandr Lvovski); ZMHU – Museum für Naturkunde der Humboldt Universität, Berlin, Alemanha (Drs Hans-Joachim Hannemann, Wolfram Mey); ZMUC – Zoologisk Museum, Universitets Copenhague, Dinamarca (Dr. Niels Peder Kristensen); ZSBS – Zoologische Sammlung des bayrischen Staates, Munique, Alemanha (Drs Walter Forster, Wolfgang Dierl – falecidos).

Outras abreviaturas utilizadas: (d) dorsal; (gen. masc.) genitália masculina; (gen. fem.) genitália feminina; (gen. prep.) genitália preparada; (v) ventral.

Em cada espécie são mencionadas as referências da descrição original e a que estabeleceu o status da espécie ou subespécie atualmente aceito.

Sempre que na descrição original o número de exemplares não é mencionado, designa-se um LECTÓTIPO, pois só assim a identificação pode ser garantida. Os lectótipos e neótipos, aqui designados, serão etiquetados convenientemente e as etiquetas enviadas aos respectivos curadores.

Hesperioidea (Latreille, 1809) J.H. Comstock & A. B. Comstock, 1904

HesperIIDae (Latreille, 1809) Stephens, 1828

Pyrrhopyginae (Mabille, 1877) Watson, 1893

Passovini Mielke, 2001

*Aspitha aspitha aspitha* (Hewitson, 1866)

*Pyrrhopyga* [sic] *aspitha* Hewitson, 1866. *Trans. ent. Soc. London* (3) 2: 481; macho e fêmea, Pará e St. Paulo [de Olivença], Amazonas, [Brasil]; coleção Hewitson.

*Aspitha teffa* Evans, 1951. *Cat. Amer. Hesp.* 1, p. 83; [holó]tipo fêmea, Tefé (Ega), Amazonas, [Brasil]; BM (NH); *syn. nov.*

*A. teffa* é a fêmea de *A. aspitha aspitha*, razão da nova sinonímia.

## Pyrrhopygini Mabilles, 1877

*Jemadia gnetus brevipennis* Schaus, 1902, **comb. nov.**

*Jemadia brevipennis* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 425; [holó]tipo n° 5.962, São Paulo, Brazil; UNSNM.

*Jemadia hewitsonii brevipennis*; Evans, 1951. *Cat. Amer. Hesp.* 1, p. 54.

O exame do holótipo mostrou ser uma subespécie de *Jemadia gnetus* (Fabricius, 1781). EVANS (1951) a considerou uma subespécie de *Jemadia hewitsonii* (Mabilles, 1878). Difere de *J. gnetus gnetus* (Fabricius, 1781) pelo azul menos brilhante, as manchas transparentes da asa anterior bem maiores, sendo as dos espaços M2-M3 e M3-CuA1 quase quadradas, a do espaço CuA1-CuA2 mais longa que alta, na face dorsal da asa posterior a faixa discal azul mais estreita e a faixa central interrompida ou praticamente assim. Esta subespécie ocorre no Brasil – Distrito Federal (Brasília), São Paulo (Casabranca, Campinas), Paraná (Jaguariaíva), e Paraguay – Villarica.

*Mimoniades baroni* (Godman & Salvin, 1895), **comb. rev.**

*Amenis baroni* Godman & Salvin, 1895. *Ann. & Mag. Nat. Hist.* (6) 15: 372; macho e fêmea, Cajamarca, N. Peru, 10000 ft., O. T. Baron leg.- Evans, 1951. *Cat. Amer. Hesp.* 1, p. 62, pl. 7 (gen. masc.)

Esta espécie possui todos os caracteres de *Mimoniades* Hübnér, 1823, razão da nova combinação. EVANS (1951) a menciona no gênero *Amenis* Watson, 1893.

*Sarbia curitiba* Mielke & Casagrande, **sp. nov.**

Figs 1-4, 29.

*Sarbia* sp. C. Mielke, 1995. *Revta. bras. Zool.* 11: 761.

Comprimento da asa anterior, macho: 23-28 mm; fêmea: 27-30 mm, sendo os machos com 26 mm e as fêmeas com 29 mm, mais frequentes; machos com menos de 25 mm são raros.

Espécie muito semelhante à *S. pertyi* (Plötz, 1879) (Figs 13-16), pois as faixas amarelas mediana e apical na face dorsal das asas são semelhantes, mas se distingue pelo maior tamanho em média, em *S. pertyi* o tamanho máximo do comprimento da asa anterior no macho de 23 a 26 mm, e na fêmea de 26 a 28 mm, e pela face ventral da asa posterior onde a faixa proximal possui uma largura aproximadamente uniforme da margem costal até a metade superior do espaço CuA2-2A em *S. pertyi*, enquanto que em *S. curitiba* somente atinge a metade superior da célula, sendo normalmente ausente, ou quando presente muito reduzida, na metade inferior da célula e presente em forma de ponto na metade superior do espaço CuA2-2A, este, raras vezes totalmente ausente. A valva da genitália masculina (Fig. 29) difere da de *S. pertyi*; compare com a figura de EVANS (1951).

Distribuição geográfica: Ocorre no Brasil, nos campos elevados de Minas Gerais (Poços de Caldas), São Paulo (Campos do Jordão), Paraná (Curitiba, General Carneiro, Guarapuava, Palmas, Prudentópolis e São José dos Pinhais), Santa Catarina (Bom Jardim, Curitibaanos, Lages, Santa Cecília, São Bento do Sul, São Joaquim, Urubici), Rio Grande do Sul (Bom Jesus, Cambará, São Francisco de Paula, Vacaria), onde é comum entre fins de janeiro e início de março.



Figs 1-8. (1-4) *Sarbia curitiba*: (1-2) holótipo macho, faces dorsal e ventral; (3-4) alótipo fêmea, faces dorsal e ventral; (5-8) *Sarbia oneka*: (5-6) macho, faces dorsal e ventral, Brasil; (7-8) fêmea, faces dorsal e ventral, Brasil.

Holótipo macho com as seguintes etiquetas: / Holótipo/ [Cascatinha], Curitiba, Paraná, 900 metros, Brasil, 22-I-1977, O. Mielke *leg.*/ DZ 5.055/ Holótipo *Sarbia curitiba* Mielke & Casagrande, 2002/; alótipo fêmea com as seguintes etiquetas: / Alótipo/ Cascatinha, Curitiba, Paraná, Brasil, 11-II-1967 O. Mielke *leg.*/ DZ 5.022/ Alótipo *Sarbia curitiba* Mielke & Casagrande, 2002/; UFPC.

Parátipos: *Minas Gerais*: Poços de Caldas, 1 fêmea 10-XII-1966, 1250 m, H. Ebert *leg.*, DZ 5.030; *São Paulo*: Campos do Jordão, 1 fêmea II-1935, C. Guinle *leg.*, MN 34.011; *Paraná*: Curitiba, 8 machos, 2 fêmeas 25-I-1966, 2 machos 31-I-1966, 2 fêmeas 1-II-1966, 2 fêmeas 1-II-1966, 2 fêmeas, 4-II-1966, O. Mielke *leg.*, UFPC-OM 8.482-8.489, 8.480, 8.481, 7.760, 7.761, 7.755, 7.762, 7.756, 9.363, 7.753, 7.754, 1 macho 29-I-1967, 1 macho, 1 fêmea 8-II-1967, 2 machos 11-II-1967, 1 macho, 1 fêmea 28-II-1967, 1 fêmea 15-III-1967, 2 machos, 29-I-1968, 19 machos, 4 fêmeas 6-II-1968, 1 fêmea 17-II-1968, 1 macho, 1 fêmea 7-II-1968, 2 fêmeas 17-II-1968, 3 machos, 22-II-1968, 1 fêmea 15-III-1968, 2 machos 4-II-1969, 1 fêmea 28-II-1969, 1 fêmea 20-III-1970, 3 machos, 2 fêmeas 13-I-1971, 3 machos 22-I-1977, O. Mielke *leg.*, UFPC 5.615-5.641, 2.462, 2.462, 5642-5673, 1 macho 23-I-1971, H. Ebert *leg.*, UFPC 5.674; Curitiba (Cascatinha), 26 machos, 5 fêmeas 29-I-1967, 1 macho, 1 fêmea 8-II-1967, 9 machos, 1 fêmea 11-II-1967, 2 machos, 3 fêmeas 14-II-1967, 1 fêmea 8-III-1967, 1 fêmea 9-III-1967, 2 machos 26-I-1968, O. Mielke *leg.*, UFPC 5.675-5.726; General Carneiro, 2-IV-1980, 1200 m, Mielke & Casagrande *leg.*, UFPC 5.727; Guarapuava, 1100 m, 2 machos III-1950, F. Justus *leg.*, 1 macho 28-I-1972, O. Mielke & Schneider *leg.*, 1 macho 28-I-1972, Schneider *leg.*, 1 macho 2-II-1972, Schneider *leg.*, 2 machos 20-II-1972, Schneider *leg.*, UFPC 5.731-5.737; Palmas, 4 machos, 4 fêmeas, 6-II-1977, Mielke & Buzzi *leg.*, UFPC 5.738-5.745; Prudentópolis, 2-II-1976, 1200 m, Mielke & Buzzi *leg.*, UFPC 5.728; São José dos Pinhais, 900 m, 1 macho 13-II-1881, Mielke *leg.*, 1 fêmea 27-II-1986, 900 m, Mielke & Callaghan *leg.*, UFPC 5.729, 5.730; *Santa Catarina*: Bom Jardim, 10 km O, 1100 m, 3 machos 1 fêmea, 24-II-2002, O. Mielke *leg.*, UFPC-OM 56.155, 56.176, 56.183, 56.169; Bom Jardim, 10 km L, 1300 m, 4 machos, 1 fêmea 24-II-2002, UFPC-OM 56.043, 56.056, 56.161, 56.162, 56.070; Curitibaanos (Ponte Alta do Norte), 1000 m, 2 fêmeas 12-II-1973, Mielke & Sakakibara *leg.*, UFPC 5.771, 5.772; Lages, 950 m, 1 macho 6-8-III-1973, H. & K. D. Ebert *leg.*, UFPC 5.746; Lages (Painel), 1000 m, 3 fêmeas 14-II-1973, Mielke & Sakakibara *leg.*, UFPC 5.751-5.753; 8 machos, 5 fêmeas 23-II-1973, UFPC 5.754-5.765; 3 machos, 1 fêmea 24-II-1983, Mielke & Casagrande *leg.*, UFPC 6.055, 5.766-5.769; Lages (Parque Pedras Brancas), 920 m, 3 machos, 1 fêmea 13-II-1973, Mielke & Sakakibara *leg.*, UFPC 5.747-5.750; Monte Castelo, 800 m, 1 macho 24-II-1973, H. Ebert *leg.*, UFPC 5.770; Santa Cecília, 1200 m, 2 machos 26-II-1968, Moure & Mielke *leg.*, UFPC 5773, 5774; Santa Cecília (Campo Alto), 1200 m, 2 fêmeas 27-II-1968, Moure & Mielke *leg.*, UFPC 5.775, 5.776; 2 machos 12-II-1973, Mielke & Sakakibara *leg.*, UFPC 5.777, 5.778; 5 machos, 2 fêmeas 22-II-1973, Mielke & Buzzi *leg.*, UFPC 5.779-5.785; 7 machos, 3 fêmeas 13-II-1976, Mielke *leg.*, UFPC 5.786-5.796; 1 macho 25-II-1983, Mielke & Casagrande *leg.*, UFPC 5.796; Santa Cecília (Campo Alto), 1100 m, 1 macho, 2 fêmeas 26-II-2002, Mielke & Casagrande *leg.*, UFPC-OM 55.888, 55.951, 55.958; São Bento do Sul, 1 macho 9-II-1971, Weiss



*leg.*, UFPC 5.797; São Bento do Sul (Rio Vermelho), 850 m, 1 fêmea 11-III-1977, Rank *leg.*, UFPC 5.798; 1 fêmea 7-III-1987, O. & C. Mielke *leg.*, UFPC-OM 14.471; São Joaquim, 2 machos 2-4-II-1973, H. & H. D. Ebert *leg.*, UFPC 6.053, 6.054; 1 macho, 3 fêmeas 24-II-1973, Mielke *leg.*, UFPC 6.049-6.052; São Joaquim (14 Km S), 1400 m, 3 machos 23-II-1983, Mielke & Casagrande *leg.*, UFPC 5.799-5.801; São Joaquim (13 km L), 1400 m, 1 fêmea 24-II-2002, Mielke & Casagrande *leg.*, UFPC-OM 56.286; São Joaquim (Mantiqueira), 1400 m, 25-II-1973, Mielke *leg.*, UFPC 5.802, 5.803; São Joaquim (Pericó), 1320 m, 2 machos, 4 fêmeas 25-II-1973, Mielke *leg.*, UFPC 6.048, 5.804-5.808; Urubici, 1500 m, 8 machos, 6 fêmeas 25-II-1973, O. Mielke *leg.*, UFPC 5.809-5.822; Urubici (Morro da Igreja), 1600 m, 12 machos 19-II-1997, O. & E. Mielke *leg.*, UFPC-OM 45.045, 45.109, 45.156, 45.165, 45.173, 45.300, 45.308, 45.324, 45.364, 45.388, 58.277, 58.286; Urubici (Morro da Igreja), 1700-1800 m, 2 machos, 2 fêmeas 19-II-1997, O. – E. Mielke *leg.*, UFPC-OM 45.325, 45.333, 45.341, 45.349; *Rio Grande do Sul*: Bom Jesus, 1050 m, 3 machos, 6 fêmeas 12-II-1976, Mielke & Buzzi *leg.*, UFPC 5.823-5.831, 1 fêmea 22-II-1983, Mielke & Casagrande *leg.*, UFPC 5.832; Bom Jesus (Arroio Tiririca), 1000 m, 3 fêmeas 27-II-1973, Mielke *leg.*, UFPC 5.833-5.835; Cambará, 4 machos, 4 fêmeas 22-II-1983, Mielke & Casagrande *leg.*, UFPC 5.836-5.843; São Francisco de Paula, 850 m, 1 macho 27-I-1973, H. Ebert *leg.*, UFPC 5.844; Vacaria, 2 machos 22-II-1949, H. Pearson *leg.*, UFPC-OM 11.150, 36.384, 1 fêmea 21-II-1983, Mielke & Casagrande *leg.*, UFPC 5.845.

Etimologia. Nome dado em homenagem à cidade de Curitiba, Paraná, onde a espécie foi descoberta.

### *Sarbia oneka* (Hewitson, 1866)

Figs 5-8, 30

*Pyrrhopyga* [sic] *oneka* Hewitson, 1866. *Trans. ent. Soc. London* (3) 2: 480; sem dados [Venezuela, no rótulo do tipo]; BM (NH).

Um sintipo fêmea é aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ Type H. T./ 44 124/ Venezuela Becker 44-124/ – BM (NH). O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

A espécie é aqui ilustrada pela primeira vez, inclusive a valva da genitália masculina, para comparação com *S. soza* e *S. curitiba*. Além do lectótipo só se conhecem mais três exemplares, um macho no BM (NH) do Peru, provavelmente outro erro de procedência, pois todas as espécies de *Sarbia* Watson, 1893 ocorrem no centro-sul do Brasil, Uruguai e norte da Argentina, e um casal na UFPC do Brasil. Ainda não foi possível descobrir o local de sua ocorrência.

### *Sarbia soza* Evans, 1951, **stat. nov.**

Figs 9-12, 31

*Sarbia oneka soza* Evans, 1951. *Cat. Amer. Hesp.* 1, p. 64; [holó]tipo macho, Castro, Paraná, [Brasil]; BM (NH).

Tendo em vista as diferenças no aspecto da valva da genitália masculina (comparar com a figura 30), o taxon é considerado uma espécie distinta de *S. oneka*; também o aspecto das faixas amarelas das asas, assim como o formato das mesmas

corroborar (compare as figuras 5-8 e 9-12). Ocorre em lugares bem localizados nos campos altos do sul do Brasil, em Minas Gerais (Camanducaia – Monte Verde, 1650 m), Estado do Rio de Janeiro (Itatiaia) e Santa Catarina (Santa Cecília, 1200 m).

**Pyrginae (Burmeister, [XII]-1878) Speyer, 1879**  
**Eudamini Mabille, 1877**

*Aguna albistria leucogramma* (Mabille, 1888)

*Eudamus leucogramma* Mabille, 1888. **Le Nat.** (2) 2 (28): 109, fig. 3 (d, v); Porto-Cabello, [Venezuela]; coleção Staudinger.

*Aguna albistria leucogramma*; Austin & Mielke, 1998. **Revta bras. Zool.** 14: 906, fig. 6 (fêmea d, v); **syn.**: *guatemalaina*; LECTÓTIPO de *leucogramma*: macho, Sant[arém, Pará, Brasil] – ZMHU.

O lectótipo designado por AUSTIN & MIELKE (1998) foi um lapso, embora o exemplar tivesse rotulado como [sín]tipo, pois certamente não representa a população descrita, além de não ser da Venezuela, localidade típica, e sim de Santarém, Pará, Brasil, área de ocorrência da subespécie típica. Não foram encontrados verdadeiros síntipos no ZMHU. Talvez seja necessário designar um neótipo.

*Astraptus latimargo latimargo* (Herrich-Schäffer, 1869)

*Eudamus latimargo* Herrich-Schäffer, 1869. **Corr.-Blatt zool.-min. Ver. Regensburg** 23: 185; USA – America tropical.

*Thymele grullus* Mabille, 1888. **Le Nat.** (2) 2 (31): 147, fig. 7 (d, v); Chiriqui, [Panamá]; coleção Staudinger; **syn. nov.**

Os exames do síntipo macho de *E. latimargo*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ Coll. H.-Sch./ *Eudamus latimargo* HS/ *latimargo* H.-Sch./ – ZMHU, e do síntipo fêmea de *T. grullus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: /Origin./ Chiriqui/ *Th. grullus* Mab./ *Telegonus grullus*/ *Telegonus Grullus* Mab./ *Grullus* Mab./ – ZMHU, mostraram a sinonímia. EVANS (1952) considerou *T. grullus* um sinônimo de *Astraptus alardus alardus* (Stoll, 1790). Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

*Aurina dida* Evans, 1939

*Aurina dida* Evans, 1939. **Cat. Afric. Hesp.**, p. 26, pl. 2, figs 10 (macho d, v), 11 (fêmea d, v), pl. 10 (gen. masc.); [holó]tipo macho, Ivory Coast, [Africa], Dimrock *leg.*, ex coll. V. Dyot; BM (NH).

Um exame da foto do holótipo macho mostrou ser uma espécie neotropical que ocorre na Guiana Francesa e no Brasil (Amapá), razão da sua inclusão na “check list”. A procedência Costa do Marfim, África, é obviamente um lapso.

---

Figs 9-16. (9-12) *Sarbia soza*: (9-10) Macho, faces dorsal e ventral, 13-II-1976, Campo Alto, Santa Cecília, Santa Catarina, Brasil, 1200 m, Mielke & Buzzi *leg.*; (11-12) fêmea, faces dorsal e ventral: 27-II-1968, Campo Alto, Santa Cecília, Santa Catarina, Brasil, 1200 m, Moure & Mielke *leg.*; (13-16) *Sarbia pertyi*: (13-14) Macho, faces dorsal e ventral: 13-II-1973, Parque Pedras Brancas, Lages, Santa Catarina, Brasil, 920 m, Mielke & Sakakibara *leg.*; (15-16) fêmea, faces dorsal e ventral: 29-II-1973, Painel, Lages, Santa Catarina, Brasil, 1000 m, Mielke *leg.*



*Chioides cinereus* (Mabille & Vuillot, 1891), **stat. rev.**

*Goniurus cinereus* Mabille & Vuillot, 1891. **Novit. Lep.** 4, p. 25, 29, pl. 4, fig. 4 (fêmea d, v); 1 fêmea [holótipo], Brasil; coleção Mabille.

*Chioides catillus cinereus*; Evans, 1952. **Cat. Amer. Hesp.** 2, p. 57, pl. 14 (gen. masc.).

*Chioides cinereus* ocorre de modo simpátrico e sincrônico com *C. catillus jethira* (Butler, 1870) nos andes ocidentais do Peru (La Libertad e Ancash, 1900-2550 m) e do Equador, razão da revalidação do status (G. Lamas **in litt.**). EVANS (1952) a considerou uma subespécie de *C. catillus catillus* (Cramer, 1779). A procedência do holótipo é obviamente um lapso.

*Chioides concinnus* (Mabille, 1877)

*Eudamus concinnus* Mabille, 1877. **Ann. Soc. ent. France** (5) 7, **Bull. ent.**, p. 39; Brasil; coleção Mabille.

*Chioides catillus concinnus*; Evans, 1952. **Cat. Amer. Hesp.** 2, p. 57, pl. 14 (gen. masc.).

*Chioides concinnus*; Lamas; Grados & Valencia, 1999. **Rev. peruana Ent.** 41: 3.

*Chioides concinnus* ocorre de modo simpátrico e sincrônico com *C. catillus catillus* (Cramer, 1779) no Peru (Apurimac e Cuzco, 2000 m e 3000 m). EVANS (1952) a considerou uma subespécie de *Chioides catillus catillus* (Cramer, 1779). A procedência do holótipo é obviamente um lapso.

*Phocides polybius lilea* (Reakirt, 1867)

*Erycides lilea* Reakirt, 1867. **Proc. Ac. Nat. Sc. Philad.** 18: 339; near Veracruz, Mexico, Wm. H. Edwards leg.

*Erycides imbreus* Plötz, 1879. **Stett. ent. Ztg.** 40: 406; [holó]tipo n° 4.992, Centr. America [América meridional na etiqueta do tipo]; **syn. nov.**

*Erycides spurius* Mabille, 1880. **Ann. Soc. ent. France** (5) 10, **Bull. ent.**, p. 46; sem dados [Bogotá, Colombia na etiqueta do tipo]; **syn. nov.**

Os exames do holótipo fêmea de *E. imbreus*, em que a mancha vermelha da face dorsal da asa anterior não está marcada – ZMHU, e do síntipo macho de *E. spurius*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: /Type H. T./ Bogota Nolcken/ *Erycides spurius* P. Mab./ Ex musaeo P. Mabille 1923/ R. Oberthür Coll. Brit. Mus. 1931 – 186/ – BM (NH), mostraram a sinonímia. As franjas nos ângulos anais das asas posteriores do lectótipo de *E. spurius* estão danificadas e substituídas por franjas amarelas, provavelmente de *Phocides polybius phanias* (Burmeister, 1880), razão de ser sinonimizado por EVANS (1952) com esta. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Polygonus* Hübner, [1825]

Após examinar os tipos existentes dos taxa incluídos neste gênero, são necessárias as seguintes alterações:

*Polygonus leo* (Gmelin, 1790)*Polygonus leo leo* (Gmelin, 1790)

*Papilio amyntas* Fabricius, 1775. **Syst. Ent.**, p. 533; America; Mus. Tottianum; **praecoc.** (Poda, 1761).

*Papilio leo* Gmelin, 1790, in: Linnaeus. **Syst. Nat.**, 13ª ed., 1 (5), p. 2363; **nom. nov. pro** *Papilio amyntas* Fabricius.

*Astrartes lividus* Hübner, [1819]. **Verz. bek. Schmett.**, p. 103; **nom. nud.** (ICZN, Art. 12.1. – sem descrição)

*Polygonus lividus* Hübner, [1825]. *Samml. exot. Schmett.* 2, pl. [144], figs 1-4 (macho, fêmea d, v); sem dados. – W. Ph. Comstock, 1944. *Sc. Surv. P. Rico & Virgin Isl.* 12 (4), p. 541; localidade típica: Hispaniola.

*Polygonus leo ishmael* Evans, 1952. *Cat. Amer. Hesp.* 2, p. 54; [holó]tipo macho, Haiti; BM (NH); **syn. nov.**

O sítipo de *P. amyntas* descrito da América e examinado no Museu de Copenhage representa a população das Antilhas (Antilhas Britânicas); é igual à figura de *P. lividus*, um exemplar com as manchas transparentes da asa anterior um pouco maiores, porém este caráter varia, a julgar pelos exemplares examinados das Antilhas Britânicas onde há exemplares iguais ao figurado por Hübner e outros, em maior número, iguais ao sítipo de *amyntas*; no entanto, estas manchas não chegam ao tamanho das de *P. leo pallida*. O sítipo macho de *P. amyntas* é aqui designado LECTÓTIPO, possuindo a seguinte etiqueta: *I amyntas* [sic] – ZMUC, e como não existem sítipos de *P. lividus*, designa-se aqui o mesmo exemplar como NEÓTIPO, sendo portanto, os dois nomes sinônimos objetivos. O lectótipo e o neótipo são designados para garantir a identificação da espécie.

Esta subespécie ocorre em Puerto Rico, Haiti, St. Tomas, Guana Isl., sendo *P. l. ishmael* um novo sinônimo.

### *Polygonus leo arizonensis* (Skinner, 1911)

*Erycides amyntas* var. *arizonensis* Skinner, 1911. *Trans. Amer. Ent. Soc.* 37: 209, pl. 10 (d, v); exemplares, 3-IX-[sem ano], Florence, Arizona, [USA], C.R. Biedermann *leg.*

*Acolastus amyntas arizonensis*; Barnes & McDunnough, 1917. *Check List Lep. Bor.-Amer.*, p. 17.

*Polygonus leo arizonensis*; Kendall & Freeman, 1963. *Butt. Skipp. Texas.*, p. 3.

Muito semelhante aos exemplares do México a América do Sul, no entanto, os desenhos na face ventral da asa posterior são mais contrastados. EVANS (1952) a menciona na sinonímia de *Polygones leo leo*, mas já KENDALL & FREEMAN (1963) a mencionam como subespécie de *P. leo*. Só conhecida do Arizona (USA).

### *Polygonus leo hagar* Evans, 1951

*Polygonus leo hagar* Evans, 1952. *Cat. Amer. Hesp.* 2, p. 54; [holó]tipo macho, Jamaica; BM (NH).

Esta subespécie só ocorre na Jamaica.

### *Polygonus leo histrio* Röber, 1925

*Polygonus (Acolastus) histrio* Röber, 1925. *Ent. Mitt.*, Berlin, 14: 161; 1 macho, provavelmente Panamá.

*Polygonus leo histrio*; Ferris, 1989. *Mem. Lep. Soc.* 3: 5, 67.

A procedência é certamente um erro, como o próprio autor já supunha. O holótipo macho (SMT) mostra claramente representar a população da Flórida e de Cuba. As manchas transparentes da asa anterior são grandes como em *P. leo pallida* e os desenhos da face ventral da asa posterior são apagados, como em *P. leo hagar*, nesta as manchas transparentes da asa anterior são reduzidas como em *P. leo leo*. EVANS (1951) a menciona como um sinônimo de *Polygonus leo leo*.

### *Polygonus leo pallida* Röber, 1925, **ssp. rev., stat. nov.**

*Polygonus amyntas pallida* Röber, 1925. *Ent. Mitt.*, Berlin, 14: 161; Peru.

O LECTÓTIPO do Peru, designado por MIELKE (1989) – SMT, representa toda a população continental que ocorre desde o México até a Bolívia, Argentina e Uruguai. EVANS (1952) a menciona como um sinônimo de *P. leo leo*.

*Polygonus savigny* (Latreille, [1824]), **stat. nov.***Polygonus savigny savigny* (Latreille, [1824]), **stat. nov.**

*Hesperia savigny* Latreille, [1824], in Latreille & Godart. *Enc. Méth.* 9, p. 716, 741; Antilhas.- Viette, 1956. *Lambillionea* 56: 90; [sín]tipo.

*Polygonus manueli manueli* Bell & W. Ph. Comstock, 1948. *Amer. Mus. Novit.* 1379: 4, fig. 1 (gen. masc.); holótipo macho, Nova Bremen [atualmente Dalbérgia], [Santa Catarina], Brasil; AMNH; **syn. nov.**

*Polygonus mimeticus* J. Zikán & W. Zikán, 1968. *Pesq. agropec. bras.* 3: 62; **nom. nud.** (ICZN, Art. 12.1. – sem descrição).

O exame do sítipo de *H. savigny*, encontrado por VIETTE (1956) – MNHM, e aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ Ancienne Collection Muséum de Paris/ *Hesperia savigny* Latr. *Encycl. Méthod.* vol. 9, 1824, p. 741 (P. Viette XI-1956) /, e do holótipo de *P. manueli* mostraram a sinonímia. *Polygonus mimeticus*, mencionado por ZIKÁN (1968), cujo exemplar identificado assim está no IOC, é um nome inválido. EVANS (1952) menciona *H. savignyi* como subespécie de *P. leo*. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Polygonus savigny punctus* Bell & W. Ph. Comstock, 1948, **comb. nov.**

*Polygonus manueli punctus* Bell & W. Ph. Comstock, 1948. *Amer. Mus. Novit.* 1379: 7; holótipo macho, St. Vincent, British West Indies; AMNH.

*Polygonus manueli* sendo um sinônimo de *Polygonus savignyi*, *P. manueli punctus* passa a ser uma subespécie desta.

*Polythrix octomaculata* (Sepp, [1844])

*Hesperia octomaculata* Sepp, [1844]. *Surin. Vlind.* 2, p. 123, pl. 58 (larva, pupa, d, v); Suriname; biologia, planta hosp.

*Goniuris* [sic] *decussata* Ménétréís, 1855. *Enum. Corp. Anim. Mus. Petr., Lep.* 1, p. 61, pl. 5, fig. 2, v); Haiti; ZISP; **syn. nov.**

O exame de um sítipo de *G. decussata*, depositado no ZISP e aqui designado LECTÓTIPO, mostrou ser um sinônimo de *P. octomaculata*. A procedência Haiti do lectótipo de *H. decussata* deve ser um engano, pois nunca mais foi lá coletado. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

## Pyrgini (Bumeister, [31-XII]-1878) Orfila, 1949

*Aethilla haber* (Mabille, 1891), **sp. rev.**

*Eurypterus haber* Mabille, 1891. *Ann. Soc. ent. Belg.* 35, C.R., p. 79; macho, provavelmente dos Andes do Peru.-Mabille & Vuillot, 1895. *Novit. Lep.* 12, p. 135, 136, pl. 19, fig. 1 (dorsal, ventral).

A figura de MABILLE & VUILLOT (1895) mostra muito bem não ser sinônimo de *Aethilla echina echina* Hewitson, 1870, como o diz EVANS (1953), razão de sua revalidação. As manchas irregulares e mais pálidas da face dorsal das asas diagnosticam a espécie. É uma espécie rara que ocorre nas florestas do nordeste e sudoeste do Brasil: Pernambuco (Goiana), Bahia (Palmeiras, Lençóis), Minas Gerais (Marliéria, Viçosa), Espírito Santo (Santa Teresa, Conceição da Barra, Linhares), Estado do Rio de Janeiro (Imbariê, Petrópolis, Tinguá, Guapimirim).

*Anastrus chaqua* Evans, 1953, **stat. nov.**

*Anastrus obscurus chaqua* Evans, 1953. **Cat. Amer. Hesp. 3**, p. 186, pl. 47 (gen. masc.); [holó]tipo macho, VII-1910, Chaquimayo, S. Peru, 3000ft, H. & C. Watkins *leg.*; BM (NH).

A subespécie descrita por EVANS (1953), além de ser simpátrica com *Anastrus obscurus obscurus* Hübner, [1824] (G. Lamas **in litt.**), possui a genitália masculina diferente desta, como mostra EVANS (1953), razão de se atribuir o status de espécie.

*Clito* Evans, 1953

*Clito* Evans, 1953. **Cat. Amer. Hesp. 3**, p. 152; espécie tipo: *Hydraenomia aberrans* Draudt, 1924; designada originalmente como [*Papilio*] *clito* Fabricius, 1787, espécie tipo mal identificada e aqui substituída com base no ICZN (Art. 70.3.2.).

O holótipo de *H. aberrans* foi examinado – SMF.

*Clito aberrans* (Draudt, 1924), **sp. rev.**

*Hydraenomia aberrans* Draudt, 1924, *in* Seitz. **Gross-Schmett. Erde 5**, p. 1049, pl. 178b (d); 1 macho [holótipo], Teffé, [Amazonas, Brasil]; coleção Seitz.

*Clito clito*; Evans, 1953. **Cat. Amer. Hesp. 3**, p. 153, pl. 44 (gen. masc.); **syn.**: *aberrans*.

*Papilio clito* Fabricius, segundo EVANS (1953) o sinônimo sênior de *H. aberrans*, é uma espécie de *Milanion* Godman & Salvin, 1895, razão da revalidação desta. Veja adiante em *Milanion clito* (Fabricius, 1787).

*Heliopyrgus domicella margarita* (Bell, 1937), **comb. nov.**

*Pyrgus domicella* var. *margarita* Bell, 1937. **Amer. Mus. Novit. 914**: 17; holótipo macho, Margarita Island, Venezuela; AMNH.

*Heliopetes domicella margarita*; Evans, 1944. **Entomol. 77**: 179.

*Pyrgus domicella margarita*; Austin & Warren, 2001. **Dugesiana 8**: 4.

AUSTIN & WARREN (2001) revalidaram o gênero, sem no entanto confirmar que esta subespécie deve ser também transferida para *Heliopyrgus*, então feito aqui.

*Milanion clito* (Fabricius, 1787), **comb. nov.**

*Papilio clito* Fabricius, 1787. **Mant. Ins. 2**, p. 91; Caiena, [Guiana Francesa]; coleção v. Rohr.

O exame de um sítipo macho de *P. clito*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo a seguinte etiqueta: /*Clito*/ – ZMUC, mostrou ser uma espécie de *Milanion* Godman & Salvin, 1895. EVANS (1953) a menciona como uma espécie de *Clito* Evans, 1955. Não foi possível associá-la com qualquer espécie do gênero com base na obra de EVANS (1953), no entanto, *P. clito* se assemelha muito com *M. hemestinus*; Evans, 1953 ( **nec** Mabille & Boulet, 1917). O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Milanion leucaspis* (Mabille, 1878)

*Pythonides leucaspis* Mabille, 1878. **Pet. Nouv. Ent. 2**: 230; Caiena, [Guiana Francesa] e Brasil; coleção Mabille.

*Milanion pilumnus* var. *hemestinus* Mabille & Boulet, 1917. **Bull. Soc. ent. France**, p. 57; 2 machos, Amazonas superior, Peru; coleção Boulet no Museu de Paris; **syn. nov.**

Os exames de um sítipo fêmea de *P. leucaspis*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type H. 690/ Bresil, *Leucaspis* Mab. type/

R. Oberthür Coll. Brit. Mus. 1931-136/ – BM (NH), e de um sítipo macho de *M. pilumnus* var. *hemestinus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ Hillap, Pérou 1905 O. Staudinger, Coll. Boulet Museum Paris/ *M. Pilumnus* var. *Hemestinus* Mab. et. Boull./ *Milanon pilumnus* var. *hemestinus* Mab. Boull. Bull. Soc. ent. Fr., 1917: p. 57/ – MNHP, mostraram a sinonímia. Há ainda um outro sítipo macho de *P. leucaspis*, aqui designado PARALECTÓTIPO, com as seguintes etiquetas:/ Origin./ Sao Paulo, Brasil, Mart./ *Pyth. leucaspis* Mb./ *Pyth. Leucaspis* Mab./ *Leucaspis* Mab./ – ZMHU. EVANS (1953) menciona *M. hemestinus* como uma espécie distinta de *leucaspis*, provavelmente então uma espécie a ser descrita ou um sinônimo de *P. clito* Fabricius, 1787. Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

### *Mylon maimon* (Fabricius, 1775), **sp. rev., comb. nov.**

*Papilio maimon* Fabricius, 1775. *Syst. Ent.*, p. 534; Asia.- Butler, [1870]. *Cat. diurn. Lep. Fabricius*, p. 162; como sinônimo de *Papilio rosimon*.

*Papilio menippus* Fabricius, 1776. *Gen. Ins.*, p. 272; Suriname; coleção Dr. Schultz; **syn. nov.**

O exame de um sítipo de *P. maimon*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo a seguinte etiqueta: / maimon/ – ZMUC, mostrou ser um sinônimo sênior de *P. menippus*, razão da revalidação. Até o presente era considerado um sinônimo de *Castalius rosimon* (Fabricius, 1775), um Lycaenidae asiático (BUTLER [1870], EVANS 1953: 225). A procedência Ásia é obviamente um lapso. Não foram encontrados sítipos de *P. menippus* na mesma coleção. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Ouleus fridericus fridericus* (Geyer, 1832)

*Achlyodes fridericus* Geyer, 1832. *Zutr. Samml. exot. Schmett.* 4, p. 9, figs 611, 612 (d, v); Suriname, Grimm leg.

*Tagiades chacona* Plötz, 1886. *Stett. ent. Ztg.* 47: 112; Panama; **syn. nov.**

O exame de um sítipo de *T. chacona*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Original/ S.-America/ *Tagiades chacona* Plötz/ *Nisoniades chacona* Pl. Panama/ ♂ *Ebrietas chacona* Pl. type (sec. Mab. prope *livius* Mab.) Am. m./ Lectotypus *Tagiades chacona* Plötz, 1886, Zool. Staatssammlg. München, O. Mielke det. 1979/ – ZSBS, mostrou a sinonímia. EVANS (1953) menciona *T. chacona* como um sinônimo de *Gorgythion begga plautia* (Möschler, 1877). O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Ouleus juxta juxta* (Bell, 1934)

*Pythonides juxta* Bell, 1934. *Amer. Mus. Novit.* 745: 2, fig. 4 (gen. masc.); holótipo macho, San Antonio, Peru, Klug leg.; American Museum of Natural History.

*Ouleus matria matria* Evans, 1953. *Cat. Amer. Hesp.* 3, p. 104, pl. 39 (gen. masc.); [holó]tipo macho, VII-1932, Iquitos, upper Amazonas, [Peru], G. Klug leg.; BM (NH); **syn. nov.**

*Pythonides juxta*; Evans, 1953. *Cat. Amer. Hesp.* 3, p. 124.

*Ouleus juxta juxta*; Lamas, 1994, in Foster et al. *RAP Working Paper* 6: 174.

Os exames dos holótipos dos dois taxa mostraram a sinonímia nunca explicada. EVANS (1953) menciona *juxta* como uma espécie de *Pythonides* Hübner, [1819], não identificada no BM (NH).



*Potamanaxas paralus* (Godman & Salvin, 1895), **stat. rev.**

*Potamanax paralus* Godman & Salvin, 1895. **Biol. Centr.-Amer., Lep. Rhop.** 2, p. 392; Cosnipata Valley, Peru, H. Whiteley leg.

*Potamanaxas* [sic] *thestia paralus*; Evans, 1953. **Cat. Amer. Hesp.** 3, p. 141.

*Potamanaxas paralus* era tida como uma subespécie de *P. thestia* (Hewitson, 1870) (EVANS 1953), no entanto, os dois taxons são virtualmente simpátricos em San Martin (cerca de Tarapoto) e Cuzco (cerca de San Pedro, Vale do Cosñipata), Peru, embora *P. thestia* parece ocorrer em altitudes um pouco maiores (1250-1400 m) que *P. paralus* (850-1050 m) (G. Lamas **in litt.**); razão da revalidação de seu status.

*Pythonides herennius herennius* Geyer, [1838]

*Pythonides herennius* Geyer, [1838], in Hübner. **Samml. exot. Schmett.** 3, pl. 33, figs 1, 2 (macho d, v), 3, 4 (fêmea d, v); Brasil.

*Pythonides vicinus* Mabilille & Boulet, 1917. **Bull. Soc. ent. France** (1916), p. 320; 1 fêmea [holótipo], [IV-1913, Morretes, Paraná – no rótulo do holótipo], Brasil, [P. Lombard leg. – no rótulo do tipo]; Museu de Paris; **syn. nov.**

O exame de holótipo de *P. vicinus* depositado no MNHP mostrou a sinonímia. Não foram encontrados síntipos de *P. herennius* no ZMHU.

*Pythonides nides* Mielke & Casagrande, **sp. nov.**

Figs 17-20

*Pythonides vicinus*; Evans, 1953. **Cat. Amer. Hesp.** 3, p. 122, pl. 41 (gen. masc.).

Espécie bem caracterizada por EVANS (1953) sob o nome *Pythonides vicinus* Mabilille & Boulet, 1917; uma identificação errônea. O holótipo foi identificado no BM (NH), quando de visita à instituição em 1976 como *P. vicinus*.

Holótipo macho com as seguintes etiquetas: /Baixo Guandu E[espírito] S[anto, Brasil]. 26-IX-1970, Claudionor Elias leg./ Holótipo *Pythonides nides* Mielke & Casagrande, 2002/ *Pythonides vicinus* Mab. & Boull., 1917, BM. O. Mielke det. 1976/ DZ 5.602/. UFPC.

Alótipo fêmea com as seguintes etiquetas:/ Alótipo/ Conceição da Barra, Esp.[írito] Santo, Brasil, 5-V-1968, C. & C.T. Elias leg./ Alótipo *Pythonides nides* Mielke & Casagrande, 2002/ DZ 5.603/. UFPC.

Parátipos. Dois machos 18-XI-1971, 18-III-1976, Itaguaçu, Espírito Santo, Brasil, C. Elias leg., DZ 5.604, 5.607; 2 machos 26-IX-1968, Conceição da Barra, Espírito Santo, Brasil, C. & C.T. Elias leg., DZ 5.608, 5.609; 3 machos 25-IV-1970, 1 macho 26-X-1970, 1 fêmea 4-VI-1971 Baixo Guandu, Espírito Santo, Brasil, DZ 5.610-5.614; 1 macho 27-IX-1974, Linhares, Espírito Santo, Brasil, C. Elias leg., DZ. 5.606; 1 macho 6-IV-1970, Aimorés, Minas Gerais, C. Elias leg., DZ 5.605. UFPC.

Etimologia. Nome criado com as últimas letras do gênero *Pythonides*.

*Quadrus jacobus* (Plötz, 1884), **comb. nov.**

*Tagiades jacobus* Plötz, 1884. *Jahrb. nass. Ver. Nat.*, Wiesbaden, **37**: 45; [holótipo] n° 5.916, Rio [de Janeiro, Brasil]; Mus. Berol.

*Eracon jacobus*; Evans, 1953. *Cat. Amer. Hesp.* **3**, p. 36.

*Quadrus zolus* Mielke, 1968. *Jour. Lep. Soc.* **22**: 5, figs 5, 6 (macho d, v), 38-41 (gen. masc.), 42 (gen. fem.); holótipo macho, 21-II-1966, Jardim Zoológico, Brasília, Distrito Federal, Brasil, Mielke leg.; UFPC-OM; **syn. nov.**

Os exames do sítipo fêmea de *T. jacobus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ Rio. v. Lgsdf/ 5916/ - ZMHU, e do holótipo de *Q. zolus* mostraram a sinonímia. Esta espécie nunca foi mencionada no gênero *Quadrus* Lindsey, 1925 e EVANS (1953) a incluiu em *Eracon* Godman & Salvin, 1894. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

## Hesperiiinae (Latreille, 1809) Doherty, 1886

*Anthoptus epictetus* (Fabricius, 1793)

*Hesperia epictetus* Fabricius, 1793. *Ent. Syst.* **3**, p. 330; Indiis; Dom. Jones (Jon. fig. pict. 6. tab.75. fig. 3.

*Cobalus nigrutilus* Mabille, 1883. *Ann. Soc. ent. Belg.* **27**, C.R., p. 62; Panama, Brasil; coleção Mabille; **syn. nov.**

Os exames do sítipo macho de *H. epictetus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo a seguinte etiqueta: / *epictetus*/ - ZMUC, e do sítipo fêmea de *C. nigrutilus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: /Origin./ B.C.A. Lep. Rhop. *Mnestheus simplicissimus*, H.-S./P. b. 87: 2/ 909/ *Cob. nigrutilus* Mab./ Coll. Staudinger/ Merida Hahnel/ - ZMHU, mostraram a sinonímia. A procedência não coincide com a mencionada na descrição original, no entanto, como este exemplar possui rótulos de "Origin." e "*Cob. nigrutilus*", este com a letra de Mabille, deve ser mesmo um dos sítipos. EVANS (1955) menciona *C. nigrutilus* na sinonímia de *Nastra insignis*, atualmente uma espécie de *Anthoptus* Bell, 1942. Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

*Argon lota* (Hewitson, 1877), **comb. nov.**

*Hesperia lota* Hewitson, 1877. *Ann. & Mag. Nat. Hist.* (4) **19**: 81; sem dados; coleção Staudinger.

*Pamphila cerymicoides* Burmeister, 1878 (Berg. in litt.). *Descr. phys. Rép. Arg.* **5**, p. 276; *Atlas* (1879), pl. 9, fig. 10 (d, v); Misiones de la Provincia de Corrientes, Argentina; **syn. nov.**

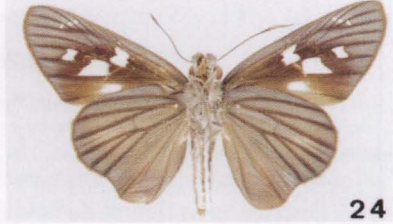
*Carystus argus* Möschler, 1879. *Verh. zool.-bot. Ges. Wien* **28** (1878): 212; 1 macho [holótipo], Colombia; **syn. nov.**

*Carystoides lota*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* **4**, p. 249, pl. 71 (gen. masc.); **syn.: alda.**

Os exames de um sítipo fêmea de *H. lota*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Typus/ *Lota* Hew./ 123:1/ Coll. Staudinger/ - ZMHU, de um sítipo fêmea de *P. cerymicoides*, aqui designado LECTÓTIPO,

---

Figs 17-28. (17-20) *Pythonides nides*: (17-18) holótipo macho, faces dorsal e ventral; (19-20) alótipo fêmea, faces dorsal e ventral; (21-24) *Carystoides ploetzi*: (21-22) holótipo macho, faces dorsal e ventral; (23-24) alótipo fêmea, faces dorsal e ventral; (25-28) *Zenis jebus beckeri*: (25-26) holótipo macho, faces dorsal e ventral; (27-28) alótipo fêmea, faces dorsal e ventral.



possuindo as seguintes etiquetas: / Typus/ *Cobalus argus* Mschlr. Hayward det./ Misiones./ Col. Antigua./ Lectotypus/ Lectótipo de *Pamphila cerymicoides* Burm., 1878, Mielke det. 1970/ – MBR, e do holótipo de *C. argus*, depositado no ZMHU, mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *H. lota* como uma espécie de *Carystoides* Godman, 1901, e, por enganar-se nas datas, menciona *C. argus* como a espécie válida, com *P. cerymicoides* como seu sinônimo. Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

### *Arita arita* (Schaus, 1902)

*Cobalus arita* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 441; [holó]tipo n° 6.010, Trinidad, British West Indies; USNM.

*Tigasis akuris* Bell, 1942. *Bol. Ent. venezol.* 1: 75, fig. 3 (gen. masc.); holótipo macho, X-1940, Akuriman, Venezuela; AMNH.- Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 174; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos mostraram a sinonímia. EVANS (1955), seguindo Bell (1942), mantém a segunda em *Tigasis* Godman, 1900.

### *Arita polistion* (Schaus, 1902)

*Megistias polistion* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 450; [holó]tipo n° 6.041, Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.

*Lerodea remea* Bell, 1941. *Amer. Mus. Novit.* 1125: 6, fig. 12 (gen. masc.); holótipo macho, New Bremen [atualmente Dalbérgia], Santa Catarina, Brasil; AMNH.- Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 396; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos macho de *M. polistion* e de *L. remea* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) mantém *L. remea* em *Lerodea* Scudder, 1872.

### *Arotis pandora* (Lindsey, 1925)

*Pereneia pandora* Lindsey, 1925. *Denis. Univ. Bull., Jour. Sc. Lab.* 21: 197, pl. 19, fig. 6 (gen. masc.); holótipo macho, I-VII- 1920, El Campamiento, Col. Perene, Peru; CU.

*Mnasitheus similis* de Jong, 1983. *Tijd. Ent.* 126: 245, 256, figs 20 (venação), 21, 22 (gen. masc.), 59, 60 (macho d, v); holótipo macho, Suriname, E. H. Jonkers leg.; Rijksmus. Leiden; **syn. nov.**

A descrição e as figuras do holótipo de *M. similis* sugerem que esta seja um sinônimo junior de *P. pandora*.

### *Atalopedes flaveola* (Mabille, 1891), **sp. rev.**

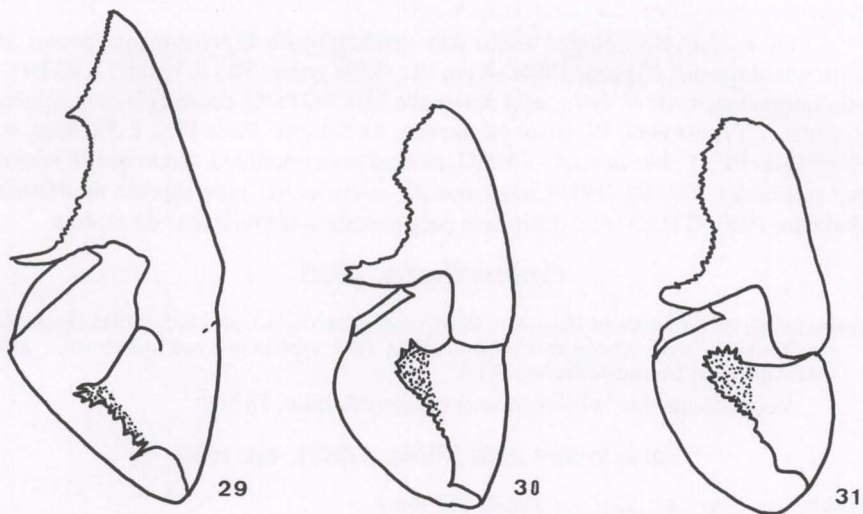
*Pamphila flaveola* Mabille, 1891. *Ann. Soc. ent. Belg.* 35, C.R., p. 184; macho, fêmea, Porto Cabello, [Venezuela].

*Atalopedes clarkei* Burns, 1989. *Jour. Lep. Soc.* 43: 12, 13, 18, 19, 21, 25, 27, 29, 30, 31, figs 3, 4 (macho d, v), 13, 14 (fêmea d, v), 20 (estigma), 26, 27 (gen. masc.), 36, 37 (gen. fem.), 42, 43 (v), 44 (biótopo); holótipo macho, 12-II-1985, El Morro, Margarita Island, Nueva Esparta, Venezuela, J.F. Gates Clarke leg.; USNM; **syn. nov.**

Os exames do sítipo macho de *P. flaveola*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ Lectotypus/ Pto. Cabello, Hahnel/ *P. flaveola* Mab. ♂/ Coll. Staudinger/ *Flaveola* Mab./ – ZMHU, do sítipo fêmea de *P. flaveola*, aqui designado PARALECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ Paralectotypus/ Pto. Cabello Hahnel/ *flaveola* Mab. ♀/ Coll. Staudinger/ – ZMHU, e do holótipo de *A. clarkei* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *P. flaveola* na sinonímia de *Atalopedes campestris* (Boisduval, 1852). O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

coleção H. Ebert, DZ 5.111 (UFPC); 1 macho, VII-1996, 1 macho V-1997, Tingo Maria, Huánuco, Peru, M. Büche *leg.*, OM 43.238, OM 48851 (UFPC-OM).

Etimologia. O nome específico é em homenagem ao autor de muitas espécies de Hesperiidae neotropicais, Carl Plötz.



Figs 29-31. Vistas internas das valvas direitas. (29) *Sarbia curitiba*, UFPC 4.262; (30) *Sarbia oneka*, UFPC-OM 13.128; (31) *Sarbia soza*, UFPC 2.431.

*Chalcone briquenydan briquenydan* (Weeks, 1901), **sp. rev., comb. nov.**

*Pamphila briquenydan* Weeks, 1901. *Proc. N. England Zool. Club* 2: 87; 5-IV-1899, near La Paz, Bolívia.

*Chalcone chalcone corta* Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 371, pl. 81 (gen. masc.); holótipo macho, La Paz, Yungas, Bolívia, 1000 m; BM (NH); **syn. nov.**

*Thoon briquenydan*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 194.

Os exames do sítipo fêmea de *P. briquenydan*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / La Paz, Bolivia, APRIL 5, 1899, COLL. A. G. Weeks, JR./ M.C.Z. Type 16713/ *Pamphila briquenydan* Weeks Holotype/ – MCZ, e do holótipo de *C. c. corta* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) a menciona como uma espécie de *Thoon* Godman, 1900. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Chalcone briquenydan chalcone* (Schaus, 1902), **comb. nov., stat. nov.**

*Augiades chalcone* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 437; [holó]tipo macho, n° 6.000, Petrópolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.

*Chalcone chalcone chalcone*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 371, pl. 81 (gen. masc.); **syn.: turbis.**

O nome da espécie sendo *Chalcone briquenydan*, *A. chalcone* passa a ser uma de suas subespécies. EVANS (1955) a menciona como *Chalcone chalcone chalcone*.

*Callimormus rivera* (Plötz, 1882), **comb. nov.**

*Hesperia rivera* Plötz, 1882. **Stett. ent. Ztg.** 43: 318; [holó]tipo n° 5.305, Rio [de Janeiro, Brasil]; Mus. Berol.

*Hesperia beda* Plötz, 1886. **Stett. ent. Ztg.** 47: 90; Blumenau, [Santa Catarina, Brasil]; **syn. nov.**

*Moeris rivera*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 33.

Os exames do holótipo (sexo não verificado) de *H. rivera* que possui as seguintes etiquetas: / Typus/ 5305/ *rivera* Pl., (5305 type) / Rio v. Lgdsf./ – ZMHU, e do sítipo macho de *H. beda*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Typus/ Coll. Weymer/ Blumenau, 81 Schultz/ *Beda* Pl. i. l. 531 best. v. Plötz/ *Beda* Pl. i. l., Blumenau/ – ZMHU, mostraram a sinonímia, sendo que *H. rivera* tem prioridade. EVANS (1955) menciona *H. rivera* como uma espécie de *Moeris* Godman, 1900. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Cantha* Evans, 1955

*Cantha* Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 46, 69; espécie tipo *Cantha calva* Evans, 1955; designada originalmente como [*Cyclopides*] *celeus* Mabilie, 1891, espécie tipo mal identificada e aqui substituída com base no ICZN, Art. 70.3.2.

Veja adiante em *Vehilius celeus celeus* (Mabilie, 1891).

*Carystoides alda* (Plötz, 1882), **sp. rev.**

*Hesperia alda* Plötz, 1882. **Stett. ent. Ztg.** 43: 326; Brasil.

EVANS (1955) menciona esta espécie como *Carystoides lota*, com *H. alda* como seu sinônimo, no entanto, aquela pertence ao gênero *Argon* Evans, 1955. Assim sendo, *H. alda* passa a ser o nome da espécie. Nenhum sítipo desta foi encontrado nos museus mencionados no início.

*Carystus ploetzi* Mielke & Casagrande, **sp. nov.**

Figs 21-24

*Carystus senex*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 235, pl. pl. 70 (gen. masc.).

Tendo em vista que *Carystus senex*; Evans, 1955 é um lapso de identificação, pois *Hesperia senex* Plötz, 1882 é um sinônimo novo de *Panoquina peraea* (Hewitson, 1866) (veja adiante), aquele é aqui descrito como uma espécie nova. A descrição de EVANS (1955) caracteriza bem a espécie.

Holótipo macho com as seguintes etiquetas: /Holotipo/ X-1981, Rio Arapiuns, Pa[rá, Brasil], Kesselring *leg.*/ OM 52.063/ Holótipo *Carystus ploetzi* Mielke & Casagrande, 2002/ – UFPC-OM; Alótipo fêmea com as seguintes etiquetas/ Alotipo/ Iquitos, [Loreto] Peru/ OM 49.883/ Alótipo *Carystus ploetzi* Mielke & Casagrande, 2002/ – UFPC-OM.

Parátipos. Um macho, Óbidos, Pará, Brasil, OM 8.741; 1 mach V-1960, Pará, Brasil, A. Miles Moss *leg.*, ex coleção BM (NH), DZ 5.86 (UFPC); 1 macho, Pará, Brasil, A. Miles Moss *leg.*, ex coleção BM (NH), DZ 5.076 (UFPC); 1 macho, 1-VI-1942, Rio Itacoahy, Benjamin Constant, Amazonas, Brasil, A. Parko *leg.*, ex col. Gagarin, OM 11.301 (UFPC-OM); 1 fêmea, 29-IV-1972, Quellgebiet [área de nascente] des [do] Rio Juruá, Cruzeiro do Sul, Acre, 200 m, [coletor ilegível], ex

*Chalcone briquenydan australis* Mielke, 1980, **comb. nov.**

*Chalcone chalcone australis* Mielke, 1980. *Acta biol. paranaense* 8-9: 150, figs 72-75 (macho, fêmea d, v); holótipo macho n° 1.595, 18-I-1961, Pelotas, Rio Grande do Sul, Brasil, Biezanko *leg.*; UFPC.

O nome da espécie sendo *Chalcone briquenydan*, *A. c. australis* passa a ser uma de suas subespécies.

*Chalcone tania* (Schaus, 1902)

*Augiades tania* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 438; [holótipo] macho n° 6.002, Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.

*Augiades anita* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 438; [holótipo macho], n° 6.001, Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM; **syn. nov.**

*Chalcone tania*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 372, pl. 81 (gen. masc.).

Os exames dos holótipos de *A. tania* e *A. anita* mostraram a sinonímia; em *A. anita* a faixa discal da face ventral da asa posterior está bem desenvolvida, enquanto que em *A. tania* está somente indicada. EVANS (1955) sinonimiza *A. anita* com *Metron fasciata* (Möschler, 1877).

*Cobalopsis nero* (Herrich-Schäffer, 1869)

*Cobalus nero* Herrich-Schäffer, 1869. *Corr.-Blatt zool.-min. Ver, Regensburg* 23: 201; sem dados.

*Cobalus zetetus* Bell, 1942. *An. Esc. Nac. Cienc. Biol.*, Mexico, 2 (4): 465, fig. 8 (gen. masc.); holótipo n° 3.502, macho, dezembro, Guerrero, Mexico, R. Müller *leg.*; coleção Escola Nacional de Ciências Biológicas, Mexico; **syn. nov.**

O exame do holótipo de *C. zetetus*, depositado no AMNH, mostrou ser um sinônimo junior de *C. nero*.

*Cobalopsis hazarma* (Hewitson, 1877), **sp. rev., comb. nov.**

*Hesperia hazarma* Hewitson, 1877. *Ann. & Mag. Nat. Hist.* (4) 19: 84; sem dados; coleção Staudinger.

*Megistias sancoya* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 452; [holótipo] macho, n° 6.048, Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM; **syn. nov.**

*Cobalopsis sancoya*; C. Mielke, 1995. *Revta bras. Zool.* 11: 764; **syn.**: *gisparoides*, *olivacea*, *prospira*.

Os exames do sítipo fêmea de *H. hazarma*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: /Typus/ *Hazarma/Hazarma* Hew./Coll. Sommer/Coll. Staudinger/ – ZMHU, e do holótipo de *M. sancoya* mostraram a sinonímia. EVANS (1955, 1956) menciona *H. hazarma* na sinonímia de *Cymaenes tripunctata alumna* (Butler, 1877) e *M. sancoya* como uma espécie de *Cymaenes* Scudder, 1872. C. MIELKE (1995) já informou sobre outros sinônimos de *M. sancoya*. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Cobalopsis miaba* (Schaus, 1902)

*Megistias miaba* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 450; [holótipo], n° 6.043, sem dados; USNM.

*Megistias vegrandis* Hayward, 1934. *Rev. Soc. ent. arg.* 6: 162, pls 11, fig. 6 (d), 18, fig. 13 (gen. masc.); holótipo macho, Misiones, Argentina; coleção Breyer; **syn. nov.**

*Cymaenes vegrandis*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 137.

Os exames dos holótipos mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *M. vegrandis* como uma espécie de *Cymaenes* Scudder, 1872. A coleção Breyer está no MLP.

### *Copaeodes jean favor* Evans, 1955

*Copaeodes jean favor* Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 309; [holó]tipo macho, Castro, Paraná, [Brasil], E. D. Jones leg.; BM (NH).

*Ancyloxypha melanoneura orientalis* Hayward, 1967. **Acta zool. lill.** 21: 17; holótipo fêmea, Misiones, Argentina; **syn.**: *melanoneura*; Hayward; IML; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos de *C. j. favor* e *A. m. orientalis* mostraram a sinonímia.

### *Corticea mendica schwarzi* (Bell, 1941)

*Lerodea schwarzi* Bell, 1941. **Amer. Mus. Novit.** 1125: 4, fig. 11 (gen. masc.); holótipo macho, near Cali, Western Cordillera, Colombia; AMNH.

*Lento muska* Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 59, pl. 57 (gen. masc.); [holó]tipo macho, 3-III-1944, Cali, Colombia, 5000 ft., C. B. Williams leg.; BM (NH); **syn. nov.**

Os exames dos holótipos de *L. schwarzi* e *L. muska* mostraram a sinonímia.

### *Corticea rivula* (Mabille, 1891), **sp. rev., comb. nov.**

*Pamphila rivula* Mabille, 1891. **Ann. Soc. ent. Belg.** 35, C.R., p. 185; Teffé, [Amazonas, Brasil].

*Mellana rivula rivula*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 360.

(sem gênero) *rivula*; Burns, 1994. **Jour. Lep. Soc.** 48: 301.

O exame do sntipo de *P. rivula*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ Teffé Hhnl. [Hahnel]/ *Rivula* Mab./ *Pamphila rivula* Mab./ Coll. Staudinger/ – ZMHU, mostrou ser uma espécie de *Corticea* Evans, 1955, razão de sua revalidação. EVANS (1955) a menciona como uma espécie de *Mellana* Hayward, 1948 e BURNS (1994) desconhece o gênero. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Cymaenes perloides* (Plötz, 1882)

*Hesperia perloides* Plötz, 1882 (Prittwitz in litt.). **Stett. ent. Ztg.** 43: 318; Brasil.

*Megistias vanilia* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus.** 24: 451; [holó]tipo n° 6.045, Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM; **syn. nov.**

O exame do holótipo de *M. vanilia* mostrou ser um sinônimo de *H. perloides*.

### *Cymaenes tripunctata tripunctata* (Latreille, [1824])

*Hesperia tripunctata* Latreille, [1824], in: Latreille & Godart. **Enc. Méth.** 9, p. 752; Brasil; coleção Latreille.

*Eutyche astiga* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus.** 24: 441; macho, Castro, Parana; Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; [holó]tipo n° 6.011; USNM; **syn. nov.**

Os exames do sntipo de *H. tripunctata*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ *tripunctata*/ Ex Musaeo Dr. Boisduval/ R. Oberthür Coll. Brit. Mus. 1931-136/ – BM (NH), e do holótipo de *E. astiga* de Castro, Paraná, Brasil, mostraram a sinonímia. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.



*Cynea anthracinus holomelas* (Mabille, 1891), **comb. nov., stat. nov.**

- Pamphila holomelas* Mabille, 1891. *Ann. Soc. ent. Belg.* **35**, C.R., p. 169; macho, Pebas, [Peru].  
*Rhinthon luctatus* Schaus, 1913. *Proc. zool. Soc. London* **24**: 361, pl. 54, fig. 9 (d, v); macho, Guapiles, Costa Rica e Santa Rosa, [Veracruz], Mexico; BM (NH); **syn. nov.**  
*Cynea anthracinus luctatus*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* **4**, p. 275.  
*Euphyes holomelas*; Evans, 1956. *Cat. Amer. Hesp.* **4**, Add, p. 3.

Os exames do sítipo macho de *P. holomelas*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ *P. holomelas* Mab./ *Pamphila Holomelas* Mab./ Pebas Hhl./ Coll. Staudinger/ *Holomelas* Mab./ – ZMHU, e do sítipo macho de *R. luctatus* de Guapiles, Costa Rica, aqui designado LECTÓTIPO – USNM, mostraram a sinonímia. EVANS (1956) menciona *P. holomelas* como espécie de *Euphyes* Scudder, 1872. Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

*Cynea bistrigula* (Herrich-Schäffer, 1869)

- Cobalus bistrigula* Herrich-Schäffer, 1869. *Corr.-Blatt zool.-min. Ver. Regensburg* **23**: 203; sem dados.  
*Rhinthon bomax* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* **24**: 442; [holó]tipo macho n° 6.015, Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM; **syn. nov.**

O exame do holótipo de *R. bomax* mostrou ser um sinônimo de *C. bistrigula*.

*Cynea robba nippa* Evans, 1955

- Cynea robba nippa* Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* **4**, p. 278; [holó]tipo macho, Chapada [dos Guimarães], Mato Grosso, [Brasil], H.H. Smith *leg.*; BM (NH).  
*Cynea conta* Mielke, 1968. *Jour. Lep. Soc.* **22**: 17, figs 29, 30 (macho d, v), 92-95 (gen. masc.), 96 (estigma), holótipo macho, 25-II-1966, Fercal, Ribeirão da Contagem, Brasília, DF, Brasil, O. Mielke *leg.*; UFPC-OM; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos mostraram a sinonímia.

*Damas horridus* (Bell, 1940), **comb. nov.**

- Metiscus horridus* Bell, 1940. *Amer. Mus. Novit.* **1094**: 7, fig. 7 (gen. masc.); holótipo macho, Iquitos, Peru; coleção Bassler no AMNH.  
*Enosis horridus*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* **4**, p. 215.

O exame do tipo mostrou ser uma espécie de *Damas* Godman, 1901. EVANS (1955) a menciona no gênero *Enosis* Mabille, 1889.

*Enosis schausi* Mielke & Casagrande, **nom. nov.**

- Hesperia misera* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* **24**: 456; [holó]tipo macho, n° 6.061, Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM; **praeocc.** (Lucas, 1856).  
*Enosis misera*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* **4**, p. 217, pl. 68 (gen. masc.).

A espécie de Schaus é um homônimo de *Hesperia misera* Lucas, 1857, uma subespécie de *Wallengrenia otho* (J. E. Smith, 1787), razão do nome novo.

*Enosis uza uza* (Hewitson, 1877), **sp. rev., comb. nov.**

*Hesperia uza* Hewitson, 1877. *Ann. & Mag. Nat. Hist.* (4) 19: 82; sem dados; coleção Staudinger.

*Pamphila agassus* Mabille, 1891. *Ann. Soc. ent. Belg* 35, C.R., p. 182; macho, Massauary [Amazonas, Brasil]; **syn. nov.**

Os exames do sítipo macho de *H. uza*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Typus/ *uza*/ *Uza* Hew./ *Cobalus violaceus* M./ Coll. H.-Sch./ Coll. Staudinger/ Coll. Staudinger [algo ilegível]/ – ZMHU, e do sítipo macho de *P. agassus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ Massauary, Hahn./ *C. agassus* Mab./ *P. Agassus* Mab./ *P. agassus* Mab./ Coll. Staudinger/ – ZMHU, mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *H. uza* como sinônimo de *Vettius tertianus* (Herrich-Schäffer, 1869). Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

*Enosis uza pruinosa* (Plotz, 1882), **comb. nov.**

*Hesperia pruinosa* Plötz, 1882. *Stett. ent. Ztg.* 43: 320; América do Sul.

*Enosis agassus pruinosa*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 214.

Em conseqüência da sinonímia anterior, *H. pruinosa* é uma subespécie de *Enosis uza*, razão da nova combinação. EVANS (1955) a menciona como subespécie de *Enosis agassus* (Mabille, 1891).

*Euphyes cornelius cornelius* (Latreille, [1824])

*Hesperia cornelius* Latreille, [1824], in: Latreille & Godart. *Enc. Méth.* 9, p. 722, 764; macho, Cuba.

*Amblyscirtes insulae-pinorum* [sic] Holland, 1916. *Ann. Carnegie Mus.* 10: 508, pl. 31, fig. 7 (macho v – tipo), 8 (fêmea v – tipo); tipo macho 19-VII-1912 e tipo fêmea 10-VI-1910, Nueva Gerona, Isla de Pines, Cuba, Link leg.; **syn. nov.**

*Amblyscirtes folia insulae-pinorum* [sic]; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 387.

O exame do sítipo macho de *A. insulaepinorum*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / *insulae-pinorum* Type/ July 19 1912/ Nueva Gerona, Isle of Pines G. Link, Coll/ *Amblyscirtes insulae-pinorum* Holland ♂ Type, Ann. C. M. Vol. X, Pl. XXXI, fig. 7./ – CMP, mostrou ser um sinônimo junior de *H. cornelius*. EVANS (1955) menciona *A. insulae-pinorum* [sic] como uma subespécie de *Amblyscirtes folia* Godman, 1900. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Eutocus vetulus vetulus* (Mabille, 1883), **sp. rev., comb. nov.**

*Cobalus vetulus* Mabille, 1883. *Ann. Soc. ent. Belg.* 27, C.R., p. 62; Brasil; coleção Mabille; **praeocc.** (Mabille, 1878).

*Eutocus matildae vinda* Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 97; [holó]tipo macho, V-VII-1884, Cavallo Cocha, Amazonas, Peru, M. de Mathan leg; BM (NH); **syn. nov.**

*Vehilius vetulus vetulus*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 141, pl. 62 (gen. masc.).

*Vehilius vetustus* Mielke, 1968. *Rev. Bras. Biol.* 28: 452; Brasil; **nom. nov. pro** *Cobalus vetulus* Mabille, 1883, **praeocc.**: *Pamphila vetula* Mabille, 1878; **syn. nov.**

MIELKE (1968), considerando o Artigo 31.2. do ICZN, considerou *C. vetulus* Mabille, 1883 um homônimo de *Pamphila vetula* Mabille, 1878, ambas então consideradas por EVANS (1955) como pertencentes à *Vehilius* Scudder, 1872, e renomeou a primeira.

Os exames do sítipo fêmea de *C. vetulus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: /Origin./ Chiriqui [Panamá], Ribbe/ Coll. Staudinger/ *Vetulus* Mab. (Mab.) / *Vetulus* Mab./ – ZMHU, e do holótipo de *E. m. vinda* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *C. vetulus* em *Vehilius* Godman, 1900. A procedência Brasil do lectótipo de *C. vetulus* deve ser um erro, aliás já detectado por EVANS (1955), pois a menciona entre aspas. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

Prevalece o nome *C. vetulus*, de acordo com o Artigo 59.4. do ICZN, espécie então revalidada.

*Eutocus vetulus matildae* (Hayward, 1941), **comb. nov.**

*Lerodea matildae* Hayward, 1941. **Rev. Mus. La Plata, n. s., Zool 2:** 294, fig. (gen. masc.; holótipo macho, Misiones, Argentina; coleção Hayward).

*Eutocus matildae matildae*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp. 4,** p. 97, pl. 59 (gen. masc.).

Sendo *C. vetulus* revalidado, *L. matildae* passa a ser uma subespécie desta. EVANS (1955) a menciona como uma espécie.

*Eutychide rastaca* (Schaus, 1902), **sp. rev.**

*Cobalus rastaca* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus. 24:** 440; [holó]tipo fêmea, n° 6.009, Petrópolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.

*Eutychide angus* Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp. 4,** p. 200; [holó]tipo fêmea, Petrópolis, [Estado do Rio de Janeiro, Brasil]; BM (NH); **syn. nov.**

Os exames dos holótipos mostraram que *E. angus* é um sinônimo junior. EVANS (1955) menciona *C. rastaca* como sinônimo de *Argon argus*, um sinônimo junior de *A. cerymcoides*.

*Gallio carasta* (Schaus, 1902), **comb. nov.**

*Vehilius carasta* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus. 24:** 448; [holó]tipo macho, n° 6.037, Petrópolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.

*Stomyles gallio* Mabile, 1904, in Wytzman. **Gen. Ins. 17,** p. 132; 1 exemplar [holó]tipo, Brasil; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos mostraram que *S. gallio*, macho – BM (NH), é um sinônimo junior de *V. carasta*. EVANS (1955) menciona *V. carasta* como uma espécie de *Vehilius* Godman, 1900.

*Halotus angellus* (Plötz, 1886)

*Hesperia angellus* Plötz, 1886. **Stett. ent. Ztg. 47:** 94; Chiriqui, [Panama], Ribbe *leg.* [Cauca, [Colombia] – no rótulo do tipo].

*Eutychide candallariae* Strand, 1921. **Arch. Natg. 86A (7):** 166; 1 macho [holó]tipo, IV-1909, Candallaria, Costa Rica; DEI; **syn. nov.**

*Eutychide candallariae*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp. 4,** p. 200.

Os exames do sítipo macho de *H. angellus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: /Original/ S.-America Caucathal/ *Hesperia Angellus* Plötz/ ♂ *Halotus angellus* Pl. Cauca type/ Lectotypus *Hesperia angellus* Plötz, 1886. **Zool. Staatssammlg. München, O. Mielke det. 1979/ – ZSBS**, e do holótipo

de *E. candallariae* mostraram a sinonímia. O lectótipo de *H. angellus* não possui abdome. EVANS (1955) menciona *E. candallariae* como uma espécie de *Eutyichide* Godman, 1900. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Jongiana* nom. nov.

*Surina* de Jong, 1983. **Tijd. Ent.** 126: 248, 266; tipo: *Surina unica* de Jong, 1983; **praecoc.** (Walker, 1869 [Lepidoptera]).

O nome *Surina* estando preocupado, propõem-se o nome *Jongiana*, em homenagem ao Dr. Rienk de Jong, autor de *Surina*.

### *Jongiana unica* (de Jong, 1983), **comb. nov.**

*Surina unica* de Jong, 1983. **Tijd. Ent.** 126: 248, 266, figs 45 (venação), 6-48 (gen. masc.), 68, 69 (macho d, v); holótipo macho, Surinam, Tengberg leg.; Rijksmus. Leiden.

O nome do gênero tendo mudado, a espécie é combinada com este nome novo.

### *Lerodea eryhrostictus* (Prittwitz, 1868)

*Pirgus* [sic] *eryhrostictus* Prittwitz, 1868. **Stett. ent. Ztg.** 29: 186, fig. 1 (d, v, antena, venação); 1 macho [holótipo], Corcovado, [Rio de Janeiro, Estado do Rio de Janeiro, Brasil]; coleção Prittwitz.

*Lerodea tesera* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus.** 24: 448; [holótipo] macho, n° 6.035, Rio de Janeiro, Brasil; USNM; **syn. nov.**

*Vidius tesera*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 123, pl. 61 (gen. masc.).

Os exames dos holótipos de *P. eryhrostictus* e *L. tesera* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *L. tesera* como uma espécie de *Vidius* Evans, 1955.

### *Ludens ludens* (Mabille, 1891)

Fig. 32

*Cobalus ludens* Mabille, 1891. **Ann. Soc. ent. Belg., C. R.**, p. 83; Chiriquí, [Panama]; coleção Staudinger.

Ilustra-se a valva direita da genitália masculina para comparar com *L. petrovna*.

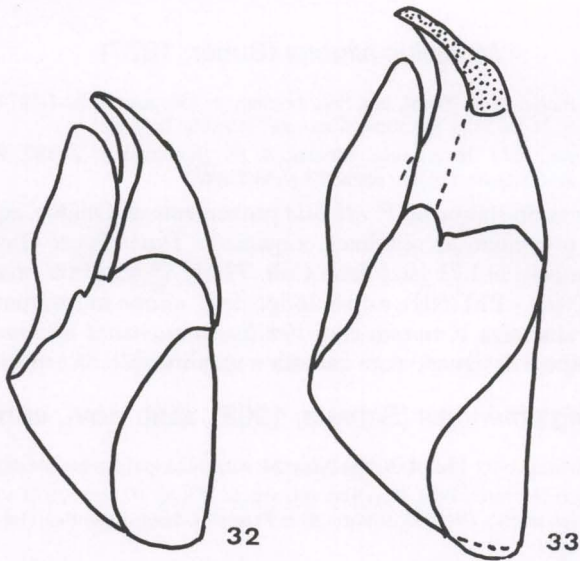
### *Ludens petrovna* (Schaus, 1902), **sp. rev.**

Fig. 33

*Mnestheus petrovna* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus.** 24: 457; [holótipo] macho, n° 6.064, Petrópolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.

*Mnestheus petrovna*, mencionada por EVANS (1955) como sinônima de *L. ludens* (Mabille, 1891), é uma espécie distinta. São espécies muito semelhantes, no entanto, as genitálias masculinas as separam bem; enquanto que em *L. ludens* a ponta da parte ventro-distal da valva possui a curvatura uniforme, em *L. petrovna* ela possui uma expansão nítida (Fig. 33), além da ponta ser também mais bem esclerotizada.

*Ludens ludens* é conhecida do Panamá e provavelmente também da Guiana, Venezuela e norte do Brasil (Amazonas), como mencionado por EVANS (1955). *L. petrovna* ocorre no Brasil, desde o sul do Pará (Paragominas), Bahia e Minas Gerais até o litoral de Santa Catarina, em áreas de floresta.



Figs 32-33. Vistas internas das valvas direitas. (32) *Ludens ludens*, UFPC-OM 30.227; (33) *Ludens petrovna*, UFPC-OM 13.312.

### *Metron zimra* (Hewitson, 1-1877)

*Hesperia zimra* Hewitson, 1-1877. **Trans. ent. Soc. London**, p. 77; Brasil; coleção Hewitson.- Kirby, 1879. **Cat. Coll. Diurn. Lep. Hewitson**, p. 225.

*Pamphila fasciata* Möschler, ?-1877. **Verh. zool.-bot. Ges. Wien** 26: 335, pl. 4, fig. 19 (d); 1 fêmea [holótipo], interior do Suriname; coleção Möschler; **syn. nov.**

*Metron fasciata*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 377, pl. 8 (gen. masc.); **syn.: zimra**.

*Metron zimra*; Lamas, 1994, in Foster *et al.* **RAP Working Paper** 6: 177.

*Hesperia zimra* tem prioridade sobre *P. fasciata*, publicada após 1-1877, razão da revalidação. EVANS (1955) menciona *H. zimra* como sinônimo de *P. fasciata* razão da revalidação não mencionada por LAMAS (1994).

### *Mnasicles hicetaon* Godman, 1901

*Mnasicles hicetaon* Godman, 1901, in Godman & Salvin. **Biol. Centr.-Amer., Lep. Rhop.** 2, p. 603; 3, pl. 103, fig. 27 (gen. masc.); 2 machos, Ciudad in Durango, Mexico, Forrer *leg.*; 1 macho, Vera Cruz, [Mexico], F. D. Godman *leg.*

*Perimeles stollmeyeri* Bell, 1932. **Jour. N. Y. Ent. Soc.** 39: 524, pl. 40, fig. 3 (gen. masc.); holótipo macho, abril, Pt. of Spain (Botanical Gardens), Trinidad, B.W.I.; coleção Bell [AMNH]; **syn. nov.**

*Moeris stollmeyeri*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 148.

Os exames do sítipo macho de *Mnasicles hicetaon*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ Type H. T./ ♂ / Vera Cruz, Mexico, F.D.G./ 832/ Godman-Salvin Coll. 1913.-2./ Sp. figured/ B.C.A. Lep. Rhop. *Mnasicles hicetaon*, Godm./ - BM(NH) e do holótipo de *P. stollmeyeri*, mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *P. stollmeyeri* como uma espécie de *Moeris* Godman, 1900.

*Mnasilus allubita* (Butler, 1877)

*Pamphila allubita* Butler, 1877. *Trans. ent. Soc. London*, p. 151; macho, 24-1-1874, Obidos, [Pará, Brasil], macho, 21-IX-1874, Rio Sapó, Amazonas, [Brasil], *Trail leg.*

*Vehilius norma* Dyar, 1917. *Insec. Insc. Menstr.* 5: 65; [holó]tipo n° 21.187, Plantation Kitty, Georgetown, Brit. Guiana; USNM; planta hosp.; *syn. nov.*

Os exames do sítipo de *P. allubita* proveniente de Óbidos, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ Type/ Obydos 24/II/74/ Obydos, Amazonas, 24.I.71 [sic] Trail Coll. 77.65/ 77.65 Trail/ *allubita* But./ *P. allubita* Butl. Type/ – BM (NH), e do holótipo de *H. norma* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) sinonimiza *V. norma* com *Vehilius stictomenes stictomenes* (Butler, 1877). O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Moeris striga menopis* (Schaus, 1902), **stat. nov., comb. nov.**

*Euphyes menopis* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 446; [holó]tipo macho, n° 6.030, Peru; USNM.

*Phlebodes silvicultrix* Hayward, 1934. *Rev. Soc. ent. arg.* 6: 153, pls 10, figs 5, 6 (d, v), 18, fig. 5 (gen. masc.); holótipo macho, IV-1932, Rosario de la Fronteira, Salta, Argentina, Breyer *leg.*; coleção Breyer; *syn. nov.*

Os exames dos holótipos de *E. menopis* e *P. silvicultrix* (MLP) mostraram a sinonímia. EVANS (1955) sinonimiza *E. menopis* com *Pompeius dares* (Plötz, 1883). É a primeira vez citada em *Moeris* Godman, 1900, razão da nova combinação.

*Molo calcarea calcarea* (Schaus, 1902), **comb. nov.**

*Padraona calcarea* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 454; tipos macho, fêmea, n° 6.056, Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.

*Molo menta menta* Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 78, pl. 58 (gen. masc.); [holó]tipo macho, Corcovado, Rio [de Janeiro, Estado do Rio de Janeiro, Brasil]; BM (NH); *syn. nov.*

*Anthoptus calcarea calcarea*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 62, pl. 57 (gen. masc.).

Os exames do sítipo macho de *P. calcarea*, aqui designado LECTÓTIPO e do holótipo de *Molo menta menta* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *P. calcarea* como uma espécie de *Anthoptus* Bell, 1942. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Molo calcarea ponda* Evans, 1955, **comb. nov.**

*Molo menta ponda* Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 78; [holó]tipo macho, IX-1903, Cundinamarca, Cananche, Colombia, M. de Mathan *leg.*; BM (NH).

O nome da espécie sendo *Molo calcarea*, a subespécie descrita por EVANS passa a ser combinada com este nome.

*Molo visendus* (Bell, 1942), **comb. nov.**

*Anthoptus visendus* Bell, 1942. *Amer. Mus. Novit.* 1205: 7, fig. 12 (gen. masc.); holótipo macho, Equador; AMNH.

*Anthoptus visendus*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 62, pl. 57 (gen. masc.).

*Molo petra* Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 75, sem fig.; [holó]tipo macho, Bogotá, [Colombia]; BM (NH); *syn. nov.*

Os exames dos holótipos de *A. visendus* e *M. petra* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *A. visendus* como uma espécie de *Anthoptus* Bell, 1942.

*Monca telata telata* (Herrich-Schäffer, 1869)

*Cobalus telata* Herrich-Schäffer, 1869. *Corr.-Blatt zool.-min. Ver. Regensburg* 23: 201; sem dados.  
*Cyclopides metius* Mabilbe, 1891. *Ann. Soc. ent. Belg.* 35, C.R., p. 74; macho [recte fêmea], Porto Cabello, [Venezuela]; **syn. nov.**  
*Cantha metius*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 71.

O exame do sítipo de *C. metius*, aqui designado LECTÓTIPO, com as seguintes etiquetas: / Origin./ Coll. Staudinger/ Pto Cabello, Hahnel/ *Cycl. Mettius* Mab./ *Cyclop. mettius* Mb 336/ *Mettius* Mab./ – ZMHU, mostrou a sinonímia. EVANS (1955) menciona *C. metius* no gênero *Cantha* Evans, 1955. A grafia do nome nas estiquetas é com dois “tt”. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Monca telata crispinus* (Plötz, 1882), **comb. nov., stat. nov.**

*Hesperia crispinus* V-Plötz, 1882. *Stett. ent. Ztg.* 43: 318; [holótipo] n° 5.306, México; Museu Berol.  
*Hesperia tyrtaeus* Plötz, XI-1882. *Stett. ent. Ztg.* 44: 51; Laguayra, [Venezuela]; **syn. nov.**  
*Moeris crispinus*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 148.

Os exames do holótipo macho de *H. crispinus*, possuindo as seguintes etiquetas: / Typus/ 5306/ Mexico Deppel/ *crispinus* Pl., 5306, type/ – ZMHU, e do sítipo macho de *H. tyrtaeus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / 1424/ *H. tyrtaeus* Pl. La Guayra/ GEN. PREP. Mielke 1984/ *Monca telata tyrtaeus* (Plötz, 1883), O Mielke det. 1984/ – EMAU, mostraram a sinonímia. *H. crispinus* tem prioridade por ter sido publicado antes. EVANS (1955) menciona *H. crispinus* como uma espécie de *Moeris* Godman, 1900. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Morys compta compta* (Butler, 1877)

*Pamphila morys* Butler, 1877. *Trans. ent. Soc. London*, p. 152; macho, fêmea, 26-II-1874, Oca, Rio Trombetas, Amazonas, [Pará, Brazil], *Trail leg.*, 16-III-1874, Matatebem, opposite Itaituba, Amazonas, [Pará, Brazil], *Trail leg.*, 15-IV-1874, Vila Bella, Amazonas, [Pará, Brazil], *Trail leg.*  
*Hesperia leucopogon* Plötz, 1882 (Becker in litt.). *Stett. ent. Ztg.* 43: 319; Laguayra, [Venezuela]; **syn. nov.**

Os exames do sítipo macho de *P. morys*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type H. 2238/ 77.65 Trail/ Type *P. compta* Butl./ Matatebem opp. Itaituba 16.III.74 Amazonas 77.65/ Matatebem opp. Itaituba 16/3/ 74./ *P. compta* Butl. type/ – BM (NH), e do sítipo macho de *H. leucopogon*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / 1421/ *H. leucopogon* Pl. La Guayra/ *Morys compta compta* (Butler, 1877) O. Mielke det. 1984/ GEN. PREP. MIELKE 1984/ – EMAU, mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *H. leucopogon* como sinônimo de *Cynea irma* (Möschler, 1879). Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

*Mucia yva* (Plötz, 1886)

*Hesperia yva* Plötz, 1886. *Stett. ent. Ztg.* 47: 94; sem dados, coleção Möschler.  
*Mucia yva*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 284.

Espécie mencionada por EVANS (1955) como ocorrendo em Blumenau, Santa Catarina, Brasil, é uma espécie asiática, provavelmente um sinônimo junior de *Suastus gremius* (Fabricius, 1798), **syn. nov.** O tipo de *H. yva* foi examinado no ZMHU.

### *Nastra chao* (Mabille, 1898)

*Pamphila chao* Mabille, 1898. **Ann. Soc. ent. France** 66: 215; Bolívia; coleções Staudinger e Mabille.

*Nastra chao*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 126, pl. 61 (gen. masc.).

*Cymaenes geijskesi* Jong, 1983. **Tijd. Ent.** 126: 244, 255, fig. 56 (macho d), 14-17 (gen. masc.); holótipo macho, 27-30-VIII-1964, Paramaribo-Zanderij, Suriname, savanna, D. C. Geijskes leg.; Rijksmus. Leiden; **syn. nov.**

O exame de um dos sítipos de *P. chao*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ *P. chao* Mab./ Coll. Staudinger/ Tanamp.[aya], Bol.[ivia], Garlepp/ – ZMHU, e da descrição de *C. geijskesi* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona um outro [sín]tipo no BM (NH) que só possui as duas asas esquerdas. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Nastra incomptus* (Hayward, 1934), **comb. nov.**

*Lerodea incomptus* Hayward, 1934. **Rev. Soc. ent. arg.** 6: 127, 199, pl. 16, fig. 15 (gen. masc.); holótipo macho, Punta Lara, Argentina, Hayward leg.; coleção Breyer.-Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 395.

*Lerodea unipunctata* Hayward, 1934. **Rev. Soc. ent. arg.** 6: 126, 199, pl. 6, fig. 15 (d); holótipo fêmea, Patquia, Prov. La Rioja, Argentina, Hayward leg.; coleção Breyer.-Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4., p. 395; **syn. nov.**

*Lerodea uniformis* Hayward, 1939. **An. Soc. cient. arg.** 126: 442, fig. 13 (gen. masc.); holótipo macho, Misiones, Argentina; coleção Hayward.- Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4., p. 395; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos de *L. incomptus* – MLP, *L. unipunctata* – MLP e de *L. uniformis* – IML mostraram a sinonímia da espécie de *Nastra* Evans, 1955. As figuras originais da genitália masculina a caracteriza bem. EVANS (1955) as menciona como espécies de *Lerodea* Scudder, 1872.

### *Nastra julia* (Freeman, 1945)

*Lerodea julia* Freeman, 1945. **Ent. News** 56: 204, fig. 1 (gen. masc.); holótipo macho, 15-X-1944, Pharr, Texas, USA; coleção Freeman.

*Lerodea hoffmanni* Bell, 1947. **Amer. Mus. Novit.** 1354: 8, fig. 10 (gen. masc.); holótipo macho, VI-1918, Colima, Mexico, C. C. Hoffmann leg.; AMNH.-Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4., p. 396; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos mostraram a sinonímia. O holótipo de *L. julia* foi transferido para o AMNH. EVANS (1955) a menciona em *Lerodea* Scudder, 1872.

### *Neoxeniades braesia andricus* (Mabille, 1895)

*Proteides andricus* Mabille, 1895. **Bull. Soc. ent. France**, p. 58; macho, fêmea, Santa Catarina, Brasil.

*Neoxeniades braesia andricus*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 455.

*Rhinthon cubana australis* Mielke, 1970. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 13: 139, figs 3-6 [nec 1, 2] (macho, fêmea d, v), 7-10 (gen. masc.), 11 (gen. fem.); holótipo macho, 3-IX-1967, Joinville, Santa Catarina, Brasil, H. Miers leg.; Departamento de Zoologia, Universidade Federal do Paraná; **syn. nov.**

Os exames do sítipo macho de *P. andricus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type H. 2360/ S<sup>a</sup> Cathar. [ina]/ *Pr. andricus* (ina ?) Mab./ R. Oberthür Coll. Brit. Mus. 1931-136/ – BM (NH), e do holótipo de *R. c. australis* mostraram a sinonímia. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.



*Niconiades merenda* (Mabille, 1878)

*Proteides merenda* Mabille, 1878. **Pet. Nouv. Ent.** 2: 202; Brasil; coleção Mabille.

*Hesperia ulrica* Plötz, 1882. **Stett. ent. Ztg.** 44: 48; [holótipo] n° 5.231, Rio [de Janeiro], Brasil; Mus. Berol.; **syn. nov.**

*Cynea ulrica*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 281.

Os exames do sítipo macho de *P. merenda*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ *Proteides brino* Cram/ *P. merenda* Mab. ♂ [letra de Mabille]/ not at all like brino fig/ R. Oberthür Coll. Brit. Mus. 1931-136/ – BM (NH), e do holótipo fêmea de *H. ulrica* – ZMHU mostraram a sinonímia. Há um outro sítipo macho, sem cabeça e abdome, de *P. merenda*, aqui designado PARALECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ *Merenda* Mab./ *Pr. merenda* Mab. ♂/ Brasília Nv. Frib. [= Nova Friburgo, Estado do Rio de Janeiro]/ Coll. Staudinger Kasten 671./ Coll. Staudinger/ *Merenda* Mab./ – ZMHU. EVANS (1955) menciona *H. ulrica* como uma espécie de *Cynea* Evans, 1955. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Panoquina lucas lucas* (Fabricius, 1793)

*Hesperia lucas* Fabricius, 1793. **Syst. Ent.** 3 (1), p. 329; America meridionalis Insulis; Dom v. Rohr.

*Goniloba sylvicola* Herrich-Schäffer, 1865. **Corr.-Blatt zool.-min. Ver. Regensburg** 19: 55; Cuba.

*Panoquina lucas*; Robbins *et al.*, 1996, in: Wilson & Sandoval. **Manu.** p. 252; **syn.**: *sylvicola*.

Embora esta sinonímia já tenha sido publicada (ROBBINS *et al.* 1996), ela nunca foi justificada. Os exames do sítipo macho de *H. lucas*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo a seguinte etiqueta: / *lucas*/ – ZMUC e do sítipo fêmea de *G. sylvicola*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ Coll. Staudinger/ Coll. H.-Sch./ *Sylviola* HS/ *Sylvicola* H.-Sch./ – ZMHU, mostraram a sinonímia.

*Panoquina peraea* (Hewitson, 1866)

*Hesperia peraea* Hewitson, 1866. **Trans. ent. Soc. London** (3) 2: 496; Rio de Janeiro, [Brasil]; coleção Hewitson.-Bridges, 1988. **Cat. Hesp.** 1, p. 32, 145; 2, p. 40; **syn.**: *californica*.

*Hesperia senex* Plötz, 1882. **Stett. ent. Ztg.** 43: 449; [holótipo] n° 5.318, Rio [de Janeiro, Brasil]; Mus. Berol.; **syn. nov.**

*Prenes californica* Weeks, 1902. **Proc. New England Zool. Club** 3: 11; 1888, "the specimen" [holótipo], Lower California, Mexico, Abbot Frazar *leg.*

*Panoquina peraea californica* [sic]; Warren, 2000, in Llorente; González & Papavero. **Biod., Tax., Biogeogr. Art. Mex.** 2, p. 564.

Os exames do sítipo macho de *H. peraea*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ Type H. T./ *peraea*/ Rio Hewitson Coll. 79-69 *Isoteinon peraea*, Hew. Type./ – BM (NH), do sítipo fêmea de *H. senex*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Typus/ *senex* Pl. 5318 type/ 5319 [sic]/ Rio, v. Lgsdf./ – ZMHU e do holótipo ("the specimen") macho de *P. californica* – MCZ, mostraram a sinonímia. *P. californica* não foi mencionada por EVANS (1955) e *H. senex* foi incluída por EVANS (1955) em *Carystus* Hübner, [1819]. A sinonímia estabelecida por BRIDGES (1988) nunca tinha sido explicada. WARREN (2000) a menciona como uma subespécie de *P. peraea*.

Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

*Hesperia senex*; Evans, 1955 não possuindo sinônimo, é descrita como *Carystus ploetzi*, **sp. nov.** (veja páginas anteriores).

### *Papias phainis* Godman, 1900

*Papias phainis* Godman, 1900, in Godman & Salvin. **Biol. Centr.-Amer., Lep. Rhop.** 2, p. 561; 3, pl. 100, fig. 16 (gen. masc.); macho, fêmea, Atoyac, [Veracruz, Mexico], H.H. Smith *leg.*, Misantla, [Veracruz, Mexico], F. D. Godman *leg.*; San Geronimo, Guatemala, Champion *leg.*; Caché, Costa Rica, Rogers *leg.*

*Lerodea unicolor* Hayward, 1938. **Rev. Ent.**, Rio de Janeiro, 9: 372, fig. 4 (gen. masc.); holótipo macho, Paraguay.- Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 395; **syn. nov.**

*Lerodea modesta* Hayward, 1939. **Rev. Ent.**, Rio de Janeiro, 11: 869, fig. 8 (gen. masc.); holótipo macho, Sucua, Equador, 900 m, M. Brown *leg.*— Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 396; **syn. nov.**

Os exames do sítipo macho de *P. phainis*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ ♂/ Misantla, Mexico. Mar. 88. F. D. G./ Godman-Salvin Coll. 1914.-5./ Sp. figured/ B.C.A. Lep. Rhop. *Papias phainis*, Godm./ 824/ – BM (NH), e dos holótipos de *L. unicolor* e *L. modesta* – IML, mostraram a sinonímia. O lectótipo aqui designado é o mesmo exemplar mencionado por EVANS (1955) como tipo. Este mesmo autor menciona *L. unicolor* e *L. modesta* como espécies de *Lerodea* Scudder, 1872. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Papias subcostulata* (Herrich-Schäffer, 1870)

*Cobalus subcostulata* Herrich-Schäffer, 1870. **Corr.-Blatt zool.-min. Ver. Regensburg** 24: 159; Brasil. *Hesperia infuscata* Plötz, 1882 (Hopffer in litt.). **Stett. ent. Ztg.** 43: 315; Brasil [Surinam – no rótulo do sítipo]; **syn. nov.**

*Pamphila integra* Mabille, 1891. **Ann. Soc. ent. Belg.** 35, C.R., p. 169; macho, fêmea, Honduras, Colombia; coleções Staudinger e Mabille; **syn. nov.**

*Papias subcostulata integra*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 157.

*Enosis angularis infuscata*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 216, pl. 68 (gen. masc.).

Os exames do sítipo macho de *H. infuscata*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ B.C.A. Lep. Rhop., *Papias infuscatus*, Plotz/ 897/ *Infuscata* Plötz/ Coll. Möschl./ Surinam, Bgdl., [ilegível] 76/ Verh. z. b. Ges: Wien, 1882, p. 325. Plötz. **Stett. ent. Ztg.** 1882. p. 315. no: 8/ Coll. Staudinger/ – ZMHU, e do sítipo macho de *P. integra* proveniente de Honduras, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ Honduras, 88. Wittk./ *P. integra* Mab. ♀/ Coll. Staudinger/ 894/ B.C.A. Lep. Rhop. *Papias infuscatus*, Plotz/ – ZMHU, mostraram a sinonímia. Não foram encontrados sítipos de *C. subcostulata* no ZMHU, onde está a coleção de Herrich-Schäffer. EVANS (1955) menciona *H. infuscata* como uma subespécie de *Enosis angularis* (Möschler, 1877) e *P. integra* como uma subespécie de *Papias subcostulata*. Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

*Paratrytone gala* (Godman, 1900), **sp. rev., comb. nov.**

*Atrytone gala* Godman, 1900, in Godman & Salvin. **Biol. Centr.-Amer., Lep. Rhop.** 2, p. 495; 3, pl. 94, figs 35, 36 (macho d, v); 1 macho [holótipo], Las Vigas, [Veracruz], México, coleção Schaus.

O holótipo no USNM mostra ser uma espécie de *Paratrytone* Godman, 1900; razão da nova combinação. EVANS (1955) a menciona na sinonímia de *Mellana monica* (Plötz, 1886), este um sinônimo de *Quasimellana nicomedes* (Mabille, 1883).

*Pararytone raspa* Evans, 1955

*Librita raspa* Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 361; [holó]tipo fêmea, Zamora, Equador, 3500 ft., O.T. Baron *leg.*; BM (NH).

*Paratrytone miahua* Steinhauser, 1996. **Bull. Allyn Mus.** 141: 4, figs 5-8 (macho, fêmea d, v), 13 (gen. masc.), 14 (gen. fem.); holótipo macho, 27-VIII-1989, 8 mi S. of Miahuatlan, Oaxaca, México, 7200 ft., John Kemner *leg.*; AME; **syn. nov.**

Segundo informação do Dr. Andrew Warren, *P. miahua* é um sinônimo junior de *L. raspa*, sendo a procedência correta desta Guerrero, México.

*Parphorus fartuga* (Schaus, 1902)

*Phlebodes fartuga* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus.** 24: 445; [holó]tipo macho, n° 6.024, Nova Friburgo, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.

*Parphorus nemorus* Bell, 1941. **Amer. Mus. Novit.** 1145: 6, fig. 13 (gen. masc.); holótipo macho, Nova Bremen [atual Dalbérgia], Santa Catarina, Brasil; AMNH; **syn. nov.**

*Tigasis altona* Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 176, pl. 65 (gen. masc.); [holó]tipo macho, Alto da Serra, [Paranapiacaba], São Paulo, [Brasil], R. Spitz *leg.*; BM (NH); **syn. nov.**

Os exames dos holótipos das três espécies mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *P. fartuga* na sinonímia de *Parphorus decora* (Herrich-Schäffer, 1969).

*Peba verames* (Schaus, 1902)

*Callimormus verames* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus.** 24: 456; [holó]tipo n° 6.063, Peru; USNM.

*Peba striata* Mielke, 1968. **Jour. Lep. Soc.** 22: 9, figs 13, 14 (macho d, v), 54 (estigma), 55-58 (gen. masc.), 59 (gen. fem.); holótipo macho, 27-II-1966, Paraopeba, Minas Gerais, Brasil, O. Mielke *leg.*; UFPC-OM; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos mostraram a sinonímia.

*Penicula subviridis* (Plötz, 1886), **comb. nov.**

*Hesperia subviridis* Plötz, 1886. **Stett. ent. Ztg.** 47: 97; São Paulo, [Brasil], Ribbe *leg.* - Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 473; transfere para a região oriental: Ceilão.

*Caltois philippina*; Evans, 1957. **Ann. & Mag. Nat. Hist.** (12) 9: 752; **part. syn.:** *Hesperia subviridis*.

O sintipo fêmea de *H. subviridis*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Original/ *Hesperia subviridis* Plötz/ Brasil: S. Paulo/ ♀ *Carystus subviridis* Pl. typ. Sao Paolo/ Lectotypus *Hesperia subviridis* Plötz, 1886 Zool. Staatssammlg. München, O. Mielke det. 1979/ Gen. prep. Mielke, 1979/ ZSM ♀ Genitalprp. No. Rh. 896/ - ZSBS, é uma espécie de *Penicula* Evans, bastante escassa e que ocorre no Brasil, na floresta atlântica, entre os Estados de

São Paulo e Santa Catarina, até a altitude de 700 m. EVANS (1955) a menciona como sendo uma espécie do Ceilão (= Sri Lanka). O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Pheraeus unia* (Butler, 1870)

*Phlebodes unia* Butler, 1870. **Trans. ent. Soc. London**, p. 507; St. Domingo; coleção Kaden in coll. Druce.

*Pheraeus manes* Steinhauser, 1991. **Bull. Allyn Mus.** 132: 41, figs 54, 55 (macho d, v), 92 (gen. masc.); holótipo macho, 7-8-IV-1973. Santa Teresa, Espírito Santo, Brasil. C. Callaghan leg.; AME, transferido para o UFPC; **syn. nov.**

Os exames do sítipo fêmea, com abdome de macho (espécie ?) colado, de *P. unia*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ Type H. T./ St Domingo/ *P. Unia* Butl. type/ ♀ with ♂ body of a different species/ Druce Coll. ex Kaden Coll./ *Phlebodes unia* Butl. Type./ Genus ? *unia* Butl. Godman-Salvin Coll. 1913.-2./ San Domingo, W. Indies. Druce Coll./ – BM (NH), e do holótipo de *P. manes* mostraram a sinonímia. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

Esta espécie foi uma incógnita por muito tempo (SMITH *et al.*, 1994).

### *Phlebodes sameda* (Herrich-Schäffer, 1869)

*Cobalus sameda* Herrich-Schäffer, 1869. **Corr.-Blatt zool.-min. Ver. Regensburg** 23: 202; sem dados.

*Euroto schmithi* Bell, 1940. **Amer. Mus. Novit.** 1064: 5, fig. 7 (gen. masc.); holótipo macho, Hansa Humboldt [atual Corupá], Santa Catarina, Brasil; AMNH; **syn. nov.**

*Phlebodes schmithi*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 271, pl. 72 (gen. masc.).

*Phlebodes sameda*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 272.

Os exames do sítipo fêmea de *C. sameda*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ *sameda* m/ 946/ *Sameda* H.Sch./ fehlt bei Mabilles/ Coll. Staudinger/ – ZMHU, e do holótipo de *E. schmithi* mostraram a sinonímia. O lectótipo só possui as duas asas direitas e o tórax. EVANS (1955) menciona as duas espécies. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Poanes zachaeus* (Plötz, 1-1883), **sp. rev.**

*Hesperia zachaeus* Plötz, 1-1883. **Stett. ent. Ztg.** 44: 209; fêmea, Suriname.

*Pamphila rolla* Mabilles, após 7-IV-1883. **Ann. Soc. ent. Belg.** 27, C.R., p. 70; América do Sul; coleção Mabilles; **syn. nov.**

*Pamphila lagon* Mabilles, 1891. **Ann. Soc. ent. Belg.** 35, C.R., p. 182; macho, Cooktown, [Austrália]; **syn. nov.**

*Poanes rolla*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 348, pl. 78 (gen. masc.); **syn.:** *zachaeus*.

*Poanes rolla* sendo publicada após *H. zachaeus*, esta é revalidada. O exame do sítipo macho de *P. lagon*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ *Pamph. lagon* Mab./ *P. lagon* Mab./ Cooktown Queensl.[and Australia]/ – ZMHU, mostrou a sinonímia. A procedência Cooktown é um lapso. Não foram encontrados sítipos de *H. zachaeus*. EVANS (1955) menciona *P. zachaeus* como sinônimo de *P. rolla* e *P. lagon* na sinonímia de *Pompeius pompeius* (Latreille, [1824]). O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Pompeius amblyspila* (Mabille, 1898)

*Pamphila amblyspila* Mabille, 1898. *Ann. Soc. ent. France* 66: 217; 1 macho [holótipo], Tanampaya, Bolívia; coleção Staudinger.

*Pamphila crassinota* Mabille, 1898. *Ann. Soc. ent. France* 66: 217; macho, Rio Tanampaya, Bolívia; coleção Staudinger; **syn. nov.**

Os exames do holótipo de *P. amblyspila* – ZMHU, e do sítipo de *P. crassinota*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ Rio Tanampaya, Bolivia (La Paz), 1894, Garlepp/ Coll. Staudinger/ *P. crassinota* Mab./ *Pamphila crassinota* (Mab.) n. sp./ wohl nur *Amblyspila* var. (Stgr.) / – ZMHU, mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *P. crassinota* na sinonímia de *Pompeius dares* (Plötz, 1883). O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Propapias sipariana* (Kaye, 1925), **sp. rev., comb. nov.**

*Cymaenes sipariana* Kaye, 1925. *Trans. ent. Soc. London* (1924), p. 418; 2-IV-1922, Siparia, Trinidad, Jackson leg.; coleção Kaye.

*Rhinthon proximus* Bell, 1934. *Amer. Mus. Novit.* 745: 6, fig. 5 (gen. masc.); holótipo macho, Putumayo River region, Peru, Klug leg.; AMNH; **syn. nov.**

*Papias proximus*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 158, pl. 64 (gen. masc.).

*Synapte infusco* Nicolay, 1980. *Bull. Allyn Mus.* 59: 5, fig. 5 (macho, fêmea d, v), 4 (gen. masc.); holótipo macho, 14-X-1974, Bayano, Panama Province, Panama, G. B. Small leg.; AME; **syn. nov.**

Os exames do sítipo fêmea de *C. sipariana*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Typel *Cymaenes sipariana* Kayel/ *Thargella caura* Plotz ♀/ Siparia [ilegível] Trinidad, ab 2 1922 [ilegível]/ – AME, e dos holótipos de *R. proximus* e *S. infusco* mostraram a sinonímia, sendo *C. sipariana* o nome mais antigo, razão da revalidação. EVANS (1955) menciona *C. sipariana* na sinonímia de *Thargella caura caura* (Plötz, 1882) e *R. proximus* como uma espécie de *Papias* Godman & Salvin, 1900. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Psoralis coyana* (Schaus, 1902), **sp. rev., comb. nov.**

*Lerema coyana* Schaus, 1902. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 453; [holó]tipo macho, n° 6.052, Petrópolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.- Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 165.

*Psoralis ravus* Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 174, pl. 65 (gen. masc.); [holó]tipo macho, São Paulo, Brasil, E. D. Jones leg.; BM (NH); **syn. nov.**

Os exames dos holótipos mostraram a sinonímia. EVANS (1955) *L. coyana* como uma espécie de *Lerema* Scudder, 1872.

*Quasimellana servilius* (Möschler, 1883), **comb. nov.**

*Apaustus servilius* Möschler, 1883. *Verh. zool.-bot. Ges. Wien* 32: 329; 1 macho [recte fêmea, holótipo], interior do Suriname; coleção Möschler.

*Mellana myron verba* Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 358, pl. 79 (gen. masc.); [holó]tipo macho, Balzapamba, Equador; BM (NH); **syn. nov.**

*Mnestheus servilius*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 106.

*Quasimellana verba*; Burns, 1994. *Jour. Lep. Soc.* 48: 296, 298, 317, figs 105, 106 (macho d, v).

Os exames dos holótipos de *A. servilius* e *M. m. verba* mostraram a sinonímia. O holótipo de *A. servilius* está no ZMHU. EVANS (1955) menciona *A. servilius* como uma espécie de *Mnestheus* Godman, 1901 e BURNS (1994) transfere *M. m. verba* para o gênero *Quasimellana*, então estabelecido.

### *Quinta cannae* (Herrich-Schäffer, 1869)

*Cobalus cannae* Herrich-Schäffer, 1869. *Corr.-Blatt zool.-min. Ver. Regensburg* 23: 203; sem dados.  
*Papilio atiopides* Larrañaga, 1923. *Escritos Don Dámaso Antonio Larrañaga* 2, p. 419; Montevideo, Uruguai; **syn. nov.**

*Papilio atiopides* é um nome completamente esquecido (**nom. oblitum**), pois após a sua publicação nunca mais foi usado. A descrição é muito imprecisa, mas aparentemente é um sinônimo de *Q. cannae*. Os exemplares que serviram ao livro de Larrañaga devem estar perdidos e como na descrição original não há referência aos exemplares em que se baseou a descrição, designa-se aqui um NEÓTIPO. Este é o mesmo exemplar sítipo macho de *Cobalus cannae*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: /Lectotypus/ Origin./ Coll. Staudinger/ *cannae* m./ Coll. H.-Sch./ B.C.A. Lep. Rhop., *Cobalus cannae* H.-S./ – ZMHU. Há mais dois paralectótipos, aqui designados, na mesma instituição. O lectótipo e o neótipo são designados para garantir a identificação da espécie.

### *Rhinthon cubana osca* (Plötz, 1882)

*Hesperia osca* Plötz, 1882. *Stett. ent. Ztg.* 44: 48; [holótipo] n° 5219, Caracas, [Venezuela]; Mus. Berol.  
*Proteides chiriquensis* Mabille, 1889. *Le Nat.* (2) 3 (53): 157, fig. 1 (macho d, v); 1 macho [holótipo], Chiriquí, [Panama]; coleção Staudinger.  
*Proteides chiriquensis* Mabille, 1889. *Le Nat.* (2) 3 (62): 239; Chiriquí, [Panama]; coleção Staudinger; **praecoc.** (Mabille, 1889); **syn. nov.**

MABILLE (1889) descreveu a mesma espécie duas vezes, pois as descrições são semelhantes. A segunda descrição de *P. chiriquensis* nunca mais foi mencionada na bibliografia. Os dois holótipos estão no ZMHU.

### *Saturnus reticulata* (Plötz, 1883), **sp. rev.**

#### *Saturnus reticulata reticulata* (Plötz, 1883), **sp. rev.**

*Hesperia reticulata* Plötz, 1-1883 (Herrich-Schäffer in litt.). *Stett. ent. Ztg.* 44: 208; Laguayra, Venezuela e Chiriquí, [Panama].  
*Saturnus tiberius reticulata*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 268.

O nome *H. reticulata* tem prioridade sobre *A. tiberius*, razão da revalidação. EVANS (1955) menciona *H. reticulata* como uma subspecie de *A. tiberius*, por creditar a data de 1882 para esta. Veja em *Saturnus reticulata tiberius*, a seguir.

Pela mesma razão, as seguintes subspecies são todas novas combinações:

#### *Saturnus reticulata conspicuus* (Bell, 1941), **comb. nov.**

*Phlebodes tiberius* race *conspicuus* Bell, 1941. *Jour. N.Y. Ent. Soc.* 49: 196; holótipo macho, Massaranduba-Blumenau, Santa Catarina, Brasil; AMNH.  
*Saturnus tiberius conspicuus*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 269.

*Saturnus reticulata meton* (Mabille, 1891)

*Phamphila* [sic] *meton* Mabille, 1891. *An. Soc. ent. Belg.* 35, C.R., p. 174; macho, Teffé, [Amazonas, Brasil].

*Saturnus tiberius meton*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 268.

*Saturnus reticulata meton*; Lamas, 1994, in Foster *et al.* *RAP Working Paper* 6: 177.

*Saturnus reticulata obscurus* (Bell, 1941), **comb. nov.**

*Phlebodes tiberius* race *obscurus* Bell, 1941. *Jour. N.Y. Ent. Soc.* 49: 197; holótipo macho, 20-II-1936, El Volcan, Chiriqui, Panama, 4000 pés, W. J. Gertsch *leg.*; AMNH.

*Saturnus tiberius obscurus*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 268.

*Saturnus reticulata suffuscus* (Hayward, 1940), **comb. nov.**

*Phlebodes tiberius* f. *suffuscus* Hayward, 1940. *Rev. Ent.*, Rio de Janeiro, 11: 875, fig. 18 (gen. masc.); Sucua, Equador, 900 m, M. Brown *leg.*

*Saturnus tiberius suffuscus*; Evans, 1953. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 268.

*Saturnus reticulata tiberius* (Möschler, 1883)

*Apaustus tiberius* Möschler, III- 1883. *Verh. zool.-bot. Ges. Wien* 32: 329; 1 macho [holótipo], Interior do Suriname; coleção Möschler; **syn. nov.**

*Saturnus tiberius tiberius*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 267, 268, pl. 72 (gen. masc.).

*Saturnus reticulata tiberius* Lamas; Robbins & Harvey, 1996. *Rev. peruana Ent.* 39: 69.

*Styriodes dedecora* (Plötz, 1882), **comb. nov.**

*Hesperia dedecora* Plötz, 1882. *Stett. ent. Ztg.* 44: 38; Laguayra, [Venezuela].

*Styrioides* [sic] *quaka* Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 211, pl. 68 (gen. masc.); [holó]tipo macho, Bolívia; BM (NH); **syn. nov.**

*Cobalopsis dedecora*; Evans, 1955. *Cat. Amer. Hesp.* 4, p. 158.

Os exames do sítipo macho de *H. dedecora*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / 1420/ *H. dedecora* Pl. La Guayra/ GEN. PREP. MIELKE 1984/ *Styrioides quaka* Evans, 1955, O. Mielke det. 1984/ – EMAU, e do holótipo de *S. quaka* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *H. dedecora* como uma espécie de *Cobalopsis* Godman, 1900. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Styriodes quadrinotata* (Mabille, 1889)

*Enosis quadrinotata* Mabille, 1889. *Bull. Soc. ent. France* (6) 9: 10; 1 macho [holótipo], Chiriqui, [Panamá]; coleção Staudinger.

*Enosis inframaculata* Strand, 1921. *Arch. Natg.* 86 (A) (7): 168; 1 macho (?) [holótipo], Costa Rica; DEI; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos, ambos machos, mostraram a sinonímia. O holótipo de *E. quadrinotata* está no ZMHU e o de *E. inframaculata* está sem abdome. EVANS (1955) menciona *E. inframaculata* como um sinônimo de *Enosis immaculata immaculata* (Hewitson, 1868).

*Thespies macareus* (Herrich-Schäffer, 1869)

*Goniloba macareus* Herrich-Schäffer, 1869. *Corr.-Blatt zool.-min. Ver. Regensburg* 23: 192; sem dados.

*Thespies cacajo* Dyar, 1913. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 44: 280; cotipos 2 machos, 1 fêmea, n° 14.489,

VIII-1906, Naranjo, Guerrero, México, 3000 pés, Schaus *leg.*, VIII-1906, Cuernavaca, [Morelos], Mexico, Schaus *leg.*; USNM; **syn. nov.**

Os exames do sítipo macho de *G. macareus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ *macareus*/ Coll. H.-Sch./ 854/ Coll. Staudinger/ B.C.A. Lep. Rhop. *Thespies macareus*, H.-Sch./ P. b. 57:4/ Lectotypus/ – ZMHU, e do sítipo macho de *T. cacajo*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: /Type N° 14.489 U.S. N. M./ Naranjo Guerrero Mex./ Aug. 06/ 3000 Ft./ *Thespies cacajo* Dyar Type/ Collection W. Schaus/, mostraram a sinonímia. Um outro sítipo de *G. macareus* é designado PARALECTÓTIPO – ZMHU. EVANS (1955) menciona *T. cacajo* como um sinônimo de *T. dalman* (Latreille, [1824]). Os lectótipos são designados para garantir a identificação dos taxa.

### *Thespies tapayuna* Zikán, 1938

*Thespies* [sic] *tapayuna* Zikán, 1938. **Rev. Ent.**, Rio de Janeiro, 9: 330, pl. 4, figs 1-4 (macho, fêmea d, v); 1 macho, 4 fêmeas, março, Alto Itatiaia, [Itatiaia], Estado do Rio de Janeiro, 2.200 m, J. F. Zikán *leg.*

*Thespies tapayuna*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 423, pl. 84 (gen. masc.).- Mielke, 1971. **Rev. Brasil. Biol.** 31: 269, figs 33-36 (macho, fêmea d, v), 105 (gen. fem.); lectótipo macho, 6-II-1930, Macieiras, Parque Nacional do Itatiaia, Itatiaia, Estado do Rio de Janeiro, Brasil, 1.960 m, Zikán *leg.*, Instituto Oswaldo Cruz.

*Thespies paula* Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 423, pl. 84 (gen. masc.); [holó]tipo macho, Parapanema, São Paulo, Brasil; BM (NH); **syn. nov.**

Os exames do lectótipo e do holótipo mostraram a sinonímia. Voa nos campos de altitude da mata atlântica do sul e sudeste brasileiro: Estado do Rio de Janeiro (Nova Friburgo e Itatiaia – acima de 1.600 m) e Santa Catarina (Urubici – acima de 1.700 m), sendo bastante escassa. Na última localidade foi vista uma fêmea ovipositando em *Chusque windischii* L.G. Clark (Poceaea). A procedência Parapanema deve ser um engano, pois, além de estar localizada no oeste de São Paulo, possui uma altitude abaixo de 500 m. EVANS (1955) menciona *T. tapayuna* como uma espécie da Colômbia.

### *Turesis complanula* (Herrich-Schäffer, 1869)

*Goniloba complanula* Herrich-Schäffer, 1869. **Corr.-Blatt zool.-min. Ver. Regensburg** 23: 194; sem dados.

*Molo stygia* Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 78, pl. 58 (gen. masc.), [holó]tipo macho, V-1932, Iquitos, [Peru], Klug *leg.*; BM (NH); **syn. nov.**

O exame do holótipo de *Molo stygius* mostrou a sinonímia.

Esta espécie é conhecida na literatura como *Turesis lucas* (Fabricius, 1793), no entanto, o exame do sítipo de *Hesperia lucas*, mostrou ser o sinônimo sênior de *Panoquina sylvicola* (Herrich-Schäffer, 1865) (ROBBINS *et al.* 1996). Veja em *Panoquina lucas* (Fabricius, 1793). O nome mais velho para a espécie é então *Turesis complanula* (Herrich-Schäffer, 1869) (LAMAS 1994: 176), da qual não foram encontrados sítipos no ZMHU, onde está grande parte da coleção Herrich-Schäffer. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.



*Turmada camposa* (Plötz, 1886)

*Hesperia camposa* Plötz, 1886. **Stett. ent. Ztg.** 47: 90; Brasil.

*Pyrrhopyge maravilha* Foetterle, 1902. **Rev. Mus. Paulista** 5: 637, pl. 16 [recte 18], fig. 1 (d, v); macho, fêmea, 1-2-II-1900, Itamaraty, [Petrópolis, Estado do Rio de Janeiro, Brasil], Foetterle & Allan leg.; **syn. nov.**

Os exames do sintipo fêmea de *H. camposa*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / ♀ ? *camposa* Pl. typ./ *Hesperia camposa* Plötz/ Lectotypus *Hesperia camposa* Plötz, 1886, Zool. Staatssammlung München, O. Mielke det. 1979/ – ZSBS, e do sintipo macho de *P. maravilha*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Petropolis, 2/II 1900/ *Pyrr. Maravilha* Fttle. ♂ Petropolis Itamaraty 2/II 1900 Type – NHMV, mostraram a sinonímia. O exemplar fêmea de *P. maravilha* é aqui designado PARALECTÓTIPO – NHMW. Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

*Vehilius celeus celeus* (Mabille, 1891), **comb. nov.**

*Cyclopides celeus* Mabille, 1891. **Ann. Soc. ent. Belg.** 35, C.R., p. 74; macho, Villa Bella, [Pará, Brazil].

*Vehilius almoneus* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus.** 24: 448; [holó]tipo n° 6.036, Peru; USNM.-Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 140, pl. 62 (gen. masc.); **syn. nov.**

*Vehilius vetus oiticicai* Mielke, 1973. **Acta biol. paranaense** 2: 34, figs 12-15 (macho, fêmea d, v), holótipo macho, 12-II-1963, Utinga, Belém, Pará, Brasil, Mielke & Roppa leg.; MNRJ; **syn. nov.**

*Cantha celeus celeus*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 69.

Os exames do sintipo macho de *C. celeus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ *Celeus* Mab./ *cycl. Celeus* Mb./ Villa Bella, Hhl./ – ZMHU, e dos holótipos de *Vehilius almoneus* e de *Vehilius vetus oiticicai* mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *C. celeus* em *Cantha* Evans, 1955, inclusive a designando como a espécie tipo do gênero, no entanto, como é um erro de reconhecimento da espécie, *Cantha calva* Evans, 1955, descrita por EVANS (1955) como uma subespécie de *C. celeus*, é aqui designada como tipo do gênero – Art. 70.3.2. (ICZN). *Cantha celeus*; Evans, 1955 deve receber um nome novo, não feito aqui por falta de material desta espécie e o BM (NH) não enviar material emprestado devido à legislação brasileira em vigor. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

*Vehilius celeus ochraceus* Biezanko & Mielke, 1973, **comb. nov.**

*Vehilius vetus ochraceus* Biezanko & Mielke, 1973. **Acta biol. paranaense** 2: 82, figs 48-51 (macho, fêmea d, v); holótipo macho, 23-IV-1958, Pelotas, Rio Grande do Sul, Brasil, C. Biezanko leg.; UFPC.

Tendo mudado o nome específico para *Vehilius celeus*, esta subespécie então é combinada com ela.

*Vehilius celeus vetus* Mielke, 1969, **comb. nov., stat. nov.**

*Vehilius vetus* Mielke, 1969. **Rev. Bras. Biol.** 29: 8, figs 11-14 macho, fêmea d, v), 38-41 (gen. masc.), 42 (gen. fem.); holótipo macho, 2-III-1967, Vila Velha, Ponta Grossa, Paraná, Brasil, Mielke & Tangerini leg.; UFPC.

*Vehilius almoneus vetus*; C. Mielke, 1995. **Revta bras. Zool.** 11: 763.

Tendo mudado o nome específico para *Vehilius celeus*, esta subespécie então é combinada com ela.

### *Vehilius inca* (Scudder, 1872)

- Lerodea inca* Scudder, 1872. **Fourth Ann. Rep. Peab. Ac. Sc.** (1871): 80; Peru, Henry Edwards *leg.*  
*Vehilius chinta* Schaus, 1902. **Proc. U.S. Nat. Mus.** 24: 449; [holó]tipo macho, n° 6.038, Petropolis, [Estado do Rio de Janeiro], Brasil; USNM.- Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 142; **syn. nov.**  
*Lerodea mocoreta* Hayward, 1939. **An. Soc. cient. arg.** 127: 290, fig. 3 (gen. masc.); holótipo macho, Corrientes, Argentina; coleção Hayward.- Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 396.; **syn. nov.**

Os exames do sítipo macho de *L. inca*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type 15311/ 329/ Peru/ *Ler. Inca* Sc. type/ – MCZ, e dos holótipos de *V. chinta* e *L. mocoreta* – IML, mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *V. chinta* como uma espécie de *Cymaenes* Scudder, 1872 e *L. mocoreta* é mantida em *Lerodea* Scudder, 1872. O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Virga silvanus* (Hayward, 1947), **sp. rev.**

- Mnestheus silvanus* Hayward, 1947. **Acta zool. lill.** 4: 127, fig. 6 (gen. masc.); holótipo macho, Brasil; coleção Hayward.- Hayward, 1964. **Acta zool. lill.** 19: 326.  
*Virga phola* Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 100, pl. 59 (gen. masc.); [holó]tipo macho, XII-1929, Mato Grosso, [Brasil], R. Spitz *leg.*; BM (NH); **syn. nov.**  
*Virga eliasi* Mielke, 1968. **Rev. Brasil. Biol.** 29: 7, figs 7-10 (macho, fêmea d, v.), 31-34 (gen. masc.), 35 (estigma), 36, 37 (gen. fem.); holótipo macho, 1-8-IV-1967, Santa Teresa, Espírito Santo, Brasil, T. Elias *leg.*; UFPC; **syn. nov.**

Os exames dos holótipos das três espécies mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *M. silvanus* como sinônimo de *Virga virginius* (Möschler, 1882 – **recte** 1883).

### *Wallengrenia otho clavus* (Erichson, [1849])

- Hesperia clavus* Erichson, [1849], in: Schomburgk. **Reisen Brit. Guiana** 3, p. 603; Brit. Guiana.  
*Pamphila helva* Möschler, 1877. **Verh. zool.-bot. Ges. Wien** 26: 336, pl. 4, fig. 20 (d); macho, fêmea, Interior do Suriname; coleção Möschler; **syn. nov.**

Os exames do sítipo macho de *H. clavus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Typus/ 5527/ 155:4/ *clavus* Erichs. Guiana brit. Schomb./ – ZMHU, e do sítipo fêmea de *P. helva*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Origin./ Type, Verhdlg. d. zool. bot.: Gesellschaft. Wien XXVI. t. IV. f. 20. p. 336/ Surinam Bgd., L. 75./ Coll. Staudinger/ Coll. Möschl./ 303/ B.C.A. Lep. Rhop., *Atrytone helva*, Möschl./ – ZMHU, mostraram a sinonímia. Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

### *Wallengrenia premnas* (Wallengren, 1860)

- Hesperia premnas* Wallengren, 1860. **Wien. ent. Monatschr.** 4 (2): 38; macho, janeiro, Buenos Aires, [Argentina]; Mus. Holm.  
*Atrytone chingachgook* Weeks, 1909. **Ent. News** 20: 264; Suapure, Venezuela; **syn. nov.**  
*Conga chingachchook* [sic]; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 296.

Os exames do sítipo macho de *H. premnas*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / *Thymelicus* Hüb./ *Hesp. premnas* Wallengr./ Buen. Ayr./ – NRS, e do sítipo fêmea de *A. chingachgook*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / 751./ 7/ Suapure Venezuela/ not in B. M./ A. G. Weeks Collection/ M. C. Z. Type 16730/ 1/23/00/ *A. chingachgook*

A.G. Weeks, Jr Suapure/ – MCZ, mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *A. chingachhook* (por erro como *chingachhook*) uma espécie de *Conga* Evans, 1955. Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

### *Zariaspes mytheucus* Godman, 1900

*Zariaspes mytheucus* Godman, 1900, in Godman & Salvin. **Biol. Centr.-Amer., Lep. Rhop.** 2, p. 486; 3, pl. 93, figs 32, 33 (macho d, v), 34 (gen. masc.), 35, 36 (fêmea d, v); 8 machos, 4 fêmeas, Acapulco, Dos Arroyos, R. Papagaio, Acaguizotla, all in Guerrero, Mexico, baixa altitude, H.H. Smith leg.; coleção Godman & Salvin.

*Copaeodes chromis* Skinner, 1919. **Ent. News** 30: 100; 1 macho (?), Colima, Mexico; Academy of Natural Sciences of Philadelphia; **syn. nov.**

*Pseudocopaeodes eunus chromis*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 316.

O exame de um sítipo macho de *Zariaspes mytheucus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ Type H. T./ Acapulco, Guerrero. Sept. H.H. Smith./ Godman-Salvin Coll. 1913.-2./ B.C.A. Lep. Rhop. *Zariaspes mytheucus*, Godm./ Sp. figured./ BM (NH) e do holótipo de *C. chromis* – CMP, mostraram a sinonímia. EVANS (1955) menciona *C. chromis* como uma subespécie de *Pseudocopaeodes eunus* (W. H. Edwards, 1881). O lectótipo é designado para garantir a identificação da espécie.

### *Zenis jebus beckeri* ssp. nov.

Figs 25-28

*Zenis jebus melaleuca*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 411, pl. 83 (gen. masc.).

Tendo em vista que *Zenis jebus melaleuca*; Evans, 1955 é um lapso de identificação, pois *Hesperia melaleuca* Plötz, 1882 é um sinônimo novo de *Zenis minos* (Latreille, [1824]) (veja a seguir), aquele é aqui descrito como uma subespécie nova. A descrição de EVANS (1955) caracteriza bem a subespécie.

Holótipo macho com as seguintes etiquetas: / Holotipo/ Linhares, ES [Espírito Santo, Brasil] 1-8-IX-1973, C. Elias leg./ Holótipo *Zenis jebus beckeri* Mielke & Casagrande, 2002/ DZ 5.095/ – UFPC; alótipo fêmea com as seguintes etiquetas: / Alotipo/ Linhares, Espírito Santo, Brasil, VII-1981, C. Elias leg./ Alótipo *Zenis jebus beckeri* Mielke & Casagrande, 2002/ DZ 5.103/ – UFPC. Parátipos: 1 macho, 2 fêmeas II-1970, 1 macho I-1971, Maracay, Aragua, Venezuela, 500 m, Romero leg., OM 49.811, 17.924, 49.795, 49.987; 1 macho, I-1971, Car[retera] Choroni, Aragua, Venezuela, 800 m, Romero leg., OM 49.875; 1 macho XII-1977, Rancho Grande, Aragua, Venezuela, 800 m, Romero leg., OM 49.955; 1 macho, 7-X-1946, 1 fêmea 30-VIII-1946, Samariapa, TFA, Venezuela, 120 m, Lichy leg., OM 39.942, OM 39.977; 1 fêmea 5-IX-1978, Yanahurco, Napo, Equador, Lafebre leg., OM 49.915; 1 macho, 7-VII-1972, Riozinho, Pimenta Bueno, Rondônia, Brasil, 200 m, Mielke & Brown leg., DZ 5.092; 1 fêmea 17-31-VIII-1987, Ouro Preto d'Oeste, Rondônia, Brasil, C. Elias leg., DZ 5.100; 1 macho, 9-VIII-1988, Ariquemes, Rondônia, Brasil, Miers leg., OM 18.703; 1 macho 5-20-VII-1990, Fazenda Paraná, Brasnorte, Mato Grosso, Brasil, 400 m, C. Mielke & Miers leg., OM 26.186; 1 macho 13-I-1978, Alto Rio Arinos, Fazenda São João, Diamantino, Mato Grosso, Brasil, Mielke & Furtado leg., OM 49.787; 1 macho 26-VIII-1974, Alto Rio

Paraguai, Barra dos Bugres, Mato Grosso, 150, Furtado *leg.*, DZ 5.109; 1 fêmea 21-VIII-1974, Imperatriz, Maranhão, Brasil, Exc. Dept. Zool. *leg.*, DZ 5.108; 1 macho 26-VII-1976, Goiás Velho, Goiás, Brasil, Gifford *leg.*, DZ 5.116; 1 macho 29-V-1969, Santa Rita do Araguaia, Goiás, Brasil, K. Brown *leg.*, OM 49.675; 1 macho 11-IX-1984, Planaltina, Distrito Federal, Brasil, 1000 m, V. O. Becker *leg.*, OM 51.264; 1 macho, 20-VI-1968, Mucuri, Bahia, Brasil, Elias *leg.*, DZ 5.021; 1 fêmea 18-III-1970, 1 macho 7-XI-1971, 2 machos 7-XI-1972 Itaguaçu, Espírito Santo, Brasil, C. Elias *leg.*, DZ 5.071, DZ 5.079, DZ 5.087; DZ 5.063; 1 fêmea VII-1980, Linhares, Espírito Santo, Brasil, C. Elias *leg.*, DZ 5.029; 1 fêmea 3-VII-1967, Santa Teresa, Espírito Santo, Brasil, C. & C.T. Elias *leg.*, DZ 5.037; 1 macho 4-V-1970, 1 fêmea 20-VIII-1970, 1 macho 23-XI-1971, 4-XII-1971, 1 macho 26-III-1973, Baixo Guandu, Espírito Santo, Brasil, C. & C.T. Elias *leg.*, DZ 5.045, DZ 5.053, DZ 5.061, DZ 5.084, DZ 5.069; 2 machos 26-IX-1970, 2 machos 10-X-1970, Baixo Guandu, Espírito Santo, Brasil, C. Elias *leg.*, DZ 5.077, DZ 5.085, DZ 5.093, DZ 5.101; 1 macho, 2 fêmeas 3-4-XI-1973, 1 fêmea 1-IV-1973, Alto Rio Paraná, Fazenda Nova Estrela, Pereira Barreto, São Paulo, Brasil, H. Ebert *leg.*, DZ 5.117, DZ 5.023, DZ 5.031, DZ 5.031; UFPC.

Etimologia. O nome é uma homenagem ao Dr. Vitor O. Becker, eminente especialista em microlepidópteros neotropicais.

### *Zenis minus* (Latreille, [1824])

*Hesperia minus* Latreille, [1824], in: Latreille & Godart. **Enc. Méth.** 9, p. 720, 756; Brasil.

*Hesperia melaleuca* Plötz, 1882 (Weymer in litt.). **Stett. ent. Ztg.** 43: 443; Rio [de Janeiro, Brasil]; **syn. nov.**

*Zenis jebus melaleuca*; Evans, 1955. **Cat. Amer. Hesp.** 4, p. 411, pl. 83 (gen. masc.).

O exame do sítipo fêmea de *H. minus*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Type/ *H. minus* Lat. Bresil/ R. Oberthür Coll. Brit. Mus. 1931-136/ Ex musaeo P. Mabille 1923/ Somm [?]/ – BM (NH) e do sítipo macho de *H. melaleuca*, aqui designado LECTÓTIPO, possuindo as seguintes etiquetas: / Typus/ Coll. Weymer/ *Melaleuca* Weymr., 83 Plötz, Plötz [?]/ *Hesp.* n. sp: 72 Staud./ ? *Claudianus* Latr., [/] Berl. Museum/ *Melaleuca* mihi, Amer. Mer./ – ZMHU, mostraram a sinonímia. O lectótipo de *H. minus* não possui abdome e o de *H. melaleuca* está sem cabeça, abdome e asa anterior direita. EVANS (1955) menciona *H. melaleuca* como uma subespécie de *Zenis jebus* (Plötz, 1882), que por não ter sinônimo junior é descrita como nova linhas atrás. Os lectótipos são designados para garantir a identificação da espécie.

AGRADECIMENTOS. Deixamos aqui os nossos mais sinceros agradecimentos a todos os curadores das coleções mencionadas no início; ao Dr. Gerardo Lamas, Museu de Historia Natural, Lima, Peru, por ter olhado as franjas das asas posteriores do sítipo de *Erycides spurius* e chegado à conclusão que estavam coladas, resolvendo então a sinonímia aqui proposta e pelas informação a respeito de *Chioides cinereus*, *Chioides concinnus* e *Potamanaxas paralus*; ao Dr. Andrew Warren pela informação da sinonímia de *Paratrytone raspa*; ao Dr. Gert Hatschbach do Museu Botânico de Curitiba, Paraná, pela identificação da planta hospedeira de *Thespieus tapayuna* e ao Dr. Albino Morimasa Sakakibara pela ajuda na interpretação do código de nomenclatura zoológica.

## REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- AUSTIN, G.T. & O.H.H. MIELKE. 1998. HesperIIDae of Rondônia, Brazil: *Aguna* Williams (Pyrginae), with a partial revision and descriptions of new species from Panama, Ecuador, and Brazil. **Revta bras. Zool.**, Curitiba, **14** (4): 889-965.
- AUSTIN, G.T. & A.D. WARREN. 2001. Taxonomix notes on some Neotropical skippers (Lepidoptera: HesperIIDae): *Pyrgus*, *Heliopyrgus*, and *Heliopetes* (Pyrginae). **Dugesiana**, GuadelaJara, **8**: 1-13.
- BARNES, Wm. & J. McDunnough 1917. **Check List of the Lepidoptera of Boreal America**. Decatur, Illinois, Herald Press, IX+392p.
- BELL, E.L. 1932. Description of new HesperIIDae from Trinidad, B.W.I., and South America (Lepidoptera-Rhopalocera). **Jour. N.Y. Ent. Soc.** **39**: 523-531.
- . 1934. New HesperIIDae from Trinidad and Peru (Lepidoptera: Rhopalocera). **Amer. Mus. Novit.** **745**: 1-6.
- . 1937. New genera and species of Neotropical HesperIIDae with notes on some others (Lepidoptera; Rhopalocera). **Amer. Mus. Novit.** **914**: 1-17.
- . 1940. A new genus and some new species of Neotropical HesperIIDae (Lepidoptera: Rhopalocera). **Amer. Mus. Novit.** **1094**: 1-5.
- . 1941. Two new subspecies of *Phlebodes tiberius* Moeschler. **Jour. N.Y. Ent. Soc.** **49**: 193-197.
- . 1941. New species of Neotropical HesperIIDae (Lepidoptera: Rhopalocera). **Amer. Mus. Novit.** **1125**: 1-10.
- . 1942. New genera and new species of Neotropical HesperIIDae (Lepidoptera: Rhopalocera). **Amer. Mus. Novit.** **1205**: 1-9.
- . 1942. New species of Venezuelan HesperIIDae (Lepidoptera-Rhopalocera). **Bol. Ent. venezol.**, Caracas, **1**: 73-77.
- . 1942. New records and species of HesperIIDae from Mexico (Lepidoptera: HesperIIDae). **An. Esc. Nac. Ciênc. Biol.**, Mexico, **2** (4): 455-468.
- . 1947. A new genus and some new species and subspecies of Neotropical HesperIIDae (Lepidoptera, Rhopalocera). **Amer. Mus. Novit.** **1354**: 1-12.
- BELL, E. & W. PH. COMSTOCK. 1948. A new genus and some new species and subspecies of American HesperIIDae (Lepidoptera, Rhopalocera). **Amer. Mus. Novit.** **1739**: 1-23.
- BRIDGES, C.A. 1988. **Catalogue of HesperIIDae (Lepidoptera: Rhopalocera)**. Urbana, Charles A. Bridges. VIIp., **Part I Alphabetic List of Names**, 205p.; **Part II Index to Genera**, 676p.; **Part II Index to Authors**, 78p.; **Part IV Bibliography**, 54p.; **Part V Index to Journals and Serials**, 20p.; **Part VI Index to bibliography by year**, 7p.; **Appendix I Synonymic List of Family- Group Names**, 1p.; **Appendix II Synonymic List of Genus-Group Names**, 8p.; **Annotations on the Catalogue of HesperIIDae 1**, 1p.; **Annotations on the Catalogue of HesperIIDae 2**, 1p.; **Annotations on the Catalogue of HesperIIDae 3**, 4p.; **Annotations on the Catalogue of HesperIIDae 4**, 2p.; **Annotations on the Catalogue of HesperIIDae 5**, 6p.
- BURMEISTER, H.C.C. 1878-1880. **Description physique de la République Argentine d'après des observations personnelles et étrangères. 5. Lepidoptères. Première partie. Contenant les diurnes, crépusculaires et bombycoïdes**. Buenos Aires, P.E. Coni; Paris, F. Savy; Halle, E. Anton., VI+526p. (1878); **Atlas**, IV+64p. (1879-1880).
- BURNS, J.M. 1989. Phylogeny and zoogeography of the bigger and better genus *Atalopedes* (HesperIIDae). **Jour. Lep. Soc.**, Los Angeles, **43**: 11-32.
- . 1994. Genitalia at the generic level: *Atrytone* restricted, *Anatrytone* resurrected, new genus *Quasimellana* – and Yes! We have no *Mellanas* (HesperIIDae). **Jour. Lep. Soc.**, Los Angeles, **48**: 273-337.
- BUTLER, A.G. [1870]. **Catalogue of diurnal Lepidoptera described by Fabricius in the collection of the British Museum**. London, British Museum, V+303p.
- . 1870. Descriptions of some new diurnal Lepidoptera, chiefly HesperIIDae. **Trans. ent. Soc. London**, p. 485-520.

- . 1877. On the Lepidoptera of the Amazons collected by James W. H. Trail, Esq., during the years 1873 to 1875. *Trans. ent. Soc. London*, p. 105-156.
- COMSTOCK, W. PH. 1944. Insects of Puerto Rico and Virgin Islands. *Scientific Survey of Porto Rico and the Virgin Islands* 12 (4): 419-622.
- CRAMER, P. 1779-1780. *De uitlandische Kapellen voorkomende in de drie Waereld-Deelen Asia, Africa en America. Papillons exotiques des trois parties du monde l'Asie, l'Afrique et l'Amerique* 4, p. 1-176. Amsteldam, S.J. Baalde; Utrecht, Barthelemy Wild.
- DE JONG, R. 1983. Annotated list of the HesperIIDae (Lepidoptera) of Surinam, with descriptions of new taxa. *Tijd. Ent.*, Leiden, 126: 233-268.
- DRAUDT, M. 1921-1924. *B. Grypocera*, p. 836-1011, pls 160-191; *in A. SEITZ. Die Gross-Schmetterlinge der Erde*. Stuttgart, Alfred Kernen. 5, 1141p.
- DYAR, H.G. 1917. Miscellaneous new American Lepidoptera. *Insec. Insc. Menstr.*, Cambridge, 5: 65-69.
- ERICHSON, W.F. [1849]. *Insekten*, p. 553-617. *In: R. SCHOMBURGK. Reisen in Britisch-Guiana in den Jahren 1840-1844. Im Auftrag Sr. Majestat des Königs von Preussen. Versuch einer Fauna und Flora von Britisch-Guiana. Nach Vorlagen von Johannes Müller, Ehrenberg, Erichson, Klotzsch, Troschel, Cabanis und anderen.* Leipzig, J. J. Weber, 3, p. I-VIII, 531-1262.
- EVANS, W.H. 1944. An analysis of the genus *Helioptetes* Billberg (Lepidoptera-HesperIIDae) with genitalia drawings. *Entomol.*, London, 77: 179-185.
- . 1937. A Catalogue of the African HesperIIDae indicating the classification and nomenclature adopted in the British Museum. XII+212p. London, British Museum (Natural History).
- . 1951. A Catalogue of the American HesperIIDae indicating the classification and nomenclature adopted in the British Museum (Natural History). Part I. Introduction and Group A Pyrrhopyginae. London, British Museum (Natural History). X+92p.
- . 1952. A Catalogue of the American HesperIIDae indicating the classification and nomenclature adopted in the British Museum (Natural History). Part II. Pyrginae. Section I. London, British Museum (Natural History), V+178p.
- . 1953. A Catalogue of the American HesperIIDae indicating the classification and nomenclature adopted in the British Museum (Natural History). Part III. Pyrginae. Section II. London, British Museum (Natural History), V+246.
- . 1955, 1956. A Catalogue of the American HesperIIDae indicating the classification and nomenclature adopted in the British Museum (Natural History). Part IV. HesperIIDae and Megathyminae. London, British Museum (Natural History), V+499, pls 54-88 (1955). *Addenda et corrigenda* (1956), sep., p. 1-4.
- . 1957. Revisional notes on the HesperIIDae of Europe, Asia and Australia. *Ann. & Mag. Nat. Hist.*, London, (12) 9: 749-752.
- FABRICIUS, J. CH. 1775. *Systema entomologiae, sistens insectorum classes, ordines, genera, species, adiectis synonymis, locis, descriptionibus observationibus*. Flensburgi et Lipsiae, Korte. [IV]+[XII]+[XVI]+832p.
- . 1776. *Genera insectorum eorumque characteres naturalis secundum numerum, figuram, situm et proportionem omnium partum oris adjecta mantissa specierum nuper detectarum*. Chilonii, Bartsch, XIV+310p.
- . 1787. *Mantissa insectorum sistens species nuper detectas adiectis synonymis, observationibus, descriptionibus, emendationibus*. Hafniae, Christian Gottlieb Proft. 2, [I]+382p.
- . 1793. *Entomologia systematica emendata et aucta. Secundum classes, ordines, genera, species adiectis synonymis, locis, observationibus, descriptionibus*. Hafniae, Christian Gottlieb Proft, Fil. et Soc. 3, IV+ 487p.
- FERRIS, C. 1989. Supplement to: A Catalogue/ Checklist of the Butterflies of America North of Mexico. *Mem. Lep. Soc.* 3, VII+103p.
- FOETTERLE, J.G. 1902. Descrição de lepidopteros novos do Brasil. *Rev. Mus. Paulista*, São Paulo, 5: 618-652.
- FREEMAN, H.A. 1945. A new species of *Lerodea* from Texas (Lepidoptera: HesperIIDae). *Ent. News*,

- Philadelphia, 56: 203-205.
- GEYER, C.E.A. [1832-1833], *In*: J. HÜBNER. **Zuträge zur Sammlung exotischer Schmettlinge** [sic], Augsburg, J. Hübner, 4, p. 1-48.
- . [1827-1838], *In*: J. HÜBNER. **Sammlung exotischer Schmetterlinge**, Augsburg, J. Hübner, 3, 53 pls.
- GMELIN, P.F. 1790. **Caroli a Linné. Systema naturae per regna tria naturae, secundum classes, ordines, genera, species, cum characteribus, differentiis, synonymis, locis. Editio decima tertia, aucta, reformata**. Lipsiae, Georg Emanuel Beer. 1 (5), p. [2]+2225-3020.
- GODMAN, F.D. & O. SALVIN. 1895. On a new species of Hesperidae of the genus *Amenis*, Watson. **Ann. & Mag. Nat. Hist.**, London, (6) 15: 372-373.
- . 1887-1901. **Biologia Centrali-Americana. Insecta. Lepidoptera-Rhopalocera**. London, Dulau & Co., Bernard Quaritch. 2, 1-782p.
- HAYWARD, K.J. 1934. **Lepidópteros argentinos. Familia Hesperidae. IV. Subfamilia Phampilinae** [sic]. V. Resúmen, Clave, Apéndice e Índice. **Rev. Soc. ent. arg.**, Buenos Aires, 6: 97-233.
- . 1938. A new genus and several new species of Neotropical Hesperidae. **Rev. Ent.**, Rio de Janeiro, 9: 370-374.
- . 1939. New species of Neotropical Hesperidae (Lep.). **Rev. Ent.**, Rio de Janeiro, 10: 517-525.
- . 1939. Hesperioidea argentina VIII. **An. Soc. cient. arg.**, Buenos Aires, 126: 429-459.
- . 1939. Hesperioidea argentina IX. **An. Soc. cient. arg.**, Buenos Aires, 127: 285-293.
- . 1940. New species of Neotropical Hesperidae from Ecuador (Lep.). **Rev. Ent.**, Rio de Janeiro, 11: 861-877.
- . 1941. Hesperiidarum Argentinae Catalogus. **Rev. Mus. La Plata, n. s., Zool.** 2: 227-340.
- . 1947. Nuevas especies de hespéridos sudamericanos (Lep. Rhop.). **Acta zool. lill.**, Tucumán, 4: 121-128.
- . 1964. Lista de los tipos de Insecta (exceptuando Diptera) conservados en el Instituto Miguel Lillo. **Acta zool. lill.**, Tucumán, 19: 297-334.
- . 1967. *Ancyloxypha melanoneura orientalis* subsp. n. **Acta zool. lill.**, Tucumán, 21: 17-18.
- HEPPNER, J.B. & G. LAMAS. 1982. Acronyms for World Museum Collections of Insects, with a Emphasis on Neotropical Lepidoptera. **Bull. Ent. Soc. Amer.** 28 (3): 305-315.
- HERRICH-SCHÄFFER, G.A.W. 1867-1871. Prodrómus systematis lepidopterorum. Versuch einer systematischen Anordnung der Schmetterlinge. **Corr.-Blatt zool.-min. Ver Regensburg** 21 (9): 100-106, (10): 124-128, (11): 138-144, (12): 161-172; 22 (8/9): 119-138, (11): 172-176; 23 (4): 56-64, (5): 67-77, (9): 130-141, (11): 163-172, (12): 184-204; 24 (9/10): 154-160; 25 (6/7): 103-104.
- HEWITSON, W.C. 1866. Descriptions of new Hesperidae. **Trans. ent. Soc. London**, p. 479-501.
- . 1877. Descriptions of twenty-five new species of Hesperidae. **Ann. & Mag. Nat. Hist.**, London, (4) 19: 76-85.
- HOLLAND, W.J. 1916. The Lepidoptera of the Isle of Pines, being a list of the species collected on the island by Mr. J.L. Graf and Mr. G.A. Link, Sr., in 1910 and 1912-1913. **Ann. Carnegie Mus.**, Pittsburgh, 10: 487-518.
- HÜBNER, J. 1816-1819. **Verzeichniss bekannter Schmettlinge** [sic]. Augsburg, Jacob Hübner. [1], p. 1-16 (1816), (2-8), p. 17-128 [1819].
- . 1825. **Sammlung exotischer Schmetterlinge**. Augsburg, Jacob Hübner. 2, pl. [144].
- KAYE, W.J. 1925. New species and sub-species of Trinidad Rhopalocera and Heterocera. **Trans. ent. Soc. London** (1924), p. 413-428.
- KENDALL, R.O. & H.A. FREEMAN. 1963. **The butterflies and skippers of Texas – a tentative list**. Privately printed through the Welder Wildlife Foundation for distribution to members of the Lepidopterists' Society, most especially the 1963 National Meeting at San Antonio Texas, 6p.
- KIRBY, W.F. 1879. **Catalogue of the Collection of Diurnal Lepidoptera formed by the late William Chapman Hewitson of Oatlands, Walton-on-Thames; and bequested by him to the British Museum**. London, John Van Voorst, IV+246p.
- LAMAS, G. 1994. Butterflies of the Explorer's Inn Reserve, p. 62-63, 162-177. *In*: FOSTER, R.B., J.L.

- CARR & A.B. FORSYTH (Eds). The Tambopata-Candamo Reserved Zone of Southeastern Perú: A Biological assessment. **RAP Working Papers**, Conservation International, 6: [II]+1-184.
- LAMAS, G.; R.K. ROBBINS & D. HARVEY. 1996. Mariposas del alto Rio Napo, Loreto, Perú (Lepidoptera: Papilionoidea y Hesperioidea). **Rev. peruana Ent.** 39: 63-74.
- LAMAS, G.; J. GRADOS & G. VALENCIA. 1999. Mariposas de Machu Picchu, Cuzco, Peru: Un inventario preliminar (Lepidoptera: Rhopalocera). **Rev. peruana Ent.** 41: 1-8
- LARRAÑAGA, D.A. 1923-1930. **Escritos de Don Dámaso Antonio Larrañaga. Los publica el Instituto Histórico y Geográfico del Uruguay.** 2, p. 1-512 (1923); Atlas (Parte II. Zoología, Paleontología y Mapas), p. 1-6+2, pls 1-131 (1930). Edición Nacional, Montevideo, Imprenta Nacional.
- LATREILLE, P.A. & J.B. GODART. 1819-[1824]. **Encyclopédie Méthodique. Histoire naturelle. Entomologie, ou histoire naturelle des crustacés, des arachnides et des insectes.** Paris, veuve Agasse. 9 (1), p. I-II, 3-328 (1819), (2), p. 329-828. [1824]
- LINDSEY, A.W. 1925. The Cornell University Entomological Expedition to South America of 1919-1920. Scientific results. N° II. Hesperioidea. **Denis. Univ. Bull., Jour. Sc. Lab., Granville**, 21: 71-113.
- MABILLE, P. 1877. [Diagnoses de nouvelles espèces d'hespérides]. **Ann. Soc. ent. France (5) 7, Bull. ent.**, p. 39-40.
- . 1878. Diagnoses de lépidoptères nouveaux du groupe des hespérides. **Pet. Nouv. Ent.**, Paris, 2: 201-202.
- . 1878. Descriptions de lépidoptères nouveaux de la famille des hespérides. **Pet. Nouv. Ent.**, Paris, 2: 229-230, 233-234, 237-238.
- . 1878. Diagnoses de Lépidoptères (Hespérides) nouveaux. **Le Nat.**, Paris, 10: 77, 78, 98, 99, 108, 109, 146-148, 169-171, 180, 181, 221, 242, 254, 255, 265, 266, 275.
- . 1880. [A note]. **Ann. Soc. ent. France (5) 10, Bull. ent.**, p. 46.
- . 1883. Description d'hespéries. **Ann. Soc. ent. Belg.** 27, C.R., p. 51-78.
- . 1888. Diagnoses de lépidoptères (Hespérides) nouveaux. **Le Nat.**, Paris, (2) 2: 77-78, 98-99, 108-109, 146-147, 169-171, 180-181, 221, 242, 254-255, 265-266, 2754.
- . 1889. [Note sur un genre nouveaux de lépidoptères]. **Bull. Soc. ent. France (6) 9:** 9-10.
- . 1891. Description d'hespérides nouvelles. **Ann. Soc. ent. Belg.** 35, C.R., p. 59-88, 106-121, 168-187.
- . 1895. Description de quelques hespérides nouvelles. **Bull. Soc. ent. France**, p. 55-59.
- . 1898. Description de lépidoptères nouveaux. **Ann. Soc. ent. France** 66: 182-231.
- . 1903-1904. Lepidoptera Rhopalocera Fam. Hesperidae, *In*: P. WYTSMAN. **Genera Insectorum**, V. Verteneuil & L. Desmet, Bruxelles, 17, p. 1-78 (1903), 79-210, 4 pls (1904).
- MABILLE, P. & P. VUILLOT. 1890-1895. **Novitates lepidopterologicae.** Paris, Paulo Vuillot, 1, p. 1-8; 2, p. 9-15; 3, p. 17-23; 4, p. 25-33; 5, p. 35-40; 6, p. 41-48; 7, p. 49-58; 8, p. 59-62; 9, p. 63-89; 10, p. 91-104; 11, p. 107-134; 12, p. 135-161.
- MABILLE, P. & E. BOULLET. 1917. Description d'hespérides nouveaux (Lep.). **Bull Soc. ent. France**, p. 54-60.
- . 1917. Description d'hespérides nouveaux (Lep. Hesperinae, Sect. B). **Bull Soc. ent. France**, 1916, p. 320-325.
- MÉNÉTRIÉS, E. 1855-1857. **Enumeratio corporum animalium Musei Imperialis Academiae Scientiarum Petropolitanae. Classis insectorum. Ordo lepidopterorum.** Petropoli, Eggers et Soc., Lipsiae, Leop. Voss. 1, XV+ 97+[2], pls 1-6 (1855), 2, VI+67-112+[2]+99-144+[2]p., pls 7-14 (1857).
- MIELKE, C.G.C. 1995. Papilionoidea e Hesperioidea (Lepidoptera) de Curitiba e seus arredores, Paraná, Brasil, com notas taxonômicas sobre Hesperidae. **Revta bras. Zool.**, Curitiba, 11: 759-776.
- MIELKE, O.H.H. 1968. Lepidoptera of the Central Brazil plateau. II. New genera, species and subspecies of Hesperidae. **Jour. Lep. Soc.**, Los Angeles, 22: 1-20.
- . 1968. Lepidoptera do Planalto Central Brasileiro. V: Novas espécies de Hesperidae e anotações sobre outras espécies conhecidas. **Rev. Brasil. Biol.**, Rio de Janeiro, 28: 447-455.
- . 1969. Novos Hesperinae brasileiros (Lepidoptera: Hesperinae). **Rev. Brasil. Biol.**, Rio de



- Janeiro, 29: 1-12.
- . 1970. Dois novos HesperIIDae brasileiros (Lepidoptera: HesperIIDae). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 13: 139-142.
- . 1973. Contribuição ao estrudo faunístico dos HesperIIDae americanos. III. Espécies coletadas em duas excursões ao Pará e Amapá, Brasil (Lepidoptera). *Acta biol. paranaense*, Curitiba, 2: 17-40.
- . 1989. Sobre os tipos de HesperIIDae descritos por Röber (Lepidoptera). *Revta Brasil. Zool.*, Curitiba, 6: 131-146.
- . 1980. Contribuição ao estudo faunístico dos HesperIIDae americanos. VI. Nota suplementar às espécies de HesperIIDae do Rio Grande do Sul, Brasil (Lepidoptera). *Acta biol. paranaense*, Curitiba, 8-9: 127-172.
- MÖSCHLER, H.B. 1877. Beiträge zur Schmetterlings-Fauna von Surinam. *Verh. zool.-bot. Ges. Wien* 26: 293-352.
- . 1879. Neue exotische HesperIIDen. *Verh. zool.-bot. Ges. Wien* 28: 203-230.
- . 1883. Beiträge zur Schmetterlings-Fauna von Surinam. V. (Supplement). *Verh. zool.-bot. Ges. Wien* 32: 303-362.
- NICOLAY, S.S. 1980. Descriptions of new HesperIIDae from Panama and Ecuador (Pyrginae and HesperIIDae). *Bull. Allyn Mus.*, Sarasota, 59: 1-17.
- PLÖTZ, C. 1879. Die HesperIIDen-Gattung *Erycides* Hübn. und ihre Arten. *Stett. ent. Ztg.* 40: 406-411, 474.
- . 1882. Die HesperIIDen-Gattung *Hesperia* Aut. und ihre Arten. *Stett. ent. Ztg.* 43: 314-344; 436-456; 44: 26-64.
- . 1883. Die HesperIIDen-Gattung *Hesperia* Auct. und ihre Arten. *Stett. ent. Ztg.* 44: 195-233.
- . 1884. Die HesperIIDen-Gruppe der Achlyoden. *Jahrb. nass. Ver. Nat.*, Wiesbaden. 37: 1-55.
- . 1886. Nachtrag und Berichtigungen zu den HesperIIDen. *Stett. ent. Ztg.* 47: 83-117.
- PRITTWITZ, O.F.W.L. VON. 1867-1871. Lepidopterologisches. *Stett. ent. Ztg.* 28: 257-277 (1867); 29: 185-200, 244-248 (1868); 32: 237-252 (1871).
- REAKIRT, T. 1867. Descriptions of some new species of diurnal Lepidoptera, Series II. *Proc. Ac. Nat. Sc. Philadelphia* 18: 331-342.
- ROBBINS, R.K.; G. LAMAS; O.H.H. MIELKE; D.J. HARVEY & M.M. CASAGRANDE. 1996. Taxonomic composition and ecological structure of the species-rich butterfly community at Pakitza, Parque Nacional del Manu, Perú, p. 217-252, In: D.E. WILSON & A. SANDOVAL (Ed.). *Manu. The biodiversity of Southeastern Peru. La biodiversidad del Sureste del Perú*. Washington, DC, Smithsonian Institution, 679p.
- RÖBER, J.K.M. 1925. Neue südamerikanische Falter (Lep.). *Ent. Mitt.*, Berlin, 14: 85-100, 156-162.
- SCHAUS, W. 1902. Descriptions of new American Butterflies. *Proc. U.S. Nat. Mus.* 24: 383-460.
- . 1913. New species of Rhopalocera from Costa Rica. *Proc. zool. Soc. London* 24: 339-367.
- SCUDDER, S.H. 1872. A systematic revision of some of the American butterflies, with brief notes on those known to occur in Essex County, Massachusetts. *Fourth Ann. Rep. Peab. Ac. Sc.* (1871), p. 24-83.
- SEPP, J. 1843-1848. *Surinaamsche Vlinders. Naar het leven geteekend. Papillons de Surinam. Dessins d'après nature*. Amsterdam, Jan Christian Sepp en Zoon. 2, p. I-IV, 109-152, 169-224.
- SKINNER, H. 1911. The larger boreal American HesperIIDae, including *Eudamus*, *Erycides*, *Pyrrhopyge* and *Megathymus*. *Trans. Amer. Ent. Soc.* 37: 169-209.
- . 1919. Description of a new species of HesperIIDae (Lepidoptera). *Ent. News*, Philadelphia, 30: 100.
- SMITH, D.S.; L.D. MILLER & J.Y. MILLER. 1994. *The butterflies of the West Indies and South Florida*. Oxford, New York, Tokyo, Oxford University Press, 264p.
- STEINHAUSER, S.R. 1991. Taxonomic notes and descriptions of new taxa in the Neotropical HesperIIDae. Part II. Heteropterinae and HesperIIDae. *Bull. Allyn Mus.*, Sarasota, 132: 1-79.
- . 1996. Three new *Paratrytone* species from Mexico (HesperIIDae: Lepidoptera). *Bull. Allyn Museum*, Sarasota, 141: 1-11.

- STRAND, E. 1921. Systematisch-Faunistische Beiträge zur Kenntnis exotischer Heterocera und Grypocera auf Grund von Material des Deutschen Entomologischen Museums. *Arch. Natg.*, Berlin, **86A** (7): 113-172.
- VIETTE, P. 1956. Note sur quelques types de Latreille. *Lambillionea*, Bruxelas, **56**: 88-92.
- WALLENGREN, H.D.J. 1860. Lepidopterologische Mittheilungen. *Wien. ent. Monatschr.* **4** (2): 33-46.
- WAAREN, A.D. 2000. Hesperioidea (Lepidoptera), p. 535-580, *In*: J. LLORENTE; E. GONZÁLEZ & N. PAPAVERO (Eds). **Biodiversidad, Taxonomía y Biogeografía de Artropodos de Mexico: Hacia una síntesis de su conocimiento 2**. Mexico, Conabio-UNAM, 676p.
- WEEKS JR., A.G. 1901. Descriptions of seven new butterflies from Bolivia. *Proc. N. England Zool. Club*, Cambridge, **2**: 85-90.
- . 1902. Some undescribed butterflies from Colombia and from lower California. *Proc. N. England Zool. Club*, Cambridge, **3**: 9-13.
- . 1909. New South American butterflies. *Ent. News*, Philadelphia, **20**: 263-264.
- ZIKÁN, J.F. 1938. Novos lepidopteros da família Hesperidae. *Rev. Ent.*, Rio de Janeiro, **9**: 321-336.
- ZIKÁN, J.F. & W. ZIKÁN. 1968. Inseto-fauna do Itatiaia e da Mantiqueira. III. Lepidoptera. *Pesq. agropec. bras.*, Brasília, **3**: 45-109.

---

Recebido em 11.IX.2001; aceito em 25.III.2002.