

LEPIDÓPTEROS: PAPILIONOIDEOS Y HESPERIOIDEOS

ARMANDO LUIS MARTÍNEZ,¹ JORGE LLORENTE BOUSQUETS,¹ ANDREW D. WARREN² E ISABEL VARGAS FERNÁNDEZ¹

RESUMEN. Oaxaca, con 1 197 taxones, es el segundo estado con mayor diversidad de mariposas diurnas de México después de Chiapas. Contiene 57% de las especies y subespecies que ocurren en México. Con respecto a la región neotropical (la de mayor diversidad mundial), Oaxaca tiene 13.9% de las especies. El estado cuenta con 29 taxones endémicos, lo que corresponde a 2.4% de la fauna de ropalóceros para Oaxaca y 1.4% para México. El reconocimiento de la distribución geográfica de lepidópteros es pobre, debido a una concentración de las recolectas, lo cual se refleja en que de las 491 localidades citadas, 10 concentran 60% de los ejemplares y 95% de las especies registradas en el estado. Estas localidades se ubican en los bosques mesófilo de montaña y tropical perennifolio; se carece casi por completo de recolectas en las zonas templadas y semiáridas del centro del estado.

ABSTRACT. Oaxaca and Chiapas are the states of Mexico with more diversity of diurnal butterflies. A total of 1 197 butterflies have been registered in Oaxaca, which represent 57% of species and subspecies that occur in Mexico, and 13.9% of species distributed in the Neotropical Region (with the highest diversity on Earth). Oaxaca has 29 endemic taxa, this represent 2.4% of the rhopalocera of the state, and 1.4% of Mexico. The knowledge of the geographic distribution of butterflies in Oaxaca, however, is not complete, only 10 localities of 491 have about 60% of all the specimens and 95% of the species reported for this state. These localities are basically registered in cloud forest and tropical rain forest, thus the deserts and central zones of the state have a lack of information.

INTRODUCCIÓN

El orden Lepidoptera, comprendido por las mariposas diurnas y nocturnas, se caracteriza por las alas cubiertas de escamas y presentar las partes bucales modificadas en una espiritrompa que sirve para succionar líquidos. El suborden Rhopalocera incluye a las mariposas que presentan antenas cuyos extremos tienen forma de maza; se les llama también “diurnas”, por volar durante el día,

aunque esta última característica no es exclusiva del grupo (Robert *et al.*, 1983). Este suborden está integrado por las superfamilias Papilionoidea y Hesperioidea; la primera presenta la maza antenal recta y el cuerpo es delgado en proporción con las alas, mientras que en Hesperioidea la maza es curvada, a menudo con forma de un pequeño gancho distal y el tórax siempre es ancho en proporción con las alas (Ehrlich y Ehrlich, 1961).

Los papilionoideos a veces son llamados “verdaderas mariposas” y con frecuencia presentan un vuelo menos poderoso que el de los hesperioideos. Están representados por cinco familias: Papilionidae, Pieridae, Nymphalidae, Riodinidae y Lycaenidae. Las Papilionidae por lo general son grandes; en los adultos, las seis patas son del mismo tamaño y presentan una epífisis tibial en las patas anteriores o protorácicas, los escleritos cervicales están unidos debajo del cérvix y sólo presentan una vena anal en las alas posteriores. Las Pieridae son una familia de tamaño medio; las patas protorácicas están completamente desarrolladas en ambos sexos pero carecen de la epífisis, característica de Papilionidae; las uñas tarsales son bífidas y es la única familia en la cual la barra preespiracular en la base del abdomen no existe. Las Nymphalidae están compuestas por mariposas de diversos tamaños, cuyas patas protorácicas son pequeñas en ambos sexos y en su mayoría están cubiertas con pelos (escamas modificadas). Las Riodinidae se caracterizan por ser pequeñas, con antenas casi tan largas como el cuerpo. Por último, las Lycaenidae son de tamaño pequeño a mediano; muchas especies presentan colores metálicos o iridiscentes; su cara es plana entre los ojos y éstos se encuentran emarginados hacia la antena; las patas protorácicas de los machos por lo general son cortas, mientras que en las hembras están bien desarrolladas (Ehrlich y Ehrlich, 1961; Scott, 1986).

Los hesperioideos presentan un vuelo muy poderoso. El tórax generalmente es robusto y musculoso. Los adultos presentan un vuelo rápido y con saltos cerca del piso; por lo general trazan círculos amplios alrededor del lugar donde se posan y regresan al mismo sitio.

¹ Museo de Zoología, Departamento de Biología Evolutiva, Facultad de Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México.

² Department of Zoology, Oregon State University, Corvallis, OR.

En general, su coloración es poco llamativa y predominan en ellos los colores oscuros, como el café y el negro (de la Maza, 1987). Esta superfamilia está compuesta por tan sólo una familia: Hesperioidea.

Las mariposas diurnas (Papilionoidea y Hesperioidea) representan 13.1% del total mundial del orden Lepidoptera. En México, de acuerdo con las últimas revisiones y la lista taxonómica actualizada, se estima que existen 2 105 taxones, con 1 209 especies y 896 subespecies, 97 de las cuales aún están innominadas. México tiene 9.4% de las especies descritas de Papilionoidea y Hesperioidea de todo el mundo, con base en la síntesis de Shields (1989) y Heppner (1991) (cuadro 1). Con excepción de las Papilionidae de la región oriental, la neotropical es la más rica de todas las regiones biogeográficas clásicas, lo que beneficia directamente la diversidad de la zona de transición mexicana (Luis *et al.*, 2003). En México existe poco más del doble de especies que en toda la región neártica, un número considerablemente mayor al de la región australiana y similar al de toda la región paleártica. Además, resulta interesante que la fauna mexicana se integre por grupos de distintas filiaciones, varias de las cuales se han diversificado en el país.

La gran diversidad de ropalóceros en México se debe sobre todo a dos factores: a) nuestro país se localiza en un área de convergencia biogeográfica que conjuga el traslape de dos regiones, la neártica y la neotropical, que juntas contienen 40% del total mundial de los Lepidoptera, cuya estimación es de casi 150 000 especies, y b) su situación intermedia extratropical e intertropical, que a la vez presenta gran cantidad de formaciones orográficas de distintas edades. Todo ello provoca una enorme variedad de climas, que van desde los desérticos hasta los más húmedos, y diversos tipos de vegetación, del matorral xerófilo al bosque tropical perennifolio, pasando

por bosques de coníferas y áreas alpinas, entre otros (Luis *et al.*, 2000). Como consecuencia de una historia biogeográfica compleja, México y el área contigua a sus fronteras poseen grupos paleo y neoendémicos de gran significado evolutivo; algunos taxones son relictuales, sobre todo en las áreas xéricas del norte y suroccidente, y en algunas comunidades de montaña de su mitad sur.

Los ropalóceros están representados en México por seis familias; Hesperioidea tiene la mayor diversidad, con 814 especies, le siguen en orden de magnitud de riqueza Lycaenidae, Nymphalidae, Riodinidae, Pieridae y Papilionidae (cuadro 1).

PAPILIONOIDEA Y HESPERIOIDEA DE MÉXICO

En *Biología Centrali-Americana* de Godman y Salvin (1879-1901), por primera vez se citan recolectas hechas en sitios del territorio nacional, los cuales constituyen localidades clásicas que se han seguido muestreando en la búsqueda de especies endémicas o poblaciones con bajas densidades. En dicha obra se reconocen las rutas que siguieron los recolectores a partir de los puertos de entrada al territorio nacional hasta la Ciudad de México (*e.g.*, Veracruz-Ciudad de México-Acapulco), proceso que continuó hasta el siglo xx (Luis *et al.*, 1995). Para el estado de Oaxaca se citan 140 especies obtenidas de siete localidades; la mayoría de los registros proviene de la localidad "Oaxaca". En los siguientes 60 años se efectuaron recolectas esporádicas, desordenadas y sin ningún método para reconocer la fauna de mariposas diurnas del estado. En la década de los años sesenta, con el acceso por carretera asfaltada al área húmeda de la Sierra de Juárez, en un gradiente altitudinal-vegetacional de los 100 m (San José Chiltepec) a los 3 100 m (cerro Pelón), se empezaron a establecer recolectas intensivas por comerciantes de ma-

Cuadro 1. Riqueza de especies de Papilionoidea y Hesperioidea en las regiones biogeográficas clásicas del mundo y las existentes en México y en Oaxaca

Familia	México	Oaxaca	Neártica	Neotropical	Paleártica	Etiópica	Oriental	Australia/ Oceania	Total*
Hesperioidea	814	411	290	2 016	155	437	569	191	3 658
Papilionidae	50	39	33	120	84	87	178	70	572
Pieridae	78	58	64	323	167	174	307	187	1 222
Lycaenidae	442	279	164	2 611	407	1 413	1 540	429	6 564
Nymphalidae	426	316	214	2 857	1 083	1 156	1 563	349	7 222
Total	1 810	1 103	765	7 927	1 896	3 267	4 157	1 226	19 238

* Las especies existentes en México y en Oaxaca están comprendidas ya sea en la región neártica o en la neotropical, por lo que ya están consideradas en las sumas de estos totales.

riposas; sin embargo, no es sino hasta los años noventa cuando Luis *et al.* (1991) llevan a cabo un estudio sistemático en dicha sierra; en él se realizó una reconstrucción de las recolectas efectuadas en ese gradiente altitudinal y una primera síntesis compilativa de las especies reconocidas para el estado de Oaxaca. De esta misma época datan recolectas cuantiosas de comerciantes extranjeros en otro gradiente altitudinal: Candelaria Loxicha-San José del Pacífico, en la vertiente pacífica de la Sierra Madre del Sur; parte del material resultante de esas colecciones se encuentra depositada en museos estadounidenses, sin embargo, de la gran mayoría del material extraído de ambas sierras se desconoce su paradero.

De acuerdo con los datos de los ejemplares custodiados en las dos principales colecciones del país (Museo de Zoología de la Facultad de Ciencias e Instituto de Biología), ambas pertenecientes a la Universidad Nacional Autónoma de México (UNAM), así como en las colecciones institucionales más importantes de Estados Unidos, donde se depositó gran parte de los ejemplares de México recolectados durante el siglo xx, se construyó una base de datos con información de alrededor de 500 000 ejemplares de la República mexicana, donde además se incorporan los registros provenientes de la literatura especializada en la materia. Toda esta información se encuentra sustentada en el programa Biótica, desarrollado por la Comisión Nacional para el Conocimiento y Uso de la Biodiversidad (Conabio). El análisis de estos registros para México indica que existe gran heterogeneidad entre los muestreos asociados a cada sitio o región, los cuales van desde recolectas ocasionales de unas horas hasta trabajos faunísticos formales; se observa que muchas de las localidades están asociadas o son cercanas a sitios clásicos, o se agrupan en puntos de gran diversidad. En los trabajos de Luis *et al.* (1991, 1995, 2000), Raguso y Llorente (1991, 1997), Luis y Llorente (1993) y Vargas *et al.* (1994) se resume la información de varias áreas clásicas de recolecta de mariposas diurnas; v. gr., región de Jalapa y Los Tuxtlas (Veracruz), Sierra de Juárez (Metates, La Esperanza y Soyolapan el Bajo) y Sierra Madre del Sur (Candelaria Loxicha-San José del Pacífico, Oaxaca) y sierra de Atoyac de Álvarez, Chilpancingo y Omiltemi, en Guerrero.

MÉTODOS

La información se recopiló de la literatura y de los datos de distribución geográfica provenientes de las co-

lecciones científicas de Lepidoptera del Museo de Zoología de la Facultad de Ciencias (MZFC), la cual contiene información de una decena de las colecciones más importantes para este grupo en México y en Estados Unidos; v. gr., Smithsonian Institution, American Museum of Natural History, Carnegie Museum of Natural History y Allyn Museum of Entomology.

Con estas fuentes se elaboró una base de datos relacional georreferenciada. El análisis de los patrones de riqueza para registros de especies y de especies endémicas se desarrolló mediante rutinas convencionales en un sistema de información geográfica comercial. El análisis de patrones por regiones, a las que fueron asignados tanto los registros puntuales como los bibliográficos, utilizó la división de las provincias biogeográficas de consenso generadas por Conabio (1999) y que corresponden a regiones fisiográficas y biogeográficas naturales.

RESULTADOS

Diversidad de Papilionoidea y Hesperioidea en Oaxaca. De la base de datos general se obtuvieron aproximadamente 25 000 registros provenientes del estado de Oaxaca, los cuales han sido asignados a 491 localidades. Se registraron 1 103 especies, más 94 subespecies, lo que da un total de 1 197 taxones de Papilionoidea y Hesperioidea para Oaxaca. Esto representa casi 57% de los taxones que ocurren en México (2 105) (cuadro 2 y apéndice). Respecto al total mundial, en Oaxaca está representado 5.7% de las especies, superando con 338 especies a toda la región neártica, aunque por debajo de la región australiana únicamente por 123 especies (cuadro 1). Si se compara con la región neotropical, Oaxaca tiene una representación de 13.9% de las especies.

El número de taxones que ocurren para cada uno de los estados de la República mexicana aún es difícil de estimar, ya que el esfuerzo de recolecta y la cantidad

Cuadro 2. Comparación porcentual de taxones de Papilionoidea y Hesperioidea de Oaxaca con respecto al total en México

<i>Rhopalocera</i>	México	Oaxaca	%
Superfamilias	2	2	100.00
Familias	5	5	100.00
Subfamilias	26	25	96.15
Géneros	539	421	78.10
Especies	1 209	678	56.08
Subespecies	896	418	46.65

de localidades visitadas para cada uno de ellos son muy heterogéneos. En la actualidad se cuenta con menos de 10 estados en los que se ha dado una lista de las especies de Papilionoidea y Hesperioidea. Estas listas se han elaborado con diversos objetivos y diferentes metodologías, lo cual repercute directamente en el número de especies citadas (Luis *et al.*, 2003). Oaxaca, junto con Chiapas, es el estado con mayor diversidad, por arriba de Veracruz en más de 100 especies y tiene el doble que Jalisco y Colima; si se compara con los estados de la península de Baja California, la riqueza es 10 veces mayor (cuadro 3). También existen estados de los que se desconoce casi por completo la fauna ropalocérica que los constituye; v. gr., Chihuahua, Tlaxcala, Aguascalientes, Zacatecas y Guanajuato.

Colecciones de Papilionoidea. Desde el comienzo de las recolectas científicas en territorio mexicano y hasta el siglo XIX, el material producto de éstas fue depositado en museos europeos, mientras que durante el siglo XX se depositó en los museos americanos. Destacan las colecciones de Godman y Salvin a finales del siglo XIX y principios del XX, depositadas en el Museo Británico de Historia Natural de Londres. Las colecciones formadas por diversos coleccionistas y comerciantes nacionales y extranjeros durante la primera mitad del siglo XX en parte fueron absorbidas por las colecciones Hoffmann, Müller y Escalante, que más tarde pasaron a engrosar las colecciones americanas y europeas, o bien desaparecieron por no tener una garantía institucional. La colección Hoffmann actualmente se encuentra en Nueva York; la colección Müller está dispersa en varios museos europeos, en el Museo Nacional de Estados Unidos (Smithsonian Institution) y en el Museo de Historia Natural de la Ciudad de México. La colección Tarsicio Escalante

(cuando menos la última de varias que formó y la más completa y reconocida) pertenece ahora al Museo Allyn, aunque recientemente se integró a las colecciones de la Universidad de Florida (Llorente *et al.*, 1996).

Con base en la revisión de las ocho colecciones más importantes que contienen material mexicano en los museos de Estados Unidos, el número de Papilionoidea mexicanas depositadas supera 75 000 especímenes (base de datos). La UNAM posee dos de las tres colecciones más importantes del país (Instituto de Biología y Museo de Zoología de la Facultad de Ciencias), ambas con más de 100 000 ejemplares preparados y 500 000 depositados en sobres (no todos los ejemplares del Instituto de Biología depositados en sobres han sido ingresados en la base de datos). Para Oaxaca, en estas diez colecciones se reconocen 26 365 especímenes (cuadro 4). Sin embargo, habría que agregar los registros de 361 especies de la colección particular de la familia de la Maza, cuyos datos están registrados en una serie de publicaciones de la *Revista de la Sociedad Mexicana de Lepidopterología*, así como en la obra de Roberto de la Maza (1987).

De acuerdo con la base de datos, están registrados 210 recolectores entre quienes se incluyen investigadores adscritos a centros de investigación de México y el extranjero, diletantes que formaron colecciones a lo largo del siglo XX o que depositaron parte de sus recolectas en diferentes colecciones de México y el extranjero, así como comerciantes que, bajo el pretexto de estar formando colecciones, fomentaron el comercio intensivo de mariposas en varias partes de Oaxaca, principalmente en la Sierra de Juárez, en su vertiente del Golfo de México, y las áreas de Candelaria Loxicha-San José del Pacífico, en la vertiente pacífica de la Sierra Madre del Sur. En el cuadro 5 se enlistan 18 reco-

Cuadro 3. Riqueza de especies de Papilionoidea en diferentes estados de México

	Baja California	Baja California Sur	Durango	Colima	Jalisco	Guerrero	Veracruz	Oaxaca	Chiapas	Quintana Roo
Papilionidae	8	6	12	28	28	32	40	50	42	24
Pieridae	26	27	29	36	44	44	57	65	70	27
Nymphalidae	34	23	61	135	176	209	300	375	379	116
Lycaenidae ¹	53	30	45	125	151	192	279	290	333	64
Hesperiidae	39	35	104	221	258	300 ²	435 ²	417	462	118
Total	160	121	251	545	657	777	1 111	1 197	1 286	349

Fuentes: Baja California y Baja California Sur (Brown *et al.*, 1992); Durango (Díaz *et al.*, 2001 y datos adicionales); Colima (Warren *et al.*, 1998); Jalisco (Vargas *et al.*, 1996); Guerrero (Vargas *et al.*, 1994); Veracruz (Luis *et al.*, 1995); Oaxaca (en esta obra); Chiapas (de la Maza y de la Maza, 1993); Quintana Roo (de la Maza y Gutiérrez, 1992).

¹ En Lycaenidae se incluye Riodinidae, de acuerdo con la nomenclatura utilizada en cada uno de los trabajos.

² Estimación.

Cuadro 4. Ejemplares de Papilionoidea de Oaxaca en colecciones institucionales nacionales y extranjeras

<i>Siglas</i>	<i>Institución</i>	<i>Ciudad</i>	<i>Registros</i>	<i>Ejemplares</i>
UCB	Entomology Department, University of California, Berkeley	Berkeley	37	48
USNM	Department of Entomology, National Museum of Natural History, Smithsonian Institution	Washington, D.C.	236	475
CAS	Entomology Department, California Academy of Sciences	San Francisco	165	208
CMNH	Carnegie Museum of Natural History	Pittsburgh	332	430
SDNHM	Entomology Department, San Diego Natural History Museum	San Diego	337	425
LACM	Entomology Section, Natural History Museum of Los Angeles County	Los Ángeles	480	654
AME-UFA	Allyn Museum of Entomology, Florida Museum of Natural History, University of Florida	Sarasota, Florida	554	872
AMNH	Entomology Department, American Museum of Natural History	Nueva York	808	1 683
IBUNAM-CNIN	Departamento de Zoología, Instituto de Biología, UNAM	Ciudad de México	6 531	6 531
MZFC	Museo de Zoología "Alfonso L. Herrera" de la Facultad de Ciencias, UNAM	Ciudad de México	15 033	15 039
Total en colecciones			24 513	26 365

Cuadro 5. Taxones y ejemplares de los principales recolectores en Oaxaca

<i>Recolector</i>	<i>Taxones</i>	<i>Ejemplares</i>
Alberto Díaz Francés	394	1 873
John Kemner	362	3 132
Adolfo Ibarra V.	339	1 132
Moisés Armando Luis Martínez	281	5 071
Luis Lamberto González Cota	276	2 325
Jorge Enrique Llorente Bousquets	276	4 576
Eduardo C. Welling	228	937
Mauro Omar Vences B.	200	2 295
José Luis Salinas Gutiérrez	196	2 272
Tarsicio Escalante	168	400
Roberto de la Maza Elvira	106	783
William H. Howe	96	152
Jesús Saldaña M.	75	146
Douglas Mullins	69	181
J. Macías C.	66	137
E.C. Olson	66	250
Peter Hubbell	65	99
Héctor Pérez R.	49	202

lectores que tienen más registros de especies y de número de ejemplares capturados para Oaxaca.

Riqueza faunística y distribución geográfica. La distribución geográfica y la riqueza regional se obtuvieron a partir de la base de datos citada, donde se refieren 24 513 registros de 26 365 ejemplares, que están representados en 491 localidades. Se enlistan las 30 localidades que hasta la fecha presentan mayor riqueza, la cual es muy heterogénea debido al esfuerzo de recolecta, si se considera que entre la primera (Metates) y la última (Monte Flor, Valle Nacional) existe una diferencia de 2 491 registros y

2 493 ejemplares, lo que demuestra el pobre esfuerzo de recolecta efectuado en uno de los estados con mayor riqueza en México (cuadro 6). De acuerdo con estos datos, se reconoce una gran concentración de las recolectas, pues en 10 localidades se tiene 54.4% de los ejemplares y 53.4% de los registros para el estado de Oaxaca.

La figura 1 muestra un mapa altimétrico con la distribución de las localidades por distrito; cada punto puede variar desde una recolecta esporádica de unos cuantos registros y especies hasta trabajos faunísticos en forma y rigurosamente planteados.

La riqueza de cada una de las localidades se agrupa en cinco categorías de acuerdo con el número de especies recolectadas: categoría I, de 243 a 368; II, de 113 a 242; III, de 45 a 112; IV, de 13 a 44, y V, de 1 a 12. En la de mayor riqueza (categoría I) se tienen cuatro localidades, tres ubicadas en la Sierra de Juárez, en su vertiente del Golfo de México, y la cuarta en la región Loxicha. Las siguientes dos categorías están representadas por 11 y 15 localidades, respectivamente (cuadro 6). Corresponde 72.7% a los dos últimos intervalos: localidades que están representadas por 44 especies o menos (no mencionadas en el cuadro 6), lo que demuestra la falta de recolectas sistemáticas en Oaxaca, ya que se observa un esfuerzo ocasional hacia las zonas bajas y nulo por arriba de los 2 000 m de altitud.

Las 30 localidades con mayor diversidad se encuentran ubicadas en las zonas de mayor heterogeneidad ambiental dentro del estado, con base en los resultados de Luis *et al.* (2000, 2003). Estas zonas coinciden con las áreas que presentan el mayor esfuerzo de recolecta y tradición (cuadro 6).

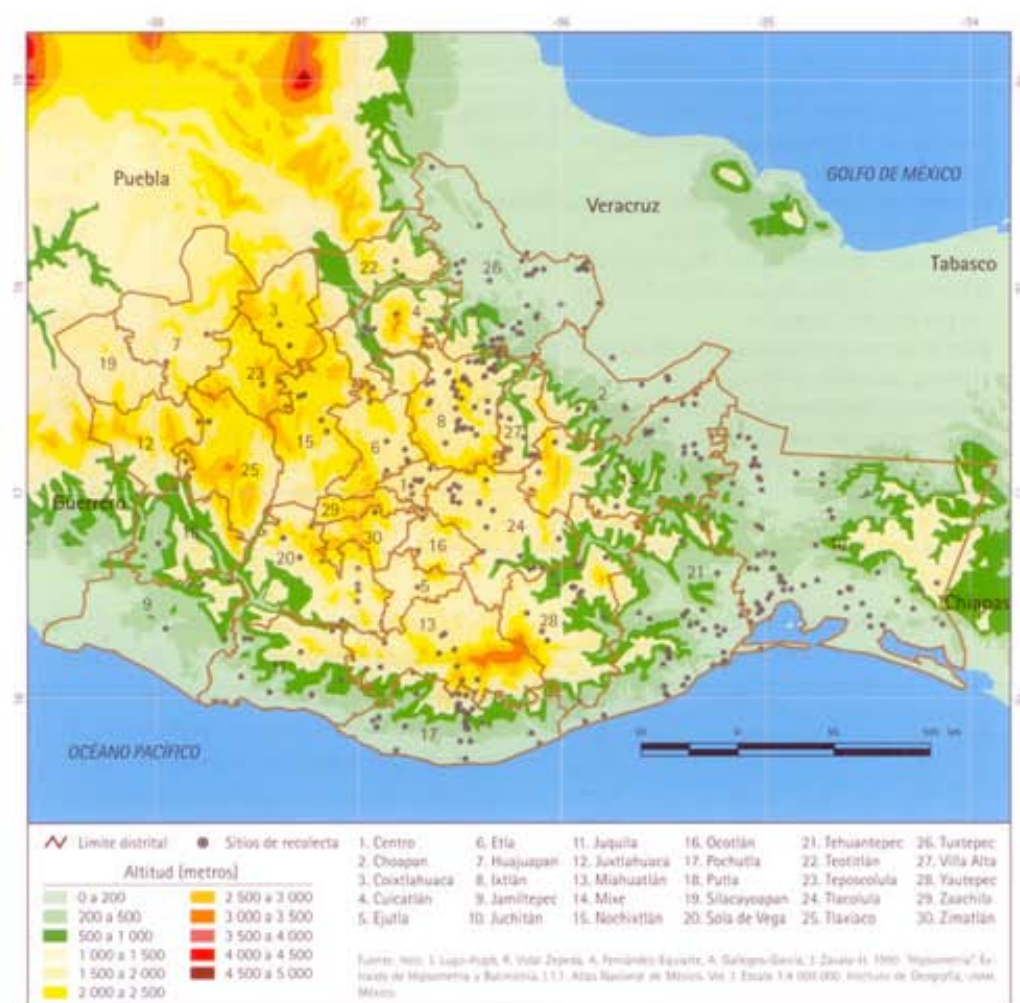


Figura 1. Distribución y altitud de las localidades de recolecta.

De acuerdo con lo anterior, Oaxaca, a pesar de ser el segundo estado con mayor diversidad de lepidópteros en México, carece de un conocimiento confiable sobre la distribución geográfica de sus especies; por ejemplo, de las 491 localidades registradas para Oaxaca, 415 (81.8%) están representadas por 20 o menos especies, lo que en la práctica no es posible si tomamos en cuenta que las áreas más pobres del país presentan cifras por arriba de las 70 especies. También es necesario realizar un esfuerzo de recolecta mayor en regiones como los Chimalapas, la Sierra Madre del Sur y la zona central seca del estado, que carece de inventarios.

Asimismo, es indispensable considerar que en zonas donde se comerciaba de manera intensiva con la fauna de la región los datos obtenidos de muchos ejemplares pueden ser erróneos, a causa de la metodología empleada por los comerciantes y los aficionados, como es el caso de San José Chiltepec (334 especies), localidad que fue

centro de acopio de los comerciantes que traficaban con el material entomológico proveniente de la región húmeda de la Sierra de Juárez (Luis *et al.*, 1991).

Para poder describir cuál localidad es la de mayor riqueza (cuadro 6) es necesario considerar el tamaño del área y la heterogeneidad ambiental, ya que pueden mezclarse varios tipos de diversidad. En los trabajos de Luis *et al.* (1991, 2000, 2003) se señala que la Sierra de Juárez es la región que presenta la mayor superficie y puede definirse un transecto por la carretera con gran variación altitudinal-climática (100 a 3 100 m de altitud); esto contrasta con Los Tuxtlas, donde la altitud va del nivel del mar a los 900 m, pero que se caracteriza por tener más de 30 localidades muestreadas (Luis *et al.*, 1995), o bien con Chajul, Chiapas, que se muestreó a los 300 m y se obtuvieron 396 especies en un único tipo de vegetación (de la Maza y de la Maza, 1985a, b). En la Sierra de Juárez, la diversidad beta puede ser no-

Cuadro 6. Riqueza faunística por localidades de recolecta en Oaxaca

<i>Localidad</i>	<i>Especies</i>	<i>Registros</i>	<i>Ejemplares</i>
Metates	368	2 564	2 566
San José Chiltepec	334	2 849	3 118
Candelaria Loxicha	260	1 298	1 579
Soyolapan el Bajo	243	614	922
Puerto Eligio	231	1 173	1 236
Matías Romero	206	783	784
La Esperanza	201	1 049	1 051
Cerro Armadillo	197	637	637
Naranjal Chiltepec	185	636	739
Chalchijapa	173	1 305	1 305
San Mateo Yetla, 3 km S de Valle Nacional	173	575	628
Tuxtepec	149	306	402
Vista Hermosa, Sierra de Juárez	146	408	492
La Gringa, San Isidro, Santa María Chimalapa	146	1 129	1 129
Santa María Jacatepec	133	367	367
Sierra de Juárez	112	349	355
Chimalapas	104	193	211
La Soledad	94	305	305
Valle Nacional	92	217	229
La Soledad, Sierra de Juárez	90	215	215
Pinotepa Nacional	78	160	160
La Quebradora-Puerto Antonio, Sierra de Juárez	70	199	199
Oaxaca	68	100	151
Carretera 175 ±5 km N de la ciudad de Oaxaca	62	447	447
Rancho Ojoche, Valle Nacional	61	178	178
San Martín Soyolapan	59	101	101
Portillo del Rayo, Candelaria Loxicha	55	110	115
Pluma Hidalgo	54	342	342
San Isidro	53	180	189
Monte Flor, Valle Nacional	52	73	73

tablemente mayor, aunque no hay suficientes datos para demostrarlo.

Distribución por tipo de vegetación. De acuerdo con el mapa actual de uso del suelo y vegetación, 153 localidades se ubican en zonas que están siendo alteradas por el hombre y más de 85% de los ejemplares proviene de localidades donde se presenta el bosque mesófilo de montaña y el bosque tropical perennifolio (véase mapa 3 del anexo cartográfico). Esto se encuentra en relación con la búsqueda de localidades con gran diversidad, fácil acceso (Llorente, 1984; Salinas, 1999) y que tengan elementos endémicos al estado y a México, lo que significa para muchas de las especies un valor adicional al económico.

Se observa que alrededor de 90% de las localidades se ubican dentro del transecto altitudinal, que va de los 100 a los 1 000 m de altitud. Muchas de estas localidades corresponden con la distribución del bosque mesófilo de montaña y del bosque tropical perennifolio; en muy pocos casos se tienen recolectas en otros pisos altitudinales y sobre todo en otros tipos de vegetación.

Por lo anterior, deben considerarse dos factores. Primero, tener un conocimiento mayor sobre la distribución geográfica de cada taxón, principalmente en las áreas xéricas del centro y norte del estado, y de todas sus montañas por arriba de la cota altitudinal de los 2 000 m. El segundo sería determinar cuáles áreas deben conservarse en función de la representación geográfica actual.

Tomando en cuenta lo anterior, existen cuatro áreas prioritarias que se deben considerar para su conservación: a) la región Chinanteca (Sierra de Juárez, en su vertiente del Golfo de México), distrito de Ixtlán; b) la región de los Loxichas, distrito de Pochutla; c) la región de los Chimalapas, distrito de Juchitán, y d) la región del Nudo Mixteco, en los distritos de Coixtlahuaca, Teposcolula, Tlaxiaco y Nochixtlán. Esta última región es la menos conocida para estos taxones en todo el estado.

Endemismo y patrones de distribución y riqueza. Un número significativo de las mariposas diurnas es de amplia distribución en México. Se puede considerar que se conocen los patrones generales de distribución geográfica de las Papilionoidea y, en menor proporción, de las Hesperioidea a escala nacional, pero al reducir éstas al estado de Oaxaca, o aun a nivel de distrito o municipio, se muestra un gran desconocimiento. Se requiere realizar un mayor número de trabajos faunísticos en áreas biogeográficas de gran interés, especialmente en Oaxaca, con la finalidad de completar estudios más finos sobre la distribución geográfica de todas las especies y los endemismos, y también buscando descubrir taxones nuevos en aquellas áreas aisladas y con condiciones ecológicas particulares; v. gr., partes altas de los Chimalapas, áreas de selva baja del Pacífico oaxaqueño, alta montaña del Nudo Mixteco, la Sierra Madre del Sur y el valle de Tehuacán-Cuicatlán, que en la actualidad es reserva de la biosfera.

La riqueza de Papilionoidea en México sigue un patrón diferente al del endemismo. La mayor concentración se ha encontrado en la región sureste del país, principalmente asociada al bosque tropical perennifolio.

lio; en este tipo de vegetación se ha registrado más de 50% de las especies de Papilionoidea de México (Salinas, 1999; Salinas *et al.*, 2004). Pese a la gran diversidad que existe en esta comunidad, menos de 1% de sus especies son endémicas, ya que la mayoría de ellas se distribuye hacia Centroamérica (región mesoamericana) y Sudamérica.

Por el contrario, la fauna endémica está asociada sobre todo con comunidades xéricas del noroccidente de México y con bosques húmedos de montaña (bosque mesófilo de montaña), cuya distribución archipelágica en las diferentes cadenas montañosas le ha permitido tener procesos de especiación que se pueden observar en diferentes grupos de plantas y animales. Llorente (1984) señala que para muchas especies estenoicas que se ubican entre los 600 y 1 800 m de altitud existen dos barreras que limitan su dispersión y su distribución altitudinal continua. Las cotas de 600 y 2 000 m funcionan como barreras. La barrera inferior a menudo se halla compuesta en Mesoamérica por bosque tropical perennifolio y subperennifolio (en la vertiente atlántica), y por bosque tropical caducifolio y subcaducifolio en la región del Pacífico; la barrera superior con frecuencia está representada por bosques de pino y encino, considerablemente más secos y fríos. Los matorrales xéricos y las selvas bajas caducifolias en Oaxaca están escasamente recolectadas y se sabe poco sobre endemismos; dada su continuidad con los estados de Guerrero o Puebla, tal vez los endemismos sean compartidos.

La distribución archipelágica de los bosques húmedos ha permitido que se genere alto endemismo en un grado específico (especies-subespecies) para varios grupos de Papilionoidea. El conjunto de subespecies que se reparten en las distintas islas submontanas algunas veces se integra y conforma por especies mesoamericanas. Ambos patrones se registran en Oaxaca pero no son exclusivos del estado.

De la lista de 1 197 especies para Oaxaca se identifican 29 taxones endémicos (apéndice), éstos representan 2.4% de la fauna de ropalóceros para Oaxaca y 1.4% para México. Estos 29 taxones se ubican principalmente en las áreas montañas de la región Chinanteca y de los Loxichas. Sin embargo, aún falta realizar más estudios de campo en Oaxaca y en sus áreas vecinas de México y Centroamérica para delimitar con detalle varias distribuciones de las especies del grupo. Cabe aclarar que el porcentaje de endemismos variará en función de las nuevas recolectas que se realicen, ya que

muchas distribuciones de las especies tienen grandes disyunciones, las cuales se están definiendo con trabajos faunísticos en áreas vecinas; v. gr., Austin *et al.* (1996), Meerman (1999), Vargas *et al.* (1999) y Warren y Llorente (1999). Debe considerarse que 10 de las especies endémicas (apéndice) pertenecen a HesperIIDae, la familia menos recolectada y estudiada no sólo en Oaxaca sino en el resto del país. Esta familia representa 40.8% de la fauna mexicana de ropalóceros. Por otra parte, en esta lista de endémicos seis especies están innominadas y, por consiguiente, se requiere más información sobre su distribución geográfica; esto se logrará con estudios faunísticos sistemáticos en varios sitios de Oaxaca y en áreas contiguas.

Conservación de los ropalóceros de Oaxaca. Desde los primeros registros obtenidos de la fauna de mariposas mexicanas, efectuados a finales del siglo XVIII hasta el inicio del siglo XXI, puede considerarse que no se ha extinguido ninguna especie de este taxón en México; sin embargo, lo que se ha observado con la información sobre la distribución geográfica de cada una de las especies y el reconocimiento de sus áreas originales es la extinción de poblaciones locales o regionales, producto de la disminución gradual y constante de sus hábitats por efecto del crecimiento de los asentamientos humanos y el cambio en el uso del suelo para ganadería y agricultura. Debido a este proceso, muchas de las áreas de distribución que se presentaban continuas ahora se encuentran divididas en islas archipelágicas artificiales, creadas por efecto del hombre, con lo que sólo algunas especies se han visto favorecidas por el incremento de la vegetación secundaria.

Esto último se puede observar en el mapa 3 del anexo cartográfico, donde se ve el incremento en el cambio del uso del suelo, ya que de las 491 localidades donde se tienen registros de mariposas en Oaxaca, en la actualidad 30% de ellas han sido transformadas para la agricultura y en el resto ocurre una gran presión para su conservación.

Si se observa la distribución de las localidades de la figura 1, así como el esfuerzo de recolecta expresado por el número de especies por localidad (cuadro 6), en la mayoría de los distritos de Oaxaca no se han efectuado recolectas, principalmente en las áreas xéricas del centro y la región Mixteca, en su frontera con los estados de Puebla y Guerrero; v. gr., Silacayoapan, Huajuapán, Coixtlahuaca, Juxtlahuaca, Tlaxiaco, Teposcolula, Putla y Jamiltepec. Tan sólo en tres distritos (Tuxtepec, Ixtlán y Pochutla) se han efectuado recolectas repetitivas por

diversos autores en diferentes épocas, sobre todo en los últimos 40 años. Debido al incremento de la red carretera, el número de localidades se incrementó en este periodo, así como el número de especies nuevas obtenidas en estas localidades; v. gr., *Pterourus esperanza* (Beutelspacher, 1975), *Castilia chinantlensis* (de la Maza, 1978), *Paramacera chinanteca* Miller, 1972, *Paramacera copiosa* Miller, 1972, *Epiphile hermosa* J. de la Maza et Díaz, 1978, *Episcada salvinia portilla* J. Maza et Lamas, 1978 y *Fountainea nobilis rayoensis* (J. Maza et Díaz, 1978).

En conclusión, las mariposas diurnas presentan grandes problemas para su conservación al ser fitófagos obligados y depender directamente de la vegetación, la cual está siendo rápidamente modificada, por lo que la preservación de sus hábitats será necesaria para la conservación no sólo de las mariposas sino de los organismos en general.

AGRADECIMIENTOS

Los autores deseamos agradecer a D.J. Castro, M. Trujano, C. Poveda, C. Rojas, A.L. Gutiérrez y N.L. Robles por la ayuda prestada para la realización de este trabajo. Asimismo, al Conacyt, por los apoyos recibidos 32002, 36488 y DGAPA PAPIIT IN-218502. En especial, a la Conabio, que nos ha apoyado en la creación y con el soporte técnico de la base de datos de Lepidoptera del Museo de Zoología de la Facultad de Ciencias de la UNAM desde 1993, la cual está implementada en su programa Biótica. Los curadores de las colecciones consultadas siempre han sido un elemento fundamental para este tipo de trabajos, ellos nos facilitaron la consulta de sus colecciones y la hemerobibliografía bajo su custodia: F. Rindge (American Museum of Natural History, Nueva York), J. Powell y J. Chemsak (colección Essig del Departamento de Ciencias Entomológicas, Universidad de California campus Berkeley), J.E. Rawlins (Carnegie Museum of Natural History, Pittsburgh), D.K. Faulkner y J.W. Brown (San Diego Natural History Museum), P. Arnaud Jr. y N. Penny (California Academy of Sciences, San Francisco), B.V. Brown y B. Harris (Los Angeles County Museum), L.D. Miller (Museo Allyn de Entomología, Sarasota, Florida), G.T. Austin (Nevada State Museum), P. Ackery y Vane-Wright (British Museum of Natural History), H. Brailovsky (Colección Entomológica del Instituto de Biología, UNAM, Ciudad de México) y R.K. Robbins (National Museum of Natural History, Smithsonian Institution, Washington, D.C.).

LITERATURA CITADA

- AUSTIN, G.T., N.M. HADDAD, C. MÉNDEZ, T.D. SISK, D.D. MURPHY, A.E. LAUNER y P.E. EHRLICH. 1996. Annotated Checklist of the Butterflies of the Tikal National Park Area of Guatemala. *Tropical Lepidoptera* 7:21-37.
- BROWN, J.W., H.G. REAL y D.K. FAULKNER. 1992. *Butterflies of Baja California. Faunal Survey, Natural History, Conservation Biology*. The Lepidoptera Research Foundation, Inc., 129 pp.
- DE LA MAZA, R.R. 1987. *Mariposas mexicanas*. Fondo de Cultura Económica, México, p. 301.
- DE LA MAZA, E.R. y J.E. DE LA MAZA. 1993. *Mariposas de Chiapas*. Ed. Espejo de Obsidiana, México, p. 223.
- DE LA MAZA, E.R. y D. GUTIÉRREZ. 1992. Rhopalocera de Quintana Roo, su distribución, origen y evolución. *Revista de la Sociedad Mexicana de Lepidopterología* 15(1):3-43.
- DE LA MAZA, E.J. y E.R. DE LA MAZA. 1985a. La fauna de mariposas de Boca de Chajul, Chiapas, México (Rhopalocera). Parte I. *Revista de la Sociedad Mexicana de Lepidopterología* 9(2):23-44.
- DE LA MAZA, E.J. y E.R. DE LA MAZA. 1985b. La fauna de mariposas de Boca de Chajul, Chiapas, México (Rhopalocera). Parte II. *Revista de la Sociedad Mexicana de Lepidopterología* 10(1):1-24.
- DÍAZ BATRES, M.E., J. LLORENTE, I.F. VARGAS y A. LUIS. 2001. Papilionoidea (Lepidoptera) de la Reserva de la Biosfera La Michilila en Durango, México, pp. 35-56. En: *Contribuciones entomológicas. Homenaje a la Dra. Isabel Bassols*. ENCIBIPN. México.
- EHRLICH, P.R. y A.H. EHRLICH. 1961. *How to Know the Butterflies*. Wm. C. Brown Co., Dubuque, Iowa, p. 262.
- GODMAN, F.D. e I.O. SALVIN. 1879-1901. *Biologia Centrali Americana. Insecta, Lepidoptera Rhopalocera*. Londres, Dulau y Co., Bernard Quaritch, 2:782.
- HEPPNER, J.B. 1991. Faunal Regions and the Diversity of Lepidoptera. *Tropical Lepidoptera* 2(1):1-85.
- LLORENTE, J. 1984. Sinopsis sistemática y biogeográfica de los Dismorphiinae de México con especial referencia del género *Enantia* Huebner (Lepidoptera: Pieridae). *Folia Entomológica Mexicana*, pp. 58-207.
- LLORENTE, J., A. LUIS, I. VARGAS y J. SOBERÓN. 1996. Papilionoidea (Lepidoptera), pp. 531-548. En: J.B. Llorente, A. García y E. González (eds.), *Biodiversidad, taxonomía y biogeografía de artrópodos de México: hacia una síntesis de su conocimiento*. UNAM-Conabio.
- LUIS, A. y J. LLORENTE. 1993. Mariposas. Capítulo 11. En: I.V. Luna y J. Llorente (eds.), *Historia natural del Parque Ecológico Estatal Omiltemi, Chilapancingo, Guerrero, México*. Facultad de Ciencias, UNAM, México, p. 587.
- LUIS, A., I. VARGAS y J. LLORENTE. 1991. Lepidopterofauna de Oaxaca I: distribución y fenología de los Papilionoidea de la Sierra de Juárez. *Publicaciones Especiales del Museo de Zoología* 3:1-119.
- LUIS, A., I. VARGAS y J. LLORENTE. 1995. Síntesis de los Papilio-

- noidea (Rhopalocera: Lepidoptera) del estado de Veracruz. *Folia Entomológica Mexicana* 93:91-133.
- LUIS, A., J. LLORENTE, I. VARGAS y A.L. GUTIÉRREZ. 2000. Síntesis preliminar del conocimiento de los Papilionoidea (Lepidoptera: Insecta) de México, pp. 275-285. En: F. Martín-Piera, J.J. Morrone y A. Melic (eds.), *Hacia un proyecto CYTED para el inventario y estimación de la diversidad entomológica en Iberoamérica: PrIBES 2000*. Monografías Tercer Milenio, vol. 1, Sociedad Entomológica Aragonesa (SEA), Zaragoza.
- LUIS, A., J. LLORENTE, I. VARGAS y A.D. WARREN. 2003. Biodiversity and Biogeography of Mexican Butterflies (Lepidoptera: Papilionoidea and Hesperioidea). *Proceedings of the Entomological Society of Washington* 105(1):209-224.
- MEERMAN, J.C. 1999. Lepidoptera of Belize. *Tropical Lepidoptera* 10 (1):1-61.
- RAGUSO, R.A. y J.B. LLORENTE. 1991. The Butterflies (Lepidoptera) of the Tuxtlas Mts., Veracruz, Mexico. Revisited: Species-Richness and Habitat Disturbance. *Journal of Research on the Lepidoptera* 29(1-2):105-133.
- RAGUSO, R.A. y J. LLORENTE. 1997. Papilionoidea, pp. 257-291. En: E. González, R. Dirzo y R. Vogt (eds.), *Historia natural de Los Tuxtlas*. Instituto de Biología, UNAM.
- ROBERT, J.H., A. ESCARRÉ, T. GARCÍA y P. MARTÍNEZ. 1983. Fauna alicantina IV. Lepidópteros ropalóceros, sus plantas nutricias y su distribución geográfica en la provincia de Alicante. Cuadernos de la Fauna Alicantina, Instituto de Estudios Alicantinos, Serie II, núm. 20:435.
- SALINAS, J.L. 1999. Análisis de la diversidad de los Papilionoidea (Lepidoptera: Rhopalocera) de los bosques tropicales de la vertiente atlántica de México. Tesis de licenciatura, Facultad de Ciencias, UNAM, México, p. 74.
- SALINAS, J.L., A.M. LUIS y J.B. LLORENTE. 2004. Papilionoidea of the Evergreen Tropical Forests of Mexico. *Journal of the Lepidopterists' Society* 58(2):65, 80.
- SCOTT, J.A. 1986. *The Butterflies of North America*. A Natural History and Field Guide. Stanford University Press. California.
- SHIELDS, O. 1989. World Numbers of Butterflies. *Journal of the Lepidopterists' Society* 43(3):178-183.
- VARGAS, I., J. LLORENTE y A. LUIS. 1994. Listado lepidoptero-faunístico de la sierra de Atoyac de Álvarez en el estado de Guerrero: notas acerca de su distribución local y estacional (Rhopalocera: Papilionoidea). *Folia Entomológica Mexicana* 86:41-178.
- VARGAS, I., J. LLORENTE y A. LUIS. 1999. Distribución de los Papilionoidea (Lepidoptera: Rhopalocera) de la sierra de Manantlán (250-1 650 m) en los estados de Jalisco y Colima. *Publicaciones Especiales del Museo de Zoología* 11:1-153.
- VARGAS, I., A. LUIS, J. LLORENTE y A. WARREN. 1996. Butterflies of the State of Jalisco, Mexico. *Journal of the Lepidopterists' Society* 50(2):97-138.
- WARREN, A. y J. LLORENTE. 1999. Butterflies of Mismaloya, Jalisco, and Adjacent Parts of Banderas Bay and Southern Nayarit, Mexico. *Dugesiana* 6(1):17-32.
- WARREN, A., I. VARGAS, A. LUIS y J. LLORENTE. 1998. Butterflies of the State of Colima, Mexico. *Journal of the Lepidopterists' Society* 52(1):40-72.

APÉNDICE. PAPILIONOIDEA Y HESPERIOIDEA EN OAXACA

* Especies endémicas de Oaxaca.

SUPERFAMILIA-PAPILIONOIDEA

FAMILIA-PAPILIONIDAE

Baroniinae

Baronia brevicornis brevicornis Salvin, 1893

Papilioninae

Protographium agesilaus fortis (Rothschild et Jordan, 1906)

Protographium agesilaus neosilaus (Hopffer, 1865)

Protographium calliste calliste (H.W.Bates, 1864)

Protographium dioxippus lacandonae (H.W.Bates, 1864)

Protographium epidaus epidaus (Doubleday, 1846)

Protographium epidaus fenochionis (Salvin et Godman, 1868)

Protographium philolaus philolaus (Boisduval, 1836)

Protographium thyastes marchandii (Boisduval, 1836)

Protesilaus macrosilaus penthesilaus (C.Felder et R.Felder, 1865)

Mimoides ilus branchus (Doubleday, 1846)

Mimoides ilus occiduus (Vázquez, 1957)

Mimoides phaon phaon (Boisduval, 1836)

Mimoides thymbraeus aconophos (Gray [1853])

Mimoides thymbraeus thymbraeus (Boisduval, 1836)

Battus eracon (Godman et Salvin, 1897)

Battus ingenuus (Dyar, 1907)

Battus laodamas copanae (Reakirt, 1863)

Battus laodamas iopas (Godman et Salvin, 1897)

Battus lycidas (Cramer, 1777)

Battus philenor philenor (Linnaeus, 1771)

Battus polydamas polydamas (Linnaeus, 1758)

Parides erithalion polyzelus (C.Felder et R.Felder, 1865)

Parides erithalion trichopus (Rothschild et Jordan, 1906)

Parides eurimedes mylotes (H.W.Bates, 1861)

Parides iphidamas iphidamas (Fabricius, 1793)

Parides montezuma (Westwood, 1842)

Parides panares panares (Gray, [1853])

Parides photinus (Doubleday, 1844)

Parides sesostris zestos (Gray, [1853])

Heraclides anchisiades idaeus (Fabricius, 1793)

Heraclides androgeus epidauros (Godman et Salvin, 1890)

Heraclides astyalus pallas (Gray [1853])

Heraclides crespontes (Cramer, 1777)

Heraclides erostratus erostratus (Westwood, 1847)

Heraclides erostratus vazquezae (Beutelspacher, 1986)

Heraclides ornythion ornythion (Boisduval, 1836)

Heraclides ornythion ssp. n.

Heraclides rogeri pharnaces (Doubleday, 1846)

Heraclides thoas autocles (Rothschild et Jordan, 1906)

Heraclides torquatus tolus (Godman et Salvin, 1890)

Papilio polyxenes asterius Stoll, 1782

Pterourus esperanza (Beutelspacher, 1975)*

Pterourus garamas abderus (Hopffer, 1856)

Pterourus garamas baroni (Rothschild et Jordan, 1906)

Pterourus garamas garamas (Geyer [1829])

Pterourus menatius morelius (Rothschild et Jordan, 1906)

Pterourus menatius victorinus (Doubleday, 1844)

Pterourus multicaudata multicaudata (W.F.Kirby, 1884)

Pterourus pilumnus (Boisduval, 1836)

FAMILIA-PIERIDAE

Dismorphiinae

Enantia albania albania (H.W.Bates, 1864)

Enantia jethys (Boisduval, 1836)

Enantia lina marion Godman et Salvin, 1889

Enantia mazai diazi Llorente, 1984

Enantia mazai mazai Llorente, 1984

Lieinix neblina J.Maza et R.G.Maza, 1984-1995

Lieinix nemesis atthis (Doubleday, 1842)

Lieinix nemesis nayaritensis Llorente, 1984

Dismorphia amphione isolda Llorente, 1984

Dismorphia amphione praxinoe (Doubleday, 1844)

Dismorphia crisia virgo (H.W.Bates, 1864)

Dismorphia eunoe eunoe (Doubleday, 1844)

Dismorphia theucharila fortunata (Lucas, 1854)

Coliadinae

Colias eurytheme Boisduval, 1852

Zerene cesonia cesonia (Stoll, 1790)

Anteos clorinde (Godart [1824])

Anteos maerula (Fabricius, 1775)

Phoebis agarithe agarithe (Boisduval, 1836)

Phoebis argante ssp. n.

Phoebis neocypris virgo (Butler, 1870)

Phoebis philea philea (Linnaeus, 1763)

Phoebis sennae marcellina (Cramer, 1777)

Prestonia clarki Schaus, 1920

Rhabdodryas trite ssp. n.

Aphrissa boisduvalii (C.Felder et R.Felder, 1861)

Aphrissa schausi (Avinoff, 1926)

Aphrissa statira statira (Cramer, 1777)

Abaeis nicippe (Cramer, 1779)

Pyrisitia dina westwoodi (Boisduval, 1836)

Pyrisitia lisa centralis (Herrich-Schäffer, 1865)

Pyrisitia nise nelphe (R.Felder, 1869)

Pyrisitia proterpia (Fabricius, 1775)

Eurema albula celata (R.Felder, 1869)

Eurema arbela boisduvaliana (C.Felder et R.Felder, 1865)

Eurema daira eugenia (Wallengren, 1860)

Eurema daira sidonia (R.Felder, 1869)

Eurema mexicana mexicana (Boisduval, 1836)

Eurema salome jamapa (Reakirt, 1866)

Eurema xanthochlora xanthochlora (Kollar, 1850)

Nathalis iole Boisduval, 1836

Kricogonia lyside (Godart, 1819)

Pierinae

Hesperocharis costaricensis pasion (Reakirt [1867])

Hesperocharis crocea crocea H.W.Bates, 1866

Hesperocharis graphites avivolans (Butler, 1865)

Eucheira socialis socialis Westwood, 1834

Archonias brassolis approximata (Butler, 1873)
Charonias eurytele nigrescens (Salvin et Godman, 1868)
Catasticta flisa arechiza (Reakirt, 1866)
Catasticta flisa flisa (Herrich-Schäffer [1858])^{*}
Catasticta nimbice nimbice (Boisduval, 1836)
Catasticta teutlia flavifaciata Beutelspacher, 1986^{*}
Pereute charops charops (Boisduval, 1836)
Pereute charops sphocra Draudt, 1931
Melete lycimnia isandra (Boisduval, 1836)
Melete polyhymnia serrana R.G.Maza, 1984^{*}
Glutophrissa drusilla tenuis (Lamas, 1981)
Pontia protodice (Boisduval et Leconte, 1829)
Leptophobia aripa elodia (Boisduval, 1836)
Itaballia demophile centralis Joicey et Talbot, 1928
Itaballia pandosia kicaha (Reakirt, 1863)
Pieriballia viardi viardi (Boisduval, 1836)
Perryhybris pamela chajulensis J.Maza et R.G.Maza, 1989
Ascia monuste monuste (Linnaeus, 1764)
Ganyra josephina josepha (Salvin et Godman, 1868)
Ganyra phaloe tiburtia (Fruhstorfer, 1907)

FAMILIA-LYCAENIDAE

Lycaeninae

Iophonius pyrrhias (Godman et Salvin, 1887)

Theclinae

Eumaeus childrenae (Gray, 1832)
Eumaeus toxea (Godart, 1824)
Theorema eumenia Hewitson, 1865
Paiwarria umbratus (Geyer, 1837)
Mithras n. sp. Robbins^{*}
Brangas neora (Hewitson, 1867)
Brangas getus (Fabricius, 1787)
Brangas coccineifrons (Godman et Salvin, 1887)
Brangas carthaea (Hewitson, 1868)
Enos thara (Hewitson, 1867)
Enos falerina (Hewitson, 1867)
Evenus regalis (Cramer, 1775)
Evenus batesii (Hewitson, 1865)
Micandra tongida Clench, 1971
Micandra cyda (Godman et Salvin, 1887)
Bussa busa (Godman et Salvin, 1887)
Bussa tolmidis (C.Felder et R.Felder, 1865)
Atlides halesus (Cramer, 1777)
Atlides gaumeri (Godman, 1901)
Atlides polybe (Linnaeus, 1763)
Atlides inachus (Cramer, 1775)
Atlides carpasia (Hewitson, 1868)
Arcas imperialis (Cramer, 1775)
Arcas cypria (Geyer, 1837)
Pseudolycaena damo (H.Druce, 1875)
Theritas mavors Hübner, 1818
Theritas augustinula (Goodson, 1945)
Theritas theocritus (Fabricius, 1793)
Theritas hemon (Cramer, 1775)
Callophrys guatemalena (Clench, 1981)
Callophrys xami (Reakirt, 1867)
Callophrys dospassosi (Clench, 1981)

Cyanophrys goodsoni (Clench, 1946)
Cyanophrys fusius (Godman et Salvin, 1887)
Cyanophrys herodotus (Fabricius, 1793)
Cyanophrys miserabilis (Clench, 1946)
Cyanophrys longula (Hewitson, 1868)
Cyanophrys agricola (Butler et H.Druce, 1872)
Thereus cithonius (Godart, 1824)
Thereus oppia (Godman et Salvin, 1887)
Thereus orasus (Godman et Salvin, 1887)
Thereus ortalus (Godman et Salvin, 1887)
Rekoa meton (Cramer, 1779)
Rekoa palegon (Cramer, 1780)
Rekoa zebina (Hewitson, 1869)
Rekoa marius (Lucas, 1857)
Rekoa stagira (Hewitson, 1867)
Arawacus togarna (Hewitson, 1867)
Arawacus sito (Boisduval, 1836)
Arawacus jada (Hewitson, 1867)
Contrafacia bassania (Hewitson, 1868)
Contrafacia ahola (Hewitson, 1867)
Contrafacia imma (Prittwitz, 1865)
Thecla ligurina (Hewitson, 1874)
Thecla lyde (Godman et Salvin, 1887)
Ocaria clenchi (K.Johnson, 1992)
Ocaria ocrisia (Hewitson, 1868)
Magnastigma elsa (Hewitson, 1877)
Chlorostyrmion simaethis (Drury, 1773)
Chlorostyrmion telea (Hewitson, 1868)
Thecla cupentus (Stoll, 1781)
Celmia celmus (Cramer, 1775)
Celmia conoveria (Schaus, 1902)
Allosmaitia strophius (Godart, 1824)
Laothus erybathis (Hewitson, 1867)
Laothus barajo (Reakirt, 1867)
Janthecla janthodonia (Dyar, 1918)
Janthecla janthina (Hewitson, 1867)
Lamprospilus collucia (Hewitson, 1877)
Lamprospilus tamos (Godman et Salvin, 1887)
Thecla vespasianus (Butler et H.Druce, 1872)
Calycopis calus (Godart, 1824)
Calycopis demonassa (Hewitson, 1868)
Calycopis atnius (Herrich-Schäffer, 1853)
Calycopis clarina (Hewitson, 1874)
Calycopis isobea (Butler et H.Druce, 1872)
Calycopis bactra (Hewitson, 1877)
Calycopis trebula (Hewitson, 1868)
Calycopis pisis (Godman et Salvin, 1887)
Thecla sethon (Godman et Salvin, 1887)
Ziegleria hesperitis (Butler et H.Druce, 1872)
Ziegleria ceromia (Hewitson, 1877)
Ziegleria syllis (Godman et Salvin, 1887)
Ziegleria denarius (Butler et H.Druce, 1872)
Ziegleria guzanta (Schaus, 1902)
Strymon melinus (Hübner, 1813)
Strymon rufusca (Hewitson, 1877)
Strymon yojoa (Reakirt, 1867)
Strymon mulucha (Hewitson, 1867)

Strymon cestri (Reakirt, 1867)
Strymon albata (C.Felder et R.Felder, 1865)
Strymon bebrycia (Hewitson, 1868)
Strymon istapa (Reakirt, 1867)
Strymon bazochii (Godart, 1824)
Strymon serapio (Godman et Salvin, 1887)
Strymon gabatha (Hewitson, 1870)
Strymon megarus (Godart, 1824)
Strymon ziba (Hewitson, 1868)
Tmolus echion (Linnaeus, 1767)
Tmolus crolinus Butler et H.Druce, 1872
Tmolus cydrara (Hewitson, 1868)
Ministrymon leda (W.H.Edwards, 1882)
Ministrymon clytie (W.H.Edwards, 1877)
Ministrymon arola (Hewitson, 1868)
Ministrymon zilda (Hewitson, 1873)
Ministrymon inoa (Godman et Salvin, 1887)
Ministrymon phrutus (Geyer, 1832)
Ministrymon azia (Hewitson, 1873)
Ministrymon cleon (Fabricius, 1775)
Ministrymon n. sp.1 Robbins*
Ministrymon n. sp.2 Robbins*
Ministrymon una (Hewitson, 1873)
Nicolaea dolium (H.H.Druce, 1907)
Nicolaea n. sp. Robbins
Nicolaea velina (Hewitson, 1868)
Nicolaea ophia (Hewitson, 1868)*
Thecla caninius (H.H.Druce, 1907)
Thecla thoria (Hewitson, 1869)
Siderus leucophaeus (Hübner, 1813)*
Siderus philinna (Hewitson, 1868)
Theclopsis mycon (Godman et Salvin, 1887)
Ostrinotes n. sp. Robbins*
Ostrinotes halciones (Butler et H.Druce, 1872)
Ostrinotes keila (Hewitson, 1869)
Strephonota tephraeus (Geyer, 1837)
Strephonota syedra (Hewitson, 1867)
Panthiades bitias (Cramer, 1777)
Panthiades ochus (Godman et Salvin, 1887)
Panthiades bathildis (C.Felder et R.Felder, 1865)
Panthiades phaleros (Linnaeus, 1767)
Oenomaus ortygnus (Cramer, 1779)
Oenomaus atesa (Hewitson, 1867)
Parrhasius polibetes (Stoll, 1781)
Parrhasius orgia (Hewitson, 1867)
Parrhasius moctezuma (Clench, 1971)
Michaelus phoenissa (Hewitson, 1867)
Michaelus jebus (Godart, 1824)
Michaelus hecate (Godman et Salvin, 1887)
Michaelus ira (Hewitson, 1867)
Ignata gadiira (Hewitson, 1867)
Ignata n. sp. Robbins*
Ignata norax (Godman et Salvin, 1887)
Hypostrymon critola (Hewitson, 1874)
Hypostrymon asa (Hewitson, 1868)*
Thecla upupa (H.H.Druce, 1907)
Nesiostrymon calchinia (Hewitson, 1868)

Nesiostrymon celona (Hewitson, 1874)
Nesiostrymon dodava (Hewitson, 1877)
Aubergina paetus (Godman et Salvin, 1887)
Aubergina hicetas (Godman et Salvin, 1887)
laspis n. sp. Robbins
laspis temesa (Hewitson, 1868)
Dicya carnica (Hewitson, 1873)
Erora quaderna (Hewitson, 1868)
Erora nitetis (Godman et Salvin, 1887)
Erora carla (Schaus, 1902)
Erora opisena (H.H.Druce, 1912)
Chalybs janias (Cramer, 1779)
Chalybs hassan (Stoll, 1790)

Polyommatainae

Leptotes cassius cassidula (W.H.Edwards, 1877)
Leptotes marina (Reakirt, 1868)
Zizula cyna (W.H.Edwards, 1881)
Brephidium exilis exilis (Boisduval, 1852)
Everes comyntas (Godart [1824])
Celastrina argiolus gozora (Boisduval, 1870)
Hemiargus hanno antibubastus Hübner [1818]
Echinargus huntingtoni hannoides Clench, 1965
Echinargus isola (Reakirt [1867])
Aricia acmon (Westwood [1851])

FAMILIA-RIODINIDAE

Euselasiinae

Euselasia cataleuca (R.Felder, 1869)
Euselasia sergia sergia (Godman et Salvin, 1885)
Euselasia procula (Godman et Salvin, 1885)
Euselasia hieronymi hieronymi (Salvin et Godman, 1868)
Euselasia hieronymi ssp. n.
Euselasia pusilla pusilla (R.Felder, 1869)
Euselasia eubule eubule (R.Felder, 1869)
Euselasia eubule ssp. n.
Euselasia aurantiaca aurantiaca (Salvin et Godman, 1868)
Euselasia ssp. n.
Euselasia eurypus (Hewitson, 1856)
Hades noctula Westwood [1851]

Riodininae

Perophtalma lasus Westwood [1851]
Leucochimona vestalis vestalis (H.W.Bates, 1865)
Leucochimona lepida nivalis (Godman et Salvin, 1885)
Mesosemia tetrica Stichel, 1910
Mesosemia gaudiolum H.W.Bates, 1865
Mesosemia gemina J.Maza et R.G.Maza, 1980
Eurybia lycisca Westwood [1851]
Eurybia elvina elvina Stichel, 1910
Napaea eucharila picina Stichel, 1910
Napaea umbra umbra (Boisduval, 1870)
Napaea umbra ssp. n.
Napaea theages theages (Godman et Salvin, 1878)
Cremna thasus subrutula Stichel, 1910
Lyropteryx lyra cleadas H.Druce, 1875
Ancyluris jurgensenii jurgensenii (Saunders, 1850)
Ancyluris inca inca (Saunders, 1850)

- Rhetus arcus beutelspacheri* Llorente, 1988
Rhetus arcus thia (Morisse, 1838)
Rhetus perianther naevianus Stichel, 1910
Isapis agyrtus hera Godman et Salvin, 1886
Brachyglenis dodone (Godman et Salvin, 1886)
Nothome erota ssp. n.
Pheles melanchroia (C.Felder et R.Felder, 1865)
Calephelis perditalis donahuei McAlpine, 1971
Calephelis mexicana McAlpine, 1971
Calephelis fulmen Stichel, 1910
Calephelis dreisbachi McAlpine, 1971
Calephelis stallingsi McAlpine, 1971
Calephelis matheri McAlpine, 1971
Calephelis acapulcoensis McAlpine, 1971
Calephelis yucatanica McAlpine, 1971
Charis zama H.W.Bates, 1868
Charis velutina Godman et Salvin, 1878
Chalodeta chaonitis (Hewitson, 1866)
Caria ino ino Godman et Salvin, 1886
Caria ino melicerta Schaus, 1890
Caria domitianus vejento Clench, 1967
Caria stillaticia Dyar, 1912
Caria mantinea lampeto Godman et Salvin, 1886
Baeotis zonata zonata R.Felder, 1869
Baeotis sulphurea sulphurea (R.Felder, 1869)
Lasaia meris (Stoll, 1781)
Lasaia sula peninsularis Clench, 1972
Lasaia sula sula Staudinger, 1888
Lasaia agesilas callaina Clench, 1972
Lasaia sessilis Schaus, 1890
Lasaia maria anna Clench, 1972
Lasaia maria maria Clench, 1972
Melanis pixe pixe (Boisduval, 1836)
Melanis cephece cephece (Ménétrières, 1855)
Mesene phareus (Cramer, 1777)
Mesene croceella H.W.Bates, 1865
Mesene oriens ssp. n.
Mesene margareta (A.White, 1843)
Esthemopsis alicia alicia (H.W.Bates, 1865)
Symmachia belti championi Godman et Salvin, 1886
Symmachia rubina rubina H.W.Bates, 1866
Symmachia accusatrix Westwood [1851]
Symmachia tricolor Hewitson, 1867
Pirascia tyriotes (Godman et Salvin, 1878)
Sarota chrysus (Stoll, 1781)
Sarota psaros psaros Godman et Salvin, 1886
Sarota gyas (Cramer, 1775)
Sarota myrtea Godman et Salvin, 1886
Anteros chrysoprasta roratus Godman et Salvin, 1886
Anteros carausius Westwood [1851]
Calydna sinuata R.Felder, 1869
Emesis aurimna (Boisduval, 1870)
Emesis saturata Godman et Salvin, 1886
Emesis liodes Godman et Salvin, 1886
Emesis mandana furor Butler et H.Druce, 1872
Emesis vulpina Godman et Salvin, 1886
Emesis poeas Godman, 1901
Emesis fatimella nobilata Stichel, 1910
Emesis tenedia C.Felder et R.Felder, 1861
Emesis zela aureola Stichel, 1926
Emesis zela cleis (W.H.Edwards, 1882)
Emesis zela zela Butler, 1870
Emesis emesia (Hewitson, 1867)
Emesis cyprina paphia R.Felder, 1869
Emesis tegula Godman et Salvin, 1886
Argyrogrammana stilbe holosticta (Godman et Salvin, 1878)
Pseudonymphidia clearista (Butler, 1871)
Pachytone gigas gigas Godman et Salvin, 1878
Lamphiotus velazquezii (Beutelspacher, 1976)
Apodemia multiplaga Schaus, 1902
Apodemia hypoglaucha hypoglaucha (Godman et Salvin, 1878)
Apodemia walkeri Godman et Salvin, 1886
Thisbe irenea belides Stichel, 1910
Thisbe lycorias lycorias (Hewitson [1853])
Lemonias caliginea (Butler, 1867)
Lemonias agave agave Godman et Salvin, 1886
Juditha molpe molpe (Hübner [1808])
Synargis calyce mycone (Hewitson, 1865)
Synargis nymphidioides ssp. n.
Menander menander purpurata (Godman et Salvin, 1878)
Menander pretus picta (Godman et Salvin, 1886)
Calospila pelarge (Godman et Salvin, 1878)
Hypophylla lasthenes (Hewitson, 1870)
Hypophylla sudias sudias (Hewitson [1858])
Calociasma lilina (Butler, 1870)
Behemothia godmanii (Dewitz, 1877)
Theope pedias Herrich-Schäffer [1853]
Theope cratylus Godman et Salvin, 1886
Theope villai Beutelspacher, 1981
Theope virgilius (Fabricius, 1793)
Theope eupolis Schaus, 1890
Theope publius incompositus J.Hall, 1999

FAMILIA-NYMPHALIDAE

Libytheinae

Libytheana carinenta mexicana Michener, 1943

Ithomiinae

- Tithorea harmonia hippothous* Godman et Salvin, 1879
Tithorea harmonia salvadoris Staudinger, 1885
Tithorea tarricina duenna H.W.Bates, 1864
Aeria eurimedia pacifica Godman et Salvin, 1879
Olyras theon H.W.Bates, 1866
Melinaea liliis flavicans C.C.Hoffmann, 1924
Melinaea liliis imitata H.W.Bates, 1864
Mechanitis lysimnia utamaia Reakirt, 1866
Mechanitis menapis doryssus H.W.Bates, 1864
Mechanitis polymnia lycidice H.W.Bates, 1864
Callithomia hezia hedila Godman et Salvin, 1879
Callithomia hezia wellingi Fox, 1968
Napeogenes tolosa tolosa (Hewitson, 1855)
Hypothyris euclea valora (Haensch, 1909)
Hypothyris lycaste dionaea (Hewitson, 1854)
Ithomia leila Hewitson, 1852
Ithomia patilla Hewitson, 1852

- Hyposcada virginiana virginiana* (Hewitson [1855])
Oleria victorine paula (Weymer, 1883)
Oleria zea diazi J.Maza et Lamas, 1978
Oleria zea zea (Hewitson [1855])
Dircenna dero ssp. n.
Dircenna jemina ssp. n.
Dircenna klugii klugii (Geyer, 1837)
Episcada salvinia portilla J.Maza et Lamas, 1978
Episcada salvinia salvinia (H.W.Bates, 1864)
Pteronymia artemis artemis (Hewitson [1855])
Pteronymia artemis praedicta J.Maza et Lamas, 1982
Pteronymia cotytto cotytto (Guérin-Ménéville [1844])
Pteronymia rufocincta (Salvin, 1869)
Pteronymia simplex fenochioi Lamas, 1978
Pteronymia simplex timagenes Godman et Salvin, 1889
Godyris zavaleta sosunga (Reakirt [1866])
Hypoleria lavinia cassotis (H.W.Bates, 1864)
Greta andromica lyra (Salvin, 1869)
Greta annette annette (Guérin-Ménéville [1844])
Greta annette moschion (Godman, 1901)
Greta morgane morgane (Geyer, 1837)
Greta morgane oto (Hewitson [1855])
Greta nero nero (Hewitson [1855])
- Danainae
Anetia thirza thirza Geyer [1833]
Lycorea halia atergatis Doubleday [1847]
Lycorea ilione albescens (Distant, 1876)
Danaus eresimus montezuma Talbot, 1943
Danaus gilippus thersippus (H.W.Bates, 1863)
Danaus plexippus plexippus (Linnaeus, 1758)
- Morphinae
Morpho achilles guerrensis Le Moult et Réal, 1962
Morpho achilles montezuma Guenée, 1859
Morpho polyphemus luna Butler, 1869
Morpho polyphemus polyphemus Westwood, 1851
Morpho telemachus justitiae Salvin et Godman, 1868
Morpho telemachus oaxacensis Le Moult et Réal, 1962*
Narope testacea Godman et Salvin, 1878
Caligo brasiliensis sulanus Fruhstorfer, 1904
Caligo oedipus fruhstorferi Stichel, 1904
Caligo telamonius memnon (C.Felder et R.Felder, 1867)
Caligo uranus Herrich-Schäffer, 1850
Dynastor darius stygianus Butler, 1872
Dynastor macrosiris strix (H.W.Bates, 1864)
Eryphanis aesacus aesacus (Herrich-Schäffer, 1850)
Opsiphanes boisduvallii Doubleday [1849]
Opsiphanes cassiae mexicana Bristow, 1991
Opsiphanes cassina fabricii (Boisduval, 1870)
Opsiphanes quiteria quirinus Godman et Salvin, 1881
Opsiphanes tamarindi tamarindi C.Felder et R.Felder, 1861
- Satyrinae
Pierella luna rubecula Salvin et Godman, 1868
Manataria hercyna maculata (Hopffer, 1874)
Oxeoschistus hilara hilara (H.W.Bates, 1865)
Oxeoschistus taupopolis taupopolis Westwood [1850]
Oxeoschistus taupopolis ssp. n.
- Pedaliodes circumducta* Thieme, 1905
Pedaliodes dejecta ssp. n.
Pseudomaniola gigas (Godman et Salvin, 1877)
Cepheptychia glaucina (H.W.Bates, 1864)
Chloreptychia sericeella (H.W.Bates, 1864)
Cissia confusa (Staudinger, 1887)
Cissia labe (Butler, 1870)
Cissia pompilia (C.Felder et R.Felder, 1867)
Cissia pseudoconfusa Singer, DeVries et Ehrlich, 1983
Cissia similis (Butler, 1867)
Cissia themis (Butler, 1867)
Cissia sp.
Cissia undina (Butler, 1870)
Cyllopsis caballeroi Beutelspacher, 1982
Cyllopsis clinas (Godman et Salvin, 1889)
Cyllopsis dospassosi L.D.Miller, 1974
Cyllopsis hedemanni hedemanni R.Felder, 1869
Cyllopsis henshawi henshawi (W.H.Edwards, 1876)
Cyllopsis henshawi hoffmanni L.D.Miller, 1974
Cyllopsis hilaria (Godman, 1901)
Cyllopsis jacquelineae L.D.Miller, 1974
Cyllopsis nayarit R.L.Chermock, 1947
Cyllopsis parvimaculata L.D.Miller, 1974
Cyllopsis perplexa L.D.Miller, 1974
Cyllopsis pertepida pertepida (Dyar, 1912)
Cyllopsis pyracmon nabokovi L.D.Miller, 1974
Cyllopsis pyracmon pyracmon (Butler, 1867)
Cyllopsis suivalenoides L.D.Miller, 1974
Cyllopsis suivalens escalantei L.D.Miller, 1974
Cyllopsis whiteorum L.D.Miller et J.Maza, 1984*
Cyllopsis windi L.D.Miller, 1974
Euptychia fetna Butler, 1870
Euptychia westwoodi Butler, 1867
Hermeuptychia hermes (Fabricius, 1775)
Magneuptychia libye (Linnaeus, 1767)
Megisto cymela cymela (Cramer, 1777)
Megisto rubricata pseudocleophes L.D.Miller, 1976
Paramacera chinanteca L.D.Miller, 1972
Paramacera copiosa L.D.Miller, 1972
Paramacera xicaque rubrosuffusa L.D.Miller, 1972
Paramacera xicaque xicaque (Reakirt [1867])
Pareuptychia metaleuca metaleuca (Boisduval, 1870)
Pareuptychia ocirrhoe ssp. n.
Pindis squamistriga R.Felder, 1869
Satyrotaygetis satyrina (H.W.Bates, 1865)
Taygetis inconspicua Draudt, 1931
Taygetis mermeria excavata Butler, 1868
Taygetis rufomarginata Staudinger, 1888
Taygetis thamyra (Cramer, 1779)
Taygetis virgilia (Cramer, 1776)
Yphthimoides renata (Stoll, 1780)
Neominois ridingsii ridingsii (W.H.Edwards, 1865)
- Charaxinae
Consul electra electra (Westwood, 1850)
Consul excellens excellens (H.W.Bates, 1864)
Consul excellens genini (Le Cerf, 1922)
Hypna clytemnestra mexicana A.Hall, 1917

- Siderone galanthis* ssp. n.
Zaretis callidryas (R.Felder, 1869)
Zaretis ellops (Ménétriés, 1855)
Zaretis itys itys (Cramer, 1777)
Fountainea euryppyle confusa (A.Hall, 1929)
Fountainea euryppyle glanzi (Rotger, Escalante et Coronado, 1965)
Fountainea glycerium glycerium (Doubleday [1849])
Fountainea glycerium yucatanum (Witt, 1980)
Fountainea halice maya (Witt, 1980)
Fountainea nobilis nobilis (H.W.Bates, 1864)
Fountainea nobilis rayoensis (J.Maza et Díaz, 1978)
Fountainea ryphea ryphea (Cramer, 1775)
Memphis arginussa eubaena (Boisduval, 1870)
Memphis aureola (H.W.Bates, 1866)
Memphis dia dia (Godman et Salvin, 1884)
Memphis forreri (Godman et Salvin, 1884)
Memphis hedemanni (R.Felder, 1869)
Memphis herbacea (Butler et H.Druce, 1872)
Memphis mora orthesia (Godman et Salvin, 1884)
Memphis moruus boisduvali W.P.Comstock, 1961
Memphis neidhoeferi Rotger, Escalante et Coronado, 1965
Memphis oenomais (Boisduval, 1870)
Memphis perenna perenna (Godman et Salvin, 1884)
Memphis philumena xenica (H.W.Bates, 1864)
Memphis proserpina proserpina (Salvin, 1869)
Memphis proserpina schausiana (Godman et Salvin, 1894)
Memphis xenocles carolina W.P.Comstock, 1961
Archaeoprepona amphimachus amphiktion Fruhstorfer, 1916
Archaeoprepona demophon centralis (Fruhstorfer, 1905)
Archaeoprepona demophon occidentalis Stoffel et Descimon, 1974
Archaeoprepona demophoon gulina (Fruhstorfer, 1904)
Archaeoprepona meander phoebus (Boisduval, 1870)
Archaeoprepona phaedra aelia (Godman et Salvin, 1889)
Prepona deiphile brooksiana Godman et Salvin, 1889
Prepona deiphile ssp. n.
Prepona laertes octavia Fruhstorfer, 1905
Prepona pylene philetas Fruhstorfer, 1904
Agrias amydon oaxacota Kruck, 1931
- Apaturinae
Asterocampa idyia argus (H.W.Bates, 1864)
Asterocampa leilia (W.H.Edwards, 1874)
Doxocopa callianira (Ménétriés, 1855)
Doxocopa laure laure (Drury, 1773)
Doxocopa laurentia cherubina (C.Felder et R.Felder, 1867)
Doxocopa pavon theodora (Lucas, 1857)
- Nymphalinae
Hypanartia dione ssp. n.
Hypanartia godmanii (H.W.Bates, 1864)
Hypanartia lethe (Fabricius, 1793)
Hypanartia sp. n.
Nymphalis antiopa antiopa (Linnaeus, 1758)
Polygonia g-argenteum (Doubleday, 1848)
Polygonia satyrus satyrus (W.H.Edwards, 1869)
Vanessa annabella (Field, 1971)
Vanessa virginiensis (Drury, 1773)
Colobura dirce dirce (Linnaeus, 1758)
- Historis acheronta acheronta* (Fabricius, 1775)
Historis odius dious Lamas, 1995
Pycina zamba zelys Godman et Salvin, 1884
Smyrna blomfieldia datis Fruhstorfer, 1908
Smyrna karwinskii Geyer [1833]
Anartia amathea fatima (Fabricius, 1793)
Anartia jatrophae luteipicta Fruhstorfer, 1907
Junonia coenia Hübner [1822]
Junonia genoveva ssp. n.
Junonia evarete ssp. n.
Siproeta epaphus epaphus (Latreille [1813])
Siproeta stelenes biplagiata (Fruhstorfer, 1907)
Siproeta superba superba (H.W.Bates, 1864)
Anthanassa ardys ardys (Hewitson, 1864)
Anthanassa argentea (Godman et Salvin, 1882)
Anthanassa atronia (H.W.Bates, 1866)
Anthanassa dracaena phlegias (Godman, 1901)
Anthanassa drusilla lelex (H.W.Bates, 1864)
Anthanassa nebulosa alexon (Godman et Salvin, 1889)
Anthanassa otanes cyno (Godman et Salvin, 1889)
Anthanassa otanes oaxaca Beutelspacher, 1990*
Anthanassa ptolyca ptolyca (H.W.Bates, 1864)
Anthanassa sitalces cortes (A.Hall, 1917)
Anthanassa texana texana (W.H.Edwards, 1863)
Castilia chinantlensis (R.F.Maza, 1978)
Castilia eranites (Hewitson, 1857)
Castilia griseobasalis (Röber, 1913)
Castilia myia (Hewitson [1864])
Castilia ofella (Hewitson [1864])
Chlosyne ehrenbergii (Geyer [1833])
Chlosyne erodyle erodyle (H.W.Bates, 1864)
Chlosyne erodyle ssp. n.*
Chlosyne gaudialis gaudialis (H.W.Bates, 1864)
Chlosyne gaudialis wellingi L.D.Miller et Rotger, 1979
Chlosyne hippodrome hippodrome (Geyer, 1837)
Chlosyne janais gloriosa Bauer, 1960
Chlosyne janais janais (Drury, 1782)
Chlosyne lacinia lacinia (Geyer, 1837)
Chlosyne marina eumeda (Godman et Salvin, 1894)
Chlosyne marina marina (Geyer, 1837)
Chlosyne melanarge (H.W.Bates, 1864)
Chlosyne rosita mazarum L.D.Miller et Rotger, 1979
Chlosyne rosita riobalsensis Bauer, 1961
Chlosyne rosita rosita A.Hall, 1924
Eresia clio clio (Linnaeus, 1758)
Eresia phillyra phillyra Hewitson, 1852
Microtia elva elva H.W.Bates, 1864
Microtia elva horni Rebel, 1906
Phyciodes mylitta thebais Godman et Salvin, 1878
Phyciodes phaon phaon (W.H.Edwards, 1864)
Phyciodes picta canace W.H.Edwards, 1871
Phyciodes tharos tharos (Drury, 1773)
Tegosa anieta luka Higgins, 1981
Tegosa frisia tulcis (H.W.Bates, 1864)
Tegosa graphica graphica (R.Felder, 1869)
Tegosa graphica vesta (W.H.Edwards, 1869)
Tegosa guatemalena (H.W.Bates, 1864)

- Texola elada elada* (Hewitson, 1868)
Texola elada perse (W.H.Edwards, 1882)
Texola elada ulrica (W.H.Edwards, 1877)
Thessalia cyneas cyneas (Godman et Salvin, 1878)
Thessalia cyneas cynisca (Godman et Salvin, 1882)
Thessalia theona Ménétériés, 1855
- Biblidinae**
Biblis hyperia aganisa Boisduval, 1836
Mestra dorcas amymone (Ménétriés, 1857)
Catonephele cortesí R.G.Maza, 1982
Catonephele mexicana Jenkins et R.G.Maza, 1985
Catonephele numilia esite (R.Felder, 1869)
Catonephele numilia immaculata Jenkins, 1985
Eunica alcmena alcmena (Doubleday [1847])
Eunica alpais excelsa Godman et Salvin, 1877
Eunica caelina agustina R.G.Maza, 1982
Eunica caelina augusta H.W.Bates, 1866
Eunica monima (Stoll, 1782)
Eunica mygdonia omoa A.Hall, 1919
Eunica sydonia caresa (Hewitson [1857])
Eunica tatila tatila (Herrich-Schäffer [1855])
Myscelia cyananthe cyananthe C.Felder et R.Felder, 1867
Myscelia cyananthe diaziana R.G.Maza et J.Maza, 1985
Myscelia cyaniris alvaradia R.G.Maza et Díaz, 1982
Myscelia cyaniris cyaniris Doubleday [1848]
Myscelia ethusa chiapensis Jenkins, 1984
Myscelia ethusa ethusa (Doyère [1840])
Nessaea aglaura aglaura (Doubleday [1848])
Hamadryas amphinome mazai Jenkins, 1983
Hamadryas amphinome mexicana (Lucas, 1853)
Hamadryas atlantis atlantis (H.W.Bates, 1864)
Hamadryas atlantis lelaps (Godman et Salvin, 1883)
Hamadryas februa ferentina (Godart [1824])
Hamadryas feronia farinulenta (Fruhstorfer, 1916)
Hamadryas fornax fornacalia (Fruhstorfer, 1907)
Hamadryas glauconome glauconome (H.W.Bates, 1864)
Hamadryas glauconome grisea Jenkins, 1983
Hamadryas guatemalena marmarice (Fruhstorfer, 1916)
Hamadryas iphthime joannae Jenkins, 1983
Hamadryas julitta (Fruhstorfer, 1914)
Hamadryas laodamia saurites (Fruhstorfer, 1916)
Bolboneura sylphis sylphis (H.W.Bates, 1864)
Bolboneura sylphis veracruzana Draudt, 1931
Epiphile adrasta adrasta Hewitson, 1861
Epiphile adrasta escalantei Descimon et Mast, 1979
Epiphile hermosa J.Maza et Díaz, 1978
Epiphile orea plutonia H.W.Bates, 1864
Nica flavilla bachiana (R.G.Maza et J.Maza, 1985)
Nica flavilla ssp. n.
Pyrrhogyra edocla edocla Doubleday [1848]
Pyrrhogyra edocla paradisea R.G.Maza et J.Maza, 1985
Pyrrhogyra neaerea hypsenor Godman et Salvin, 1884
Pyrrhogyra otolais otolais H.W.Bates, 1864
Temenis laothoe hondurensis Fruhstorfer, 1907
Temenis laothoe quilapayunia R.G.Maza et Turrent, 1985
Dynamine artemisia ssp. n.
Dynamine dyonis Geyer, 1837
Dynamine postverta mexicana d'Almeida, 1952
Dynamine theseus (C.Felder et R.Felder, 1861)
Callicore astarte casta (Salvin, 1869)
Callicore astarte patelina (Hewitson, 1853)
Callicore lyca lyca (Doubleday [1847])
Callicore pitheas (Latreille [1813])
Callicore texa heroica (Fruhstorfer, 1916)
Callicore texa loxicha R.G.Maza et J.Maza, 1983*
Callicore texa titania (Salvin, 1869)
Callicore tolima pacifica (H.W.Bates, 1866)
Callicore tolima tehuana R.G.Maza et J.Maza, 1983
Diaethria anna anna (Guérin-Ménéville [1844])
Diaethria anna mixteca J.Maza, 1977
Diaethria astala astala (Guérin-Ménéville [1844])
Diaethria astala asteroide R.G.Maza et R.F.Maza, 1985
Cyclogramma bacchis (Doubleday, 1849)
Cyclogramma pandama (Doubleday [1848])
Adelpha barnesia leucas Fruhstorfer, 1915
Adelpha basiloides (H.W.Bates, 1865)
Adelpha boeotia oberthurii (Boisduval, 1870)
Adelpha bredowii bredowii Geyer, 1837
Adelpha cocala lorzae (Boisduval, 1870)
Adelpha cytherea marcia Fruhstorfer, 1913
Adelpha delinita utina A.Hall, 1938
Adelpha diazi Beutelspacher, 1975
Adelpha diocles creton Godman, 1901
Adelpha donysa donysa (Hewitson, 1847)
Adelpha donysa ssp. n.
Adelpha erymanthis ssp. n.*
Adelpha ethelda ssp. n.
Adelpha felderi (Boisduval, 1870)
Adelpha fessonia fessonia (Hewitson, 1847)
Adelpha iphicleola iphicleola (H.W.Bates, 1864)
Adelpha iphiclus iphiclus (Linnaeus, 1758)
Adelpha leuceria leuceria (H.Druce, 1874)
Adelpha lycorias melanthe (H.W.Bates, 1864)
Adelpha naxia naxia (C.Felder et R.Felder, 1867)
Adelpha paraena massilia (C.Felder et R.Felder, 1867)
Adelpha paroeca paroeca (H.W.Bates, 1864)
Adelpha phylaca phylaca (H.W.Bates, 1866)
Adelpha pithys (H.W.Bates, 1864)
Adelpha salmoneus salmonides A.Hall, 1938
Adelpha seriphia godmani Fruhstorfer, 1913
Adelpha serpa celeria (H.W.Bates, 1864)
Basilarchia archippus hoffmanni (R.L.Chermock, 1947)
Marpesia chiron marius (Cramer, 1779)
Marpesia corita corita (Westwood, 1850)
Marpesia harmonia (Klug, 1836)
Marpesia petreus ssp. n.
Marpesia zerynthia dentigera (Fruhstorfer, 1907)
- Heliconiinae**
Altinote ozomene nox (H.W.Bates, 1864)
Altinote stratonice oaxaca (J.Y.Miller et L.D.Miller, 1979)*
Actinote antea ssp. n.
Actinote guatemalena guatemalena (H.W.Bates, 1864)
Actinote guatemalena guerrerensis J.Maza, 1982
Actinote guatemalena veraecrucis Jordan, 1913

- Euptoieta claudia daunius* (Herbst, 1798)
Euptoieta hegesia meridiania Stichel, 1938
Agraulis vanillae incarnata (Riley, 1926)
Dione juno huascoma (Reakirt, 1866)
Dione moneta poeyii Butler, 1873
Dryadula phaetusa (Linnaeus, 1758)
Dryas iulia moderata (Riley, 1926)
Philaethria diatonica (Fruhstorfer, 1912)
Laparus doris viridis (Staudinger, 1885)
Eueides aliphaera gracilis Stichel, 1903
Eueides isabella eua (Fabricius, 1793)
Eueides lineata Salvin et Godman, 1868
Eueides procula asidia Schaus, 1920
Eueides vibilia vialis Stichel, 1903
Heliconius charithonia vazquezae W.P.Comstock et F.M.Brown, 1950
Heliconius cydno galanthus H.W.Bates, 1864
Heliconius erato cruentus Lamas, 1998
Heliconius erato petiverana Doubleday, 1847
Heliconius hecale fornarina Hewitson, 1854
Heliconius hecale zuleika Hewitson, 1854
Heliconius hecalesia octavia H.W.Bates, 1866
Heliconius hortense Guérin-Ménéville [1844]
Heliconius ismenius telchinia Doubleday, 1847
Heliconius sapho leuce Doubleday, 1847
Heliconius sara veraepacis H.W.Bates, 1864
- SUPERFAMILIA-HESPERIOIDEA
 FAMILIA-HESPERIIDAE
 Pyrrhopyginae
Pyrrhopyge jonas C.Felder et R.Felder, 1859
Pyrrhopyge zenodorus Godman et Salvin, 1893
Pyrrhopyge crida (Hewitson [1871])
Pyrrhopyge chloris Evans, 1951
Pyrrhopyge mulleri (Bell, 1934)
Pyrrhopyge erythrosticta (Godman et Salvin, 1879)
Pyrrhopyge hoffmanni H.A.Freeman, 1977
Pyrrhopyge araxes araxes (Hewitson, 1867)
Elbella scylla (Ménétriér, 1855)
Elbella patrobas mexicana Mielke, 1995
Parelbella macleannani (Godman et Salvin, 1893)
Jemadia hospita pseudognetus (Mabille [1879])
Mysoria amra (Hewitson [1871])
Mysoria affinis (Herrich-Schäffer, 1869)
Mysoria wilsoni H.A.Freeman, 1969
Myscelus amystis hages (Godman et Salvin, 1893)
Myscelus pegassus perissodora Dyar, 1914
- Pyrginae
Phocides palemon lilea (Reakirt [1867])
Phocides belus Godman et Salvin, 1893 rev. stat.
Phocides pigmalion pigmalion (Cramer [1779])
Phocides urania (Westwood [1852])
Phanus vitreus (Stoll [1781])
Phanus confusus Austin, 1993
Phanus albiapicalis Austin, 1993
Phanus rilma Evans, 1952
Phanus marshallii Kirby, 1880
Udranomia orcinus (C.Felder et R.Felder, 1867)
- Udranomia kikkawai* (Weeks, 1906)
Drephalys dumeril (Latreille [1824])
Drephalys oria Evans, 1952
Proteides mercurius mercurius (Fabricius, 1787)
Epargyreus socus orizaba Scudder, 1872
Epargyreus windi H.A.Freeman, 1969
Epargyreus exadeus cruza Evans, 1952
Epargyreus aspina Evans, 1952
Epargyreus spina spina Evans, 1952
Epargyreus spinosa Evans, 1952
Polygonus leo arizonensis (Skinner, 1911)
Polygonus manueli manueli Bell et W.P.Comstock, 1948
Chioides catillus albofasciatus (Hewitson, 1867)
Chioides zilpa (Butler, 1872)
Aguna asander asander (Hewitson, 1867)
Aguna claxon Evans, 1952
Aguna metaphis (Latreille [1824])
Typhedanus undulatus (Hewitson, 1867)
Typhedanus ampyx (Godman et Salvin, 1893)
Typhedanus salas H.A.Freeman, 1977
Polythrix octomaculata (Sepp, 1848) rev. stat.
Polythrix asine (Hewitson, 1867)
Polythrix mexicanus H.A.Freeman, 1969
Polythrix caunus (Herrich-Schäffer, 1869)
Zestusa elwesi (Godman et Salvin, 1893) rev. stat.
Codattractus carlos Evans, 1952
Codattractus alcaeus (Hewitson, 1867) rev. stat.
Codattractus arizonensis (Skinner, 1905)
Codattractus melon (Godman et Salvin, 1893)
Codattractus bryaxis (Hewitson, 1867) rev. stat.
Codattractus uvydixa (Dyar, 1914)
Codattractus mysie (Dyar, 1904)
Codattractus hyster (Dyar, 1916)
Ridens mephitis (Hewitson, 1876)
Ridens allyni H.A.Freeman, 1979
Ridens mercedes Steinhauser, 1983
Urbanus proteus proteus (Linnaeus, 1758)
Urbanus viterboana (Ehrmann, 1907)
Urbanus belli (Hayward, 1935)
Urbanus pronta Evans, 1952
Urbanus esmeraldus (Butler, 1877)
Urbanus evona Evans, 1952
Urbanus esta Evans, 1952
Urbanus prodicus Bell, 1956
Urbanus dorantes dorantes (Stoll [1790])
Urbanus teleus (Hübner, 1821)
Urbanus tanna Evans, 1952
Urbanus simplicius (Stoll [1790])
Urbanus procne (Plötz 1881)
Urbanus doryssus chales (Godman et Salvin, 1893)
Astraptes talus (Cramer [1777])
Astraptes fulgerator azul (Reakirt [1867])
Astraptes brevicauda (Plötz, 1886)
Astraptes egregius (Butler, 1870) rev. stat.
Astraptes phalaecus (Godman et Salvin, 1893)
Astraptes enotrus (Stoll [1781])
Astraptes janeira (Schaus, 1902)

- Astraptes megalurus* (Mabille, 1877)
Astraptes alardus latia Evans, 1952
Astraptes alector hopfferi (Plötz, 1882)
Astraptes bifascia (Herrich-Schäffer, 1869)
Astraptes chiriquensis chiriquensis (Staudinger, 1876)
Astraptes anaphus annetta Evans, 1952
Narcosius parisi helen (Evans, 1952)
Narcosius colossus colossus (Herrich-Schäffer, 1869)
Autochton cellus (Boisduval et LeConte [1837])
Autochton pseudocellus (Coolidge et Clemence [1910])
Autochton cincta (Plötz, 1882)
Autochton neis (Geyer [1832])
Autochton longipennis (Plötz, 1882)
Autochton zarex (Hübner [1818])
Autochton bipunctatus (Gmelin [1790])
Thessia jalapus (Plötz, 1882)
Achalarus casica (Herrich-Schäffer, 1869)
Achalarus tehuacana (Draudt, 1922)
Achalarus albociliatus albociliatus (Mabille, 1877)
Achalarus toxus (Plötz, 1882)
Venoda advena (Mabille, 1889)
Thorybes drusus (W.H. Edwards [1884])
Thorybes pylades (Scudder, 1870)
Thorybes mexicana mexicana (Herrich-Schäffer, 1869)
Cabares potrillo potrillo (Lucas, 1857)
Cephise nuspesez Burns, 1996
Cephise mexicanus Austin et Mielke, 2000
Cephise aelius (Plötz, 1880)
Bungalotis midas (Cramer [1775])
Bungalotis milleri H.A. Freeman, 1977
Dyscophellus porcius porcius (C. Felder et R. Felder, 1862)
Nascus phocus (Cramer [1777])
Nascus solon corilla Evans, 1952
Ocyba calathana calanus (Godman et Salvin, 1894)
Celaenorrhinus monartus (Plötz, 1884)
Celaenorrhinus fritzgaertneri (Bailey, 1880)
Celaenorrhinus stola Evans, 1952
Spathilepia clonius (Cramer [1775])
Cogia cajeta cajeta (Herrich-Schäffer, 1869)
Cogia cajeta eluina Godman et Salvin, 1894
Cogia hippalus hippalus (W.H. Edwards, 1882)
Cogia hippalus hiska Evans, 1953 [sinónimo]
Cogia caicus moschus (W.H. Edwards, 1882)
Cogia calchas (Herrich-Schäffer, 1869)
Cogia aventinus (Godman et Salvin, 1894)
Cogia mala Evans, 1953
Telemiades nicomedes (Möschler, 1879) rev. stat.
Telemiades choricus (Schaus, 1902)
Telemiades avitus (Stoll [1781])
Telemiades fides Bell, 1949 rev. stat.
Polyctor enops (Godman et Salvin, 1894)
Polyctor cleta Evans, 1953
Nisoniades godma Evans, 1953
Nisoniades rubescens (Möschler, 1877)
Nisoniades ephora (Herrich-Schäffer, 1870)
Nisoniades macarius (Herrich-Schäffer, 1870)
Nisoniades castolus (Hewitson, 1878)
Pellicia arina Evans, 1953
Pellicia dimidiata Herrich-Schäffer, 1870 rev. stat.
Noctuana stator (Godman et Salvin, 1899)
Noctuana bipuncta (Plötz, 1884) rev. stat.
Noctuana lactifera (Butler et H. Druce, 1872)
Windia windi H.A. Freeman, 1969
Cyclosemia anastomosis Mabille, 1878
Bolla cyclops (Mabille [1877])
Bolla cupreiceps (Mabille, 1891)
Bolla subapicatus (Schaus, 1902)
Bolla evippe (Godman et Salvin, 1896)
Bolla pullata Mabille, 1903
Bolla brennus (Godman et Salvin, 1896) rev. stat.
Bolla eusebius (Plötz, 1884)
Bolla zorilla (Plötz, 1886)
Bolla clytius (Godman et Salvin, 1897)
Bolla fenestra Steinhauser, 1991*
Bolla solitaria Steinhauser, 1991*
Bolla litus (Dyar, 1912)
Staphylus vulgata (Möschler, 1879)
Staphylus tepeca (Bell, 1942)
Staphylus tierra Evans, 1953
Staphylus mazans (Reakirt [1867])
Staphylus azteca (Scudder, 1872)
Staphylus vincula (Plötz, 1886)
Staphylus iguala (R.C. Williams et Bell, 1940) rev. stat.
Staphylus sp.
Gorgythion begga pyralina (Möschler, 1877)
Ouleus bubaris (Godman et Salvin, 1895)
Ouleus calavius (Godman et Salvin, 1895)
Ouleus salvina Evans, 1953
Zera hyacinthinus hyacinthinus (Mabille, 1877)
Zera eboneus (Bell, 1947)
Quadrus cerialis (Stoll [1782])
Quadrus contubernalis (Mabille, 1883) rev. stat.
Quadrus lugubris lugubris (R. Felder, 1869)
Gindanes brontius Godman et Salvin, 1895 rev. stat.
Gindanes panaetius Godman et Salvin, 1895 rev. stat.
Pythonides amaryllis Staudinger, 1876 rev. stat.
Pythonides proxenus Godman et Salvin, 1895 rev. stat.
Pythonides mundo H.A. Freeman, 1979*
Sostrata nordica Evans, 1953
Paches loxus zonula (Mabille, 1889)
Paches polla (Mabille, 1888)
Atarnes sallei (C. Felder et R. Felder, 1867)
Potamanaxas unifasciata (C. Felder et R. Felder, 1867)
Mylon lassia (Hewitson [1868])
Mylon menippus (Fabricius, 1777)
Mylon ander Evans, 1953
Mylon pelopidas (Fabricius, 1793)
Carrhenes fuscescens (Mabille, 1891)
Carrhenes canescens canescens (R. Felder, 1869)
Carrhenes callipetes callipetes Godman et Salvin, 1895
Zobera marginata H.A. Freeman, 1979
Zobera oaxaquena Steinhauser, 1991*
Clito clito (Fabricius, 1787)
Xenophanes tryxus (Stoll [1780])

- Onenses hyalophora* (R.Felder, 1869)
Antigonus nearchus (Latreille [1817])
Antigonus erosus (Hübner [1812])
Antigonus funebris (R.Felder, 1869)
Antigonus corrosus Mabille, 1878
Systasea pulverulenta (R.Felder, 1869)
Systasea microsticta Dyar, 1923
Zopyrion sandace Godman et Salvin, 1896
Anisochoria bacchus Evans, 1953
Aethilla lavochrea Butler, 1872
Aethilla chiapa H.A.Freeman, 1969
Aethilla echina echina Hewitson, 1870
Achlyodes busirus heros Ehrmann, 1909
Achlyodes pallida (R.Felder, 1869)
Eantis tamenund (W.H.Edwards [1871]) rev. stat.
Grais stigmaticus stigmaticus (Mabille, 1883)
Doberes anticus (Plötz, 1884)
Timochares trifasciata trifasciata (Hewitson [1868])
Anastrus sempiternus sempiternus (Butler et H.Druce, 1872)
Anastrus tolimus (Plötz, 1884) rev. stat.
Anastrus meliboea meliboea (Godman et Salvin, 1894)
Anastrus neaeris (Möschler, 1879) rev. stat.
Tosta gorgus (Bell, 1937)
Ebrietas osyris (Staudinger, 1876)
Ebrietas anacreon (Staudinger, 1876) rev. stat.
Ebrietas evanidus Mabille, 1897
Cycloglypha thrasibulus (Fabricius, 1793) rev. stat.
Cycloglypha tisis Godman et Salvin, 1896
Helias cama Evans, 1953
Camptopleura oaxaca H.A.Freeman, 1969
Theagenes aegides (Herrich-Schäffer, 1869) rev. stat.
Chiomara georgina georgina (Reakirt, 1868) rev. stat.
Chiomara mithrax (Möschler, 1879)
Gesta invisus (Butler et H.Druce, 1872) rev. stat.
Erynnis scudderi (Skinner, 1914)
Erynnis tristis tatus (W.H.Edwards, 1883)
Erynnis pacuvius pacuvius (Lintner, 1878)
Erynnis funeralis (Scudder et Burgess, 1870)
Pyrgus communis (Grote, 1872)
Pyrgus adepta Plötz, 1884 rev. stat.
Pyrgus philetas W.H.Edwards, 1881
Pyrgus oileus (Linnaeus, 1767) rev. stat.
Pyrgus orcus (Stoll [1780]) rev. stat.
Heliopetes domicella domicella (Erichson, 1848)
Heliopetes macaira (Reakirt [1867]) rev. stat.
Heliopetes laviana laviana (Hewitson, 1868)
Heliopetes arsalte (Linnaeus, 1758) rev. stat.
Heliopetes alana (Reakirt, 1868)
Celotes limpia Burns, 1974
Pholisora mejicanus (Reakirt [1867])

Cyclopedinae
Piruna aea aea (Dyar, 1912)
Piruna brunnea (Scudder, 1872)
Piruna cyclosticta (Dyar, 1920)
Piruna gyrans (Plötz, 1884)
Piruna jonka Steinhauser, 1991*
Piruna kemneri H.A.Freeman, 1990

Piruna microsticta (Godman, 1900)
Piruna mullinsi H.A.Freeman, 1991*
Piruna penaea (Dyar, 1918) rev. stat.
Piruna roeveri (L.D.Miller et J.Y.Miller, 1972)
Dardarina dardaris (Hewitson, 1877)
Dalla steinhauseri H.A.Freeman, 1991*
Dalla mentor Evans, 1955
Dalla kemneri Steinhauser, 1991*
Dalla lalage (Godman, 1900)
Dalla lathaea (Schaus, 1913)
Dalla sp.
Dalla ramirezi H.A.Freeman, 1969

Hesperiinae
Synapte pecta Evans, 1955
Synapte syraes (Godman, 1901)
Synapte shiva Evans, 1955
Synapte salenus (Mabille, 1883) rev. stat.
Synapte silna Evans, 1955
Zariaspes mys (Hübner [1808])
Zariaspes mytheus Godman, 1900
Anthoptus epictetus (Fabricius, 1793)
Anthoptus insignis (Plötz, 1882)
Corticea corticea (Plötz, 1883)
Pheraeus covadonga loxicha Steinhauser, 1991*
Callimormus radiola radiola (Mabille [1879])
Callimormus juvenis Scudder, 1872
Callimormus saturnus (Herrich-Schäffer, 1869)
Eutocus facilis (Plötz, 1884)
Eprius veleda Godman, 1901 rev. stat.
Mnasicles geta Godman, 1901
Methionopsis ina (Plötz, 1882)
Methionopsis typhon Godman, 1901
Flaccilla aecas (Stoll [1781])
Phanes aletes (Geyer [1832])
Monca tyrtaeus (Plötz, 1883)
Nastra julia (H.A.Freeman, 1945)
Cymaenes alumna (Butler, 1877)
Cymaenes trebius (Mabille, 1891) rev. stat.
Cymaenes fraud (Godman, 1900)
Vehilius inca (Scudder, 1872)
Vehilius illudens (Mabille, 1891) rev. stat.
Mnasitheus chrysophrys (Mabille, 1891)
Moeris stroma Evans, 1955
Remella remus (Fabricius, 1798)
Remella rita Evans, 1955
Remella vopiscus (Herrich-Schäffer, 1869)
Parphorus decora (Herrich-Schäffer, 1869)
Papias phainis Godman, 1900
Papias dictys Godman, 1900
Papias integra (Mabille, 1891) rev. stat.
Cobalopsis autumn (Plötz, 1883)
Lerema accius (J.E.Smith, 1797)
Lerema lochius (Plötz, 1883)
Lerema liris Evans, 1955
Morys valerius valda Evans, 1955
Morys compta miccythus Godman, 1900
Morys geisa lyde Godman, 1900

- Vettius fantasos* (Stoll [1780])
Turesis tabascoensis H.A.Freeman, 1979
Thoon wellingi H.A.Freeman, 1969*
Eutychide ochus Godman, 1900
Eutychide paria (Plötz, 1882)
Onophas columbaria (Herrich-Schäffer, 1870)
Naevolus orius (Mabille, 1883) rev. stat.
Enosis immaculata immaculata (Hewitson [1868])
Argon argus (Möschler, 1879)
Talides alternata Bell, 1941
Tromba xanthura (Godman, 1901)
Carystus phorcus (Cramer [1777]) rev. stat.
Damas clavus (Herrich-Schäffer, 1869)
Carystoides escalantei H.A.Freeman, 1969
Carystoides abrahami H.A. Freeman, 1969
Carystoides sp.
Lychnuoides saptiae (Godman et Salvin, 1879)
Perichares philetes adela (Hewitson [1867])
Perichares lotus (Butler, 1870)
Orses cynisca (Swainson, 1821)
Lycas argentea (Hewitson [1866])
Saturnus obscurus (Bell, 1941) rev. stat.
Quinta cannae (Herrich-Schäffer, 1869)
Cynea irma (Möschler, 1879)
Cynea megalops (Godman, 1900)
Cynea diluta (Herrich-Schäffer, 1869)
Rhinthon osca (Plötz, 1883)
Mucia zygia (Plötz, 1886)
Decinea rindgei H.A.Freeman, 1968
Decinea percosius (Godman, 1900)
Decinea lucifer (Hübner [1831])
Orthos lycortas (Godman, 1900)
Conga chydaea (Butler, 1877)
Ancyloxypha arene (W.H.Edwards [1871])
Copaeodes minima (W.H.Edwards, 1870)
Hylephila phyleus phyleus (Drury [1773])
Stinga sp.
Atalopedes campestris huron (W.H.Edwards, 1863)
Polites vibex praeceps (Scudder, 1872)
Polites pupillus (Plötz, 1883)
Wallengrenia otho otho (J.E.Smith, 1797)
Pompeius pompeius (Latreille [1824])
Pompeius dares (Plötz, 1883)
Anatrytone mazai (H.A.Freeman, 1969)
Ochlodes samenta Dyar, 1914
Poanes zabulon (Boisduval et LeConte [1837])
Poanes inimica (Butler et H.Druce, 1872)
Poanes melane vitellina (Herrich-Schäffer, 1869)
Poanes monticola (Godman, 1900)
Poanes benito H.A.Freeman, 1979
Paratrytone polyclea Godman, 1900
Paratrytone miahua Steinhauser, 1996
Onespa nubis Steinhauser, 1974
Quasimellana mexicana (Bell, 1942)
Quasimellana eulogius (Plötz, 1883)
Quasimellana siblinga Burns, 1994
Quasimellana balsa (Bell, 1942)
Quasimellana mulleri (Bell, 1942)
Quasimellana aurora (Bell, 1942)
Quasimellana myron (Godman, 1900)
Euphyes antra Evans, 1955
Euphyes sp.
Metron chrysogastra (Butler, 1870)
Atrytonopsis pittacus (W.H.Edwards, 1882)
Atrytonopsis ovinia (Hewitson [1866])
Amblyscirtes folia Godman, 1900
Amblyscirtes raphaeli H.A.Freeman, 1973
Amblyscirtes exotera (Herrich-Schäffer, 1869)
Amblyscirtes fluonia Godman, 1900
Amblyscirtes brocki H.A.Freeman, 1992
Amblyscirtes elissa elissa Godman, 1900
Amblyscirtes tolteca tolteca Scudder, 1872
Amblyscirtes fimbriata fimbriata (Plötz, 1882)
Amblyscirtes anubis (Godman, 1900)
Amblyscirtes novimaculatus A.D.Warren, 1998
Calpodes ethlius (Stoll [1782])
Panoquina ocola (W.H.Edwards, 1863)
Panoquina hecebolus (Scudder, 1872)
Panoquina leucas (Fabricius, 1793)
Panoquina evansi (H.A.Freeman, 1946)
Panoquina pauper (Mabille, 1878)
Panoquina evadnes (Stoll [1781])
Zenis janka Evans, 1955
Tirynthia conflua (Herrich-Schäffer, 1869)
Nyctelius nyctelius nyctelius (Latreille [1824])
Thespheus dalman (Latreille [1824])
Thespheus macareus (Herrich-Schäffer, 1869)
Vacera gayra (Dyar, 1918)
Niconiades incomptus Austin, 1997
Niconiades nikko Hayward, 1948
Niconiades vista Evans, 1955
Halotus rica (Bell, 1942)
Halotus jonaveriorum Burns, 1992
Aides dysoni Godman, 1900
Xeniades pteras Godman, 1900
Xeniades orchamus (Cramer [1777])
Saliana triangularis (Kaye, 1914)
Saliana fusta Evans, 1955
Saliana esperi esperi Evans, 1955
Saliana antonius (Latreille [1824])
Saliana longirostris (Sepp, 1840)
Saliana salius (Cramer [1775])
Saliana saladin Evans, 1955
Saliana severus (Mabille, 1895)
Thracides phidon (Cramer [1779])
Neoxeniades luda (Hewitson, 1877)

 Megathyminae
Agathymus rethon (Dyar, 1913)