

## UNIVERSIDAD NACIONAL AUTÓNOMA DE MÉXICO

## FACULTAD DE CIENCIAS

Odonata (Insecta) de Nayarit

# T E S I S

QUE PARA OBTENER EL TITULO DE:

BIÓLOGA

PRESENTA:

DANIELA RUIZ SILVA



TUTOR: M. en C. ENRIQUE GONZÁLEZ SORIANO

2008





UNAM – Dirección General de Bibliotecas Tesis Digitales Restricciones de uso

#### DERECHOS RESERVADOS © PROHIBIDA SU REPRODUCCIÓN TOTAL O PARCIAL

Todo el material contenido en esta tesis esta protegido por la Ley Federal del Derecho de Autor (LFDA) de los Estados Unidos Mexicanos (México).

El uso de imágenes, fragmentos de videos, y demás material que sea objeto de protección de los derechos de autor, será exclusivamente para fines educativos e informativos y deberá citar la fuente donde la obtuvo mencionando el autor o autores. Cualquier uso distinto como el lucro, reproducción, edición o modificación, será perseguido y sancionado por el respectivo titular de los Derechos de Autor.

## Hoja de datos del Jurado

1. Datos del alumno
Ruiz
Silva
Daniela
57598142
Universidad Nacional Autónoma de México
Facultad de Ciencias
Biología
099264220
2. Datos del tutor
M. en C.
Enrique
González
Soriano
3. Datos del sinodal 1
Dr.
Santiago
Zaragoza
Caballero
4. Datos del sinodal 2
Dra.
Nora Elizabeth
Galindo
Miranda
5. Datos del sinodal 3
Dr.
Gerardo
Rivas
Lechuga
6. Datos del sinodal 4
Dra.
Rosa Gabriela
Castaño
Meneses
7. Datos del trabajo escrito
Odonata (Insecta) de Nayarit
104 p
2008

#### **Agradecimientos**

A mi asesor M. en C. Enrique González Soriano, por todo su apoyo durante el desarrollo de ésta tesis.

A mis sinodales los doctores: Santiago Zaragoza, Nora Galindo, Gerardo Rivas y Gabriela Castaño, por sus comentarios y sugerencias sobre el trabajo escrito.

A los M. en C. Enrique González Soriano y Armando Luis, por el préstamo de material odonatológico de la Colección Nacional del Insectos del IB-UNAM y del Museo de Zoología de la Facultad de Ciencias "Alfonso L. Herrera", respectivamente.

Al Arq. Félix Ferruzca, por su asesoría para el uso de Photoshop.

A José Nájera, por su ayuda con los mapas de distribución.

A mis amigos, gracias por todo, sobre todo por estar siempre ahí.

## Dedico este trabajo y agradezco:

A mis padres, por ser siempre un ejemplo de lucha y éxito. Gracias por todo su apoyo.

A mis hermanos Alejandro, Edgar y Mariana, gracias por su cariño.

A mi sobrina y ahijada Alejandra, por llegar e iluminar mi vida con su presencia.

A toda mi familia por su amor.

A mis amigos de los dedos de las manos: gracias por ser atemporales!!! Los quiero.

## **CONTENIDO**

I. RESUMEN	2
II. INTRODUCCIÓN	3
III. OBJETIVOS	5
IV. ANTECEDENTES	6
Orden Odonata	6
Historia Natural	9
Antecedentes históricos de los estudios de odonatos de Nayarit	10
V. MATERIAL Y MÉTODO	13
Descripción del área de estudio	13
Clima	13
Geología	15
Hidrología	16
Vegetación	16
VI. RESULTADOS Y DISCUSIÓN	19
Lista de especies	19
Claves de determinación	33
Figuras	77
VII. CONCLUSIONES	91
VIII. LITERATURA CITADA	92
IX. APÉNDICE I Lista de localidades	99
X. APÉNDICE II Lista de especies, distribución y fenología	101

#### I. RESUMEN

El Orden Odonata posee 5574 especies en todo el mundo de las cuales 349 se encuentran en México. Con el objetivo de conocer la riqueza y distribución de la odonatofauna del estado de Nayarit se realizó una revisión de los ejemplares depositados en la Colección Nacional de Insectos del Instituto de Biología, UNAM (CNIN-IBUNAM) y de la Colección del Museo de Zoología "Alfonso L. Herrera" de la Facultad de Ciencias, UNAM. Adicionalmente, se hizo una búsqueda bibliográfica exhaustiva de trabajos en donde se menciona información de dicha entidad federativa.

Se elaboró una base de datos con un total de 1777 registros; se encontraron nueve familias, 50 géneros y 128 especies, nueve de las cuales son registros nuevos para Nayarit: *Argia carlcooki, Coryphaeschna viriditas, Gynacantha nervosa, Macrothemis ultima, Micrathyria debilis, Paltothemis cyanosoma, Paltothemis lineatipes, Planiplax sanguiniventris y Tramea abdominalis.* No se encontró ninguna especie endémica para el estado, sin embargo, la odonatofauna nayaritense se incrementó en un 8.5% con respecto al listado más reciente. Se realizó por primera vez una lista de especies de odonatos para una isla del país.

Así mismo, se presenta una lista de las especies encontradas y se construyó una clave para la determinación de dichas especies.

### II. INTRODUCCIÓN

La biodiversidad actual es más rica y variada ahora, que en ningún otro periodo geológico de la tierra (Rozensweig, 1995 en Dirzo y Raven, 2003), sin embargo los riesgos a los que se enfrenta son mayores, amenazando seriamente su persistencia, por lo que algunos autores consideran la época presente como la de la sexta extinción de la era Fanerozóica (May, et al., 1995 en Dirzo y Raven, 2003). El número total estimado de especies de eucariontes oscila entre los cinco y 15 millones, estando la mayor cantidad de especies distribuidas en los ecosistemas tropicales (Dirzo y Raven, 2003). Muchas actividades humanas han reducido la biodiversidad a escala mundial, nacional y regional, ésto se manifiesta en la pérdida de poblaciones vegetales y animales, en la extinción y en la reducción de la riqueza específica y en la simplificación de comunidades y ecosistemas.

La compleja topografía de México, y su ubicación entre dos provincias biogeográficas, explican la gran diversidad fisiográfica y la riqueza biológica presente en su territorio. Nuestro país es uno de los doce países de megadiversidad, que en conjunto, albergan entre 60 y 70% de la biodiversidad del planeta (Ramamoorthy, *et al.*, 1993). Para realizar acciones de conservación de la biodiversidad es preciso conocer cuales son las especies que se encuentran en un área específica, por lo cual los estudios faunísticos son sumamente necesarios.

Los insectos es el grupo de animales más diverso en la tierra, su existencia data desde hace por lo menos 400 millones de años (Grimaldi y Engel, 2005). Alrededor de un millón de especies han sido descritas, aunque el total se cree que oscila entre los 2.5 y los 10 millones (Odegaard, 2000).

El Orden Odonata (libélulas y caballitos del diablo) comprende un grupo de insectos acuáticos de distribución mundial y relativamente bien conocidos, desde el punto de vista taxonómico. Odonata es un orden comparativamente pequeño, de acuerdo con Schorr *et al.* (1994) existen en el mundo 5574 especies de odonatos, de

las cuales 349 se encuentran en México (González y Novelo, 2007). Su riqueza, al igual que la de otros insectos, parece aumentar desde los polos hacia las regiones ecuatoriales. Por ejemplo, el número de especies para los EUA es de 411 mientras que Venezuela, con un tamaño territorial tres veces menor, tiene alrededor de 455 especies (De Marmels, 1990; Westfall y May, 1996; Needham, Westfall y May, 2000, en González, et al. 2004)

Las libélulas son insectos paleópteros, hemimetábolos, con náyades acuáticas (González, 1993). Por su tamaño, colores vistosos y conspicuidad, los odonatos pueden ser observados con relativa facilidad en los cuerpos de agua donde se reproducen (González y Novelo, 1996).

De acuerdo con la estructura y desarrollo de sus alas, existen tres subórdenes: Zygoptera, Anisoptera y Anisozygoptera, aunque algunos autores recientemente incluyen a los anisozygopteros dentro del suborden Anisoptera (Corbet, 1999). Los primeros poseen alas posteriores y anteriores similares en tamaño y forma, y generalmente pliegan sus alas sobre el abdomen mientras se encuentran en reposo; los anisópteros tienen alas posteriores más anchas en la base que las alas anteriores, además mantienen las alas en posición horizontal mientras se posan (Triplehorn y Johnson, 2005); el suborden Anisozygoptera es un grupo relictual representado por tan sólo dos especies asiáticas del género *Ephiophlebia* (González, 1993).

Los primeros intentos por sintetizar las especies de odonatos que se encuentran en el país, fueron realizados por Paulson (1982) y posteriormente por González (1993). González y Novelo (1996) comentaban que hasta ese momento para México existían alrededor de 330 especies, además de hacer un diagnóstico del número de especies de cada entidad estatal, observándose que existe un desbalance en el conocimiento de varias de ellas.

En los últimos años se han añadido algunos nuevos registros y nuevas especies, que se encuentran en un listado de Paulson y González (1994, marzo 2007 última actualización), el cual se puede consultar en un sitio de internet dedicado a los

odonatos del mundo (<a href="http://www2.ups.edu/biology/museum/UPSdragonflies.html">http://www2.ups.edu/biology/museum/UPSdragonflies.html</a>). Este listado contiene las diferentes especies que se encuentran en el país, especificando su distribución estatal.

González y Novelo (2007) comentan que, desde su última publicación (1996), relacionada con los odonatos mexicanos, muchas especies nuevas han sido identificadas y algunas rectificadas, por lo que la cifra de especies de odonatos en México es en la actualidad de 349 especies.

El presente estudio tiene como fin contribuir al conocimiento de la distribución de Odonata en el estado de Nayarit, y de este modo aumentar el conocimiento que se tiene sobre la distribución de estos insectos en la vertiente del Pacífico Mexicano, y en especial en el Bosque Tropical Caducifolio, proyecto que se está llevando a cabo en el Instituto de Biología de la UNAM.

Para ello se plantean los siguientes:

#### **III. OBJETIVOS**

#### **Objetivo general**

Conocer la riqueza y distribución geográfica de odonatos del estado de Nayarit

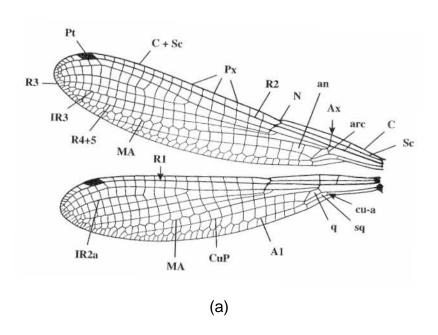
#### **Objetivos particulares**

- a) Elaborar la lista de las especies del orden Odonata del estado de Nayarit
- b) Construir una base de datos del orden Odonata del estado de Nayarit
- c) Elaborar una clave de determinación para las especies de Odonata del estado de Nayarit

#### **IV. ANTECEDENTES**

#### **Orden Odonata**

Los adultos de Odonata se caracterizan por presentar ojos compuestos grandes, que ocupan la mayor parte de la cabeza. Tienen tres ocelos, antenas muy pequeñas y aparato bucal masticador. Las cuatro alas son alargadas, membranosas y presentan muchas venas (Figs. 1 a y b). El tórax consiste de un protórax pequeño y un pterotórax más grande (Fig. 2). Las patas son alargadas y cumplen la función de sostener a la presa cuando es capturada y también para perchar. El abdomen es largo y delgado, con diez segmentos visibles. Los cercos no están segmentados (Triplehorn y Johnson, 2005).



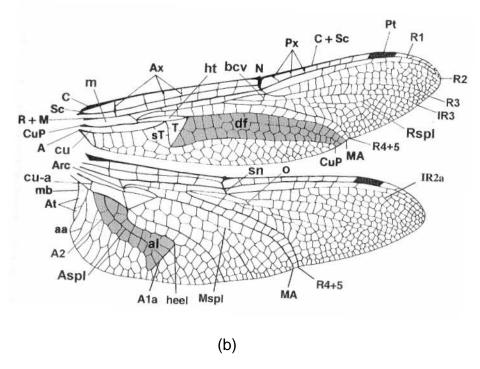


Fig. 1 Alas de odonatos (a) Zygoptera, (b) Anisoptera; C, costa; Sc, subcosta; R+M, radial+media; R1, primera radial; Rs, sector radial; R2, segunda radial; IR2a, segunda radial intercalar; R3, tercera radial; Rspl, suplemento radial; R4+5, cuarta y quinta radial, MA, medial anterior; Mspl, suplemento medial; CuP, cubital posterior; A, anal; A1, primera anal; A1a, primera anal accesoria (ala posterior); Aspl, suplemento anal; A2, segunda anal; Ax, antenodales; Px, postnodales; N, nodo; sn, vena transversal subnodal; arc, árculo; bcv, vena transversal del puente; cu-a; vena transversal cubito anal; o, vena transversal oblicua; t, triángulo; st, subtriángulo; ht, supratriángulo; df, campo discoidal; m, celda media; al, asa anal; heel, talón del asa anal; AF, campo anal (ala posterior); Pt, pterostigma; mb, membránula; an, celda antenodal; q, celda del cuadrilátero; sq, celda del subcuadrilátero; vs, venas suplementarias (Modificado de Förster, 2001).

Los odonatos son insectos paleópteros, lo que significa que no pueden flexionar y posar sus alas sobre el abdomen; también son hemimetábolos, es decir, sus náyades son acuáticas y tienen respiración branquial, y en cuanto a su morfología difieren considerablemente de los adultos, los cuales varían en longitud de entre 20 a más de 135 mm. (Triplehorn y Johnson, 2005). Tienen una gran importancia ecológica ya que son organismos depredadores generalistas y juegan un papel muy importante como reguladores de poblaciones de insectos. Los juveniles son depredadores de invertebrados y de algunos grupos de vertebrados (Corbet, 1999).

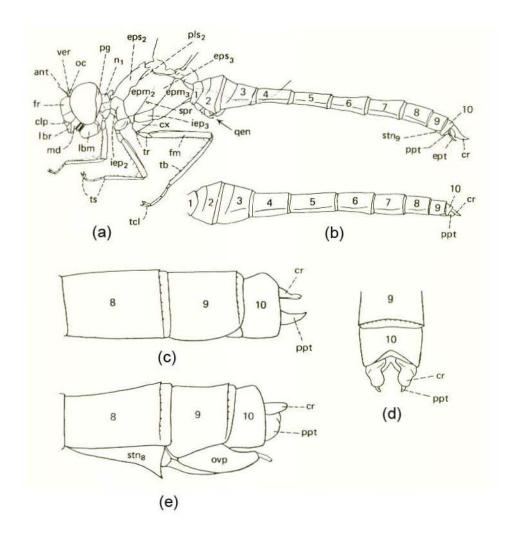


Fig. 2 Morfología general de Odonata. (a) vista lateral de *Sympetrum internum*, macho; (b) vista lateral del abdomen de *S. internum*, hembra; (c) últimos segmentos abdominales de *Enallagma hagenii*, vista lateral del macho; (d) últimos segmentos abdominales de *E. hagenii*, vista dorsal; (e) últimos segmentos abdominales de *E. hagenii*, vista lateral de la hembra; ant, antena; clp, clípeo; cr, cerco; cx, coxa; e, ojo compuesto; epm<sub>2</sub>, mesepimerón; epm<sub>3</sub>, metepimerón; eps<sub>2</sub>, mesepisternón; eps<sub>3</sub>, metepisternón; ept, epiprocto; fm, fémur; fr, frente; gen, aparato copulatorio del macho; iep<sub>2</sub>, mesinfraepisternón; iep<sub>3</sub>, metifraepisternón; lbm, labio; lbr, labro; md, mandíbula; n<sub>1</sub>, pronoto; oc, ocelos; ovp, ovipositor; pg, postgena; pls<sub>2</sub>, sutura mesopleural (o sutura humeral); ppt, paraprocto; spr, espiráculo; stn, esternito; tb, tibia; tcl, uñas tarsales; tr, trocánter; ts, tarso; ver, vértice; 1-10, segmentos abdominales (Modificado de Triplehorn y Johnson, 2005).

#### **Historia Natural**

Las libélulas han colonizado exitosamente casi cualquier cuerpo de agua dulce del mundo con excepción de aquellos localizados en las zonas polares y en altitudes muy elevadas. Los hembras colocan los huevos en el agua o cerca de ésta, la oviposición la llevan a cabo "en tándem" o solas. En algunas especies, los machos permanecen en "resquardo" mientras las hembras ovipositan con la finalidad de alejar a otros machos que se encuentren cerca. Debido a que la fecundación se lleva a cabo durante la oviposición, con esta estrategia aseguran que su esperma fecunde los huevos. En algunas familias como Gomphidae, Corduliidae y Libelullidae, las hembras carecen de ovipositor y generalmente dejan caer sus huevos en la superficie del agua, volando bajo y sumergiendo el abdomen. Las hembras de otros grupos (Aeshnidae, Petaluridae y Zygoptera), presentan un ovipositor bien desarrollado e insertan los huevos en tejidos vegetales. Los huevos generalmente eclosionan en un periodo de entre una y tres semanas. La mayoría de los odonatos pasan gran parte de su vida como náyades, las cuales son acuáticas y respiran por medio de branquias, que también les sirven para nadar; el labio se encuentra modificado, lo que les permite capturar a sus presas. Tienen un número variable de mudas, algunos zigópteros pueden tener hasta 17, ésto depende de la disponibilidad de alimento, temperatura, fotoperiodo, calidad y pH del agua, entre otros factores como la depredación y el parasitismo. La especie Orthetrum sabina, por ejemplo, presenta 15 mudas en los 160 días que vive como náyade, mientras Aeshna mixta solamente presenta 10 en un periodo de 154 días. El desarrollo de la náyade toma entre uno y dos años, pero en algunos Gomphidae puede tomar hasta seis. La distribución de las náyades puede verse afectada por factores como el pH del agua, la cantidad y tipo de vegetación acuática y si existe corriente o el agua está estancada. Cuando el desarrollo de la náyade se completa, ésta elige sitios de emergencia como tallos de plantas o rocas, y generalmente lo hace por la mañana. Una vez fuera de la exuvia, pasa de 30 a 60 minutos hasta que el adulto emerge y llega a su tamaño máximo; en esta etapa su vuelo es débil, su coloración es tenue y tiene el cuerpo blando. Días después su vuelo se vuelve normal y semanas más tarde adquiere su coloración característica y sus gónadas maduran (Miller, 1987; Corbet, 1999; Triplehorn y Johnson, 2005).

Los órganos copulatorios del macho se encuentran localizados en la parte anterior del abdomen, en el lado ventral del segundo y tercer segmento (estructuras genitales secundarias). Antes de la cópula los machos de Odonata deben translocar el esperma desde la abertura genital en el noveno segmento abdominal al pene, el cual es una extensión del tercer segmento abdominal, y permanece en el saco genital del segundo segmento abdominal. Esta transferencia se logra al doblar el abdomen hacia arriba y abajo en un proceso que se denomina translocación espermática. Una vez que el macho ha sujetado a la hembra con sus apéndices abdominales se forma el "tándem", con el macho sosteniendo a la hembra por detrás de la cabeza, o del protórax, dependiendo del suborden. La cópula se lleva a cabo generalmente durante el vuelo en Anisoptera, o posados como en Zygoptera, con la hembra doblando su abdomen hacia arriba y abajo y haciendo contacto con las estructuras genitales secundarias del macho (Waage, 1984; Triplehorn y Johnson, 2005).

#### Antecedentes históricos de los estudios de odonatos de Nayarit

Los primeros estudios de la odonatofauna del estado de Nayarit fueron realizados por Calvert (1895; 1899), y posteriormente fueron revisados por él mismo en 1947. En ellos registra 41 y 46 especies respectivamente, para Tepic.

Aunque la odonatofauna del estado de Nayarit ha sido considerada como "bien conocida" (González y Novelo, 1996), casi todos los registros publicados para el estado provienen del siglo XIX (Calvert 1895; 1899,1947). Sólo algunos artículos subsecuentes han mencionado especimenes de Nayarit, y en cada uno de ellos, se han listado uno o dos nuevos registros o especies para dicho estado (Belle, 1987; Borror, 1942; Cannings y Garrison, 1991; Cook y González, 1990; Donnelly, 1979, Garrison, 1994a, 1994b; Paulson, 1994). La lista de Odonata de México de González y Novelo (1996) registra 96 especies para el estado. Cuatro de esas especies, no incluidas en el total, son conocidas por registros de la literatura (*Aphylla protracta, Orthemis levis, Coryphaeschna diapyra* y *Orthemis discolor*). Así, el total de especies debería ser de 99

(Paulson, 2002). En 2007, González y Novelo mencionan que existen 119 especies en Nayarit.

A lo largo del siglo XX, sólo unos cuantos artículos mencionan a la odonatofauna de Nayarit. Williamson y Williamson (1930) describieron a *Neoerythromma gladiolatum* con base en tres machos de la localidad de Acaponeta. En 1936, Kennedy describió la especie *Epigomphus crepidus* con material de Compostela. En 1942 Borror realizó una revisión del género *Erythrodiplax*, en ella mencionó registros para el estado, *Erythrodiplax funerea* (Acaponeta, Compostela y Tepic) y *Erythrodiplax connata*, que posteriormente fue rectificada como *E. basifusca* (Tepic).

En una revisión del género *Phyllogomphoides* hecha por Donnelly (1979), se menciona un registro de *Phyllogomphoides suasus* para la localidad de Tepic, haciendo referencia a una hembra registrada por Calvert (1899), sin embargo, González (com. pers.) considera que es un registro erróneo, y posiblemente se trate de otra especie. Donnelly (1979) también hace referencia a un registro de *Phyllogomphoides pacificus*.

Belle (1987) describió una especies nueva del género *Phyllogomphoides* (*P. nayaritensis*), el holotipo fue encontrado en la localidad de Acaponeta.

Cook y González (1990) describieron una especie nueva del género *Phyllogomphoides* (*P. apiculatus*), con material de Nayarit, el holotipo es del Río Acaponeta y el alotipo del Río Jumatán. Así mismo, describieron la hembra de *Phyllogomphoides pacificus*, utilizando, entre otros, material de Nayarit.

En 1991, Cannings y Garrison, describieron una especie nueva, *Sympetrum signiferum*, cuatro de los paratipos pertenecen al estado de Nayarit (Santa Teresa).

Paulson (1994) utilizó material de Tepic, para realizar la descripción de *Coryphaeschna diapyra*.

En la revisión del género *Erpetogomphus*, realizada por Garrison (1994a), menciona registros de *E. crotalinus* (Tepic), *E. elaps* (Acaponeta, Jumatán, Tepic, Palapita), además de describir a *E. bothrops*, con paratipos de Acaponeta, Tepic y Jumatán.

En 1994 (b) Garrison hace una revisión del género *Argia*, donde menciona registros de *A. lugens* y *A. tezpi* para Nayarit.

Paulson (2002) adiciona 21 especies a la lista de registros de Nayarit de González y Novelo (1996), incrementando la lista hasta 120 especies.

Considerando todos estos estudios, el estado de Nayarit ocupa el quinto lugar en riqueza de odonatos del país (Paulson, 2002).

### V. MATERIAL Y MÉTODO

#### Descripción del área de estudio

El estado de Nayarit cuenta con una superficie de 27,864 km², está situado a lo largo de la costa en el oeste central de México, (23°05' a 20°36' N; 103°43' a 105°46'O) colinda al norte con Sinaloa y Durango; al este con Durango, Zacatecas y Jalisco; al sur con Jalisco y el Océano Pacífico; al oeste con el Océano Pacífico y Sinaloa. Está compuesto por 20 municipios, (Figura 3) (INEGI, 2006).

Como parte del estado de Nayarit, se considera el archipiélago de las Islas Marías, él cual se encuentra en el Océano Pacífico, a 110 km del Puerto de San Blas, Nayarit. El archipiélago está constituido por cuatro islas, colocadas en posición noroeste-sureste, San Juanico, María Madre, María Magdalena (también denominada Isla de Enmedio) y María Cleofás (Tamayo, 1962).

#### Clima

El régimen climático que domina en la mayor parte del estado de Nayarit es cálido, concentrándose principalmente a lo largo de la costa y en las zonas bajas de los valles de los ríos Huaynamota y San Pedro. En menor grado se presentan climas de tipo semicálido en una franja que va de norte a sur, situada precisamente en la zona de transición entre la llanura costera y la Sierra Madre Occidental. Los climas templados se restringen a pequeñas áreas muy localizadas, diseminadas en las partes altas de la sierra (SPP, 1981).

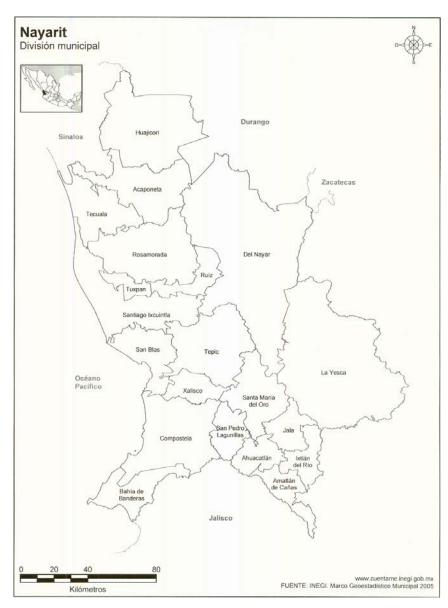


Fig. 3 Municipios del estado de Nayarit (Tomado de <a href="www.inegi.gob.mx">www.inegi.gob.mx</a>)

#### Geología

De acuerdo a la SSP (1981) el estado de Nayarit está ubicado, desde el punto de vista geológico, dentro de cuatro provincias que son:

- a) La Sierra Madre Occidental: abarca aproximadamente la mitad oriental del estado de Nayarit, tomando como eje de división su límite con las provincias de la Llanura Costera y el Eje Neovolcánico.
- b) La Llanura Costera del Pacífico: abarca la porción noroccidental de Nayarit. Cubre una franja de más de 100 Km de longitud por unos 50 de anchura. Limita al occidente con el Océano Pacífico, al oriente con la Sierra Madre Occidental y al sureste con el Eje Neovolcánico.
- c) El Eje Neovolcánico: abarca la región surcentral del estado. Colinda al noreste con la Llanura Costera, al norte y noreste con la Sierra Madre Occidental, al sur con la Sierra Madre del Sur y al oeste con el Océano Pacífico.
- d) La Sierra Madre del Sur: comprende la porción sur de Nayarit. Limita la norte con el Eje Neovolcánico y al occidente con el Océano Pacífico.

Las principales estructuras geológicas del estado de Nayarit están representadas por aparatos volcánicos, grandes coladas de lava, fallas y fracturas regionales que afectan, dislocando a las rocas y formando grandes fosas tectónicas por donde las corrientes de diversos ríos tienen un control en su cauce.

De acuerdo con Escalante (1988), las alturas mayores en el estado son: Cerro El Vigía (2740 m), Volcán Sangangüey (2300 m) y el Volcán San Juan (2200 m). Los suelos y los tipos de roca en el estado son primariamente ígneos en sus orígenes (Escalante, 1988).

#### Hidrología

El estado de Nayarit queda comprendido en parte dentro de las siguientes regiones hidrológicas:

- Río Presidio a San Pedro: ubicada al norte y noreste del estado, con una superficie de 9 448.917 km²; representada por las cuencas: Río San Pedro y Río Acaponeta.
- Lerma-Chapala-Santiago: ubicada en toda la parte central y este del estado, con una superficie de 11 977.972 km²; representada por las cuencas: Río Santiago Aguamilpa, Río Bolaños y Río Huaynamota.
- -Huicicila: ubicada en el lado suroeste de Nayarit con una superficie de 3 553.665 km²; representada por la cuenca Río Huicicila-San Blas.
- Ameca: ubicada en toda la porción sur en los límites con el estado de Jalisco, con una superficie de 2 884.247 km²; representada por las cuencas: Río Ameca-Atenguillo y Río Ameca-Ixtapa.

#### Vegetación

De acuerdo al INEGI (1988) y SAHOP (1981), existen en el estado once tipos de vegetación: selva mediana subcaducifolia (cubriendo casi un tercio del área del estado), selva baja caducifolia, bosque de encino, bosque de encino-pino, bosque de pino-encino, bosque de pino, matorral tropical, matorral subtropical, matorral desértico micrófilo, pastizal natural y pastizal inducido.

Flores y Gerez (1994) indican que la flora y la fauna de Nayarit han sido parcialmente estudiadas; 227 especies endémicas para Mesoamérica y 127 especies endémicas para México, se encuentran en éste Estado. Téllez (1995) señala que existen para Nayarit 65 especies de plantas endémicas de 16 familias diferentes.

Nayarit tiene dos áreas protegidas, que cubren cerca de 1% de su territorio: Isla Isabel y Sierra de San Juan.

La lista de Odonata del estado de Nayarit, se estructuró con base en los ejemplares que se encuentran depositados en la Colección Nacional de Insectos (CNIN-IBUNAM) del Instituto de Biología, UNAM, en la Colección "Alfonso L. Herrera", del Museo de Zoología de la Facultad de Ciencias, UNAM (MZFC), además de datos proporcionados por algunos investigadores y por búsqueda bibliográfica. El Dr. Dennis Paulson amablemente facilitó una lista de especies de odonatos recolectados en dicho estado.

El material odonatológico que se encuentra depositado en las colecciones del Museo de Zoología de la Facultad de Ciencias (MZFC) y en la Colección Nacional de Insectos (CNIN) del Instituto de Biología, UNAM (IB-UNAM), proviene, en su mayoría, de recolectas realizadas a finales de los años 70's, que el MZFC "Alfonso, L. Herrera" realizó con el propósito de conocer la lepidopterofauna (Rhopalocera: Lepidoptera) del estado de Nayarit. Llorente *et al.* (2004) integraron la lista de los Rhopalocera del estado de Nayarit, encontrando 538 especies, 276 géneros y cinco familias; así mismo mencionan de manera sintética, las localidades, meses de ocurrencia y las colecciones o fuentes de información; además realizaron una comparación de la ocurrencia de especies en los estados de Jalisco, Colima y Michoacán, encontrando que un 74% de las especies de Nayarit se comparten con estos tres estados y 5% es exclusivo de ese Estado.

Los campos de la base utilizados para el presente trabajo fueron: nombre de la familia, género y especie, municipio, nombre de la localidad, cuerpo de agua, recolector, georeferenciación, altitud, datos de la recolecta (día, mes y año), colección y clave. Los datos de georeferenciación se obtuvieron de la página de Internet: http://rumbletum.org/North%20America/Mexico/Nayarit, cuando las localidades no se encontraron en éste medio, la georeferenciación se realizó utilizando un mapa de Nayarit y una regla calibrada en mm.

Se hizo una revisión de los ejemplares depositados en las colecciones anteriormente señaladas para determinar material que no lo estuviera, y rectificar/actualizar aquel material que se encontrara previamente determinado. Así mismo, se asignó una clave a cada ejemplar depositado en la colección del IB-UNAM.

La clave de determinación incluye a las nueve familias, 50 géneros y 128 especies registradas para Nayarit y fue realizada con base en claves de diferentes autores: Calvert (1931), Cook (1981), González (1977), González *et al.* (2004), García (1987), Garrison (1990, 1994a), Westfall y May (1996), Needham *et al.* (2000), Förster (2001) y Ellenrieder (2003). Para facilitar su utilización, se comenzó con una clave de familias, posteriormente una de géneros y finalmente una de especies, en los casos de géneros con una sola especie, ésta última se incluyó en la clave genérica. Las claves originales se modificaron cuando fue necesario, ya que la mayoría no incluía a todas las especies presentes en el estado. Las imágenes de las estructuras fueron tomadas y modificadas de las mismas claves, y en otros casos se realizaron utilizando el programa Adobe Photoshop CS2. Se utilizó la nomenclatura de la venación de las alas propuesta por Tillyard y Fraser (1938-1940).

## VI. RESULTADOS Y DISCUSIÓN

La lista de especies del orden Odonata del estado de Nayarit está elaborada con base en 1777 registros y comprende nueve familias, 50 géneros y 128 especies, de las cuales nueve son registros nuevos para el estado (Cuadro 1). Los registros nuevos pertenecen a tres familias y comprenden 8 géneros diferentes.

Cuadro 1. Lista de especies de Odonata de Nayarit (los registros nuevos se encuentran sombreados)

Familia	Especie
Calopterygidae	Hetaerina americana (Fabricius, 1798)
	Hetaerina capitalis Selys, 1873
	Hetaerina cruentata (Rambur, 1842)
	Hetaerina infecta Calvert, 1901
	Hetaerina occisa Hagen, 1853
	Hetaerina titia (Drury, 1773)
	Hetaerina vulnerata Hagen, 1853
Lestidae	Archilestes grandis (Rambur, 1842)
	Lestes tenuatus Rambur, 1842
	Lestes sigma Calvert, 1901
Pseudostigmatidae	Mecistogaster ornata Cambur, 1842
Platystictidae	Palaemnema domina Calvert, 1903
Protoneuridae	Neoneura amelia Calvert, 1903
	Protoneura cara Calvert, 1903
Coenagrionidae	Apanisagrion lais (Brauer, 1876)
	Argia anceps Garrison, 1996
	Argia carlcooki Daigle, 1995
	Argia cuprea (Hagen, 1861)
	Argia extranea (Hagen. 1861)
	Argia funcki (Selys, 1854)
	Argia harknessi Calvert, 1899
	Argia lugens (Hagen, 1861)
	Argia nahuana Calvert,1902
	Argia oculata Hagen, 1865
	Argia oenea Hagen, 1865
	Argia pallens Calvert, 1902
	Argia pulla Hagen, 1865
	Argia tezpi Calvert, 1902
	Argia ulmeca Calvert, 1902
	Argia variabilis Selys, 1865
	Enallagma civile (Hagen, 1861)
	Enallagma novaehispaniae Calvert, 1907

Coenagrionidae	Enallagma praevarum (Hagen, 1861)			
- Coonagnomaac	Enallagma semicirculare Selys, 1876			
	Ischnura capreolus (Hagen, 1861)			
	Ischnura denticollis (Burmeister, 1839)			
	Ischnura hastata (Say, 1839)			
	Ischnura ramburii (Selys, 1850)			
	Leptobasis vacillans Hagen, 1877			
	Nehalennia minuta (Selys, 1857)			
	Neoerythromma gladiolatum Williamson y Williamson, 1930			
	Telebasis filiola (Perty, 1834)			
	Telebasis griffinii (Martin, 1896)			
	Telebasis isthmica Calvert, 1902			
	Telebasis salva (Hagen, 1861)			
Aeshnidae	Aeshna persephone Donnelly, 1961			
/ tooriiiidao	Anax amazili (Burmeister, 1839)			
	Anax junius (Drury, 1773)			
	Anax walsinghami McLachlan, 1882			
	Coryphaeschna adnexa (Hagen, 1861)			
	Coryphaeschna diapyra Paulson, 1994			
	Coryphaeschna viriditas Calvert, 1952			
	Gynacantha helenga Williamson y Williamson, 1930			
	Gynacantha nervosa Rambur, 1842			
	Remartinia luteipennis (Burmeister, 1839)			
	Rhionaeschna psilus (Calvert, 1947)			
	Rhionaeschna vazquezae (González, 1986)			
	Triacanthagyna caribbea Williamson, 1923			
	Triacanthagyna septima (Selys, 1857)			
Gomphidae	Aphylla protracta (Selys, 1859)			
Gompilidae				
	Epigomphus crepidus Kennedy, 1936 Erpetogomphus bothrops Garrison, 1994			
	Erpetogomphus crotalinus (Hagen, 1854)			
	Erpetogomphus elaps Selys, 1858			
	Erpetogomphus sipedon Calvert, 1905			
	1 0 1 1			
	Phyllocycla elongata (Selys, 1858)			
	Phyllogomphoides apiculatus Cook y González, 1990			
	Phyllogomphoides nayaritensis Belle, 1987			
	Phyllogomphoides pacificus (Selys, 1873)			
Liballulidaa	Progomphus clendoni Calvert, 1905			
Libellulidae	Anatya guttata (Ericsson, 1848)			
	Brachymesia furcata (Hagen, 1861)			
	Brachymesia herbida (Gundlanch, 1889)			
	Brechmorhoga mendax (Hagen, 1861)			
	Brechmorhoga pertinax (Hagen, 1861)			
	Brechmorhoga praecox (Hagen, 1861)			
	Brechmorhoga vivax Calvert, 1906			

Libelullidae	Cannaphila insularis Kirby, 1889
Libelullidae	
	Dythemis maya Calvert, 1906
	Dythemis multipunctata Kirby, 1894
	Dythemis nigrescens Calvert, 1899
	Dythemis sterilis Hagen, 1861
	Erythemis attala (Selys, 1857)
	Erythemis mithroides (Brauer, 1900)
	Erythemis plebeja (Burmeister, 1839)
	Erythemis vesiculosa (Fabricius, 1775)
	Erythrodiplax basifusca (Calvert, 1895)
	Erythrodiplax fervida (Ericsson, 1848)
	Erythrodiplax funerea (Hagen, 1861)
	Erythrodiplax umbrata (Linnaeus, 1758)
	Libellula croceipennis Selys, 1869
	Libellula saturata Uhler, 1857
	Macrothemis hemichlora (Burmeister, 1839)
	Macrothemis inacuta Calvert, 1898
	Macrothemis inequiunguis Calvert, 1895
	Macrothemis pseudimitans Calvert, 1898
	Macrothemis ultima González, 1992
	Miathyria marcella (Selys, 1857)
	Miathyria simplex (Rambur, 1842)
	Micrathyria aequalis (Hagen, 1861)
	Micrathyria atra (Martin, 1897)
	Micrathyria debilis (Hagen, 1861)
	Micrathyria didyma (Selys, 1857)
	Micrathyria hagenii Kirby, 1890
	Micrathyria ocellata Martin, 1897
	Micrathyria schumanni Calvert, 1906
	Orthemis discolor (Burmeister, 1839)
	Orthemis ferruginea (Fabricius, 1775)
	Orthemis levis Calvert, 1906
	Pachydiplax longipennis (Burmeister, 1839)
	Paltothemis cyanosoma Garrison, 1982
	Paltothemis lineatipes Karsch, 1890
	Pantala flavescens (Fabricius, 1798)
	Planiala hymenaea Say, 1839
	Planiplax sanguiniventris (Calvert, 1907)
	Perithemis domitia (Drury, 1773)
	Perithemis intensa Kirby, 1889
	Perithemis mooma Kirby, 1889
	Pseudoleon superbus (Hagen, 1861)
	Sympetrum corruptum (Hagen, 1861)
	Sympetrum illotum (Hagen, 1861)
	Sympetrum signiferum Cannings y Garrison, 1991

Llbelullidae	Tauriphila australis (Hagen, 1867)
	Tauriphila azteca Calvert, 1906
	Tholymis citrina Hagen, 1867
	Tramea abdominalis (Rambur, 1842)
	Tramea calverti Muttkowski, 1910
	Tramea onusta Hagen, 1861

Las familias con mayor número de especies son: Libellulidae (58) y Coenagrionidae (31); le siguen Aeshnidae (14), Gomphidae (11), Calopterygidae (7), Lestidae (3), Protoneuridae (2) y Pseudostigmatidae y Platystictidae, con sólo una especie por familia (Fig. 4).

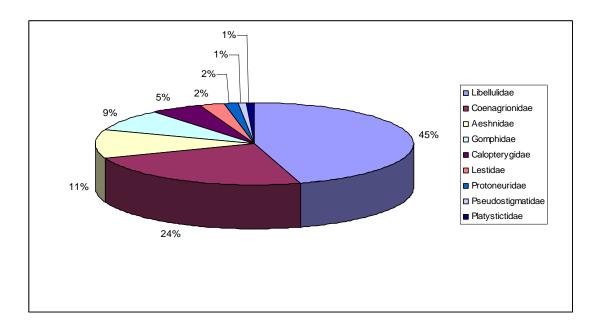


Fig. 4 Porcentaje de especies de Odonata por familia en el estado de Nayarit

Los géneros con mayor número de especies son: Argia (15), Micrathyria (7), Hetaerina (7) y Macrothemis (5) (Fig. 5). Los géneros Brechmorhoga, Dythemis, Enallagma, Erpetogomphus, Erythemis, Erythrodiplax, Ischnura y Telebasis tienen cuatro especies cada uno. La predominancia de especies de Argia en el estado no es sorprendente ya que es uno de los géneros más ricos en especies de México y generalmente, en cualquier región del país Argia representa entre el 6.4 % y el 22.5 % del total de colectas. Para el país Argia constituye el 14% del total de la odonatofauna (González y Novelo, 2007); de la misma manera en Sonora representa el 22.5% de un

total 120 especies (Upson, et al., en prensa); en Dominguillo, Oaxaca, representa 21% de un total de 43 especies (González, V., 2006); para Huautla, Morelos, constituye el 15.8% de un total de 57 especies (González, et al., enviado); en Chiapas el 13.4% de 186 especies en total (González y Paulson, en prensa) y finalmente en la Reserva de la Biosfera Chamela-Cuixmala de un total de 78 especies, este porcentaje es de sólo 6.4% (González, et al., 2004) debido quizás a que en esta última localidad los cuerpos de agua lóticos dentro de los terrenos de la Estación de Biología son de naturaleza temporal.

En contraste los géneros: Archilestes, Mecistogaster, Palaemnema, Neoneura, Protoneura, Apanisagrion, Leptobasis, Nehalennia, Neoerythromma, Aeshna, Remartinia, Aphylla, Progomphus, Epigomphus, Phyllocycla, Anatya, Cannaphila, Pachydiplax, Planiplax, Pseudoleon y Tholymis, están representados por una sola especie.

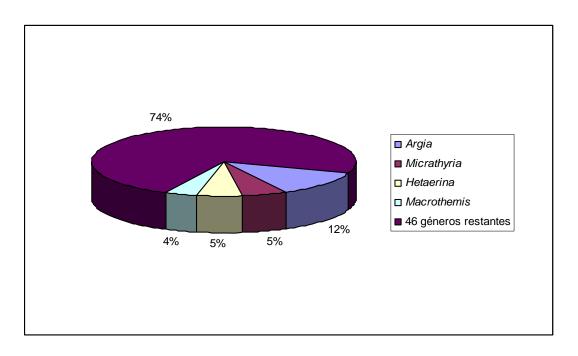


Fig. 5 Porcentaje de especies de Odonata por género en el estado de Nayarit

Las décadas en las cuáles se registraron más especies para Nayarit se pueden observar en la Fig. 6. La mayor cantidad de registros se dio en los años 80's, 60's y 70's, respectivamente, esto se debe a las recolectas realizadas por el Museo de Zoología de la Facultad de Ciencias e Instituto de Biología, UNAM. En el año 2001, el Dr. D. Paulson, realizó una recolecta de siete días, que tuvo como resultado 15 nuevos registros para el estado (Paulson, 2002).

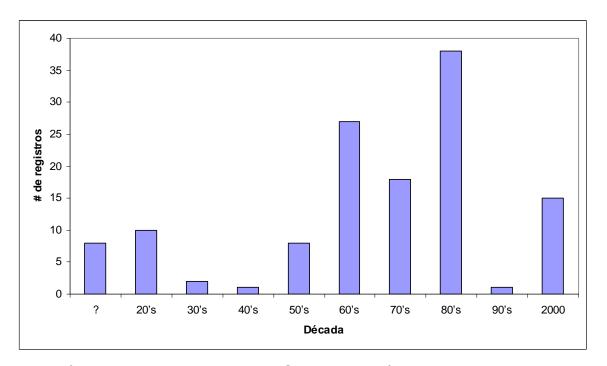


Fig. 6 Número de registros nuevos de Odonata por década en el estado de Nayarit

Las especies aquí presentadas provienen de registros de 99 localidades (Apéndice I), dentro de las localidades con mayor número de especies Jumatán y Mecatán resultaron las más ricas con 60 y 43 especies respectivamente (Fig. 7). Estas localidades fueron muestreadas hasta en más de 15 ocasiones por personal académico del Instituto de Biología y del Museo de Zoología de la Facultad de Ciencias y quizás ello explique su riqueza de especies. Sin embargo, las localidades de Santa María del Oro, La Galinda y San Blas 18.1 mi NE (datos proporcionados por el Dr. Paulson), aunque no tuvieron el mismo número de especies que las anteriormente mencionadas, si tienen un número de especies sustancial ya que a pesar de que solo fueron visitadas

en una ocasión (en el caso de San Blas 18.1 mi NE) y en dos ocasiones (en las otras dos localidades) se encontraron entre 25 y 15 especies.

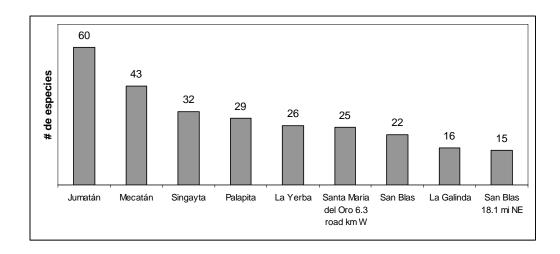


Fig. 7 Número de especies en nueve localidades de Nayarit

Las especies con una distribución más amplia se pueden observar en la Figura 8. Algunas de ellas (p. ej. *Erythrodiplax funerea y Orthemis ferruginea*), son especies "colonizadoras" que son de las primeras especies oportunistas que llegan a un cuerpo de agua que se abre por ejemplo por efecto de las lluvias.

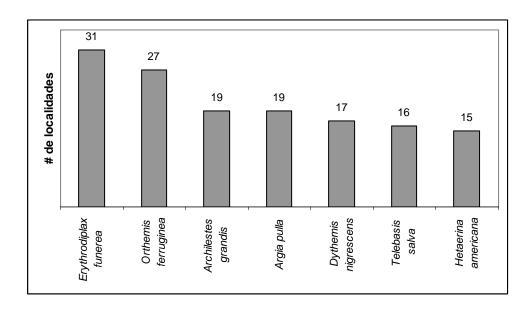


Fig. 8 Número de localidades diferentes de algunas de las especies más abundantes

La mayoría de las localidades consideradas en este trabajo se encuentran localizadas en la costa o muy cerca de ésta, lo que se puede observar en las Figs. 9 y 10. La mayoría de las recolectas datan de los años 70´s, muchas de ellas se realizaron en conjunción con un proyecto tendiente a conocer la lepidopterofauna nayaritense, por lo que se puede inferir que no fueron sistematizadas, sin embargo, algunas otras sí tuvieron como objetivo conocer los odonatos del estado. Un número adicional de especies podrían encontrarse con un trabajo de campo más sistematizado (Paulson, 2002).

Para conocer la odonatofauna de Nayarit, es necesario realizar recolectas en zonas no contempladas en recolectas anteriores, tales como el norte, centro y sureste, así como partes más elevadas en las montañas (Figs. 9 y 10).

No fue posible georeferenciar algunas localidades debido a que la información en las etiquetas era muy general (por ejemplo: Arroyo al NE de San Blas). Algunas localidades, como Carretera Tepic-Puerto Vallarta Km 125, por ejemplo, se buscaron en un atlas geográfico, utilizando una regla calibrada en mm para posteriormente georeferenciarlas.

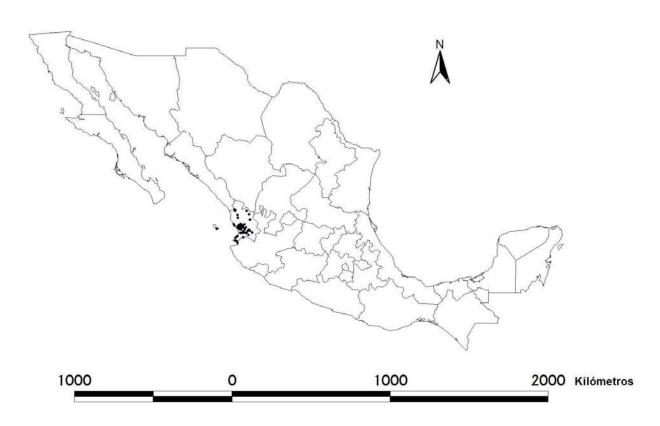


Fig.9 Localidades de recolecta en el estado de Nayarit

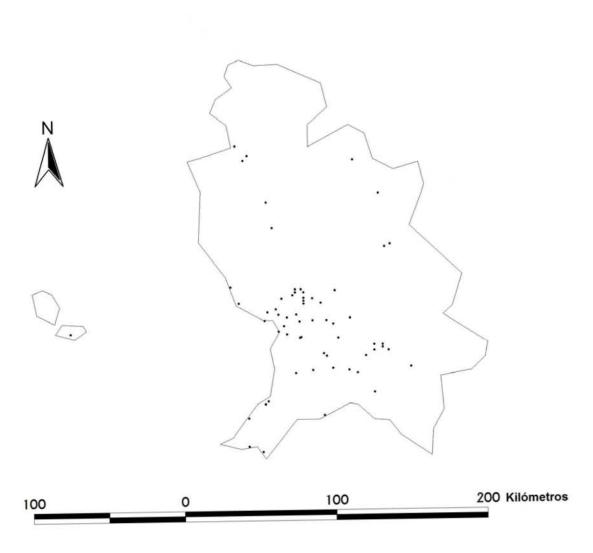


Fig. 10 Localidades de recolecta en el estado de Nayarit

De acuerdo con la lista de especies de odonatos de México de González y Novelo (2007), existen en Nayarit 119 especies, sin embargo el registro de *Phyllogomphoides suasus* es probablemente erróneo ya que esta basado en una hembra y porque ésta es una especie con una distribución más restringida a la vertiente del Golfo de México (E. González com pers. 2007), por lo que el número se reduce a 118. Con las 128 especies encontradas en éste estudio la riqueza de la odonatofauna nayaritense se incrementa en un 8.5% con respecto a la lista de González y Novelo (2007) y en un mismo porcentaje con respecto a la de Paulson (2002).

Los cuatro estados del país con más especies, Veracruz, Chiapas, Oaxaca y San Luis Potosí (González y Novelo, 2007), poseen una extensión territorial considerablemente mayor que Nayarit, que ocupa el quinto lugar en riqueza de odonatos con 128 especies (Cuadro 2), por lo que se puede decir que Nayarit tiene una gran riqueza de odonatofauna, que podría incrementarse con futuras recolectas sistematizadas.

Cuadro 2. Estados con mayor riqueza de odonatos (Modificado de Paulson, 2002)

Estado	Área (Km²)	% de la	# de especies	Especies/área X
		superficie de país		100
Veracruz	72,815	3.7	220	0.30
Chiapas	73,888	3.8	170	0.23
Oaxaca	95,364	4.8	142	0.15
San Luis Potosí	62,849	3.1	131	0.21
Nayarit	27,864	1.4	128	0.46

De las 46 especies endémicas registradas para México por González y Novelo (2007), nueve se encuentran en Nayarit, aunque ninguna de éstas es exclusiva para el estado (*Argia carlcooki*, *Neoerythromma gladiolatum*, *Rhionaeschna vazquezae*,

Epigomphus crepidus, Erpetogomphus sipedon, Phyllogomphoides apiculatus, P. nayaritensis, Macrothemis ultima y Paltothemis cyanosoma).

Nayarit representa el límite norte de distribución del género *Epigomphus*. *E. crepidus* se había registrado sólo para este estado y para el estado de Oaxaca. *E. flinti* y *E. crepidus* son las únicas especies del género que se encuentran en la vertiente del Pacífico Mexicano, lo que contradice a Garrison *et al.* (2006) quiénes sugieren una distribución de este género sólo para la vertiente del Golfo de México.

Un aspecto muy importante de mencionar es el reporte de 10 especies para las islas María Magdalena y María Madre, las cuales pueden observarse en el cuadro 3. Estos datos constituyen un primer listado de la odonatofauna para alguna isla de nuestro país.

Cuadro 3. Especies de Odonata para las islas Maria Madre y María Magdalena, de Nayarit

Isla	Localidad	Especie
Isla María Madre	Campamento Mariano	Ischnura capreolus
	Escobedo El Zacatal	Ischnura hastata
		Ischnura ramburii
		Orthemis discolor
		Pantala flavescens
		Rhionaeschna psilus
		Telebasis salva
Isla María Magdalena	Manglar NE del Campamento	Micrathyria hagenii
	Punta NO	Pantala flavescens
	Ojo de Agua	Pantala hymenaea
	Punta NE	Tramea onusta

Las especies que conforman registros nuevos para Nayarit, se muestran en el Cuadro 4, donde también se indica su distribución en el país. En el caso de *Macrothemis ultima*, Nayarit se trata del cuarto estado en el que se registra desde su

descripción, recientemente fue agregado el estado de Michoacán (E. González, com. pers). Para la especie *Paltothemis cyanosoma*, Nayarit es el tercer estado donde se ha registrado.

Cuadro 4. Registros nuevos para Nayarit y su distribución en otros estados

Especie	Distribución
Argia carlcooki	COL, JAL, MOR, OAX, SON
Coryphaeschna viriditas	CHIS, COL, JAL, QR, TAB, TAMPS, VER, YUC
Gynacantha nervosa	CAM, CHIS, GRO, JAL, MOR, OAX, QR, SLP, SON, SIN, SON, VER, YUC
Macrothemis ultima	JAL, MICH, SON
Micrathyria debilis	CAMP, CHIS, OAX, QR, SLP, TAB, TAMPS, VER, YUC
Paltothemis cyanosoma	GRO, JAL
Paltothemis lineatipes	BC, BCS, CHIS, CHIH, COL, DGO, GTO, GRO, HGO, JAL, MEX, MOR, NL, OAX, QRO, SLP, SON, SIN, VER
Planiplax sanguiniventris	CHIS, QR, SLP, TAMPS, VER, YUC
Tramea abdominalis	CAMP, CHIS, JAL, MICH, MOR, OAX, QR, SLP, TAB, TAMPS, VER, YUC

Es interesante que las especies *Micrathyria debilis, Paltothemis lineatipes* y *Tramea abdominalis,* de amplia distribución en México (cuadro 4) no hayan sido registradas con anterioridad para Nayarit. Por otro lado, es comprensible que *Coryphaeschna viriditas* no presentara registros previos para el estado de Nayarit, debido a que es una especie de vuelo potente y difícil de recolectar por la altura de su vuelo (E. González, com. pers.). La especie *Gynacantha nervosa* es crepuscular, es por esta razón que es entendible que no estuviera registrada para el estado. Por último *Planiplax sanguiniventris* es una especie poco abundante que se encuentra principalmente en cuerpos de agua lénticos de gran tamaño, en especial en lagos, y

generalmente vuela alejado de la orilla por lo que muy pocas veces es capturado en recolectas odonatológicas (E. González, com. pers.).

Paulson (2002) comenta que, biogeográficamente, Nayarit tiene dos elementos odonatológicos distintos y posiblemente más. Uno de ellos son las especies tropicales que tienen su origen más al sur y que se distribuyen a través de ambas costas; este grupo es el elemento más diverso en Nayarit. El segundo elemento comprende especies de amplia distribución en zonas de altitud media de México, muchas de ellas originadas probablemente en el Altiplano Mexicano y que ocurren en la parte relativamente seca del interior de Nayarit. Un tercer elemento, más difícil de categorizar y más pobremente conocido, consiste en especies del sur del Altiplano Mexicano (algunas de ellas se encuentran también en elevaciones bajas, y otras pocas han cruzado el Istmo de Tehuantepec y llegado hasta Chiapas y Guatemala). Los registros nuevos para Nayarit, tienen representantes de estos tres distintos elementos, por ejemplo Coryphaeschna viriditas, Gynacantha nervosa, Macrothemis ultima, Micrathyria debilis, Planiplax sanguiniventris y Tramea abdominalis, pertenecen al primer elemento; Paltothemis cyanosoma y Paltothemis lineatipes al segundo y por último Argia carlcooki posiblemente al tercer elemento.

De acuerdo con Paulson (2002) Nayarit representa el límite más norteño de la costa oeste para 28 especies de odonatos, sin embargo, Upson *et al.* (en prensa) comentan que cuatro de esas especies (*Argia cuprea, Argia oculata, Telebasis griffinii y Progomphus clendoni*) se encuentran aún más al norte en el estado de Sonora, por lo que entonces el número disminuiría a sólo 24.

La clave de identificación presentada en este trabajo representa una guía para todos aquellos entomólogos que requieran un material bibliográfico que facilite la determinación de ejemplares de Nayarit y de algunos otros estados aledaños.

# Claves de determinación de familias de Odonata de Nayarit

1 Alas anteriores y posteriores diferentes en forma, base del ala posterior más ancha que la del ala anterior
1' Alas anteriores y posteriores similares en forma y tamaño, estrechas en la base
2(1) Triángulos de las alas posteriores y anteriores diferentes en forma, el del ala anterior con el eje principal formando un ángulo recto con el eje principal del ala, el del ala posterior con el eje principal paralelo al eje del ala (Fig. 11 a), y mucho más cerca del árculo que el del ala anterior; los ojos se juntan por un espacio corto en el dorso de la cabeza
2' Triángulos de las alas anteriores y posteriores usualmente similares en forma y casi igualmente distantes del árculo, excepto en algunos Gomphidae (Fig. 11 b); ojos separados o en contacto en el dorso de la cabeza
3(2') Ojos separados en el dorso de la cabeza; segmentos abdominales sin carina lateral
3' Ojos que se tocan ampliamente en el dorso de la cabeza, formando una comisura ocular
4(1') Siete o más venas transversales antenodales
4' Dos venas transversales antenodales5
5(4') R4+5 se origina más cerca del nodo que del árculo (Fig. 11 c)6
5' R4+5 se origina más cerca del árculo que del nodo (Fig. 11 d)Lestidae

6(5) Pterostigma ausente o con venas transversales; con una mancha amarilla en el
ápice de las alas; largo del abdomen de 55 mm o
másPseudostigmatidae, Mecistogaster ornata
6' Pterostigma presente y constituido de una sola celda
7(6') Lados anteriores y posteriores del cuadrilátero casi de la misma longitud; A1
ausente o muy corta (Figs. 11 e y f)8
7' Lado anterior del cuadrilátero mucho más corto que el lado posterior; A1 bien
desarrollada, llegando a nivel del nodo o después de éste
(Fig. 11 d)Coenagrionidae
8(7) Extremo distal de la vena anal toca el margen posterior del cuadrilátero; vena
transversal cubito-anal presente; cercos como en la figura Fig. 11 g; sin una muesca
entre el diente superior y el ensanchamiento del margen
ventralPlatystictidae, Palaemnema domina
8' Vena anal ausente, o reducida a un pequeño arco en el margen posterior del ala;
vena transversal cubito-anal ausente (Fig. 11 f)

### Clave para las especies de Odonata de Nayarit

# Familia Calopterygidae

### Clave para las especies del Género Hetaerina de Nayarit

### Machos

1 Apéndice inferior pequeño, consistente en una placa basal y un proceso medio;
proceso distal reducido a un pequeño tubérculo de 0.25 o menos de la longitud del
cerco
1' Apéndice inferior con un proceso distal completamente desarrollado al menos 0.25 de
la longitud del cerco, punta con 1-3 pequeños dientes
2(1) Cercos con el lóbulo medio ensanchado en la mitad basal del apéndice, lóbulo
entero (Fig. 12 a)
2' Cercos con el lóbulo medio ensanchado en la mitad distal del apéndice, lóbulo muy
bilobulado (Fig. 12 b)infecta
3(1') Proceso distal del apéndice inferior ensanchado distalmente (Fig. 12 c)occisa
3' Proceso distal del apéndice inferior de varias formas, pero no con la punta
ensanchada4
4(3') Ápice del segmento abdominal 10 con un diente triangular bien desarrollado a
cada lado de la carina mediodorsal (Fig. 12 d)
4' Ápice del segmento abdominal 10 sin un diente triangular lateral a la carina
mediodorsal5

5(4') Marg	gen ante	erior dei lobulo r	nedio aid	anzando	ei marge	en medic	del cerc	o en un
ángulo	de	aproximadamer	ite 90	) grad	aok (1	Fig. ´	12 e);	con
pterostigm	na						am	ericana
5' Margen	anterio	r del lóbulo medi	o (si está	presente)	) formand	do un áng	gulo obtus	o con el
margen m	edio del	cerco (Fig. 12 f)	; con o si	n pterosti	gma			6
6(5') Tóra	x con	verde metálico c	onfinado	a un pun	ito bien c	definido e	en forma	de cuña
invertida e	en el ex	ktremo dorsal de	el metepi	sternón (f	Fig. 12 g	j); cercos	s con un	margen
medio lige	ramente	e curvo y con un	pequeñc	lóbulo m	edio		cr	uentata
6' Tórax	sin ve	erde metálico; l	óbulo m	edio más	s peque	ño que	en <i>crue</i>	entata o
ausente							νι	ılnerata
Hembras								
1 Brazo a	nterior (	del interesternito	dorsalm	ente en fo	orma de	dedo (Fi	g. 12 h);	protórax
con espii	nas lat	eralmente exter	ndidas (	Fig. 12	i); tórax	como	en la	Fig. 12
j								occisa
1' Extremo	o dorsa	del interesternit	o, plano,	no en fo	rma de c	dedo; pro	tórax sin	espinas
laterales (	Excepto	en <i>vulnerata</i> )						2
2(1') Segr	mentos	abdominales co	n un pat	rón de co	oloración	definido	: cada se	gmento
dorsal ver	de met	álico oscuro o c	obre (ma	arrón osci	uro en in	ndividuos	viejos), (	con una
delgada	línea	clara mediodors	sal; má	genes l	aterales	comple	tamente	verdes,
contrastar	ites con	los lados claros	(Fig. 12 k	<b>:</b> )			am	ericana
2' Sólo el	segmer	nto abdominal 1	con un p	atrón de	coloració	n definid	lo, los seç	gmentos
abdomina	les suce	sivos casi compl	etamente	oscuros	y sin ninç	gún patró	n	3

3(2') Con pterostigma4
3' Sin pterostigma7
4(3) Punta del segmento abdominal 10 con tres pequeñas espinas, una medio dorsal y las otras dos dorsolaterales (Fig. 13 a)5
4' Punta del segmento abdominal 10 con o sin una espina larga medio dorsal, sin espinas dorsolaterales6
5(4) Interesternito linear, con un pequeño hombro anterior seguido por uno más largo, sin punta o ligeramente redondeado posterior a la rama (Fig. 13 b); tórax como en la Fig. 13 e
5' Interesternito ancho, bidentado, o con un brazo anterior más largo que el brazo posterior
6(4') Margen apical del segmento abdominal 10 sin una espina; con una pequeña estructura esclerotizada redondeada dorsal al interesternito (Fig. 13 d); lado del pronoto con un proceso puntiagudo dirigido lateralmente; alas hialinas con algunas coloraciones amarillo-naranja basalmente
6' Margen apical del segmento abdominal 10 con una espina (Fig. 13 f); sin una pequeña estructura esclerotizada redondeada dorsal al interesternito(Fig. 13 c); lado del pronoto sin un proceso puntiagudo dirigido lateralmente; alas mayormente de color marrón muy oscuro
7(4') Banda mesepisternal verde metálico conectada con la sutura humeral (Fig. 13 g); con una estructura esclerotizada redondeada dorsal al interesternito; área dorsal del

interesternito más ancha que en H. cruentata,	con su rama anterior dirigida hacia
abajo	vulnerata (en parte)
7' Banda mesepisternal verde metálico no coned	ctada con la sutura humeral (Fig. 13 h);
sin una estructura esclerotizada redondeada dor	sal al interesternito, o, si está presente,
es pequeña, apenas se nota; área dorsal de	el interesternito más angosta que en
vulnerata, con su brazo anterior nunca dirigido h	acia abajo <i>cruentata</i>

#### Familia Lestidae

1 Lado interno del cuadrilátero del ala anterior casi la mitad de la longitud que la del
lado posterior; R2+3 se bifurca a menos de dos celdas antes del nodo; tercer espacio
antenodal casi el doble de la longitud del primero (Fig. 14 a); lado proximal del
cuadrángulo del ala anterior igual o ligeramente menor de 0.5 de largo del lado
posterior; pterostigma de más de 3 mm; vena M2 usualmente originándose una celda
después del nodo; ala posterior de 35 mm de largo o
más
1' Lado interno del cuadrilátero del ala anterior un tercio o menos de la longitud que la
del lado posterior; R2+3 se bifurca a más de dos celdas posterior del nodo; tercer
espacio antenodal no más de una o el doble de la longitud del primero (Fig. 14 b); lado
proximal del cuadrángulo del ala anterior igual o menor de 0.33 de largo del lado
posterior; pterostigma menor de 2.8 mm; vena M2 usualmente originándose a más de
dos celdas después del nodo; ala posterior menor de 30 mm de
largo
2 Apéndices inferiores sigmoideos, con las puntas divergentes (Fig. 14
c)
2' Apéndices inferiores no sigmoideos, con las puntas paralelas o
convergentes

#### Familia Protoneuridae

1 Vena	A se	extiend	de hasta	un poco	más	allá	de	Ac	(Fig.	14	d); ab	domen	oscuro,
excepto	en	los	segmento	os abd	omina	les	1,	2	у	3;	tórax	de	colores
claros										. <i>N</i> e	oneur	a N.	. amelia
1' Ven	a A	sólo	alcanza	ndo Ac	, no	exte	endi	da	más	al	lá; do	rso de	el tórax
predomi	inante	mente	verde n	netálico	(mez	clad	0 0	con	mar	rón	en h	nembra	s), con
anaranja	ado-ro	jo (ma	chos) o a	amarillo	(heml	bras)	en	ı la	s líne	as	humer	ales m	nedias y
dobles								<i>l</i>	Proto	neu	ıra		.P. cara

# Familia Coenagrionidae

1 Espinas tibiales mucho más largas que los espacios que hay entre espina y espina2
1' Espinas tibiales cortas (cada una usualmente, igual o más corta que el espacio entre
espina y espina)3
2(1) Vena R3 se origina en la quinta postnodal o a mayor distancia, en el ala posterior,
en la sexta postnodal o más allá en el ala anterior; con más de siete espinas en la
tercera tibia; hembras sin espina apical ventral en el segmento abdominal
8ir a clave del género
2' Vena R3 se origina en la cuarta postnodal (Fig. 15 a); menor cantidad de espinas en
las patas, de 5-7 en la tercera tibia; hembras usualmente con una espina apical ventral
en el segmento abdominal 8; abdomen mayormente negro con un ligero brillo metálico,
excepto en la segmentos abdominales 9 y 10, que son completamente azules en el
dorso; tórax azul en el dorso y una banda negra en el
mesepisterno
3(1') Vena R3 del ala anterior se origina en o cerca de la cuarta postnodal o posterior a
ella (Fig. 15 b)4
3' Vena R3 del ala anterior se origina en o cerca de la tercera postnodal o más
basalmente22
4(3) Lado costal del pterostigma del ala posterior (y en algunos casos de la anterior)
usualmente más corto que los lados anterior o posterior (Fig. 15 c); inmaduros
mayormente anaranjados; maduros con marcas amarillo verdosas; margen dorso-apical
del segmento abdominal 10 con una ligera muesca

4' Lado costal del pterostigma en todas las alas usualmente de la misma longitud o más
largo que los lados anterior o posterior5
5(4') Abdomen del macho principalmente rojo o anaranjado, casi sin marcas; frente angulada de perfil, con una cresta transversal distinguible en la unión anterofrontal y post frontal; manchas post oculares generalmente ausentes; hembra sin espina apical ventral en el segmento abdominal 8; ovipositor no extendido más allá de la punta del abdomen
5' Sin esa combinación de caracteres14
6(5) Machos7
6' Hembras10
7(6) Margen posterior de la cabeza predominantemente oscuro8
7' Margen posterior de la cabeza predominantemente claro9
8(7) Labro azul o negro
8' Labro rojo
9(7') Parte posterior del mesepisternón negra con proyecciones laterales distintivas; más pequeña que isthmica
9' Parte posterior del mesepisternón sin esas proyecciones negras; más grande que salva
10(6') Cuernos protorácicos evidentes, extendidos anteriormente desde el lóbulo anterior

10' Cuernos protorácicos ausentes o muy pequeños y difíciles de detectar11
11(10') Margen de la cabeza mitad oscuro, mitad claro
11' Margen de la cabeza mayormente oscuro o mayormente claro12
12(11') Margen de la cabeza mayormente oscuro13
12' Margen de la cabeza mayormente claro
13(12) Carina mediodorsal oscura: abdomen de 24-25 mm
13' Carina mediodorsal clara; abdomen de 16-18 mm
14(5') Segmentos abdominales 8-10 predominantemente azules, azul-verde o amarillos (en hembras), y variablemente marcados con negro; manchas claras postoculares sobre un fondo oscuro presentes; ovipositor extendiéndose solamente hasta la punta de abdomen
14' Segmentos abdominales 8-10 predominantemente rojos, anaranjados o amarillentos con poco negro; si hay manchas post oculares sobre un fondo oscuro presentes, sor confluentes con la parte posterior clara de la cabeza; ovipositor extendido más allá de la punta del abdomen; en vista dorsal apéndices inferiores del macho no fuertemente curvos hacia adentro, sólo un poco más largos que los cercos, el segundo con una proyección triangular ancha, afilada en la punta y dirigida ventromedialmente (Fig. 15 f) ovipositor extendiéndose mucho más allá de la punta del abdomen; espina vulvan normalmente presente (Fig. 15 f)
15(14) Machos16
15' Hembras

16(15) Mitad apical de los paraproctos en vista lateral dirigidos hacia arriba casi er ángulo recto; color dominante de los segmentos abdominales 1-7 violeta, morado cazul oscuro
16' Paraproctos en vista lateral tanto rectos como curvos solo en su parte dorsal; color dominante de los segmentos abdominales 1-7 azul brillante18
17(16) Cercos enteros no bífidos (Fig. 15 d); lóbulo inferior de los cercos en estricta vista lateral uniéndose ligeramente con la base del apéndice; segmentos abdominales 8 y 9 sin marcas oscuras
17' Cercos ampliamente bífidos (Fig. 15 e); lóbulo inferior de los cercos prominente, cas siempre visible en estricta vista lateral, en vista dorsomedial se distinguen claramente las emarginaciones basal y apical; segmentos abdominales 8 y 9 con marcas negras a
menos ventrolateralmente
menos ventrolateralmente
18(16') Cercos en vista ventrolateral ensanchándose y al menos 2/3 de la longitud
18(16') Cercos en vista ventrolateral ensanchándose y al menos 2/3 de la longitud lateral del segmento abdominal 10

20(19') Segmento abdominal 8 azul, ¼ apical y los lados inferiormente negros y confluentes, segmento abdominal 9 dorsalmente negro con un par de manchas azules apicales
20' Segmentos abdominales 8 y 9 negros del mismo ancho en todo lo largo; en vista dorsal la mitad lateral del margen anterior de cada lámina mesostigmal ligeramente elevado (Fig. 16 d)
21(20) Banda media dorsal negra tan amplia como la banda antehumeral clara; lámina mesostigmal como en la Fig. 16 e
21' Banda media dorsal negra y delgada, 1/6 el ancho de la banda antehumeral clara; lámina mesostigmal como en la Fig. 16 f
22(3') Celda del cuadrilátero del ala posterior con el lado anterior como dos tercios de la longitud del lado posterior o más larga (Excepto <i>I. ramburii</i> ) (Fig. 16 g)
22' Celda del cuadrilátero del ala posterior con el lado anterior no más de la mitad de la longitud del lado posterior (Fig. 16 h); machos grandes con el tórax azul, especialmente las bandas antehumerales; hembras con la placa mesostigmal ancha, lateralmente redondeada y con el margen lateral ligeramente convexo, lóbulo medio con manchas dorsolaterales azules confluentes anteriormente con dos distinguibles manchas ovales azules.  **Neoerythromma**
23(22) Machos24
23' Hembras27
24(23) Pterostigma del ala anterior separado de la costa; segmento abdominal 10 con una espina dorsoapical prominente y de casi mitad de la longitud del segmento

abdominal 9 (Fig. 16 a); abdomen predominantemente amarillo
dorsalmente
24' Pterostigma del ala anterior rodeado anteriormente por la costa; segmento abdominal 10 con una prominencia dorsoapical mucho más corta; abdomen no amarillo dorsalmente
25(24') Árculo distal a la segunda vena transversal antenodal por una distancia igual a la de su brazo superior; prominencia del segmento abdominal 10 bien desarrollada, bifurcada cerca de la mitad de su longitud, y muy curva posteriormente; apéndices inferiores bífidos, el brazo inferior más largo que el brazo superior (Fig. 16b)
25' Árculo distal a la segunda vena transversal antenodal por una distancia mucho menor de la longitud de su brazo superior; prominencia del segmento abdominal 10 no como arriba, y si está presente, es ligeramente curva posteriormente; apéndices inferiores variables, pero usualmente no como arriba
26(25') Bandas antehumerales claras completamente ausentes, mesepisternón negro sólido; punta del abdomen como en la Fig. 16 c
26' Bandas antehumerales claras presentes aunque algunas veces sólo son manchas pequeñas anteriores y posteriores en cada lado
27(23') Árculo distal a la segunda vena transversal antenodal por una distancia igual a la de su brazo superior; lóbulo medio del protórax con una muy prominente protuberancia en cada lado; margen posterior del protórax, con dos pequeñas depresiones laterales, algunas veces con una pequeña proyección subtriangular en el centro

27' Arculo distal a la segunda vena transversal antenodal por una distancia much
menor de la longitud de su brazo superior; lóbulo medio del protórax sin un
protuberancia; lóbulo anterior del protórax no como arriba28
28(27') Lóbulo medio del protórax con un proceso definido en forma de diente a cad
lado
28' Lóbulo medio del protórax sin ese proceso, usualmente redondead
ligeramente29
29(28') Lóbulo medio del pronoto sin depresiones distinguibles, algunas veces con u
par de estrechas ranuras transversales; la carina mediodorsal torácica termin
abruptamente en el extremo anterior en un estrecho y transversal puente que s
extiende a lo largo de la unión entre las esquinas de la placa mesostigmal; ala anterio
de 16 mm o más larga
29' Lóbulo medio del pronoto con un par de depresiones bien definidas a cada lado; l
carina mediodorsal torácica termina anteriormente en una bifurcación ligera por detrá
de la placa mesostigmal; ala anterior de 15 mm o má
corta L hactat

# Clave para las especies del Género *Argia* de Nayarit

### Machos

1 Alas con dos hileras de celdas entre Cu2 y el margen posterior2
1' Alas con una hilera de celdas entre Cu2 y el margen posterior3
2(1) Longitud del abdomen mayor de 42 mm, banda negra mesepimeral conectada con la banda negra humeral en el extremo inferior y por un puente en su mitad superior (Figs. 17 b y c)
2' Longitud del abdomen menor de 42 mm, banda negra mesepimeral conectada con la banda negra humeral solamente en el extremo inferior (Figs. 17 a y d)
3(1') Dorso torácico de color cobrizo brillante; ojos dorsalmente rojos4
3' Dorso torácico sin reflejos metálico cobrizo5
4(3) Labro de color cobrizo metálico; segmentos abdominales principalmente negros
4' Labro de color amarillo o anaranjado; segmentos abdominales 1-4 de color principalmente violeta
5(3') Área de color oscuro sobre los segmentos abdominales 3-6 y dorso torácico, mayor que el área clara en las mismas partes6
5' Área de color claro sobre los segmentos abdominales 3-6 y dorso torácico, mayor que el área oscura en las mismas partes

6(5) Los colores claros en el dorso de los segmentos abdominales 3-6 limitados a una banda transversal y, a lo mucho, una fina línea media dorsal7
6' Los colores claros en el dorso de los segmentos abdominales 3-6 consisten de un anillo basal y una banda media dorsal que se angosta apicalmente en todos los segmentos abdominales o en al menos uno
7(6) Dorso del segmento abdominal 8 oscuro
7' Segmentos abdominales 8 y 9 claros en el dorso
8(6') Cercos distintivamente bífidos en el ápice, ramas internas mucho más largas que las externas
8' Cercos no distintivamente bífidos
9(5') Apéndices inferiores más largos que anchos10
9' Apéndices inferiores más anchos que largos11
10(9) Apéndice inferior bilobuladoextranea
10' Apéndice inferior entero
11(9') Dorso del segmento abdominal 7 negro (excepto <i>A. pallen</i> s que lo tiene de color violeta)
11' Dorso del segmento abdominal 7 azul14
12(11) Cercos casi enteros en el ápice, el margen interno con sólo una pequeña proyección anteapical subaguda

12' Cercos bi o trilobulados en el ápice13
13(12') Colores claros en el tórax y en los segmentos abdominales 3-7 generalmente
violeta rojizo; la banda media media dosal y la banda humeral reducidas a una delgada
línea negra; segmento abdominal 7 con el dorso violeta; cercos en vista lateral más
largos que anchos (Fig. 18 a), los apéndices inferiores con el extremo inferior apica
proyectado como un lóbulo (Fig. 18 c )
13' Colores claros en el tórax y en los segmentos abdominales 3-7 azules; la banda
media dorsal negra ocupando 1/3 de cada mesepisterno, la banda humeral negra, la
mitad del ancho de la antehumeral y bifurcada; segmento abdominal 7 con el dorso
negro; cercos en vista lateral más anchos que largos (Fig. 18 b), los apéndices
inferiores con el extremo inferior apical no proyectado como un lóbulo (Fig. 18
d) <i>nahuana</i>
14(11') Parte posterior de la cabeza de color claro; segmentos abdominales 3-6 sir
bandas oscuras postnodales; segmentos abdominales 8-9 de colo
azulanceps
14' Parte posterior de la cabeza principalmente oscura; segmentos abdominales 3-9 cor
una banda continua inferior; una banda negra continua inferior en los segmentos
abdominales 3-9variabilis

### Hembras

1 Dorso de los segmentos abdominales 3-6 mayormente oscuro2
1' Dorso de los segmentos abdominales 3-6 principalmente claro7
2(1) Dorso del segmento abdominal 8 azul, 9 negro, con la mitad apical (o con un par de manchas apicales) azul; con una banda clara mediodorsal en los segmentos abdominales 3 y 4 al menos, en el 10 negra; tubérculos mesepimerales presentes
2' Dorso de los segmentos abdominales 8 y 9 claro, con marcas negras3
2" Dorso de los segmentos abdominales 8 y 9 claro, sin marcas
3(2') Segmentos abdominales 8 y 9 con dos bandas cortas que ocupan solo la mitado basal4
3' Segmentos abdominales 8 y 9 con dos bandas largas que ocupan solo la mitado basal; alas anteriores con cinco celdas antenodales y cuatro en las posteriores
4(3) Tubérculos mesepimerales presentes pero pequeños; dorso del segmento abdominal 10 claro
4' Tubérculos mesepimerales ausentes; alas posteriores con tres celdas antenodales
5(3') Tubérculos mesepimerales bien desarrollados6
5' Tubérculos mesepimerales ausentes o muy pequeños <b>oenea</b>

6(5) Dorso torácico, y usualmente el vertex, nasus y labro, con reflejos
cobrizos
6' Dorso torácico opaco, sin reflejos cobrizos
7 Bandas negras post basales dorso laterales ausentes en los segmentos abdominales 3-6
7' Bandas negras post basales dorso laterales presentes en los segmentos abdominales 3-6
8(7') Lámina mesostigmal con el lóbulo posterior muy prominente (Fig. 17 g)
8' Lámina mesostigmal con el lóbulo posterior poco prominente o reducido (Fig. 18 g)9
9(8') Segmentos abdominales 8 y 9 claros, sin el dorso negro (excepto en el 9 er muchos especimenes de <i>extranea</i> )11
9' Segmentos abdominales 8 y 9 claros, cada uno con una banda negra longitudinal er cada lado del dorso10
10(9')Lámina mesostigmal con el lóbulo posterior delgado y pequeño dirigido hacia atrás (Fig. 18 e); banda media dorsal del tórax tan delgada como la carina; las bandas negras del dorso de los segmentos abdominales 8 y 9 no tocan el ápice de los mismos
10' Lámina mesostigmal con el lóbulo posterior convergente y no tan delgados como er A. pallens (Fig. 18 f); banda media dorsal del tórax más ancha que la carina

aproximadamente la mitad del mesepisterno; las bandas negras del dorso de los
segmentos abdominales 9 y 10 tocando el ápice de los mismos
l 1(9) Alas anteriores con más de tres celdas antenodales
11' Alas anteriores con tres celdas antenodales
12(11) Alas anteriores con más de cuatro celdas antenodales13
12' Alas anteriores con cuatro celdas antenodalesextranea
13(12) Longitud del abdomen mayor de 40 mm; lóbulos posteriores de las láminas mesostigmales ligeramente divergentes, casi tan largos como anchos (Fig. 17 f); siete celdas antenodales en las alas anteriores, seis en las costeriores.
13' Longitud del abdomen menor de 40 mm; lóbulos posteriores de las láminas mesostigmales muy divergentes, aproximadamente el doble de largo que de ancho (Fig
l7 e); seis celdas antenodales en las alas anteriores, cinco en las
oosteriores lugens

#### Familia Aeshnidae

1 Vena R3 formando una curva marcada cerca del extremo distal del pterostigma;
ángulo y triángulo anal ausentes en las alas posteriores del macho (Fig. 19 a)
1' Vena R3 formando una curva debajo del pterostigma; ángulo y triángulo anal presentes en las alas posteriores del macho4
2(1) Mancha negra en la frente no rodeada por azul
2' Mancha negra en la frente rodeada por azul
3(2') Longitud del ala de cerca de 105 mm; cercos ensanchándose a tres cuartos de su longitud, no bífidos de perfil
3' Longitud del ala de cerca de 120 mm; cercos ensanchándose en el ápice, bífidos de perfil
4(1') Triángulos con la celda proximal usualmente libre (Fig. 19 b)5
4' Triángulos con la celda proximal dividida por una vena, al menos en el ala anterior (Fig. 19 c)10
5(4) IR3 se bifurca proximalmente al nivel del pterostigma; machos con triángulo anal de tres celdas (Fig. 19 d)
5' IR3 se bifurca debajo del pterostigma o al nivel de su extremo final (Fig. 19 e); machos con triángulo anal de dos celdas

6(5) Machos con la espina de la lámina anterior bien desarrollada (Fig. 19 f); bandas
claras mesepimerales y metepimerales anchas, con la porción anterior (superior)
ancha ocupando 50-66% de sus respectivos escleritos (Fig. 19 i-k); con una banda
oscura en la sutura frontoclipeal (Fig. 19 g y h)
6' Machos con la espina de la lámina anterior reducida (Fig. 19 I); bandas claras
mesepimerales y metepimerales relativamente angostas, con la porción anterior ancha
ocupando 30-50 % de sus respectivos escleritos (Fig. 20 a-d); sin una banda oscura en
la sutura frontoclipeal (Fig. 20 f)
7(5') Rspl sin alcanzar el borde del ala distalmente, volviéndose casi indistinguible a dos
hileras de celdas de IR3 (Fig. 19 e); ala posterior del macho con A3 uniéndose al borde
del ala después del ángulo anal; cercos de la hembra cortos, como la longitud del
segmento abdominal 10; cercos del macho con una muesca en su margen interno;
bifurcación de IR3 simétrica
7' Rspl alcanzando el borde del ala, distalmente separados de IR3 por una hilera de
celdas (Fig. 20 e); ala posterior del macho con A3 uniéndose al borde del ala antes del
ángulo anal; cercos de la hembra largos, como la longitud de los segmentos
abdominales 8-10 juntos o más
8(7') Frente con una mancha negra superior en forma de T; abdomen principalmente
marrón oscuro o negro9
8' Frente completamente o casi completamente rojiza, sin marcas
conspicuas
9(8) Abdomen del macho (excluyendo los apéndices) de 50-57 mm; hembra de 54-64
mm; rostro verde brillante, frente con una mancha en forma de "T" que no se extiende
anteriormente hasta alcanzar la depresión transversal

							<del>I</del> nova
10(4') Supe							ai icad
	rtriángulo er	n ala posteri	or más largo	que la celd	a media		11
10' Supert	iángulo en	ala posteric	or más corto	o de la m	isma longitu	d que la	celda
media;	banda	metepimer	al clara	más	ancha	que	1.75
mm				Aeshna		.A. persep	ohone
11(10) Dos	filas de ce	ldas entre F	R2 y R3 con	nenzando de	ebajo del pte	erostigma (	o má:
distalmente	e en	el a	ala pos	terior;	ovipositor	con	tres
proyeccion	es			Tria	canthagyna.		12
basalmente			•		ovipositor	con	dos
			•		Gynacantha		
	,		,				
` '			•		naduros); tói		
					la frente, vis onstreñido e		
	_					_	
12' Patas	completame	ente claras;	abdomen s	in marcas	oscuras defi	nidas; abo	domei
claro; març	en anterior	de la frente,	visto desde	arriba conv	exo; segme	nto abdon	ninal :
	nos no cons	treñido				T. se	ptima
de los mac							
	Para Para				40.57	1	
13(11') De		`			42-57 mm), áreas o mac		

una mano	cha e	n el extre	emo superior de	e la segu	ında	sutura	lateral	y una m	nanc	ha o ban	da
posterior	a la	carina	latero-ventral;	cercos	de	color	pardo	oscuro	en	machos	У
hembras.										G. nervo	sa
13' De pe	equer	ños a me	edianos (abd. 3	2-54 mn	n, al	as de	32-54	mm); co	lores	oscuros	3 C
brillantes;	; lado	s del tór	ax sin una disp	osición (	de m	nancha	s como	arriba;	cerc	os de co	lor
amarillo e	en ma	ichos y h	embras							G. helen	ga

# Familia Gomphidae

1 Subtriángulos de las alas anteriores con al menos una vena transversal2
1' Subtriángulos de las alas anteriores sin venas transversales7
2(1) Sin venas transversales en los supertriángulos; paraproctos distintivamente bífidos (Fig. 21 a), en vista lateral ramas con las puntas desiguales; crestas postocelares del vértice de la hembra bien desarrolladas y más o menos con forma de tubérculo
2' Con una o más venas transversales en los supertriángulos3
3(2') Apéndices caudales inferiores moderadamente desarrollados; triángulos de las alas posteriores de tres o más celdas, subtriángulos de dos o más; asa anal de tres o más celdas
3' Apéndices caudales inferiores rudimentarios; triángulos de las alas posteriores de dos celdas, subtriángulos usualmente abiertos; asa anal de dos celdas6
4(3) Cercos con una espina bien desarrollada en el ángulo apical-ventral y con una pequeña espina ventro-basal
4' Cercos sin una espina en el ángulo apical-ventral, la espina ventro-basal larga y prominente.
5(4') Hamuli redondeados; hembra no descrita
5' Hamuli en forma de "silla";hembras con el segmento abdominal 8 expandido menos de 0.20 mm de ancho

inferior del décimo segmento abdominal esta producido hacia atrás en un punto agudo;
segmento abdominal 8 con una gran expansión ≥ 0.80 mm (Fig. 21 b), cercos como en
la Fig. 21 c
6' Vena A2 angulada, distalmente convergente con A3; décimo segmento abdominal no
producido hacia atrás en un punto agudo; machos con una dilatación lateral del
segmento abdominal 9 con un ángulo puntiagudo cerca de la base del segmento
abdominal; hembras con la primera banda clara antehumeral, en gran parte, igual de
ancha o más angosta que la segunda banda clara antehumeral inmediatamente
enfrente de la sutura humeral
7(1') En las alas posteriores nunca hay menos de dos venas transversales intermedias
(mq); el segmento abdominal 10 del macho no está
alargado
7' En las alas posteriores nunca hay más de una vena transversal
7' En las alas posteriores nunca hay más de una vena transversal intermedia
intermedia
intermedia

_	-	terminar en	un pequ	ıeño diei	nte ventral	l (Fig. 2
a)						L. sipeuoi
pequeño tul	pérculo en	ercos sin cari	20 basal	de los	apéndices	(Fig. 2
11(10') Marge	n ventral de	los cercos rect	o (Fig. 22 c)			E. elaps
	•	del margen				
. , .		de las tibias		•		
-		e las tibias m		-	_	
, ,		na vulvar sepa cada lóbulo (F	•	•		
		vulvar separad a lóbulo (Fig. 22	-		_	
		post lamelar co	on una depre		definida circ	
·		en la cresta p la lámina vulva			•	· ·

	· ·	posterior		•			` •	
f)			 		 	 	E. sipe	edon

#### Familia Libellulidae

1 Ala po	osterior	con u	na hile	era de	celdas	entre	A2	y el	marge	n ana	l del
ala							Anaty	/a		<b>A. g</b> u	ıttata
1' Ala po ala								-	_		
2(1') Dedo	del asa	anal in	ncomple	to, se e	xtiende	hasta e	el marg	gen de	el ala po	sterior	; alas
con	una	manch	na	de	color	pa	rdo-an	narille	nto	en	el
nodo						Th	olymi	is		<i>T. c</i>	itrina
2' Dedo de	el asa ar	al comp	oleto, si	n llegar l	hasta el	marger	n del a	ıla pos	sterior		3
3(2') Alas	con ver	nas tran	sversal	es antei	nodales	, con u	na hile	era de	manch	ias osc	curas;
superficie	de	las	alas	con	un	patrón	de	e n	nanchas	os	curas
caracterís	icas					Pseu	doleo	n	<i>F</i>	. supe	erbus
3' Sin tal c	ombinad	ción de (	caracte	res en la	s alas						4
4(3') Vena	M2 onc	lulada (	ondulad	ción muv	ligera e	en <i>Bred</i>	hmorh	noga v	Macro	themis\	(Fia.
14 f)		•		_	_					-	
ŕ											
4' Vena M	2 no onc	lulada (	Fig. 14	g)							12
5(4) Ala p	osterior a	angosta	en su	base. co	n dos v	enas tra	ansver	sales	cubito-a	anales	v con
la ver		_		indose			el			anal	del
triángulo						Ca	nnaph	ila		C. insu	ılaris
							-				
5' Ala post	erior co	n su bas	se más	ancha; c	on una	vena tra	ansvei	rsal cu	ıbito-ana	al	6

6(5') Alas con varias venas transversales en el puente
6' Alas con solo una vena transversal en el puente7
7(6') Pterostigma muy largo, debajo de él existen de cinco a seis venas transversales
7' Pterostigma más corto, debajo de él sólo una a cuatro venas transversales8
8(7') Ala posterior con dos venas transversales cubito-anales
8' Ala posterior con sólo una vena transversal cubito-anal9
9(8') Ala anterior con dos hileras de celdas después del triángulo10
9' Ala anterior con tres hileras de celdas después del triángulo11
10(9) Subtriángulo del ala anterior con una a dos celdas; suplemento medio ausente er el ala anterior
10' Subtriángulo del ala anterior con tres celdas; suplemento medio presente en el ala anterior
11(9') De dos a cuatro hileras de celdas paralelas entre la vena A2 y la hilera marginal, a nivel del ángulo anal del ala posterior
11' De cuatro a cinco hileras irregulares entre la vena A2 y la hilera marginal, al nivel de ángulo anal del ala posterior

12(4') Bisector del asa anal casi recto o muy ligeramente angulado (menos de 30º) (Fig.
14 h)13
12' Bisector del asa anal angulado (más de 30º) (Fig. 14 i)14
13(12) Triángulos de las alas anteriores con el lado anterior casi tan largo como el lado proximal; alas de los machos de color amarillo ámbar en toda su superficie
13' Triángulos de las alas anteriores con el lado anterior de casi la mitad del largo que el lado proximal; alas de los machos hialinas, con tan solo una mancha oscura en su extremo basal
14(12') Alas con dos venas transversales en el puente
14' Alas con una sola vena transversal en el puente14
15(14') Alas sin venas transversales bajo el pterostigma (del triple de la longitud normal)
15' Alas con una o más venas bajo el pterostigma16
16(15') Alas con una sola vena transversal bajo el pterostigma
16' Alas con dos o más venas transversales bajo el pterostigma17
17(16') Ala posterior con dos celdas paranales antes del asa anal
17' Ala posterior con tres celdas paranales antes del asa anal18

18(17') Alas con el pterostigma trapezoidal; algunas celdas del doble de tamaño en e suplemento apical19
18' Alas con el pterostigma subcuadrangular; suplemento apical pobremente desarrollado sin celdas del doble de tamaño21
19(18) Todas las celdas en el suplemento apical de doble espacio (Fig. 14 i); una vena transversal bajo el pterostigma
19' Alrededor de la mitad de estas celdas en una sola hilera, y luego en doble hilera con dos venas transversales bajo el pterostigma20
20(19') Ala anterior con tres hileras de celdas en el interespacio trigonal entre las venas M4 y Cu1 (Fig. 14 h)
20' Ala anterior con cuatro hileras de celdas en el interespacio trigonal
21(18') Ángulo externo del fémur posterior con espinas que incrementan gradualmente su longitud hacia la parte distal; ala anterior con cinco celdas paranales antes de subtriángulo
21' Ángulo exterior del fémur posterior con espinas cortas y casi de la misma longitud y con dos espinas largas en el tercio distal

### Clave para las especies del género Brachymesia

1 Color negro en el dorso abdominal, confinado a una mancha o una banda
mediodorsal en los segmentos abdominales 8 y 9, o aún más reducido; abdomen rojo
(machos) o amarillo (hembras); cara y labro rojizos o amarillos; alas anteriores con 8-10
venas antenodales; machos con la lámina anterior con su quinto apical bilobulado y no
más prominente que los hamulifurcata
1' Color negro en el dorso abdominal, formando una banda mediana desde el ápice de segmento abdominal 3 hasta el segmento abdominal 9; abdomen rojizo o amarillo marrón (individuos jóvenes); cara y labro amarillos con los bordes negros algunas veces; alas anteriores con 10-12 venas antenodales; machos con la lámina anterior con su quinto apical medio bilobulado y más prominente que los hamuli o el lóbulo genital
Clave para las especies del género <i>Brechmorhoga</i>
1 Alas posteriores con dos hileras de celdas entre la vena A3 y el margen del ala en el área situada posterior a la membranula; suturas inter y metapleurales
separadas2
1' Alas posteriores con tres hileras de celdas entre la vena A3 y el margen del ala
posterior a la membranula; suturas inter y metapleurales fusionadas a todo lo
largo
2(1) Vértex y post frente principalmente claros

2' Vértex y post frente principalmente oscuros.......3

3(2') Segmento abdominal 3 con la banda longitudinal verde a cada lado del dorso no
unida con la línea verde transversal en la base de dicho segmento abdominal; labro con
algo de marrón o negro; hamuli con el margen interior curvo (Fig. 14 j); abdomen casi
de la misma longitud que el ala posterior
3' Segmento abdominal 3 con la banda longitudinal verde a cada lado del dorso unida
con la línea verde transversal en la base de dicho segmento abdominal; labro claro, sin
marcas; hamuli con la porción medio del margen interno recta (Fig. 14 k); abdomen más
largo que el ala posterior

# Clave para las especies del género *Dythemis*

1 Alas posteriores con seis o siete hileras de celdas entre la vena A3 y el ángulo anal
del ala; con una mancha pardo-rojiza en la base de las alas; tórax y abdomen del
macho uniformemente rojizo
1' Alas posteriores con tres o cuatro hileras de celdas entre la vena A3 y el ángulo anal
del ala; sin manchas rojizas en la base de las alas; tórax y abdomen del macho
oscuro2
2(1') Tórax con manchas laterales amarillo verdoso como en la Fig. 14 e; frente amarillo
claro y vértice pardo claro en machos
2' Tórax de color negro, sin un patrón de manchas como arriba; vértice de color
oscuro3
3(2') Frente y vértice de color morado metálico en machos; tórax sin reflejos verde
metáliconigrescens

3' Frente de color azul verdoso o azul metálico; tórax negro con un brillo verdemetálico......multipunctata Clave para las especies del género Erythemis 1 Con dos hileras de celdas entre las venas Rs y Rspl; alas posteriores de 38 mm de largo o más; abdomen de color verde......vesiculosa 1' Con una hilera de celdas entre las venas Rs y Rspl; alas posteriores con no más de 35 mm de largo; abdomen no como arriba......2 2(1') En vista ventral segmentos abdominales 4-6 al menos cuatro veces más largos que anchos.......plebeja 2' En vista ventral segmentos abdominales 4-6 sólo el doble de largo que de ancho o 3(2') Tórax pardo oscuro o completamente negro en individuos maduros; mancha basal del ala posterior extendiéndose hasta transversal la primera vena 3' Tórax rojizo o amarillento, sin ser completamente oscuro en individuos maduros; mancha basal del ala extendiéndose ligeramente sólo después de la vena Ac......mithroides

# Clave para las especies del género *Erythrodiplax*

1 Con dos hileras del celdas entre las venas Rs y Rspl; machos maduros con bandas
oscuras transversales en las alas2
1' Generalmente con una hilera de celdas entre las venas Rs y Rspl, si son dos, los machos sin bandas oscuras transversales en las alas; con sólo una pequeña mancha en el extremo basal de las alas
2(1) Usualmente con dos hileras de celdas entre las venas M4 y Mpl; alas de machos maduros y de algunas hembras con bandas oscuras que van del triángulo hasta después del nodo
2' Usualmente con una hilera de celdas entre las venas M4 y Mpl; alas de machos y de algunas hembras con bandas oscuras entre el nodo y e pterostigma
3(1') Alas con grandes manchas oscuras basales, que en el ala posterior generalmente se extienden hasta la esquina distal del triángulo y tienen el margen distal recto (hembras con las machas reducidas); lóbulos genitales cada uno dirigido ventral o posteroventralmente, sus margenes posteroventrales casi rectos; placa subgenital en vista lateral generalmente triangular con sus margenes casi rectos y el ápice subagudo
3' Alas anteriores generalmente sin manchas oscuras basales o muy pequeñas, alas posteriores con la mancha usualmente no extendida hasta la esquina distal del triángulo y con el margen distal convexo; lóbulos genitales cada uno redondeado y dirigido posteriormente; placa subgenital en vista lateral no triangular, su margen posteroventra convexo y el ápice generalmente redondeado

# Clave para las especies del género Libellula

1 Base de las alas posteriores con una coloración rojiza que se extiende hasta el triángulo; pterostigma no más largo de 5.5 mm; usualmente una vena transversal cubito-anal
1' Base de las alas posteriores con una coloración rojiza que se extiende sólo hasta el nodo; pterostigma al menos 5.5 mm de largo; usualmente dos venas transversales cubito-anales
Clave para las especies del género <i>Macrothemis</i>
1 Uñas tarsales normales, con un diente inferior pequeño
1' Uñas tarsales con un diente inferior mucho más largo, extendiéndose distalmente hasta el nivel de la uña; metepimerón con áreas claras divididas en dos manchas
2(1) Bandas claras mesepisternales en forma de L invertida (Fig. 23 a); una vena cubito-anal; diente ventral del cerco cuanto menos o más comparado con <i>ultima</i> ; una vena cubito-anal
2' Dos bandas mesepisternales marrones conspicuas; dos venas cubito-anales; diente ventral del cerco más distal comparado con <i>inequiunguis</i> ; dos venas cubito-anales
3(1') Bandas claras mesepisternales con forma de L invertida; abdomen del macho muy delgado, segmentos abdominales 7-9 cilíndricos

3'	Bandas	claras	mesepisternales	con	forma	de	cuña,	angostándose
ante	roventralm	ente (Fig	. 23 b); segmentos	abdom	inales de	l mac	ho 7-9 n	nuy expandidos
later	almente							4
4(3')	Banda cl	aras del	metepisternón div	/idida e	en dos a	nivel	del esp	oiráculo; cercos
delg	ados, más	cortos qu	ue la longitud de lo	s segm	entos ab	domin	ales 9+	10 (Figs. 23 с у
d); e	epiprocto (	con la p	unta en forma de	mueso	ca; alas	poste	riores d	e las hembras
hialii	nas							pseudimitans
4' B	anda clara	a del met	tepisternón no divi	dida er	n dos a	nivel (	del espi	ráculo, algunas
vece	es tiene un	ensanch	amiento (Fig. 23 e)	; cercos	s largos y	delga	ados, ma	ás largos que la
long	itud de los	segmen	tos abdominales 9	+10 (F	igs. 23 f	y g);	epiproct	to con la punta
disti	ntivamente	bífida; a	las posteriores de la	as hem	bras usu	almen	te marro	nes o amarillas
dista	almente al i	nodo						hemichlora

### Clave para las especies del género Miathyria

#### Clave para las especies del género Micrathyria

1 Dos celdas entre la vena central del asa anal y el triángulo (Fig. 23 h)2
1' Una celda entre la vena central del asa anal y el triángulo (Fig. 23 i)5
2(1) Alas anteriores con el triángulo cruzado por venas
2' Alas anteriores con el triángulo libre4
3(2) Alas anteriores sin una celda completa, al menos por el espacio de dos celdas, entre MA y CuP (campo discoidal); patrón de coloración del tórax como en la Fig. 23 j; apéndices del macho como en la Fig. 24 a
3' Alas anteriores con al menos una celda completa entre MA y CuP (campo discoidal); apéndices del macho como en la Fig.24 b
4(2') Banda marrón metepimeral ausente (Fig. 24 e); segmentos abdominales 5 y 6 con bandas o manchas claras; cercos con al menos una fila inferior de 6-8 dientes en el tercio medio (Fig. 24 c); lámina anterior menos prominente que las partes adyacentes; lámina vulvar alcanzando un tercio del margen lateral del segmento abdominal 9, sin alcanzar el proceso en forma de estilo, margen apical con una muesca mediana.  hagenii
4' Banda marrón metepimeral presente, corriendo desde cerca del extremo inferior de la segunda sutura lateral torácica (Fig. 24 f); segmentos abdominales 5 y 6 sin, o con muy pequeñas marcas claras; cercos con dos dientes inferiores a dos quintos o tres quintos

de su longitud respectivamente y separados entre si por una concavidad, con una fila

externa de dientes corriendo proximalmente desde el diente distal, pero externamente al

diente apical (Fig. 24 d); lámina anterior y lóbulo genital igualmente prominentes; lámina vulvar casi como <i>hagenii</i>
5(1') Subtriángulo de las alas anteriores de una celda
5' Subtriángulo de las alas anteriores de dos o tres celdas6
6(5') Subtriángulo de las alas anteriores de tres celdasschumanni
6' Subtriángulo de las alas anteriores de dos celdas
Clave para las especies del género <i>Orthemis</i>
1 En vista ventral, el segmento abdominal 4 casi igual de largo que ancho; abdomen magenta o con tintes rosados; frente violeta
1' En vista ventral, el segmento abdominal 4 al menos el doble de largo que de ancho; abdomen rojo; frente morado metálico
2(1) Parte ventral del metatórax con marcas oscuras definidas, más evidentes lateralmente; mesepimerón con marcas oscuras posteroventrales; venas longitudinales
próximas al nodo casi enteramente claras

# Clave para las especies del género *Paltothemis*

1 Machos con el cuerpo pardo-rojizo, con coloración anaranjada en la base de las alas especialmente alrededor de las regiones del triángulo y la vena cubito-anal; la mitado basal de la venación de las alas roja; lóbulo genital truncado; segmento 4 del pene sir cuerno; alas anteriores relativamente más anchas
1' Machos sin coloración roja en el cuerpo o las alas; lóbulo genital redondeado segmento 4 del pene con un cuerno; alas anteriores relativamente más angostas
Clave para las especies del género <i>Pantala</i>
1 Alas posteriores con una mancha parda cerca del ángulo anal; abdomer pardo
1' Alas posteriores sin una mancha cerca del ángulo anal; abdomer amarillo
Clave para las especies del género <i>Perithemis</i>
1 Triángulos y subtriángulos de las alas anteriores y posteriores sin venas transversales
1' Algunos triángulos y/o subtriángulos con venas transversales 2

2(1') Triángulos de las alas posteriores sin venas transversales; tibias oscuras
2' Triángulos de las alas posteriores y usualmente de las anteriores con venas transversales; tibias amarillas
Clave para las especies del género Sympetrum
1 Tergo del segmento abdominal 4 con una carina suplementaria transversal en el 1/3 basal (Fig. 24 g), al menos en las hembras; alas anteriores casi siempre con dos hileras de celdas entre Rs y Rspl (usualmente una fila en <i>illotum</i> ); hamuli con una rama ventromedial con un gancho robusto, mucho más corto que la rama dorsolateral; placa subgenital como una cresta bilobulada y robusta formando el margen distal del esternór del segmento abdominal 8 (Figs. 24 h-i)
1' Tergo del segmento abdominal 4 sin una carina suplementaria transversal en el 1/3 basal; alas anteriores con una hilera de celdas entre Rs y Rspl; hamuli con una rama ventromedial casi tanta larga (aunque mucho más delgada) que la rama dorsolateral placa subgenital no como arriba
2(1) Alas hialinas en la base; usualmente siete venas transversales antenodales er cada ala anterior, cinco en las alas posteriores; patas mayormente negras con superficies amarillas; carina lateral del abdomen negra; placa subgenital mucho menos larga que la mitad del largo del esternito del segmento abdomina 9
2' Alas con bandas rojizas en la base, usualmente con una membrana transparente

anaranjada; usualmente 8-9 venas transversales antenodales en cada ala anterior, 6-7

en las alas posteriores; patas ligeramente marrones; carina lateral del abdomen no

negra; placa subgenital cerca de la mitad del segmento abdominal 9, usualmente proyectándose hacia abajoillotum							
Clave para las especies del género <i>Tauriphila</i>							
1 Alas posteriores con dos hileras de celdas en el interespacio trigonal por una distancia de dos a tres celdas; segmentos abdominales 3-7 sin bandas oscuras o con una banda negra apical de sólo 0.1 de la longitud de cada segmento abdominal							
1' Alas posteriores con tres hileras de celdas en el interespacio trigonal, o con dos hileras de celdas por una distancia de una sola celda; segmentos abdominales 3-7 con bandas negras apicales de 0.2 de la longitud de cada segmento abdominal							
Clave para las especies del género <i>Tramea</i>							
1 Alas posteriores con una coloración basal oscura extendiéndose hasta la vena transversal cubito-anal o el origen de Aspl, sin extenderse más allá del nivel del pterostigma (Fig. 24 j), sólo una fila de celdas entre Aspl y A2							
1' Alas posteriores con coloración basal oscura extendiéndose por lo menos hasta el triángulo (Fig. 24 k); dos o más filas de celdas entre Aspl y A2 al menos en parte de su curso							
2(1) Lados del tórax con dos bandas anchas, oblicuas y amarillas							
2' Lados del tórax sin bandas amarillas							

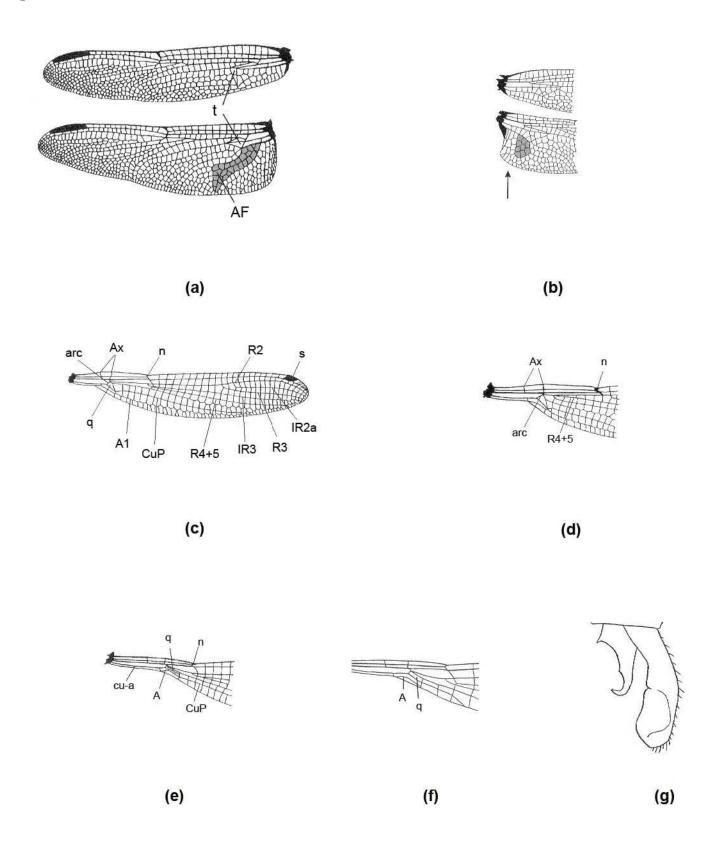


Fig. 11 (a) Alas de Libellulidae (*Orthemis ferruginea*); (b) Base de las alas de Aeshnidae (*Coryphaeschna sp*); (c) Ala anterior de Coenagrionidae (*Argia sp*); (d) Base del ala anterior de Lestidae (*Archilestes grandis*); (e) Base del ala anterior de Platystictidae (*Palaemnema sp*); (f) Base del ala anterior de Protoneuridae (*Neoneura amelia*) (Modificadas de Förster, 2001); (g) Apéndices superiores de *Palaemnema domina* (Tomada de Calvert, 1931).

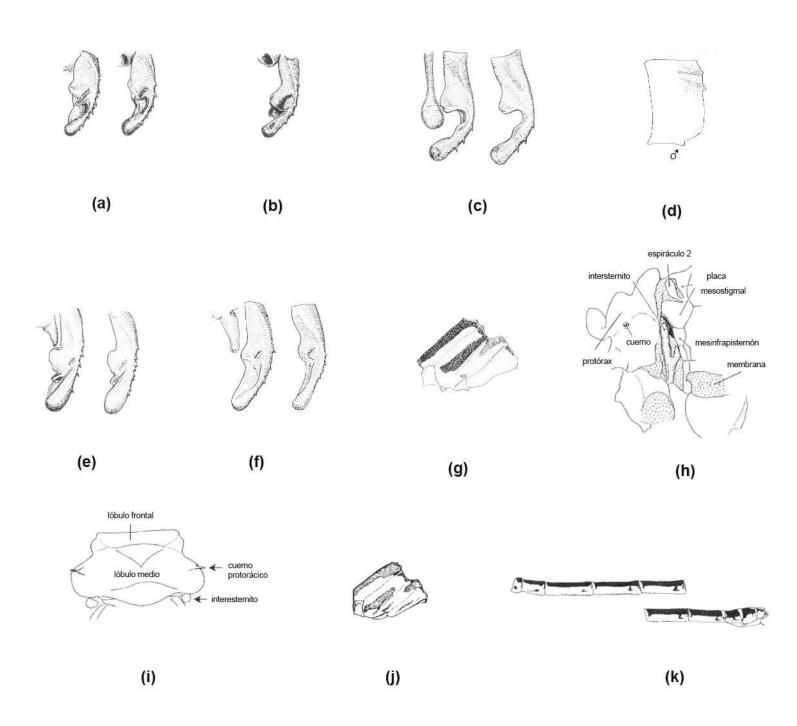


Fig. 12 a-c Apéndices caudales derechos del macho (a) *Hetaerina capitalis*; (b) *H. infecta* (Tomadas de Förster, 2001); (c) *H. occisa*; (d) Segmento abdominal 10 del macho de *H. titia* en vista dorsolateral; e-f Apéndices caudales derechos del macho (e) *H. americana*, (f) *H. cruentata*; (g) Tórax del macho de *H. cruentata* en vista lateral izquierda (Tomadas de Garrison, 1990); h-i Protórax y parte anterior del sintórax de la hembra de *H. occisa* (h) en vista lateral izquierda, (i) en vista dorsal; (j) Tórax de la hembra de *H. occisa* en vista lateral izquierda; (k) Abdomen de la hembra de *H. americana* en vista lateral izquierda (Modificadas de Förster, 2001).

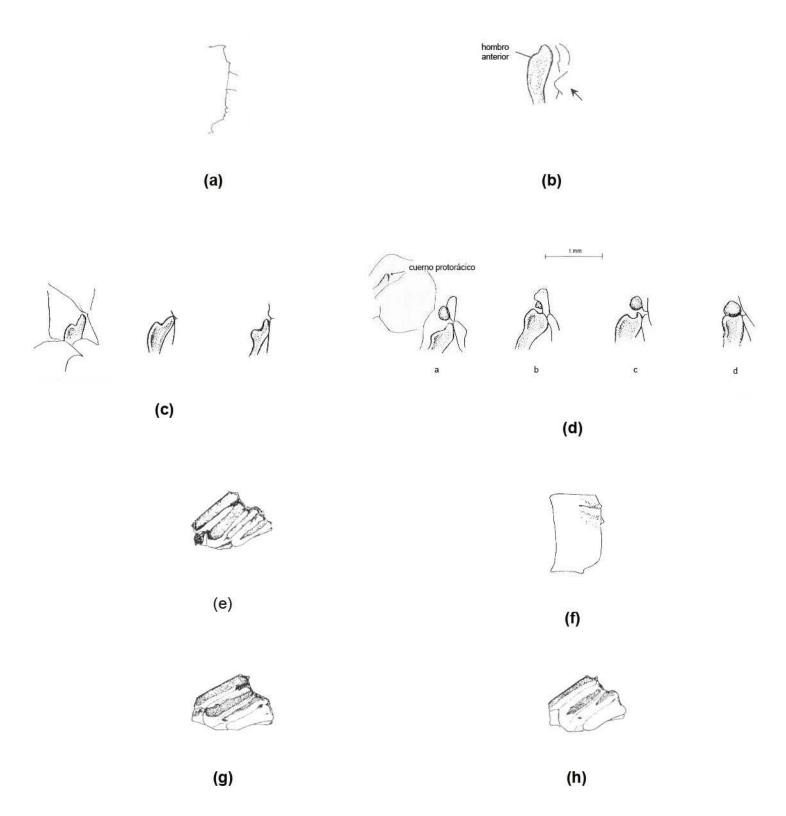


Fig. 13 (a) Margen posterior del segmento abdominal 10 de la hembra de *Hetaerina capitalis*; (b) Interesternito de *H. capitalis* (Modificadas de Förster, 2001); c-d Interesternito de la hembra en vista lateral izquierda (c) *H. titia*, (d) *H. vulnerata* (Modificadas de Garrison, 1990); (e) Tórax en vista lateral izquierda de la hembra de *H. capitalis*; (f) Segmento abdominal 10 de *H. titia* en vista dorsolateral; (g) Tórax de la hembra de *H. vulnerata* en vista lateral izquierda; (h) Tórax de la hembra de *H. cruentata* en vista lateral izquierda (Tomadas de Förster, 2001).

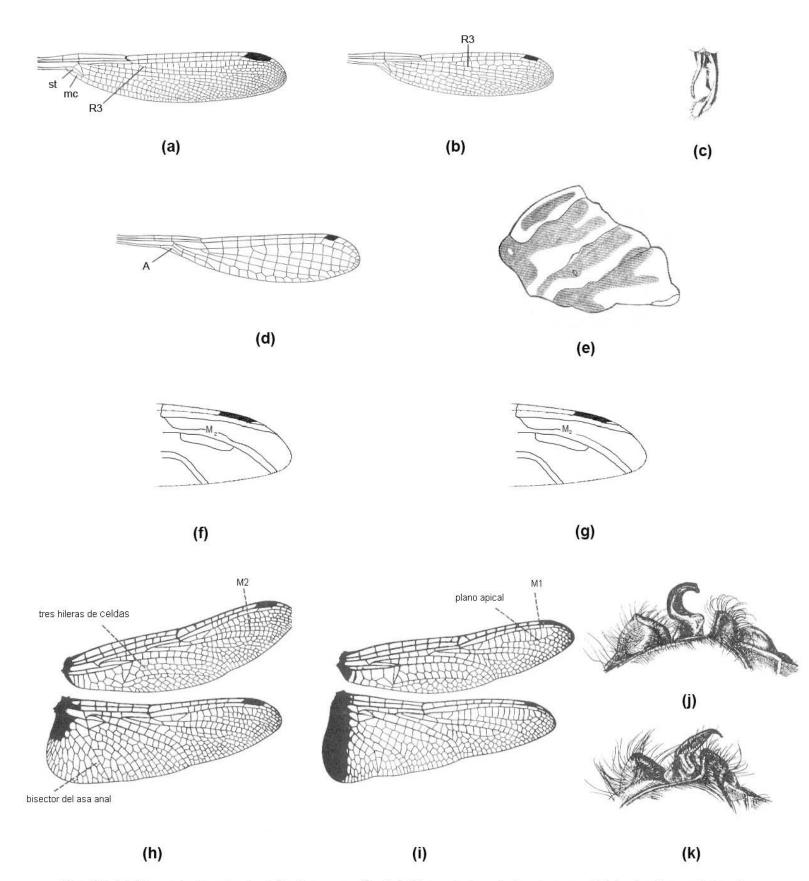


Fig. 14 (a) Ala anterior de *Archilestes grandis*; (b) Ala anterior de *Lestes sp*; (c) Apéndices abdominales del macho de *L. sigma*, en vista dorsal; (d) Ala anterior de *Neoreura amelia* (Modificadas de Förster, 2001); (e) Tórax de *Dythemis sterilis* en vista lateral (Tomada de González *et al.*, 2004, en García Aldrete A. N. y R. Ayala, 2004); (f) Ondulación ligera de la vena M2 en Libellulidae; (g) Vena M2 no ondulada; (h) Alas de Libellulidae mostrando el caracter: bisector del asa anal casi recto o muy ligeramente angulado; (i) Alas de *Miathyria marcella* (Modificadas de Westfall y Tennessen en Merritt y Cummins, 1996); (j) Hamuli de *Brechmorhoga vivax*; (k) Hamuli de *B. praecox* (Tomadas de Needham, *et al.*, 2000).

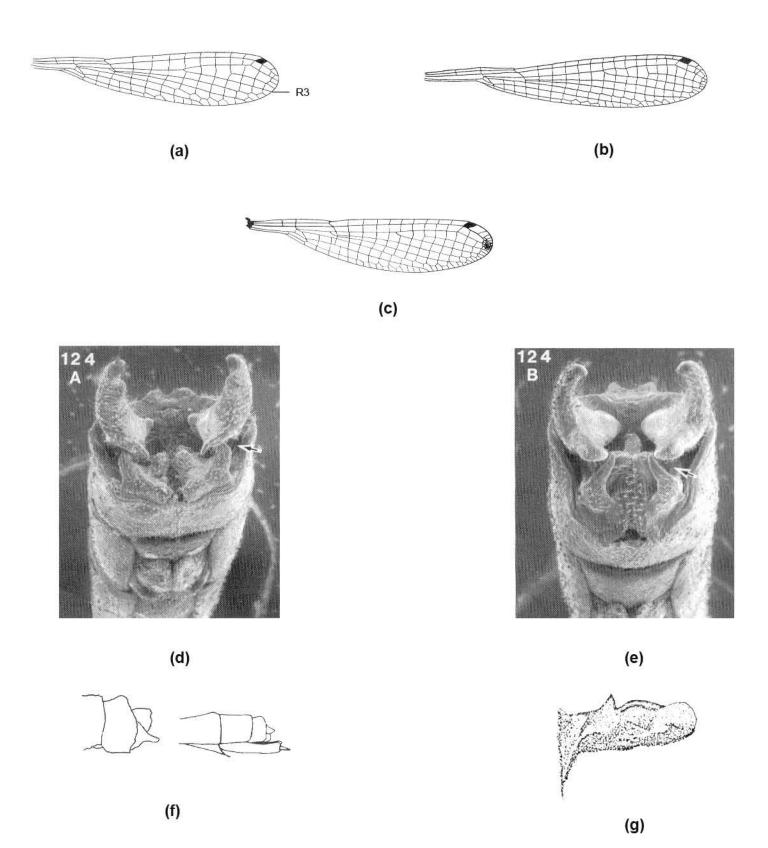


Fig. 15 (a) Ala anterior de *Nehalennia sp*; (b) Ala anterior de Coenagrionidae mostrando el caracter vena R3 del ala posterior se origina en o cerca de la cuarta postnodal o posterior a ella; (c) Ala posterior de *Apanisagrion lais* (Modificadas de Förster, 2001); d-e Apéndices caudales del macho en vista posteroventral (d) *Enallagma semicirculare*, (e) *E. novaehispaniae* (Tomadas de Westfall y May, 1996); (f) Apéndices del macho (izquierda) y de la hembra (derecha) de *Leptobasis vacillans* en vista lateral (Tomada de Förster, 2001); (g) Lámina mesostigmal de *E. praevarum* (Tomada de García, 1987).

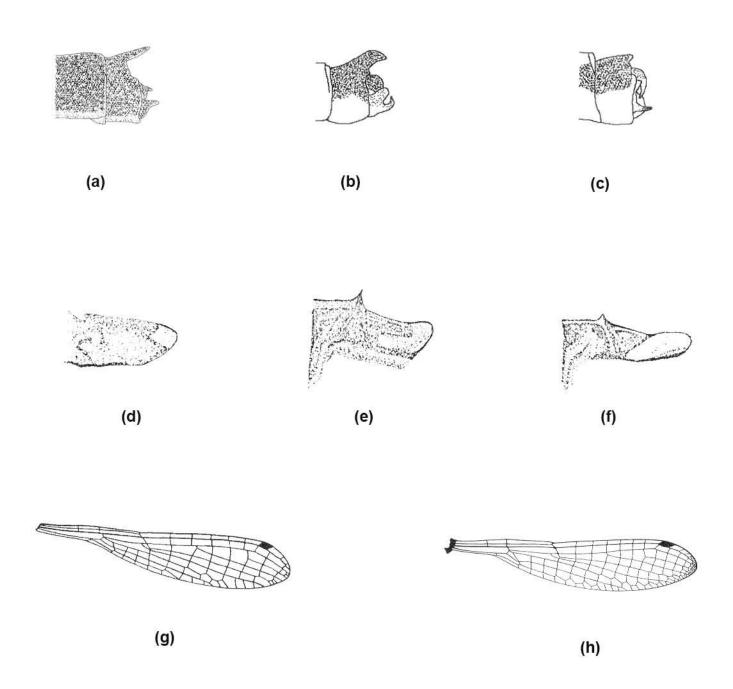


Fig. 16 a-c Ápice del abdomen en vista lateral (a) *Ischnura hastata*, (b) *I. capreolus*, (c) *I. denticollis* (Tomadas de Förster, 2001); d-f Lámina mesostigmal (d) *Enallagma civile*, (e) *E. semicirculare*, (f) *E. novaehispaniae* (Tomadas de García, 1987); g-h Ala posterior (g) *I.capreolus*, (h) *Neoerythromma sp.* (Tomadas de Förster, 2001).

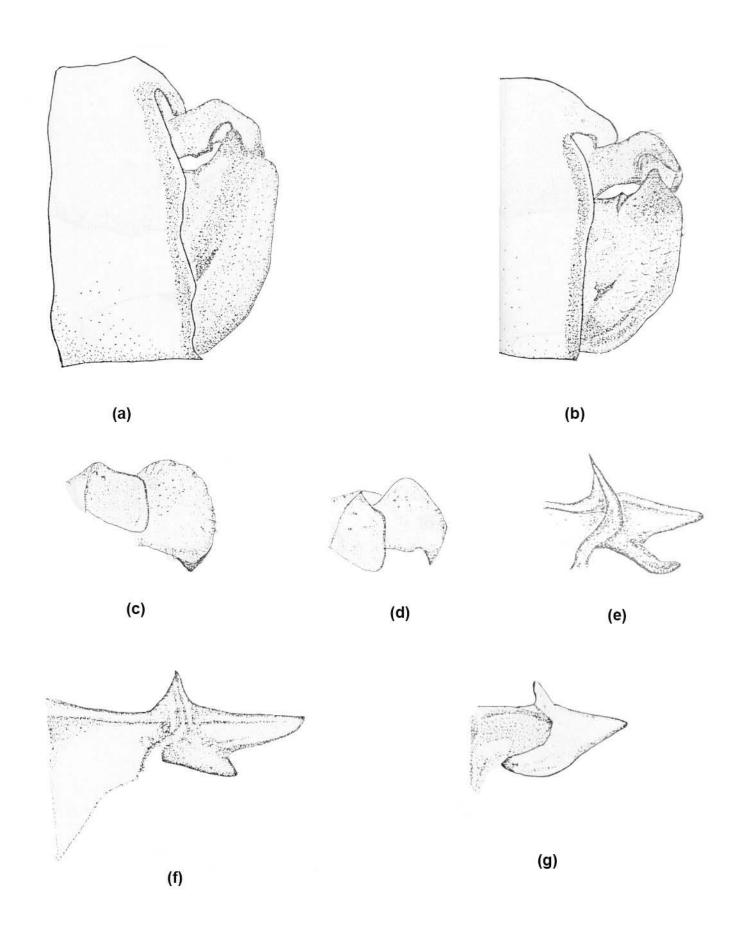


Fig 17. a-d Apéndices abdominales (a) *Argia lugens*; (b) *A. funcki*; (c) *A. funcki*; (d) *A. lugens*; e- g Lámina mesostigmal; (e) *A. lugens*; (f) *A. funcki*; (g) *A. harknessi* (Tomadas de García, 1987).

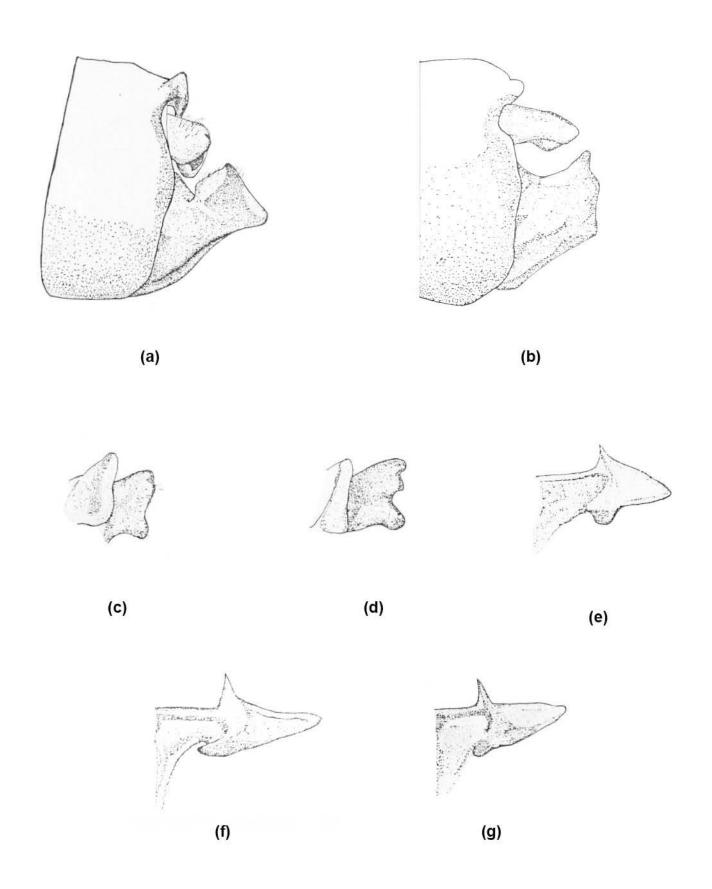


Fig. 18 a-d Apéndices abdominales (a) *Argia pallens*; (b) *A. nahuana*; (c) *A. pallens*; (d) *A. nahuana*; e- g Lámina mesostigmal; (e) *A. pallens*; (f) *A. nahuana*; (g) *A. pulla* (Tomadas de García, 1987).

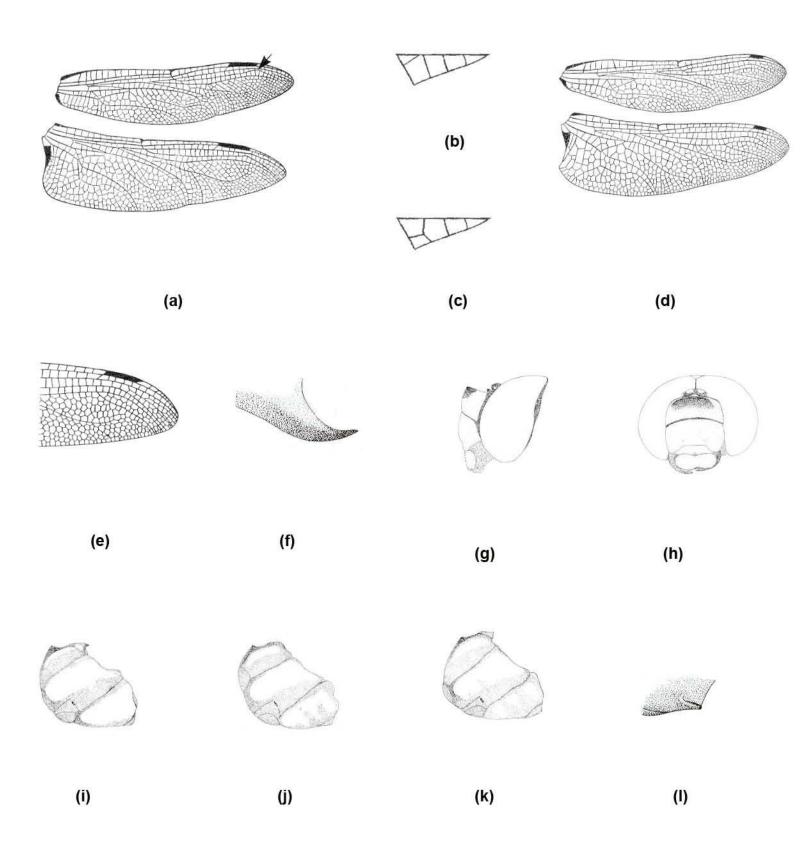


Fig. 19 (a) Alas de *Anax junius*; (b) Triángulo de *Coryphaeschna viriditas*; (c) Triángulo de *Gynacantha nervosa*; (d) Alas de *Rhionaeschna psilus*; (e) Apíce del ala posterior derecha de *Remartinia luteipennis* (Tomadas de Förster, 2001); (f) Espina de la lámina anterior en vista lateral interna de *Rhionaeschna vazquezae*; g-h Cabeza de *R. vazquezae* (g)Vista lateral, (h) Vista frontal; i-k Pterotórax en vista lateral de *R. vazquezae*; (l) Espina de la lámina anterior en vista lateral interna de *R. psilus* (Tomadas de Ellenrieder, 2003).

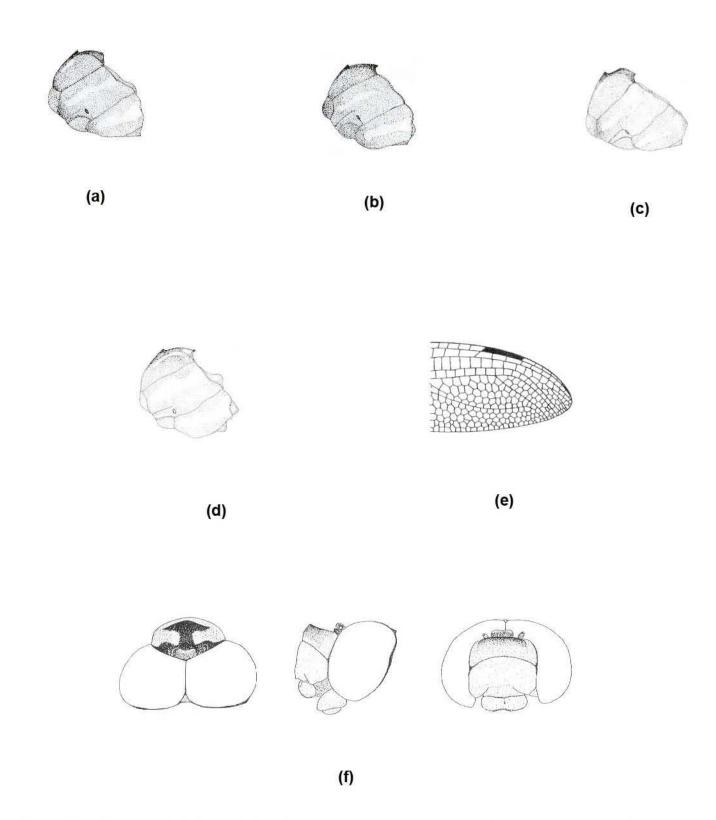


Fig. 20 a-c Pterotórax en vista lateral de *Rhionaeschna sp* mostrando el caracter: bandas claras mesepimerales y metepimerales relativamente angostas, con la porción anterior ancha ocupando 30-50 % de sus respectivos escleritos; (d) Pterotórax en vista lateral de *R. psilus* (Tomadas de Ellenrieder, 2003); (e) Ápice del ala posterior derecha de *Coryphaeschna sp* mostrando el caracter: Rspl alcanzando el borde del ala, distalmente separados de IR3 por una hilera de celdas (Tomada de Förster, 2001); (f) Cabeza en vista dorsal, lateral y frontal de *R. psilus* (Tomada de Ellenrieder, 2003).

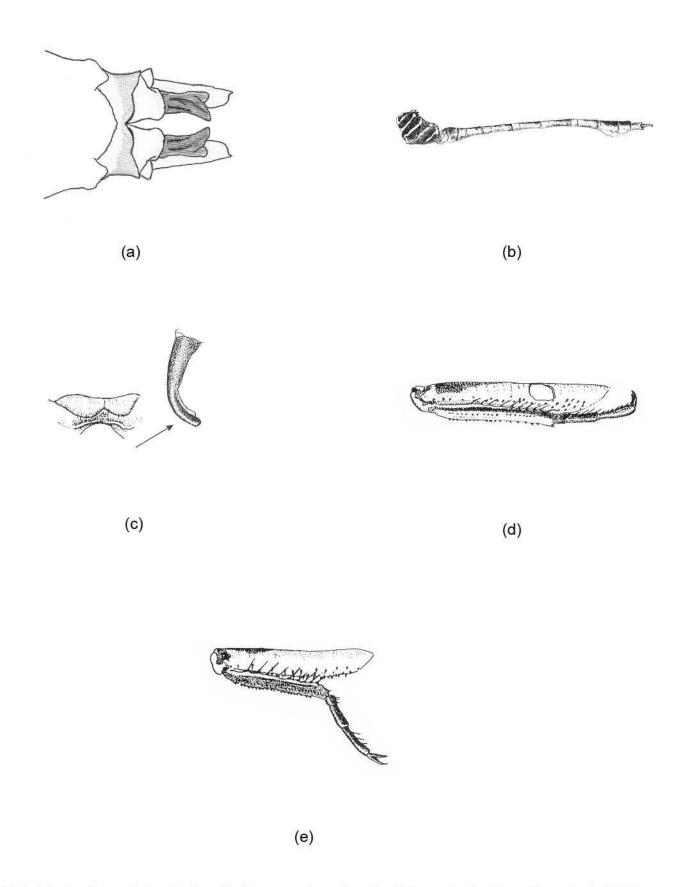


Fig. 21 (a) Apéndices abdominales de *Progomphus clendoni* (Tomada de González *et al.*, 2004 en García Aldrete A. N. y R. Ayala, 2004); (b) Tórax y abdomen de *Aphylla protacta*; (c) Apéndice superior izquierdo del macho en vista dorsal y lámina vulvar de la hembra de *A. protacta (*Tomadas Förster, 2001); d-e Pata metatóracica en vista lateral (d) *Erpetogomphus sipedon*, e) *E. crotalinus* (Tomadas de Garrison, 1994a).

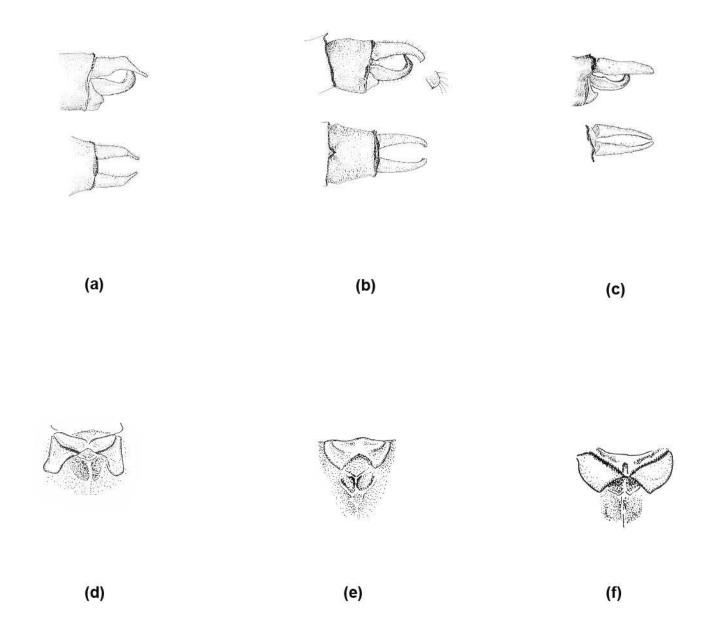


Fig. 22 a-c Apéndices caudales del macho en vista lateral y vista ventral de los cercos (a) *Erpeto-gomphus sipedon*, (b) *E. bothrops*, (c) *E. elaps*; d-g Lámina vulvar en vista dorsal (d) *E. elaps*, (e) *E. bothrops*, (f) *E. sipedon* (Tomadas de Garrison, 1994a).

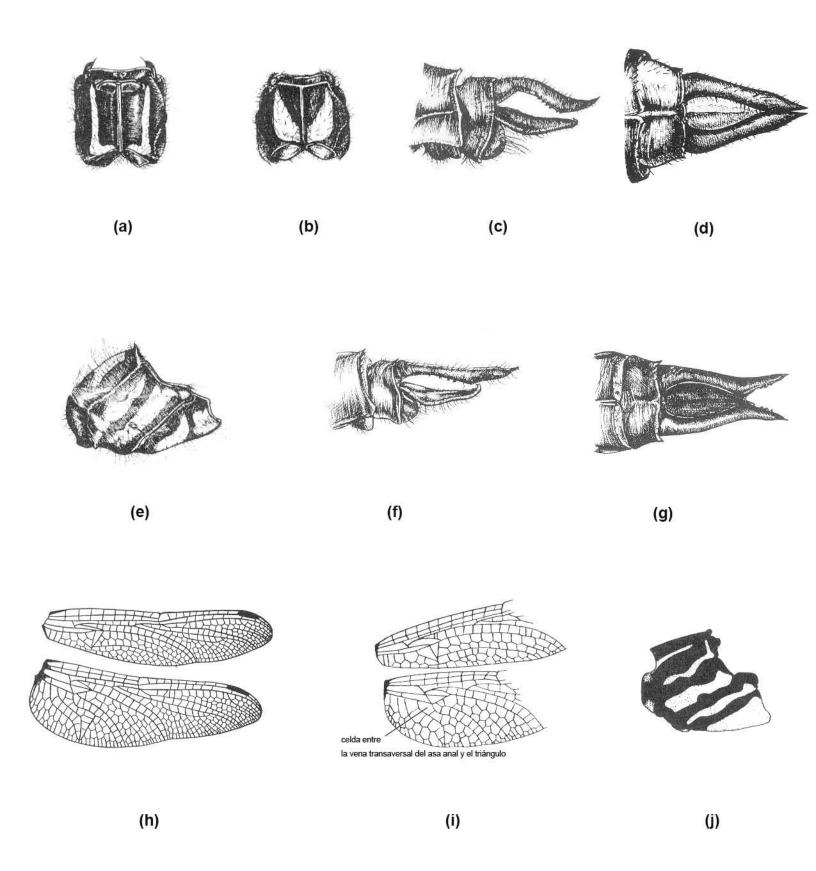


Fig. 23 a-b Margen superior del pterotórax (a) *Macrothemis inequiunguis*, (b) *M. pseudimitans*; c-d Apéndices caudales del macho de *M. pseudimitans* (c) Vista lateral, (d) Vista dorsal; (e) Vista lateral del pterotórax de *M. hemichlora*; f-g Apéndices caudales del macho de *M. hemichlora* (f) Vista lateral,(g) Vista dorsal (Tomadas de Needham, *et al*, 2000); (h) Alas de *Mycrathyria hagenii*; (i) Alas de *M. sp.* mostrando el caracter: una celda entre la vena central del asa anal y el triángulo; (j) Patrón de coloración del tórax de *M. didyma* (Modificadas de Förster, 2001).

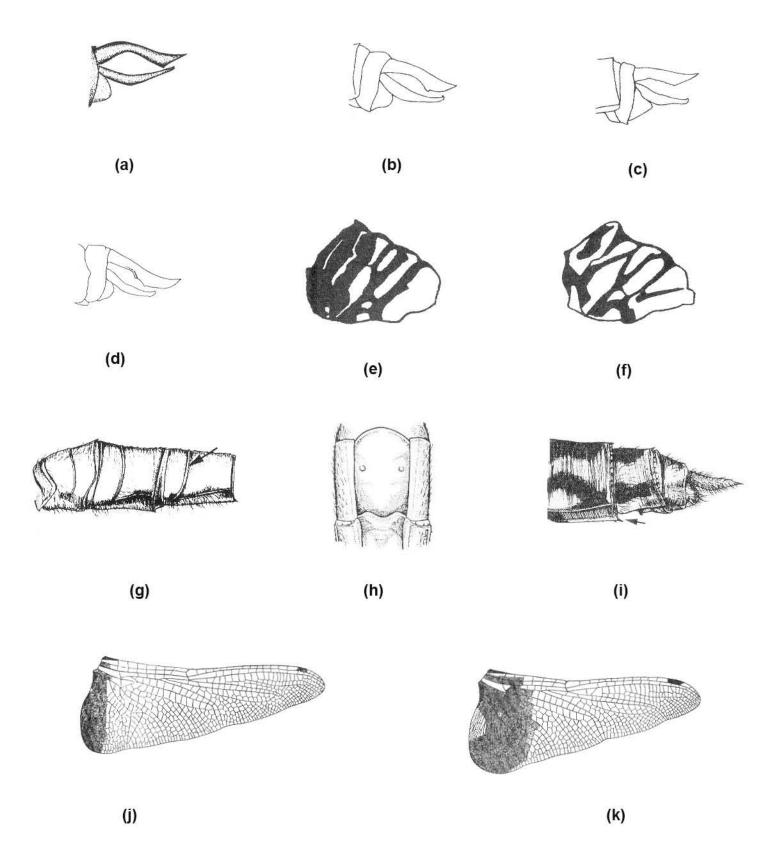


Fig. 24 a-b Apéndices abdominales del macho en vista lateral (a) *Micrathyria didyma*, (b) *M. atra*, (c) *M. hagenii*, (d) *M. ocellata*; e-f Patrón de coloración del tórax (e) *M. hagenii*, (f) *M. ocellata* (Tomadas de Förster, 2001); (g) Segmentos abdominales 1-4 de la hembra de *Sympetrum corruptum* en vista lateral; (h) Placa subgenital de la hembra de *S. corruptum* en vista ventral; (i) Segmentos abdominales terminales y placa subgenital de la hembra de *S. corruptum* en vista lateral izquierda (Tomadas de Needham, *et al.* 2000); (j) Ala anterior de *Tramea abdominalis*; (k) Ala anterior de *T. onusta* (Tomadas de Förster, 2001).

#### VII. CONCLUSIONES

- Se registraron 128 especies de odonatos para el estado de Nayarit, pertenecientes a nueve familias y 50 géneros.
- Las familias con mayor número de especies son: Libellulidae (57) y Coenagrionidae (31); le siguen Aeshnidae (14), Gomphidae (11), Calopterygidae (7), Lestidae (3), Protoneuridae (2) y Pseudostigmatidae y Platystictidae con sólo una especie por familia.
- Los géneros con mayor número de especies son: *Argia* (15), *Micrathyria* (7), *Hetaerina* (7) y *Macrothemis* (5). Los siguientes géneros tuvieron cuatro especies cada uno: *Brechmorhoga, Dythemis, Enallagma, Erpetogomphus, Erythemis, Erythrodiplax, Ischnura* y *Telebasis*.
- Se encontraron 21 géneros representados por una sola especie.
- -No existen especies endémicas para el estado de Nayarit, aunque especies como *Macrothemis ultima* y *Paltothemis cyanosoma*, endémicas para México, se registraron por primera vez para el estado.
- Se reportan nueve nuevos registros para el estado: *Argia carlcooki, Coryphaeschna viriditas, Gynacantha nervosa, Macrothemis ultima, Micrathyria debilis, Paltothemis cyanosoma, Paltothemis lineatipes, Planiplax sanguiniventris y Tramea abdominalis.*
- Se registran por vez primera 10 especies de odonatos para alguna isla de México: Ischnura capreolus, I hastata, I. ramburii, Telebasis salva, Micrathyria hagenii, Orthemis discolor, Pantala flavescens, P. hymenaea, Rhionaeschna psilus y Tramea onusta
- La odonatofauna de Nayarit, aunque diversa, podría verse aún incrementada con recolectas en otras localidades del estado que aún no han sido lo suficientemente estudiadas como, el norte, centro y sureste del estado y, principalmente en las zonas altas de la sierra.

#### **VIII. LITERATURA CITADA**

- Belle, J. 1987. *Phyllogomphoides nayaritensis*, a new species from Mexico (Odonata: Gomphidae). *Ent. Z. Frankfurt/Main*. 97(1/2):11-13.
- Belle, J. 1988. A synopsis of the species of *Phyllocycla* Calvert, with descriptions of four new taxa and a key to the genera of neotropical Gomphidae (Odonata: Gomphidae). *Tijdschr. Ent.* 131: 73-103.
- Borror, D.J. 1942. A revision of the libelluline genus *Erythrodiplax* (Odonata). Ohio St. Univ., Columbus. 286 pp.
- Calvert, P. P. 1895. The Odonata of Baja California, Mexico. *Proc. Calif. Acad. Sci* 4(2): 463-558.
- Calvert, P.P. 1899. Odonata from Tepic, México, with supplementary notes on those of Baja California. *Proc. Calif. Acad. Sci.* 1(12):371-418.
- Calvert, P.P. 1931. The generic characters and the species of *Palaemnema* (Odonata: Agrionidae). *Trans. Amer. Ent. Soc.* 57: 1-111.
- Calvert, P.P. 1947. The odonate collections of the California Academy of Sciences from Baja California and Tepic, México of 1889-1894. *Proc. Calif. Acad. Sci.* 23(41): 603-609.
- Cannings, R.A. y R.W. Garrison. 1991. *Sympetrum signiferum*, a new species of dragonfly (Odonata: Libellulidae) from western Mexico and Arizona. *Ann. ent. Soc. Am.* 84: 474-479.
- Cook, C. 1981. Key for the Central American Genera of the Gomphidae Family. No Publicada.

- Cook, C. y González Soriano, E. 1990. *Phyllogomphoides apiculatus* spec. nov., a new Mexican dragonfly, and description of the female of *P. pacificus* (Selys,1873)(Anisoptera: Gomphidae). *Odonatologica* 19: 263-273.
- Corbet, P.S. 1999. *Dragonflies, Behavior and Ecology of Odonata*. Cornell University Press. New York. 829 pp.
- Dirzo, R. y Raven, P.H. 2003. Global State of Biodiversity and Loss. *Annu. Rev. Environ. Resour.* 28: 137-67.
- Donnelly, T.W. 1979. The genus *Phyllogomphoides* in Middle America (Anisoptera : Gomphidae). *Odonatologica*. 8: 245-265.
- Ellenrieder, N.V. 2003. A synopsis of the neotropical species of *Aeshna* Fabricius: The genus *Rhionaeschna* Förster (Odonata: Aeshnidae). *Tijdschr. Ent.* 146: 67-208.
- Escalante, P., B. P. 1998. *Aves de Nayarit*. Universidad Autónoma de Nayarit, Editorial Conexión Gráfica, S.A. de C.V. 244 pp.
- Flores, O.F. y Gerez, P. 1994. Biodiversidad y Conservación en México: Vertebrados, Vegetación y Uso del Suelo. CONABIO-UNAM, México, D.F. 439 pp.
- Förster, S. 2001. The Dragonflies of Central America exclusive of Mexico and the West Indies, A Guide to their Identification. Gunnar Rehfeldt Braunschweig.2da edición. Braunschweig, Alemania.141 pp.
- García, V. 1987. Estudio Taxonómico del Suborden Zygoptera del Estado de Morelos (Insecta: Odonata). Tesis de Licenciatura. Facultad de Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México, México, D.F., 139 pp.

- Garrison, R.W. 1990. A synopsis of the genus *Hetaerina* with descriptions of four new species (Odonata:Calopterygidae). *Trans. Am. Ent. Soc.*116 (1):175-259.
- Garrison, R.W. 1994a. A revision of the New World genus *Erpetogomphus* Hagen in Selys (Odonata: Gomphidae). *Tijdschr. Ent.*137: 173-269.
- Garrison, R.W. 1994b. A synopsis of the genus *Argia* of the United States with keys and descriptions of the new species *Argia sabino, A. leonorae, A.* pima (Odonata: Coenagrionidae). *Trans. Am. ent. Soc.* 120: 287-368.
- Garrison, R.W., Ellenrieder, N.V. y Louton, J.A. 2006. *Dragonfly Genera of the New World*. The Jonhs Hopkins University Press, Baltimore. 368 pp.
- González, S.E. 1977. Contribución al Estudio de la Subfamilia Libellulinae (Odonata: Libelullidae) del Estado de Veracruz. Tesis de Licenciatura. Facultad de Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México, México, D.F., 165 pp.
- González, S.E. 1993. Odonata de México: Situación Actual y Perspectivas de Estudio. *Rev. Soc. Mex. Hist. Nat.* 44 (Núm. especial): 291-302.
- González, S.E. y Novelo, G.R. 1996. Odonata. En: Llorente, B.J., García, A.A. y González, S.E. eds. 1996. *Biodiversidad, Taxonomía y Biogeografía de Artrópodos de México: Hacia una Síntesis de su Conocimiento*. Universidad Nacional Autónoma de México. México. 660 pp.
- González, S.E., Delgado, H.O. y Harp, G.L. 2004. Libélulas de la Estación de Biología Chamela (Insecta: Odonata) En: García Aldrete, A.N. y R. Ayala. eds. 2004. *Artrópodos de Chamela*. Instituto de Biología, UNAM. México. 227 pp.

- González, S.E. y Novelo G.R. 2007. Odonata of Mexico Revisted. En: B.K. Tyagi eds.2007. *Odonata: Biology of Dragonflies*. Scientific Publishers. India. 366 pp.
- González, S.E. y Paulson, D.R. En prensa. Odonata de Chiapas. En: Álvarez, F. edit.

  En prensa. *Biodiversidad de Chiapas*. Universidad Nacional Autónoma de México. México, D.F.
- González, S.E., Noguera, F.A, Zaragoza, C.S., Morales, B.M., Ayala, B.R., Rodríguez, P.A. y Ramírez, G.E. Enviado. Odonata Diversity in a Tropical Dry Forest of Mexico.1. Sierra de Huautla, Morelos. *Odonatologica*.
- González, V.L. 2006. *Análisis de la odonatofauna de la localidad de Dominguillo,*Oaxaca, México (Insecta: Odonata). Tesis de Licenciatura. Facultad de Ciencias,

  Universidad Nacional Autónoma de México, México, D.F. 79 pp.
- Grimaldi, D. y Engel, S.R. 2005. *Evolution of the insects*. Cambridge University Press. Nueva York. 755 pp.
- INEGI.1988.Carta de Vegetación y Uso de Suelo. Escala 1:1 millón. México, D.F.
- INEGI (Instituto Nacional de Estadística, Geografía e Informática). 2006. http://inegi.gob.mx
- Kennedy, H. C. 1936. *Epigomphus crepidus* a new dragonfly (Odonata: Gomphidae) from Nayarit, Mexico with notes on the genus. *Ann. Entomol. Soc. Am.* 29:126-135.
- Llorente, J., Luis, A., Vargas, I. y Warren, A. 2004. Butterflies of the State of Nayarit, Mexico. *Journal of the Lepidopterist's Society*. 58(4): 203-222.
- Miller, P.L. 1987. *Dragonflies* (Naturalist Handbook 7). Cambridge University Press. Cambridge. 84 pp.

- Needham, J.G., Westfall, M.J y May, M.L. 2000. *Dragonflies of North America*. Scientific Publishers. Gainesville. 939 pp.
- Odegarrd, F. 2000. How many species of arthropods? Erwin's estimate revised. *Biol. J. Linn. Soc.* 71: 583-597.
- Paulson, D. R. 1982. Odonata. S.H. Hurlbert y A. Villalobos-Figueroa eds. En: *Aquatic Biota of Mexico, Central America and the West Indies*. San Diego State University. San Diego. 249-277 p.
- Paulson, D.R. 1994. Two new species of *Coryphaeschna* from Middle America, and a discussion of the red species of the genus. *Odonatologica*. 23: 379-398.
- Paulson, D.R. 2002. Odonata records from Nayarit and Sinaloa, Mexico, with comments on natural history and biogeography. *Odonatologica*. 31: 359-370.
- Paulson, D.R. y González, S.E. 1994. Odonata of México, by State. Página en Internet: http://www2.ups.edu/biology/museum/ODofMexico.html Última revisión: marzo 2007.
- Ramamoorthy, T.P., Bye. R., Lot, A. y Fa, J. 1993. Biological Diversity of Mexico: Origins and Distribution. Oxford University Press. Nueva York. 812 pp.
- SAHOP.1981.Plano de Políticas Ecológicas y Plano de Vegetación y Uso del Suelo.

  Escala 1:4 millones. 2 cartas. Programa Nacional de Desarrollo Ecológico de los Asentamientos Humanos. México, D.F.
- Schorr, M., Lindeboom, M. y Paulson, D.R. 2004. List of Odonata of the World. Página en Internet: http://www2.ups.edu/biology/museum/Odonata\_genera.htm. Última revisión: enero 2007.

- SPP (Secretaría de Programación y Presupuesto). 1981. Síntesis Geográfica de Nayarit. Coordinación General de los Servicios Nacionales de Estadística, Geografía e Información. México, D.F.
- Tamayo, J. 1962. Geografía General de México. Geografía Física. Tomo II. Instituto Mexicano de Investigaciones Económicas. México. 62-69 p.
- Téllez, O. 1995. Flora, Vegetación y Fitogeografía de Nayarit, México. Tesis de Maestría. Facultad de Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México, México, D.F., 166 pp.
- Tillyard, R. y F.C. Fraser.1938-1940. A Reclassification of the Order Odonata. *Australian Zoologist.* 9:125-169, 195-221, 339-396.
- Triplehorn, C. A. y Johnson, N.F. 2005. Borror and DeLong's Introduction to the Study of Insects. Séptima edición. Thomson Brooks-Cole. California. 864 pp.
- Upson, S., Danforth, D., González, S.E., Behrstock, A. y Bailowitz, R.A. En prensa. An Updated Checklist of the Odonata of Sonora, Mexico.
- Waage, J.K. 1984. Sperm Competition and the Evolution of Odonate Mating Systems.

  En: Smith, R.L. *Sperm Competition and the Evolution of Animal Mating Systems*.

  Academic Press, Inc. Orlando. 687 pp.
- Westfall, M.J. y May, M.L. 1996. *Damselflies of North America*. Scientific Publishers. Gainesville. 649 pp.
- Westfall, M.J y Tennessen, K.J. 1996. Odonata. En Merritt, R.W. y Cummins, K.W. eds. *Aquatic Insects of North America*.1996. Kendall Hunt Publishing Company. Estados Unidos.862 pp.

Williamson, E.B. y Williamson J. H. 1930. Five new Mexican dragonflies (Odonata). Occ. *Pap. Mus. Zool. Univ. Mich.* 216:1-34.

## IX. APÉNDICE I

Lista de localidades de Odonata del estado de Nayarit

#	Localidad	Municipio
1	1 Km al N de Aticama	San Blas
2	20. 92 Km al NO de Tepic	Tepic
3	22.53 Km al NO de Tepic	Tepic
4	62.76 Km al S de Tepic	Tepic
5	6.44 Km al E de San Blas	San Blas
6	50 Km al sureste de Tepic	Tepic
7	A 11 Km del S de Miramar, camino a Ixtapan de la Concepción	San Blas
8	Acaponeta	Acaponeta
9	Acaponeta 32.35 Km al S	Acaponeta
10	Acaponeta 51.17 Km al S	Acaponeta
11	Arroyo a 29.13 Km al NE de San Blas	San Blas
12	Arroyo al NE de San Blas	San Blas
13	Arroyo del Mamey-Mecatán	San Blas
14	Arroyo Las Piedras	Compostela
15	Camino Jalcocotán-Palapita	San Blas
16	Campamento Mariano Escobedo El Zacatal	San Blas
17	Carretera Tecuala-Acaponeta Km 7 ruta 23	Acaponeta
18	Carretera Tepic-Puerto Vallarta Km 120	Bahía de Banderas
19	Carretera Tepic-Puerto Vallarta Km 125	Bahía de Banderas
20	Carretera Tepic-Puerto Vallarta Km 130	Bahía de Banderas
21	Carretera Tepic-Puerto Vallarta Km 149	Bahía de Banderas
22	Carretera Tepic-Puerto Vallarta Km 217	?
23	Carretera Tepic-Puerto Vallarta Km 27	Compostela
24	Carretera Tepic-Puerto Vallarta Km 35	Compostela
25	Carretera Tepic-Puerto Vallarta Km 48	Compostela
26	Colorado, La Mesa	Santa María del Oro
27	Compostela	Compostela
28	Crucero de San Blas-Tepic	Tepic
29	El Ciruelo	Acaponeta
30	El Limón	San Blas
31	El Otate	Tepic
32	El Palillo	San Blas
33	El Pantanal	Jalisco
34	El Refilón	Compostela
35	Entre Tecuala y Desviación	Tecuala
36	Estanque entre Aticama y Matanchen	San Blas
37	Isla María Magdalena	San Blas
38	Ixtapa de la Concepción	Compostela
39	Jesús María	Del Nayar
40	Jumatán	Tepic
41	Km 14 Carretera Mazatlán-San Blas	San Blas
42	La Bajada	San Blas
43	La Galinda	Acaponeta
44	La Laguna	Compostela
45	La Palma	San Blas
46	La Yerba	Tepic
47	Laguna San Pedro E end	Santa María del Oro
48	Laguna Santa Maria	Santa Maria del Oro

49	Laguna Santa Maria 1.7 road km E on road to La Cofradia	Santa María del Oro
50	Laguna Santa Maria 2.7 road km E on road to La Cofradia	Santa María del Oro
51	Las Varas 38.62 Km al S	Compostela
52	Los Adjuntos	La Yesca
53	Los Adjuntos II	La Yesca
54	Los Corchos	Santiago Ixcuincla
55	Los Sabinos	Tepic
56	Manglar NE del campamento	San Blas
57	Matanchen	San Blas
58	Mecatán	San Blas
59	Mesa del Nayar	Del Nayar
60	Mirador del Águila	Tepic
61	Miramar	San Blas
62	Nuevo Vallarta (N of Puerto Vallarta)	Bahía de Banderas
63	Ojo de agua	San Blas
63	Palapita	Xalisco
65	Parque La Loma-Tepic	Tepic
66	Peñita de Jaltemba	Compostela
67	Pinitas	Acaponeta
68	Pintadeño	San Blas
69	Platanitos turnoff 7.4 km N on Santa Cruz-Las Varas rd	Santa María del Oro
70	Playa Guayabitos	Compostela
71	Punta NE	San Blas
72	Punta NO	San Blas
73	Rincón Caimanero	Acaponeta
74	Rincón de Guayabitos	Compostela
75	Río Jumatán	Tepic
76	Río Quimichis	Acaponeta
77	Río Santiago	?
78	San Blas	San Blas
79	San Blas 23.33 Km al NE	San Blas
80	San Blas 23.50 Km al NE	San Blas
81	San Blas 24.14 Km al NE	San Blas
82	San Blas 25.75 Km al NE	San Blas
83	San Blas 29.13 Km al NE	San Blas
84	San Blas 8.21 Km al NE	San Blas
85	San Blas 8.53 Km al NE	San Blas
86	San Pedro Lagunillas	San Pedro Lagunillas
87	Santa Maria del Oro 6.3 road km O	Santa María del Oro
88	Santa Teresa	Del Nayar
89	Singayta	San Blas
90	Tecuitata Tecuitata iust E	San Blas
91 92	Tecuitata just E	San Blas
92	Tepetiltic Tepic	San Pedro Lagunillas
93	Tepic 51.50 Km al NO	Tepic
95	Tepic 51.50 Km at NO Tepic 53.11 Km at NO on Mex. 15	Tepic
95	Tuxpan turnoff 2.1 Km al SE on Mex 15	Tepic
96	Tuxpan turnoff 24.14 Km al SE on Mex 15	Tuxpan Tuxpan
98	Tuxpan turnoff 33.47 Km al SE on Mex. 15	Tuxpan
99	Venustiano Carranza	
99	VEHUSUATIO GATTATIZA	Tepic

## X. APÉNDICE II

Lista de especies de Odonata del estado de Nayarit, su distribución y fenología

Familia	Especie	Localidad	Meses de recolecta
Calopterygidae	Hetaerina americana	6, 33, 34 , 40, 42, 45, 46,	3, 4, 5, 8, 9, 10, 11, 12
		58, 64, 73, 82, 83, 86, 87, 91	
	2. H. capitalis	27, 40, 43, 46, 58, 64, 91	3, 4, 8, 9, 10, 11, 12
	3. H. cruentata	46, 49, 58, 64	5, 9, 12
	4. H. infecta		En artículo de González y Novelo, 2007
	5. H. occisa	11, 15, 40, 45, 46, 64, 83, 89, 91	3, 4, 5, 8, 9, 12
	6. H. titia	1, 8, 9, 38, 45, 76, 79, 89	2, 3, 8, 9, 11
	7. H. vulnerata	89	Capítulo González y Novelo, 1996 en Llorente et al., 1996
Lestidae	8. Archilestes grandis	11, 15, 25, 30, 34, 40, 43, 46, 49, 52, 53, 58, 59, 60, 64, 83, 87, 91, 99	3, 5, 8, 9, 10, 11, 12
	9. Lestes tenuatus	10, 46	9 y Capítulo González y Novelo, 1996 en Llorente et al., 1996
	10. L. sigma		En artículo de González y Novelo, 2007
Pseudostigmatidae	11. Mecistogaster ornata	27, 42, 61, 64, 99	3, 4, 5, 10, 11, 12
Platystictidae	12. Palaemnema domina	40, 58	9
Protoneuridae	13. Neoneura amelia	8, 40	9, 11
	14. Protoneura cara	15, 40, 42, 46, 58, 64, 73, 89	3, 4, 5, 7, 8, 9, 12
Coenagrionidae	15. Apanisagrion lais	40, 43, 46, 48, 64, 86	4, 8, 12
	16. A. anceps	15, 25, 34, 40, 42, 43, 46, 49, 58, 60, 64, 86, 87, 91	3, 4, 5, 8, 9
	17. A. carlcooki	58	9
	18. A. cuprea	58	3
	19. A. extranea	43, 49, 86, 87	9
	20. A. funcki	87	9
	21. A. harknessi	40, 52, 58, 89, 93	2, 3, 4, 9, 11
	22. A. lugens		En artículo de Paulson y González, 1994
	23. A. nahuana		En artículo de González y Novelo, 2007
	24. A. oculata	15, 25, 30, 40, 42, 43, 46, 49, 58, 64, 89, 91	1, 3, 4, 5, 8, 9, 12
	l	l .	t

Coenagrionidae 25.	. A. oenea	22, 34, 40, 42, 45, 58,	3, 4, 5, 7, 9, 12
Coeriagrioriidae	. A. Uerrea	64, 87, 91	3, 4, 3, 7, 9, 12
26	. A. pallens	87	9
	. A. pulla	8, 9, 15, 22, 32, 40, 42,	2, 3, 4, 5, 7, 8, 9, 10, 11
	. A. pulla	45, 48, 49, 53, 58, 69,	2, 3, 4, 3, 7, 0, 9, 10, 11
		76, 81, 83, 85, 89, 91	
		70, 01, 00, 00, 00, 01	
28	. A. tezpi	5, 6, 9, 14, 19, 26, 40,	2, 3, 4, 5, 7, 8, 9, 11
20.	. A. 102pi	42, 45, 48, 52, 55, 58,	2, 3, 4, 3, 7, 6, 5, 11
		77, 83	
29	. A. ulmeca	40	7
	. A. variabilis	25	3
	. Enallagma civile	21	5
	. E. novaehispaniae	9, 34, 40, 45, 52, 58, 69,	2, 4, 5, 7, 8, 9, 11
02.	. L. Hovaerneparnae	82, 83, 87, 93, 97	2, 4, 0, 7, 0, 0, 11
33	. E. praevarum	44, 87	5, 9
	. E. semicirculare	21, 34, 44, 46	5, 9
	. Ischnura capreolus	16, 32, 35, 40	3, 4, 5, 12
	. I. denticollis	44	5
<u> </u>	. I. hastata	10, 16, 40, 48, 58	4, 5, 8, 9, 12
	. I. ramburii	16, 17, 21, 35, 36, 37,	3, 5, 9, 10, 11, 12
] 30.	. I. Tallibulli	40, 44, 58, 69, 76, 78	3, 3, 9, 10, 11, 12
30	. Leptobasis vacillans	40, 42, 55, 78, 96, 97	2, 8, 9, 12
	. Nehalennia minuta	93	11
l	. Neoerythromma	30, 40	3, 4, 10
	ndiolatum	30, 40	3, 4, 10
	. Telebasis filiola	89	9
	. T. griffinii	66	9
	. T. isthmica	78	9
	. T. salva	10, 15, 16, 25, 30, 34,	3, 4, 5, 8, 9, 10, 11, 12
	. 7. odrva	35, 36, 40, 41, 43, 46,	0, 1, 0, 0, 0, 10, 11, 12
		58, 80, 85, 96	
Aeshnidae 46	. Aeshna persephone	88	10
l	. Anax amazili	58,89	7, 8
<u> </u>	. A. junius	40, 87	7, 9
	. A. walsinghami	58	9
	. Coryphaeschna	36, 89	3, 7
	nexa	,	-,
	. C. diapyra	40, 89, 93	8, 11
	. C viriditas	46, 89	3, 8
	. Gynacantha helenga	48, 99	4, 9
	. G. nervosa	55, 89, 99	2, 4
55.	. Remartinia	43, 46	9
lute	eipennis		
56.	. Rhionaeschna psilus	16, 40, 46, 49, 87	4, 8, 9, 12
	. R. vazquezae	43	9
58.	. Triacanthagyna	78	9
	ribbea		
59.	. T. septima	78, 89	4, 9
	. Aphylla protracta	47	9
	. Epigomphus crepidus	40, 64	8
62.	Epigomphus crepidus Erpetogomphus	40, 64 40, 97	8 8, 9
bo			

Gomphidae	64. E. elaps	6, 40, 43, 64, 87	9, 10
Compinado	65. E. sipedon	87	9
	66. Phyllocycla elongata	6, 40, 43, 64, 87	8, 9
	67. Phyllogomphoides	6, 24, 40, 43, 58, 64, 89	7, 8, 9, 10
	apiculatus	, _ , , , , , , , , , , , , , , , , , ,	, , , , , ,
	68. P. nayaritensis	8	11
	69. P. pacificus	8, 43, 48, 49, 60, 82, 87,	8, 9, 11
	,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,	91	-, -,
	70. Progomphus clendoni	18, 22, 39, 40, 58	3, 8, 9, 10
Libellulidae	71. Anatya guttata	78	9
	72. Brachymesia furcata	43, 47, 78	9, 12
	73.B. herbida	57, 85, 89	8, 9, 10
	74. Brechmorhoga	93	Capítulo González y
	mendax		Novelo, 1996 en Llorente et al., 1996
	75. B. pertinax	87	9
	76. B. praecox	22, 40, 45, 49, 58, 75, 77, 83, 87	2, 3, 7, 8, 9, 11, 12
	77. <i>B. vivax</i>	15, 23, 40, 46, 64, 87	3, 5, 8, 9, 10, 12
	78. Cannaphila insularis	58, 89	9
	79. Dythemis maya	25, 27, 31, 40, 46, 50, 60	3, 7, 9, 10, 11
	80. D. multipunctata	40, 58, 65	3, 8, 9
	81. D. nigrescens	8, 9, 12, 32, 40, 48, 50,	3, 5, 6, 7, 8, 9, 10, 11, 12
	1 2.7 mg/ 0000110	53, 58, 64, 73, 77, 83,	0, 0, 0, 1, 0, 0, 10, 11, 12
		87, 89, 93, 97	
	82. D. sterilis	40, 43, 55, 58, 60, 64, 73, 75, 77, 78, 83, 89, 97	2, 3, 5, 8, 9, 10, 11, 12
	83. Erythemis attala	1, 36, 89	3, 9, 11
	84. E. mithroides	94	11
	85. E. plebeja	14, 36, 40, 58, 78, 85, 96	3, 8, 9, 10
	86. E. vesiculosa	40, 46, 58, 60, 64, 78,	4, 5, 8, 9, 10, 11, 12
		79, 85, 89, 91, 93, 96, 97	1, 2, 2, 2, 12, 11, 1
	87. Erythrodiplax	13, 14, 15, 33, 34, 36,	3, 4, 5, 9
	basifusca	40, 42, 43, 75, 91	
	88. E. fervida		En artículo de González y Novelo, 2007
	89. E. funerea	1, 4, 7, 9, 19, 33, 40, 42, 46, 52, 55, 57, 58, 60, 62, 64, 65, 68, 77, 78, 79, 81, 83, 87, 89, 90, 92, 95, 96, 97	3, 4, 5, 6, 7, 8, 9, 10, 12
	90. E. umbrata	13, 40	3, 9
	91. Libellula croceipennis	15, 25, 40, 46, 58, 60,	3, 8, 9, 10
	31. Elberiala el ecelperirile	67, 87, 89	0, 0, 0, 10
	92. L. saturata	40, 86	9
	93. Macrothemis	50, 73	5, 9
	hemichlora 94. M. inacuta	8, 13, 17, 33, 40, 48, 58, 73, 75, 76, 77, 82, 89, 98	3, 4, 5, 8, 9, 11
	95. M. inequiunguis	13, 15, 18, 22, 24, 36, 40, 58, 64, 69, 75, 91	2, 3, 4, 5, 8, 9, 10
	96. M. pseudimitans	13, 15, 17, 19, 20, 22, 40, 46, 64, 83	3, 4, 5, 8, 10, 12
	97. M. ultima	60, 64	9, 12

Libellulidae	98. Miathyria marcella	28, 33, 40, 57, 77, 87	8, 9, 11
	99. M. simplex	57	9
	100. Micrathyria aequalis	30, 40, 45, 58, 73, 77, 78, 89	3, 4, 5, 8, 9, 11, 12
	101. <i>M. atra</i>	4	8
	102. M. debilis	40	4
	103. <i>M. didyma</i>	58, 78, 89	9
	104. M. hagenii	36, 56, 78	3, 10, 12
	105. M. ocellata	36	3
	106. M. schumanni	81	8
	107. Orthemis discolor	16, 40, 49, 64, 68, 78, 83, 87, 89, 91	3, 8, 9, 10, 11, 12
	108. O. ferruginea	13, 14, 15, 28, 29, 32, 33, 34, 40, 42, 46, 54, 55, 58, 60, 64, 75, 77, 78, 80, 81, 86, 87, 89, 97, 99	3, 4, 5, 7, 8, 9, 10, 11, 12
	109. O. levis	82, 83, 89, 97	8, 9
	110. Pachydiplax longipennis	51, 78	9
	111. Paltothemis cyanosoma	46	4
	112. P. lineatipes	46, 64	10, 11, 12
	113. Pantala flavescens	4, 16, 40, 46, 53, 55, 57, 58, 64, 70, 72, 78	2, 4, 8, 9, 10, 11, 12
	114. P. hymenaea	40, 55, 57, 58, 63, 63, 74, 84, 89	7, 8, 9, 10, 12
	115. Planiplax sanguiniventris		González, Com. pers.
	116. Perithemis domitia	30, 40, 58, 69, 73, 77, 78, 91	3, 4, 5, 7, 8, 9
	117. P. intensa	14, 17, 33, 40, 43, 44, 47, 76, 85, 89, 93, 97	3, 4, 5, 8, 9, 10, 11, 12
	118. <i>P. mooma</i>	3, 17, 40, 58	3, 5, 10, 12
	119. Pseudoleon superbus	6, 14, 19, 34, 40, 49, 83, 96, 97	3, 4, 5, 7, 8, 9
	120. Sympetrum corruptum	55	12
	121. S. illotum	93	Capítulo González y Novelo, 1996 en Llorente et al., 1996
	122. S. signiferum	88	10
	123. Tauriphila australis	2, 77	8
	124. T. azteca	66, 84, 89	8, 9
	125. Tholymis citrina	52, 78	2, 10
	126. Tramea abdominalis	64	10
	127. T. calverti	40, 78	12
	128. T. onusta	40, 46, 55, 62, 64, 71, 78, 89, 96	8, 9, 10, 11, 12