FICHA TÉCNICA

Maconellicoccus

hirsutus (Green)

Cochinilla rosada del hibisco (CRH)

Dr. Héctor González Hernández Colegio de Postgraduados Profesor investigador

En colaboración de:

IDENTIDAD

Nombre: Maconellicoccus hirsutus (Green)

Sinonimia: (Ben-Dov, 1994)
Phenacocus hirsutus Geen
Phenacoccus quarternus Green
Phenacoccus glomeratus Green
Pseudococcus hibisci Hall
Spilococcus perforatus De Lotto
Phenacoccus hirsutus Green
Maconellicocus perforatus De Lotto

Posición taxonómica: Insecta; Hemiptera;

Pseudococcidae.

Nombre común:

Español: Cochinilla rosada, cochinilla rosada del hibisco (CRH). Inglés: Hibiscus mealybug, pink hibiscus, pink hibiscus mealybug.

Francés: Cochenille de l'hibuscus. Alemán: Hibuscus-schmierlaus.

Código EPPO: PHENHI.

Categoría reglamentaria: Plaga cuarentenaria presente.

Situación en México: Presente, sólo en algunas áreas y sujeta a control oficial.

HOSPEDANTES

A nivel mundial, es muy variado el número de hospedantes de la CRH, ya que algunos de los reportes se pueden referir a identificaciones erróneas de esta plaga, o que puede estar presente causando un daño temporal, aunque no complete su ciclo biológico. De acuerdo con Ghose (1972), la CRH es una especie polífaga que ataca a más de 125 especies de plantas hospedantes, tanto cultivadas como silvestres. Por otro lado, Ben-Dov (1994) incluye una lista de 97 especies de plantas hospedantes. En las islas de Caribe como Grenada, Trinidad y Tobago y St. Kitts la CRH fue capaz de infestar a poco más de 170 especies de plantas entre árboles frutales, forestales, ornamentales, cultivos anuales y malezas, aunque, de éstas, sólo 20 eran de importancia económica (Kairo *et al.*, 2000). Ben-Dov *et al.* (2001) en la página web de "Scalenet" incluye una lista de 343 especies de 77 familias de plantas como hospedantes de la CRH, de estas familias la Leguminoseae y la Malvaceae son las preferidas con 56 y 27 especies,



respectivamente. Mientras que Meyerdirk *et al.* (2003) consideran a 328 especies de 70 familias de plantas hospedantes de la CRH (Cuadro 1A, Anexos).

DISTRIBUCIÓN GEOGRÁFICA

La CRH es una especie de distribución cosmopolita de regiones tropicales y semitropicales del mundo, aunque ha logrado establecerse en algunas regiones templadas.

Asia: Arabia Saudita, Bangladesh, Brunei, Cambodia, China, Darussalam, Emiratos Árabes Unidos, Filipinas, India, Indonesia, Japón, Laos, Líbano, Malasia, Maldives, Myanmar, Nepal, Omán, Pakistán, Singapur, Sri Lanka, Taiwán, Tailandia, Vietnam, Yemen.

África: Benin, Burkina Faso, Camerún, República Central Africana, Chad, Congo, Costa de Marfil, Egipto, Gabón, Gambia, Kenia, Liberia, Niger, Nigeria, Senegal, Seychelles, Somalia, Sudán, Tanzania, Zaire, Zambia,

América. América Central y el Caribe: Anguila, Antigua & Barbuda, Antillas Holandesas, Aruba, Bahamas, Barbados, Belice, Islas Vírgenes Británicas, Dominica, Grenada, Guadalupe, Guatemala, Haití, Jamaica, Martinique, Monserrat, Puerto Rico, República Dominicana, St, Kitts & Nevis, Sta. Lucia, San Vicente y Las Granadinas, Trinidad & Tobago, US Islas Vírgenes. Sudamérica: Guyana Francesa, Guyana, Surinam, Venezuela. Norteamérica: EUA, México.

Unión Europea: Ausente.

Oceanía: Australia, Guam, Islas Salomón, Micronesia, Palau, Papua Nueva Guinea, Samoa, Samoa del Oeste, Tonga, Tuvalu, Vanuatu (**Ben-Dov, 1994; EPPO, 2005**) (Figura 1, Anexos).

México: Baja California (Mexicali), Chiapas (Arriaga), Colima (Manzanillo), Guerrero (Acapulco), Jalisco (Cihuatlán, Puerto Vallarta, Tomatlán, La Huerta), Nayarit (Acaponeta, Bahía de Banderas, Compostela, El Nayar, Huajicori, Rosamorada, Ruiz, San Blas, Santiago Ixcuintla, Tecuala, Tepic, Tuxpan, Xalisco, Amatlán de Cañas), Oaxaca (Chahuites, San Pedro Tapanatepec, Quintana Roo (Othón P. Blanco), Sinaloa (Escuinapa) (Figura 2, Anexos).

DETECCIÓN E IDENTIFICACIÓN

Síntomas. En plantas como hibisco, mango, jitomate, parota y uva, la CRH causa deformación de brotes foliares (roseta), tanto de las hojas como de los ramas (Figuras 3-7, Anexos). Lo anterior se debe a que inyecta una saliva muy tóxica que altera el crecimiento de tejidos en forma excesiva (Amin y Youssef, 2004), fenómeno conocido como "toxemia" y que no es muy común en las especies de piojos harinosos. En otras plantas, los tallos no presentan este síntoma de roseta (Figuras 8-10, Anexos). En carambolo y guanábana, también puede provocar deformación de frutos en desarrollo. La excreciones de la CRH que se depositan en el follaje de las plantas sirven de sustrato para la fumagina, la cual reduce la capacidad fotosintética de la planta (Kairo *et al.*, 2000). En fuertes infestaciones causa caída de flores, defoliación y muerte de ramas o de todo un arbusto. En árboles como *Artocarpus altilis* (Park), *Spondias cytherea* (Sonn) y *Annona muricata* L., los frutos son cubiertos completamente por la CRH y caen prematuramente. En algunos casos, las yemas no se desarrollan y en otros, la flor cae prematuramente (De Chi *et al.*, 1996).

Morfología. Las hembras adultas llegan a medir de 3 a 4 mm de longitud. Las hembras jóvenes son de color rojo obscuro con un par de mechones o filamentos algodonosos en la punta del abdomen y no presenta filamentos cerosos laterales y las hembras grávidas se llegan a cubrir

completamente con una bolsa blanca formada de filamentos cerosos, que es lo que llegará a ser el ovisaco (Figuras 3, 11-12, Anexos). Estas hembras tiene nueve segmentos antenales; de cuatro a siete pares de cerarios, con una barra esclerosada en cada lóbulo anal; conductos tubulares con orificios de tipo oral en el dorso. El macho adulto es más pequeño que la hembra, es alado y de color café rojizo; antenas con 10 segmentos; con dos pares de ojos; con un par de filamentos caudales largos y cerosos; a diferencia de otras especies de piojos harinosos, presenta un proceso esclerosado en forma de "Y" en extremo basal del edeago (Figura 13, Anexos). Las partes bucales del macho no son funcionales, no se alimenta y vive sólo unos pocos días. Los huevos recién ovipositados son ligeramente anaranjados a rosados (Miller, 1999). Las ninfas recién emergidas o caminantes son muy móviles y son de un color más rosado; éstas pueden dispersarse fácilmente en el hospedante, especialmente hacia las partes en crecimiento (Ghose, 1972). Las ninfas hembras se parecen mucho a la hembra adulta. El tercer instar del macho es la prepupa y el cuarto es una especie de pupa (etapa más inactiva en donde presenta yemas alares dentro de un cocón de cera). Miller (1999) da una descripción más detallada de todos los estados de desarrollo de la CRH, además de comparar algunas características importantes con otras especies de piojos harinosos de importancia económica.

Métodos de muestreo. La finalidad es poder determinar mediante diversos esquemas de muestreo los niveles poblacionales de incidencia de la CRH en las diferentes áreas de infestación (agrícola, urbana, hotelera, marginal), así como evaluar las acciones de manejo (impacto de las liberaciones periódicas de los enemigos naturales) y su dispersión en nuevas áreas o regiones del país. Actualmente, la Campaña contra la CRH (CCCRH) en México, realiza dos sistemas de muestreo: directo sobre plantas hospederas preferenciales y monitoreo con trampas con feromona sexual sintética (DGSV-DPF, 2008).

Muestreo directo sistemático en plantas hospedantes. Para este sistema de muestreo la CCCRH (DGSV-DPF, 2008) ha establecido la siguiente escala de los niveles de infestación de esta plaga: Nulo: 0; Bajo: >0-10; Medio: >10-20; Alto: >20. Niveles que se obtienen de una unidad muestral consistente en seleccionar una rama o brote terminal de 5 cm de largo. También se registran los enemigos naturales asociados o liberados por el programa. De acuerdo con la CCCRH, el tamaño de la muestra depende de las áreas a muestrear (agrícola, urbana o marginal) y del tipo de cultivo o vegetación; con muestreos cada 8 a 15 días. Por ejemplo, en frutales como guanábana, mango, carambolo, yaca, cítricos o forestales como teca, se sugiere muestrear, dependiendo del tamaño del huerto (1 o >4 ha), de 5 a 20 árboles; de cada árbol se cuantifica de cuatro brotes, uno en cada punto cardinal (si hay frutos se revisan 2 brotes y 2 frutos), el número de CRH en los diferentes estados de desarrollo. En el caso de hortalizas como la calabaza, chile, jitomate, melón, pepino, sandía, se seleccionan sistemáticamente de cinco a 25 puntos (dependiendo de la superficie del área de producción) y de cada punto se muestrean cinco brotes (si hay frutos se revisan de tres a 15 frutos y de dos a 10 brotes). Se ha observado que en los lienzos de las unidades de producción agrícola se presentan malezas hospedantes de la CRH, por lo que se sugiere muestrear en 12 puntos (tres puntos de cada lado), una planta en cada punto. En áreas urbanas, se muestrean tanto plantas ornamentales como frutales y que son hospederas preferenciales de la CRH como obeliscos, majahuas, parotas, guanábanos, en los cuales se establecen puntos de muestreo permanentes, con frecuencia de muestreo de cada 15 días. En área marginal, se establecen rutas de muestreo en caminos, canales de riego, bordes de ríos, carreteras, en donde se establecen puntos de muestreo cada 500 a 1000 m y con presencia hospedantes preferenciales de la CRH como conchas, jarretaderas, parotas, rabos de iguana; en cada punto se seleccionan 10 plantas y

de cada hospedante, se toman cuatro brotes, uno en cada punto cardinal. Con un GPS se toman las coordenadas de cada punto.

Monitoreo con trampas con feromona sexual. Zhang et al. (2004) desarrollaron una feromona sexual sintética para atraer machos de la CRH. Esta feromona sintética, (R)-lavandulyl (S)-2methylbutanoate and (R)-maconelliyl (S)-2-methylbutanoate, puede permanecer activa hasta por 6 a 12 meses (a dosis de 1 μg a 10 μg, respectivamente) (Zhang y Amalin, 2005). Hall et al. (2008) usaron trampas (tipo delta) con la feromona sexual sintética antes mencionada para capturar machos de la CRH, con lo cual lograron estimar la densidad población de esta plaga en tres localidades de Florida, USA, de 2004 a 2006. Las capturas de machos de la CRH en trampas mostraron que la densidad poblacional fue más abundante al final del verano hasta el inicio del otoño (finales de agosto a principios de octubre). De acuerdo con Vitullo et al. (2007), la trampa tipo Jackson (Trécé) con la feromona sexual sintética de la CRH es más eficiente que la tipo Delta (Scentry Biological, Billings, MT), tanto para capturar machos, como en el tiempo requerido para revisar las capturas y el servicio que requiere, ya que cuenta con un cartón removible fácil de manipular, además de que por su tamaño es más fácil revisarlo bajo el microscopio. En México, el monitoreo de la CRH con trampas con feromona sexual sintética se ha estado realizando desde el 2005. El tipo de trampa usado es la tipo Delta, a la cual se le han hecho varias modificaciones en la sección de la base que es removible para facilitar su manejo, servicio y conteo en laboratorio. De acuerdo con la DGSV-DPF (2008), las trampas con feromona sexual sintética se deben colocar sobre hospedantes preferenciales de la CRH y en lugares donde exista un alto riesgo de infestación como zonas urbanas, caminos de áreas agrícolas y marginales, en Puntos de Verificación Interna en carreteras, centros de acopio de productos vegetales; también deberían ser considerados los puertos, aeropuertos y centrales de autobuses. En lugares donde la CRH está presente, la primera trampa se sugiere colocarla del punto positivo hacia el exterior, las siguientes dos con una separación de 1 km, las siguientes tres con separación de 5 km entre éstas, las siguientes tres con una separación de 10 km entres éstas y después de los 25 km se coloca una trampa en próximo poblado. La revisión de las trampas es cada 15 días. Si hay capturas en la trampa, la tarjeta con el pegamento se remplaza por una nueva, y la otra se lleva al laboratorio para confirmar la captura de la CRH mediante montaje de los adultos y verificar las estructuras genitales que sirven para diferenciarlos de otros machos de piojos harinosos (Figura 13, Anexos).

BIOLOGÍA.

Ciclo de vida. Las hembras pasan por tres instares ninfales y los machos por dos. La etapa de ninfa puede durar hasta 30 días (APHIS-USDA, 1996). Sin embargo, la temperatura es un factor que puede determinar la duración del ciclo biológico de esta plaga. La CRH para completar su desarrollo de huevo a adulto requiere de 29.8 d a una temperatura de 27°C. Las hembras tiene una longevidad de 19 a 28 días; mientras que los machos adultos pueden vivir de 1.4 a 3.4 días (Chong et al., 2008). En condiciones de laboratorio, la CRH puede tener de 10 a 15 generaciones en un año (Mani, 1989; Meyerdirk et al., 2003). La reproducción es sexual y las hembras vírgenes producen una feromona sexual que atrae a los machos para el apareamiento (Zhang et al., 2004). Las hembras aisladas no ponen huevos. La hembra mantiene los huevecillos en un ovisaco de fibras cerosas blancas, el cual llega a cubrir completamente el cuerpo de éstas. Los huevos son inicialmente de color anaranjado pero se tornan de color rosa al madurar. Se ha observado que la fecundidad de la CRH depende del hospedante sobre el cual se alimenta, con un rango de 84 a 654 huevos, con un promedio de 145 en mora, Morus sp., 457 en jamaica, Hibiscus

sabdarifa, 457 y 516 en cáñamo de la India, *Hibiscus cannabinus* (Ghose, 1972). El desarrollo del huevecillo dura de 3 a 9 días con un tamaño que varía de 0.3 a 0.4 mm. La hembra reduce su tamaño a medida que deposita los huevos y muere al término de la oviposición, casi después de una semana. La proporción sexual hembra a macho es 1.4:1 (Persad y Khan, 2002), y el macho es capaz de copular con cuatro hembras (Ghose, 1972). Las hembras adultas pueden vivir un promedio de 13.9 días, mientras que los machos solo 2.7 días (Persad y Khan, 2002).

Comportamiento. Como ya se mencionó, la CRH puede atacar cualquier parte de las plantas, aunque prefiere las áreas en crecimiento como los brotes foliares y florales, frutos, aunque en infestaciones severas pude atacar ramas, hojas maduras y troncos. Tiene una simbiosis con varias especies de hormigas, las cuales protegen a las colonias de la CRH de sus enemigos naturales reduciendo la efectividad de éstos (Mani, 1989) (Figura 8, Anexos). Por otro lado, las hormigas se benefician al remover las excreciones azucaradas de la CRH para usarlas como una fuente importante de alimentación, como ocurre en otras especies de piojos harinosos.

Epidemiología. Parámetros ambientales que favorecen su desarrollo. Como ya se mencionó anteriormente, la temperatura es un factor determinante en la tasa de reproducción y longevidad de los diferentes estados de desarrollo de la CRH. Chong et al. (2008) determinaron tasas de desarrollo y reproducción de la CRH a temperaturas constantes. La eclosión de huevos es de 16 días a temperatura de 20°C y de 6 días cuando se mantienen entre los 30 y 35°C; mientras que a los 16°C no hay eclosión de huevos. Las hembras de la CRH para completar su desarrollo de huevo a adulto requieren de 66.7, 29.8 y de 33.3 días, a temperaturas de 20, 27 y 30°C, respectivamente. En el caso de los machos, el tiempo de desarrollo es muy similar al de la hembra, sólo difiere cuando la temperatura es de 30°C, situación en la que el ciclo se acorta a 27.5 días. Las hembras pueden mantenerse reproductivas durante 7-8 días a temperaturas de 25-30°C y tener una longevidad de 28.2 días a 20°C, de 21 días a 25°C, de 19.9 días a 27°C y de 19.5 días a 30°C. Los machos adultos pueden vivir 3.4 días a 20°C, 2.5 a 25 y 27°C y 1.4 días a 30°C. La temperatura umbral mínima de desarrollo (T_{min}) para los huevos, ninfas de la hembra y ninfas del macho, es de 14.5, 15.2 y 15.0°C; mientras que la T_{min} estimada para completar todo el desarrollo de las hembras y machos es de 14.5 y 14.3°C, respectivamente. La constante termal (K) para huevos es de 101.7 Grados Día de Desarrollo (GDD), 230 GDD para el desarrollo ninfal de las hembras y 245.1 GDD para el desarrollo ninfal de los machos. Para el desarrollo completo de las hembras y machos se requieren de 347.2 y 363.6 GDD, respectivamente. Por otro lado, la temperatura umbral máxima de desarrollo (T_{max}) para huevos es de 39.8 °C, mientras que para ninfas y para el desarrollo completo de hembras y machos ésta es de 35°C. La temperatura óptima de desarrollo (Topt) para hembras es de 29 °C. La CRH puede incrementar al doble su población en aproximadamente 6 d a temperaturas de 25 a 27°C. Con la T_{min} establecida, Chong et al. (2008) sugieren que la CRH puede sobrevivir a temperaturas mayores de 15°C, por lo que su distribución puede extenderse a latitudes más al norte del continente americano, como el sureste de Canadá. Por otro lado, al considerar la T_{min} de 17.5 y 300 GDD, la CRH puede completar al menos una generación en toda la parte continental de los EUA (Chong et al., 2008).

Mecanismos de movimiento o dispersión. Las etapas de huevecillo y la del caminante son las formas más fáciles de diseminación, ya que pueden ser transportados por aire, ganado, aves o por el hombre (en vehículos para movilizar productos agrícolas). La EPPO (2005) considera que el movimiento de la CRH en distancias largas es más probable en material propagativo, flores de corte y frutos.

IMPORTANCIA DE LA PLAGA.

Cultivos hospedantes en México. En México, se han determinado 40 especies de plantas como hospedantes de la CRH (Cuevas-Arias, 2005); sin embargo, la DGSV considera de importancia fitosanitaria sólo 16 especies de plantas hospedantes (SAGARPA, 2007). Recientemente, se ha estudiado la distribución de los hospedantes de la CRH en el Estado de Nayarit, en donde se han determinado 103 especies pertenecientes a 27 familias de plantas¹. Los hospedantes en la región de Bahía de Banderas (Nayarit y Jalisco) en los que la CRH desarrolló altas infestaciones al inicio de su establecimiento fueron el obelisco, la teca, la guanábana, la guayaba, la yaca y con niveles de bajos a medios de infestación fue el mango y el carambolo (Cuadro 1); aunque también se observaron fuertes infestaciones en vegetación de áreas marginales como conchas, parotas, rabos de iguana, jarretaderas y majahuas (Cuadro 2).

En México, después de la llegada de la CRH en el año 2004 en los municipios de Bahía de Banderas, Nayarit y Puerto Vallarta, Jalisco, se implementó un Plan Regional Emergente Contra la CRH con un inversión federal por 4.4 millones USD para los años 2004-2005. Actualmente, otros seis Estados en México se encuentran bajo control oficial contra la CRH con un presupuesto Federal y Estatal por cerca de 2.5 millones de USD.

Estrategias de Control

Cultural. En nuevos brotes se recomienda, antes de cortar, aplicar una mezcla de agua-jabón (áreas urbanas o agrícolas) o algún insecticida (áreas agrícolas), para evitar la diseminación de formas inmaduras de la CRH. Después de corte, el material vegetal se debe de quemar en el mismo punto de detección. Es necesario volver a monitorear las plantas podadas de 5 a 7 días después, ya que la los nuevos brotes son más susceptibles al ataque de los inmaduros que hayan sobrevivido al control. No se recomienda cortar o podar plantas en donde los enemigos naturales liberados ya se hayan establecido. También se recomienda colocar una trampa con feromona sexual sintética para verificar que ya no habrá desarrollo de colonias de la CRH o para determinar la erradicación del punto de infestación. En áreas agrícolas se recomienda mantener limpios, a través de un control mecánico, los lienzos y los cajetes de los árboles, principalmente de maleza que es hospedante preferencial de la CRH como los guamuchilillos, jarretaderas, sierrillas, aguatosos.

Químico. Esto sólo se recomienda para casos de extrema emergencia y solo en nuevos detecciones en áreas antes determinadas como libres de esta plaga. Lo anterior se debe a que por las características morfológicas externas de la CRH que se cubre de una abundante capa de filamentos cerosos, es difícil que productos insecticidas como los de contacto lleguen a tener efecto letal, principalmente sobre las ninfas de segundo instar o en las hembras adultas. Sin embargo, en nuevas detecciones y antes del corte de las partes vegetales infestadas, se pueden usar algunos productos como dimetoato, deltametrina en combinación con una solución jabonosa y siempre bajo la supervisión de un técnico aprobado por la Dirección General de Sanidad Vegetal, SENASICA, SAGARPA.

-

¹ I. Bojorques, comunicación personal, 2009.

Cuadro 1. Plantas hospedantes de la CRH de importancia agrícola en México (nombre común); superficie cultivada, rendimiento y valor de la producción. Modificada de DGSV-DPF (2008).

Nombre científico	Sup. Cultivada (Ha) ³	Producción (Ton) ³	Valor de la Producción (Miles de pesos) ³
Annona spp. (Anona)	12	49	52
Annona muricata (Guanábana)	2,6934	21,770	91,890
Amaranthus retroflexus (Alegría)	3,022	3,863	28,107
Artocarpus heterophyllus (Yaca)	638	6,921	47,561
Averrhoa carambola (Carambolo)	112	588	4,416
Byrsonia crassifolia (Nanche)	1,529	6,114	25,616
Capsicum annum var. Annum (Chile)	146,458	2,052,431	11,286,108
Carica papaya (Papaya)	18,018	652,934	2,466,184
Citrus spp. (Cítricos) ¹	192,392	2,868,820	5,545,454
Citrus sinensis (Naranja)	344,687	4,297,283	4,080,216
Cucurbita spp. (Calabaza)	29,429	6,740	348,173
Dieffenbachia sp. (Crisantemo)	2,582	11,867,622	1,359,703
Hibiscus sabdariffa (Jamaica)	18,906	5,153	101,400
Lycopersicum sculentum (Jitomate)	57,284	2,263,202	12,699613
Manguifera indica (Mango)	182,971	1,716,537	3,782,016
Psidium guajava (Guayaba)	22,374	285,435	1,165,167
Phaseolus vulgaris (Frijol)	1,626,861	1,112,163	10,184,710
Spondias dulcis (Ciruelo agrio) ²	14,892	68,408	247,948
S. mombin (Ciruela amarilla, jobo)			
S. purpurea (Ciruelo, atyoyacoctl)			
S. puprurea var. Lutea (Jocote)			
Solanum tuberosum (Papa)	79,375	2,150,801	4,514,293
Tamarindus indica (Tamarindo)	9,459	38,861	175,754
Tectona grandis (Teca) ⁴	10,000	$170,000^5$	$850,000^6$
TOTAL	2,787,935	29,425,695	59,004,381

¹Lima, Limón, Mandarina y Toronja; ²Incluye cuatro especies de ciruelos; ³SIAP-SAGARPA, Datos de producción 2008 (http://www.siap.sagarpa.gob.mx/); ⁴Comunicación Personal A. Aldrete, 2009 (Programa Forestal, Colegio de Postgraduados); ⁵Rendimiento en m³/ha; ⁶Valor de m³ de rollo de madera.

Control biológico. El uso de enemigos naturales en las Islas del Caribe fue un caso de control biológico exitosos con la introducción del encírtido parasitoide solitario *Anagyrus kamali* Moursi (Hymenoptera) (Figura 14, Anexos), el cual fue introducido a Grenada desde China en octubre de 1995 (Kairo *et al.*, 2000). También se ha introducido a algunas islas del Caribe como Trinidad & Tobago, St. Thomas, Puerto Rico (Michaud y Evans, 2000), St. Kitts, Belize, Florida y California (EUA) y recientemente en México (Santiago-Islas *et al.*, 2008). La ventaja de este parasitoide es que una vez que se logra establecer, puede mantener eficientemente regulada a la CRH a niveles muy por debajo, que no causan daño económico. Otro encírtido parasitoide solitario, *Gyranusoidea indica* Shafee (Hymenoptera) , descrito en la India, aunque colectado en Egipto,

Pakistán y Australia, fue liberado en las islas St. Kitts, USVI, Grenada, Puerto Rico, Belize y California (USA) (Michaud y Evans, 2000; Kairo et al., 2000) y en México. En el mismo caso del Caribe, también se liberó al coccinélido depredador Cryptolaemus montrouzieri Mulsant (Coleoptera) (Figura 15, Anexos) introducido inicialmente de la India a islas como Trinidad y Tobago, Grenada, St. Kitts (Kairo et al., 2000). En México en Bahía de Banderas, también se ha estado liberando de embarques provenientes de laboratorios comerciales de Canadá y de California (USA). Cryptolaemus montrouzieri es un depredador muy voraz que tiende a reducir drásticamente las poblaciones de la CRH y de otros piojos harinosos en donde se ha liberado, aunque después tiende a migrar o darse el caso que se extinga por la falta de suficiente alimento, por lo que su uso ha sido cuestionado (Kairo et al., 2000), o que pueda tener un impacto negativo en el establecimiento de otros enemigos naturales introducidos como A. kamali. Por lo anterior, se debería estudiar más el papel de estos enemigos naturales y el efecto de competencia entre éstos, con el objeto de hacer más eficiente las liberaciones masivas del parasitoide A. kamali. México cuenta con un laboratorio para cría masiva de A. kamali en el Ejido San Juan, municipio de Bahía de Banderas, Nayarit, que tiene una capacidad de producción mensual de 2 a 4 millones de este parasitoide. En esta región de Bahía de Banderas (Estados de Nayarit y Jalisco), se ha visualizado la importancia de tener como base del manejo integrado contra la CRH, la liberación masiva de A. kamali. Por ejemplo, de 2004 a 2008, se liberaron en Bahía de Banderas 25.2 millones de este parasitoide, de los cuales 24.75 millones fueron producidos en México en el período 2006-2008 (Santiago-Islas et al., 2008).

Cuadro 2. Plantas hospedantes preferenciales ornamentales y de vegetación marginal de la CRH en México. Modificada de DGSV-DPF (2008).

Nombre científico	Nombre común
Acacia marcacantha	Concha, huinol
Enterolobium cyclocarpum	Parota, hunacaxtle, oreja de elefante
Cenna hirsutta	Guamuchilillo
Hibiscus rosa-sinencis	Hibisco, obelisco
Jacaranda mimosifolia	Jacaranda
Mimosa pigra	Coatante
Salix sp.	Sauce
Schinus molle	Pirul
Rosa montezumae	Rosa

RIESGO FITOSANITARIO

Con la dispersión y establecimiento de la CRH se verían fuertemente afectadas la comercialización local y de exportación de cultivos frutales y hortalizas, además de los incrementos en costos de producción y manejo postcosecha de cultivos considerados por la DGSV como hospederas de la CRH (Cuadro 1), con una superficie cultivada en el año 2008 de cerca de 2.7 millones de ha, que produjeron alrededor de 29.4 millones de ton de productos y con valor estimado en el mercado de 58 mil millones de pesos (MN) (SIAP, 2008).

De los cultivos los de mayor importancia económica en México que pueden ser afectados por la CRH están frutales como el mango y el aguacate, aunque este último no está considerado en la lista plantas hospedantes preferenciales por la DGSV si está reportado como hospedante en otras partes del mundo (Cuadro 1A, Anexos). Del cultivo del mango, México ocupa el primer lugar

mundial como exportador. En 2008, la producción nacional de mango tuvo un valor de 3.8 mil millones de pesos. México también es el principal productor y exportador del aguacate a nivel internacional, con un valor estimado de la producción en 2008 de 12.5 mil millones de pesos. De las hortalizas también se verían en riesgo las producciones del chile y jitomate, ambos con un valor comercial en el año 2008 de 23.9 mil millones de pesos (SIAP, 2008).

REPORTE EPIDEMIOLÓGICO

En los estados de Nayarit y Jalisco, donde se detectaron altos niveles de infestación de la CRH entre los años 2004 y 2005 (Figura 16), el panorama ha cambiado drásticamente, ya que durante los años 2008 a 2009, tanto en áreas agrícolas, como marginales y urbanas, los niveles poblacionales promedio de la CRH en el 2009 se mantuvieron bajos, entre 0.4 (Jalisco) y 0.5 (Nayarit) CRH/brote (Figura 17). Lo anterior como resultado de las acciones de manejo integrado desarrolladas en la región infestada de ambos Estados desde finales de 2004 y principios de 2005; programa de manejo que ha teniendo como base el control biológico, con la liberación de la avispita *Anagyrus kamali* y del depredador *Cryptoalemus montrouzieri*. También en otros Estados como BC (Mexicali), Chiapas (Arriaga) y Sinaloa (Escuinapa), hasta julio de 2009, las infestaciones de CRH fueron de un nivel medio (11 a 12.2 CRH/ brote) y restringidas a áreas urbanas (Figura 17). En los dos últimos estados, estos niveles medios de infestación, por haber sido nuevos brotes, posiblemente requieran de más tiempo para que el control biológico se establezca y tenga un mayor impacto en la densidad poblacional de la CRH.

En el resto de los estados con infestación de CRH, como Colima, Guerrero, Oaxaca y Quintanas Roo, también durante el 2009, los niveles poblacionales de esta plaga fueron bajos, con 0.05, 2.9, 0.50, 1.34 CRH/brote, respectivamente (Figura 17). Estas infestaciones igualmente se restringen a áreas urbanas, y donde los Programas de manejo en cada Estado, las han mantenido a niveles bajos, no obstante que las condiciones climáticas y de diversidad vegetal son favorables para el desarrollo de las poblaciones de la CRH.

Un factor importante que determina las bajas densidades de la CRH y su restricción a zonas urbanas o marginales, en las nuevas áreas de infestación, es la introducción temprana (cuando las densidades de la CRH están a niveles bajos y poco extendidas en una localidad) de enemigos naturales como la avispita *A. kamali*, considerando que estas zonas tiene cero o bajo uso de plaguicidas y de otras prácticas agronómicas, que pueden afectar la efectividad y el establecimiento a largo plazo de los enemigos naturales.

En California, EUA y en Belice, los bajos niveles de infestaciones y baja distribución de la CRH, ha permitido la liberación de enemigos naturales, lo que ha resultado en una excelente regulación de la plaga; esto también ha ayudado a que esta plaga no llegue a infestar áreas agrícolas.

BIBLIOGRAFÍA

Amin, A. H., and A. S. Youssef. 2004. Some ecological aspects of the hibiscus mealybug, *Maconellicoccus hirsutus* (Green) in vineyards in Egypt (Hemiptera: Pseudococcidae). Pp: 199-209. Proc. X International Symposium on Scale Insect Studies.

APHIS-USDA. 1996. The hibiscus or pink mealybug. Factsheet. Plant Protection & Quarantine. Animal Plant Health Inspection Service, United State Department of Agriculture. 2 p.

- Ben-Dov, Y. 1994. A Systematic Catalogue of the Mealybug of the World (Insecta: Homoptera: Coccoidea: Pseudococcidae and Putoidae) with data on geographical distribution, host plant, biology and economic importance. Intercept Ltd. Andover. 686 p.
- Ben-Dov, Y., D.R. Miller and G.A.P. Gibson. 2001. ScaleNet, Life Histories. 27 June 2001. http://www.sel.barc.usda.gob/scalenet/lifehist.htm.
- CABI. 2005. Crop Protection Compendium. Global Module. CAB International. United Kingdom.
- Chang, L.W.H., and C.E. Miller. 1996. Pathway risk assessment: Pink mealybug from the Caribbean. USDA. Animal Plant Health Inspection Service. 61 p.
- Chong, J-H., A. M. Roda, and C. M. Mannion. 2008. Life history of the mealybug, *Maconellicoccus hirsutus* (Hemiptera-Pseudococcidae), at constant temperatures. Environ. Entomol. 37(2): 323-332.
- Cuevas-Arias, C. T. 2005. Las especies hospederas de *Maconellicoccus hirsutus* "cochinilla rosada del hibisco" en Bahía de Bandera, Nayarit. Memorias XIII Simposio Nacional de Parasitología Forestal. CONAFOR, SEMARNAT, SME, INIFAP. Noviembre 25-26, Morelia, Mich.
- De Chi, W., R. D. Gautam y C. Maraj. 1996. The Australian ladybird beetle *Cryptolaemus montrouzieri* Mulsant, the panacea for the hibiscus mealybug *Maconellicoccus hirsutus* (Green). In: First Regional Symposium of the Hibiscus Mealybug in the Caribbean. June 24-27. Grenada.
- DGSV-DPF. 2008. Apéndice Técnico-Operativo de la Campaña Contra la Cochinilla Rosada del Hibisco (*Maconellicoccus hirsutus* Green). Dirección General de Sanidad Vegetal, Dirección de Protección Fitosanitaria, Servicio Nacional de Sanidad, Inocuidad y Calidad Agroalimentaria, Secretaría de Agricultura, Ganadería, Desarrollo Rural, Pesca y Alimentación (DGSV, DPF, SENSAICA, SAGARPA). México, D.F.
- Echegoyén Ramos, P.E. 2010. Plan de Contingencia ante un Brote de Cochinilla Rosada del Hibisco (*Maconellicoccus hirsutus*) en un País de la Región del OIRSA. Organismo Internacional Regional de Sanidad Agropecuaria OIRSA. San Salvador, El Salvador. En prensa.
- EPPO. 2005. *Maconellicoccus hirsutus*. Data sheets on quarantine pests. Bulletin OEPP/EPPO. Bulletin 35: 413-415.
- Ghose, S.K. 1972. Biology of the mealybug, *Maconellicoccus hirsutus* (Green) (Pseudococcidae, Hemiptera). Indian Agric. 16(4): 323-332.
- Hall, D.G., A. Roda, S.L. Lapointe, and K. Hibbard. 2008. Phenology of *Maconellicoccus hirsutus* (Hemiptera: Pseudococcidae) in Florida based on attraction of adult males to pheromone traps. Florida Entomologist 91(2): 305-310.
- Hall, W.J. 1921. The hibiscus mealybug *Phenacoccus hirsutus* (Green). Bull. Minist. Agric. Egypt 17, 1-28.
- Kairo, M.T.K., G.V. Pollard, D.D. Peterking, AND V.F. Lopez. 2000. Biological control of the hibiscus mealybug, *Maconellicoccus hirsutus* Green (Hemiptera: Pseudococcidae) in the Caribbean. Integrated Pest Management Reviews 5: 241-254.
- Mani, M. 1989. A review of the pink mealybug- *Maconellicoccus hirsutus* (Green). Insect Sci. Applic. 10(2): 157-167.
- Meyerdirk, D. E., R. Warkentin, B. Attavian, E. Gersabeck, A. Francis, M. Adams, and G. Francis. 2003. Manual del proyecto para el control biológico de la cochinilla rosada del hibisco. Trad. IICA. 2 ed. San José, Costa Rica. USDA IICA. P. irr. Archivo PHM_Espanol.pdf. 194 p. Disponible en Internet: http://www.aphis.usda.gov/ppq/manuals/domestic/pdf_files/PHM_Espanol.pdf

- Michaud, J.P., and G.A. Evans. 2000. Current status of the pink hibiscus mealybug in Puerto Rico including a key to parasitoid species. Florida Entomologist 83: 97-101.
- Miller, D.R. 1999. Identification of the pink hibiscus mealybug, *Maconellicoccus hirsutus* (Green) (Hemiptera: Sternorrhyncha: Pseudococcidae). Insecta Mundi 13(3/4): 189-202.
- Persad, A., and A. Khan. 2002. Comparison of life table parameters for *Maconellicoccus hirsutus*, *Anagyrus kamali*, *Cryptolaemus montrouzieri* and *Scymnus coccivora*. BioControl 47: 137-149.
- SAGARPA. 2007. Acuerdo por el que se instrumenta el Dispositivo Nacional de Emergencia en los términos del artículo 46 de Ley Federal de Sanidad Vegetal, con el objeto de controlar y mitigar el riesgo de dispersión de la cochinilla rosada del hibisco (*Maconellicoccus hirsutus*) en México. Secretaría de Agricultura, Ganadería, Desarrollo Rural, Pesca y Alimentación (SAGARPA). DIARIO OFICIAL DE LA FEDERACIÓN, Primera Sección, pp. 72-80. Diciembre 31 de 2007.
- Santiago-Islas, T., A. Zamora-Cruz, E.A. Fuentes-Temblador, L. Valencia-Luna y H. Arredondo Bernal. 2008. Cochinilla rosada del hibiscus, *Maconellicoccus hirsutus* (Hemiptera: Pseudococcidae). Cap. 15. Pp: 177-190. En: Casos de Control Biológico en México. H.C. Arredondo-Bernal y L. A. Rodriguez del Bosque (eds). Ed. Mundi Prensa. México.
- SIAP. 2008. Anuario Estadístico de la Producción Agrícola. Sistema de Información Agrícola y Pecuaria (SIAP), SAGARPA, México. http://www.siap.sagarpa.gob.mx/.
- Vitullo, J., S. Wang, A. Zhang, C. Mannion, and J. C. Bergh. 2007. Comparison of the sex pheromone traps for monitoring pink hibiscus mealybug (Hemiptera: Pseudococcidae). J. Econ. Entomol. 100(2): 405-410.
- Williams, D. J. 1986. The identity and distribution of the genus *Maconellicoccus* Ezzat (Hemiptera: Pseudococcidae) in Africa. Bull. Ent. Res. 76: 351-357.
- Zhang, A., and D. Amalin. 2005. Sex pheromone of the female pink hibiscus mealybug, *Maconellicoccus hirsutus* (Green) (Homoptera: Pseudococcidae): biological activity evaluation. Environ. Entomol. 34(2): 264-270.
- Zhang, A., D. Amalin, S. Shirali, M.S. Serrano, R.A. Franqui, J.E. Oliver, J.A. Klun, J.A. Aldrich, D. E. Meyerdirk, and S.L. Lapointe. 2004. Sex pheromone of the pink hibiscus mealybug, *Maconellicoccus hirsutus*, contains an usual cyclobutanoid monterpene. Proc. Nac. Acad. Sci. USA 101: 9601-9606.

ANEXOS

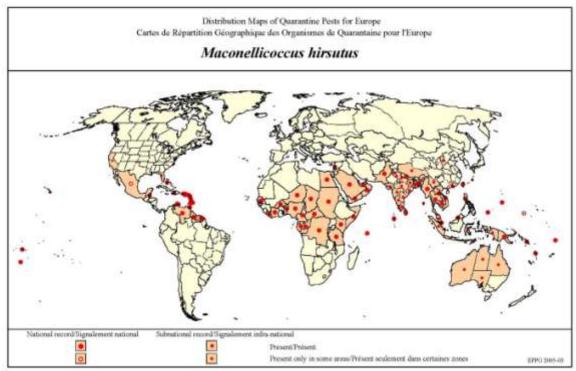


Figura 1. Mapa de distribución de la CRH a nivel mundial. Fuente: EPPO, 2005.



Figura 2. Mapa de distribución de la cochinilla rosada del hibisco en México (DGSV, DPF, SENASICA, SAGARPA, 2009). En cada Estado se señala el año de detección oficial de la plaga. Los nombres en minúsculas son los municipios cuarentenados.



Figura 3. Colonia de CRH en rama de hibisco. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).



Figura 5. Brote de naranjo con infestación de CRH. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).



Figura 4. Brote de hibisco con deformación de tallo y follaje debido al ataque de la CRH. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).



Figura 6. Brote de mango con infestación de CRH. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).



Figura 7. Brote de jitomate con infestación de CRH. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).



Figura 8. Colonia de CRH atendida por hormigas sobre ramas y fruto de yaca. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).



Figura 9. Brote de teca con infestación de CRH. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).



Figura 10. Colonia de CRH en árbol de concha. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).



Figura 11. Hembra adulta grávida de la CRH. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).



Figura 12. Hembra adulta de la CRH con ovisaco expuesto. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).

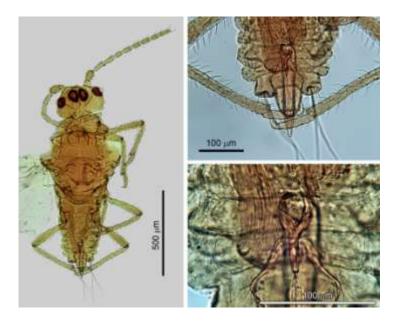


Figura 13. Macho adulto de CRH, con acercamientos del área del aedago, que muestra el esclerito en forma de "Y" en las base de éste (imágenes superior derecha e inferior derecha). Imagen tomada por J. Valdez C., 2009.





Figura 14. Hembra adulta del parasitoide *Anagyrus kamali*. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).

Figura 15. Adulto del depredador *Cryptolaemus montrouzieri*. Recuadro superior derecho con larvas del depredador. Ambos atacando colonia de CRH. Cortesía del Programa Emergente Regional contra CRH en Nayarit y Jalisco, México (2004).

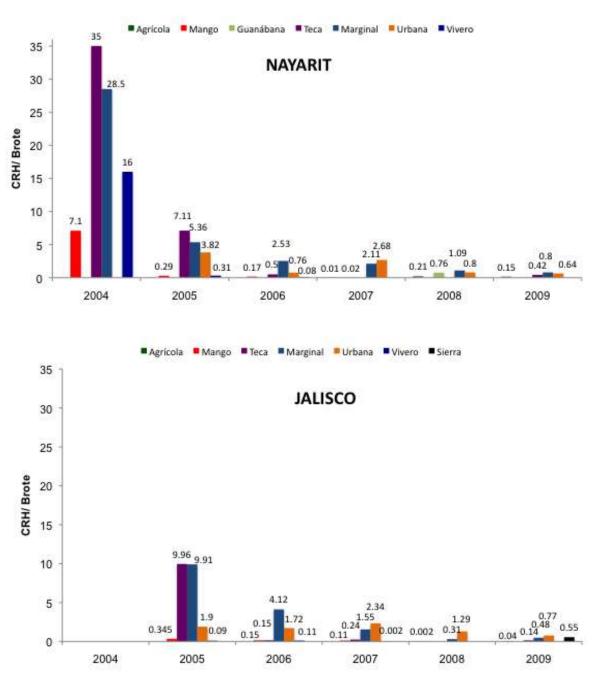


Figura 16. Promedio de CRH/brote por tipos de vegetación o áreas de produción (agrícola o forestal) en los Estados de Nayarit y Jalisco. 2004-2009. Fuente DGSV, SENASICA, SAGARPA (2009).

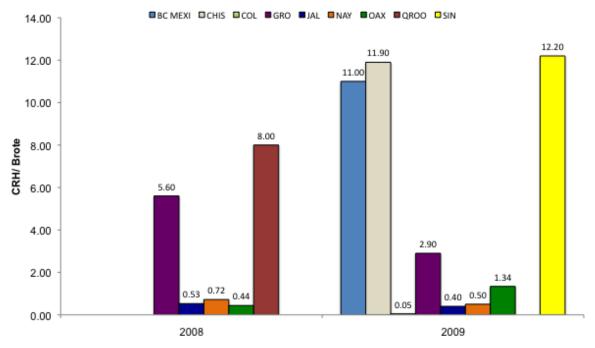


Figura 17. Promedio de CRH/brote en los Estados con infestación de la plaga, del 2008 al 2009. Fuente DGSV, SENASICA, SAGARPA (2009).

Cuadro 1A. Lista ampliada de hospedantes de la cochinilla rosada del hibisco *Maconellicoccus hirsutus* (Green). Modificada de Meyerdirk *et al.* (2002) y Echegoyén Ramos (2010).

Nombre científico	Nombre común	Nombre común inglés	Referencias
Abelmoschus esculentus (= Hibiscus esculentus)	español Okra, quimbombó, gombo, quiabo, mandioca	Okra	Mani 1989; CABI 2005, hospedante primario
Aberia sp.	Aberia	Aberia	Chang & Miller 1996
Abutilon indicum	N/E	Country mallow	CABI 2005, hospedante secundario
Abutilon theophrasti (= A. avicennae)	Yute de la China	Velvetleaf	Hall, 1921
Acacia farnesiana	Aromo macho, cachito, carbonero, espinal	Huisache	Hall, 1921
Acacia nilotica (=A. arabica)	Babul	Babul	Hall 1921
Acacia sp.	Acacia	Wattles, acacia	Williams 1986; CABI 2005, hospedante secundario
Acalypha sp.	Acalifa, hoja de cobre	Copperleaf	Mani 1989; CABI 2005, hospedante secundario
Acalypha hispida	Cola de gato, ricinela, cola de zorro, moco de pavo	Cat's tail, foxtail, red- hot cat's tail	Chang & Miller 1996
Acalypha indica	Ortiga hindú	Indian nettle	Hall 1921
Acalypha	Euforbia blanca;	Copper leaf	Hall 1921

marginata	Acalifa marginada		
Acanthus ilicifolius	Jerujú	Holly-leaved Acanthus,	Mani 1989; CABI 2005,
v		Holly Mangrove, Jeruju putih	hospedante secundario
Achyranthes indica (= A. aspera)	Chile de perro, rabo de ratón, látigo del diablo; apamarga	Man better man; devil's horsewhip	Chang & Miller 1996.
Aegle marmelos (=Crataeva marmelos)	Marmelo, Bilva	Bael, bael tree, bel-fruit, Bengal quince, Indian bael	Chang & Miller 1996.
Aglaonema sp.	Aglaonema, café de la India	Silver Queen	Chang & Miller 1996.
Albizia caribaea	Conacaste blanco	Tantakayo	Persad, 1995, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003.
Albizia lebbeck	Acacia amarilla, Dormilon, Barba de caballero	Lebbekh, Siris tree, East Indian walnut, Indian siris	Williams 1986; CABI 2005, hospedante secundario
Albizia niopoides	Gallinazo, gavilana, guanacaste blanco	Tantakayo, silk tree	Chang & Miller 1996.
Allamanda cathartica	Jasmín de cuba, trompeta amarilla, copa de oro	Yellow buttercup, Cup of gold	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Allamanda sp.	Alamanda, trompeta de oro, trompeta amarilla	Allamanda	CABI 2005, hospedante primario
Alocasia cucullata	Tara china, simio chino	Heart shae dasheen, hooded dwarf, elephant ear	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003.
Alpinia purpurata	Jengibre rojo	Red ginger	CABI 2005, hospedante primario
Alpinia sp.	Zingiberáceas, gingers	Ginger lily	Chang & Miller 1996.
Althaea sp.	Malvavisco	Marshmallow	Chang & Miller 1996.
Amaranthus sp.	Huisquilite, amaranto, bledo, quelite de cochino	Bhagi, pigweed	Chang & Miller 1996.
Angelica sp.	Angélica, chilivia silvestre	Angelica (Apiaceae)	CABI 2005, hospedante secundario
Annona sp.	Anona		CABI 2005, hospedante primario
Annona cherimola	Chirimoya	Cherimoya, custard apple	Hall 1921; CABI 2005, hospedante secundario
Annona muricata	Guanábana, graviola, guanaba	Soursop	Williams 1986; CABI 2005, hospedante primario
Annona reticulata	Anona corazón, anona redecilla, corazón de buey, anona colorada, anona	Bullock's heart, custard apple	Williams 1986; CABI 2005, hospedante secundario
Annona spp.	Anonáceas	Atemoya	Williams 1986
Annona squamosa	Anona, anona blanca, atemoya, anón, chirimoyo, fruta del conde	Sugar apple, custard- apple, sweetsop	Mani 1989; CABI 2005, hospedante primario
Anthurium sp.	Anturios		CABI 2005, hospedante secundario
Anthurium andraeanum	Anturio	Anthurium	Chang & Miller 1996
Arachis hypogaea	Maní, cacahuete	Peanut, groundnut	Mani 1989; CABI 2005,

			hospedante secundario
Aralia sp.	Aralia, angelica	Angelica	Williams 1986; CABI 2005,
	1,8	8	hospedante secundario
Artocarpus sp.	Árbol de pan	Breadfruit trees	CABI 2005, hospedante primario
Artocarpus altilis	Árbol de pan, pana,	Breadfruit	Ben-Dov 1994; Chang & Miller
	ulu		1996; CABI 2005, hospedante secundario
Artocarpus	Árbol de pan	Breadnut	Anon. 1996, Citado por
communis	1		Meyerdirk et al., 2003
Artrocarpus heterophyllus	Yaca, jaca	Jackfruit	SAGARPA, 2007, hospedante primario
Asparagus	Helecho	Asparagus fern, rice	Chang & Miller 1996
densiflorus		fern	
Asparagus	Espárrago	Asparagus	Chang & Miller 1996; CABI
officinalis			2005, hospedante secundario
Asparagus setaceus		Bridel fern	Chang & Miller 1996
Asparagus sp.	Espárragos	Asparagus fern	Chang & Miller 1996
Averrhoa	Carambola	Star fruit, Carambola	Chang & Miller 1996; CABI
carambola			2005, hospedante primario
Azadirachta indica	Árbol de neem	Neem tree	Williams 1986; CABI 2005,
			hospedante secundario
Basella alba	Espinaca blanca	Bufalo spinash, poi spinach	Chang & Miller 1996
Bauhinia	Orquidea blanca de	Dwarf white bauhinia,	Hall 1921
acuminata	árbol	white orchid-tree	
Bauhinia forficata	Bauhinia, pata de vaca	Bauhinia	Hall 1921
subsp. <i>pruinosa</i> (=candicans)			
Bauhinia racemosa	Pata de vaca	Mountain ebony	Hall 1921
Bauhinia sp.	Pata de vaca	Bean	Mani 1989; CABI 2005,
			hospedante secundario
Bauhinia vahlii	Pata de vaca	Bauhinia climber	Hall 1921
Bauhinia variegata	Árbol de la orquidea	Orchid tree	Chang & Miller 1996
Begonia sp.	Begonia	Begonia	Chang & Miller 1996
Beta sp.	Betabel	Beetroot	CABI 2005, hospedante secundario
Beta vulgaris	Remolacha, betabel	Beetroot	Anon. 1996, Citado por
			Meyerdirk et al., 2003
Bidens pilosa	Acetillo, amor seco,	Railway daisy,	Chang & Miller 1996
	rosilla grande, hierba	shepherd's needle,	
	de conejo	Spanish needle	
Bignonia sp.	Jasmín de Virginia	Bignonia	Williams 1986; CABI 2005,
W. I			hospedante secundario
Blighia sapida	Akea, seso vegetal	Ackee, akee	Chang & Miller 1996
Boehmeria sp.	N/E	False nettle	CABI 2005, hospedante secundario
Boehmeria nivea	Ramio	Ramie	Chang & Miller 1996
Boehmeria nivea	Ramio	Ramie	Mani, 1989; CABI 2005,
			hospedante primario
Bougainvillea spectabilis	Bugambilia, veranera	Bougainvilla	Hall 1921
Bougainvillea spp.	Bugambilia, veranera	Bougainvilla	Chang & Miller 1996; CABI 2005, hospedante primario
Brassaia	Árbol pulpo	Octopus tree	Anon. 1996, Citado por

actinophylla (=Schefflera			Meyerdirk et al., 2003
actinophylla) Brassica oleracea	Repollo, Colifror	Cabbages, cauliflowers	CABI 2005, hospedante secundario
Caesalpinia coriaria (Poinciana coriaria, Libidibia coriaria)	Dividivi, cascalote, nacáscolo, nacáscalo, nacascalote, agallo, guaracabuya	Divi divi	Chang & Miller 1996
Caesalpinia decapetala (=sepiaria)	N/E	Cat's claw	Hall 1921
Caesalpinia pulcherrima	Flor barbona, Guacamaya	Pride of Barbados, paradise-flower, flower- fence	Chang & Miller 1996
Cajanus cajan (Syn.=C. indicus)	Gandul, guandul, arveja de Angola, guandú, frijol caballero, frijol arveja	Pigeon pea	Mani 1989; CABI 2005, hospedante primario
Calliandra sp.	Cabello de ángel	Powder puff	Chang & Miller 1996
Callistemon sp.	Calistemo	Bottle brush tree	Chang & Miller 1996
Cananga odorata	Ilan ilan, Ylang-Ylang	Ylang-Ylang	Persad 1995, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Capsicum annum	Chile pimiento, chile dulce	Sweet pepper, bell pepper	Chang & Miller 1996; CABI 2005, hospedante secundario
Capsicum fructescens	Chile picante	Hot pepper	Chang & Miller 1996
Capsicum sp.	Chile	Seasoning pepper	Chang & Miller 1996
Carica papaya	Papaya, lechosa	Papaya	Chang & Miller 1996
Carissa acuminata (= Carissa bispinosa)	Pequeña amatungula	Red num num, small amatungula	Hall 1921
Carissa macrocarpa (=grandiflora)	Cerezo de Natal, ciruelo de Natal	Natal plum	Hall 1921
Carissa ovata (Carissa brownii)	N/E	Kunkerberry	Hall 1921
Cassia glauca (Senna surattensis)	Senna	Scrambled eggs, kalamona	Hall 1921
Cassia renigera	Casia rosada	Pink Cassia, Burmese pink cassia	Hall 1921
Cassia spp.	Casia	N/A	Hall 1921
Casuarina sp.	Casuarina	Casuarina	Chang & Miller 1996
Catharanthus roseus	Chatas, chula, pervinca de Madagascar, mulata	Old maid, rose periwinkle, Madagascar periwinkle	Chang & Miller 1996
Ceiba pentandra	Ceiba	Kapok	Williams 1986; CABI 2005, hospedante secundario
Celosia cristata	Borlón, cresta de gallo	Cock comb, Cockscomb	Chang & Miller 1996
Ceratonia siliqua	Algarrobo, caroba	Carob, locust-bean	Hall 1921; CABI 2005, hospedante secundario
Cestrum nocturnum	Huele de noche	Ladies of the Night, night jessamine	Chang & Miller 1996
Chalcas paniculata	Naranjo jasmín	Sweet lime, jasmine	Chang & Miller 1996

(= Murraya		orange	
paniculata)	Chuela, cenizo blanco	Fot hon lambaquartara	CARL 2005 hogradants
Chenopodium album	Chueia, cenizo bianco	Fat hen, lambsquarters, goosefoot, wild spinach	CABI 2005, hospedante secundario
Chenopodium album	Armuelle, cenizo blanco	Lambsquarters	Williams 1986
Chrysanthemum coronarium (=Glebionis coronaria)	Antimonio, mirabeles, moya	Crown daisy	Chang & Miller 1996; CABI 2005, hospedante secundario
Chrysanthemum sp.	Crisantemo	Daisy	CABI 2005, hospedante secundario
Chrysothemis pulchella	N/E	Gesneriad	Chang & Miller 1996
Cissus verticillata (Cissus sicyoides)	Bejuco ubí, tripas de vaca	Snake vine, princessvine	Chang & Miller 1996
Citrus aurantifolia	Lima, limón criollo y limón pérsico (entre otros)	Lime	CABI 2005, hospedante secundario
Citrus aurantium (=bigarradia)	Naranja agria	Sour orange	Hall 1921
Citrus medica	Citron	Citron	Hall 1921
Citrus paradisi	Toronja	Grapefruit	Williams 1986
Citrus reticulata (=nobilis)	Mandarina	Tangerine	Hall 1921
Citrus sinensis	Naranja dulce	Sweet orange	Hall 1921
Citrus spp.	Todas las especies del género <i>Citrus</i>	All Citrus spp	Mani 1989; CABI 2005, hospedante primario
Citrus x paradisi	Toronja	Grapefruit	CABI 2005, hospedante secundario
Clerodendrum aculeatum (=Clerodendrum ternifolium)	N/E	Bitter fence	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Clerodendrun infortunatum	N/E	Glory tree, glory bowers	Mani 1989
Clitoria ternatea	Azulejo, conchitas, papito, zapatico de la reina, zapotillo, conchita azul	Butterfly pea, cordofan pea, blue pea, Asian pigeonwings	Mani 1989; CABI 2005, hospedante secundario
Coccoloba uvifera	Uvero de playa, uva de playa, uva caleta	Seaside grape, shore sea grape	Chang & Miller 1996.
Cocos nucifera	Coco, cocotero	Coconut	Chang & Miller 1996
Codiaeum spp.	Croto	Croton	Chang & Miller 1996
Codiaeum variegatum	Croto	Croton	CABI 2005, hospedante secundario
Coffea arabica	Café arábico	Arabica coffee	CABI 2005, hospedante secundario
Coffea spp.	Café, cafeto	Coffee	Mani 1989; CABI 2005, hospedante secundario
Colocasia sp.	Malanga		CABI 2005, hospedante secundario
Colocasia esculenta	Malanga, alcocaz, colocasia, tayoba	Eddoe & dasheen, cocoyam, dasheen, taro	Chang & Miller 1996
Colubrina	Chaquiro, Palo de	Mauby, wild coffee	Chang & Miller 1996

arborescens (=	Hierro, Palo de Buey,		
Colubrina	Pino Australiano,		
ferruginosa)	Costex, Tatuán,		
J	Cascalata, Corazón de		
	Paloma, Cuerno de		
	Buey		
Corchorus	Yute blanco	White jute	CABI 2005, hospedante
capsularis			secundario
Corchorus olitorius	Yute de fruto	Nalta jute, Jew's	Hall 1921; CABI 2005,
	alargado, yute	mallow, Jute	hospedante secundario
Corchorus sp.	Yutes	Jutes	Mani 1989; CABI 2005,
			hospedante secundario
Cordia curassavica	Oréganocimarrón	Black sage, mahot noir	Chang & Miller 1996
Cordyline	Croto, Caña de la	Cordyline, good luck	Chang & Miller 1996
terminalis	India, Cornelina,	plant	
(=Cordyline	Gracena		
fruticosa)			
Cosmos spp.	Tostones	Cosmos	CABI 2005, hospedante
	7.1.2	G 1 11	secundario
Couroupita	Bala de cañón, palo	Cannonball tree	Chang & Miller 1996
guianensis	del paraíso, coco	YY d	II II 1021
Crataegus spp.	Guagra manzana,	Hawthorn	Hall 1921
	Manzanita, espino,		
Cuanantia aviata	majuelo, acerolo Calabacero,	Calabush traa aalabaah	Change & Millon 1006
Crescentia cujete	crescencia, huacal,	Calabush tree, calabash tree	Chang & Miller 1996
	morro	пее	
Crotalaria sp.	Chipilín		CABI 2005, hospedante
Crotataria sp.	Сприп		secundario
Croton flavens	Barredero, Ibacan	Broom	Chang & Miller 1996
Croton sp.	Croto	Croton	Chang & Miller 1996
Cucumis sativus	Pepino	Cucumber	Chang & Miller 1996; CABI
	•		2005, hospedante secundario
Cucurbita sp.	Cucúrbitas	Gourd	CABI 2005, hospedante
-			secundario
Cucurbita maxima	Ayote, calabaza	Pumpkin, great pumpkin	Chang & Miller 1996
Cucurbita	Ayote, calabaza	Pumpkinm, cheese	Chang & Miller 1996; CABI
moschata	moscada, calabaza	pumpkin,	2005, hospedante secundario
	pellejo, calabaza		
	tropical, zapallo		
Cucurbita pepo	Pipián, calabacín	Squash, bitter bottle	CABI 2005, hospedante
		gourd, ornamental gourd	secundario
Cydonia (=Pyrus)	Membrillo,	Quince	Hall 1921
oblonga	membrillero		XX 11 4004
Cynara scolymus	Cardo de comer,	Artichoke, Scotch thistle	Hall 1921
(= Cynara	alcachofa		
cardunculus)	Cavalilla simme	Cadaas muta-da-	Change & Millon 1006
Cyperus sp.	Coyolillo, ciperus	Sedges, nutsedge	Chang & Miller 1996
Dahlia sp.	Dalia	Dahlia	Chang & Miller 1996; CABI
Datura onn	Florinandia datama	Doturo	2005, hospedante secundario
Datura spp.	Floripundia, datura Zanahoria	Datura Carrot	Chang & Miller 1996
Daucus carota			Chang & Miller 1996
Delonix (=Poinciana) regia	Árbol de fuego, flamboyán	Royal poinciana, flametree, flamboyant	Hall 1921
Dendrobium	Orquídeas	Orchids	Persad 1995, Citado por
Denarobium	Orquideas	Orcilius	1 Cisau 1775, Citauo poi

			Meyerdirk et al., 2003
Dieffenbachia spp.	Diefenbachia, hoja de	Dieffenbachia, dumb	Chang & Miller 1996
	la suerte, lotería	cane, mother-in-law	
		plant	
Dioscorea spp.	Ñame	Yam	Chang & Miller 1996
Diospyros kaki	Caqui del Japón, placa	Japanese persimmon,	Hall 1921; CABI 2005,
	minera, persimón	Oriental persimmon,	hospedante secundario
		kaki persimmon	
Dizygotheca	Falsa aralia	False aralia	Chang & Miller 1996
elegantissima			
(=Schefflera			
elegantissima) Dodonaea viscosa		Cruitala comal	CARL 2005 hashedents
Doaonaea viscosa		Switch sorrel	CABI 2005, hospedante secundario
Dracaena sp.	Dracaena	Dracaena	Anon. 1996, Citado por
Dracaena sp.	Dracacha	Dracacha	Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Duranta plumieri	Duranta	Golden dewdrop, pigeon	Hall 1921;
(=Duranta erecta)	Darana	berry, skyflower	11411 1921,
Duranta repens	Duranta	Duranta	Chang & Miller 1996
(=Duranta erecta)	Duranta	Buruntu	chang & Willer 1990
Duranta sp.	Duranta	Duranta	Williams 1986; CABI 2005,
z w contra sp.	2 drumu	2 William	hospedante secundario
Elaeagnus sp.		Silverberry, oleaster	Chang & Miller 1996
Emilia spp.	Emilia	Tassel flower	Chang & Miller 1996
Equisetum arvense	Cola de caballo	Bottle bush weed, field	Anon. 1996, Citado por
Equiscium in vense		horsetail	Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Eranthemum	Salvia azul	Blue sage	Chang & Miller 1996
pulchellum		, and the second	
(=nervosum)			
Eriobotrya	Níspero del Japón,	Loquat, Japanese medlar	Hall 1924
japonica	níspero japonés		
Ervatamia	Jasmín de la India	Chamelie, gou ya hua,	Chang & Miller 1996
coronaria (=		pin wheel jasmine	
Tabernaemontana			
divaricata)			
Eryngium foetidum	Culantro, cilantro	Shadow beni, false	Chang & Miller 1996
	cimarrón, cilantro de	coriander, stinkweed	
п л.	la Habana, perejil	C 1	II 11 1001
Erythrina corallodendrum	Eritrina, árbol del chocho, madera	Coraltree	Hall 1921
coralioaenarum	inmortal		
Erythrina crista-	Arbol del coral, ceibo	Cockspur coraltree	Hall 1921
galli	moor der cordi, cello	Cocksput Cotatuce	11411 1/21
Erythrina speciosa	Árbol coral	Mulungu, coral bean	Hall 1921
(=reticulata)	12001 20141		1/21
Erythrina spp.	Poró, pito, helequeme,	Coral tree	Mani 1989; CABI 2005,
√	gualiqueme		hospedante secundario
Erythrina stricta	Árbol coral	Coral tree	Hall 1921
(=indica)			
Erythrina	Pito	Indian coral tree	CABI 2005, hospedante
variegata			secundario
Erythrina	Pito, pompón haitiano,	Variegated immortelle,	Mani 1989
variegata	poró bragado, deiko	Indian coral tree, dadap	
Erythrina	Árbol coral alas de	Barswing coral, gray	Hall 1921
vespertilio	murciélago	corkwood, bat's wing	

		coral tree	
Erythroxylum sp.	Coca	Coca	Williams 1986
Eugenia jambolana (= Syzygium cumini)	Guayabo pesgua, yambolana	Java plum, jambolan	Mani 1989
Eugenia malaccensis (=Syzygium malaccense)	Manzana de agua. pomarrosa de Malaca	Pommerac, Malay apple, mountain apple	Chang & Miller 1996
Eugenia spp.	Eugenia	Wax apple, sour cherry	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Euphorbia pulcherrima	Nochebuena, pascua	Poinsettia	Chang & Miller 1996
Euphorbia spp.	Euforbia	Milkweed	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Ficus sp.	Ficus	Ficus	CABI 2005, hospedante secundario
Ficus benghalensis	Banyan, baniano	Banyan	CABI 2005, hospedante secundario
Ficus benghalensis (= Ficus indica)	Banyan	Indian banyan	Williams 1986; Mani 1989
Ficus benjamina (=nitida)	Laurel de la India	Banyan tree, Benjamin tree, weeping laurel, benjamina fig, weeping fig	Hall 1921; CABI 2005, hospedante secundario
Ficus carica	Higuera común, higo	Common fig, fig	Hall 192; CABI 2005, hospedante secundario
Ficus cunia		Perina, poroh, teregam	Mani 1989
Ficus elastica	Árbol de hule, palo de hule	Rubber plant, India rubber fig	Hall 1921; CABI 2005, hospedante secundario
Ficus laurifolia	Ficus	Fig tree	Ezzat 1958, Citado por Meyerdirk et al., 2003
Ficus pellucidopunctata (= Ficus indica, Ficus indica L. var. gelderi (Miq.) King)	Ficus de la India	Banyan	Mani 1989
Ficus platyphylla	Ficus	flake rubber tree	Hall 1921; CABI 2005, hospedante secundario
Ficus religiosa	Pipal, higuera de agua, árbol del bo	Peepul tree, botree, peepul, pipal, sacred fig	Mani 1989
Ficus semicordata			CABI 2005, hospedante secundario
Ficus sycomorus	Sicomoro	Sycamore fig, mulberry fig	Hall 1921
Ficus virens (=infectoria)	Árbol cortina	Spotted fig, curtain fig	Hall 1921
Flacourtia indica (= Gmelina indica)	Ciruela gobernadora	Batoko plum, governor's plum, Indian plum, Madagascar plum, ramontchi	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Gerbera sp.	Gerbera, guervera, margarita africana, margarita del	Gerbera	Chang & Miller 1996

	Transvaal		
Gliricidia sp.	Palo de hierro	Tree or iron	CABI 2005, hospedante secundario
Gliricidia sepium	Cacahuananche, madre de cacao, madrecacao, madriado, mata ratón, piñón amoroso, piñón florido, mdero negro	Nicaraguan cocoashade, quick stick, black pepper, Mexican lilac	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Glycine max	Soya, soja, frijol soya	Soyabean	CABI 2005, hospedante primario
Gossypium arboreum	Algodón arbóreo	Cotton tree	CABI 2005, hospedante primario
Gossypium arboreum	Algodonero arbóreo	Tree cotton	Mani 1989
Gossypium herbaceum	Algodón herbáceo	Short staple cotton	CABI 2005, hospedante primario
Gossypium herbaceum	Algodonero, algodonero herbáceo	Levant cotton, Arabian cotton, Maltese cotton, short staple cotton, Syrian cotton	Mani 1989
Gossypium hirsutum	Algodón, algodonero	Bourbon cotton	CABI 2005, hospedante primario
Gossypium sp.	Algodón	Cotton	CABI 2005, hospedante primario
Grevillea robusta	Roble australiano, pino de oro, roble sedoso	Silk oak, Australian silky oak	Mani 1989
Grewia sp.	Falsa	Phalsa	Williams 1986; CABI 2005, hospedante secundario
Haldina cordifolia	Haldu	Haldu, tong lueang	Chang & Miller 1996
Hamelia sp.	Corarillo, canutillo, chichipince, coloradillo, cachimbilla, pico de pájaro	Scarlet bush, scarlet hamelia	Chang & Miller 1996
Helianthus annuus	Girasol	Sunflower	CABI 2005, hospedante secundario
Heliconia spp.	Heliconia, platanillo, platanera silvestre, platanillo enano, bijao, riqui riqui	Heliconia, lobster-claw, wild plantain, false bird of paradise	Chang & Miller 1996; CABI 2005, hospedante secundario
Hevea brasiliensis	Caucho, árbol de hule	Rubber	CABI 2005, hospedante secundario
Hibiscus acetosella	Hibisco de hojas rojas	Red leaf hibiscus, false roselle, African rose mallow	Mani 1989
Hibiscus boryanus	Hibisco	Foulsepate marron, Mahot bâtard	Williams 1986
Hibiscus cannabinus	Kenaf	Kenaf	CABI 2005, hospedante primario
Hibiscus cannabinus	Kenaf, cáñamo de la India, clavelina	Kenaf, deccan hemp, bimli, bimli hemp, Indian hemp, Bombay hemp, bastard Jute, bimli Jute	Mani 1989
Hibiscus elatus	Majagua, mahoe azul,	Blue mahoe, Cuban bast	Chang & Miller 1996; CABI 2005

	balibago, purau		
Hibiscus manihot (=Abelmoschus manihot)	Aibika, pajiza	Aibika, sunset muskmallow, manioc hibiscus, bele, hibiscus root	Chang & Miller 1996; CABI 2005, hospedante secundario
Hibiscus mutabilis	Rosa algodón, rosa de mayo, maravilla	Cotton rose, confederate rose, Dixie rosemallow	Mani 1989; CABI 2005, hospedante secundario
Hibiscus rosa- sinensis	Hibisco, obelisco, rosa de la china, tulipán, clavel japonés, hibisco chino, pacífico, flor de avispa, pavona	Hibiscus, China rose, Chinese hibiscus, rose of China	Mani 1989; CABI 2005, hospedante primario
Hibiscus sabdariffa	Acedera de Guinea, jamaica, rosa de jamaica, serení	Roselle, Indian sorrel, Jamaica sorrel, red sorrel	Mani 1989; CABI 2005, hospedante primario
Hibiscus sabdariffa var. altissimus	Agrio de Guinea, Azeda de Guiné, Carcadé, Cururú azédo	Roselle, fiber hibiscus, Guinea sorrel, Indian sorrel, Jamaica sorrel, karkadé, lemon bush	Ghose 1972
Hibiscus sabdariffa var. sabdariffa	Jamaica	Sorrel	Anon., 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Hibiscus schizopetalus	Hibiscus coral	Coral hibiscus	Williams 1986; CABI 2005, hospedante secundario
Hibiscus spp.	Hibisco, malva	Hibiscus, mallow, Rosemallows	Mani 1989; CABI 2005, hospedante primario
Hibiscus sp.	Hibisco	Rosemallows	Ben-Dov 1994
Hibiscus surattensis	Jamaica silvestre	Bush sorrel	Williams 1986
Hibiscus syriacus	Hibisco, rosa de Siria	Shrub althea, rose of Sharon	Hall 1921, Citado por Meyerdirk et al., 2003
Hibiscus tiliaceus	Majagua de marisma	Coast cottonwood	Chang & Miller 1996; CABI 2005
Holmskia sanguinea	Masahua	Chinese hat	Chang & Miller 1996
Inga sp.	Cuajinicuil	Inga	Hall 1921; Chang & Miller 1996
Ipomoea batatas	Camote	Sweet potato	Chang & Miller 1996
Ipomoea sp.		Morning glory tree	Chang & Miller 1996
Ixora spp.	Ramo de novia	Ixora	Chang & Miller 1996; CABI
· .	x 1	D1 ' 1	2005, hospedante secundario
Jacaranda sp.	Jacaranda	Blue jacaranda	CABI 2005, hospedante secundario
Jacaranda mimosifolia	Jacaranda	Blue Jacaranda	Hall 1921
Jasminum sambac	Jamín	Arabic jasmin, aiton	Mani 1989; CABI 2005, hospedante secundario
Jasminum sp.	Jasmín	Jasmine, lady of the night	Chang & Miller 1996
Kalanchoe spp.	Aretillos, campanillas, kalanchoe	Wonder of the world	Chang & Miller 1996
Kigelia spp.	Árbol de Lijao de salchicha	Sausage tree, woorsboom	Chang & Miller 1996
Lactuca sativa	Lechuga	Lettuce	CABI 2005, hospedante secundario
Lagerstroemia speciosa	Árbol de jupiter, árbol de Banaba	Queen of flowers	Chang & Miller 1996
Lantana camara	Cinco negritos	Lantana	CABI 2005, hospedante

			secundario
Laportea aestuans	Lantana	Stinging nettle	Chang & Miller 1996
Leonotis	Molinillo	Honeysuckle	Chang & Miller 1996
nepetifolia			
Leucaena sp.	Guaje de castilla	Lead tree	CABI 2005, hospedante
_			secundario
Leucaena	Guaje de castilla,	White leadtree, leucaena	CABI 2005, hospedante
leucocephala	leucaena		secundario
(=Leuceana glauca)			
Lycopersicon	Tomate, jitomate	Tomato	CABI 2005, hospedante
esculentum	Tomate, juomate	Tomato	secundario
Macaranga sp.	Parasol	Parasol leaf tree	Ben-Dov1994; CABI 2005,
macaranga sp.	1 urusor	Turusor rour croe	hospedante secundario
Malpighia glabra	Acerola	Acerola, West Indies	Chang & Miller 1996; CABI
(=punicifolia)		cherry	2005, hospedante primario
Malus sylvestris	Manzano	Crab-apple tree	CABI 2005, hospedante
•			secundario
Malvaviscus	Monacillo	Turk's cap, cardinal cap,	Hall 1921; Chang & Miller 1996
arboreus		sleeping hibiscus	
Mangifera indica	Mango	Mango	Mani 1989; CABI 2005,
			hospedante secundario
Manihot esculenta	Yuca, mandioca	Cassava	Williams 1986; CABI 2005,
			hospedante secundario
Manilkara zapota	Níspero, chico zapote	Sapodilla	CABI 2005, hospedante primario
Medicago sativa	Alfalfa	Alfalfa, lucerne	Williams 1986; CABI 2005,
3.6.11	G:	CI. 1	hospedante secundario
Melia azederach	Cinamono	Chinaberry	Hall 1921
Melicocca	Mamón	Genip, Spanish lime	Chang & Miller 1996
bijugatus (=bijuga) Miconia cornifolia	Mortiño	Malestomac	Chang & Miller 1996
Mikania cordata	Guaco	hempweed	Mani 1989
Mimosa pudica	Dormilona, sensitiva	Sensitive plant	Ben-Dov 1994; CABI 2005,
ттоѕа ришса	Dominona, schsitiva	Schsiuve plant	hospedante secundario
Mimosa rubicaulis	Dromilona	Shiahkanta	Ghose 1972
Morus sp.	Árbol de mora	Mulberrytree	CABI 2005, hospedante primario
Morus alba	Mora, morera, morera	Mora, white mulberry	Mani 1989; CABI 2005,
months area	blanca	Winte marcerry	hospedante primario
Morus nigra	Mora	Black mulberry	Hall 1921
Morus sp.	Mora	A mulberry	Williams 1986
Murraya exotica	Boj americano	Sweet lime	Anon. 1996, Citado por
			Meyerdirk et al., 2003
Murraya koenigii	Limonaria	Curry leaf	Chang & Miller 1996
Murraya	Naranjo jasmín	Orange jasmin, Chinese	Chang & Miller 1996
paniculata		box, sweetlime	
Musa	Banano, guineo	Banana	CABI 2005, hospedante
			secundario
Musa x paradisiaca	Plátano	Plantain	CABI 2005, hospedante primario
Mussaenda spp.	N/E	Mussaenda	Anon. 1996, Citado por
			Meyerdirk et al., 2003; CABI
14	Mint	M .41.	2005, hospedante secundario
Myrtus communis	Mirto	Myrtle	Hall 1921; CABI 2005,
Manhrolonia	Ualache	Fish tail fern	hospedante secundario
Nephrolepis	Helecho	1 ISH tan IeH	Anon. 1996, Citado por

biserrata furcans			Meyerdirk et al., 2003
Nephrolepis	Helecho	Boston fern	Anon. 1996, Citado por
exaltata			Meyerdirk et al., 2003
Nerium oleander	Rosa laurel, Narcizo,	Oleander	Mani 1989; CABI 2005,
iverium oteanaer	adelfa, baladre,	Gleander	hospedante secundario
	mataburro		nospedante secundario
Opuntia sp.	Cacto, nopal	Prickly pear	CABI 2005, hospedante
Opimia sp.	Cacto, nopar	There pear	secundario
Pachystachys lutea	Pachystachys	Shrimp plant	Chang & Miller 1996
Parkinsonia	Palo verde, espina de	Horsebean, Mexican	Mani 1989; CABI 2005,
aculeata	Jerusalem	palo verde	hospedante secundario
Parthenium	Artemisilla	White head, Parthenium	CABI 2005, hospedante
	Artennsma	weed weed	secundario
hysterophorus	C		
Passiflora sp.	Granadilla	Passion fruit	CABI 2005, hospedante
D '/I I I'	C 1'11 ' '	D : 6 :	secundario
Passiflora edulis	Granadilla, pasionaria,	Passion fruit	CABI 2005, hospedante primario
D 1/1 1 1	maracuya	5	G! 0.1611 4006
Passiflora edulis	Maracuya	Passion fruit	Chang & Miller 1996
var. edulis	~		
Passiflora	Granadilla	Barbadeen	Chang & Miller 1996
granadilla			
Passiflora	Granadilla gigante,	Giant granadilla	Hall 1921; Chang & Miller 1996
quadrangularis	granadilla real		
Pavonia sp.	Cadaillo anaranjado	Pavonia	Chang & Miller 1996
Peperomia	Falsa pimienta	Shining bush	Chang & Miller 1996
pellucida	-	-	-
Pereskia bleo	Guamachot	African rose	Chang & Miller 1996
Persea sp.			CABI 2005, hospedante
1			secundario
Persea americana	Aguacate, palto	Avocado	Anon. 1996, Citado por
	B, F		Meyerdirk et al., 2003; CABI
			2005, hospedante primario
Petiveria alliacea	Hierba de la gallinita	Guinea henweed,	Chang & Miller 1996
1 chiverta annacca	o zorrillo	Maouipoui	Chang & Miller 1990
Petrea arborea	Bejuco de caballo,	Bluebird vine, Petrea	Chang & Miller 1996
Terrea arborea	soltero	Blueblid vine, I etica	Chang & Willer 1990
Phaseolus mungo	Frijol mungo	Mung bean	Chang & Miller 1996
Phaseolus vulgaris	Frijol común		Chang & Miller 1996; CABI
rnaseoius vaigaris	riijoi comun	String bean, common bean	2005, hospedante secundario
DI:1- I I	Cinal adams		•
Philodendron spp.	Cinchadora,	Philodendron	Chang & Miller 1996
Dl 1 1°C	chupapito, filodendro	Data malm	H-11 1021, CADI 2005
Phoenix dactylifera	Palma dátil	Date palm	Hall 1921; CABI 2005,
D1	D.1	W711 1.4 1	hospedante secundario
Phoenix sylvestris	Palmera	Wild date palm	Mani 1989; CABI 2005,
		-	hospedante secundario
Phyllanthus acidus	N/E	Damson, Malay	Anon. 1996, Citado por
		gooseberry	Meyerdirk et al., 2003
Phyllanthus niruri	Chancapiedra	Stone breaker, seed-	CABI 2005, hospedante
		under-the-leaf	secundario
Prunus domestica	Ciruela	Plum	CABI 2005, hospedante
			secundario
Prunus persica	Durazno	Peach	Hall 1921
Prunus persica Psidium guajava	Durazno Guayaba	Peach Guava	
			Hall 1921

			hospedante secundario
Pyrus communis	Pera	Pear	Hall 1921
Quisqualis sp.	Pisculata	Chinese honysuckle, Ragngoon creeper	Chang & Miller 1996; CABI 2005, hospedante secundario
Rhododendron sp.	Azalea	Azalea	CABI 2005, hospedante secundario
Rhoeo sp.	Cardoban	Boundary plant	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Ricinus communis	Higuerilla	Castor bean	Hall 1921
Rivinia humilis	Coralillo, guaniqui	Baby pepper, coral berry	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Robinia pseudoacacia	Falsa acasia, robinia	Black locust	Mani 1989; CABI 2005, hospedante secundario
Rosa spp.	Rosal	Rose	Chang & Miller 1996
Russellia equisetifolia	Lagrimas de amor	Antigua heath	Chang & Miller 1996
Saccharum officinarum	Caña de azúcar	Sugarcane	Mani 1989; CABI 2005, hospedante secundario
Salix sp.	Sauce llorón	Willow	Chang & Miller 1996
Samanea saman	Carreto, samán, cenicero, carreto negro, cenízaro, genícero, genízaro, guachapalí	Rain tree	CABI 2005, hospedante primario
Schefflera actinophylla	Cheflera	Octopus tree	Chang & Miller 1996
Schefflera sp.	Cheflera	Schefflera	Chang & Miller 1996
Schinus molle	Pirul	California peppertree	Hall 1921
Schinus terebenthifolius	Pirul	Brazilian peppertree	Hall 1921
Sciadophyllum pulchrum	Pirul	Peppertree	Hall 1921
Scindapsus aureus	Pirul	Devil's ivy	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Scoparia dulcis	N/E	Licorice weed Sweet broom	Chang & Miller 1996
Senna italica	Teatina	Italian senna, Port Royal senna	Chang & Miller 1996
Senna obtusifolia	Teatina	Wild senna	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Senna siamea	Casia de Siam	Cassia, Thailand shower	Mani 1989; CABI 2005, hospedante secundario
Senna sulfurea (Cassia glauca, Cassia arborescens)	Palo de zorrillo, Flor de San José	Smooth wild sensitive plant, smooth senna	Chang & Miller 1996
Sesbania sesban (=aegyptiaca)	Bequilla, curi	Agati, corkwood, West Indian pea	Hall 1921
Sida acuta	Escobilla	Sida, broom weed	CABI 2005, hospedante primario
Solanum aethiopicum	Berenjena de Etiopía	Ethiopian eggplant, nakati	Williams 1986
Solanum bicolor	Berenjena	An ornamental	Chang & Miller 1996
Solanum melongena	Berenjena	Eggplant	Chang & Miller 1996
Solanum	Papa	Potato	Hall 1921

tuberosum			
Spondias chili	Ciruelo	Plum	Chang & Miller 1996
Spondias cytherea (=dulcis)	Ciruelo agrio	Golden apple	Mani 1989
Spondias dulcis	Jocote		CABI 2005, hospedante secundario
Spondias mombin	Jocote	Hog plum	Williams, 1986; CABI 2005, hospedante secundario
Spondias purpurea	Jocote	Red plum	CABI 2005, hospedante primario
Spondias purpurea var. lutea	Ciruelo, jocote	Yellow plum	Anon. 1996, Citado por Meyerdirk <i>et al.</i> , 2003
Spondias sp.	Jocote	Purple mombin	CABI 2005, hospedante primario
Stachytarpheta	Golondrina, vervena	Blue porterweed,	Chang y Miller 1996
jamaicensis	azul, vervena manza	Jamaica vervine	
Symedrella nodiflora	Cerbatana, flor amarilla	Cinderella weed, pig grass	Chang & Miller 1996
Syngoniun podophyllum	Jambolin, malang trepadora	Arrowhead plant, arrowhead vine	Chang & Miller 1996
Tabebuia heterophylla	Amapaprieta	White cedar, pink trumpet tree	Chang & Miller 1996
Tabebuia sp.	Amapaprieta	Poui	Chang & Miller 1996
Tabernaemontana divaricata	Jazmín de perro	Chamelie	Chang & Miller 1996
Talipariti tiliaceum var.	Majahua de marisma	Beach hibiscus	I. Bojórquez 2009 comunicación personal
pernambucense Tamarindus indica	Tamarindo	Tamarind	Chang y Miller 1996
Tecoma capensis	Guasapariba	Cape Honeysuckle	Hall 1921
Tecoma grandiflora	Guasapariba	Chinese trumpet vine	Mani 1989
Tecoma stans	Esperanza, trompeta amarilla, tronadora, sauco amarillo	Trumpet flower	Hall 1921
Tectona grandis	Teca	Teak	Williams 1986; CABI 2005, hospedante primario
Templetonia sp.	N/E	Cocky's tongues	Chang & Miller 1996
Tephrosia sp.	N/E	Hoary peas	CABI 2005, hospedante secundario
Terminalia catappa	Almendro de playa, almendro de la India	Tropical almond, Singapore almond	Williams 1986; CABI 2005, hospedante secundario
Terminalia mantaly	Almendra	Terminalia, Umbrella tree	Williams 1986; CABI 2005, hospedante secundario
Terminalia spp.	Almendro tropical	Indian Almond, tropical almond	Chang & Miller 1996
Tetracera sp.	N/E	Tetracera	CABI 2005, hospedante secundario
Theobroma cacao	Cacao	Cocoa	Chang & Miller 1996, Ben-Dov 1994, CABI 2005, hospedante primario
Thunbergia erecta	N/E	King's mantle, Bush clockvine, Thunbergia	Chang y Miller 1996
Tithonia urticifolia	Jaicate, gigantón	N/E	Williams 1986

Vigna unguiculata	Mucuna	Cowpea	Chang & Miller 1996
Vinca minor	N/E	Common periwinkle	Chang & Miller 1996
Vitis vinifera	Uva	Grape, Grapevine	Mani 1989; CABI 2005, hospedante primario
Xanthosoma spp.	Ñame	Tannia, cocoyam	CABI 2005, hospedante secundario
Zea mays	Maíz	Corn, maize	Chang y Miller 1996; CABI 2005, hospedante secundario
Zizyphus jujuba (=vulgaris)	Joaseiro	Jujube	Hall 1921
Zizyphus mauritiana	Yuyuga, perita haitiana, jujuba	Indian jujube, Jujube	CABI 2005, hospedante secundario
Zizyphus mucronata	Joaseiro	Buffalo thorn	Williams 1986
Zizyphus sp.	Joaseiro	Jujube	Mani 1989
Zizyphus spina- christi	Joaseiro	Jujube, Chinese Date	Hall 1921

N/E: No especificado