

Revista científica del Amazonas  
Volumen 2 Número 4  
Julio – diciembre 2019

## Actividad insecticida del aceite esencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* en el control de *Cochliomyia macellaria* (Fabricius), en condiciones de laboratorio.

Insecticidal activity of the essential oil of *Ocimum sanctum* var. *cubensis* in the control of *Cochliomyia macellaria* (Fabricius), under laboratory conditions.

Atividade inseticida do óleo essencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* no controle de *Cochliomyia macellaria* (Fabricius), em condições de laboratório.

Recibido: 5 de junio

Aceptado: 14 de julio de 2018

Escrito por:

Idelsy Chil-Núñez<sup>1,2,3\*</sup>, Paloma Martins Mendonça<sup>1,3,4</sup>, Julio C. Escalona-Arranz<sup>2,3</sup>, Carlos M. Dutok-Sánchez<sup>3,5</sup>, Raimundo Nonato Picanço Souto<sup>3,6</sup>, Margareth M. de Carvalho Queiroz<sup>1,3,4</sup>

1 Laboratório de Entomologia Médica e Forense, Instituto Oswaldo Cruz, Fundação Oswaldo Cruz (IOC/FIOCRUZ), Ave. Brasil, 4365 Pavilhão Herman Lent, Sala 14, Térreo, Manguinhos, 21040-900 Rio de Janeiro, Brazil.

2 Departamento de Farmacia, Facultad de Ciencias Naturales y Exactas, Universidad de Oriente, Patricio Lumumba y Ave. Las Américas, 90500 Santiago de Cuba, Cuba.

3 Projeto Capes (Ministério da Educação do Brasil) – MES (Ministerio de Educación Superior de Cuba).

4 Mestrado Profissional em Ciências Ambientais, Universidade Severino Sombra – USS, Avenida Expedicionário Oswaldo de Ramos, Vassoras, Rio de Janeiro, RJ, Brazil.

5 Núcleo de Ciências Fisiológicas, Universidade Federal do Amapá, Campus Binacional do Oiapoque, Amapá, Brasil.

6 Departamento de Biologia e Ciências da Saúde. Laboratório de Arthropoda. Universidade Federal do Amapá, Brasil. Rodovia Juscelino Kubitschek, Km 02 Macapá, Amapá, Brasil.

\*Autor para correspondencia: [idelsychil@gmail.com](mailto:idelsychil@gmail.com)

### Resumen

El uso de insecticidas químicos sintéticos para el control de insectos es peligroso, afectando al hombre y los animales, contaminando el aire, el agua, el suelo y la cadena alimentaria, ocasionando graves efectos sobre la salud y propiciando el desarrollo de resistencia en varias especies de plagas y vectores. Todos estos problemas incrementan el interés por el desarrollo de insecticidas alternativos de menor impacto ambiental. Esta investigación se trazó como objetivo determinar el efecto insecticida del aceite esencial

de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* sobre la especie de moscas *Cochliomyia macellaria* (Fabricius). El aceite esencial fue extraído de las partes aéreas de la planta por el método de hidro-distilación en un equipo Clevenger. La colonia de dípteros muscoides fue mantenida según el procedimiento normalizado del Laboratorio de Entomología Médica y Forense del Instituto Oswaldo Cruz - LEMEF / FIOCRUZ. Para evaluar los efectos del aceite esencial sobre el desarrollo post-embionario de las moscas, se ensayaron seis concentraciones (5, 10, 25, 50, 75 y 100%) en aplicación tópica 1µL/larva. Se obtuvo como resultado que en todos los tratamientos las larvas mostraron valores de masa corporal menores al compararlos con los grupos controles. El análisis de la duración de las etapas larval y pupal, así como del período de neolarva-adulto evidenció hubo un comportamiento que establece una diferencia entre los grupos tratados y los grupos controles. La utilización de este aceite esencial no influyó en la variable biológica razón sexual. Se concluye que el aceite esencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* mostró actividad insecticida contra la especie *Cochliomyia macellaria* afectando los parámetros masa corporal y duración del período de neolarva-adulto, causando además mortalidad en todas las concentraciones probadas, por lo puede considerarse como un insecticida botánico de menor impacto ambiental para el control alternativo de esta especie de moscas

**Palabras claves:** *Ocimum sanctum*, albahaca, insecticida, *Cochliomyia macellaria*, impacto ambiental.

### Abstract

The use of synthetic chemical insecticides for the control of insects is dangerous, affecting man and animals, contaminating the air, water, soil and the food chain, causing serious effects on health and promoting the development of resistance in several species of pests and vectors. All these problems increase the interest in the development of alternative insecticides with lower environmental impact. The objective of this investigation was to determine the insecticidal effect of the essential oil of *Ocimum sanctum* var. *cubensis* on the species of flies *Cochliomyia macellaria* (Fabricius). The essential oil was extracted from the aerial parts of the plant by the method of hydro-distillation in a Clevenger equipment. The colony of muscoid diptera was maintained according to the standard procedure of the Medical Entomology and Forensic Laboratory of the Oswaldo Cruz Institute - LEMEF / FIOCRUZ. To evaluate the effects of the essential oil on the post-embryonic development of the flies, six concentrations (5, 10, 25, 50, 75 and 100%) were tested in topical application 1µL / larva. The result was that in all the treatments the larvae showed lower body mass values when compared with the control groups. The analysis of the duration of the larval and pupal stages, as well as the period of neolarva-adult showed a behavior that establishes a difference between the treated groups and the control groups. The use of this essential oil did not influence the biological variable sexual reason. It is concluded that the essential oil of *Ocimum sanctum* var. *cubensis* showed insecticidal activity against the species *Cochliomyia macellaria*, affecting body mass parameters and duration of the neolarva-adult period, causing mortality at all tested concentrations, so it can be considered as a botanical insecticide with lower environmental impact for the alternative control of this species of flies.

**Key words:** *Ocimum sanctum*, basil, insecticide, *Cochliomyia macellaria*, environmental impact.

### Resumo

O uso de inseticidas químicos sintéticos para o controle de insetos é perigoso, afetando o homem e os animais, contaminando o ar, a água, o solo e a cadeia alimentar, causando sérios efeitos à saúde e promovendo o desenvolvimento de resistência em várias espécies de pragas e vetores. Todos esses problemas aumentam o interesse no desenvolvimento de inseticidas alternativos com menor impacto ambiental. O objetivo desta investigação foi determinar o efeito inseticida do óleo essencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* sobre as espécies de moscas *Cochliomyia macellaria* (Fabricius). O óleo essencial foi extraído das partes aéreas da planta pelo método de hidrodestilação em um equipamento de Clevenger. A colônia dípteros muscoides foi mantida de acordo com o procedimento padrão do Laboratório de Entomologia Médica e Forense do Instituto Oswaldo Cruz - LEMEF / FIOCRUZ. Para avaliar os efeitos do óleo essencial no desenvolvimento pós-embrionário das moscas, seis concentrações (5, 10, 25, 50, 75 e 100%) aplicado topicamente 1 ul / larva testado. O resultado foi que em todos os tratamentos as larvas apresentaram menores valores de massa corporal quando comparados com os grupos controle. A análise da duração dos estágios larval e pupal, bem como do período neolarva-adulto, mostrou um comportamento que estabelece uma diferença entre os grupos tratados e os grupos controle. O uso deste óleo essencial não influenciou a variável biológica razão sexual. Conclui-se que o óleo essencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* mostrou atividade inseticida contra *Cochliomyia macellaria* espécie que afecta os parâmetros de massa corporal e duração da neolarva-adulto, e fazendo com que a mortalidade em todas as concentrações testadas, assim pode ser considerado um inseticida botânico menor impacto ambiental para o controle alternativo do presente espécies de moscas.

**Palavras-chave:** *Ocimum sanctum*, manjerição, inseticida, *Cochliomyia macellaria*, impacto ambiental.

### Introducción

Los insecticidas químicos de origen sintético surgieron a mediados de la década de 1940. Los mismos actúan en el sistema nervioso de los insectos causando su muerte (Buss y Park-Brown 2006). Es el medio de control más utilizado para dípteros sinantrópicos, constituido principalmente por organoclorados y organofosforados (Vieira et al., 2001). El uso de insecticidas químicos (sintéticos) para el control de insectos es peligroso, afectan- do al hombre y los animales, pudiendo contaminar el aire, el agua, el suelo y la cadena alimentaria (WHO, 1990; Environews Forum, 1999; Mendonça et al., 2011). Cusan también graves efectos sobre la salud, reportándose muertes y enfermedades crónicas en todo el mundo debido a la intoxicación por plaguicidas fundamentalmente en grupos de alto riesgo donde se incluyen trabajadores de producción, formuladores, pulverizadores, mezcladores, cargadores y trabajadores agrícolas. Son tóxicos tanto para animales vertebrados como para insectos polinizadores (Badii & Varela, 2008; Aktar et al., 2009; del Puerto et al., 2014; Benitez et al., 2018; Bernardino et al., 2019). Debido a

la alta liposolubilidad que presentan, los compuestos clorados son biocumulativos, quedando retenidos en el tejido vivo (Ritter et al., 1995; FUNASA 2001; López et al., 2018). Se concentran en tejidos y fluidos animales con alta cantidad en la grasa como la carne, la leche y sus derivados (Klaassen y Rozmam 1991; Zaragoza-Bastida et al., 2016), pudiendo generar daños toxicológicos a la población humana y a los animales domésticos, tanto a corto y largo plazo (Eyer et al., 2004).

El uso excesivo de estos tipos de insecticidas también resultó en una progresiva resistencia de las plagas a esos químicos, disminuyendo su efectividad y generando consecuencias con potenciales negativos, como el aumento de la frecuencia de uso, de la dosis y de mezclas con compuestos más tóxicos (Hemingway y Ranson, 2000), perdieron su efectividad a medida que las poblaciones objetivo adquirieron resistencia genética contra sus compuestos (Gullan y Cranston, 2007). El desarrollo de resistencia en varias especies de plagas y vectores, con baja especificidad, aliado al negativo impacto ambiental, elevada toxicidad para vertebrados y el alto costo y eficiencia cuestionable de los insecticidas sintéticos de última generación, demostraron que el control de vectores con el uso exclusivo de ese producto el tipo de insecticida no garantizaba su eficiencia (García et al., 2017).

Todo lo expuesto hasta ahora incrementa el interés por los insecticidas alternativos (Almeida y Batista-Filho, 2001). Afortunadamente, el interés en desarrollar y usar productos botánicos para el manejo de plagas está aumentando (Isman, 1997; Mörner et al., 2002; Mathew, 2009). Este interés viene al encuentro de la necesidad de buscar métodos alternativos de menor impacto o riesgos para la salud humana y el medio ambiente, así como por la creciente demanda por productos alimenticios saludables y exentos de residuos de agrotóxicos.

Son innumerables las plantas poseedoras de poderes insecticidas, que deberían no sólo ser investigadas y ser utilizadas como modelos para síntesis de nuevos principios activos. Los conocimientos adquiridos con los mecanismos de defensa de las plantas han ayudado en el desarrollo de métodos de control de plagas menos agresivas al ambiente; muchos de estos principios activos tienen acción específica para algunos grupos de organismos, sin afectar a otros, y esta característica es importante para controlar sólo los organismos blancos. (Sobrino et al., 2016; Arias et al., 2017; Zurita et al., 2017; Molina et al., 2018; Flores-Villegas et al., 2019).

La especie *Ocimum sanctum* L. (OS) (syn. *Ocimum tenuiflorum* L.) es una planta muy utilizada para curar y prevenir enfermedades. Las especies de *Ocimum* son popularmente conocidas como albahacas (Pattanayak et al., 2010; Rashid et al., 2013). Esta planta tiene reportado efecto insecticida en varias especies de insectos (Obeng-Ofori y Reichmuth, 1997; Tawatsin et al., 2006).

Como respuesta a los factores negativos asociados al uso de insecticidas químicos sintéticos, la Organización Mundial de la Salud (OMS) ha sido alentada a buscar nuevas estrategias de control para vectores de agentes etiológicos causantes de enfermedades en humanos y animales domésticos y silvestres (Mörner et al., 2002). Entre estos vectores se encuentran diversas especies de moscas que parasitan humanos y animales de cría

causando irritación y llevando a pérdidas en la producción del ganado; son además capaces de generar enfermedades en ambos. Pueden ser vectores mecánicos de agentes patógenos del ganado, como *Anaplasma marginale* y *Trypanosoma vivax* (Peter et al., 2005). Las moscas son responsables también por causar o producir miiasis, una infestación por larvas de moscas en tejidos humanos o animal. Las miiasis cutáneas incluyen enfermedades de la piel y daño del tejido subcutáneo causado por estas larvas y son comunes en países tropicales de las Américas del Sur y Central, así como en Sudáfrica, afectando principalmente al ganado y pastores, pero también pueden afectar a animales domésticos, individuos discapacitados, incapacitados, pacientes en estado avanzado de cáncer y personas que visitan áreas rurales donde habitan esas moscas. Los animales fuertemente infestados muestran una reducción significativa en el peso y la producción de leche, y sus pieles son dañadas por la perforación, de modo que pierden su valor comercial. (Zumpt 1965; Guimarães e Papavaro 1999; Sukontason et al. 2005). La especie *Cochliomyia macellaria* (Fabricius) (Diptera: Calliphoridae) puede producir miiasis secundaria tanto en animales como en humanos. También por su comportamiento sinantrópico, se ha reportado que estas moscas son vectores mecánicos de enfermedades humanas y veterinarias. Esta especie es muy común en la América neotropical, desde el sur de Canadá hasta el norte de Argentina (Ferreira, 1983; Guimarães, 1983; Smith 1986; Litjens et al. 2001; Arteaga et al. 2012). Se considera como una de las principales especies de interés forense y sanitario en algunos países (Thomas y Ferrer, 2015).

Teniendo en cuenta estos antecedentes nos planteamos como objetivo de esta investigación: Determinar el efecto insecticida del aceite esencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* sobre la especie de moscas *Cochliomyia macellaria* (Fabricius).

## **Materiales y métodos**

### **Material Vegetal**

Las hojas de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* (albahaca mondonguera) fueron recolectadas en el mes de septiembre del año 2016 en el municipio San Luis provincia de Santiago de Cuba, Cuba. Las hojas fueron identificadas por taxonomistas especializados del "Centro Oriental de Ecosistemas y Biodiversidad (BIOECO)" del Museo de Historia Natural "Tomás Romay" de la Ciudad de Santiago de Cuba. Este material seco también fue depositado en el herbario de esta institución bajo el número de registro 3247.

### **Obtención y caracterización del aceite esencial**

La extracción del aceite se realizó usando el equipo Clevenger y utilizando la técnica de hidro-destilación fueron removidos los aceites esenciales de las partes aéreas (hojas esencialmente) de cada una de las plantas. Después de la conclusión del proceso de extracción del aceite, que fue almacenado a 4 ° C en un frasco ámbar y al abrigo de la luz.

### **Creación y mantenimiento en el laboratorio de las colonias de dípteros muscoides**

La colonia de dípteros muscoides incluidos en el estudio fue establecida a partir de adultos recogidos en el Campus de la Universidad Federal de Amapá – UNIFAP. La metodología utilizada para el establecimiento y mantenimiento de las colonias fue la establecida por Queiroz y Milward-de-Azevedo (1991), que consiste en mantener a los adultos en jaulas



de madera, con pantallas de nilón en las laterales y una abertura frontal que contiene una manguera de tejido negro para el manejo de los insectos, el volumen de la jaula es de aproximadamente 2,7 m<sup>3</sup> (30x30x30 cm).

Esta misma metodología preconiza una alimentación a base de sacarosa ofrecida en forma de azúcar refinado que se dispone en una solución en forma de jarabe simple a una concentración de 83 ± 2% y agua provista en botellas con una mecha de gasa para difusión por cohesión.

Los dípteros utilizados fueron provenientes de nuevas colonias, hechas a partir de la primera generación de los adultos recolectados. Para el sustrato de postura y maduración de las hembras de la especie *C. macellaria* se ofreció carne molida putrefacta, dieta establecida en el Laboratorio de Entomología Médica y Forense del Instituto Oswaldo Cruz - LEMEF / FIOCRUZ.

### **Bioensayo de actividad insecticida en dípteros muscoides**

Después de aproximadamente 12 horas de inducida la postura con carne bovina putrefacta se obtuvieron cantidades suficientes de larvas en instar L1 para probar seis dosis (cuatro repeticiones con 50 larvas cada una) totalizando 1600 larvas en total. Las concentraciones se prepararon utilizando sulfóxido de dimetilo (DMSO) como disolvente (5, 10, 25, 50, 75 y 100% de aceite esencial). Dos grupos se utilizaron como control; en uno de ellos sólo DMSO fue agregado, y en el otro, ninguna sustancia fue agregada (control puro), siendo la aplicación hecha inmediatamente después de la dilución.

Se aplicaron 50µL de cada concentración de aceite tópicamente sobre 50 larvas recién eclosionadas a una relación de 1µL / larva aproximadamente. Después de la aplicación las larvas fueron transferidas a un contenedor conteniendo 50g de dieta y este recipiente fue acondicionado dentro de un segundo recipiente de mayor volumen, conteniendo vermiculita como sustrato de pupación. Estos fueron cubiertos por tejido de nilón (escaline) atrapado por elástico.

En todos los tratamientos, las pupas fueron recolectadas, pesadas en balanza de precisión y acondicionadas tres por cada tubo de ensayo, conteniendo hasta ¼ de su volumen de vermiculita y tapados con escaline, para la pupación y posterior emergencia de los adultos. Las observaciones se registraron en una planilla adecuada para el desarrollo de los dípteros diseñada en el Laboratorio de Entomología Médica y Forense.

Se calculó la viabilidad larval mediante la siguiente fórmula:

$$\text{Viabilidad larval} = \frac{\text{Número de larvas que abandonó la dieta}}{\text{Número de larvas definido para cada tratamiento}} \times 100\%$$

En el momento de la emergencia de los adultos se calculó la viabilidad pupal y en conjunto, la viabilidad de neolarva a adulto utilizando las siguientes fórmulas respectivamente:

$$\text{Viabilidad pupal} = \frac{\text{Número de pupas de las cuales emergieron adultos}}{\text{Número total de pupas formadas}} \times 100\%$$

$$\text{Viabilidad neolarva a adulto} = \frac{\text{Número de adultos que emergieron}}{\text{Número de larvas definido para cada tratamiento}} \times 100\%$$

Los insectos fueron observados en cuanto a la viabilidad del desarrollo de las fases de larva, pupa y neolarva a adulto, duración de cada fase y razón sexual calculada según la siguiente fórmula:

$$\text{Razón sexual} = \frac{\text{Número de hembras emergidas}}{(\text{Número de hembras emergidas} + \text{Número de machos emergidos})}$$

La mortalidad absoluta (aquellos individuos que no emergieron) fue calculada a través de la inversión de la viabilidad. La mortalidad fue corregida usando la fórmula de Abbott (1925).

$$\% \text{ Mortalidad específica de cada estágio por tratamiento o control} = 100 - \% \text{ Viabilidad}$$

$$\text{Mortalidad corregida} = \frac{(\% \text{ Mortalidad observada} - \% \text{ Mortalidad en el control}) \times 100}{100 - \% \text{ Mortalidad en el control}}$$

### Obtención, registro y análisis estadístico de los datos

Los resultados de la actividad insecticida sobre el desarrollo post embrionario se analizan a través del análisis de varianza (ANOVA:  $P \leq 0,05$ ). Se utilizó la Prueba de Comparación Múltiple de Medias de Tukey para análisis de la significancia estadística, y la desviación estándar fue calculada a través del promedio de los experimentos. Se utilizó el paquete estadístico Graphpad® Prism para realizar estos cálculos estadísticos.

### Resultados

#### Efectos del tratamiento con el aceite esencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* sobre el desarrollo post-embrionario de *Cochliomyia macellaria*.

Los valores determinados de masa corporal de las larvas maduras de *C. macellaria* al abandonar la dieta para pupar están representados en la Tabla I. Se observó que sólo los grupos controles no presentaron diferencias estadísticamente significativas entre ellos, una vez aplicado la prueba de comparación múltiple de promedios de Tukey ( $p < 0,01$ ). En general, todos los tratamientos mostraron valores de masa corporal menores al compararlos con el grupo control.

Tabla I. Efecto sobre la masa corporal de las larvas de *Cochliomyia macellaria* después del tratamiento con el aceite esencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis*.

Tratamientos	Masa larval Media $\pm$ DE (mg)	Intervalo de variación de la masa larval (mg)
Control puro	54,4 $\pm$ 7,7 <sup>a</sup>	33,4 – 78,7
Control con DMSO	55,1 $\pm$ 16,2 <sup>a</sup>	36,3 – 82,2
Aceite 5%	46,0 $\pm$ 4,2 <sup>b</sup>	35,7 – 53,6
Aceite 10%	34,5 $\pm$ 7,4 <sup>c</sup>	23,7 – 47,7
Aceite 25%	47,9 $\pm$ 9,2 <sup>b</sup>	26,0 – 54,4
Aceite 50%	31,2 $\pm$ 6,3 <sup>c</sup>	19,5 – 48,4
Aceite 75%	49,5 $\pm$ 7,1 <sup>b</sup>	28,0 – 59,8
Aceite 100%	46,5 $\pm$ 5,9 <sup>b</sup>	36,8 – 56,0

Las letras iguales indican que no hay diferencia significativa por el Test de Tukey,  $p < 0,05$ . DE: Desviación estándar; mg: miligramos.

El análisis de la duración de las etapas larval y pupal, así como del período de neolarva - adulto evidenció que en la etapa larval hubo un comportamiento que establece una diferencia entre los grupos tratados y los grupos controles (Figura 1).

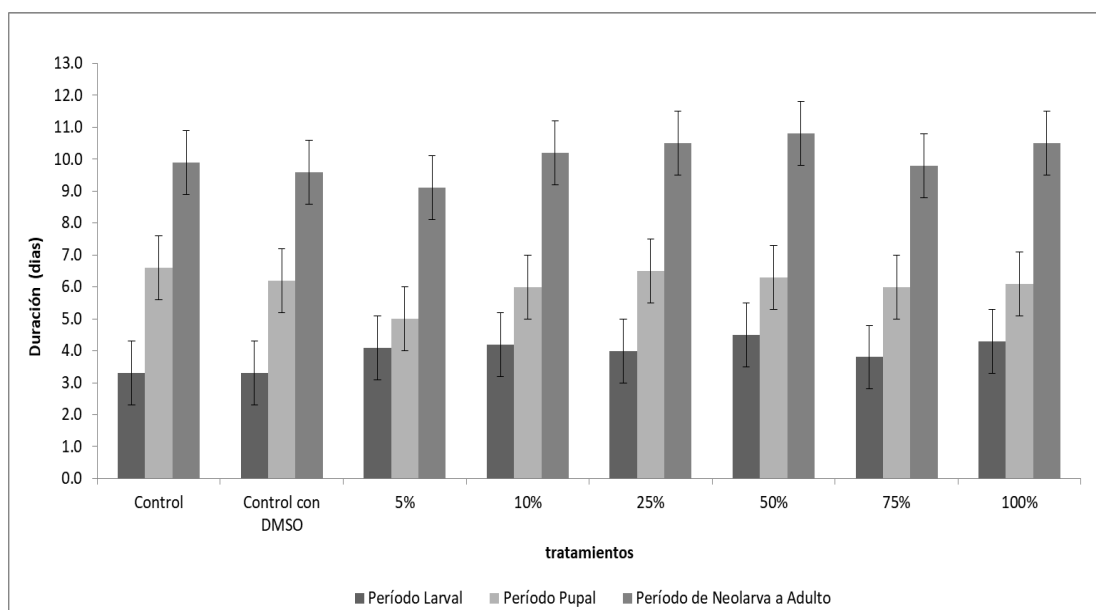


Figura 1. Efecto del aceite esencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* sobre el tiempo de desarrollo de *Cochliomyia macellaria*.

En este período se observó que existen diferencias estadísticamente significativas para todas las concentraciones cuando se aplica la prueba de Tukey ( $p < 0,01$ ). Siendo mayores el período de desarrollo larval (4-5 días) para los grupos tratados al compararlos con los grupos controles (3-4 días).

En el estadio pupal el comportamiento presentó también diferencias, el control puro presenta diferencias estadísticas con todos los grupos tratados, siendo mayor el período



promedio de desarrollo en comparación con los tratamientos, siendo este período entre 6-7 días para el control puro y entre 5-7 días para los grupos tratados.

Al analizar el período completo de neolarva a adulto, se observó que todos los grupos tratados, diferían estadísticamente de forma significativa al ser comparados con el grupo control puro después de realizar la prueba de Tukey ( $p < 0,01$ ). El grupo tratado con el aceite al 5% presentó un valor medio menor que el grupo control puro, y los otros grupos tratados presentaron valores medios mayores lo que demuestra la influencia de este aceite en el desarrollo de esta especie de mosca.

En relación al parámetro de razón sexual, no se encontró ninguna diferencia estadística, de acuerdo con la prueba del chi-cuadrado. De esta forma se puede concluir que la utilización de este aceite esencial no influye en esta variable biológica (Figura 2).

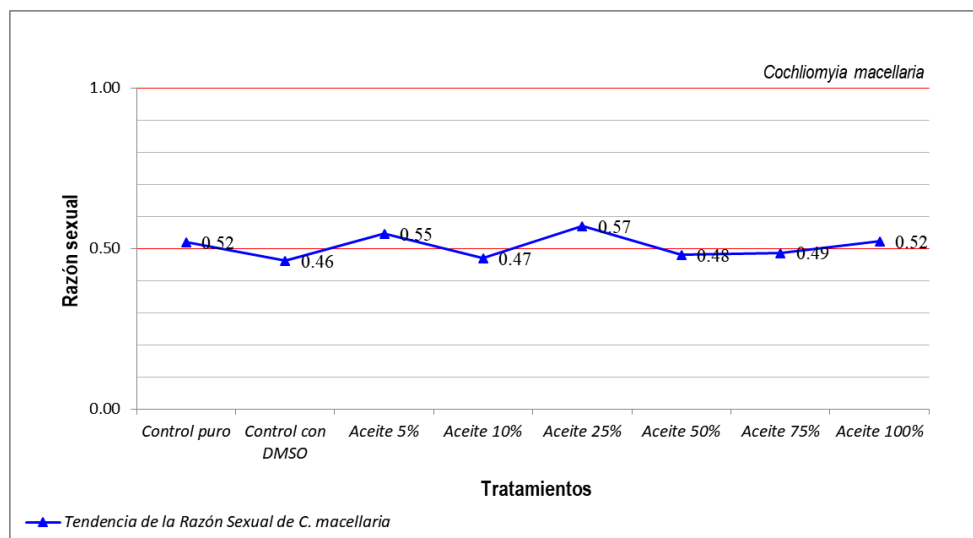


Figura 2. Razón sexual de *Cochliomyia macellaria* después del tratamiento con el aceite esencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis*.

Se observaron efectos de mortalidad con la aplicación del aceite de *O. sanctum* en todas las concentraciones evaluadas, no observándose relación dosis/efecto (Figura 3).

En todos los casos se obtienen valores de mortalidad corregidos superiores al 39% cuando se analizó el período de neolarva hasta adulto. Los grupos con mayores concentraciones de aceite esencial no siempre fueron más eficaces que los grupos con menores concentraciones. Las mayores mortalidades fueron para el 5% (62%), el 50% (61%), el 25% (57,8%) y el 100% (50,8%).

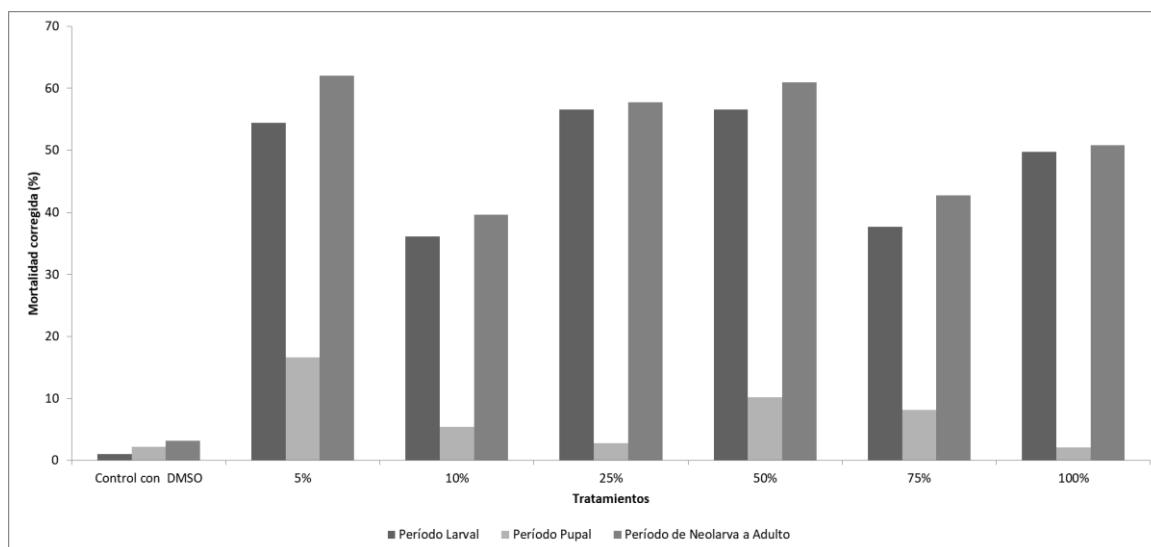


Figura 3. Mortalidad corregida larval, pupal y del período de neolarva-adulto de *Cochliomyia macellaria* después del tratamiento con el aceite esencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis*.

## Discusión

En un estudio realizado con larvas de la especie *C. macellaria*, los investigadores Cunha-e-Silva y Milward-de-Azevedo (1994), obtuvieron un peso medio para estas larvas de 0,056 g, peso muy parecido al obtenido en el presente trabajo para las larvas de los grupos controles, lo que sugiere la influencia del aceite en la reducción del peso de las larvas tratadas. Algunos autores se refieren a la acción tóxica, repelente y / o antialimentaria de los extractos obtenidos de plantas, que puede deberse a que actúan como insecticida, que en el sentido de la propia palabra, causan la muerte del insecto por intoxicación, y pueden actuar también como antialimentario o sea inhibiendo al insecto a iniciar la alimentación (Kathrina y Antonio 2004; Arias et al., 2017).

Como ya habíamos planteado el período de desarrollo larval fue mayor para los grupos tratados con el aceite esencial de *O. sanctum* que para los grupos controles. Este comportamiento puede estar relacionado con el hecho de que las larvas tratadas con el aceite esencial fueron más leves, o sea que la sustancia aplicada de alguna forma influyó la poca asimilación de nutrientes por las larvas lo que provocó una demora mayor para pasar al estadio de pupa. Es importante resaltar que la nutrición larval ejerce una fuerte influencia sobre el tamaño de los adultos, existiendo una correlación directa entre el tamaño del adulto y la tasa de oviposición (Thomas, 1993). Este tiempo de desarrollo larval obtenido para los grupos controles es similar al observado por Silva et al. (2012) para esta especie de moscas cuando determinaron un período larval promedio de  $4,17 \pm 0,13$  días.

En el estadio pupal el comportamiento presentó también diferencias, el control puro presenta diferencias estadísticas con todos los grupos tratados, siendo mayor el período promedio de desarrollo en comparación con los tratamientos. Algunos insecticidas botánicos pueden actuar en el sistema neuroendocrino, interfiriendo en los procesos normales de metamorfosis, siendo denominados de reguladores de crecimiento (Kathrina y Antonio, 2004).

Cuando se comparó este resultado con los que aparecen en la literatura, fue posible constatar que el comportamiento irregular evidenciado en la duración de la etapa larval ya fue evidenciado por otros autores, como por ejemplo, Khater y Khater (2009) al evaluar la actividad insecticida de cuatro plantas medicinales contra *L. sericata* (Diptera: Calliphoridae), concluyendo estos autores que algunos extractos de plantas pueden causar anomalías en larvas y pupas, asociando este comportamiento a posibles disturbios ocasionados en el sistema endocrino que podría interferir en los procesos fisiológicos ligados a la metamorfosis.

De acuerdo con D'Almeida et al. (2001), cuando se trata de la eficacia de sustancias o compuestos sobre individuos estudiados, los mejores parámetros a ser considerados, son la duración y la viabilidad (inverso de la mortalidad) del período de neolarva a adulto, pues los períodos larva y pupal son más influenciados por factores abióticos como temperatura, fotoperíodo y humedad relativa. También se debe considerar que a menudo ocurre una baja mortalidad en el período pupal, que puede ser explicado por el hecho de que ese período se caracteriza por grandes cambios internos y poca influencia de factores externos al metabolismo (Needham, 1929).

Al analizar el período completo de neolarva a adulto, se observó que todos los grupos tratados, diferían estadísticamente al compararlos con el grupo control puro. En todos los casos se obtuvo un período mayor de desarrollo que el obtenido por Silva et al. (2012) que observaron que el período total de desarrollo de *C. macellaria*, criadas en dieta de carne bovina en condiciones controladas (30°C día/28°C noche, 70 ± 10% UR y 12h de fotoperíodo) fue de 8,16 ± 0,054 días, lo que puede indicar que el aceite esencial de *O. sanctum* puede actuar como un regulador de crecimiento en esta especie.

Todos los grupos tratados tuvieron un comportamiento estable, con valores de razón sexual cercanos a 0,5 y en la misma franja que el grupo control según lo establecido por Fisher (1930). Estos resultados corroboran el estudio realizado por Cunha e Silva et al. (2010) al probar el extracto etanoico del tallo de *C. linearifolius* en la especie *C. macellaria* en el cual no observaron variaciones en los índices de razón sexual (Control: 1,52 / 1, 20mg / ml: 1,2 / 1, 40mg / mL: 1,03 / 1 y 60mg / ml: 1 / 1,15) en ninguna de las concentraciones en comparación con el grupo control. El mismo resultado que fue hallado por Dutok (2015) al evaluar el comportamiento de la razón sexual de esta especie después del tratamiento con el extracto acuoso bruto de semillas de *Pouteria mammosa*.

En todas las concentraciones evaluadas se obtienen valores notables de mortalidad aunque esta mortalidad fue independiente de la dosis de aceite empleada. Existe la posibilidad de explicar este comportamiento por un posible efecto del DMSO, sustancia usada como solvente. Notman et al. (2006) reportaron que el DMSO es capaz de inducir poros en la membrana, así como Andrey et al. (2007) indican que esta sustancia puede desbastar la expansión de una bicapa de fosfolípidos aumentando su fluidez. Este núcleo hidrofóbico puede explicar por qué el DMSO promueve la permeación de solutos, particularmente en entidades hidrofóbicas, hecho este que pudo aumentar la entrada del aceite al interior de las larvas independientemente de la concentración evaluada.

A pesar de cualquier explicación teórica, el aceite esencial en todas las concentraciones probadas la probó ser eficaz contra el desarrollo de la mosca *Cochliomyia macellaria* que

es una de las principales especies causantes de miasis cutáneas secundarias en animales y personas.

### Conclusiones

El aceite esencial de *Ocimum sanctum* var. *cubensis* mostró actividad insecticida contra la especie *Cochliomyia macellaria* afectando los parámetros masa corporal y duración del período de neolarva-adulto, causando además mortalidad en todas las concentraciones probadas, por lo puede considerarse como un insecticida botánico de menor impacto ambiental para el control alternativo de esta especie de moscas.

### Conflicto de intereses

Los autores declaran no tener conflicto de intereses.

### Agradecimientos

Este trabajo fue apoyado por el Instituto Oswaldo Cruz (IOC/FIOCRUZ); Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq); Fundação Carlos Chagas Filho de Amparo em Pesquisa del Estado de Río de Janeiro (FAPERJ); y la Coordinación de Aperfeiçoamento de Pessoal de Nível Superior con el Ministerio de Educación Superior de Cuba (CAPES – MES Cuba, proyecto número 130/11).

### Referencias Bibliográficas

- Abbott, W.S. (1925). A method of computing the effectiveness of an insecticide. J. Econ. Entomol., 18, 265–267.
- Aktar, Md. W., Sengupta, D., Chowdhury, A. (2009). Impact of pesticides use in agriculture: their benefits and hazards. Interdisc Toxicol., 2(1), 1–12.
- Almeida, J.E.M. y Batista-Filho, A. (2001). Banco de Microorganismos Entomopatogênicos. Biotecnologia Ciência e Desenvolvimento., 20, 30-33.
- Andrey, A. Gurtovenko, Jamshed A. (2007). Modulating the Structure and Properties of Cell Membranes: The Molecular Mechanism of Action of Dimethyl Sulfoxide. J. Phys. Chem. B., 111, 10453-10460.
- Arias, P. J., Gonzalo Silva, A., Figueroa, C. I. Fischer, G. S, Robles Bermúdez, A. J., Rodríguez-Maciel, C., Lagunes-Tejeda, A. (2017). INSECTICIDAL, REPELLENT AND ANTIFEEDING ACTIVITY OF POWDER AND ESSENTIAL OIL OF *Schinus molle* L. FRUITS AGAINST *Sitophilus zeamais* (Motschulsky). Chilean J. Agric. Anim. Sci., ex Agro-Ciencia, 33(2), 93-104.
- Arteaga, F. G., Rodríguez Diego, J.G., Olivares J.L. (2012). COMPORTAMIENTO DE *Cochliomyia hominivorax* (COQUEREL) Y RELACIÓN CON OTROS AGENTES CAUSANTES DE MYIASIS, EN UN CANTÓN DE LA REGIÓN DE MANABÍ, ECUADOR. Rev. Salud Anim. 34(1), 19-24.
- Badii Mohammad, H. Varela, S. (2008). Insecticidas Organofosforados: Efectos sobre la Salud y el Ambiente. Culcyt// Toxicología de Insecticidas, 5(28), 5-17.
- Benitez Trinidad, A. B, Herrera Moreno, J. F, Xotlanihua Gervacio, M. C, Bernal Hernández, Y.Y, Medina Díaz, I.M, Barrón-Vivanco, Briscia S.C, González Arias, A.C, Rojas García, A. E. (2018). PATRÓN DE USO DE PLAGUICIDAS Y

BIOMARCADORES BIOQUÍMICOS EN UNA POBLACIÓN DE FUMIGADORES URBANOS. Rev. Int. Contam. Ambie., 34, 61-71.

Bernardino Hernández, H. U., Torres Aguilar, H., Sánchez Cruz G., Reyes Velasco L., Zapién Martínez, A. (2019). Uso de plaguicidas en el cultivo de maíz en zonas rurales del Estado de Oaxaca, México. Rev. Salud ambient., 19(1), 23-31.

Buss, E. A., Park-Brown, S. G. (2002). Natural products for insect pest management. Gainesville: UF/IFAS,. Disponible en: <http://edis.ifas.ufl.edu/IN197>. Consultado en: 10 jun. 2019.

Cunha e Silva, S.L., de Carvalho, M.G., Andrade Gualberto, S., Santos Carneiro-Torres, D., Cruz Fernandes de Vasconcelos, K., Ferreira de Oliveira, N. (2010). Bioactivity of ethanolic stem extract of *Croton linearifolius* Mull. Arg. (Euphorbiaceae) on *Cochliomyia macellaria* (Diptera:Calliphoridae). Acta Veterinaria Brasilica, 4 (4), 252-258.

Cunha-E-Silva, S.L., Milward de Azevedo, E.M.V. (1999). Controle de qualidade de imaturos de *Cochliomyia macellaria* (Fabricius) (Diptera: Calliphoridae) em estoque. Parasitologia al Día, Santiago, 23, 1-2.

d'Almeida, J.M., Ferro, C.L., Fraga, M.B. (2001) Desenvolvimento pós-embriónico de *Chrysomya putoria* (Diptera: Calliphoridae) em dietas artificiais. Acta Biol Leopoldensia, 23, 4-7.

del Puerto Rodríguez, A.M., Suárez Tamayo, S., Palacio Estrada, D.E. (2014). Effects of pesticides on health and the environment. Revista Cubana de Higiene y Epidemiología, 52 (3), 372-387.

Dutok, C.M.S. Segurança e eficácia de extratos obtidos de *Pouteria mammosa* (L.) cronquist para o controle de dípteros muscoides. Doutorado em Biodiversidade e Saúde. Fundação Oswaldo Cruz. Instituto Oswaldo Cruz. 2015.

Environews Forum. Killer environment. Environ Health Perspect. (1999), 107 (2): 62-63.

Eyer, F., Felgenhauer, N., Jetzinger, E., Pfab R. y Zilker, T.R. (2004). Acute endosulfan poisoning with cerebral edema and cardiac failure. J. Toxicol. Clin. Toxicol., 42(6), 927-32.

Ferreira, M.J.M. (1983) Sinantropia de Calliphoridae (Diptera) em Goiania, Goiás. Revista Brasileira de Biologia, 43, 199-210.

Fisher, R.A. (1930). The Genetical Theory of Natural Selection, Clarendon Press, Oxford.

Flores-Villegas, M.Y, González-Laredo, R.F, Prieto-Ruíz, J.A, Pompa-García, M., Ordaz-Díaz, L.A y Domínguez-Calleros, P.A. (2019). Efficiency of the vegetal extract of *Datura stramonium* L. as insecticide for the control of the sawfly. Madera y Bosques. 25 (1): 1-11.

FUNASA. (2001). Controle de Vetores: procedimentos de segurança. Brasília: Ministério da Saúde.

García-Rojas, J.C., Robles-Bermúdez, A., Cambero-Campos, O.J. ,Carvajal-Cazola, C. R., Peña-Sandoval, G. R. (2017). Metabolic resistance to pesticides. Revista Bio Ciencias, 4(6), Article ID 04.06.01, 1- 16.

Guimarães, J.H., Papavero, N. & do Prado, A.P. (1983) As miíases na região neotropical (identificação, biologia, bibliografia). Revista Brasileira de Zoologia, 1, 239-416.

Guimarães, J.H., Papavero, N. (1999). Myiasis Caused by Facultative Parasites. In: Myiasis in man and animals in the Neotropical Region. Plêiade, Bibliographic database, São Paulo.35p.

- Gullan, P.J., Cranston, P.S. (2007). *Os Insetos: um resumo de entomologia*. São Paulo, Rocca.
- Hemingway, J., Ranson, H. (2000). Insecticide resistance in insect vectors of human disease. *Annu. Rev. Entomol.* 45:371–391.
- Isman, M.B. (1997). Neem and other botanical insecticides: barriers to commercialization. *Phytoparasitica, Rehovot.*, 25(4), 339- 344.
- Kathrina, G.A, Antonio, L.O.J. Controle biológico de insectos mediante extractos botánicos. (2004). In: Carball, M.; Guaharay, F. (Ed.). *Control biológico de plagas agrícolas*. Managua: CATIE, p. 137-160. (Serie Técnica. Manual Técnico/CATIE, 53).
- Khater Hanem, F., Khater, D. F. (2009). The insecticidal activity of four medicinal plants against the blowfly *Lucilia sericata* (Diptera: Calliphoridae). *International Journal of Dermatology*, 48, 492– 497.
- Klaassen, C.D, Rozman, K. (1991). Absortion, distribution and excretion of toxicants. In: Casarrett; Doull's Toxicology: The basic science of poisons. New York: Mc Graw-Hill.
- Litjens, P., Lessinger, A. C., Lima de Azeredo Espin, A. M. (2001). Characterization of the screwworm flies *Cochliomyia hominivorax* and *Cochliomyia macellaria* by PCR-RFLP of mitochondrial DNA. *Medical and Veterinary Entomology* 15, 183-188.
- López Martínez, G., Paredes Céspedes, D.M., Rojas García, A.E., Medina Díaz, I.M., Barrón-Vivanco Briscia, S.C., González Arias, A.C., Bernal Hernández, Y.Y. (2018). IMPLICACIÓN DEL CONTEXTO SOCIOECONÓMICO EN LA EXPOSICIÓN A PLAGUICIDAS EN JORNALEROS HUICHOS. *Rev. Int. Contam. Ambie.*, 34, 73-80.
- Mathew, N., Anitha, M.G., Bala, T.S.L., Sivakumar, S.M., Narmadha, R. y Kalyanasundaram, M. (2009). Larvicidal activity of *Saraca indica*, *Nystanthes arbortristis* and *Clitoria ternatea* against three mosquito vector species. *Parasitology Res.* 104: 1017–1025.
- Mendonça, P.M, Lima, M.G, Albuquerque, L.R.M., Carvalho, M.G y Queiroz, M.M.C. (2011). Effects of latex from “Amapazeiro” *Parahacornia amapa* (Apocynaceae) on blowfly *Chrysomya megacephala* (Diptera: Calliphoridae) post-embryonic development. *Veterinary Parasitology*, 178,379-382.
- Molina, S.C., Mendonça, P.M., Reyes, B., Queiroz, M.M.C., Escalona, J.C., García, J., Guisado, F. (2018). Effects of *Persea americana* Mill. seed extracts on the postembryonic development of *Musca domestica* (Diptera: Muscoide). *Journal of Pharmacy & Pharmacognosy Research*, 6 (2), 96-107.
- Mörner, J., Bos, R., Fredrix, M. et al. (2002). Inter-Organization Programme for the Sound Management of Chemicals, World Health Organization. Reducing and eliminating the use of persistent organic pesticides: guidance on alternative strategies for sustainable pest and vector management / Johan Mörner, Robert Bos and Marjon Fredrix. Geneva: IOMC. <https://apps.who.int/iris/handle/10665/67337>. Consultado en: 6 mayo 2019.
- Needham D. M. MA. THE CHEMICAL CHANGES DURING THE METAMORPHOSIS OF INSECTS. First published: October 1929 <https://doi.org/10.1111/j.1469-185X.1929.tb00613>.
- Notman, R., Noro, M.G., O'Malley, B., Anwar, J. (2006). Molecular basis for dimethylsulfoxide (DMSO) action on lipid membranes. *J Am Chem Soc.*, 128, 13982–1398.



- Obeng-Ofori, D., Reichmuth, Ch. (1997). Bioactivity of eugenol, a major component of essential oil of *Ocimum suave* (Wild.) against four species of stored-product Coleoptera. *International Journal of Pest Management.*, 43,89-94.
- Pattanayak, P., Behera, P., Das, D., Panda, S.K. (2010). *Ocimum sanctum* Linn. A reservoir plant for therapeutic applications: An overview. *Pharmacogn Rev.*, 4, 95–105.
- Peter, R.J., Van den Bossche, P., Penzhorn, B.L., Sharp, B. (2005). Tick, fly, and mosquito control—Lessons from the past, solutions for the future. *Vet Parasit.*, 132, 205–215.
- Queiroz, M.M.C, Milward-de-Azevedo, E.M.V. (1991). TÉCNICAS DE CRIAÇÃO E ALGUNS ASPECTOS DA BIOLOGIA DE *CHRYSOMYA ALBICEPS* (WIEDEMANN) (DIPTERA, CALLIPHORIDAE), EM CONDIÇÕES DE LABORATÓRIO. *Revista bras. Zool.*, 8 (1/2/3/4), 75-84.
- Rashid, Md.H.Al, Banerje, A., Jyoti, M.N. (2013). The queen of herb with potent therapeutic constituent in various disease states: A reappraisal. *International Journal of Phytomedicine*, 5 (2), 125–130.
- Ritter, L., Solomon, K.R., Forget, J., Stemeroff, M., O’leary C. (1995). A Review of Selected Persistent Organic Pollutants. Draft Interim Report: International Program on Chemical Safety, WHO, Geneva, Switzerland,.
- Silva, D.C, Aguiar, C.V.M., da Cunha e Silva, S.L., Carvalho, R.P., Gonzalo, E.M.B. (2012). Desenvolvimento pós-embrionário de *Cochliomyia macellaria* (Fabricius) (Diptera: Calliphoridae), criada em duas dietas naturais, sob condições controladas. *Biotemas*, 25 (4), 131-137.
- Sobrino Jiménez, J., Fernandez Valero, A., Ortega Mesequer, I., Castellanos González, L. (2016). Insecticide effect of the extract of *Furcraea hexapetala* (Jacq.) Urban on *Plutella xylostella* L. *Centro Agrícola*, 43 (1), 85-90.
- Sukontason, K.L., Narongchal, P., Sripakdee D, Boonchu, N., Chaiwong, T., Ngern-Klun, R., Piangjai, S., Sukontason, K. First report of human myiasis caused by *Chrysomya megacephala* and *Chrysomya rufifacies* (Diptera: Calliphoridae) in Thailand, and its implication in forensic entomology. *Journal of Medical Entomolgy*. 2005; 42: 702–704.
- Tawatsin, A., Asavadachanukorn, P., Thavara, U., Wongsinkongman, P., Bansidhi, J., Boonruad, T., Chavalit-tumrong, P., Soonthornchareonno, N., Komalamisra, N., Mir, S.M. (2006). Repellency of essential oils extracted from plants in Thailand against four mosquito vectors (Diptera: Culicidae) and oviposition deterrent effects against *Aedes aegypti* (Diptera: Culicidae). *Southeast Asian J Trop Med Public Health.*; 37(5): 915-931.
- Thomas Cabianca, A., Ferrer Paris, J.R. (2015). Primer reporte de la especie exótica *Chrysomya rufifacies* Macquart 1844 y nuevos registros de *C. putoria* Wiedemann 1818 (Diptera: Calliphoridae) para Venezuela. *Revista de invasiones biológicas de América Latina y el Caribe*; 1: 4-9.
- Thomas, D.B. (1993). Fecundity and oviposition in laboratory colonies of the screwworm fly (Diptera, Calliphoridae). *Journal of Economic Entomology*, 86 (5), 1464-1472.
- Vieira, P.C., Mafezoli, J., Biavatti, M.W. Inseticidas de Origem Vegetal. In: Ferreira, J. T. B.; Corrêa, A. G.; Vieira, P. C. (org.). *Produtos Naturais no Controle de Insetos*. 1ª ed. São Carlos: Editora da UFSCar. 2001. Cap. 2: 23 – 45.
- WHO. (1990). Public Health Impact of Pesticides Used in Agriculture. World Health Organization, Geneva, 88.

Zaragoza-Bastida, A., Valladares-Carranza, B., Ortega-Santana, C., Zamora-Espinosa, J., Velázquez-Ordoñez, V., Aparicio-Burgos, J. (2016). Implications of the use of organochlorine in the environment, and public health. *AbanicoVet.*, 6 (1), 43-55.

Zumpt F. (1965). *Myiasis in man and animals in the Old World*. Butterworths, London. 267p.

Zurita Vásquez, H. et al. (2017). Eficiencia del uso de plantas insecticidas en el control del gorgojo del maíz, *Sitophilus zeamais* Motschulsky, (Coleoptera: Curculionidae). *Investigación Agraria*, 19 (2),120-126.