

Efecto de un suplemento vitamínico y tres especies de plantas alimenticias (Fabaceae), en la producción de mariposas *Morpho helenor* (Nymphalidae: Lepidoptera)

Olivier Castro Morales, Julio M. Arias-Reverón, Arnoldo Gadea-Rivas & Luis Alberto Camero Rey

Sede San Carlos, Instituto Tecnológico de Costa Rica, 223-21001 Alajuela, San Carlos, Ciudad Quesada; olingo99@yahoo.com, julio.arias@ucr.ac.cr, agadea@itcr.ac.cr, acamero@itcr.ac.cr

Recibido 01-VI-2017 • Corregido 02-VIII-2017 • Aceptado 03-VIII-2017

ABSTRACT: Effect of a vitamin supplement and three species of food plants (Fabaceae) on the production of *Morpho helenor* butterflies (Nymphalidae:Lepidoptera). Little has been published on the use of artificial diets for the production of butterflies in the Nymphalidae family. We evaluated the effect of a commercial vitamin supplement called Farvital - 18, composed of amino acids, vitamins and electrolytes, on the production of the butterfly *Morpho helenor*. This supplement was applied on three host plants from the family Fabaceae: *Lonchocarpus oliganthus*, *Erythrina berteroana* and *Arachis pintoi*. We analyzed the duration of the larval stages, the growth rate of the caterpillars at each stage, the survival rate of the caterpillars, pupal weight, and quality and quantity of pupae obtained. *Lonchocarpus oliganthus* without and with the addition of vitamin supplement produced larger caterpillars, higher survival rate, shorter larval stage duration, and produced heavier and better quality pupae. *Arachis pintoi* with and without vitamin supplement produced pupae of lower weight. Males fed on *Lonchocarpus oliganthus* hatched faster but for females the food did not make any difference. Independent of the diet used for the 600 initial larvae, 371 pupae were produced (61,83%). Of the total pupae obtained, 3,63% did not emerge and 88% of the pupae were A quality. The greatest adult emergence occurred between days 14 and 15 of the pupa formation. The pupae of females were heavier than males. The native plant *Lonchocarpus oliganthus* gave better yields in the production of butterflies *Morpho helenor*.

Key words: Host plant, caterpillar, pupae, butterfly, *Morpho helenor*, lepidoptera, production butterflies, nutritional supplement.

RESUMEN: El uso de dietas artificiales en la producción de mariposas ha sido poco estudiado en la familia Nymphalidae, en este experimento evaluamos el efecto de un suplemento vitamínico comercial llamado Farvital - 18, compuesto por aminoácidos, vitaminas y electrolitos, en la producción de mariposas *Morpho helenor*, el suplemento se aplicó en tres plantas hospederas de la familia Fabaceae: *Lonchocarpus oliganthus*, *Erythrina berteroana* y *Arachis pintoi*, el tamaño de la muestra fue de 25 orugas para cada uno de los seis tratamientos, realizamos cuatro repeticiones, analizamos el tiempo del ciclo larval, la tasa de crecimiento de las orugas en cada estadio, la tasa de supervivencia de las orugas y en las pupas analizamos el peso, calidad y cantidad obtenida. La planta de *Lonchocarpus oliganthus* sin y con la adición del suplemento vitamínico produjo orugas de mayor tamaño, mayor tasa de sobrevivencia, el ciclo larval fue más corto, produjo pupas más pesadas y de mejor calidad. La planta de *Arachis pintoi* con y sin suplemento vitamínico, produjo pupas de menor peso. Los machos alimentados con *Lonchocarpus oliganthus* eclosionaron más rápido y en las hembras el alimento no causó ninguna diferencia. Independiente de la dieta utilizada, de las 600 larvas iniciales, se produjeron 371 pupas, con un rendimiento del 61,83%. Del total de las pupas formadas el 3,63% no eclosionó y el 88% de las pupas fueron calidad A. La mayor eclosión de adultos fue entre los días 14 y 15 de formada la pupa. Las pupas de las hembras son más pesadas que los machos. La planta nativa *Lonchocarpus oliganthus* dio mejores rendimientos en la producción de mariposas *Morpho helenor*.

Palabras clave: Planta hospedera, oruga, pupa, mariposa, *Morpho helenor*, lepidóptera, producción de mariposas, suplemento nutricional.

Las mariposas del género *Morpho*, son exclusivas del Neotrópico, *Morpho helenor* es una de las mariposas tropicales más atractivas, por su coloración azul metálico y por su tamaño (64-74mm) (DeVries, 1987; Corrales, 1999).

La mariposa *Morpho helenor* no está incluida en ninguna categoría de conservación (CITES, 2016). Tampoco está incluida en el Convenio de Conservación de Especies

Silvestres Migratorias (CMS, 2016) y en la Lista Roja de Especies Amenazadas de la UICN no ha sido evaluada (UICN, 2016).

Morpho helenor es una especie de mariposa polífaga, esta puede alimentarse de: *Lonchocarpus guatemalensis*, *L. oliganthus*, *Machaerium acuminatum*, *M. biovulatum*, *M. regelii*, *M. floribundum*, *Andira inermis*, *Heteropteris*

laurifolia, *Platymiscum parviflorum*, *Dalbergia retusa*, *Dioclea wilsoni*, *Mucuna sp* (Young, 1978; DeVries, 1987; Corrales, 1999; Janzen & Hallwachs, 2001).

La dependencia de las orugas hacia plantas hospederas específicas, combinada con la función de los adultos como polinizadores de algunas plantas, liga estrechamente a las mariposas con la diversidad y estado de su hábitat natural (Young & Muyschondt, 1973).

Las mariposas adultas localizan las fuentes de alimento y las plantas hospederas adecuadas para la oviposición, por medio de estímulos olfativos (Visser, 1986). A partir de olores volátiles recogidos de las hojas, las hembras pueden ser estimuladas para poner sus huevos (Sourakov, Duehl & Sourakov, 2012).

Las orugas de mariposas almacenan y distribuyen las sustancias necesarias para el crecimiento en la etapa adulta, gracias a los compuestos extraídos de las plantas hospederas (Telang, Booton, Chapman & Wheeler, 2001; Fischer, O'Brien & Boggs, 2004; Claro & Ruiz, 2010).

Las dietas artificiales han sido estudiadas con lepidópteros de la familia Noctuidae. (Hervet, Laird & Floate, 2016), *Phyciodes phaon* (Nymphalidae) (Hanife & Nation, 2004) y en *Battus polydamas polydamas* (Nymphalidae) (Claro & Ruiz, 2010).

Se eligió evaluar las plantas alimenticias de *Arachis pintoii*, *Erythrina berteroana* y *Lonchocarpus oliganthus* para validar la hipótesis que existe entre los productores de mariposas donde algunos suponen que las dos primeras plantas son mejores para producir *Morpho helenor*, que *Lonchocarpus oliganthus*. En esta investigación se estudió una nueva alternativa en la producción de pupas *Morpho helenor* (Nymphalidae), utilizando plantas silvestres e introducidas, adicionando un suplemento vitamínico como dieta artificial, para evaluar en las orugas: el desarrollo en cada estadio larval, tasa de sobrevivencia, calidad y cantidad de las pupas de *Morpho helenor* (Nymphalidae), bajo condiciones de laboratorio.

METODOLOGÍA

La investigación se realizó durante los meses de agosto del 2011 a enero del 2012, en el laboratorio del mariposario EcoTEC, del Instituto Tecnológico de Costa Rica (TEC), Sede Santa Clara, ubicado en la provincia de Alajuela, Cantón San Carlos, Distrito Florencia, caserío de San Clara, en las coordenadas 10°21'52.9 N y 84°31'28.4" W, a una altitud de 185m.s.n.m., en una zona de vida de Bosque Tropical Húmedo de Premontano (Hartshon, 1991).

En el experimento se usó tres especies de plantas alimenticias de la familia Fabaceae: *Lonchocarpus oliganthus*, la cual es una especie nativa silvestre y fue la planta control, *Erythrina berteroana* y *Arachis pintoii*. Estas plantas fueron sembradas con antelación cerca del laboratorio, en recipientes plásticos de 5L de capacidad y criadas en un vivero cerrado con malla de sarán negro, con una luminosidad del 50%. Las plantas se dividieron en dos grupos para evitar que cuando se aplique el suplemento vitamínico no se mezclen con las que no poseen suplemento.

Antes de colocar las orugas en las plantas alimenticias, a un grupo de tres plantas alimenticias (*Lonchocarpus oliganthus*, *Erythrina berteroana* y *Arachis pintoii*) se le agregó un suplemento vitamínico comercial llamado Farvital – 18, para potenciar los nutrientes en las plantas, este suplemento está compuesto por aminoácidos, vitaminas y electrolitos.

El suplemento se aplicó cada tres días con un atomizador manual, en una concentración de 25 gotas por litro, la escogencia de la concentración se realiza según pruebas anteriores y previniendo que las orugas no se intoxiquen, la planta debe quedar completamente húmeda. Para completar el ensayo se debe disponer de otras tres plantas alimenticias de las especies antes indicadas, pero a estas no se le agrega nada, las cuales formaran el grupo de plantas alimenticias sin suplemento vitamínico.

Para homogenizar el experimento, se usó orugas con no más de 24 horas de haber eclosionado entre una y otra. A cada especie de planta alimenticia se le colocó un total de 25 orugas de *Morpho helenor*.

Cada especie de planta alimenticia con suplemento vitamínico y sin suplemento, fueron colocadas individualmente en cajas de 50 x 50 x 90cm, con marco de madera y forradas con malla sarán de 32 x 32 huecos por pulgada cuadrada, las cajas poseen una puerta en uno de sus costados para manipular las plantas y a las orugas. Las plantas fueron remplazadas cuando presentaban poco follaje, para no manipular las orugas con la mano, se cortó la hoja donde estaba la oruga y se colocó en la nueva planta. Las orugas tuvieron acceso al alimento *ad libitum*.

Las cajas se distribuyeron al azar dentro del laboratorio, para cada repetición se requiere seis cajas y se realizaron 4 repeticiones. Para esta investigación se requirió un total de 600 orugas.

Se utilizó la cápsula cefálica como unidad de medición, para determinar el tamaño de la oruga (Antunes, Menezes Jr., Tavares & Moreira, 2002; Irigaray, Moreno, Pérez Moreno & Marco, 2006). Se recolectaron las cápsulas cefálicas cada tres días y se anotó la fecha del evento,

se midió el ancho de la cápsula cefálica con un calibrador ($\pm 0,01\text{mm}$) en cada uno de sus estadios.

Se evaluó la tasa de supervivencia de las orugas en cada uno de los estadios larvales, se realizaron conteos de las orugas vivas cada tres días. Las orugas muertas no fueron reemplazadas.

Para determinar cuántos días tarda cada oruga en lograr llegar al estadio de pupa, en cada uno de los tratamientos, se midieron las variables establecidas desde el día que son colocadas las orugas en la planta hospedera, hasta el día que se transforma completamente la pupa. Veinticuatro horas después de formada la pupa, se pesó individualmente en una balanza electrónica ($\pm 0,02\text{g}$).

Para evaluar de la calidad de la pupa, se utilizaron dos criterios: pupas que logran formarse correctamente, se adhieren bien a su seda y no presentan ningún daño en su cutícula son de calidad A y pupas que logran su formación, pero posee algún daño en su cutícula son calidad B.

El sexo se determinó por medio de los órganos genitales externos del adulto, esto se realizó después de que emergió el adulto de la pupa.

Se registró la temperatura dentro y fuera de los cajones, cada tres días entre las diez de la mañana y las dos de la tarde, como también, la humedad relativa, para determinar las condiciones climáticas en el momento del experimento.

El análisis de los datos se realizó por medio del programa InfoStat-Statistical. Para la calidad de las pupas se realizará por medio de tabla de contingencia Chi-cuadrada. Para determinar el efecto del alimento en cada estadio larval, la tasa de crecimiento de la oruga, supervivencia de las orugas, peso las pupas, se realizaron un análisis de varianza (ANDEVA). Para determinar los días que tarda la mariposa en estado de pupa según el sexo y la diferencia de peso de la pupa según el sexo, se utilizó la prueba de T-student. Todas con un nivel de significancia del 0,05.

RESULTADOS

La temperatura media durante el experimento dentro de los cajones, donde estaban las orugas y la planta alimenticia fue de $27,4^{\circ}\text{C}$, con una mínima promedio de $23,4^{\circ}\text{C}$ y una máxima de $31,3^{\circ}\text{C}$, la humedad relativa promedio fue de 67,6%. Con una humedad mínima promedio de 47,6% y la humedad máxima promedio fue de 84,6%

Las orugas alimentadas con *Arachis pinto* sin suplemento vitamínico, en el I estadio larval, produjeron

capsulas cefálicas de mayor tamaño (ANDEVA: $p = 0,0016$; $gl = 2$; $\bar{X} = 1,84\text{mm}$; D.E. = 0,17) (Fig. 1).

Durante el II estadio larval *Lonchocarpus oliganthus*, provocó que las capsulas cefálicas de las orugas tuvieron un menor crecimiento (ANDEVA: $p = 0,0066$; $gl = 2$; $\bar{X} = 2,40\text{mm}$; D.E. = 0,28) y el suplemento vitamínico no provocó ningún efecto (ANDEVA: $p = 0,4420$; $gl = 1$).

Para el III estadio larval las orugas alimentadas con *Lonchocarpus oliganthus* sin suplemento vitamínico presentaron un mayor crecimiento (ANDEVA: $p = 0,0209$; $gl = 2$; $\bar{X} = 4,00\text{mm}$; D.E. = 0,53).

En el IV estadio larval, las orugas alimentadas con la planta *Lonchocarpus oliganthus* (ANDEVA: $p < 0,0001$, $gl = 2$;) sin ($\bar{X} = 5,56\text{mm}$, D.E. 0,34) y con ($\bar{X} = 5,26\text{mm}$, D.E. 0,36) produjeron capsulas cefálicas de mayor tamaño. En el V estadio larval se mantuvo el mismo patrón para esta planta (ANDEVA: $p < 0,0001$; $gl = 2$) con ($\bar{X} = 7,04\text{mm}$, D.E. 0,37) y sin ($\bar{X} = 5,03\text{mm}$, D.E. 0,40) suplemento vitamínico. (Fig. 1).

La supervivencia de las orugas de *Morpho helenor* en el I estadio larval no se evidenció ningún efecto, en ninguno de los tratamientos a que fueron sometidas (ANDEVA: $p = 0,0739$, $gl = 2$), lo mismo ocurrió en el II estadio larval (ANDEVA: $p = 0,6754$; $gl = 2$).

Durante el III estadio la planta *Lonchocarpus oliganthus* con suplemento vitamínico fue la que presentó una sobrevivencia mayor (ANDEVA: $p < 0,0001$, $gl = 2$; $\bar{X} = 19,90$ larvas; D.E. = 1,45).

Para el IV estadio larval, la tasa de sobrevivencia de las orugas fue mayor en la planta *Lonchocarpus oliganthus* (ANDEVA; $p < 0,0001$; $gl = 2$); con ($\bar{X} = 18,58$ larvas; D.E. 1,38) y sin ($\bar{X} = 17,80$ larvas; D.E. 1,69) suplemento vitamínico. En el V estadio larval se mantuvo el mismo patrón para esta misma planta (ANDEVA: $p < 0,0001$; $gl = 2$) con ($\bar{X} = 18,23$ larvas, D.E. 2,09) y sin ($\bar{X} = 17,73$ larvas, D.E. 1,39) suplemento vitamínico. (Fig. 2).

Las orugas alimentadas con *Arachis pinto* sin suplemento vitamínico fueron las que demoraron menos días en completar el I estadio larval (ANDEVA: $p = <0,0001$; $gl = 2$; $\bar{X} = 6,53$ días; D.E. = 1,44), el mismo comportamiento se dio en el II estadio larval (ANDEVA: $p = <0,0001$; $gl = 2$; $\bar{X} = 13,81$ días; D.E. = 2,54).

Para el III estadio larval las orugas alimentadas con *Lonchocarpus oliganthus* con suplemento vitamínico, fueron las que tardaron menos días en completar este estadio (ANDEVA: $p = <0,0001$; $gl = 2$; $\bar{X} = 19,17$ días; D.E. = 2,66).

Durante el IV estadio larval las orugas alimentadas con *Lonchocarpus oliganthus* (ANDEVA: $p = <0,0001$, $gl = 2$) sin (29,56 días; D.E. = 2,14) y con ($\bar{X} = 29,83$ días;

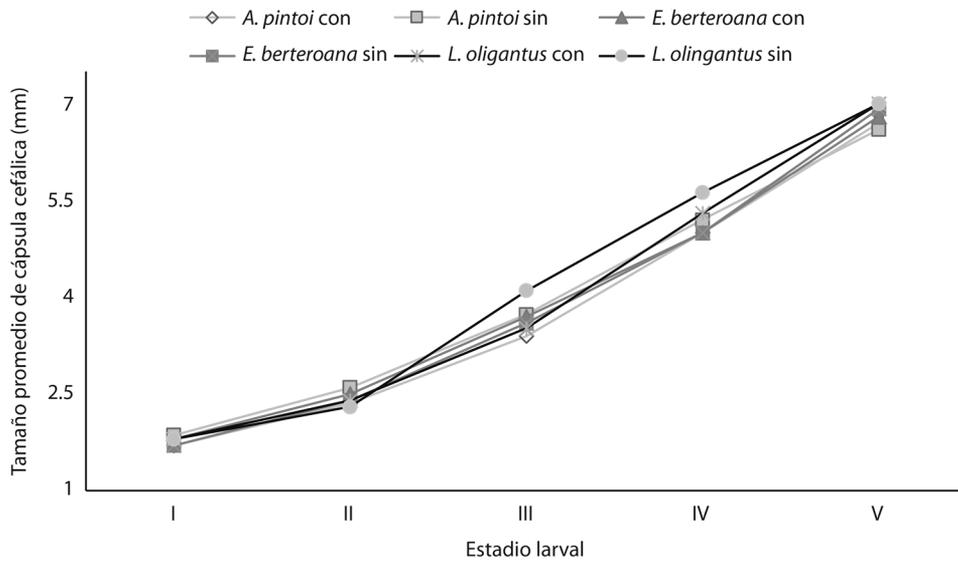


Fig. 1. Tamaño promedio de la cápsula cefálica, en cada estadio larval de *Morpho helenor*, alimentadas sobre tres especies de plantas alimenticia en presencia (con) o en ausencia (sin) de un suplemento vitamínico.

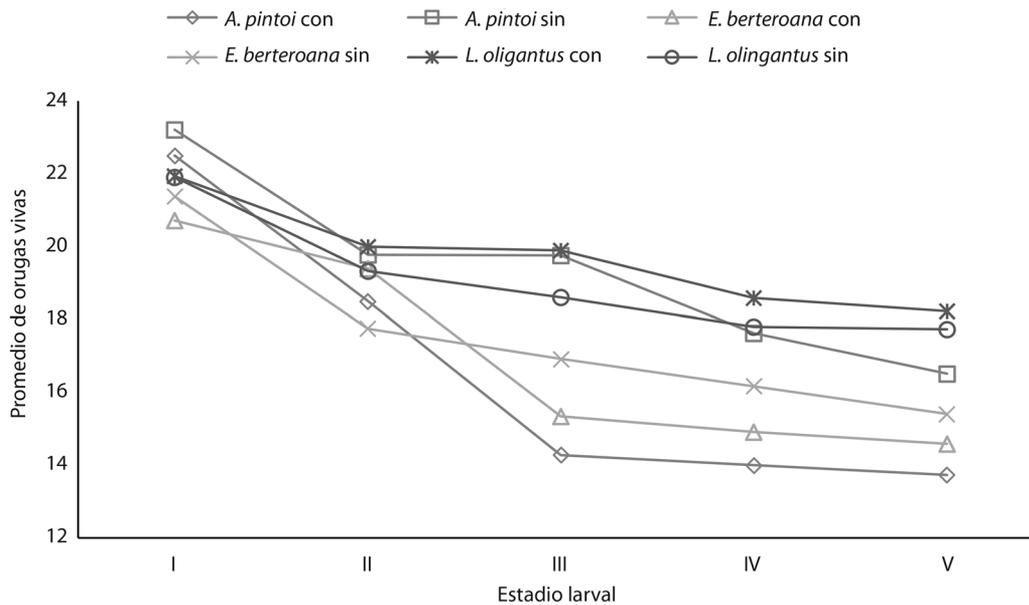


Fig. 2. Supervivencia de orugas de *Morpho helenor*, en cada estadio larval, alimentadas sobre tres especies de plantas alimenticia en presencia (con) o en ausencia (sin) de un suplemento vitamínico.

D.E. = 3,20) suplemento vitamínico, tardaron menos días en alcanzar este estadio. En el V estadio larval se mantuvo este comportamiento para la misma planta (ANDEVA: $p < 0,0001$, $gl = 2$) con ($\bar{X} = 35,44$ días; D.E. = 1,07) y sin ($\bar{X} = 37,23$ días; D.E. = 1,32) suplemento vitamínico (Cuadro 1).

Los machos en promedio tardaron menos días en eclosionar de la pupa ($\bar{X} = 14,18$ días; D.E. = 1,42), que

las hembras ($\bar{X} = 14,72$ días; D.E. = 1,64) (T-student: $p = 0,0008$; $gl = 1$).

Los machos alimentados con *Lonchocarpus oliganthus*, tardaron menos días en eclosionar de la pupa (ANDEVA: $p = 0,0073$; $gl = 2$; $\bar{X} = 13,81$ días; D.E. = 1,28), que los demás machos, el suplemento vitamínico no provocó ningún efecto (ANDEVA: $p = 0,5039$; $gl = 2$) (Cuadro 2).

CUADRO 1

Días promedio que tardó la oruga de *Morpho helenor*, en cada estadio larval, sobre tres especies de planta alimenticias con y sin la adición de un suplemento vitamínico (los números en negrilla son estadísticamente diferentes).

Planta	Suplemento	Estadio larval				
		I	II	III	IV	V
<i>Arachis pintoi</i>	Presente	7,24	14,28	23,11	32,60	39,29
	Ausente	6,53	13,81	20,62	31,54	38,67
<i>Erythrina berteroana</i>	Presente	8,80	15,83	22,63	33,17	38,84
	Ausente	8,55	16,11	23,08	32,00	37,98
<i>Lonchocarpus oliganthus</i>	Presente	7,09	14,89	19,17	29,83	35,44
	Ausente	7,56	14,30	21,49	29,56	37,23

En las hembras no se dio ninguna diferencia significativa en los días que dura en eclosionar de la pupa, debido a la alimentación recibida (ANDEVA: $p = 0,2191$; $gl = 2$), tampoco se encontró ningún efecto del suplemento vitamínico (ANDEVA: $p = 0,0596$; $gl = 2$).

CUADRO 2

Días promedio que tardó en eclosionar la pupa de *Morpho helenor* según la alimentación recibida y el sexo.

Planta	Suplemento	Días en pupa	
		Macho	Hembra
<i>Arachis pintoi</i>	Presente	14,82	15,20
	Ausente	14,14	15,05
<i>Erythrina berteroana</i>	Presente	13,97	14,00
	Ausente	14,70	15,26
<i>Lonchocarpus oliganthus</i>	Presente	13,66	14,32
	Ausente	13,97	14,76

De 600 orugas iniciales usadas en esta investigación, se produjeron un total de 371 pupas, para un rendimiento del 61,83%. De estas el 88%, fueron pupas de primera calidad (calidad A), y el 12% fueron pupas con algún daño estructural (calidad B) (Cuadro 3), estas proporciones son significativamente diferentes (Chi cuadrado: $p < 0,0001$, $gl = 1$, $n = 358$). Del total de pupas formadas el 3,63% no lograron eclosionar por diferentes motivos tales como: justo en el momento de eclosionar la mariposa se cae o por su mala formación no logran eclosionar.

Entre los días 14 y 15 de haberse formado la pupa, es cuando se da la mayor eclosión de mariposas, independientemente de la calidad de pupa. Existiendo diferencias significativas en los intervalos de eclosión (Chi cuadrado: $p = 0,0413$, $gl = 1$).

La clase de alimento recibido por las orugas, no afectó la producción de pupas de calidad A (Chi cuadrado: $p = 0,6966$, $gl = 2$) ni a la calidad B (Chi cuadrado: $p = 0,6903$, $gl = 2$).

Las pupas de *Morpho helenor* que produjeron machos en promedio son menos pesadas ($\bar{X} = 2,50g$; D.E. = 0,29), que las hembras ($\bar{X} = 3,37g$; D.E. = 0,42), existiendo una diferencia significativa en la relación del peso de los machos con respecto a las hembras (T-student: $p < 0,0001$; $gl = 1$).

Las orugas alimentadas con planta de *Arachis pintoi*, produjeron pupas de machos de menor peso, sin suplemento vitamínico ($\bar{X} = 2,36g$; D.E. = 0,22) y con ($\bar{X} = 2,40g$; D.E. = 0,30), siendo significativamente diferentes a los otros tratamientos (ANDEVA: $p < 0,0001$; $gl = 2$). Este tratamiento, provocó el mismo efecto en las pupas de hembras alimentadas con *A. pintoi* con ($\bar{X} = 3,13g$; D.E. = 0,10) y sin ($\bar{X} = 3,20g$; D.E. = 0,06) suplemento vitamínico (ANDEVA: $p < 0,0001$; $gl = 2$).

DISCUSIÓN

El tamaño de la capsula cefálica para las orugas de *Morpho helenor* utilizadas en esta investigación fueron influenciadas por la alimentación, al igual que lo mencionado por otros autores (Savopoulou-Soultani & Tzanakakis, 1990; Goldson, McNeill, Proffitt & Baird, 2001; Pappers, Dommelen, Velde & Ouborg, 2001). Otros factores que pueden influenciar en el crecimiento de los insectos son la temporada, la generación, el parasitismo, sexo y temperatura (Nealis, 1987; Margaix & Garrido, 2000; Frouz, Ali & Lobinske, 2002).

Las cápsulas cefálicas de muchas especies de mariposas no presentan solapamiento en el tamaño, según el estadio, poseen un crecimiento geométrico entre los estadios (Antunes et al., 2002), (Kaminski, Tavares, Ferro & Moreira, 2002; Tavares, Kaminski, & Moreira, 2002) similar a lo encontrado en esta investigación para *Morpho helenor*, donde el crecimiento de la cápsula cefálica aumentó conforme la oruga cambia de estadio.

En un estudio realizado por Young (1978) con *Morpho peleides* (*Morpho helenor*) en Estados Unidos con huevos de mariposas producidos en Costa Rica, los tamaños de las cápsulas cefálicas fueron menores a las encontradas en esta investigación, independientemente del tratamiento al que fueron sometidas.

El ciclo larval de *Morpho helenor* fue estudiado por Ortiz-Martinez, Morales-Velasco, Tobar-Mesa (2015) y determinaron que en los cinco estadios larvales tardó 86 días, a una temperatura promedio de 23,5°C. En esta investigación el desarrollo del ciclo larval fue considerablemente más rápido, ya que tardó en promedio de 35 a 39 días a una temperatura promedio de 27,4°C.

El tiempo que tardan las orugas en estadio larval ha sido estudiado en varias especies del género *Morpho* tales como: *Morpho rhodopteron nevadensis* que tarda un total de 157 días (Montero & Ortiz, 2010); *Morpho menelaus godartii*, dura entre 145 a 160 días (Guerra Serrudo & Ledezma Arias, 2008); *Morpho amathonte* tiene un ciclo larval de 87 días (Constantino, 1997); *Morpho macrophthalmus* tardó 49 días y *M. peleides telamon* 42 días (Constantino & Corredor, 2004).

Las composiciones químicas de las plantas alimenticias pueden influenciar en el desarrollo de los insectos, de acuerdo a su efecto en el comportamiento de los insectos (Claro, Correa, Duque & Ruiz, 2007). En esta investigación el tamaño de las orugas fue influenciado por el alimento recibido, concordando con lo que propone Hochuli (2001) y Ojeda Avila, Wood & Raguso (2003).

Las pupas de *Morpho helenor* tardan entre 13 y 15 días en ese estadio (Young, 1978; Constantino & Corredor, 2004), siendo igual a lo determinado en esta investigación. En otras especies de la subfamilia Morphinae puede variar, por ejemplo: *Morpho macrophthalmus* y *M. peleides* el estadio de pupa tarda 14 días, para ambas especies, en *Morpho menelaus godartii*, tarda en pupa de 23 a 35 días (Guerra Serrudo & Ledezma Arias, 2008). La mariposa *Morpho amathonte* dura en pupa 19 días (Constantino, 1997) y *Caligo illioneus* tiene un intervalo entre los 13 y 15 días en estadio de pupa, (Penez, Aiello & Srygley, 1999), semejante al encontrado en esta investigación para *Morpho helenor*.

El alimento en la etapa inmadura de los insectos influirá en la variación de peso, el tiempo para el desarrollo, supervivencia y tamaño del adulto (Felipe & Zucoloto, 1993). En esta investigación esto se reflejó en la producción de pupas ya que la mayoría fueron de calidad A.

Las mariposas en la naturaleza logran llegar al estado adulto alrededor de 5%, pero cuando se crían en condiciones controladas o cautiverio se puede lograr que entre 85 y 95% logren ser adultos (Constantino, 1996),

en nuestra investigación, se logró un promedio general del 61,83%, independiente de la planta alimenticia o del tratamiento. Sin embargo, la producción de pupas de *Morpho helenor* en plantas *Lonchocarpus oliganthus*, presentaron un promedio de 69% inferior a los rangos mencionados por Constantino (1996).

El porcentaje de producción de pupas calidad A de *Morpho helenor* obtenidas en esta investigación (88%), fue semejante al encontrado por Calvo (1999), para la mariposa *Caligo atreus* (90,2%).

Se determinó dimorfismo sexual en las pupas de *Morpho helenor*, donde las hembras son más pesadas que los machos, similar a lo que se encontró para: *Tecia solanivora* (Lepidoptera: Gelechiidae), (Rincón Rueda & López-Ávila, 2004); *Oiketicus platensis* (Lepidoptera: Psychidae) (Urretabizkaya, Vasicek & Saini, 2010); y *Cydia pomonella* (Lepidoptera: Tortricidae), (Fernández, 2012).

La planta control *Lonchocarpus oliganthus* con y sin suplemento vitamínico dio mejores resultados en la producción de mariposas *Morpho helenor*, comparadas con *Arachis pintoi* y *Erythrina berteroana*. Por lo tanto, se recomienda a los productores de mariposas, alimentar las orugas de *Morpho helenor* con *Lonchocarpus oliganthus*, para obtener mejores resultados en sus producciones. El uso del suplemento vitamínico no provocó ningún efecto en la producción de pupas de *Morpho helenor*, por lo que no se recomienda usarlo en la concentración analizada.

AGRADECIMIENTOS

Al Instituto Tecnológico de Costa Rica, Sede de Santa Clara de San Carlos y al director de la Escuela de Agronomía en ese momento Arnoldo Gadea Rivas, por permitir hacer esta investigación en el proyecto EcoTEC.

REFERENCIAS

- Antunes, Fabiano. F., Menezes Jr., A., Tavares, M., & Moreira, Gilson. R. P. (2002). Morfología externa dos estágios imaturos de heliconíneos neotropicales: I. *Eueides isabella dianasa* (Hübner, 1806). *Revista Brasileira de Entomologia*, 46, 601-610. doi:10.1590/S0085-56262002000400016
- Calvo, R. (1999). Éxito reproductivo de *Caligo atreus* (Lepidoptera: Nymphalidae) en condiciones de cultivo. *Biología Tropical*, 47, 539-544.
- CITES. (2016). *Convención sobre el Comercio Internacional de Especies Amenazadas de Fauna y Flora Silvestres*. Recuperado de <https://cites.org/esp/app/appendices.php>

- Claro, R. A., & Ruiz, N. (2010). Aceptación de una dieta artificial por orugas de la mariposa *Battus polydamas* (Lepidoptera: Papilionidae). *Acta Biológica Colombiana*, 15, 47-62.
- Claro, R. A., Correa, C., Duque, C., & Ruiz, N. (2007). Aproximación al estudio de la interacción entre *Aristolochia maxima* y larvas de las mariposas *Battus polydamas* y *Parides panares erythrus* mediada por ácidos aristoloquicos. *Acta Biológica Colombiana*, 12, 59-68.
- CMS. (2016). *Convention on the Conservation of Migratory Species of Wild Animals*. Recuperado de <http://www.cms.int/>
- Constantino, L. M., & Corredor, G. (2004). The biology and morphology of the early stages of *Morpho macrophthalmus* and *Morpho peleides telamon* (Nymphalidae: Morphinae) from western Colombia. *Boletín Científico del Centro de Museos de la Universidad de Caldas*, 8, 201-208.
- Constantino, L. M. (1996). Ciclo de vida y plantas hospederas de lepidópteros diurnos con potencial económico en condiciones de colinas bajas del Chocó biogeográfico. *Seminario sobre Investigación y Manejo de Fauna para la Construcción de Sistemas Sostenibles (CIPAV)*. Cali, Colombia, 75-86.
- Constantino, L. M. (1997). Natural history, immature stages and hostplant of *Morpho amathonte* from western Colombia (Lepidoptera: Nymphalidae: Morphinae). *Tropical Lepidoptera*, 8, 75-80.
- Corrales, J. M. (1999). *Mariposas comunes del Área de Conservación Tempisque*. Heredia, Costa Rica: INBio,
- DeVries, P. J. (1987). *The Butterflies of Costa Rica, and Their Natural History*. Nueva Jersey, Estados Unidos: Princeton.
- Felipe, M. C., & Zucoloto, F. S. (1993). Alguns aspectos de estudos da alimentação em *Ascia monuste* Godart (Lepidoptera, Pieridae). *Revista Brasileira de Zoologia*, 10, 333-341. doi:10.1590/S0101-81751993000200011
- Fernández, E. (2012) *Cydia pomonella* (L.) (Lepidoptera: Tortricidae). Aspectos de su taxonomía, comportamiento y monitoreo aplicados a programas de control en grandes áreas: (Memoria para optar por el grado de Doctor, ingeniero agrónomo) Universidad de Lleida, Escuela Técnica Superior de Ingeniería Agraria. España.
- Fischer, K., O'Brien, D. M., & Boggs, C. L. (2004). Allocation of larval and adult resources to reproduction in a fruit-feeding butterfly. *Functional Ecology*, 18, 656-663. doi:10.1111/j.0269-8463.2004.00892.x
- Frouz, J., Ali, A., & Lobinske, R. J. (2002). Influence of temperature on developmental rate, wing length, and larval head capsule size of pestiferous midge *Chironomus crassicaudatus* (Diptera: Chironomidae). *Journal of Economic Entomology*, 95, 699-705. doi:10.1603/0022-0493-95.4.699
- Goldson, S. L., McNeill, M. R., Proffitt, J. R., & Baird, D. B. (2001). Seasonal variation in larval-instar head-capsule sizes of Argentine stem weevil, *Listronotus bonariensis* (Kuschel) (Coleoptera: Curculionidae). *Australian Journal of Entomology*, 40, 371-375. doi:10.1046/j.1440-6055.2001.00241.x
- Guerra Serrudo, J. F., & Ledezma Arias, J. (2008). Biología y morfología de *Morpho menelaus godartii* (Lepidoptera: Nymphalidae: Morphinae) en el Parque Nacional Cotapata (Bolivia). *Ecología en Bolivia*, 43, 16-28.
- Hanife, G., & Nation, J. L. (2004). An artificial diet for the butterfly *Phyciodes phaon* (Lepidoptera: Nymphalidae). *Florida Entomologist*, 87, 194-198. doi:10.1653/0015-4040(2004)087[0194:AADFTB]2.0.CO;2
- Hartshorn G.S. (1991). Plantas. P. 119-160 In Janzen D.H. (ed). *Historia Natural de Costa Rica*. San José, Costa Rica: EUCR.
- Hervet, V. A., Laird, R. A., & Floate, K. D. (2016). A Review of the McMorran Diet for Rearing Lepidoptera Species with Addition of a Further 39 Species. *Journal of Insect Science*, 16, 1-7. doi:10.1093/jisesa/iev151
- Hochuli, D. F. (2001). Insect herbivory and ontogeny: How do growth and development influence feeding behavior, morphology and host use?. *Austral Ecology*, 26, 563-57. doi:10.1046/j.1442-9993.2001.01135.x
- Irigaray, J. F., Moreno, F., Pérez Moreno, F., & Marco, V. (2006). Larval Growth and the Effect of Temperature on Head Capsule Size in *Lobesia botrana* (Lepidoptera: Tortricidae). *Environmental Entomology*, 35, 189-193. doi:10.1603/0046-225X-35.2.189
- Janzen, D. H., & Hallwachs, W. (2011, 16 de agosto). Base dinámica de datos de un inventario de la fauna macrocaterpillar y sus plantas alimenticias y parasitoides, del Área de Conservación Guanacaste (ACG), al Noroeste de Costa Rica. *Orugas, crisálidas, mariposas y polillas*. Recuperado de <http://janzen.sas.upenn.edu/>
- Kaminski, L. A., Tavares, M., Ferro, V. G., & Moreira, G. R. P. (2002). Morfologia externa dos estágios imaturos de heliconíneos neotropicais: III. *Heliconius erato phyllis* (Fabricius) (Lepidoptera, Nymphalidae, Heliconiinae). *Revista Brasileira de Zoologia*, 19, 977-993. doi:10.1590/S0101-81752002000400003
- Margaix, A., & Garrido, A. (2000). Efecto de temperaturas constantes en el desarrollo de *Phyllocnistis citrella* Stainton (Lepidoptera: Gracillariidae). *Boletín de sanidad vegetal. Plagas*, 26, 277-283
- Montero A. F., & Ortiz Pérez, M. (2010). Descripción de los estados inmaduros de *Morpho rhodopteron nevadensis* (Lepidoptera: Nymphalidae: Morphinae). *Tropical Lepidoptera Research*, 20, 73-78.
- Nealis, V. (1987). The number of instars in jack pine budworm, *Choristoneura pinus pinus* Free (Lepidoptera: Tortricidae), and the effect of parasitism on head capsule width and development time. *The Canadian Entomologist*, 119, 773-777. doi:10.4039/Ent119773-9
- Ojeda Avila, T.; Wood, H. A., & Raguso, R. A. (2003). Effects of dietary variation on growth, composition, and maturation of *Manduca sexta* (Sphingidae: Lepidoptera).

Journal of Insect Physiology, 49, 293-30. doi:10.1016/S0022-1910(03)00003-9

- Ortiz-Martinez, M. A., Morales-Velasco, S., & Tobar-Mesa, J. M., 2015. Fenología de dos plantas nutricias, *Centrosema triquetrum* y *Rorippa indica*, para producción comercial de mariposas en la reserva Paway, en el Municipio de Mocoa (Putumayo). *Revista Luna Azul*, 41, 116-130. doi:10.17151/luaz.2015.41.7
- Pappers, S. M., Dommelen, H., Velde, G., & Ouborg, J. N. (2001). Differences in morphology and reproductive traits of *Galerucella nymphalaeae* from four host plant species. *Entomologia experimentalis et applicata*, 99, 183-191. doi:10.1046/j.1570-7458.2001.00816.x
- Penez, C. M., Aiello, A., & Srygley, R. B. (1999). Early stages of *Caligo illioneus* and *C. idomeneus* (Nymphalidae, Brassoliniinae) from Panamá, with remark on larval food plant for the subfamily. *Journal of the Lepidopterists Society*, 53, 142-152.
- Rincón Rueda, D. F. & López-Ávila A. (2004). Dimorfismo sexual en pupas de *Tecia solanivora* (Povolný) (Lepidoptera: Gelechiidae). *Revista Corpoica*, 5, 41-42
- Savopoulou-Soultani, M., & Tzanakakis, M. E. (1990). Head-Capsule Width of *Lobesia botrana* (Lepidoptera: Tortricidae) Orugae Reared on Three Different Diets. *Entomological Society of America*, 83, 555-558. doi:10.1093/aesa/83.3.555
- Sourakov, A., Duehl, A., & Sourakov, A. (2012). Foraging behavior of the blue morpho and other tropical butterflies: the chemical and electrophysiological basis of olfactory preferences and the role of color. *Psyche: A Journal of Entomology*, 2012, 1-10. doi:10.1155/2012/378050
- Tavares, M., Kaminski, L. A., & Moreira, G. R. (2002). Morfologia externa dos estágios imaturos de heliconíneos neotropicais: II. *Dione juno juno* (Cramer) (Lepidoptera, Nymphalidae, Heliconiinae). *Revista Brasileira de Zoologia*, 19, 961-976. doi:10.1590/S0101-81752002000400002
- Telang, A., Booton, V., Chapman, R. F., & Wheeler, D. E. (2001). How female caterpillars accumulate their nutrient reserves. *Journal of Insect Physiology*, 47, 1055-1064. doi:10.1016/S0022-1910(01)00085-3
- UICN. (2016). *Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza (UICN)*. Recuperado de <http://www.iucnredlist.org/search>
- Urretabizkaya, N., Vasicek, A., & Saini, E. (2010) *Insectos Perjudiciales de Importancia Agronómica I. Lepidópteros*. Buenos Aires, Argentina: Instituto Nacional de Tecnología Agropecuaria,
- Visser, J. H. (1986). Host odor perception in phytophagous insects, *Annual Review of Entomology*, 31, 121-144. doi:10.1146/annurev.en.31.010186.001005
- Young, A. M. (1978). Studies on the interactions of *Moprho peleides* (Morphidae) with Leguminosae. *Journal the Lepidopterists Society*, 32, 65-74.
- Young, A. M., & Muyschondt, A. (1973). Notes on the biology of *Morpho peleides* in Central America. *Caribbean Journal of Science*, 13, 1-49.