

## Influência da idade do hospedeiro e da aprendizagem no comportamento quimiotático e no parasitismo de *Trichogramma pretiosum*

Camila C. Vargas<sup>1</sup>, Luiza R. Redaelli<sup>1</sup>, Josué Sant'Ana<sup>1</sup>, Rosana M. Morais<sup>2</sup> & Priscila Padilha<sup>1</sup>

1. Programa de Pós-Graduação em Fitotecnia, Faculdade de Agronomia, Universidade Federal do Rio Grande do Sul, Av. Bento Gonçalves, 7712, 91540-000 Porto Alegre, RS, Brasil. (teccamila@gmail.com; luredael@ufrgs.br; josue.santana@ufrgs.br; prici.padilha2@gmail.com)  
2. Fundação Estadual de Pesquisa Agropecuária, Centro de Pesquisa em Florestas, Caixa Postal 346, 97001-970 Santa Maria, RS, Brasil. (entomorais@gmail.com)

Recebido 4 maio 2016

Aceito 8 fevereiro 2017

DOI: 10.1590/1678-4766e2017015

**ABSTRACT.** Influence of host age and learning on chemotactic behavior and parasitism of *Trichogramma pretiosum*. *Trichogramma pretiosum* Riley, 1879 reared on *Ephesia kuehniella* Zeller, 1879 eggs, have been used in biological control of *Spodoptera frugiperda* (J. E. Smith, 1797). However, host age and experience just after emergence might have some influence on parasitism and parasitoid behavior. This study evaluated the influence of *S. frugiperda* host age and egg odor experience, on chemotactic behavior and parasitism of *T. pretiosum*. *Spodoptera frugiperda* eggs with 24, 48 and 72 hours were exposed to *T. pretiosum* females. Parasitoid time experience, in the same host, was evaluated within 1, 3, 4, 5, 6 and 24 hours, as well as, its host exposed time (1, 2, 3 and 24 hours). Chemotactic responses of *T. pretiosum* (experienced and inexperienced females) to *S. frugiperda* egg extracts were recorded in Y-tube olfactometer. We also observe parasitism rates (choice tests) in insects with and without experience. The parasitism average was higher in *S. frugiperda* eggs with 24 hours. Inexperienced females and those experienced for 1, 3 and 4 hours, parasitized less *S. frugiperda* eggs compared to those for 5, 6 and 24 hours. There was no difference in parasitism from females exposed for 2, 3 and 24 hours when compared to those exposed for one hour. Experienced females were more attracted to *S. frugiperda* eggs odor than to control (hexano). Parasitism percentage, by inexperienced parasitoids, was greater in *E. kuehniella* eggs (original host) than in *S. frugiperda*, however it was not observed in experienced females.

**KEYWORDS:** Biological control, egg parasitoid, eggs extract.

**RESUMO.** *Trichogramma pretiosum* Riley, 1879 mantido em ovos de *Ephesia kuehniella* Zeller, 1879, tem sido utilizado no controle biológico de *Spodoptera frugiperda* (J. E. Smith, 1797). No entanto, fatores como idade do hospedeiro e experiência prévia, podem influenciar o parasitismo e o comportamento do parasitoide. Esse estudo avaliou a influência da idade dos ovos e da experiência em ovos e extrato de ovos de *S. frugiperda* no comportamento quimiotático e no parasitismo de *T. pretiosum*. Ovos de *S. frugiperda* com 24, 48 e 72 horas, foram expostos a fêmeas de *T. pretiosum*. Também foi avaliado o tempo de experiência do parasitoide, no mesmo hospedeiro, por 1, 3, 4, 5, 6 e 24 horas, assim como, seu tempo de exposição (1, 2, 3 e 24 horas). As respostas quimiotáticas de *T. pretiosum* (experiente e não experiente) em extrato de ovos de *S. frugiperda* foram observadas em olfátometro tipo Y. As taxas de parasitismo foram registradas em teste de escolha, com insetos experientes e inexperientes com ovos e extrato de ovos de *S. frugiperda*. O parasitismo em *S. frugiperda* foi significativamente maior em ovos com 24 horas de idade. Fêmeas inexperientes e experientes por 1, 3 e 4 horas, apresentaram uma menor taxa de parasitismo, quando comparadas a fêmeas expostas por 5, 6 e 24 horas. Não houve diferença de parasitismo em fêmeas expostas por 2, 3 e 24 horas, comparadas às expostas por uma hora. Fêmeas experientes foram mais atraídas ao extrato de ovos de *S. frugiperda*, do que ao controle (hexano). A porcentagem de parasitismo, em fêmeas inexperientes, foi maior em ovos de *E. kuehniella* (hospedeiro de origem), no entanto, o mesmo resultado não foi observado em fêmeas experientes.

**PALAVRAS-CHAVE:** Controle biológico, parasitoide de ovos, extrato de ovos.

Parasitoides de ovos *Trichogramma* (Hymenoptera: Trichogrammatidae) são utilizados em programas de controle biológico (ALMEIDA *et al.*, 2010; DAVIES *et al.*, 2011), com destaque para o controle de *Spodoptera frugiperda* (J. E. Smith, 1797) (Lepidoptera: Noctuidae) com *Trichogramma pretiosum* Riley, 1869 (BESERRA & PARRA, 2005; FIGUEIREDO *et al.* 2015; QUERINO *et al.*, 2016). O sucesso da espécie como agente de controle biológico, depende do conhecimento de suas características bioecológicas relacionadas à interação com o hospedeiro (SIQUEIRA *et al.*, 2011), como a sua habilidade de localizar e parasitar a praga-alvo (GAZIT *et al.*, 1996).

A localização do hospedeiro está relacionada à presença de aleloquímicos como os cairomônios que podem atuar a médias e curtas distâncias ou mesmo por contato. Para que ocorra o parasitismo o inseto avalia o hospedeiro através, principalmente, dos voláteis e toque (tamborilamento) os quais poderão fornecer informações sobre a idade do ovo (VINSON, 1998). A preferência de fêmeas, por parasitar ovos com menor desenvolvimento embrionário, foi observada em *Trichogramma exiguum* Pinto & Platner, 1978 em ovos *Mocis latipes* (Grenée, 1852) (Lepidoptera: Noctuidae) (ZUIM *et al.*, 2013) e *Trichogramma ostrinidae* Pang & Chen, 1974 em ovos de *Chilo suppressalis* Walker, 1863 (Lepidoptera:

Pyralidae) (ZHANG *et al.*, 2014).

Outro fator importante ao parasitismo refere-se ao hospedeiro de origem (SUJII *et al.*, 2002). A criação massal de *T. pretiosum* geralmente é conduzida em ovos de *Ephestia kuehniella* (Zeller, 1879) (PARRA, 1997). No entanto, a multiplicação dos parasitoides em um mesmo hospedeiro por longo período, pode afetar o seu comportamento de busca (CARNEIRO *et al.*, 2006). GOULART *et al.* (2011), por exemplo, verificaram que o parasitismo de *T. pretiosum* oriundo de *Anticarsia gemmatalis* (Hübner, 1818) (Lepidoptera: Noctuidae) foi maior nessa espécie do que em *S. frugiperda* e *E. kuehniella*. O mesmo já havia sido observado por VOLPE *et al.* (2006) que registraram maior número de ovos parasitados por indivíduos desta espécie, em seu hospedeiro de origem, *E. kuehniella*, comparado com *Plutella xylostella* (Linnaeus, 1758) (Lepidoptera: Plutellidae) e *S. frugiperda*. De fato, HOPKINS (1917) já havia constatado que parasitoides preferem ovipositar na mesma espécie na qual se desenvolveram, sendo que as informações obtidas na fase imatura também poderiam ser transmitidas ao adulto através do legado químico de seu hospedeiro.

A aprendizagem em *Trichogramma* também pode ocorrer na fase adulta (BARRON, 2001). Segundo o autor, este fato está relacionado ao novo princípio de Hopkins, o qual enfatiza a importância da experiência na fase adulta dos insetos, sobre a escolha do hospedeiro. NURINDAH *et al.* (1999) observaram que o tempo de reconhecimento e oviposição de *Trichogramma australicum* Girault, 1912 diminuiu após a primeira inserção do ovipositor em ovos de *Helicoverpa armigera* Hübner, 1809 (Lepidoptera: Noctuidae), corroborando este princípio.

O conhecimento a respeito da aprendizagem na fase adulta de *T. pretiosum* pode permitir a manipulação do comportamento quimiotático desta espécie de forma a incrementar a sua busca por hospedeiros, resultando em aumento no parasitismo. Neste contexto, este trabalho objetivou estudar a influência da idade do hospedeiro e da aprendizagem no comportamento quimiotático e no parasitismo de *T. pretiosum*.

## MATERIAL E MÉTODOS

Os bioensaios foram realizados no Laboratório de Biologia, Ecologia e Controle Biológico de Insetos (BIOECOLAB) e no Laboratório de Etologia e Ecologia Química de Insetos (LEEQI) da UFRGS, em ambiente climatizado (25 ± 2 °C, 65 ± 10% UR, fotofase de 12 horas). A linhagem de *T. pretiosum* utilizada foi proveniente de espécimes coletados em ovos de *Helicoverpa zea* (Boddie, 1850) (Lepidoptera: Noctuidae), em lavoura de milho, situada na Estação Experimental da FEPAGRO/Floresta (29°41'24"S; 53°48'42"W), em Santa Maria, Rio Grande do Sul. Estes foram multiplicados e mantidos em ovos de *E. kuehniella*. As criações de *T. pretiosum* e de *S. frugiperda* seguiram as metodologias de PARRA (1997, 2001), respectivamente. Todas as fêmeas de *T. pretiosum* utilizadas nos bioensaios foram criadas em ovos de *E. kuehniella*. Para os testes de

experiência, exposição, resposta quimiotática e parasitismo, foram utilizados ovos de *S. frugiperda* de até 24 horas de idade.

**Avaliação da idade dos ovos.** Ovos de *S. frugiperda* com idades de 24, 48 e 72 horas, foram agrupados (n = 20) por idade e fixados em cartelas (1 x 1 cm) de papel sulfite branco (75g/m<sup>2</sup>) utilizado como substrato de oviposição do hospedeiro. Cada cartela foi disposta em um tubo de vidro (0,5 x 3 cm), onde foi liberada uma fêmea de *T. pretiosum* (< 36 horas de idade) previamente pareada e exposta a ovos de *S. frugiperda* por 24 horas. Após este período de experiência, cada fêmea foi mantida por mais 24 horas com uma das posturas de cada uma das idades. Foram avaliados o número médio de ovos parasitados, o sucesso de parasitismo (número de ovos com registro de orifício de saída e emergência de adulto), a duração do desenvolvimento e a razão sexual (n = 15).

**Avaliação do tempo de experiência.** Fêmeas de *T. pretiosum* não experientes e experientes, com idade de até 24 horas foram avaliadas. Para aquisição de experiência, cada fêmea foi exposta a uma cartela com 20 ovos de *S. frugiperda*, preparada como descrito no bioensaio anterior, em tubos de vidro (0,5 x 3 cm), por 1, 3, 4, 5, 6 e 24 horas. Imediatamente após a exposição, as fêmeas experientes receberam uma nova cartela com ovos de *S. frugiperda* (n = 20), em tubo de vidro (0,5 x 3 cm), com a qual permaneceram por 24 horas. As fêmeas não experientes de mesma idade receberam cartelas semelhantes com as quais foram mantidas pelo mesmo tempo. Foram avaliados o número médio de ovos parasitados e o sucesso de parasitismo (n = 15).

**Avaliação do tempo de exposição.** Fêmeas de *T. pretiosum* com até 24 horas de idade, foram mantidas em experiência, por 5 horas com uma cartela contendo 20 ovos de *S. frugiperda*, em tubos de vidro (0,5 x 3 cm). Transcorrido esse período, as fêmeas foram retiradas e individualmente expostas à outra cartela com 20 ovos deste hospedeiro, por 1, 2, 3 e 24 horas. Os ovos foram mantidos em câmara climatizada até a emergência dos parasitoides ou eclosão de lagartas. Foram avaliados o número médio de ovos parasitados e o sucesso de parasitismo (n = 15).

**Aprendizagem. Resposta quimiotática.** Ovos de *S. frugiperda* com até 24 horas de idade foram destacados do substrato de oviposição e separados das escamas, com auxílio de pincel fino (n° 000), utilizando luvas de látex sem pó bioabsorvível. Um grama de ovos foi mantido em solução com 4 mL de hexano (solvente) (P.A., grau HPLC ou equivalente/Sigma Aldrich) por cinco minutos. Após, o solvente foi coletado e armazenado em vial a -4 °C. Fêmeas de *T. pretiosum* com até 24 horas de idade, foram alocadas em tubos de vidro (0,5 x 3 cm), revestidos com papel filtro (1 x 3,7 cm), contendo 10 µL de extrato, onde permaneceram por 5 horas para aquisição de experiência. Fêmeas sem experiência foram mantidas nas mesmas condições, porém em contato com 10 µL de hexano (controle).

As respostas quimiotáticas foram avaliadas em fêmeas experientes e inexperientes, em olfátometro de vidro de dupla escolha, com diâmetro de 1,4 cm, arena inicial de

16 cm, bifurcada em dois “braços” de 19 cm cada, sob luz fluorescente (60 W, luminância 290 lux). Na extremidade de um dos braços foi colocado um papel filtro (80 g/m<sup>2</sup>), 1 x 3,7 cm, dobrado em forma de gaita, contendo 10 µL do extrato de ovos, na outra, um papel com o mesmo volume do solvente. Um fluxo de ar, previamente filtrado com carvão ativo, foi conduzido para dentro do sistema com auxílio de uma bomba a vácuo conectada a um fluxímetro e um umidificador, a uma taxa de 0,25 L/min. O olfatômetro era invertido no sentido horizontal (rotação 180°) a cada três repetições e, a cada seis, lavado com sabão neutro e hexano e seco em estufa de esterilização a 150 °C. Após este procedimento, eram renovadas as substâncias testadas. Foram realizadas, no mínimo, 44 repetições por tratamento. As respostas foram consideradas positivas quando os parasitoides alcançavam a fonte de odor e percorriam, pelo menos, 4 cm dentro dos braços e permaneciam nesta área por, no mínimo, um minuto. Consideraram-se não responsivos os insetos que não se movimentaram nos primeiros cinco minutos ou que não alcançaram os braços do olfatômetro em dez minutos.

**Aprendizagem. Parasitismo.** Fêmeas de *T. pretiosum* com até 24 horas de idade foram, individualmente, expostas em tubos de vidro (0,5 x 3 cm), por 5 horas, a três tratamentos: a) cartela contendo 20 ovos de *S. frugiperda*; b) papel filtro com 10 µL de extrato de ovos de *S. frugiperda* e c) papel filtro com 10 µL de hexano. Imediatamente após o período de experiência, as fêmeas foram colocadas em tubos de vidro, por 2 horas, com 20 ovos de *E. kuehniella* e 20 de *S. frugiperda*, dispostos cada grupo nas extremidades de uma mesma cartela (3 x 2 cm) de papel sulfite branco (75g/m<sup>2</sup>), separados por, aproximadamente, 1 cm. Após este procedimento, ovos de mesma cartela foram separados por espécie e armazenados, até a emergência dos parasitoides ou eclosão das larvas (n = 30).

**Análise estatística.** O número médio de ovos parasitados, a duração do desenvolvimento e a razão sexual foram testados quanto à normalidade por Shapiro-Wilks. Por não apresentarem distribuição normal foram analisados pelo teste de Kruskal-Wallis, como comparação das médias pelo teste de Dunn. Os percentuais de respostas quimiotáxicas e de parasitismo foram comparados pelo teste de Qui-quadrado. As análises foram efetuadas utilizando-se o programa Bioestat 5.0® (AYRES *et al.*, 2007), ao nível de significância de 5%.

## RESULTADOS

**Idade dos ovos.** O número médio de ovos parasitados foi significativamente maior em ovos de 24 horas de idade, em relação aos de 48 e 72, os quais também diferiram entre si (H = 28.519; gl = 2; p = 0,0001). O tempo de desenvolvimento de *T. pretiosum* foi semelhante entre os ovos de 24 e 48 horas, e maior nos de 72 (H = 34.381; gl = 2; p = 0,0001). O sucesso de parasitismo foi de 100% para os três tratamentos. A razão sexual foi semelhante entre eles (H = 0,3205; gl = 2; p = 0,8519) (Tab. I).

**Tempo de experiência.** Fêmeas sem experiência (10,7 ± 1,35) e experientes por 1 (10,3 ± 0,45), 3 (14,1 ± 0,66) e

4 (14,1 ± 0,47) horas a ovos de *S. frugiperda* parasitaram 31,17% a menos que fêmeas experientes por 5 (16,3 ± 1,43), 6 (16,1 ± 1,48) e 24 (18,6 ± 1,50) horas, as quais não diferiram entre si (H = 62,014; gl = 6; p = 0,0001). O sucesso de parasitismo foi de 100% em todos os tratamentos.

Idades (h)	Ovos parasitados <sup>1</sup>	Desenvolvimento (dias) <sup>1</sup>	Razão sexual <sup>2</sup>
24	18,6 ± 0,38 a	8,6 a	0,46
48	16,6 ± 0,36 b	9,1 a	0,50
72	14,4 ± 0,36 c	10,0 b	0,49

<sup>1</sup>Médias seguidas de mesma letra, nas colunas, não se diferem entre si pelo teste de Kruskal-Wallis, a 5% de significância.

<sup>2</sup>ns = não significativa entre si pelo teste de Kruskal-Wallis, a 5% de significância.

Tempo de exposição. Não houve diferença na média de ovos parasitados entre fêmeas expostas por 2 (16,1 ± 0,66), 3 (16,3 ± 0,89) e 24 horas (18,2 ± 0,36), sendo estas maiores que as das expostas por uma hora (11,7 ± 0,84) (H = 25,1565; gl = 3; p = 0,0001). O sucesso de parasitismo foi de 100% em todos os tratamentos.

**Aprendizagem - Resposta quimiotáxica.** Fêmeas experientes ao extrato de ovos de *S. frugiperda* foram significativamente mais atraídas a este odor do que ao hexano ( $\chi^2$ cal= 47,8123; gl = 1; p ≤ 0,0001). As inexperientes responderam de forma igual aos dois tratamentos ( $\chi^2$ cal= 0,4244; gl = 1; p = 0,5148) (Fig. 1).

**Aprendizagem - Parasitismo.** Fêmeas de *T. pretiosum* sem experiência e oriundas de *E. kuehniella*, apresentaram preferência por seu hospedeiro de origem ( $\chi^2$ cal= 252.4024; gl = 1; p ≤ 0,0001). Entretanto quando avaliadas fêmeas oriundas de *E. kuehniella*, com prévia experiência em ovos ( $\chi^2$ cal= 3.4218; gl = 1; p ≤ 0,0643) ou extrato de ovos de *S. frugiperda*, estas não apresentaram diferença significativa na escolha do hospedeiro ( $\chi^2$ cal= 252.4024; gl = 1; p ≤ 0,0001) (Fig. 2).

## DISCUSSÃO

A idade do ovo hospedeiro interferiu na taxa de parasitismo e na duração do desenvolvimento de *T. pretiosum*. Segundo VINSON (1976), este é um dos fatores mais importantes na interação hospedeiro-parasitoide. A preferência por ovos mais novos está relacionada com características internas e externas destes e pode variar entre espécies ou linhagens de *Trichogramma* (SCHMIDT & SMITH, 1988). Embriões com maior tempo de desenvolvimento esgotam os nutrientes armazenados no ovo, apresentando baixa qualidade para o parasitoide, e sua larva não é capaz de digerir a cutícula do hospedeiro e absorver os nutrientes (STRAND & VINSON, 1986). Além disso, com o avanço do desenvolvimento embrionário, o córion torna-se endurecido e limitante para a penetração do ovipositor (PAK *et al.*, 1986).

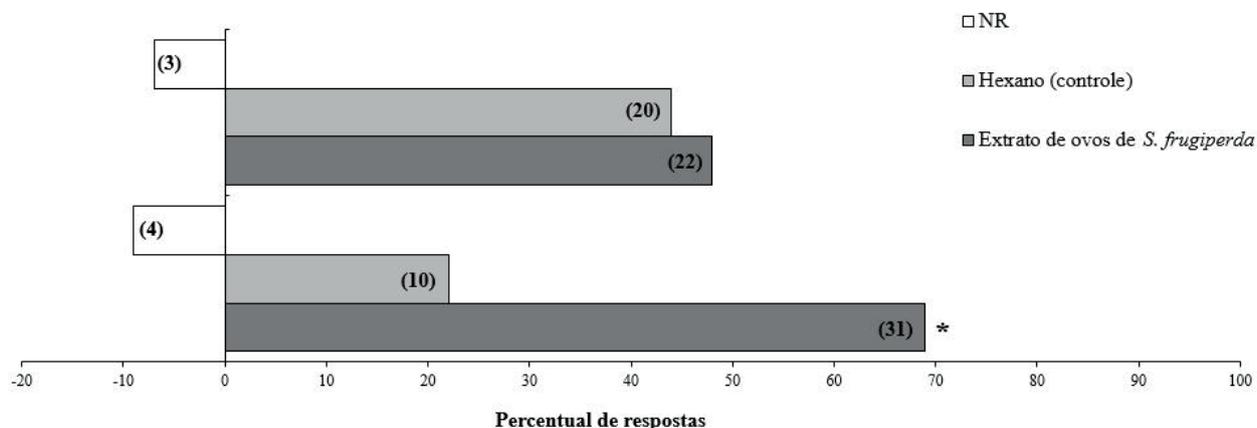


Fig. 1. Percentuais de respostas quimiotáxicas de fêmeas de *Trichogramma pretiosum* Riley, 1879 (até 24 horas de idade), com e sem experiência a extrato de ovos de *Spodoptera frugiperda* (J. E. Smith, 1797) testadas e olfatômetro de dupla escolha a extrato de ovos de *S. frugiperda* e hexano (controle). Números entre parênteses representam a quantidade de insetos responsivos, ou não, aos tratamentos. Valor seguidos de asterisco difere ( $p < 0,05$ ) do tratamento.

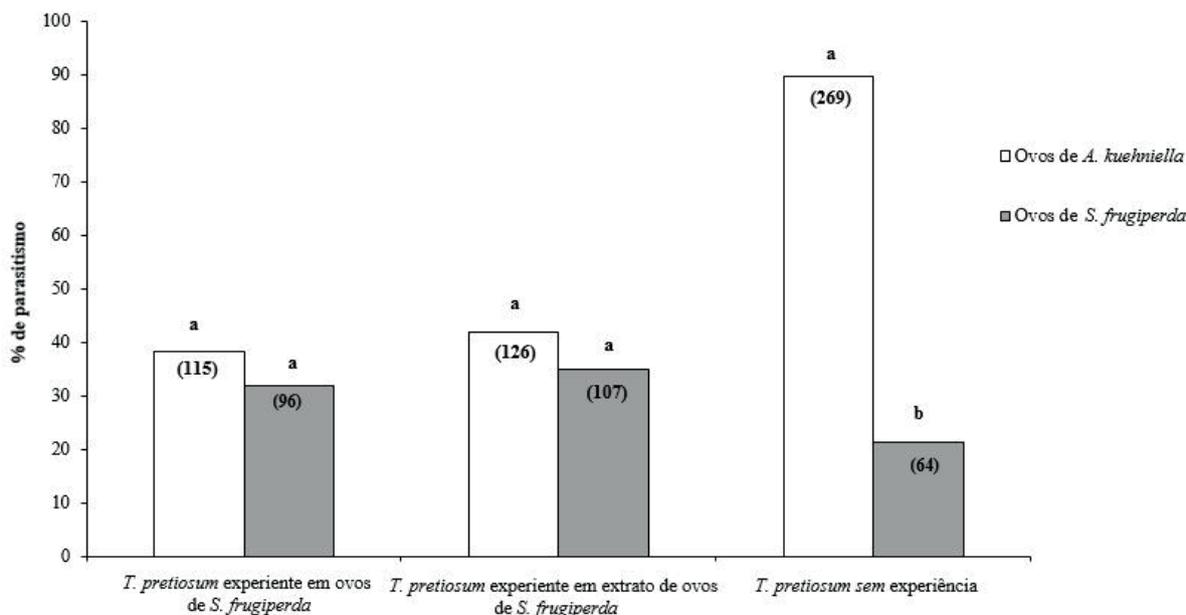


Fig. 2. Percentual de parasitismo de *Trichogramma pretiosum* Riley, 1879 inexperientes e experientes em ovos ou extratos de ovos de *Spodoptera frugiperda* (J. E. Smith, 1797) ( $n = 30$ ) expostos simultaneamente a ovos de *Ephesia kuehniella* Zeller, 1879 e *S. frugiperda*. Valores entre parênteses indicam o número de insetos emergidos ( $p < 0,05$ ).

O maior parasitismo em ovos mais novos também foi observado por PIZZOL *et al.* (2012) os quais verificaram que *Trichogramma cacoeciae* Marchal, 1927 parasitou mais ovos de *Lobesia botrana* Denis & Schiffermuller, 1775 (Lepidoptera: Tortricidae) com 24 e 48 horas de idade em relação aos de 72 e 96. O mesmo foi constatado para *T. pretiosum* em ovos de *Bonagota salubricola* Meyrick, 1937 (Lepidoptera: Tortricidae), que preferiram os de até 48 horas (PASTORI *et al.*, 2010). Da mesma forma que os parasitoides anteriores, *Trichogramma japonicum* Ashmead, 1904, *Trichogramma dendrolimi* Matsumura, 1926 e *Trichogramma chilonis* Ishii, 1941 também apresentaram médias de parasitismo mais elevadas em ovos de *Chilo suppressalis* com dois dias de idade em comparação com

os de três e quatro (ZHANG *et al.*, 2014).

O sucesso de parasitismo de *T. pretiosum* foi de 100% para todas as idades, indicando altos índices de viabilidade, independentemente da idade do hospedeiro. Segundo JACOB *et al.* (2006), em algumas espécies ovos mais velhos não apresentam efeito deletério no sucesso de parasitismo. STINGUEL *et al.* (2013) também constataram sucesso de parasitismo de 100% em ovos de *Mocis latipes* Guenée, 1852 (Lepidoptera: Noctuidae) de 24, 48 e 72 horas, parasitados por *T. pretiosum*. OLIVEIRA *et al.* (2003) registraram 95,5% de sucesso por *Trichogramma maxacalii* Voegelé & Pointel, 1980 em ovos de um dia de idade de *Oxydia vesulia* Cramer, 1779 (Lepidoptera: Geometridae), em comparação com os de três e cinco dias.

Assim como registrado neste estudo, um menor tempo de desenvolvimento também foi observado para *T. pretiosum* em ovos mais novos de *Helicoverpa zea* (RUBERSON & KRING 1993). MIURA & KOBAYASHI (1998) observaram apenas desenvolvimento de *Trichogramma chilonis* em ovos de *Plutella xylostella* de 24 e 48 horas, sendo que nos de 72 h não houve emergência. Embora, a razão sexual possa variar em função de fatores do ambiente, densidade, tipo de hospedeiro e constituição nutricional do ovo (SUZUKI, 1984; VINSON, 1997), neste trabalho, este fator não foi influenciado pela idade do ovo. Este resultado é corroborado por PASTORI *et al.* (2010), os quais verificaram que a razão sexual da prole de *Trichogramma maxacalli* não foi afetada em ovos de *Bonagota salubricola*, com idades entre zero e 72 horas. O mesmo já havia sido registrado para *T. maxacalli*, em ovos de *Oxydia vesulia*, com idades de um, três e cinco dias (OLIVEIRA *et al.*, 2003) e para *Trichogramma cacoeciae*, em ovos de *Lobesia botrana*, com idade de zero, 24, 48 e 72 horas de idade (MORENO *et al.*, 2009).

Fêmeas de *T. pretiosum* adquiriram experiência após 5 horas em contato com ovos de *S. frugiperda*, enquanto que as inexperientes e as expostas por um período mais curto parasitaram menor número de ovos. Da mesma forma, somente as experientes foram atraídas ao extrato de ovos deste hospedeiro. Observou-se também que fêmeas sem experiência parasitaram mais o hospedeiro de origem (*Ephestia kuehniella*), enquanto que nas experientes, o parasitismo foi similar nas duas espécies.

Em holometábolos, a aquisição de aprendizado está relacionada às alterações do sistema nervoso, que podem ocorrer durante a fase juvenil e persistir na fase adulta (BJORKSTEN & HOFFMAN, 1998; BARRON & CORBET, 1999; TOGNON *et al.*, 2013, 2014) ou ser desencadeada na fase adulta, após a experiência em novos hospedeiros (BARRON, 2001), como observado neste trabalho. Fêmeas de *Leptopilina heterotoma* Thompson, 1862 (Hymenoptera: Eucoilidae) expostas a larvas do hospedeiro *Drosophila subobscura* Sturtevant, 1942 (Diptera: Drosophilidae) juntamente com os odores de maçã, cogumelos ou de ambos, também responderam significativamente mais ao odor com o qual tiveram experiência (VET & SCHOONMAN, 1988). Em *T. pretiosum* e *T. atopovirilia* fêmeas expostas a ovos de *S. frugiperda* também diminuíram o tempo de busca e parasitismo neste hospedeiro (BESERRA & PARRA, 2003).

Este fato está provavelmente relacionado a alterações no sistema nervoso que podem ocorrer já na fase adulta. Esta hipótese é corroborada pelo trabalho de BIEBER & FULDNER, (1979), os quais observaram um crescimento de 58% do protocérebro e 38% do deutocérebro na fase adulta de *Aleochara curtula* Goeze, 1777 (Coleoptera: Staphylinidae) sem a presença de estímulos aparentes. Fato semelhante foi constatado em adultos de *Drosophila melanogaster* Meigen, 1830 (Diptera: Drosophilidae), com um crescimento de cerca de 15% do número total de fibras do corpo cogumelar nos primeiros sete dias de vida deste inseto (TECHNAU, 1984). Segundo o autor, as modificações estão relacionadas a três fatores: a) a idade do inseto, sendo que o incremento de fibras

é observado nas primeiras duas semanas de vida e decresce a partir terceira semana; b) ao sexo, fêmeas apresentam maior desenvolvimento de fibras comparadas aos machos e c) a percepção de estímulos ambientais, adquiridos principalmente no momento do voo, associados à visão e ao olfato.

Neste estudo o aprendizado de fêmeas de *T. pretiosum* ocorreu tanto pela exposição destas aos ovos, como ao extrato de ovos do hospedeiro. Esta experiência provavelmente foi obtida a partir de sensilas localizadas nas antenas e/ou no ovipositor as quais, segundo LE REC & WAJNBERG (1990), são estimuladas por compostos presentes sobre ou dentro do córion do hospedeiro (VINSON 1998; NURINDAH & GORDH, 1999). Indivíduos de *T. pretiosum* criados em ovos de *Ephestia kuehniella*, também foram capazes de reconhecer e parasitar significativamente mais ovos de *Anticarsia gemmatalis*, *Pseudoplusia includens* Walker, 1857 (Lepidoptera: Noctuidae), *Diatraea saccharalis* Fabricius 1794 (Lepidoptera: Crambidae) e *S. frugiperda* após experiência com cada um dos ovos destas espécies, por 24 horas (SIQUEIRA *et al.*, 2011). Segundo STEIDLE & VAN LOON (2002), esta é uma estratégia usada para lidar com a grande variabilidade de informações químicas presente no ambiente.

A experiência de um parasitoide está associada à aquisição de informações e estímulos os quais podem conferir vantagens adaptativas a este, aumentando sua performance reprodutiva e de busca por hospedeiros (WAJNBERG & COLAZZA, 2012). A aprendizagem também aumenta as chances de sobrevivência, pois nem sempre seu hospedeiro de origem se encontra disponível no ambiente (STRAND & VINSON, 1983).

Em um contexto aplicado, a principal vantagem do aprendizado na fase adulta está relacionada à possibilidade de manipular o comportamento de busca do parasitoide quando expostos aos voláteis do hospedeiro ao qual o controle se destina. VET & GROENEWOLD (1990) já haviam apontado esta como a forma promissora de aplicação da aprendizagem no manejo de pragas, fato corroborado por MEINERS & PERI (2013).

A partir dos resultados obtidos observou-se que *T. pretiosum* apresenta preferência por hospedeiros com até 24 horas de idade. A espécie possui capacidade de aprender em fase adulta, após experiência prévia a ovos ou extrato do hospedeiro, por no mínimo 5 horas. Fêmeas experientes necessitam de um menor tempo de exposição a ovos de *S. frugiperda*, quando comparados a fêmeas inexperientes. O aprendizado de *T. pretiosum* a extrato e ovos de *S. frugiperda* indica que é possível modular a percepção química deste, direcionando o parasitoide para determinados hospedeiros. No entanto, são necessários estudos que avaliem esta hipótese em condições de campo, onde existe uma maior variedade de estímulos.

**Agradecimentos.** À Coordenação de Aperfeiçoamento de Pessoal de Nível Superior (CAPES) e ao Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq) pelas bolsas concedidas aos autores.

## REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- ALMEIDA, G. D.; ZANUNCIO, J. C.; PRATISSOLI, D.; ANDRADE, G. S.; CECON, P. R. & SERRÃO, J. E. 2010. Effect of azadirachtin on the control of *Anticarsia gemmatilis* and its impact on *Trichogramma pretiosum*. **Phytoparasitica** 38:413-419.
- AYRES, M.; AYRES JÚNIOR, M.; AYRES, D. L. & SANTOS, A. A. 2007. **BioEstat 5.0** - Aplicações Estatísticas nas Áreas das Ciências Biológicas e Médicas. Belém, Sociedade Civil Mamirauá. 364p.
- BARRON, A. B. 2001. The life and Death of Hopkins Host-Selection Principle. **Journal of Insect Behavior** 14(6):725-737.
- BARRON, A. B. & CORBET, S. A. 1999. Preimaginal conditioning in *Drosophila* revisited. **Animal Behaviour** 58(1):621-628.
- BESERRA, E. B. & PARRA, J. R. P. 2003. Comportamento de parasitismo de *Trichogramma atopovirilia* Oatman & Platner e *Trichogramma pretiosum* Riley (Hymenoptera, Trichogrammatidae) em posturas de *Spodoptera frugiperda* (J. E. Smith) (Lepidoptera, Noctuidae). **Revista Brasileira de Entomologia** 47(2):205-209.
- BESERRA, E. B. & PARRA, J. R. P. 2005. Impact of the number of *Spodoptera frugiperda* egg layers on parasitism by *Trichogramma atopovirilia*. **Scientia Agricola** 62(2):190-193.
- BIEBER, M. & FULDNER, D. 1979. Brain growth during the adult stage of a holometabolous insect. **Naturwissenschaften** 66:426.
- BJORKSTEN, T. A. & HOFFMANN, A. A. 1998. Plant cues influencing searching behavior and parasitism in the egg parasitoid *Trichogramma nr.* Brassicae. **Ecological Entomology** 23(4):355-362.
- CARNEIRO, T. R.; FERNANDES, O. A. & CRUZ, I. 2006. Resposta olfativa de *Telenomus remus* Nixon (Hymenoptera; Scelionidae) a voláteis emitidos por *Spodoptera frugiperda* (J. E. Smith) (Lepidoptera: Noctuidae). **Entomotropical** 21(3):153-159.
- DAVIES, A. P.; CARR, M. C.; SCHOLZ, B. C. G. & ZALUCKI, M. P. 2011. Using *Trichogramma* Westwood (Hymenoptera: Trichogrammatidae) for insect pest biological control in cotton crops: an Australian perspective. **Austral Entomology** 50(4):424-440.
- FIGUEIREDO, M. L. C.; CRUZ, I.; SILVA, R. B. & FOSTER, J. E. 2015. Biological control with *Trichogramma pretiosum* increases organic maize productivity by 19.4%. **Agronomy for Sustainable Development** 35(3):1175-1183.
- GAZIT, Y.; LEWIS, J. & TUMLINSON, J. H. 1996. Arrestment of *Telenomus remus* (Hymenoptera: Scelionidae) by a kairomone associated with eggs of its host, *Spodoptera frugiperda* (Lepidoptera: Noctuidae). **Biological Control** 6:283-290.
- GOULART, M. M.; BUENO, A. F.; BUENO, R. C. O. & DINIZ, A. F. 2011. Host preference of the egg parasitoids *Telenomus remus* and *Trichogramma pretiosum* in laboratory. **Revista Brasileira de Entomologia** 55(1):129-133.
- HOPKINS, A. D. 1917. A discussion of H. G. Hewitt's paper on insect behavior. **Journal of Economic Entomology** 10:92-93.
- JACOB, H. S.; JODER, A. & BATCHELOR, K. L. 2006. Biology of *Stethynium* sp. (Hymenoptera: Mymaridae), a native parasitoid of an introduced weed biological control agent. **Environmental Entomology** 35:630-636.
- LE REC, A. & WAJNBERG, E. 1990. Sensory receptors of the ovipositor of *Trichogramma maidis* (Hym. Trichogrammatidae). **Entomophaga** 35:293-299.
- MEINERS, T. & PERI, E. 2013. Chemical ecology of insect parasitoids: essential elements for developing effective biological control programmes. In: WAJNBERG, E. & COLAZZA, S. eds. **Chemical Ecology of Insects Parasitoids**. Chichester, Wiley-Blackwell. 312p.
- MIURA, K. & KOBAYASHI, M. 1998. Effects of host-eggs age on the parasitismo by *Trichogramma chilonis* Ishii (Hymenoptera: Trichogrammatidae), an egg parasitoid of the diamondback moth. **Applied Entomology and Zoology** 33(2):219-222.
- MORENO, F.; MORENO-PÉREZ, I. & MARCO, V. 2009. Effects of *Lobesia botrana* (Lepidoptera: Tortricidae) egg age, density, and UV treatment on parasitismo and development of *Trichogramma cacoeciae* (Hymenoptera: Trichogrammatidae). **Physiological Ecology** 38(5):1513-1520.
- NURINDAH, B. W. C. & GORDH, G. 1999. Experience acquisition by *Trichogramma australicum* Girault (Hymenoptera: Trichogrammatidae). **Australian Journal of Entomology** 38:15-119.
- OLIVEIRA, H. N.; PRATISSOLI, D.; ZANUNCIO, J. C. & SERRÃO, J. E. 2003. Influência da idade dos ovos de *Oxydia vesulia* no parasitismo de *Trichogramma maxacalli*. **Pesquisa Agropecuária Brasileira** 48(4):551-554.
- PAK, G. A.; BUIS, H. C. E. M.; HECK, I. C. C. & HERMANS, M. L. G. 1986. Behavioural variations among strains of *Trichogramma* spp.: host-age selection. **Entomologia Experimentalis et Applicata** 40:247-258.
- PARRA, J. R. P. 1997. Técnicas de criação de *Anagasta kuehniella*, hospedeiro alternativo para a produção de *Trichogramma*. In: PARRA, J. R. P. & ZUCCHI, R. A. eds. **Trichogramma e o controle biológico aplicado**. Piracicaba, FEALQ, p.121-150.
- PARRA, J. R. P. 2001. **Técnicas de criação de insetos para programas de controle biológico**. Piracicaba, FEALQ. 137p.
- PASTORI, P. L.; MONTEIRO, L. B.; BOTTON, M. & PRATISSOLI, L. 2010. Efeito da idade do parasitoide e do hospedeiro na reprodução de *Trichogramma pretiosum* (Hymenoptera: Trichogrammatidae) em ovos de *Bonagota salubricola* (Myrick) (Lepidoptera: Tortricidae). **Arquivos do Instituto Biológico** 77(2):349-353.
- PIZZOL, J.; DESNEUX, N.; WAJNBERG, E. & THIÉRY, D. 2012. Parasitoid and host egg ages have independent impact on various biological traits in a *Trichogramma* species. **Journal of Pest Science** 85:489-496.
- QUERINO, R. B.; SILVA, N. N. P. & ZUCCHI, R. A. 2016. Natural parasitism by *Trichogramma* spp. in agroecosystems of the Mid-North, Brazil. **Ciência Rural** 46(9):1521-1523.
- RUBERSON, J. R. & KRING, T. 1993. Parasitism of developing eggs by *Trichogramma pretiosum* (Hymenoptera: Trichogrammatidae): host age preference and suitability. **Biological Control** 3:39-46.
- SCHMIDT, J. M. & SMITH, J. J. B. 1988. Host volume measurement by *Trichogramma* mechanism and application to biological control. In: **International Symposium on Trichogramma and other egg Parasitoids**. Paris, INRA, p. 239-248.
- SIQUEIRA, J. R.; BUENO, R. C. O. DE F.; BUENO, A. F. & VIEIRA, S. S. 2011. Preferência hospedeira do parasitoide de ovos *Trichogramma pretiosum*. **Ciência Rural** 42(1):1-5.
- STEIDLE, J. L. M. & VAN LOON, J. J. A. 2002. Chemoecology of parasitoid and predator oviposition behavior. In: HILKER, M. & MEINERS, T. eds. **Chemoecology of Insect Eggs and Eggs Deposition**. Berlin, Blackwell Publishing, p. 291-317.
- STINGUEL, P.; CARVALHO, J. R.; PRATISSOLI, D.; ZUIM, V. & MARDGAN, L. 2013. Efeito da idade dos ovos de *Mocis latipes* (Lepidoptera: Noctuidae) sobre o parasitismo de *Trichogramma pretiosum* (Hymenoptera: Trichogrammatidae) com diferentes idades. **Nucleus** 10(2):265-274.
- STRAND, M. R. & VINSON, S. B. 1983. Analysis of an egg recognition kairomone of *Telenomus heliothisdis* (Hymenoptera: Scelionidae). Isolation and host function. **Journal of Chemical Education** 9:423-432.
- STRAND, M. R. & VINSON, S. B. 1986. Host acceptance behavior of *Telenomus heliothisdis* (Hymenoptera: Scelionidae) toward *Heliothis virescens* (Lepidoptera: Noctuidae). **Annals of the Entomological Society of America** 76(4):781-785.
- SUJII, E. R.; COSTA, M. L.; PIRES, C. S. S.; COLAZZA, S. & BORGES, M. 2002. Inter and intra-guild interactions in egg parasitoid species of the sybean stink bug complex. **Pesquisa Agropecuária Brasileira** 37(11):1541-1549.
- SUZUKI, Y.; TSUII, H. & SASAKAWA, M. 1984. Sex allocation and effects of superparasitism on secondary sex ratios in the gregarious parasitoid, *Trichogramma chilonis* (Hymenoptera: Trichogrammatidae). **Animal Behavior** 32:478-484.
- TECHNAU, G. M. 1984. Fiber number in the mushroom bodies of adult *Drosophila melanogaster* depends on age, sex and experience. **Journal Neurogenetics** 21:183-196.
- TOGNON, R.; SANT'ANA, J. & JAHNKE, S. M. 2014. Influence of original host on chemotaxic behaviour and parasitismo in *Telenomus podisi* Asmead (Hymenoptera: Platygastriidae). **Bulletin of Entomological Research** 104:781-787.
- TOGNON, R.; SANT'ANA, J. & JAHNKE, S. M. 2013. Aprendizagem e memória de *Telenomus podisi* (Hymenoptera, Platygastriidae). **Iheringia, Série Zoologia** 103(3):266-271
- VET, L. E. M. & SCHOOLMAN, G. 1988. The influence of previous foraging experience on microhabitat acceptance in *Leptopilina heterotoma*. **Journal of Insect Behavior** 1(4):387-392.

- VET, L. M. E. & GROENEWOLD, A. W. 1990. Semiochemicals and learning in parasitoids. **Journal of Chemical Ecology** 16(11):3119-3135.
- VINSON, S. B. 1976. Host selection by insect parasitoids. **Annual Review of Entomology** 21:109-133.
- VINSON, S. B. 1998. The general host selection behavior of parasitoid Hymenoptera and a comparison of initial strategies utilized by larvaphagous and oophagous species. **Biological Control** 11(2):79-96.
- VINSON, S. B. 1997. Comportamento de seleção hospedeira de parasitoides de ovos, com ênfase na família Trichogrammatidae. In: PARRA, J. R. P. & ZUCCHI, R. A. **Trichogramma e o controle biológico aplicado**. Piracicaba, Fealq, p. 67-210.
- VOLPE, H. X. L.; BORTOLI, R. T.; THULER, C. L. T. P.; VIANA, C. L. T. P. & GOULART, R. M. 2006. Avaliação de características biológicas de *Trichogramma pretiosum* Riley (Hymenoptera: Trichogrammatidae) criado em três hospedeiros. **Arquivos do Instituto Biológico** 73(3):311-315.
- WAJNBERG, E. & COLAZZA, S. 2012. **Chemical Ecology of Insect Parasitoids**. Chichester, Wiley-Blackwell. 312p.
- ZHANG, J. J.; REN, B. Z.; YUAN, X. H.; ZANG, L. S.; RUAN, C. C.; SUN, G. & SHAO, X. 2014. Effects of host-egg ages on host selection and suitability of four Chinese *Trichogramma* species, egg parasitoids of the rice striped stem borer, *Chilo suppressalis*. **BioControl** 59(2):159-166.
- ZUIM, V.; PAES, J. P. P.; CARVALHO, J. R.; STINGUEL, P. & PRATISSOLI, D. 2013. Parasitismo de *Trichogramma exiguum*: influência do desenvolvimento embrionário dos ovos e da idade do parasitoide. **Revista Verde** 8(1):211-217.