

بررسی بیمارگری جدایه‌های مختلف *Isaria farinosae* و *Beauveria bassiana* روی لارو سن چهار پروانه‌ی برگ خوار سفید اشجار (*Hyphantria cunea* (Lep.: Arctiidae)

مریم عجم حسنی^{*}، جلال جلالی سندی^۱، محمد جعفر فارسی^۲ و احمد محرابی^۳

^۱- نویسنده مسئول، دانشجوی دکتری حشره‌شناسی دانشکده کشاورزی دانشگاه گیلان، رشت، ص. پ. ۱۳۱۴-۱۶۳۵

پست الکترونیک: shahroodm@yahoo.com

^۲- دانشیار، گروه گیاه‌پزشکی دانشکده کشاورزی دانشگاه گیلان، رشت، ص. پ. ۱۳۱۴-۱۶۳۵

^۳- استادیار پژوهش، مؤسسه تحقیقات جنگلها و مراتع کشور، تهران، ص. پ. ۱۱۶-۱۳۱۸۵

^۴- کارشناس گیاه‌پزشکی، مؤسسه تحقیقات جنگلها و مراتع کشور، تهران، ص. پ. ۱۱۶-۱۳۱۸۵

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۰/۰۷/۲۲

تاریخ دریافت: ۱۳۹۰/۰۷/۰۸

چکیده

کرم تارتین پاییزه یا پروانه‌ی برگ خوار سفید اشجار یکی از آفات مهم درختان جنگلی می‌باشد. خسارت ناشی از لاروهای این آفت که گاه منجر به بی‌برگی کامل درختان می‌شود، ضرورت اقدامی جدی را در زمینه کنترل آن ایجاد می‌کند. این تحقیق با هدف بررسی بیمارگری ۴ جدایه از قارچ *Beauveria bassiana* و یک جدایه از قارچ *Isaria farinosae* روی لاروهای سن ۴ پروانه سفید اشجار انجام شد. آزمایش زیست‌سنجدی با ۵ تیمار قارچی (فاکتور اول) و ۵ غلظت (فاکتور دوم) به همراه شاهد (آب مقطر) با ۴ تکرار و در هر تکرار ۱۰ عدد لارو سن ۴ در طرح پایه کاملاً تصادفی انجام شد. لاروها به روش Topical با قارچ آلوهه شدند. لاروهای شاهد با آب مقطر حاوی ۰/۰۰۳ درصد Tween-۸۰، تیمار شدند. نتایج نشان داد که جدایه فشنند از *B. bassiana* با ایجاد تلفات ۳۹ درصد بیشترین و جدایه ۱۸۷۲c با ۳۰/۸۲ درصد مرگ و میر در رده بعدی قرار داشت. این دو ایزوله در غلظت ۱۰^۸ بهتر ترتیب ۷۲/۵ و ۶۷/۵ درصد تلفات را ایجاد کردند. LD_{50s} محاسبه شده برای دو جدایه فوق به ترتیب ۱۰^۰/۲×۱۰^۰ و ۹/۵×۱۰^۰ کنیدی در میلی‌لیتر بود. حساسیت لاروهای سنین دوم، سوم و پنجم به جدایه فشنند به عنوان بیمارگرترین جدایه، در یک آزمایش جداگانه بررسی شد. حساسیت لاروهای سنین مختلف به جدایه فشنند متفاوت بود. به طوری که لاروهای سنین دوم و سوم به ترتیب ۵۷ و ۵۱ درصد تلفات را نشان دادند در حالی که لاروهای سن پنجم ۲۹ درصد تلفات داشتند.

واژه‌های کلیدی: پروانه‌ی برگ خوار سفید اشجار، زیست‌سنجدی، قارچ‌های بیمارگ

مقدمه

بوته‌ها و علف‌های هرز است که در دنیا ۶۳۶ میزبان

گیاهی برای آن شناخته شده‌است. پروانه‌ی سفید اشجار در گذشته آفت قرنطینه خارجی محسوب می‌شد، اما اولین

پروانه‌ی برگ خوار سفید اشجار (*Hyphantria* (Drury) *cunea* یکی از مهمترین آفات درختان مشمر و غیر مشمر،

تحقیقات زیادی در زمینه‌ی کترل بیولوژیک این آفت انجام نشده‌است. کلنی‌های *Bacillus thuringiensis* به عنوان عامل کترل کننده‌ی بیولوژیک مؤثر می‌تواند به صورت آفت‌کش استفاده شود. گزارش شده‌است که کترل این آفت نقش عمده دارد (B. *thuringiensis* Var. *Kurstaki* Jasinka, 1984; Choi et al., 1986, *Chouioia cunea* Yang (Hym.: Zنبور) باعث مرگ و میر قابل توجه در شفیره‌ی Eulophidae) در نواحی گستردگی از کشور چین شد (Yang and Wang, 2008). این پارازیتوئید در آن مناطق به همراه سایر پارازیتوئیدهای بومی نظیر *Coccycogomimus disparis*, *Chouioia parnasae* (Ichneumonidae) و *Exorita japonica* (Tachinidae) حشره را انگلی می‌کند (Yang wei and Wang, 2008). در ایران نیز دو پارازیتوئید بومی در گیلان شناسایی و بیولوژی آنها مورد بررسی قرار گرفت که شامل *Psychophagus omnivorus* و *C. cunea* می‌باشد. یک پارازیتوئید تخم به نام *Trichogramma dendrolini* Matsumura (Hym.: Trichogrammatidae) و یک سن شکارگر با نام *Arma custos* F. (Heteroptera: Pentatomidae) نیز شناسایی شدند (رضایی، ۱۳۸۳). با وجود تحقیقاتی که در زمینه‌ی کترل (شیمیایی، مکانیکی و بیولوژیک) پروانه‌ی سفید اشجار انجام شده‌است، اما تاکنون گزارشی در خصوص تأثیر قارچ‌های بیماری‌زای حشرات بر آن به ثبت نرسیده‌است. قارچ‌های بیمارگر حشرات جایگاه چشمگیری در کترل ملخ‌ها، شته‌ها و بالپولکداران دارند. *Beauveria bassiana* از مهمترین گونه‌های قارچی است که به طور موفقیت‌آمیزی در کترل بیولوژیک حشرات مختلف نقش داشته و اثرهای سوئی روی دشمنان طبیعی ندارد (Goettel et al., 1990).

بار در سال ۱۳۸۱ از استان گیلان گزارش شد (رضایی، ۱۳۸۳). این آفت در دو منطقه‌ی استان گیلان: لشتنشاء (رشت) و پرهسر (رضوانشهر)، طغیان کرد و تقریباً بیشتر درختان آلوده از جمله توت، افرای سیاه، سیب، گلابی، لرگ، انجیر، انگور، زبان‌گنجشک، توسکا، بید، صنوبر، عرعر، نارون و گیلاس به طور کامل بی‌برگ شدند (رضایی، ۱۳۸۳). این حشره در استان گیلان دارای دو نسل در سال می‌باشد. پس از تخمگذاری پروانه‌ها در اوخر اردیبهشت ماه، لاروهای سن اول پس از ۶-۵ روز از تخم خارج شده و به طور دسته‌جمعی شروع به تغذیه می‌کنند. لاروها تقریباً همگی با هم پوست‌اندازی کرده و وارد مراحل بعدی لاروی می‌شوند. خسارت لاروهای سنین بالاتر بسیار بیشتر و لاروهای سنین چهارم و پنجم به شکل پراکنده از برگ‌ها تغذیه می‌کنند. به عبارتی این لاروها حالت تجمعی کمتری نسبت به لاروهای سنین پایین دارند. در سال‌های اخیر، علاوه بر استان گیلان، این آفت در مناطقی از استان‌های اردبیل و مازندران نیز مشاهده شده، اما گزارش مستندی مبنی بر آن، به ثبت نرسیده‌است (رضایی، ۱۳۸۳).

از زمان ظهرور آفت و با توجه به اهمیت قرنطینه‌ای آن، تعیین سطح پراکنش آفت و تغییرات جمعیت آن با استفاده از تله‌های فرمونی، تله‌های نوری و ردیابی‌های منطقه‌ای در اولویت قرار گرفت، اما جمعیت بالای این آفت به ویژه در سال‌های اخیر، ضرورت عملکردی وسیع و کاربردی را در سیستم‌های آب و خاک و زنجیره‌های غذایی را به دنبال دارد. بنابراین، استفاده از عوامل کترل کننده‌ی طبیعی مانند پارازیتوئیدها، پرداتورها و عوامل بیماری‌زای حشرات در کترل آفت قابل توجه می‌باشد.

زمینه کترول بیولوژیک آفت نامبرده تبدیل نماید. به علاوه، شرایط آب و هوایی استان‌های گیلان و مازندران که مناطق فعلی پراکنش پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار می‌باشند، به لحاظ دارابودن رطوبت بالا برای رشد و تکثیر قارچ، مناسب می‌باشند که خود، فاکتور قابل توجهی برای استفاده از قارچ‌های بیمارگر می‌باشد. در این تحقیق اثر بیمارگری ۴ جدایه قارچ *B. bassiana* و یک جدایه *I. farinosae* روی لاروهای سن ۴ پروانه‌ی سفید اشجار و نیز حساسیت لاروهای سینی ۲، ۳ و ۵ به زهراگین‌ترین جدایه در شرایط آزمایشگاه مورد بررسی قرار گرفت.

مواد و روشها

پرورش میزان

در اواسط فصل بهار و همزمان با تخم‌ریزی پروانه‌ی *H. cunea*، دسته‌های تخم (شکل ۱) از درختان آلوده شهر رشت و حومه جمع‌آوری شده و در اتاقک رشد در شرایط مناسب دمایی (24 ± 1 درجه‌ی سلسیوس) و دوره روشناختی به تاریکی (۱۰:۱۴ ساعت) و رطوبت نسبی 75 ± 5 درصد پرورش داده شدند. ظروف مورد استفاده برای پرورش حشرات ظروف طلقی شفاف و به ابعاد $15\times10\times8$ سانتی‌متر مکعب بود. برای تغذیه لاروها از برگ‌های توت استفاده شد. در نهایت، لاروهای پرورش یافته برای انجام آزمایش‌های مختلف مورد استفاده قرار گرفتند.

جدایه‌های قارچی مورد استفاده

چهار جدایه از قارچ *B. bassiana* از مؤسسه تحقیقات گیاه‌پژوهی کشور و یک جدایه از قارچ *I. frinosae* با مشخصات زیر (جدول ۱) برای زیست‌سنگی‌ها تهیه و در انکوباتور با دمای 25 درجه‌ی سلسیوس نگهداری شدند.

این قارچ دارای دامنه‌ی میزانی وسیعی بوده (Li, 1998) و به دلیل داشتن پراکنش وسیع، سهولت کشت و امکان ذخیره‌سازی کنیدی‌های آن مورد توجه زیادی قرار گرفته است (Rehner, 2005). حشراتی که توسط *B. bassiana* از پای درمی‌آیند، گرد سفیدرنگی روی بدن آنها را می‌پوشاند که به همین دلیل به آن موسکاردين سفید گفته می‌شود. به کارگیری قارچ *B. bassiana* در صنوبرکاریهای بزریل سبب تلفات لاروی و شفیرگی پروانه *Condylorrhiza vestigialis* Guen به میزان بیش از ۶۰٪ گردید (Pogetto et al., 2012). همچنین کاربرد این قارچ در مزارع و گلخانه‌های کلم، بقای مراحل مختلف لاروی را به طور معنی‌داری کاهش داد (Vandenberg et al., 1998). کاهش وزن شفیرگی پروانه *Spodoptera litura* شفیرگی و دفرمه‌بودن همگی پروانه‌ها در نتیجه تیمار با *B. bassiana* گزارش شده است (Basker et al., 2012) از جمله قارچ‌های دیگری که بیمارگری آنها روی طیف وسیعی از حشرات و بال‌پولک‌داران گزارش شده است (Agudelo and Falcon, 1983). این قارچ در دما و رطوبت مناسب به راحتی روی محیط کشت رشد می‌کند (Yang et al., 2005; Ayyasamy and Baskaran, 2005) این‌بهو آن فراهم شده است (Ze et al., 2006).

از آنجا که لاروهای پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار به‌ویژه در سینی پایین دارای رفتار تغذیه‌ای دسته‌جمعی می‌باشند، همواره در زمان آلودگی، جمعیت بسیار بالایی از لاروهای همسن در سطح برگ‌های میزان مشاهده می‌شود. این موضوع می‌تواند کاربرد قارچ بیمارگر را تسهیل کرده و این عامل بیمارگر را به یک گزینه جدید در



شکل ۱- پروانه ماده برگ خوار سفید اشجار در حال تخم‌ریزی روی برگ توت (اصل)

جدول ۱- مشخصات جدایه‌های قارچی استفاده شده در آزمایش‌های زیست‌سنگی

قارچ بیمارگر	نام جدایه قارچ	محل جمع‌آوری
<i>I. farinosae</i>	1872 c	جداسازی شده از شفیره‌ی پروانه‌ی برگ خوار سفید اشجار در منطقه‌ی رضوانشهر استان گیلان توسط عجم‌حسنی
<i>B. bassiana</i>	Fashand	جداسازی شده از خاک منطقه‌ی فشنده، توسط غزوی
<i>B. bassiana</i>	Spt-22	جداسازی شده از سن گندم در ترکیه توسط پارکر
<i>B. bassiana</i>	Ir-K-40	جداسازی شده از سن گندم در منطقه‌ی کنگاور کرمانشاه توسط حسنی
<i>B. bassiana</i>	566	جداسازی شده از سن گندم در اصفهان توسط پارکر

استفاده‌گردید. لازم به ذکر است که در آزمایش‌های مقدماتی، غلظت 10^4 سبب حدود ۲۰٪ و غلظت 10^8 نزدیک به ۸۰٪ مرگ و میر در لاروهای سن ۴ شدند. بنابراین بین آنها سه غلظت دیگر با فاصله لگاریتمی انتخاب گردید. از آب مقطمر حاوی Tween-۸۰ به میزان 10^3 درصد به عنوان شاهد استفاده شد.

کشت و تکثیر قارچ‌های بیمارگر و تعیین غلظت‌های مورد آزمایش

جدایه‌های ذکر شده روی محیط PDA کشت شدند. پس از ۱۲ روز، کنیدی‌ها با یک اسکالپل سترون‌سازی شده از روی محیط کشت تراشیده شده و درون یک لوله آزمایش محتوی آب مقطمر حاوی Tween-۸۰ 10^3 - 10^4 درصد قرار گرفتند. سوسپانسیون کنیدی‌ها و Tween-۸۰ 10^3 - 10^4 درصد به مدت ۵ دقیقه با مگنت همگن شده و بعد از فیلتر (پارچه توری سترون‌سازی شده با قطر منفذ ۱ میلی‌متر) عبور داده شدند تا هیف‌ها از کنیدی‌ها جدا شوند. برای شمارش کنیدی‌ها و تهیه غلظت‌های لازم از لام گلبول‌شمار^۱ در بزرگنمایی $400 \times$ میکروسکوپ نوری

آزمایش‌های زیست‌سنگی:
۱- بررسی بیمارگری جدایه‌های قارچی *B. bassiana* و *I. farinosae* روی لاروهای سن چهار برای آلووده نمودن حشرات، مقدار ۲ میکرولیتر از سوسپانسیون غلظت‌های مختلف از جدایه‌ها، با استفاده از سرنگ هامیلتون در سطح شکمی لاروها (فاصله پاهای

1- Neubar

سینین ۲، ۳ و ۵ انجام شد. لاروهای سن اول در آزمایش مورد استفاده قرار نگرفتند زیرا کوچک بودن آنها مانع قطره‌گذاری موفق می‌شد.

۳- تجزیه آماری

داده‌های حاصل از آزمایش‌های اول و دوم در قالب فاکتوریل در طرح پایه کاملاً تصادفی با نرم‌افزار SAS تجزیه واریانس گردید. مقایسه میانگین‌ها با آزمون دانکن انجام شد. به‌منظور بررسی‌های زیست‌سنجدی و محاسبه LD₅₀ و حدود بالا و پایین، نرم افزار POLO-PC مورد استفاده قرار گرفت.

نتایج

تمام جدایه‌های قارچ‌های استفاده شده سبب مرگ و میر لارو سن ۴ پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار گردید، اما میزان تلفات لاروها براساس غلظت قارچ‌ها متفاوت بود. آنالیز داده‌ها اختلاف معنی‌داری را بین جدایه‌ها داشت و نیز میزان مرگ و میر لاروها تحت تأثیر این جدایه تفاوت معنی‌داری با سایر جدایه‌ها نشان داد، بنابراین جدایه فشنند به عنوان بیمارگرترین جدایه در آزمایش انتخاب گردید. غلظت‌های به کاررفته در این آزمایش همان غلظت‌های استفاده شده در آزمایش قبل بود. این آزمایش در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی با ۶ تکرار غلظت و سه سن لاروی و ۴ تکرار در قالب فاکتوریل در طرح پایه کاملاً تصادفی انجام شد. هر تکرار شامل ۱۰ عدد لارو بود. بعد از قطره‌گذاری لاروها با غلظت‌های جدایه فشنند، لاروها در اتاق رشد با شرایط ذکر شده در آزمایش قبل قرار داده شدند و به‌منظور تغذیه، برگ توت در اختیار آنها قرار داده شد. مرگ و میر روزانه لاروها تا ۱۲ روز ثبت شد. این آزمایش برای لاروهای

دروغین دوم و سوم) قرار داده شد. تیمار شاهد شامل آب‌مقطّر حاوی Tween ۰/۰۳ درصد بود. آزمایش در قالب فاکتوریل در طرح پایه کامل تصادفی شامل ۵ تیمار قارچی (فاکتور اول) و ۶ غلظت (فاکتور دوم) با ۴ تکرار انجام شد. در هر تکرار ۱۰ عدد لارو سن ۴ در نظر گرفته شد. لاروها پس از آلوده‌سازی در اتاق رشد با دمای 1 ± 25 درجه‌ی سلسیوس و رطوبت نسبی ۸۰-۹۰ درصد و دوره نوری به تاریکی ۱۰:۱۴ ساعت قرار گرفتند. برای تغذیه‌ی لاروها از برگ‌های توت استفاده شد. مرگ و میر حشرات هر روز ثبت و این عمل تا ۱۲ روز ادامه یافت.

۲- بررسی حساسیت لاروهای سنین ۲، ۳ و ۵ به زهر‌آگین ترین جدایه

با توجه به نتایج به‌دست آمده از آزمایش اول که در آن جدایه فشنند پایین‌ترین LD₅₀ را نسبت به سایر جدایه‌ها داشت و نیز میزان مرگ و میر لاروها تحت تأثیر این جدایه تفاوت معنی‌داری با سایر جدایه‌ها نشان داد، بنابراین جدایه فشنند به عنوان بیمارگرترین جدایه در آزمایش انتخاب گردید. غلظت‌های به کاررفته در این آزمایش همان غلظت‌های استفاده شده در آزمایش قبل بود. این آزمایش در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی با ۶ تکرار غلظت و سه سن لاروی و ۴ تکرار در قالب فاکتوریل در طرح پایه کاملاً تصادفی انجام شد. هر تکرار شامل ۱۰ عدد لارو بود. بعد از قطره‌گذاری لاروها با غلظت‌های جدایه فشنند، لاروها در اتاق رشد با شرایط ذکر شده در آزمایش قبل قرار داده شدند و به‌منظور تغذیه، برگ توت در اختیار آنها قرار داده شد. مرگ و میر روزانه لاروها تا ۱۲ روز ثبت شد. این آزمایش برای لاروهای

LD₅₀ برای هر جدایه محاسبه شده و نتایج به‌دست آمده در جدول ۲ ارائه شده‌است. میزان LD₅₀ و حدود بالا

بالا و پایین LD_{50} بود که حکایت از عدم تفاوت معنی‌دار بین آنهاست. اگرچه شب خطر رگرسیون (شکل ۲) برای تمام جدایه‌ها تقریباً یکسان بود اما فاصله از مبدأ برای جدایه‌های مختلف متفاوت دیده شد که نشان‌دهنده تفاوت در میزان حساسیت لاروها می‌باشد.

و پایین آن برای جدایه فشنند ($4 \times 10^4 - 6 \times 10^3$) کنیدی در میلی‌لیتر، پایین‌تر از سایر جدایه‌ها بود (جدول ۲). قارچ *I. farinosae* با LD_{50} معادل ($4 \times 10^4 - 5 \times 10^3$) کنیدی در میلی‌لیتر، از نظر بیمارگری در رتبه دوم و بعد از فشنند قرار گرفت. سه جدایه دیگر دارای همپوشانی بین حدود

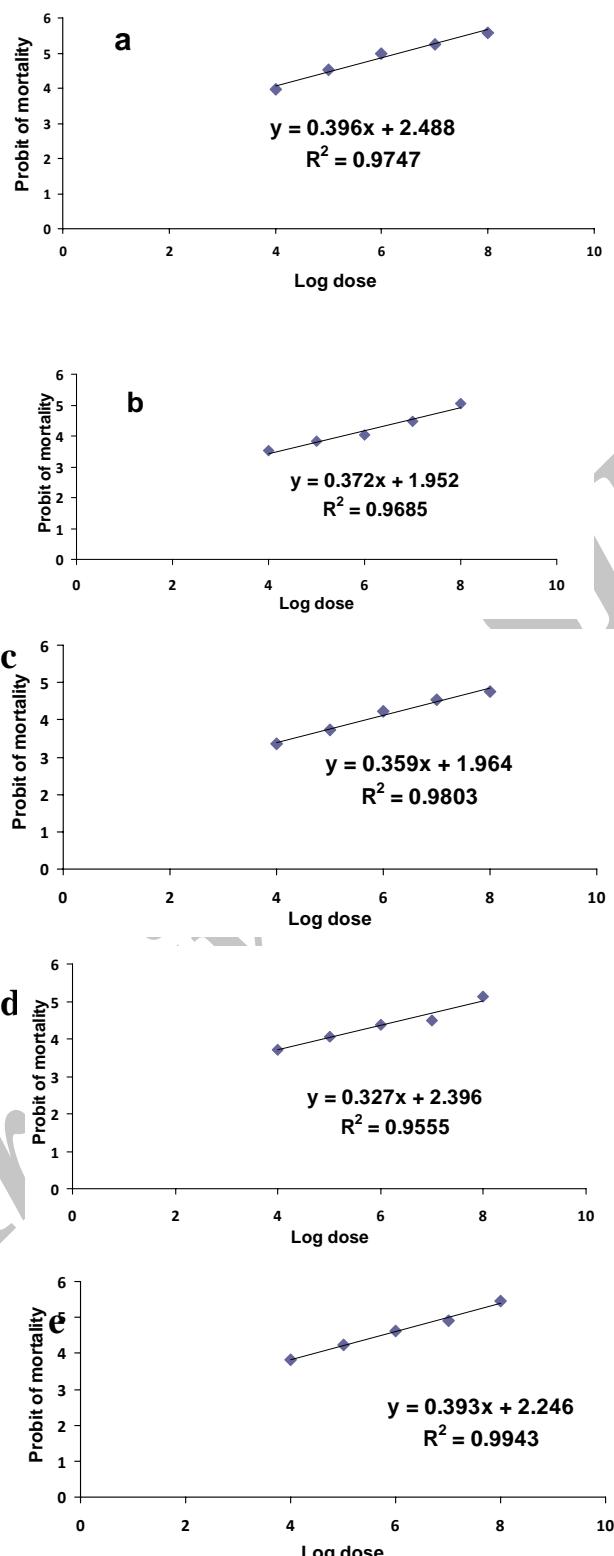
جدول ۲ - LD_{25} و LD_{50} با حدود اطمینان (٪۹۵) جدایه‌های *B. bassiana* و یک جدایه *I. farinosae*

روی لاروهای سن چهار پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار

X ²	Slope ^{±se}	LD_{25} (95% CL)	LD_{50} (95% CL)	جدایه‌ها
۰/۸۴	$0/39 \pm 0/4$	$3/8 \times 10^3 (0/4 \times 10^3 - 1/4 \times 10^3)$	$0/2 \times 10^3 (6/7 \times 10^3 - 6/9 \times 10^3)$	Fashand
۱/۰۳	$0/37 \pm 0/6$	$2/2 \times 10^0 (5/6 \times 10^4 - 8/2 \times 10^0)$	$1/3 \times 10^7 (2/8 \times 10^6 - 2/8 \times 10^8)$	Ir-k-40
۰/۶۵	$0/35 \pm 0/6$	$3/5 \times 10^0 (8/3 \times 10^4 - 1/7 \times 10^6)$	$3/1 \times 10^7 (4/8 \times 10^6 - 2/1 \times 10^9)$	566
۰/۸۱	$0/32 \pm 0/7$	$7/3 \times 10^4 (1/2 \times 10^4 - 2/8 \times 10^0)$	$7/8 \times 10^6 (1/5 \times 10^6 - 0/2 \times 10^7)$	Spt-22
۰/۲	$0/39 \pm 0/7$	$1/7 \times 10^4 (2/9 \times 10^3 - 5/7 \times 10^4)$	$9/5 \times 10^0 (0/3 \times 10^0 - 4/9 \times 10^1)$	1872c

غلظت‌های 10^7 و 10^8 بالاترین تلفات را ایجاد کردند، هرچند تفاوت معنی‌داری از نظر آماری بین میزان تلفات ایجادشده توسط این دو غلظت مشاهده نشد (جدول‌های ۷، ۸ و ۹). جدول ۳ همپوشانی حدود بالا و پایین LD_{50} مربوط به لاروهای سن ۲ و ۳ را نشان می‌دهد که در واقع بازگوکننده مشابه تأثیر زهرآگینی جدایه فشنند برای این دو سن لاروی می‌باشد. همچنین LD_{50} قارچ برای لاروهای سن ۵ به طور معنی‌داری بالاتر از سنین لاروی پایین‌تر بود. این یافته‌ها نشان‌داد که حساسیت لاروهای سن ۲ و ۳ به جدایه فشنند بیش از سایر سنین لاروی بوده است.

بیمارگری جدایه فشنند به عنوان زهرآگین‌ترین جدایه روی لاروهای سنین ۲، ۳ و ۵ آفت بررسی شد. این قارچ با غلظت‌های مختلف سبب مرگ و میر لاروهای سنین مختلف شد، اما میزان این مرگ و میرها تفاوت معنی‌داری با هم داشت. لاروهای سنین ۲ و ۳ مرگ و میر بالاتری نسبت به لاروهای سن ۵ نشان دادند (جدول‌های ۷، ۸ و ۹). این کاهش نسبی مرگ و میر لاروهای سن ۵ تا حدود زیادی نشان‌دهنده مقاومت بالاتر لاروهای سن ۵ در مقابل جدایه فشنند بوده است. تأثیر غلظت‌های مختلف جدایه فشنند نیز بر میزان مرگ و میر لاروها معنی‌دار بود. در همه سنین لاروی درصد تلفات با افزایش غلظت روند صعودی نشان داد.



شکل ۲- رگرسیون پروبیت مرگ و میر لاروهای سن ۴ دو روزه تحت تأثیر جدایه‌های قارچ

1872 c: جدایه فشنده، b: جدایه 1872 c: جدایه 566، c: جدایه Spt-22 و e: جدایه a

جدول ۳- LD₂₅ و LD₅₀ محاسبه شده برای جدایه فشنند روی لاروهای سن ۲، ۳ و ۵ پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار

X ²	Slope±se	LD ₂₅ (95% CL)	LD ₅₀ (95% CL)	
۰/۶۲	۰/۴۵±۰/۱	۰/۳×۱۰ ^۴ (۰/۰۵×۱۰ ^۳ -۱/۳×۱۰ ^۴)	۹/۹×۱۰ ^۴ (۲/۲×۱۰ ^۴ -۴×۱۰ ^۰)	لارو سن ۲
۴/۲	۰/۰۸±۰/۱	۱/۷×۱۰ ^۴	۲/۴×۱۰ ^۰	لارو سن ۳
۳/۵	۰/۳۷±۰/۷	۲/۴×۱۰ ^۰ (۱/۴×۱۰ ^۴ -۱/۸×۱۰ ^۷)	۱/۵×۱۰ ^۷ (۳/۲×۱۰ ^۷ -۲/۹×۱۰ ^۸)	لارو سن ۵

جدول ۴- تجزیه واریانس تأثیر تیمارهای مختلف قارچی بر لاروهای سن چهار پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار

P-value	F	میانگین مربعات	مجموع مربعات	درجه آزادی (df)	منبع
<۰/۰۰۰۱	۲۵/۰۵	۱۹۰۸/۸	۵۵۳۵۷/۴	۲۹	تیمار
		۷۶/۲	۶۸۵۸	۹۰	
		۶۲۲۱۵/۴		۱۱۹	
<۰/۰۰۰۱	۲۴/۰۶	۱۸۳۳/۵	۷۳۳۴/۱۲	۴	جدایه
<۰/۰۰۰۱	۱۱۷/۶	۸۹۶۱	۴۴۸۰۵/۴۶	۵	غلط
۰/۰۰۹	۲/۱۱	۱۶۰/۸	۳۲۱۷/۸۶	۲۰	جدایه×غلط

جدول ۵- مقایسه میانگین‌های (آزمون دانکن) درصد تلفات لاروهای سن چهار تحت تأثیر جدایه‌های مختلف در سطح ۱٪

فاکتور ۱ (جدایه‌ها)	میانگین تلفات (%)	گروه‌بندی
Fashand	۳۹/۳۳	A
1872c	۳۰/۸۳	B
Ir-k-40	۲۲/۸۳	C
566	۲۰	C
Spt-22	۱۸/۳۳	C

جدول ۶- مقایسه میانگین‌های (آزمون دانکن) درصد تلفات لاروهای سن چهار تحت تأثیر غلظت‌های مختلف در سطح ۱٪

فاکتور ۲ (غلظت‌ها)	میانگین تلفات (%)	گروه‌بندی
شاهد	۰	F
۱۰ ^۴	۱۰	E
۱۰ ^۵	۱۹	D
۱۰ ^۶	۲۹	C
۱۰ ^۷	۴۰	B
۱۰ ^۸	۵۸	A

جدول ۷- تجزیه واریانس تأثیر غلظت‌های مختلف روی لاروهای سنین مختلف پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار

P-value	F	میانگین مربعات	مجموع مربعات	درجه آزادی (df)	منبع
<0.0001	۳۸/۸	۴۶۴۱۸/۱۷	۷۸۹۰۰	۱۷	تیمار
		۱۱۹/۴	۶۴۵۰	۵۴	
		۸۵۳۵۰		۷۱	
					کل
<0.0001	۴۳/۵	۵۲۰۴/۱۶	۱۰۴۰۸/۳	۲	سنین لاروی
<0.0001	۱۰۷/۷۲	۱۲۸۶۶/۶	۶۴۳۳۳/۳	۵	غلظت
0.0014	۳/۴۸	۴۱۵/۸	۴۱۵۸/۳	۱۰	سنین لاروی × غلظت

جدول ۸- مقایسه میانگین‌های (آزمون دانکن) درصد تلفات لاروها در سنین مختلف در سطح ۱٪

فاکتور ۱ (سنین لاروی)	میانگین تلفات (%)	گروه‌بندی
لارو سن دوم	۵۷	A
لارو سن سوم	۵۱/۲	A
لارو سن پنجم	۲۹/۱۶	B

جدول ۹- مقایسه میانگین‌های (آزمون دانکن) درصد تلفات لاروهای سنین مختلف تحت تأثیر غلظت‌های مختلف در سطح ۱٪

فاکتور ۲ (غلظت‌ها)	میانگین تلفات (%)	گروه‌بندی
شاهد	.	E
۱۰ ^۴	۲۱/۶	D
۱۰ ^۵	۳۷/۵	C
۱۰ ^۶	۵۳/۳	B
۱۰ ^۷	۷۶/۶	A
۱۰ ^۸	۸۵/۸	A

جدایی‌های فشنگند از قارچ
۱872c از قارچ *B. bassiana* و *I. farinosae* بیشتر از سایر جدایی‌ها اثر بیمارگری داشتند. به طوری که اثر قارچ‌های بیمارگر *I. farinosae* و *B. bassiana* بر حشرات، توسط محققان دیگر نیز مورد مطالعه قرار گرفته است. به عنوان مثال، می‌توان به اثر قارچ *Aelia rostrata* (Boheman) روی سن *B. bassiana*

بحث نتایج تحقیق حاضر نشان داد که جدایی‌های قارچ‌های *I. farinosae* و *B. bassiana* سبب مرگ و میر لاروهای سنین مختلف پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار شدنند. هرچند که درصد آلدگی ایجاد شده و متعاقباً میزان تلفات تحت تأثیر جدایی‌های مختلف و برای لاروهای سنین مختلف، متفاوت بود. در این تحقیق،

جداسازی شده‌اند. این یافته‌ها تا حدود زیادی در نتایج این تحقیق، به اثبات رسیده است.

در تحقیق حاضر، جدایه فشنده از خاک و جدایه ۱۸۷۲c از شفیره‌های زمستانگذران پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار جداسازی شده‌بود. این جدایه‌ها در مقایسه با ۳ جدایه دیگر که همگی از روی سن گندم جداسازی شده بودند بیماری زایی بیشتری روی آفت نشان دادند. اگر منشأ جداسازی این جدایه‌ها را به عنوان عامل مؤثر در بیمارگری مورد توجه قرار دهیم، می‌توان چنین احتمالی را در نظر گرفت که محل جداسازی جدایه فشنده (خاک)، زیستگاه گونه‌هایی از بالپولکی‌هایی باشد که به لحاظ مرغولوژی، فیزیولوژی، فیلوزنی و یا رفتاری به آفت مورد آزمایش نزدیک و وابسته هستند. در همین راستا، صفوی و همکاران در سال ۲۰۱۰ اظهار داشتند که در میان جدایه‌های *B. bassiana*، جدایه‌ای که از خاک (زیستگاه گونه میزبان یا گونه‌های نزدیک) جدا شده بود برای ساقه‌خوار اروپایی ذرت، بیماری زایی بالاتری نسبت به جدایه‌هایی داشت که از سوسک‌ها و راست‌بالان جداسازی شده بودند.

قارچ بیمارگر دیگری که در این تحقیق بیماری زایی آن بر لاروهای سن ۴ آفت مورد بررسی قرار گرفت. *I. farinosae* بود. جدایه ۱۸۷۲c توانست در غلظت‌های بالا بیش از ۶۰٪ مرگ و میر را سبب شود. با توجه به اینکه این جدایه از شفیره‌های زمستانگذران پروانه‌ی برگ‌خوار سفید اشجار جدا شده بود، بیماری زایی بالای آن بر همان حشره منطقی به نظر می‌رسد. از مزایای قارچ *I. farinosae* سازگاری بالای آن در دامنه‌های دمایی متفاوت و زنده‌مانی آن در دماهای پایین می‌باشد.

(Gennadius, 2011) سفیدبالک (Mustu *et al.*, 2009) (Cabannillas and Walker, 2009) *Bemisia tabaci* پروانه (Abood, *et al.*, 2010) *Atteva scidoxa* (Meyrick) (Tefera *Chilo partellus* (Swinhoe) ۲۰۱۰)، پروانه (Sabbour *et al.*, 2004) *et al.*، بید سیب‌زمینی (Legaspi *et al.*, 2002) ۲۰۰۲، ساقه‌خوار نیشکر (Safavi *et al.*, 2010) و بسیاری از حشرات دیگر اشاره نمود. در ایران نیز تحقیقاتی روی تأثیر قارچ *B. bassiana* بر ساقه‌خوار اروپایی ذرت (Humber and Hansen, 2005) و ساقه‌خوار برنج (مجیدی و همکاران، ۱۳۹۰) انجام شده است.

بیمارگری قارچ *I. farinosae* نیز روی سرخرطومی (Yang, *et al.*, 2009) *Pissodes punctatus* وسیعی از بالپولکداران مانند ابریشم بافناجور، کرم طوقه‌بر و کرم سیب (Kleespies, *et al.*, 2008) مورد پروانه تخم انگشتی بررسی قرار گرفته است.

تفاوت قدرت زهرآگینی در جدایه‌های مختلف *B. bassiana* به خصوصیات فیزیولوژیکی و آنزیمی هر جدایه مربوط می‌شود (Leland, *et al.* 2005). همچنین این اختلاف در زهرآگینی جدایه‌ها می‌تواند به منشأ جداسازی جدایه‌ها و گونه‌های میزبان مرتبط باشد. تأثیر منشأ جدایه‌ها روی بیمارگری قارچ *B. bassiana* قبل از گزارش شده است. جدایه‌هایی که زیستگاه آنها و یا گونه‌های میزبان آنها به هم نزدیکتر (Vandenberg, 1996) باشد قدرت بیمارگری مشابهی دارند. و همکاران در سال ۱۹۹۰ گزارش Goettel می‌باشد که جدایه‌هایی که برای یک میزبان بیمارگر تر می‌باشند از همان گونه و یا گونه‌های میزبان وابسته

اشجار بسیار کمتر از لاروهای سن ۴ می‌باشد. به عبارت دیگر، لاروهای سینین بالا و بخصوص سن ۵ دارای تحرک زیادی بوده و ممکن است کنیدی کمتری روی بدن آنها مستقر شده و جوانه‌زنی کند. بنابراین احتمال دارد که در سطح بدن لاروهای سینین پایین در غلظت مشابه کنیدی بیشتری نسبت به لاروهای درشت‌تر مستقر شده و در نتیجه این لاروها حساس‌تر باشند. نتایج ما با یافته‌های دیگر محققان در ارتباط با اثر سن حشره در بیماری‌زایی قارچ، همخوانی داشت. Cabanillas در سال ۲۰۰۹ نشان داد که پوره‌های سینین پایین *Bemisia tabaci*, مرگ و میر بالاتری در نتیجه بیمار با قارچ *Isaria* sp. در مقایسه با پوره‌های سینین بالاتر دارند. در تحقیقی دیگر، میزان تماس کنیدی‌های قارچ با بدن حشره هدف و نقش آن در کیفیت بیمارگری بررسی شد. هنگامی که سوسک‌های بالغ (Motschulski) شاخک‌بلند درختان جنگلی (*Anoplophora glabripennis* B.) با کنیدی‌های *bassiana* تیمار شدند تلفات سوسک‌ها بسیار بیشتر از لاروها بود. با توجه به اینکه لاروهای چوبخوار سوسک‌های شاخک‌بلند داخل دلان‌های ایجاد شده در تنه درختان میزبان مستقر بوده و تعذیه می‌کنند، بنابراین کاهش حساسیت آنها نسبت به قارچ بیمارگر تا حدود زیادی به محل استقرار آنها و متعاقباً عدم تماس لازم با قارچ و نیز عدم دریافت میزان کافی کنیدی توسط آنها مربوط می‌شد (Dubois et al., 2008).

با درنظرگرفتن شرایط اقلیمی استان گیلان، استفاده از این قارچ‌های بیمارگر به‌ویژه *I. farinosae* که جدایه‌ای بومی محسوب می‌شود و با شرایط منطقه سازگار است، می‌تواند در برنامه‌های مدیریت این آفت

Dobersk و همکاران در سال ۱۹۸۱ گزارش کردند که یک جدایه از این قارچ در دمای ۲ درجه سلسیوس سبب ایجاد بیماری در سوسک پوستخوار نارون گردید. این قارچ در دمای صفر و یا ۵- درجه‌ی سلسیوس فعالیت بیماری‌زایی نشان‌نداشت، اما توانست زنده بماند (Machowicz, 1988). هرچند که قدرت بیماری‌زایی آن تابع متغیر دما می‌باشد (Faragues and Bon, 2004). در این تحقیق، این قارچ داخل شفیره‌های زمستان‌گذران آفت مورد آزمایش توانسته بود شرایط سخت زمستان و دمای پایین را تحمل کرده، زنده بماند و قدرت بیماری‌زایی خود را حفظ کند.

علاوه بر خصوصیات فیزیولوژیکی قارچ و منشاء آن، عوامل دیگری نیز در پدیده بیماری‌زایی یک قارچ بیمارگر مهم هستند. به عنوان مثال، جوانه‌زنی کنیدی‌ها می‌تواند تحت تأثیر شرایط کلیمایی بخصوص دمای پیرامون کوتیکول حشره، رطوبت نسبی (Keller and Zimmermann, 1989) قارچ در سطح کوتیکول، درصد بازدارندگی ترکیبات سطح کوتیکول (Hajek and Leger, 1994) و سن حشره میزبان باشد (Cabanillas and Walker, 2009). در این مطالعه، اثر سن حشره در میزان آلووده شدن به قارچ معنی‌دار بود. لاروهای سینین پایین حساسیت بالاتری نسبت به قارچ بیمارگر نشان‌دادند، چنانکه اختلاف معنی‌داری بین LD_{50} در لاروهای سن ۲ و ۳ در مقایسه با لاروهای سن ۵ به دست آمد. بنابراین چنین به‌نظر می‌رسد که لاروهای سینین پایین به دلیل داشتن کوتیکول نرم‌تر و اگزوکوتیکول نازک‌تر نسبت به لاروهای درشت‌تر حساسیت بیشتری دارند. به‌علاوه تحرک لاروهای سینین پایین پروانه‌ی برگ‌خوار سفید

- Baskar, K., Raj, G., Mohan, P., Lingathurai, S., Ambrose, T., and Muthu, C., 2012. Larvicidal and growth inhibitory activities of entomopathogenic fungus, *Beauveria bassiana* against Asian army worm, *Spodoptera litura* Fab. (Lepidoptera: Noctuidae). Journal of Entomology, 9(3): 155-162.
- Cabanillas, H., Walker, A., 2009. Pathogenicity of *Isaria* sp. (Hypocreales: Clavicipitaceae) against the sweet potato whitefly B biotype, *Bemisia tabaci* (Hemiptera: Aleyrodidae). Crop Protection, 28: 333-337.
- Choi, Y. C., Lee, S. W., Shin, Y. H., Lee, K. H., 1986. Studies on the mass production of *Bacillus thuringiensis* as a microbial insecticide. Research Reports of the Rural Development Administration, Plant Environment, Mycology and Farm Products Utilization, 28: 56-59.
- Doberski, J. W., 1981. 'Comparative Laboratory Studies on Three Fungal Pathogens of the Elm Bark Beetle *Scolytus scolytus*: Effect of Temperature and Humidity on Infection by *Beauveria bassiana*, *Metarrhizium anisopliae* and *Paecilomyces farinosus*', Journal of Invertebrate Pathology, 37: 195-200.
- Dubois, T., Lund, J., Leah S., Bauer, L., Hajek, A., 2008. Virulence of entomopathogenic hypocrealean fungi infecting *Anoplophora glabripennis*. BioControl, 53: 517-528.
- Fargues, J. and Bon, M. C., 2004. 'Influence of Temperature Preferences of Two *Paecilomyces fumosoroseus* Lineages on their Co-infection Pattern', Journal of Invertebrate Pathology, 87: 94-104.
- Hajek, A. E. and Leger, R. J., 1994. Interactions between fungal pathogens and insect hosts. Annual Review Entomology, 39: 293-322.
- Humber, R. A. and Hansen, K. S., 2005. 'USDA-ARS Collection of entomopathogenic fungal cultures (ARSEF)', ARSEF-Catalog: Host by Fungus. Available on: <http://arsef.fpsn.cornell.edu>.
- Jasinka, J., 1984. Farm studies on application techniques and pesticide efficiency against *Hyphantria cunea*. Növényvedelem 20: 368-372.
- Keller, S and Zimmermann, G., 1989. Mycopathogens of soil insects: 239-290. In: Wilding, N., (Ed.) Insect-Fungus Intractions. Academic Press, London, 912p.
- Kleespies, R. G., Huger, A. M., and Zimmermann, G., 2008. 'Diseases of Insects and Other Arthropods: Results of Diagnostic Research Over 55 years', Biocontrol Science and Technology, 18: 439-484.
- Legaspi, J., Poprawski, T. J., and Legaspi, B. C., 2000. Laboratory and field evaluation of

مهم جایگاه ارزشمندی داشته باشد. بنابراین ضروریست آزمایش‌هایی در سطح عرصه برای تعیین بیمارگری این قارچ‌ها صورت پذیرد تا در کنار نتایج آزمایشگاهی این تحقیق و موارد مشابه، بتوان راهکاری مناسب برای کنترل این آفت ارائه نمود.

سپاسگزاری

نگارندگان از همکاری‌های مؤسسه تحقیقات گیاه‌پژوهشی کشور و مؤسسه تحقیقات جنگل‌ها و مراتع کشور به دلیل در اختیار قرار دادن جدایه‌های قارچ و امکانات آزمایشگاهی قدردانی می‌نمایند.

منابع مورد استفاده

- رضایی، و. ۱۳۸۳. زیست شناسی شب پره سفید آمریکایی درختان *Hyphantria cunea* فون دشمنان طبیعی و کارایی زنبور پارازیت‌رئید آن *Chouioia cunea* در استان گیلان. پایان نامه دکتری حشره شناسی کشاورزی. دانشگاه تربیت مدرس. صفحه ۱۲-۳۵.
- مجیدی، ف. پاداشت، ف. و نحوی، م. ۱۳۹۰. کنترل بیولوژیکی جمعیت زمستان‌گذران کرم ساقه خوارنواری برنج پس از برداشت برنج بوسیله قارچ *Beauveria bassiana* در شرایط مزرعه. نشریه حفاظت گیاهان (علوم و صنایع کشاورزی). ۱۹۳-۲۵(۲).
- Abood, F., Bajwa, G. A., Ibrahim, Y. B. and Sajap, A. S., 2010. Pathogenicity of *Beauveria bassiana* against the Tiger moth, *Atteva sciodoxa* (Lepidoptera: Yponomeutidae). Journal of Entomology, 7(1): 19-32.
- Agudelo, F., and Falcon, L. A., 1983. Mass Production, Infectivity and Field Application Studies with the Entomogenous Fungus *Paecilomyces farinosus*, Journal of Invertebrate Pathology, 42: 124-132.
- Ayyasamy, R., Baskaran, P., 2005. Effect of temperature and relative humidity on radial growth and sporulation of *Paecilomyces farinosus*. Journal of Food Agricultural Environment, 3(1):137-138.

- Smith, P., 1993. Control of *Bemisia tabaci* and the Potential of *Paecilomyces fumosoroseus* as a Biopesticide, *Biocontrol News and Information*, 14: 71-78.
- Tefera, T., Pringle, K. L., 2004. Evaluation of *Beauveria bassiana* and *Metarhizium anisopliae* for Controlling *Chilo partellus* (Lepidoptera: Crambidae) in Maize. *Biocontrol Science and Technology*, 14(8): 849-853.
- Vandenberg, J. D., 1996. Standardized bioassay and screening of *Beauveria bassiana* and *Paecilomyces fumosoroseus* against the Russian wheat aphid (Homoptera: Aphididae). *Journal of Economic Entomology*, 89: 1418-1423.
- Vandenberg, J. D., Shelton, A. M., Wilsey, W. T. and Ramos, M., 1998. Assessment of *Beauveria bassiana* sprays for control of Diamondback moth (Lepidoptera: Plutellidae) on Crucifers. *Journal of Economic Entomology*, 91(3): 624-630.
- Yang, B., Li, T. S., Liu, C. Y., Yao, J. P. and Wu, T. L., 2005. Studies on the impact of rotate speed of rocking bed, initial inoculums and initial pH value on mycelial biomass of *Paecilomyces farinosus*. *Journal of Yunnan University*, 27(3): 267–271 (in Chinese with English abstract).
- Yang, Z. Q., Wang, X. Y., Wei, J. R., Qu, H. R., Qiao, X. R., 2008. Survey of the native insect natural enemies of *Hyphantria cunea* (Drury) (Lepidoptera: Arctiidae) in China. *Bulletin of Entomological Research*, 98(3): 293-302.
- Yang, S., Zhuang, H., Li, Y. and Kuang, R., 2009. Insecticidal efficacy of *Isaria farinosa* in different life stages of *Pissodes punctatus* (Coleoptera: Curculionidae). *Journal of Pest Science*, 82: 321–325.
- Ze, S. Z., Zhou, N., Liu, H.P., Chen, P., and Li, H. R., 2006. Production process of *Paecilomyces farinosus*, an entomopathogenic fungus, *Journal of west china forestry science*, 35(1): 112-116.
- Zimmermann, G., 2012. The entomopathogenic fungi *Isaria farinosa* (formerly *Paecilomyces farinosus*) and the *Isaria fumosorose* species complex (formerly *Paecilomyces fumosoroseus*): biology, ecology and use in biological control. *Biocontrol Science and Technology*, 18(9): 865-901.
- Beauveria bassiana against Sugarcane Stalkborers (Lepidoptera:Pyralidae) in the lower Rio Grande valley of Texas. *Journal of Economic Entomology*, 93(1): 54-59.
- Leland, E. J., McGuire, M. R., Grace, G. A. Jaronski, S. T., Ulloa, M., Park, Y. H. and Plattner, R. D., 2005. Strain selection of fungal entomopathogen, *Beauveria bassiana*, for control of plant bugs (*Lygus* sp.) (Heteroptera: Miridae). *Biologic Control*, 35: 104-114.
- Li, Z., 1998. List of the insect hosts of *Beauveria bassiana*. 241-255. In: Li, Z., Z.(Ed.) Qstudy and application of entomogenous fungi in china. Academic peridical Peress, Bejing, 1072p.
- Machowicz-Stefaniak, Z., 1988. Studies on the Effect of Temperature on the Growth and Development of the Fungus *Paecilomyces farinosus*. 18: 121-130.
- Mustu, M., Demirci, F. Kocak, E., 2011. Mortality effects of *Isaria farinosa* (Holm.) and *Beauveria bassiana* (Balsamo) vuillemin (Sordariomycetes: Hypocreales) on *Aelia restrata* Boh. (Hemiptera: Pentatomidae). *Turkish Entomology*, 35: 559-568.
- Pogetto, M. and Wilcken, F., 2012. The effect of *Beauveria bassiana* on Brazilian Poplar moth *Condylorrhiza vestigialis* (Lepidoptera: Crambidae). *Journal of Plant Protection*, 52(1): 10-14.
- Rehner, S. A., Buckley, E., 2005. A *Beauveria* phylogeny inferred from nuclear ITS and EF1-a sequences: evidence for cryptic diversification and links to *Cordyceps teleomorphs*. *Mycologia*, 97: 84–98
- Sabbour, M. M., 2002. The role of chemical additives in enhancing the efficacy of *Beauveria bassiana* and *Metarhizium anisopliae* against the Potato Tuber Moth *Phthorimaea operculella* (Zeller) (Lepidoptera: Gelechiidae). *Pakistan Journal of Biological Sciences*, 5(11): 1155-1159.
- Safavi, S. A., Kharrazi, A., Rasoulian, G. h., and Bandani, A., 2010. Virulence of Some Isolates of Entomopathogenic Fungus, *Beauveria bassiana* on *Ostrinia nubilalis* (Lepidoptera: Pyralidae) Larvae. *Journal of Agricultural Science Technollogy*, 12: 13-21.