



جداسازی و شناسایی قارچ‌های مرض‌آور حشرات از خاک‌های ولایت بدخشان و میزان تأثیر آن‌ها بالای موربانه نوع (*Anacanthotermes vagan*)

پوهنپار محمدحسین فلاح‌زاده و پوهاند محمد سلیم رحیمی^{۱۵}

تقریظ‌دهنده: پوهاند داکتر سلیم جمیلی

مجله علمی-تحقیقی حوزه علوم
طبیعی پوهنتون کابل، ۱ (۳) ۱۳۹۹

چکیده

در یک نمونه‌برداری به منظور دریافت قارچ‌های مرض‌آوری حشرات از ولایت بدخشان دو نوع آن یعنی *Metarhizium anisopliae* و *Metarhizium robertsii* پس از مطالعه دقیق مورفولوژیکی و مالیکولی شناسایی گردید. بررسی میزان تولید کونید یا *M. robertsii* بومی افغانستان و *Beauveria bassiana* بومی ایران روی چهار محیط طبیعی جامد متفاوت که شامل میده‌گی برنج، میده‌گی گندم، ماش سبز و بوره‌اره بوده در شرایط معیاری مورد آزمایش قرار گرفتند. یک نوع قارچ شناسایی شده از خاک‌های ولایت بدخشان با دو نوع قارچ‌های (*Beauveria varroa* · *Beauveria bassiana*) شناسایی شده از خاک‌های ایران در شرایط آزمایش‌گاهی و نیمه‌آزمایش‌گاهی با غلظت‌های شامل 10^5 ، 10^6 ، 10^7 و 10^8 کونید یا بر فی لیتر در قالب یک طرح کاملاً تصادفی آزمون فاکتوریل علیه موربانه نوع *Anacanthotermes vagans* انجام شد که بیشترین مرگ‌ومیر را غلظت 10^8 نشان داد. نتیجه تجزیه ارقام نشان داد که قارچ مرض‌آوری حشرات بومی افغانستان (*M. robertsii*) بیشترین اثر مرگ‌ومیر را روی موربانه‌ها داشت.

اصطلاحات کلیدی: دشمنان طبیعی حشرات؛ شناسایی مرض‌آورهای حشرات؛ شناسایی مورفولوژیکی؛ شناسایی مالیکولی؛ کنترل بیولوژیکی؛ قارچ‌های مرض‌آور حشرات

Isolation and characterization of entomopathogenic fungi from the soil of Badakhshan province and their mycoinsecticidal effects against subterranean termite (*Anacanthotermes vagans*)

Jr. Teaching Asstt. M. Hussain Fallahzadah & Professor M.Salim Rahimi

Abstract

In a survey of entomopathogenic fungi (EPF) in the Badakhshan province, two species i.e. *Metarhizium robertsii* and *Metarhizium anisopliae* were identified by using morphological and molecular methods. For mass production of EPF two isolates including *B. bassiana* and *M. robertsii* with four different raw substrates (broken rice, broken wheat, green gram, and saw dust) solid-state fermentation was used. The *M. robertsii* strain had the highest total conidial yields which obtained after 18 days on broken rice. For *B. bassiana*, the highest conidial yields were obtained after 18 days on green gram. The conidia suspension was applied against subterranean termite, *Anacanthotermes vagans* at four different concentrations (1×10^5 , 1×10^6 , 1×10^7 , 1×10^8 conidia ml⁻¹). The highest mortality rate was obtained from 1×10^8 conidia ml⁻¹ for both *M. robertsii* and *B. bassiana*. In general, the indigenous isolate sample *M. robertsii* was more virulent than *B. bassiana* while *B. varroa* does not effect on termites.

Keywords: Insect natural enemy; Entomopathogen; Morphological identification; Molecular identification; Biocontrol; Entomopathogenic fungi

ارجاع

فلاح‌زاده، محمدحسین، رحیمی، محمد سلیم. (۱۳۹۹). جداسازی و شناسایی قارچ‌های مرض‌آور حشرات از خاک‌های ولایت بدخشان و میزان تأثیر آن‌ها بالای موربانه نوع (*Anacanthotermes vagan*). مجله علمی-تحقیقی حوزه علوم طبیعی پوهنتون کابل، شماره ۱ (۳)، صص ۱۸۱ - ۱۹۳.

^{۱۵} استادان پوهنخی زراعت، پوهنتون کابل

مقدمه

هدف کنترل بیولوژیکی عبارت از کاهش جمعیت آفت به وسیله دشمنان طبیعی به تراکم پائین تر از سطح خساره اقتصادی، به صورت دائمی یا موقتی می‌باشد. دشمنان طبیعی آفت‌ها به‌عنوان عوامل کنترل تلفیقی نیز شناخته می‌شوند که شامل شکارگرها، پرازیتوئیدها و مرض‌آورها می‌باشند. هدف از کنترل بیولوژیکی، ریشه‌کن کردن آفاتی که به نباتات خساره وارد می‌کنند، نیست بلکه هدف کاهش جمعیت آن‌ها به حدی است که کم‌ترین خساره را به زراعت یا محیط‌زیست وارد کند [۶]. در حقیقت این روشی است که با عکس‌العمل محیطی بین موجودات زنده که خود می‌توانند آفات را کنترل کند. در یک محیط طبیعی یعنی جایی که بشر-کمترین دخالت را در اکوسیستم دارد آفات و مرض‌آورهاى نباتی همیشه وجود دارند اما در صورت عدم دخالت مستقیم بشر جمعیت آن‌ها همیشه در حال تعادل و به حد نارمل است [۱، ۳].

یکی از عوامل مهم برای شروع کار کنترل بیولوژیکی، آشنایی با مراحل مختلف رشد آفات و شناسایی مرحله‌ای است که بیشترین خساره را به نباتات وارد می‌کنند. بیشتر روش‌های کنترل بیولوژیکی بر پایه جذب بیشتر حشرات مفیده در مزارع و باغ‌ها پایه‌گذاری شده‌اند. مرض‌آورها، گروه بسیار مهم در کنترل طبیعی بندپایان محسوب می‌شوند. برخی مواقع انتشار خود به‌خودی مرض‌آورها در جمعیت آفات اتفاق می‌افتد. مثل انتشار قارچی و ویروسی که به‌صورت دوره‌ای تلفات بالایی را در جمعیت لاراوهای *Lamantria dispar* در آمریکای شمالی وارد کرده است [۱۴]. مهم‌ترین مرض‌آورهاى بندپایان شامل باکتری‌ها، ویرس‌ها، قارچ‌ها و نيماتودها می‌باشند. [۲، ۱۲].

مروری بر آثار گذشته

قارچ‌های مرض‌آوری حشرات توانایی مصابیت طیف گسترده از حشرات را دارند و این موضوع با اهمیت اقتصادی آن‌ها در تنظیم تلفیقی آفات نیز همراه است [۱۵، ۱۸]. سلسله‌ی قارچ‌ها طور تقریبی با یک صدوده‌هزار نوع توصیف شده است [۹، ۱۴] که در حدود ۷۵۰ نوع در نود جنس به‌عنوان مرض‌آورهاى حشرات شناخته شده‌اند [۶]. از جنبه‌ی کاربردی، در مبارزه‌ی تلفیقی بیشتر از بیست نوع قارچ‌های مرض‌آور استفاده نمی‌شود [۹].

به‌طور عمده یازده جنس *Lagenidium Hirsutella*، *Erynia*، *Entomophthora*، *Entomophaga*، *Beauveria*، *B. bassiana*، *Verticillium* و *Peacilomyces*، *Nomuraea Neozygite*، *Metarhizium* و *M. anisopliae* وسعت میزبانی گسترده دارند [۲، ۸]. این قارچ‌ها بیشترین تأثیر را روی افراد

ردیف‌های فلس دار بالان، بال غشائیان، راست بالان، سخت‌بال‌پوشان و دو بالان دارند. از جنس *Beauveria* تاکنون هفت نوع معرفی شده است. از این میان دو نوع *B.bassiana* و *B.brongniartii* به‌عنوان حشره‌کش میکروبی برای مبارزه با آفات مختلف زراعتی و خاکزی مورد استفاده قرار گرفته اند [۱۷]. قارچ مرض آور *B.bassiana* نوعی خاکزی است و تجریدهای آن معمولاً حشراتی را که داخل خاک زندگی می‌کنند یا با خاک در تماس هستند، مصاب می‌سازد. نوع‌های جنس *Beauveria* در محلات مختلف از قبیل خاک، مواد در حال پوسیدن و مواد غذایی یافت می‌شوند. در ضمن باید یادآور شد که برخی از نوع‌های این جنس از حشرات جدا شده اند [۱۱]. قارچ مرض آور *M.anisopliae* با بیش از دو صد نوع میزبان که بیش‌تر آن‌ها خاکزی هستند، امروزه در سطح وسیع توسط محققان متعدد برای مبارزه با آفات نباتات زراعتی و جنگلی استفاده می‌شود [۷، ۱۳].

در شرایط مزرعه، اغلب موارد قارچ‌های مرض آور حشرات را می‌توان از خاک و حشرات آن اکوسیستم جداسازی و مشاهده نمود [۲، ۴]. فراوانی، گسترده‌گی و نقش مهم قارچ‌های مرض آور در تنظیم جمعیت حشرات باعث شده است تا مطالعات زیاد روی شناسایی این عوامل صورت گیرد. نوع‌های بومی قارچ‌های مرض آور، در بسیاری از موارد به‌عنوان یک عامل مؤفق مبارزه تلفیقی برای آفات یک منطقه مطرح هستند. به نظر می‌رسد، سازگاری بهتر قارچ‌های مرض آور با سایر حشرات موجود در یک سیستم طبیعی و نیز تعادل آن‌ها با شرایط آب‌وهوای منطقه باعث می‌شود تا انواع بومی از نظر کارایی بهتر در مقایسه با انواع تجارتي از خود نشان دهند. در نتیجه، تلاش برای جداسازی و شناسایی نوع بومی قارچ‌های مرض آور که دارای توافق بیشتر با محیط اطراف خود هستند، باعث می‌شود تا مؤثریت بهتر نسبت به انواع تجارتي در تنظیم تلفیقی آفات منطقه داشته باشند [۱، ۸، ۱۹].

استفاده از انواع بومی قارچ‌های مرض آور برای مبارزه با آفات توسط محققان زیاد مورد مطالعه قرار گرفته است [۱۳]. زیرا این عوامل به‌خوبی می‌توانند حشرات را در محیط‌های طبیعی مصاب کنند Kim و Kim (۲۰۰۸). از انواع بومی و تجارتي قارچ‌های مرض آور حشرات برای مبارزه با شپشک پنبه (*Aphis gossypii* (Glovet) استفاده کردند. در این مطالعه، فیصدی مرگ‌ومیر شپشک‌هایی که با تجریدهای بومی قارچ‌های مرض آور استفاده شده بودند، بیشتر از انواع تجارتي برآورد شد. مطابق به نتیجه مطالعات این محققان، تجریدهای بومی به‌دلیل داشتن سازگاری بالا با محیط اطراف خود قدرت کشندگی بیشتری روی شپشک‌ها ایجاد می‌کنند. از سوی دیگر، قدرت جوانه‌زنی و نفوذ در تجریدهای بومی قارچ‌های مرض آور حشرات بیشتر از انواع تجارتي برآورد شده است [۱۴].

کاربرد قارچ‌های مرض‌آوری حشرات به‌عنوان عوامل تنظیم‌کننده آفات در منطقه‌ای خاص، نیازمند اطلاعات در مورد سایر دشمنان طبیعی موجود در اکوسیستم نیز می‌باشد. ورود یک عامل کنترل بیولوژیکی خارجی به یک محیط، ممکن است سایر جمعیت‌های طبیعی را تحت تأثیر قرار داده و این سبب شکست برنامه‌های تنظیم تلفیقی شود [۸]. ذکر این نکته ضروری است که قارچ‌های مرض‌آور حشرات را می‌توان از طریق تله‌گذاری با خاک مصاب به این عوامل جداسازی و سپس آن‌ها را خالص نمود [۱۹].

برای جداسازی قارچ‌های مرض‌آور حشرات روش تله‌گذاری با استفاده از لاروا پروانه موم‌خوار بزرگ *Galleria mellonella* (Linnaeus) یا حشرات دیگر مانند کرم آرد *Tenebrio molitor* (Linnaeus) بسیار متداول است. این روش نخستین دفعه توسط Zimmerman (۱۹۸۶)، برای نیماتودها و قارچ‌های مرض‌آور معرفی و جای‌گزین بسیاری از روش‌های سنتی و قدیمی گردید [۱، ۵].

مواد و روش‌ها

نمونه‌گیری طی سال ۱۳۹۷ از ولایت بدخشان از سه محل متفاوت که شامل خاک‌های چمن‌زارهای کنار دریا، باغ‌ها و کشت‌زارها بودند صورت گرفته و به آزمایش‌گاه کنترل بیولوژیکی دانشکده کشاورزی دانشگاه فردوسی مشهد انتقال داده شد. به‌منظور قارچ‌های مرض‌آور حشرات از لاروهای سن اخیر پروانه‌ی موم‌خوار بزرگ استفاده گردید. لاروهای مرده با توجه به علائم و نشانه‌های مصابیت به‌وسیله قارچ‌ها به تله وایت (White 1929) انتقال داده شد. تجزیه‌های قارچ‌های که لاروا پروانه موم‌خوار را مصاب کرده بودند به‌نام‌های F01، F02 و F03 اسم‌گذاری شدند. جهت شناسایی مورفولوژیکی قارچ‌های مرض‌آور از کلید هامبر (۲۰۰۵)، استفاده گردید. جهت شناسایی مالیکولی نوع قارچ‌های مرض‌آوری حشرات DNA آن‌ها بر طبق دستورالعمل با استفاده از کیت ژنومی کیاژن (Qiagen Genomic DNA Kits) استخراج گردید. درنهایت، DNA های به‌دست‌آمده تا زمان استفاده، در فریزر با حرارت 1 ± 20 - درجه سانتی‌گرید نگهداری گردید.

واکنش زنجیره‌ای پولیمرز PCR

به‌منظور شناسایی مالیکولی انواع قارچ‌های مرض‌آور جمع‌آوری شده از تکثیر ناحیه‌ی ژنی ITS4-5 استفاده شد. واکنش زنجیره‌ای پولیمرز برای تکثیر ناحیه‌ی ITS4-5 در حجم بیست و پنج میکرو لیتر انجام پذیرفت. سلسله‌یابی محصول PCR در یک دستگاه DNA analyzer با ارسال به شرکت سلسله‌یابی بایونری کوریای جنوبی انجام پذیرفت. کروماتوگرام سلسله‌های به‌دست‌آمده توسط نرم‌افزار BioEdit بررسی گردیده و ترتیب شدند. رشته‌های مستقیم و معکوس با استفاده از

نرم افزار BioEdit باهم اتصال داده شدند. توالی ها با دیتاهای معتبر در بانک جین (GeneBank) از طریق NCBI جهت شناسایی انجام پذیرفت.

بررسی تولید کونیدیای قارچ های مرض آوری حشرات روی محیط های طبیعی جامد

به منظور بررسی میزان تولید کونید یا یک نوع قارچ مرض آور (*Metarhizium robertsii*) بومی افغانستان و یک نوع قارچ مرض آور (*Beauveria bassiana*) بومی ایران روی چهار محیط طبیعی جامد متفاوت که شامل میده گی برج، میده گی گندم، ماش سبز و بوره اره بودند، در شرایط معیاری مورد آزمایش قرار گرفتند. محیط های مورد استفاده برای سه تا هفت ساعت (میده گی برنج و میده گی گندم به مدت سه ساعت بوره اره و ماش سبز به مدت هفت ساعت) قبل از تلقیح در آب تر کرده شدند و دوباره آب آن ها خارج شده و برای یک ساعت در اوتوکلف تعقیم شدند. بعد از سرد شدن، بالای هر یک محیط های جامد سه میلی لیتر محلول حاوی قارچ تحت شرایط کاملاً تعقیم شده اضافه گردید. تمامی مواد غذایی پس از مصاب کردن به کونیدیای قارچ در جرمیتور با شرایط معیاری به مدت ۱۸ روز قرار گرفتند.

بررسی مرض آوری قارچ ها روی موربانه در شرایط آزمایش گاهی

در این تحقیق از سه نوع قارچ های مرض آور که شامل *M. robertsii*، *B. bassiana* و *B. varroa* استفاده گردید است. قارچ های مرض آور با غلظت های شامل 10^5 ، 10^6 ، 10^7 و 10^8 اکونیدیا فی میلی لیتر یک طرح کاملاً تصادفی آزمون فاکتوریل با پنج تریتمنت و سه تکرار انجام شد. برای تعیین غلظت های مختلف کونیدیا از استفاده نیوبارهموسایتومتری (*Neubauer Haemocytometry*) استفاده گردید. از پتری دیش های ۹ سانتی متری برای انجام این آزمایش استفاده گردید. در هر پتری دیش حاوی کاغذ صافی ۶۰۰ میکرولیتر محلول (ماده تعلیق شده) قارچی ریخته شد و به مدت یک دقیقه گذاشته شد تا کمی خشک شوند. بعداً ده موربانه داخل هر پتری دیش قرار داده شده و در جرمیتور با شرایط معیاری (28 ± 1) نگهداری شدند. بعد از بیست و چهار ساعت میزان مرگ و میر به صورت روزانه و به مدت ده روز ثبت شد.

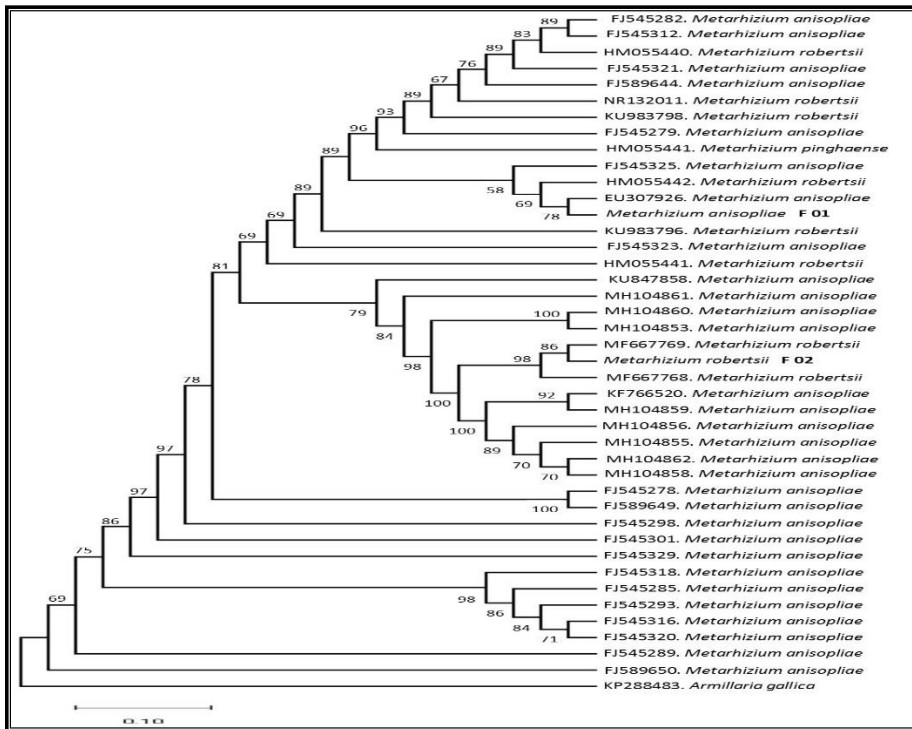
بررسی اثرات بیماری زایی در شرایط نیمه طبیعی

در این تحقیق از دو نوع قارچ های مرض آور که شامل *M. robertsii* و *B. Bassiana* استفاده گردید. قارچ های مرض آور با غلظت های شامل 10^5 ، 10^6 ، 10^7 و 10^8 اکونیدیا فی میلی لیتر یک طرح کاملاً تصادفی آزمون فاکتوریل با پنج تریتمنت و سه تکرار انجام شد. از ظروف پلاستیکی ۱۲ سانتی متری برای انجام این آزمایش استفاده گردید. ظروف روی خاک جا سازی شده و مقدار بوره اره به آن ها اضافه

گردید سپس در هر ظرف ده دانه موریانه رها گردیده و به مقدار ۱۰۰۰ میکرو لیتر محلول قارچی با ادویه پاش دستی کوچک ادویه پاشی گردید. بعد از بیست و چهار ساعت میزان مرگ و میر به صورت روزانه و به مدت دوازده روز ثبت شد.

نتایج حاصله

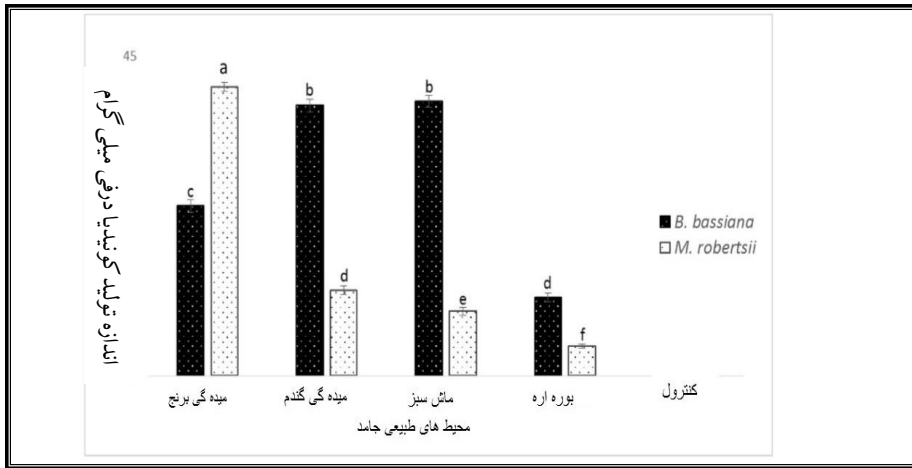
نتایج حاصل از این تحقیق در دو بخش جداگانه ارائه می شود. بخش اول شامل شناسایی تجریدهای بومی قارچ های مرض آور حشرات جمع آوری شده از خاک و سپس در ادامه، بخش مربوط به زهریت و سایر آزمایش انجام شده قارچ های مرض آور روی موریانه می باشد. پس از مطالعه دقیق مورفولوژیکی و مالیکولی دریافت گردید که تجریدهای قارچ مرض آور حشرات جمع آوری شده از خاک های ولایت بدخشان متعلق به یک جنس (*Metarhizium*) می باشد. انواعی قارچ های مرض آور پس از تکثیر توالی یابی ناحیه ژینی ITS4-5، و رسم شجره جنیتی مشخص گردید که تجرید F 01 متعلق نوع *M. anisopliae*، F 02، و F 03 متعلق به نوع *M. robertsii* می باشند (شکل ۱).



شکل ۱: رسم شجره جنیتی را نشان می دهد که بر مبنای ناحیه جینی ITS به وسیله نرم افزار میگا با روش Maximum Likelihood بازسازی شده و تجریدهای شناسایی شده از خاک های ولایت بدخشان با تجریدهای دارای شماره دسترسی MF667769 و EU307926 در یک شاخه قرار گرفته است.

نتایج تولید کونیدیای قارچ‌های مرض‌آور روی محیط‌های طبیعی جامد

در این تحقیق رشد کونیدیا قارچ‌های *M. Robertsii* و *B. bassiana* تحت شرایط معیاری روی چندین مواد جامد طبیعی به شمول میسده گی برنج، میسده گی گندم، ماش سبز و بوره اره بررسی گردید. پس از تجزیه ارقام به وسیله نرم‌افزار SAS میزان تولید کونیدیا بعد از ۱۸ روز دارای تفاوت قابل ملاحظه، بین موادهای جامد [F= 4706.74, df= (4, 20), P<0.0001]، انواع قارچ‌ها [F= 2061.04, df= (1, 20), P<0.0001] و اثر متقابل بین مواد جامد و انواع قارچ‌ها [F= 655.93, df= (4, 20), P<0.0001]. (شکل ۲).



شکل ۲: اوسط کونیدیای ($SE \pm$) تولیدشده به وسیله قارچ‌های *M. Robertsii* و *B. bassiana* را بالای چهار محیط طبیعی جامد نشان می‌دهد و تیرهای چارت نشان‌دهنده انحراف معیاری از توسط آن‌ها است. حروف مختلف نشان می‌دهد که تفاوت قابل ملاحظه‌ی تولید کونیدیای قارچ‌ها بالای محیط‌های طبیعی جامد براساس LSMEAN وجود دارد.

نتایج آزمایش بیماری‌زایی قارچ‌های مرض‌آور حشرات در محیط آزمایشگاهی بالای موربانه *A. Vagans*. فیصدی مرگ و میرا صلاح شده‌ی تجمعی در موربانه طی چهار روز پس از استفاده انواعی مختلف قارچ‌ها یعنی *M. robertsii*، *B. bassiana* و *B. Varroa* مشاهده شدند. پس از تجزیه ارقام به وسیله نرم‌افزار SAS میزان اثر انواعی مختلف قارچ در مرگ و میر موربانه‌ها دارای تفاوت قابل ملاحظه بودند [F=104.08, df= (2, 30), p<0.0001]. به همین منوال اثرات غلظت‌های قارچ‌های مرض‌آور حشرات بر مرگ و میر موربانه‌ها دارای تفاوت قابل ملاحظه بودند [F=28.98, df= (4, 30), p<0.0001]. و اثر متقابل بین انواع قارچ‌ها و غلظت‌های مختلف هم

دارای تفاوت قابل ملاحظه بودند [$F=7.10$, $df= (8, 30)$, $p<0.0001$]. نتیجه تجزیه ارقام نشان داد که قارچ مرض آور حشرات بومی افغانستان (*M. robertsii*) دارای اثر قابل ملاحظه بوده و بیشترین اثر مرگ و میر را روی موریا نه‌ها داشته‌اند [$F=33.34$, $df= (4, 30)$, $p<0.0001$]. و *B. Bassiana* روی مرگ و میر موریا نه‌ها هم دارای اثر قابل ملاحظه بوده [$F=9.47$, $df= (4, 30)$, $p<0.0001$]. و در نهایت *B. Varroa* روی مرگ و میر موریا نه‌ها دارای اثر قابل ملاحظه نبود [$F=0.38$, $df=(4, 30)$, $p<0.8246$]. بیشترین مرگ و میر موریا نه‌ها در غلظت 10^8 کونید یا فی میلی لیتر چهار و شش روز پس از مصابیت برای قارچ‌های مرض آوری حشرات *M. robertsii* و *B. bassiana* به ترتیب ثبت شد (جدول ۱).

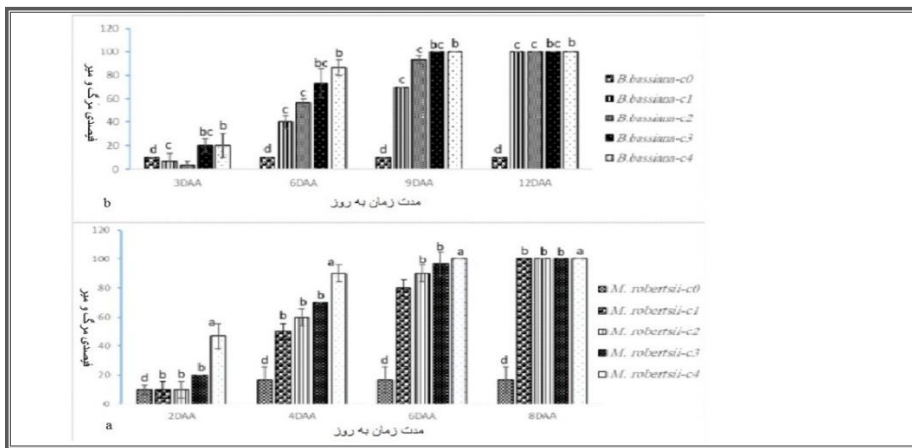
جدول ۱: نشان‌دهنده مرض آوری قارچ‌های مرض آور حشرات *B. Bassiana*, *B. vorroa* و *M. robertsii* در شرایط لابراتواری می‌باشند.

روزهای بعد از استعمال	2	4	6	8	10
(فیصدی مرگ و میر \pm SE)	انواع قارچ‌ها (غلظت‌های کونیدیا فی میلی لیتر)				
<i>B. bassiana</i>					
0.05% Tween-80	0.0 \pm 0.0	0.0 \pm 0.0	3.33 \pm 3.3	6.7 \pm 3.3	6.7 \pm 3.3 ^f
1×10^5 conidia ml ⁻¹	3.3 \pm 3.3	13 \pm 6.7	43.3 \pm 6.7	63 \pm 3.3	100 \pm 0.0 ^{ef}
1×10^6	3.3 \pm 3.3	20 \pm 5.7	63.2 \pm 3.3	90 \pm 5.7	100 \pm 0.0 ^{def}
1×10^7	6.7 \pm 3.3	23 \pm 8.8	70 \pm 11.5	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0 ^{def}
1×10^8	13.4 \pm 3.3	40 \pm 5.7	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0 ^{bcd}
<i>B. vorroa</i>					
0.05% Tween-80	0.0 \pm 0.0	0.0 \pm 0.0	3.3 \pm 3.3	6.67 \pm 3.3	6.67 \pm 3.3 ^f
1×10^5 conidia ml ⁻¹	3.3 \pm 3.3	3.3 \pm 3.3	3.3 \pm 3.3	10.0 \pm 3.3	23.3 \pm 3.0 ^f
1×10^6	3.3 \pm 3.3	3.3 \pm 3.3	6.7 \pm 3.3	13.3 \pm 3.3	26.7 \pm 3.3 ^f
1×10^7	3.3 \pm 3.3	3.3 \pm 3.3	10.0 \pm 5.7	23.3 \pm 3.3	30.0 \pm 0.0 ^f
1×10^8	0.0 \pm 0.0	10 \pm 3.3	20.0 \pm 5.7	30.0 \pm 7.7	40.0 \pm 7.7 ^{ef}
<i>M. robertsii</i>					
0.05% Tween-80	5.0 \pm 5.0	10 \pm 0.0	10.0 \pm 0.0	10 \pm 0.0	10.0 \pm 0.0 ^{ef}
1×10^5 conidia ml ⁻¹	10 \pm 6.7	40 \pm 10	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0 ^{ede}
1×10^6	13.3 \pm 3.3	56 \pm 10	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0 ^{bc}
1×10^7	23.3 \pm 8.8	76 \pm 8.8	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0 ^{ab}
1×10^8	53.3 \pm 12	100 \pm 8.8	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0	100 \pm 0.0 ^a

جدول فوق نشان‌دهنده تاثیر غلظت‌های مختلف قارچ‌های مرض آوری حشرات *M. robertsii* و *B. vorroa* و *B. bassiana* بالای موریا نه نوع *Anacantotermes vagans* در مدت زمان ۱-۱۰ روز پس از استعمال است. اعداد بعد \pm نشان‌دهنده انحراف معیاری از توسط آن‌ها است. حروف مختلف نشان می‌دهد که تفاوت قابل ملاحظه‌ی بین تأثیر انواع و غلظت‌ها بر اساس LSMEAN وجود دارد.

A. اثرات مرض آوری دو نوع قارچ مرض آور حشرات در شرایط نیمه طبیعی روی موربانه *B. bassiana* و *M. Robertsii*

بنابر اثر کشندگی فوق العاده که *M. Robertsii* و *B. bassiana* روی موربانه‌ها در شرایط آزمایشگاهی داشتند. به همین دلیل اثرات مرض آوری شان در شرایط نیمه طبیعی هم مورد بررسی قرار گرفتند. فیصدی مرگ و میر اصلاح شده‌ی تجمعی در موربانه، طی پنج روز پس از استفاده انوعی قارچ *M. robertsii* و *B. Bassiana* مشاهده شدند. پس از تجزیه ارقام میزان اثر هر دو نوع قارچ در مرگ و میر موربانه‌ها دارای تفاوت قابل ملاحظه بودند $[F=64.22, df= (1, 20), p<0.0001]$. اثرات غلظت‌های قارچ‌های مرض آوری حشرات بر مرگ و میر موربانه‌ها هم دارای تفاوت قابل ملاحظه بودند $[F=65.22, df= (4, 20), p<0.0001]$. و اثر متقابل بین انواعی قارچ‌ها و غلظت‌های مختلف دارای تفاوت قابل ملاحظه‌ی نبود $[F=7. 256, df= (4, 20), p<0.0706]$. نتیجه تجزیه ارقام در شرایط نیمه طبیعی هم مانند شرایط آزمایشگاهی نشان داد که قارچ مرض آور حشرات بومی افغانستان (*M. Robertsii*) دارای اثر قابل ملاحظه‌ی بوده و بیشترین اثر مرگ و میر را روی موربانه‌ها داشته اند $[F= 45.72, df=(4,30), p<.0001]$. و *B. Bassiana* هم روی مرگ و میر موربانه‌ها دارای اثر قابل ملاحظه بود $[F= 22.06, df=(4,30), p<0.0001]$ (شکل ۴).



شکل ۳: نشان دهنده تاثیر غلظت‌های مختلف (c0, c1, c2, c3, c4 = غلظت‌ها) قارچ‌های مرض آور حشرات نوع *M. Robertsii* (a) و *B. bassiana* (b) بالای موربانه نوع *Anacantotermes vagans* در مدت زمان ۱-۱۲ روز پس از استعمال است (DAA: روزهایی پس از استعمال). تیرهای چارت نشان دهنده انحراف معیاری از توسط آن‌ها است. حروف مختلف نشان می‌دهد که تفاوت قابل ملاحظه‌ی بین تأثیر انواع و غلظت‌ها بر اساس LSMEAN وجود دارد.

ذکر این نکته ضروری است پنج روز پس از نگه‌داری اجساد مرده موربانه‌های اسپری شده با غلظت‌های مختلف قارچ‌های مرض آور، علایم مصابیت پیشرفته با رشد سپور قارچ‌ها روی اجساد دیده شد.

مناقشه

قارچ‌های مرض‌آور حشرات عوامل مبارزه تلفیقی هستند که هم به صورت طبیعی جمعیت حشرات را در سطح تعادل نگه‌می‌دارند و هم می‌توان آن‌ها را تکثیر نموده و به‌عنوان حشره‌کش میکروبی از آن استفاده نمود. هم‌چنین، قارچ‌های مرض‌آور حشرات به‌دلیل عمل‌کرد فیزیولوژیکی متفاوت در بدن میزبان و نیز توانایی نفوذ از طریق جلد، یکی از گزینه‌های احتمالی مناسب برای کنترل آفات زراعتی محسوب می‌شوند. جنس‌های متعلق به فایلم *Entomophthoromycota* مانند *Beauveria*، *Paecilomyces*، *Metarhizium* و چند جنس دیگر نماینده‌های مناسب برای تولید انبوه و استفاده برای مبارزه با آفات نباتات زراعتی، هستند [۷، ۱۲]

قارچ‌های مرض‌آور حشرات *Metarhizium anisopliae* و *Beauveria bassiana* اثرات کشندگی زیادی بالای حشرات ردیف‌های مختلف نشان می‌دهند محققان از این دو عامل به دفعات برای مبارزه با حشرات ردیف‌های مختلف استفاده کرده‌اند. برخی خصوصیات قارچ‌های مرض‌آور حشرات از قبیل گستردگی طیف تأثیر، پایداری و دوام مناسب در محیط زیست، مقاومت کم آفات در برابر آن‌ها، مرگ سریع میزبان، توانایی رشد در محیط‌های ارزان‌قیمت برای تولید و از همه مهم‌تر عدم تأثیر روی موجودات غیر هدف از جمله انسان باعث شده است که قارچ‌های مرض‌آور حشرات به‌عنوان عواملی مطلوب در برنامه‌های مبارزه‌ی تلفیقی شناخته شوند.

سنگ‌ها همکاران (۲۰۱۰)، غلظت‌های مختلف *B. bassiana* و *M. anisopliae* را بالای موریا نه نوع *Microtermes obesi* در مزرعه و لابراتوار استعمال نمودند بعد از ۵ روز میزان تأثیر *B. bassiana* ۷۱٫۱ فیصد و *M. anisopliae* ۱۰۰ فیصد بود. هضمی و هم‌کاران (۲۰۱۶)، غلظت‌های مختلف *M. anisopliae*، *B. bassiana* و *paecilomyces sp.* را بالای موریا نه نوع *Globitermes sulphureus* در لابراتوار استعمال نمودند بعد از ۵ روز میزان تأثیر *B. bassiana* ۷۰ فیصد، *paecilomyces sp.* ۸۰ فیصد و *M. anisopliae* ۱۰۰ فیصد بود. مورو و هم‌کاران (۲۰۰۹)، غلظت‌های مختلف *B. bassiana* و *M. anisopliae* را بالای موریا نه نوع *Microtermes michaelsoni* در لابراتوار استعمال نمودند بعد از ۴ روز میزان تأثیر *B. bassiana* به‌اندازه قابل ملاحظه‌ی نسبت به *M. anisopliae* کمتر بود.

هاجک و همکاران (۲۰۰۶)، میزان مرگ‌ومیر قانغوزک شاخک‌دراز نوع *Anoplophora glabripennis* که در معرض قارچ *B. bassiana* و *M. anisopliae* قرار گرفته بودند را متفاوت ارزیابی نمودند. میزان کشندگی نوع قارچ *B. bassiana* را حدود ۸۳٫۴ فیصد *M. anisopliae* را ۶۰٫۸ فیصد برآورد کرد. دوبویس و همکاران (۲۰۰۷)، بیماری‌زایی *B. brongniartii* و *M. anisopliae* را بالای قانغوزک

شاخک دراز نوع *A. glabripennis* بررسی نمودند. این محققان نشان دادند که *B. brongniarti* پس از ۹ روز ۷۸ قیصد و *M. anisopliae* ۶۲،۲ قیصد مرگ و میر داشت.

در تحقیق حاضر غلظت‌های مختلف قارچ‌های شامل *B. varroa*، *B. bassiana* و *M. anisopliae* بالای موربانه نوع *A. vagans* استعمال گردیده و نتیجه به دست آمده با نتایج تحقیقات سنگ‌ها و هم‌کاران (۲۰۱۰)، هضمی و هم‌کاران (۲۰۱۶) و مبرو و هم‌کاران (۲۰۰۹) یک‌سان بوده و با نتایج تحقیقات هاجک و هم‌کاران (۲۰۰۶) و دوبویس و هم‌کاران (۲۰۰۷) به علت متفاوت بودن جنس حشره (قانغوزک) متفاوت می‌باشد.

نتیجه‌گیری

نتایج به دست آمده از این تحقیق، نشان می‌دهد که قارچ مرض‌آوری نوع *M. Robertsii* نسبت به قارچ مرض‌آوری حشرات نوع *B. bassiana* دارای اثرات کشندگی بیشتری بالای موربانه‌ها بوده و قارچ نوع *B. varroa* با داشتن خصوصیات کنه‌کشی بالای موربانه‌ها تأثیر قابل ملاحظه‌ی نداشت.

از آنجای که موربانه‌ها دارای زندگی اجتماعی هستند به خاطر کنترل آن‌ها استفاده از عوامل میکروبی مانند قارچ‌های مرض‌آور حشرات گزینه خوبی است چون اگر یک موربانه به وسیله یک سپور این عوامل میکروبی مصاب شود می‌تواند که تمام کالونی را مصاب کند.

از میان قارچ‌های مرض‌آور حشرات قسم که از این تحقیق و تحقیقات محققین دیگر استنباط می‌شود که انواعی مربوط به جنس *Metarhizium* بهترین نتیجه را می‌دهند.

برای تمام دهاقین، باغ‌داران و باشندگان منازل که از زیان موربانه دست به‌گریبان هستند سفارش می‌شود که به‌عوض استفاده از ادویه‌کیمیائی از انواع قارچ‌های مربوط به جنس *Metarhizium* به‌خاطر کنترل موربانه استفاده نمایند. چون موربانه‌ها زندگی اجتماعی داشته و در سوراخ‌ها زندگی می‌نمایند و رسانیدن ادویه به انتهای سوراخ موربانه کار دشواری است. بناءً اگر یک موربانه به وسیله یک سپور قارچ‌های فوق‌الذکر مصاب شود ممکن است که موربانه داخل کالونی شده از بین برود و بعد از مردن موربانه سپور قارچ در داخل و خارج بدن موربانه رشد کرده و منتشر می‌شود و در نهایت تمام موربانه‌های همان کالونی به آسانی مصاب شده از بین خواهند رفت.

- [1]. Azmi, W. A., Sulaiman, Z. A., Ishak, I., Kin, P. K., Earn Lin, G. L., and Addis, S. N. K. 2016. Virulence evaluation of entomopathogenic fungi to subterranean termites, *Globitermes sulphureus* (Insecta: isopteran). *Malaysian Journal of Microbiology*, 12: 492-497.
- [2]. Abaajeh, A. R. 2014. Evaluation of entomopathogenic fungi (ascomycota) for the control of *Cydia pomonella* (lepidoptera: tortricidae). MSc Thesis, Cape Peninsula University.
- [3]. Bidochka, M. J., Kamp, A. M., Lavender, T. M., Dekoning, J. and De Croos, J. N. A., 2001. Habitat association in two genetic groups of the insect-pathogenic fungus *Metarhizium anisopliae*: Uncovering cryptic species? *Journal of Applied and Environmental Microbiology*, 67: 1335–1342.
- [4]. Dubois, T., Lund, J., Bauer, L. S. and Hajek, A. E. 2007. Virulence of entomopathogenic hypocrealean fungi infecting *Anoplophora glabripennis*. *Biocontrol*, 53: 517-528.
- [5]. El Kichaoui, A. Y., Abu Asaker, B. A., and El-Hindi, M. W. 2017. Isolation, molecular identification and under Lab Evaluation of the entomopathogenic fungi *M. anisopliae* and *B. bassiana* against the red palm weevil *R. ferrugineus* in Gaza Strip. *Scientific Research publishing*, 7: 109-124.
- [6]. Humber, R. A. 2012. Identification of entomopathogenic fungi. In: *Manual of Techniques in Invertebrate Pathology*, Lacey, L.A. (Eds). Academic Press, Amsterdam, the Netherlands. Pp: 151-187.
- [7]. Habtegebriel, B., Getu, E., Dawd, M., Seyoum, E., Atnafu, G., Khamis, F., Hilbur, Y., Ekesi, S., and Larsson, M. C. 2016. Molecular characterization and evaluation of indigenous entomopathogenic fungal isolates against sorghum chafer, *Pachnoda interrupta* (Olivier) in Ethiopia. *Journal of Entomology and Nematology*, 8: 34-45
- [8]. Hussain A., Ahmed, S., and Shahid, M. 2010. Laboratory and field evaluation of *Metarhizium anisopliae* var. *anisopliae* for controlling subterranean termites. *Neotropical Entomology*, 40: 244-250.
- [9]. Hajek, A. E., Huang, B., Dubois, T., Smith, M. T., Li, Z. 2006. Field studies of control of *Anoplophora glabripennis* (Coleoptera: Cerambycidae) using fiber bands containing the entomopathogenic fungi *Metarhizium anisopliae* and *Beauveria brongniartii*. *Biocontrol Science and Technology*, 16: 329-343.
- [10]. Groth, M., Filho, R., Soares, V., and Bernardi, D. 2017. Pathogenicity of *Metarhizium anisopliae* isolates on *Nezara viridula* and *Dichelops melacanthus* in wheat crop. *Agriculture insect biology*, 84: 1-8.
- [11]. Keller, S., Kessler, P. and Schweizer, C. 2003. Distribution of insectpathogenic soil fungi in Switzerland with special reference to *Beauveria brongniartii* and *Metarhizium anisopliae*. *Journal of Bio Control*, 48:307-319.
- [12]. Keller, S. and Zimmerman, G. 1989. Mycopathogens of soil insects. In: *Insect-Fungus Interactions*, Wilding, N., Collins, N. M., Hammond, P. M. and Webber, J. F. (Eds). Academic Press, London, 239–270.

- [13]. Kim, J. J, and Kim, K. C. 2008. Selection of a highly virulent isolate of *Lecanicillium attenuatum* against cotton aphid. *Journal of Asia-Pacific Entomology*, 11: 1-4.
- [14]. Lacey, L. A. 2017. Entomopathogens Used as Microbial Control Agents. In: L. A. Lacey, 2nd (ed.), *microbial control of insect and mite pests*. Academic Press is an imprint of Elsevier. PP 3-9.
- [15]. Mbburu, D. M., Ochola, L., Maniania, N. K., Njagi, P. G. N., Gitonga, L. M., Ndungu, M. W., Wanjoya, A. K., Hassanali, A. 2009. Relationship between virulence and repellency of entomopathogenic isolates of *Metarhizium anisopliae* and *Beauveria bassiana* to the termite *Macrotermes michaelseni*. *Journal of Insect Physiology*, 55: 774-780.
- [16]. Patricia, H. S., Pedro, M. O., Talita, M. A., Daniele, S., Luis, F. A. A. and Maria, H. P. F. 2008. Selection of *Beauveria bassiana* isolates to control *Alphitobius diaperinus*. *Journal of Invertebrate Pathology*, 97: 83-90.
- [17]. Roberts, D. W. and Humber, R. A. 1981. Entomogenous fungi. In: *Biology of Conidial Fungi*, Cole, G. T. and Kendrick, B. (Eds). Academic Press: New York.
- [18]. Singha, D., Singha, B., and Dutta, B. K. 2010. Potential of *Metarhizium anisopliae* and *Beauveria bassiana* in the control of tea termite *Microtermes obesi* Holmgren in vitro and under field conditions. *Journal of Pest Science*, 84: 69-75.
- [19]. Steinwender, B. M., Enkerli, J., Widmer, F., Eilenberg, J., Thorup-Kristensen, K. and Meyling, N. V. 2014. Molecular diversity of the entomopathogenic fungal *Metarhizium* community within an agroecosystem. *Journal of Invertebrate Pathology*, 123: 6-12.
- [20]. Zimmermann, G. 1993. The entomopathogenic fungus *Metarhizium anisopliae* and its potential as a biocontrol agent. *Journal of Animal Science*, 37: 375-379.