

زیست‌سنجدی دو جدایه‌ی ایرانی قارچ *Metarhizium anisopliae* روی تخم، پوره‌ی سن دوم و حشرات کامل سن گندم
و تاثیر روغن EC در میزان بیمارگری (*Eurygaster integriceps*)

ندا صدیقی^۱، حسن عسکری^{۲✉}، حبیب عباسی پور^۱، عزیز شیخی گرجان^۱ و جابر کریمی^۱

۱- دانشگاه شاهد، گروه گیاهپژوهی، تهران؛ ۲- موسسه تحقیقات گیاهپژوهی کشور، تهران

(تاریخ دریافت: شهریور ۱۳۹۰؛ تاریخ پذیرش: اسفند ۱۳۹۱)

چکیده

در این تحقیق بیمارگری و زهرآگینی دو جدایه‌ی ایرانی قارچ *Metarhizium anisopliae* شامل جدایه‌های M₁₄ و IRAN 437 با زیست‌سنجدی به روش غوطه‌ور نمودن تخم و اسپری کردن پوره‌ی سن دوم و حشرات کامل تابستان‌گذران سن گندم با غاظت‌های ۱۰^۳، ۱۰^۴، ۱۰^۵، ۱۰^۶، ۱۰^۷ و ۱۰^۸ کنیدی در میلی لیتر، در ۴ تکرار مورد بررسی قرار گرفت. همچنین اثر سوسپانسیون‌های ۱۰^۰ و ۱۰^۱ کنیدی در میلی لیتر از قارچ همراه با روغن EC بر میزان مرگ و میر روی نمونه‌های سن گندم تابستان‌گذران مطالعه شد. مرگ و میر حشرات در تمام تیمارها به صورت روزانه بررسی شد. تیمار M₁₄ تغییر تخم را به طور میانگین به میزان ۴۰±۳٪ کاهش داد. LC₅₀ محاسبه شده برای جدایه‌های IRAN 437C و M₁₄ روی حشرات بالغ به ترتیب ۴/۳×۱۰^۷ و ۱/۴×۱۰^۰ کنیدی بر میلی لیتر و روی پوره‌های سن دوم ۴/۸×۱۰^۴ و ۲/۳×۱۰^۳ کنیدی در میلی لیتر برآورد گردید که نشان‌دهنده‌ی حساسیت بیشتر پوره‌ها به این قارچ بیمارگر در مقایسه با سن‌های بالغ می‌باشد. همچنین LT₅₀ جدایه‌های IRAN 437C و M₁₄ با استفاده از غاظت ۱۰^۸ کنیدی در میلی لیتر به ترتیب روزی حشرات تابستان‌گذران ۲۹/۶۴ و ۱۱/۹ روز و روی پوره‌ی سن دوم ۳/۲۳ و ۲/۲۲ روز تعیین شد. به طور کلی نتایج زیست‌سنجدی نشان داد که جدایه M₁₄ با غاظت کمتر در زمان کوتاه‌تری روی مراحل مختلف زندگی سن گندم مرگ و میر ایجاد می‌کند. افروزنده روغن EC به میزان سه در هزار به سوسپانسیون قارچ در جدایه M₁₄ موجب شد تا LT₅₀ به میزان ۵۴/۴۵ درصد نسبت به قارچ همراه با آب مقطر و توئین (۰/۰۴ درصد)، کاهش یابد.

واژه‌های کلیدی: کنترل بیولوژیک، سن معمولی گندم، *Eurygaster integriceps*, *Metarhizium anisopliae*. زیست‌سنجدی.

Bioassay with two Iranian isolates of *Metarhizium anisopliae* on eggs, 2nd nymphal instars and adults of the sunn pest,
Eurygaster integriceps and the effect of EC oil on pathogenicity

N. SEDIGHI¹, H. ASKARY^{2✉}, H. ABBASPOUR¹, A. SHEIKHI GORJAN² and J. KARIMI¹

1- Shahed University, Tehran, Iran; 2- Iranian Research Institute of Plant Protection, Tehran, Iran

Abstract

In this study pathogenicity and virulence of two *Metarhizium anisopliae* isolates (IRAN 437C and M₁₄) were evaluated against egg (using dipping method), 2nd nymphal instar and summer generation adults (aestivation population) of sunn pest, *E. integriceps* (Hem., Scutelleridae) using direct spray technique. Different concentrations consisted 10³, 10⁴, 10⁵, 10⁶, 10⁷ and 10⁸ conidia/ml and experiment replicated 4 time. Effect of fungal suspensions of 10⁶ and 10⁸ conidia/ml in EC oil was also studied on sunn pest adults (aestivation population) using direct spraying method. Mortality in all of treatments was daily recorded. Results showed that isolate M₁₄ reduced egg hatching by 40%. Estimated LC₅₀ value for each isolates (IRAN 437C and M₁₄) was 4.3×10⁷ and 1.4×10⁶ conidia/ml on adults and 4.8×10⁴ and 2.3×10³ conidia/ml on 2nd nymphal instar, respectively. Also, the calculated LT₅₀ value using concentration of 10⁸ conidia/ml for each isolates (IRAN 437C and M₁₄) on adults were 29.64 and 11.9 days, and for nymphal stage were 3.23 and 2.22 days, respectively. The bioassay results showed that M₁₄ isolate was more effective on both stages of the sunn pest. Although, nymphal stage was more susceptible compared to adult. In addition, EC oil (0.3 %) decreased LT₅₀ of *M. anisopliae* to 54.45 percent compared with distilled water mixed with wetting agent (Tween 80). Adding oil carriers to a fungus suspension increased the pathogenicity.

Key words: biological control, *Eurygaster integriceps*, *Metarhizium anisopliae*, bioassay, sunn pest.

✉ Corresponding author: askary2@gmail.com

مقدمه

میزبان شده و ضمن تکثیر، به کلیه‌ی بافت‌ها حمله کرده و باعث مرگ میزبان خود می‌شود. سپس از بدن آن خارج شده و با تولید کنیدی و تکثیر در محیط سبب آلودگی و همه‌گیری در بین سایر میزبان‌ها می‌شود (Askary *et al.* 1999; Clarkson and Charnely, 1996) (Askary *et al.* 1999; Clarkson and Charnely, 1996). برای ایجاد آلودگی در حشره‌ی هدف باید اسپور قارچ‌های بیمارگر، تماس نزدیکی را با سطح بدن میزبان مربوطه برقرار نمایند. در کاربرد قارچ‌های بیمارگر، اضافه نمودن برخی مواد به سوسپانسیون قارچ موجب تماس بهتر کنیدی با کوتیکول میزبان شده و بیمارگری را تشدید می‌نماید.

به نظر می‌رسد افزودن روغن به سوسپانسیون اسپور قارچ مخصوصاً برای کاربرد در شرایط محیطی خشک، تلاشی در جهت حفظ رطوبت روی کوتیکول حشره و افزایش بیمارگری در شرایط طبیعی باشد. قابلیت زیست کنیدی در دمای بالاتر و حفاظت بیشتر در برابر اشعه‌ی ماورائی بنفس از دیگر مزایای روغن‌ها می‌باشد (Moore and Prior, 1993).

کاربرد فرمولاسیون روغنی در مناطق خشک در مقایسه با فرمولاسیون آبی در رطوبت نسبی کمتر از ۳۵ درصد موجب افزایش کارایی قارچ *M. anisopliae* جهت کنترل *L. migratoria* در نیجریه شده است (Kassa, 2003).

یکی از اهداف افزودن مواد همراه به سوسپانسیون قارچ، افزایش کارایی آن در محیط با رطوبت نسبی پایین می‌باشد. این مواد نباید اثر سوئی روی بیمارگری قارچ داشته باشند. در رطوبت پایین، فرمولاسیون‌های روغنی نسبت به فرمولاسیون‌های آبی از کارایی بیشتری برخوردار می‌باشند (Burges and Keith, 1998). از آنجایی که توسعه‌ی یک حشره‌کش میکروبی مؤثر علیه سن گندم، امیدبخش به نظر می‌رسد، این تحقیق به منظور دستیابی به اطلاعاتی در خصوص میزان حساسیت مراحل مختلف رشدی سن گندم به دو جدایه‌ی بومی قارچ *M. anisopliae* و تعیین اثر روغن بر شدت بیمارگری قارچ انجام شده است.

از میان گونه‌های مختلف سن‌های غلات، گونه‌ی *Eurygaster integriceps* Put. (Hem., Scutelleridae) Puton آفت جدی گندم و جو در ایران، سوریه، عراق، ترکیه، افغانستان، لبنان، بلغارستان، رومانی و شوروی سابق می‌باشد (PPRI (Ankara), 1997). خسارت سن گندم به دو صورت کمی و کیفی بوده و موجب از دست رفتن خاصیت نانوایی و کاهش شدید قوه‌ی نامیه‌ی دانه‌های سن زده می‌شود. دست‌یابی به الگوی مناسب مبارزه با سن گندم که جایگزین جدید، پایدار و از نظر محیطی منطقی باشد، حائز اهمیت است. یکی از زمینه‌هایی که تحقیق کمی روی آن صورت گرفته، استفاده از حشره‌کش‌های زیستی بر اساس بیمارگرهاست. در بین این عوامل، قارچ‌ها یکی از امیدبخش‌ترین بیمارگرها بوده و از اهمیت ویژه‌ای برخوردار هستند. این عوامل حشرات را از طریق نفوذ مستقیم از کوتیکول آلوده می‌کنند. بنابراین در مورد حشراتی که از شیره‌ی گیاهان و یا مایعات بدن جانوران تغذیه می‌کنند تنها راه عملی کنترل میکروبی محسوب می‌شوند Moore *et al.* (2004). بر اساس اظهار (Leger *et al.* 1991) یکی از راه‌کارهای کنترل سن گندم استفاده از قارچ *Beauveria bassiana* (Balsamo) Vuillemin حشرات کامل زمستان‌گذران و جمعیت تابستانه می‌باشد (Moore *et al.* 2004). نتایج بررسی‌هایی که در ایران، سوریه، ترکیه، ازبکستان، قزاقستان، قرقیزستان و روسیه به منظور یافتن قارچ‌های بیمارگر سن گندم انجام شده، نشان داد که چندین جدایه از *B. bassiana* و یک جدایه از *Metarhizium anisopliae* (Metchnikoff) Sorokin بیمارگری بالایی را روی سن گندم دارند (Parker *et al.* 2003). قارچ *M. anisopliae* دارای بیش از ۲۰۰ گونه میزبان بوده و برای کنترل تعدادی از آفات از قبیل تریپس‌ها و موریانه‌ها نیز به کار می‌رود. کنیدی قارچ پس از تندش، از طریق آپرسوریوم درون کوتیکول نفوذ می‌کند. سپس از آنجا وارد همولنف

انتقال یافت. این کیسه‌ها داخل اتاق پرورش با دمای ۲۳ درجه‌ی سلسیوس به مدت دو هفته نگهداری شد. برداشت کنیدی‌ها از محیط کشت با استفاده از آب و توئین-۸۰ (به نسبت ۰/۰۴ درصد) و عبور آن‌ها از پارچه‌ی ململ سه لایه انجام شد. از این سوسپانسیون غلظت پایه تهیه شده و برای آزمایش استفاده شد.

زیست‌سنگی: برای اطمینان از کیفیت مطلوب کنیدی‌ها برای جوانه‌زنی، ابتدا میزان زنده‌مانی کنیدی‌ها روز قبل از انجام آزمایش اندازه‌گیری شد. برای این‌کار ابتدا غلظت 10^6 کنیدی بر میلی‌لیتر تهیه گردید و $0/1$ میلی‌لیتر از سوسپانسیون SDA اسپور در محلول $0/04$ درصد Tween-80 روی محیط ۲۴ ساعت با شمارش یک‌صد عدد کنیدی درصد جوانه‌زنی آنها محاسبه شد.

- زیست‌سنگی با غلظت‌های 10^6 و 10^8 کنیدی بر میلی‌لیتر برای دو جدایه از قارچ به همراه شاهد (آب مقطر و تویین $80/004$ درصد) روی تخم‌های یک روزه سن گندم انجام شد. با توجه به اینکه پاشش سه میلی‌لیتر سوسپانسیون قارچی روی تخمهای آنها را دچار مشکل می‌کرد، لذا در این آزمایش از روش غوطه‌وری استفاده شد. آزمایش ۳۰ چهار مرتبه تکرار گردید و برای هر تیمار از هر تکرار عدد تخم استفاده شد. تخمهای تیمار شده پس از هواهی و خشک شدن، داخل ظروف پتري استریل قرار گرفت. سپس در اتاقک رشد با دمای 23°C درجه‌ی سلسیوس و رطوبت نسبی $75\pm 5\%$ و دوره‌ی نوری $16/8$ ساعت روشنایی و 8 ساعت تاریکی نگهداری شد. روزانه وضعیت ظاهری و میزان تفریخ تخمهای 14 روز مورد بررسی قرار گرفت.

- زیست‌سنگی روی پورهی سن دوم سن گندم با غلظت‌های مختلف $3, 10^4, 10^5, 10^6, 10^7$ و 10^8 کنیدی در میلی‌لیتر با دو جدایه از قارچ انجام شد. این آزمایش در چهار تکرار و در هر تکرار روی 10 عدد پورهی سن دوم حشره‌ی میزان به روش پاششی انجام گرفت.

روش بررسی

جمع‌آوری و پرورش آزمایشگاهی حشره‌ی میزان: حشرات کامل سن گندم در اواخر شهریور ماه و اوخر دی ماه سال ۱۳۸۹ از زیر بوته‌های گون و درمنه در کوههای منطقه حمامک واقع در 20 کیلومتری شهرستان ورامین جمع‌آوری و به آزمایشگاه انتقال یافتند. تعداد مشخصی از سن‌های زمستان‌گذران جمع‌آوری شده در درون ظروف پلاستیک در دمای محیط 27 ± 1 درجه‌ی سلسیوس، رطوبت نسبی $50/70$ درصد، دوره‌ی نوری 16 ساعت روشنایی و هشت ساعت تاریکی، روی گندم‌های خشک پرورش داده شد. لوله‌های آزمایش پر از آب که دهانه‌ی آن‌ها با پنبه مسدود شده بود، همراه نوارهای کاغذی جهت تخم‌ریزی در اختیار سن‌ها قرار گرفت. سن‌ها روی نوارهای کاغذی شروع به تخم‌ریزی کردند و هر دو روز یک‌بار تخم‌ها جمع‌آوری شد. پوره‌های سن اول و یا دوم به تعداد 20 تا 30 عدد به ظروف مکعب مستطیل شکل به ارتفاع 7 و طول 15 و عرض 9 سانتی‌متر و از جنس پلکسی‌گلاس منتقل شد. برای تغذیه‌ی سن‌ها، از ظروف با دریچه‌های پوشیده شده با توری جهت تهییه استفاده شد که حاوی پنبه‌ی مرطوب و گندم خیس خورده‌ی در حال جوانه‌زنی بود. بدین ترتیب مراحل تخم، پورگی و حشره‌ی کامل مورد نیاز برای انجام آزمایش‌ها به تعداد کافی تأمین گردید.

جدایه‌های قارچ بیمارگ: از دو جدایه‌ی بومی قارچ *M. anisoplaiae* شامل جدایه‌ی M_{14} (جمع‌آوری شده از خاک IRAN 437، جدایه‌ی از کرم ساقه‌خوار برنج، *Chilo suppressalis*) در گرسنگار توسط دکتر مهران غزوی) و جدایه‌ی توسط دکتر رسول زارع) استفاده شد.

کشت جدایه‌های قارچ: برای تولید قارچ از روش دو مرحله‌ای استفاده شد (Jenkins et al. 1998). ابتدا اینوکلوم قارچی شامل میسلیوم در محیط مایع (عصاره سیب زمینی) درون ارلن‌های شیاردار یک لیتری به مدت چهار روز تکثیر شد و برای تولید کنیدی‌ها به محیط کشت جامد حاوی جو

نگهداری شد تا رشد قارچ مجدداً روی آن‌ها مشاهده گردد.

۴- تأثیر روغن در بیمارگری قارچ: هدف از انجام این آزمایش تعیین میزان تأثیر روغن بر شدت بیمارگری قارچ روی حشره بالغ سن گندم بود. برای این کار روغن امولسیون شونده EC که شامل حداقل ۹۰٪ روغن مایع معدنی و یک تا ۱۰ درصد امولسیفایر مخلوط آنیونیک+کاتیونیک بود، به میزان ۳ در هزار به غلظت‌های 10^6 و 10^8 کنیدی در میلی‌لیتر، اضافه شد. تیمار شاهد شامل آب مقطر استریل به همراه روغن مذکور بود. هر آزمایش دارای ۴ تکرار و هر تکرار شامل ۱۰ عدد سن گندم بود. ظروف حاوی تیمارها در اتاقک رشد با دمای ۲۳ درجه‌ی سلسیوس و رطوبت نسبی $75\pm 5\%$ نگهداری شد.

تجزیه و تحلیل آماری: مقدار LC₅₀ توسط نرم افزار آماری (9.2) SAS (Version 9.2) محاسبه گردید. برای رسم خط رگرسیون از نرم افزار (1982-2000) Priprobit استفاده شد. بدین ترتیب که داده‌های حاصل از Priprobit به نرم افزار Excel منتقل و منحنی‌های خطی و سیگموئید مربوطه رسم گردید. داده‌های مربوط به مرگ و میر تجمعی توسط نرم افزار Curve expert 1.3 پردازش و بهترین مدل رگرسیون بر اساس بالاترین ضریب همبستگی برای هر مرحله انتخاب و سپس با کمک فرمول مربوطه زمان کشنندگی LT₅₀ (۵۰٪) محاسبه گردید.

نتیجه و بحث

نتایج این تحقیق نشان داد که سن گندم یکی از میزبان‌های قارچ M. anisopliae بوده (شکل ۱) و جدایه‌های IRAN 437_c و M₁₄ علائم بیماری‌زاوی را روی مراحل مختلف رشدی سن گندم نشان دادند. بر اساس نتایج بدست آمده، تخم‌های تیمار شده با جدایه‌ی IRAN437_c نیز همانند تیمار شاهد همگی بعد از ۱۰ روز تفتریخ شدند. در صورتی که غلظت 10^8 کنیدی در میلی‌لیتر جدایه M₁₄ موجب $40\pm 3\%$ مرگ و میر در تخم‌ها شد که با سایر تیمارها تفاوت معنی‌داری داشت ($F=23.2$, $P<0.01$). علائم تلفات روی تخم‌ها

آب مقطر استریل به علاوه تویین ۸۰ به نسبت ۰/۰۴ درصد به عنوان شاهد در نظر گرفته شد. پاشیدن سوسپانسیون با تیمار شاهد آغاز و سایر تیمارها از غلظت کم به زیاد توسط یک محلول پاش دستی از فاصله‌ی ۲۰ سانتی‌متر به میزان سه میلی‌لیتر اسپری شد. سپس پوره‌های تیمار شده با یک قلم مو در داخل ظروف پتروی تهویه‌دار، به قطر ۹ سانتی‌متر که کف آن با پارچه‌ی تنظیف پوشیده شده بود، قرار گرفته و با بذر گندم جوانه زده و با پنبه مربوط تغذیه شد. سپس ظروف در اتاقک رشد با دمای ۲۳ درجه‌ی سلسیوس و رطوبت نسبی $75\pm 5\%$ و دوره‌ی نوری ۱۶ ساعت روشنایی و هشت ساعت تاریکی نگهداری گردید. وضعیت سن‌های تیمار شده روزانه به مدت ۹ روز مورد بررسی قرار گرفت و تعداد پوره‌های مرده در اثر قارچ ثبت و از ظروف آزمایش حذف شد. برای بررسی وضعیت آلدگی پوره‌ها به قارچ، از همولنف آن‌ها نمونه‌برداری شد تا بلاستوسپور قارچ مشاهده گردید.

۳- زیست سنجی روی حشرات کامل تابستانه‌ی سن گندم با همان تیمارهای استفاده شده برای پوره‌ها، انجام شد. این آزمایش در چهار تکرار صوت گرفت و در هر تکرار ۱۰ عدد سن گندم به کار رفت. برای هر تکرار از هر تیمار میزان ۴ تا ۵ میلی‌لیتر از سوسپانسیون قارچ با استفاده از یک محلول پاش دستی از فاصله‌ی ۲۰ سانتی‌متری به طور یکنواخت روی سن‌ها پاشیده شد. سپس سن‌های تیمار شده به ظرف‌های پلاستیکی تهویه‌دار به ابعاد $16\times 5\times 5$ سانتی‌متر منتقل شد. در داخل ظروف، پنبه‌ی مربوط و دانه‌های گندم برای تغذیه‌ی سن گندم قرار داده شد. ظروف داخل اتاقک رشد با درجه‌ی حرارت ۲۳ درجه‌ی سلسیوس و رطوبت نسبی $75\pm 5\%$ منتقل شد. به مدت ۴ هفته مرگ و میر به صورت روزانه و تجمعی در جدول مربوطه ثبت شد.

آلودگی حشرات از طریق بروز مشخصاتی همچون خشک شدن بدن آن‌ها مشخص بود. اما برای اطمینان بیشتر حشرات مرده در داخل پتروی استریل و مربوط قرار داده شد. نمونه‌ها داخل اتاقک رشد در دمای ۲۳ درجه‌ی سلسیوس

همانطور که در شکل‌های ۲ و ۳ مشاهده می‌شود مرگ و میر حشرات تیمار شده با افزایش غلظت افزایش می‌یابد. روند گسترش بیماری نیز در مراحل مختلف زیستی سن گندم متفاوت بود (شکل ۴). همانطور که از شکل‌ها استنباط می‌شود در ۲۴ ساعت اولیه مرگ و میر مشاهده نمی‌شود که نشان دهنده‌ی این واقعیت است که قارچ به مدت زمانی حدود ۴۸ تا ۷۲ ساعت برای تندش و نفوذ در کوتیکول حشره نیاز دارد. نتایج نشان می‌دهد که حساسیت پوره‌های سن دوم سن گندم بیشتر از حشرات کامل تابستان‌گذران است و برای هر دو جدایه مقایسه‌ی حدود بالا و پایین Lc_{50} تایید کننده‌ی این موضوع است (شکل ۵).

Talaei-Hassanlou (1999) در بررسی میزان حساسیت تخم سن گندم به قارچ *B. bassiana*, مرحله‌ی نشو و نمای جنین در هنگام تیمار و رطوبت نسبی محیط را به عنوان عوامل تاثیرگذار معرفی نمود. در تحقیق حاضر مشخص شد که جدایه‌ی M_{14} موجب 40% مرگ و میر در تخم‌ها گردید. در حالی که جدایه‌ی Iran437 نتوانست در تخم‌های سن گندم ایجاد بیماری نماید. این مطلب نشان‌دهنده‌ی این نکته است که علاوه بر عواملی که ذکر شد، جدایه‌های مختلف قارچ نیز تأثیر متفاوتی روی تغیریخ تخم سن گندم دارند.

Kivan (2006) بیماری‌زایی 4 جدایه از قارچ *B. bassiana* و یک جدایه از قارچ *M. anisopliae* را به روش غوطه‌وری روی حشرات کامل سن گندم مورد بررسی قرار داد. در غلظت 10^8 کنیدی در میلی‌لیتر میزان مرگ و میر سن گندم توسط جدایه‌های قارچ *B. bassiana* تا 40% بعد از ۸ روز نشان داده شد، در حالی که قارچ *M. anisopliae* با 100% مرگ و میر موثرترین قارچ شناخته شد (Kivan, 2006). بررسی‌ها نشان داد که اختلاف معنی‌داری بین قارچ *B. bassiana* و *M. anisopliae* وجود دارد. اختلاف بین میزان مرگ و میر در این تحقیق با نتایج ایشان به چند دلیل قابل بررسی است.

در مراحل اولیه با سیاه شدن رنگ قابل رویت بود. مقدار عددی LC_{50} (غلظتی از قارچ که موجب 50% درصد مرگ و میر در جمعیت پوره‌ها و سن‌های بالغ تابستان‌گذران گردید) محاسبه و در جدول ۱ نشان داده شده است. نتایج حاصل از برنامه Curve Expert 1.3 برای محاسبه‌ی LC_{50} در جدول ۲ ارائه شده است. کمترین مقدار LC_{50} محاسبه شده روی هر دو مرحله‌ی پوره‌ی سن دوم و حشرات کامل تابستان‌گذران به ترتیب $2/3 \times 10^3$ و $10^6 \times 1/4$ کنیدی در میلی‌لیتر، مربوط به جدایه‌ی M_{14} بود. به این ترتیب در بین دو جدایه‌ی استفاده شده در این پژوهش، جدایه‌ی M_{14} با پایین‌ترین زمان تأثیر (در غلظت 10^8 کنیدی در میلی‌لیتر) با $2/2$ روز و در حشرات بالغ (غلظت 10^9 کنیدی در میلی‌لیتر) با $8/5$ روز مؤثرترین جدایه، برای کنترل سن گندم معرفی گردید.

افزودن روغن EC به سوسپانسیون اسپور قارچ سبب افزایش سرعت تأثیر آن شد و پس از 10 روز مرگ و میر قابل توجهی را در جمعیت‌های تابستان‌گذران ایجاد کرد (جدول ۳). روغن EC، میزان LT_{50} محاسبه شده برای جدایه‌های M_{14} و $Iran437$ را در غلظت 10^8 اسپور در میلی‌لیتر نسبت به آب مقطر و تؤین به ترتیب $54/4$ و $72/03$ درصد کاهش داد. استفاده از روغن و آب در فرمولاسیون ضمن تأمین رطوبت کافی برای اسپورها، نفوذ قارچ به کوتیکول حشره را تسهیل کرد و موجب کوتاه شدن چرخه‌ی بیماری گردید.



شکل ۱- سن‌های تابستان‌گذران آلوده شده به قارچ *M. anisopliae*
Fig. 1. Infected summer sunn pest population with *M. anisopliae*.

جدول ۱ - غلظت‌های کشیدگی محاسبه شده برای جدایه‌های قارچ *M. anisopliae* روی سنهای تابستان‌گذران
(۲۲ روز پس از آلدوسازی) و روی پوره‌ی سن دوم شش روز بعد از آلدوسازی

Table 1. Estimated lethal concentrations for *M. anisopliae* isolates on aestivation population of sunn pest, (22 days after inoculation) and 2th nymphal instar (6 days after inoculation)

Pr	Chi-square	Slop	Log LC ₉₀ (conidia/ml) Lower limit-Upper limit	Log LC ₅₀ (conidia/ml) Lower limit-Upper limit	Isolates	Stages
0.8	4.55	0.38±0.9	12 (10.31-16.77)	7.64 (6.97-8.61)	IRAN437 _c	نمونه‌های تابستان‌گذران
0.98	4.18	0.52±0.07	9.29 (8.49-10.57)	6.15 (5.69-6.63)	M ₁₄	Aestivation specimens
0.9	4.74	0.41±0.08	8.63 (7.54-10.93)	4.06 (3.89-5.29)	IRAN437 _c	پوره‌ی سن دوم
0.95	3.87	0.44±0.1	7.04 (6.15-9.06)	3.37 (2.05-4.05)	M ₁₄	2 th nymphal instar

جدول ۲ - LT₅₀ محاسبه شده برای جدایه‌های قارچ *M. anisopliae* روی مراحل مختلف رشدی سن گندم

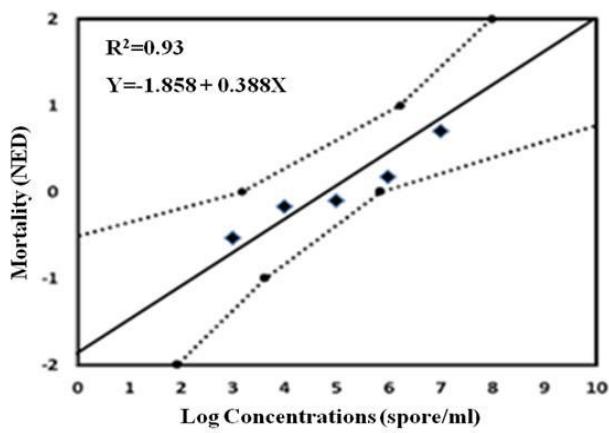
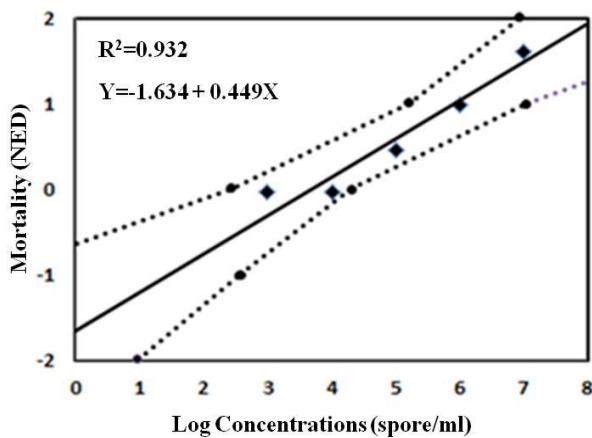
Table 2. LT₅₀ values for isolates of *M. anisopliae* on different stages of the sunn pest

LT ₅₀ (Day)	Isolates	Concentrations (conidia/ml)	Stages
16.89	M ₁₄		
-	IRAN437 _c	10 ⁷	
11.9	M ₁₄	10 ⁸	حشرات کامل تابستان گذران
29.64	IRAN437 _c		Aestivation specimens
8.5	M ₁₄		
23.58	IRAN437 _c	10 ⁹	
6.72	M ₁₄	10 ³	
-	IRAN437 _c		
6.13	M ₁₄	10 ⁴	
6.76	IRAN437 _c		
4.6	M ₁₄	10 ⁵	
6.43	IRAN437 _c		
4.44	M ₁₄	10 ⁶	پوره سن دوم
5.26	IRAN437 _c		2 th nymphal instar
2.86	M ₁₄	10 ⁷	
4.55	IRAN437 _c		
2.22	M ₁₄		
3.23	IRAN437 _c	10 ⁸	

جدول ۳ - LT₅₀ محاسبه شده برای قارچ *M. anisopliae* همراه با روغن EC روی سن گندم

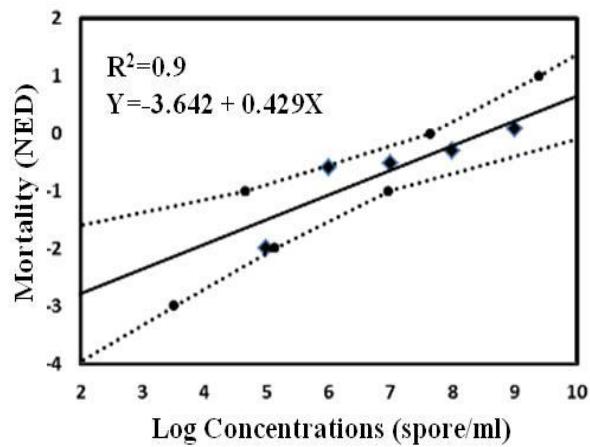
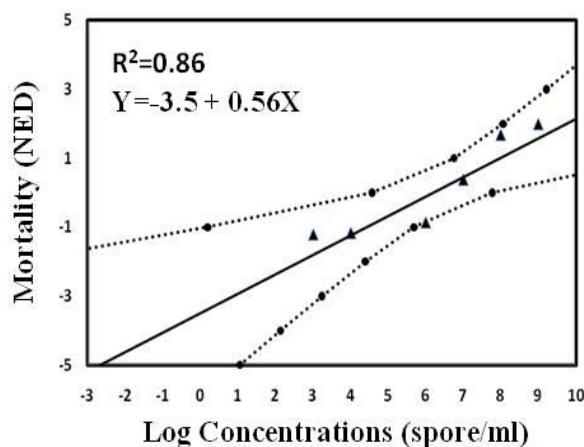
Table 3. Estimated LT₅₀ values for M₁₄ and IRAN437_c isolates of *M. anisopliae* with EC oil

LT ₅₀ ±SE (Day)	Concentrations (conidia/ml)	Isolates
11.8±2.24	10 ⁶	
5.42±3.32	10 ⁸	M ₁₄
12±3.29	10 ⁶	
8.29±2.75	10 ⁸	IRAN437 _c



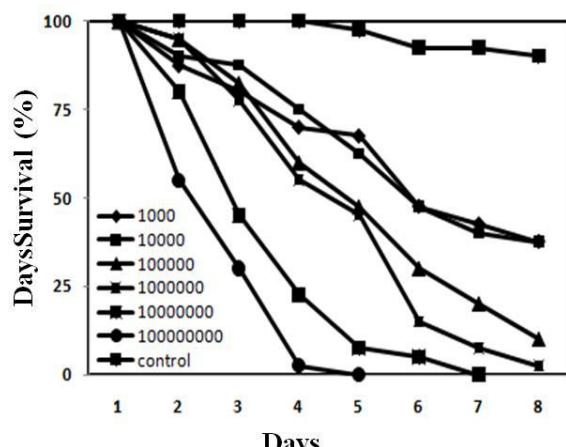
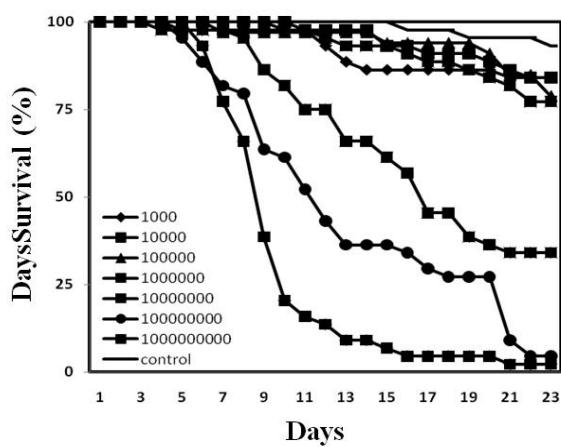
شکل ۲- غلظت-مرگ و میر برای جدایههای M₁₄ (چپ) و Iran437_c (راست) از قارچ *M. anisopliae* روی پورهی سن دوم

Fig. 2. Concentration-Mortality curve of isolates M₁₄ (left) and Iran437_c (right) of *M. anisopliae* in 2nd nymphal instar



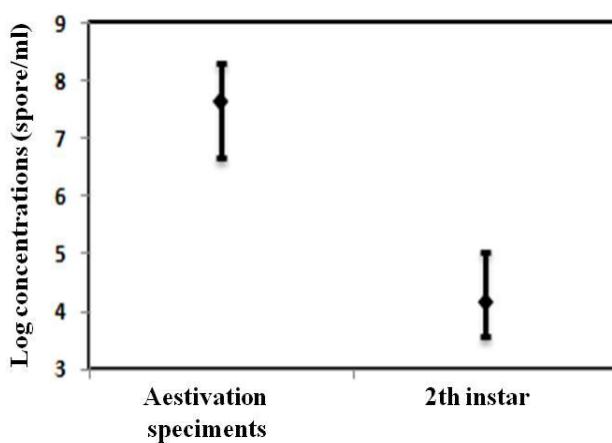
شکل ۳- غلظت-مرگ و میر برای جدایههای M₁₄ (چپ) و Iran437_c (راست) از قارچ *M. anisopliae* روی نمونههای تابستانگذaran

Fig. 3. Concentration-Mortality curve of isolates M₁₄ (left) and Iran437_c (right) *M. anisopliae* on aestivation specimens



شکل ۴- زندهمانی پورهی سن دوم سن گندم (راست) و نمونههای تابستانگذaran (چپ) در اثر غلظت‌های مختلف جدایهی M₁₄ قارچ

Fig. 4. Survival of 2th instar of *E. integriceps* (right) and aestivation specimens (left) by different concentrations of *M. anisopliae*, isolate M₁₄



شکل ۵- مقایسه حدود بالا و پایین لگاریتم LC₅₀ برای جدایه ای Iran437_c (راست) و جدایه ای M₁₄ (چپ)

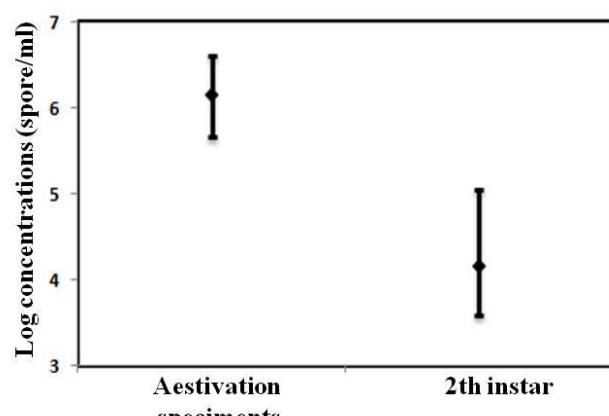
از قارچ *M. anisopliae* در دو مرحله زیستی سن گندم

Fig. 5- Comparison between confidence intervals of Log LC₅₀ for isolates Iran437_c (right) and M₁₄ (left) of *M. anisopliae* for two stages of *E. integriceps*

است که آزمایش‌های ایشان در رطوبت بالای ۹۰٪ صورت گرفته است. تفاوت در نوع جدایه عامل دیگری است که باعث اختلاف در نتایج آزمایش‌ها گردیده است.

Bandani *et al.* (2006) 4556 از قارچ *M. anisopliae* را روی حشرات بالغ سن گندم در ۵ غلظت ۱۰^۴ تا ۱۰^۸ کنیدی در میلی‌لیتر به روش غوطه‌وری در رطوبت ۸۰٪ بررسی کردند. LC₅₀ جدایه‌های 4556 و M189 به ترتیب ۳/۳۸ × ۱۰^۵ و ۷/۷۰ × ۱۰^۵ کنیدی در میلی‌لیتر بود. نتایج آنها نشان داد که جدایه‌های مختلف قارچ *M. anisopliae* اثرات مختلفی روی حشرات کامل سن گندم می‌گذارند (Bandani *et al.* 2006). بنابراین شناسایی جدایه‌های متفاوت در آزمایش‌های زیست‌سنجی برای تعیین مؤثرترین جدایه از اهمیت برخوردار می‌باشد.

در این تحقیق جدایه‌های قارچ روی تخم و سن دوم پورگی و حشرات بالغ سن گندم مورد بررسی قرار گرفت تا علاوه بر شناسایی حساس‌ترین مراحل زیستی سن گندم، بتوان در آزمایش‌های مزرعه‌ای تأثیر قارچ قابل تخمین باشد. نتایج حاصل از مقایسه LC₅₀ با هم‌پوشانی بین دو مرحله زیستی پوره‌ی سن دوم و حشرات بالغ تابستان گذران (شکل ۵) نشان داد که اختلاف میزان مرگ و میر در مراحل مختلف



شکل ۵- مقایسه حدود بالا و پایین لگاریتم LC₅₀ برای جدایه ای Iran437_c (راست) و جدایه ای M₁₄ (چپ)

B. bassiana Kivan (2006) بیماری‌زایی ۴ جدایه از قارچ *M. anisopliae* را به روش غوطه‌وری روی حشرات کامل سن گندم مورد بررسی قرار داد. در غلظت ۱۰^۶ کنیدی در میلی‌لیتر میزان مرگ و میر سن گندم توسط جدایه‌های قارچ ۴۰ B. bassiana تا ۸۲/۵٪ بعد از ۸ روز نشان داده شد، در حالی که قارچ *M. anisopliae* با ۱۰۰٪ مرگ و میر موثرترین قارچ شناخته شد (Kivan, 2006). بررسی‌ها نشان داد که اختلاف معنی‌داری بین قارچ *B. bassiana* و *M. anisopliae* وجود دارد. اختلاف بین میزان مرگ و میر در این تحقیق با نتایج ایشان به چند دلیل قابل بررسی است. نخست اینکه در این تحقیق از روش پاششی استفاده شد. در صورتی که ایشان از روش غوطه‌وری برای زیست‌سنجی استفاده کرده است. در روش غوطه‌وری احتمال برخورد اسپورها با سطح بدن حشره نسبت به روش پاششی افزایش می‌یابد. دوم اینکه میزان رطوبت نسبی می‌تواند در تأثیرگذاری قارچ روی میزان نقش داشته باشد. زیرا رطوبت تأثیر مهمی بر شروع و میزان فعالیت اینوکلوم قارچ دارد (Batman *et al.* 1993). همه‌ی قارچ‌ها برای جوانهزنی، رشد و اسپورزایی نیاز به رطوبت دارند (Hall, 1981). میزان رطوبت نسبی در آزمایش‌های انجام شده ۷۵±۵٪ بود این در حالی

آن را راحت‌تر می‌نماید (Bandani and Esmailpour, 2006) براساس تحقیقات انجام شده روی جدایه (M_{14}) قارچ *M. anisopliae* و نحوه‌ی آلوده‌سازی (پاششی) در رطوبت ۷۵٪ و اثر روغن در شدت بیماری‌زایی قارچ، اعتقاد ما بر این است که این جدایه را می‌توان برای کنترل سن گندم در مکان‌های زمستانگذران استفاده نمود. هر چند که پایین بودن رطوبت نسبی در مزارع، ممکن است کاربرد آن را در شرایط صحرایی محدود نماید، ولی استفاده از مواد همراه و تولید فرمولاسیون‌های مناسب به منظور تأمین رطوبت مورد نیاز برای جوانه‌زنی کنیدی و افزایش اثر بیماری‌زایی قارچ می‌تواند زمینه‌ی استفاده عملی از این جدایه‌ی با ارزش را در کنترل آفات فراهم سازد. بدیهی است برای تعیین غلظت مناسب و یا سایر شرایط بهینه، انجام آزمایش‌های زیست‌سنگی در شرایط طبیعی ضرورت خواهد داشت.

سپاسگزاری

نگارندگان از موسسه تحقیقات گیاه‌پژوهشی کشور برای در اختیار قراردادن امکانات لازم، از جناب آقای دکتر مهران غزوی و خانم مهندس آرزو یوسفی به لحاظ همکاری‌های بی‌دریغشان سپاسگزاری می‌نمایند.

منابع

- ASKARY, H., N. BENHAMOU and J. BRODUR, 1999. Ultrastructural and characterization of aphid invasion by the hyphomycete *Verticillium lecanii*. Journal of Invertebrate Pathology, 74: 1-13.
- BANDANI A. R., M. TORK and G. R. RASSOULIAN, 2006. Comparison of pathogenicity of two isolates of the entomopathogenic fungus *Metarhizium anisopliae* on adult sunn pest (*Eurygaster integriceps* Puton.). Commonwealth Agricultural and Applied Biological Sciences, 71(2 Pt B):543-8.
- BANDANI, A. R. and N. ESMAILPOUR, 2006. Oil formulation of entomopathogenic fungus, *Beauveria*

زندگی، معنی‌دار بوده و در هر یک از این مراحل حساسیت متفاوتی ثبت شد. (Talaei-Hassanlou (1999) اثر قارچ *B. bassiana* را روی مراحل مختلف سن گندم آزمایش کرد و نشان داد که پوره‌های سن دوم و پنجم بالاترین مرگ و میر را از خود نشان دادند. نتایج پژوهش حاضر نیز با نتایج Talaei-Hassanlou (1999) مطابقت دارد.

توسعه‌ی آفت‌کش‌های قارچی مؤثر، بستگی به انتخاب سویه‌ی زهرآگین، تولید انبوه کافی و فرمولاسیون‌های مناسب دارد (Jenkins et al. 1998; Burges and Keith, 1998). مطالعه‌ی اخیر نشان داد که افزودن روغن سبب سرعت بخشیدن به مرگ حشره شد. روغن، سطح آب‌گریز و لیپوفیل بدن حشرات و برگ گیاهان را خیس کرده و در مواجهه با این سطح، قبل از جذب شدن به کوتیکول سریعاً پخش می‌شود. فایده‌ی کلیدی آن توزیع گسترده و نتیجه بخش کنیدیوم‌ها در فضای غشائی بین بنده‌های بدن حشره و محفوظ شدن آنهاست. این قسمت از کوتیکول نرم و نازک و دارای محیط نسبتاً مروطوبی بوده که حتی در شرایط آب و هوایی خشک، جوانه‌زنی سریع و مناسب کنیدیوم‌ها صورت می‌گیرد (Ghazavi, 2003). انتقال کنیدیوم‌ها توسط روغن به میکروکلیمای مرتبط بین بنده‌های بدن حشره، رمز موفقیت فرمولاسیون‌های روغنی در مناطق خشک می‌باشد (Boucias and Latge, 1988). نتایج تحقیقات محققین نیز اثر روغن را در افزایش اثر قارچ اثبات نموده است (Skrobek, 2001).

در یک تحقیق اثر ترکیبات روغنی را در شدت بیمارگری قارچ *B. bassiana* روی سن گندم مورد ارزیابی قرار داده و از روش غوطه‌ورکردن استفاده نمودند. نتایج بیانگر این مطلب بود که فرمولاسیون‌های روغنی شدت بیماری‌زایی قارچ را افزایش می‌دهند. اپی کوتیکول اولین لایه‌ی محافظتی حشره در برابر قارچ می‌باشد که استفاده از روغن در فرمولاسیون باعث افزایش چسبندگی اسپور به کوتیکول حشره می‌گردد و نفوذ

- bassiana*, against sunn pest, *Eurygaster integriceps* puton (Heteroptera: Scutelleridae). Commonwealth Agricultural and Applied Biological Sciences, 71(2): 443-8.
- BATMAN, R. P., M. CAREY, D. MOORE and C. PRIOR, 1993. The enhanced infectivity of *Metarhizium flavoviride* in oil formulations to desert locusts at low humidities. Annals of Applied Biology, 122:145–152.
- BOUCIAS, D. G. and J. P. LATGE, 1988. Non- specific induction of germination of *Conidiobolus obscurus* and *Nomurraea rileyi* host and non- host cuticle extracts. Journal of Invertebrate Pathology, 43: 288-292.
- BURGES, H. D. and A. J. KEITH, 1998. Technology of formulation and application, pp.7-30. In: H.D. Burges, (ed.). Formulation of Microbial Biopesticides: Benefical microorganisms, nematodes and seed treatments: Kluwer Academic Publishers, Dordrecht.
- CLARKSON, J. M. and A. K. CHARNELLY, 1996. New insights into the mechanisms of fungal pathogenesis in insects. Trends of Microbiology, 4: 197-203.
- GAZAVI, M. 2003. Determination of the Iranian isolates of *Beauveria bassiana* and studying their effects on *Locusta migratoria*. Ph.D. Thesis, 171 pp. University of Tehran.
- HALL, R. A. 1981. The fungus *Verticillium lecanii* as a microbial insecticide against aphids and scales. In Burges H. D. (ed): Microbial control of pests and plant disease. Academic Press Inc, London, pp. 483-498.
- JENKINS, N. E., G. HEVIEFO, J. LANGEVALD, A. J. CHERRY and C. J. LOMER, 1998. Development of mass production technology for aerial conidia for use as mycopesticides. Biocontrol News and Information, 19(1): 21 N-13N.
- KASSA, A. 2003 Development and testing of mycoinsecticides based on submerged spores and aerial conidia of the entomopathogenic fungi *Beauveria bassiana* and *Metarhizium anisopliae* (Deuteromycotina: Hyphomycetes) for control of locusts, grasshoppers and storage pests. Thesis, 178 pp. George-August-University, Gottingen, Germany.
- KIVAN, M. 2006. Entomopathogenic Fungi, *Beauveria bassiana* and *Metarhizium anisopliae* var *anisopliae* (Deuteromycotina: Hyphomycetes) against *Eurygaster integriceps* (Heteroptera: Scutelleridae). Entomological Generalis, 30(1): 063–069.
- LEGER, R. J., M. S. GOETTEL, D. W. ROBERTS and R. C. STAPLES, 1991. Prepenetration events during infection of host cuticle by *Metarhizium anisopliae*. Journal of Invertebrate Pathology, 58: 168-179.
- MOORE D. and C. PRIOR 1993. The potential of mycoinsecticides. Biocontrol News Information, 14: 31–40.
- MOORE, D., S. EDUGINGTUN, H. KUTUK and M. EL- BOUHSSINI, 2004. The development of a myco insecticide for the biological control of sunn pest. Proceeding of Second International conference on Sunn pest, Aleppo, Syria.
- PARKER, B. L., M. SKINNER, S. D. COSTA, S. GOULI, W. REID and M. EL-BOUHSSINI, 2003. Entomopathogenic fungi of *Eurigaster integriceps* Puton (Hemiptera: Scutelleridae): collection and characterization for development. Biological control, 27: 260-272.
- PPRI (Ankara), 1997. Strengthening sustainable sunn pest control in Turkey, 5p.
- SKROBEK, A. 2001. Investigation on the effect of entomopathogenic fungi on whiteflies. Ph.D. Dissertation, Department of Plant Disease, Rhein. Friedrich-Wilhelms-Universitate, Bonn.
- TALAEI-HASSANLOUI, R. 1999. Laboratory investigation into pathogenicity of *Beauveria bassiana* on sunn pest *Eurygaster integriceps*. M.Sc. Thesis, University of Tehran, Iran.