

بررسی امکان کنترل بیولوژیک نماتد مولد گره ریشه گوجه‌فرنگی
Trichoderma harzianum Rifai به وسیله قارچ *Meloidogyne javanica* (Trube) Chitwood در گلخانه و تغییرات کمی ترکیبات فنلی در گیاه

Study of Biological Control of Root-Knot Nematode,
Meloidogyne javanica (Trube) Chitwood, in Tomato by *Trichoderma harzianum* Rifai in Greenhouse and Quantitative Changes of Phenolic Compounds in Plant

حسن ملکی زیارتی^۱، علی روستایی^۲، نواز الله صاحب‌انی^۳، حسن‌رضا اعتباریان^۴،
حشمت‌الله امینیان^۵

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد بیماری‌شناسی گیاهی، پردیس ابوریحان دانشگاه تهران، تهران
۲، ۳ و ۵- استادیار، پردیس ابوریحان دانشگاه تهران، تهران
۴- استاد، پردیس ابوریحان دانشگاه تهران، تهران

تاریخ پذیرش: ۸۵/۴/۱۸ تاریخ دریافت: ۸۸/۲/۱۷

چکیده

ملکی زیارتی، ح.، روستایی، ع.، صاحب‌انی، ن.، اعتباریان، ح. ر.، و امینیان، ح. ۱۳۸۸. بررسی امکان کنترل بیولوژیک نماتد مولد گره ریشه گوجه‌فرنگی *Trichoderma harzianum Rifai* به وسیله قارچ *Meloidogyne javanica* (Trube) Chitwood در گلخانه و تغییرات کمی ترکیبات فنلی در گیاه. مجله بهزیارتی نهال و بذر ۲۵-۲ (۳): ۲۷۴-۲۶۱.

کنترل بیولوژیک نماتد مولد گره ریشه گوجه‌فرنگی *Meloidogyne javanica* به وسیله جدائیه *Trichoderma harzianum BI* در گلخانه مورد ارزیابی قرار گرفت. ریشه‌های گوجه‌فرنگی با غلظت‌های مختلف قارچ *T. harzianum* به روش سوسپانسیون اسپور مایه‌زنی شدند. گلدان‌ها در تست آلومنیوم محتوی آب ۲۷ درجه سانتی گراد فروبرده شد و به گلخانه انتقال داده شدند. در این آزمایش اثر غلظت‌های مختلف سوسپانسیون قارچ تریکو درما بر قطر گال، میانگین وزن تر ریشه و اندام‌های هوازی، تعداد توده تخم به ازای هر گیاه و تعداد تخم به ازای هر توده تخم برسی گردید. نتایج نشان داد که غلظت 10^6 اسپور در میلی‌لیتر قارچ در مقایسه با غلظت‌های کمتر به طور معنی‌داری موجب کاهش قطر گال، تعداد توده تخم و تعداد تخم در هر توده تخم گردید، در حالی که در مقایسه با غلظت‌های بیشتر اختلاف معنی‌دار نداشت ($P \leq 0.05$). مایه‌زنی گیاه‌چه‌ها با غلظت 10^6 اسپور در میلی‌لیتر موجب افزایش مقدار فنل کل در ریشه گیاه گردید و در روز هشتم بعد از مایه‌زنی به حد اکثر مقدار رسید. مقدار فنل کل در گیاه‌چه‌ها در تیمار مایه‌زنی شده با نماتد+قارچ در مقایسه با گیاه‌چه‌های مایه‌زنی شده با نماتد نیز اختلاف معنی‌دار نشان داد ($P \leq 0.05$). بر اساس نتایج این برسی چنین به نظر می‌رسد که قارچ *T. harzianum* می‌تواند است نظام دفاعی گیاه (به ویژه مقدار فنل کل گیاه) را در مقابل نماتد فعال نماید.

واژه‌های کلیدی: گوجه‌فرنگی، *Meloidogyne javanica*، *Trichoderma harzianum*، کنترل بیولوژیک، فنل کل و القاء مقاومت.

آدرس پست الکترونیکی نگارنده مسئول: zia1614@yahoo.com
این مقاله قسمتی از پایان‌نامه کارشناسی ارشد نگارنده اول می‌باشد.

مقدمه

(Sharon *et al.*, 2001) شارون و همکاران نشان دادند گیاهان (Sharon *et al.*, 2001) گوجه فرنگی که با جایه T-203 *T. harzianum* تیمار شده و در خاک‌های آلوده به نماتد مولد گره ریشه کشت شده بودند، رشدشان افزایش یافته و گال‌های ریشه در مقایسه با شاهد (بدون قارچ) کاهش یافت. ویندهام و همکاران (Windham *et al.*, 1989) گزارش کردند که با تیمار خاک توسط قارچ *T. koningii* و *T. harzianum* T12 تولید توده تخم در نماتد *M. arenaria* کاهش یافت. با بررسی اثر پارازیتیسم مستقیم بین قارچ *T. harzianum* و نماتد مولد سیست طلایی سبب زمینی را در شرایط آزمایشگاهی اثبات و نتیجه گرفتند که قارچ در سیست و تخم داخل آن نفوذ کرده و قادر به از بین بردن لاروهای نماتد می‌باشد (Seiffullah and Thomas, 1996). مطالعه ارتباط متقابل بین میسلیوم قارچ *T. harzianum* و میسلیوم چندین قارچ بیمارگر گیاهی موید قدرت بالای پارازیتیسم قارچ تریکو درما می‌باشد (Elad *et al.*, 1980).

مواد فنلی گروهی از ترکیبات با وزن ملکولی پایین می‌باشد که پس از حمله عوامل بیماری را میزان آنها در گیاه افزایش پیدا می‌کند. نقش ترکیبات فنلی از سال‌ها قبل در مقاومت گیاهان به عوامل بیماریزای گیاهی مورد توجه قرار گرفته است (Kosuge, 1969).

عامل نماتد مولد گره ریشه جنس *Meloidogyne* spp. می‌باشد و دامنه وسیعی از محصولات اعم از سبزیجات، گیاهان زراعی و باغی و علف‌های هرز را آلوده می‌کند (Jepson, 1987). تا کنون بیش از ۲۰۰۰ گونه گیاهی میزبان نماتد شناخته شده‌اند (Pedrosa *et al.*, 1996). به دلیل مشکل بودن مدیریت این نماتدها، محققان به دنبال دستیابی به راه‌های مناسب کنترل آنها هستند. در دهه‌های اخیر روش کنترل به وسیله آنتاگونیست‌ها یا کنترل بیولوژیک مطرح شده که فاقد آلودگی زیست محیطی نیز می‌باشد (Jepson, 1987). علیرغم پتانسیل بالای کاربرد این فن‌آوری در کشاورزی و مزایای قابل توجه آن نسبت به برخی روش‌های دیگر مدیریت بیماری‌های گیاهی، کما کان اطلاعات محدودی در این زمینه وجود دارد. تحقیقات نشان می‌دهد که همواره استفاده از عوامل کنترل بیولوژیک بومی که قدرت سازگاری با شرایط منطقه را دارا هستند، نتایج بهتری داشته است. گونه‌های مختلف قارچ *Trichoderma* از جمله قارچ‌هایی هستند که تقریباً در تمام زیستگاه‌های متنوع وجود دارند. قارچ *Trichoderma harzianum* سازوکارهای مختلفی، از جمله تاثیر مستقیم بر نماتد و تخم آنها دارد و عامل مهمی جهت یبوکنترل *M. arenaria* (Windham *et al.*, 1989;)

زمانهای مختلف پس از مایه‌زنی در ریشه گوجه فرنگی رقم کینگ استون در آزمایشگاه بود.

مواد و روش‌ها

M. javanica نماد

نماد مولد گره ریشه از بخش نماتدشناسی موسسه تحقیقات گیاهپزشکی کشور تهیه شد. با استفاده از مشخصات الگوی انتهای بدن ماده (Pereneal pattern) شناسایی انجام شد. پس از تهیه نمونه گیاهی آلوده به نماد، با استفاده از روش توده تخم منفرد (Single egg mass) و تکثیر متوالی آن روی گیاهچه‌های رقم حساس ارلی اوربانا (Roma VF) و رماوی اف (Early urbana) صورت گرفت. گیاهچه‌ها به مدت ۴۵ الی ۶۰ روز در شرایط مساعد گلخانه نگهداری شدند و پس از تشکیل گال، توده تخم روی ریشه و انتقال مجدد آنها روی گیاهان جدید و چندین دوره متوالی تکثیر روی گوجه فرنگی جمعیت کافی نماد به دست آمد. برای انجام آزمایشات، استخراج تخم و لارو سن دوم با استفاده از روش هوسی (Hussay and Barker, 1973) و بارگردانی (Hussay and Barker, 1973) انجام گرفت.

خالص‌سازی قارچ

Trichoderma harzianum

جدایه قارچ *T. harzianum* Rifai از دکتر روحانی (دانشگاه بوعالی سینا) تهیه و پس از

اعتباریان (Etebarian, 1989) تغییرات کمی ترکیبات فنلی در ارقام مختلف جو در خلال رشد قارچ *Puccinia hordei* و ارتباط آنها با مقاومت به بیماری زنگ قهوه‌ای جو را بررسی کرد. نامبرده گزارش نمود که که دو روز بعد از مایه‌زنی با قارچ عامل زنگ قهوه‌ای جو و نگهداری در حرارت ۲۶ درجه سانتی گراد، مقدار فنل کل موجود در برگ‌ها در هیچ یک از ارقام با شاهد اختلاف معنی‌دار نداشت. تغییرات ترکیبات فنلی و نقش آنها را در گیاهان آلوده به باکتری‌ها مورد مطالعه قرار گرفت و گزارش شده است که تجمع ترکیبات فنلی اغلب در ارتباط با واکنش مقاومت است (Vidhyasekaran, 2002).

بررسی تغییرات کمی ترکیبات فنلی روی ارقام مقاوم کاهو (مگنونیت و محلی مراغه) مقاوم به بیماری پژمردگی فوزاریومی کاهو و رقم حساس آل بیر در ۳، ۶، ۱۰، ۲۰ روز بعد از مایه‌زنی نشان داد که در سه روز بعد از مایه‌زنی مقدار فنل کل در بافت آلوده در رقم مقاوم نسبت به رقم حساس افزایش معنی‌دار داشت ($P \leq 0.05$). در صورتی که در سایر مراحل مقدار فنل کل در بافت‌های رقم حساس یک روند افزایش شدیدی در مقایسه با ارقام مقاوم داشت (Dehghani et al., 2001).

هدف از اجرای این تحقیق تعیین غلظت مؤثر قارچ *T. harzianum* در کاهش میزان بیماری نماد ریشه گوجه فرنگی *M. javanica* و بررسی تغییرات کمی ترکیبات فنلی در

سپس در گلدانهای مخصوص (ظروف یکبار مصرف) به ازای هر گلدان یک بوته گوجه‌فرنگی کاشته و نماتد با جمعیت ۲۰۰۰ لارو سن دوم به ازاء هر گیاه مایه‌زنی شد (سه حفره در اطراف ریشه گیاه ایجاد شده و سوسپانسیون نماتد به خاک اضافه شد). گلدان‌ها در تست بزرگ حاوی آب $\pm 27\text{--}21$ درجه سانتی گراد قرار گرفتند و دمای آب داخل تست توسط هیتر آکواریومی تنظیم شد. میزان آب داخل تست به اندازه‌ای بود که وارد گلدان‌ها نشود. میزان آبدهی به گیاهچه‌های مورد آزمایش به اندازه مصرف روزانه هر گیاهچه بود (Sahebani, 2003). چهل و پنج روز پس از مایه‌زنی نماتد و قارچ، ارزیابی بیماری بر اساس معیارهای زیر صورت گرفت:

- (۱) میانگین قطر گال‌ها: تعداد بیست عدد گال از هر گیاه به طور تصادفی انتخاب گردید و قطر آنها به وسیله کولیس اندازه‌گیری شد.
- (۲) میانگین وزن تر ریشه و اندام‌های هوایی: ریشه و اندام‌های هوایی گیاهان آلوده پس از شستشو نمونه‌ها روی دستمال کاغذی و در هوای معمولی آزمایشگاه خشک و به وسیله ترازو در آزمایشگاه وزن شد.
- (۳) میانگین تعداد توده تخم: تعداد توده تخم در ریشه هر گیاه آلوده و در سه تکرار شمارش و میانگین گیری شد.
- (۴) میانگین تعداد داخل هر توده تخم: ده عدد توده تخم به ازاء هر گیاه انتخاب و پس از ضدغfonی سطحی، تخم‌ها در زیر بینوکولر

تک اسپور نمودن روی محیط سیب‌زمینی دکستروز آگار تکثیر شد و با استفاده از لام گلبول‌شمار (هموستومتر) غلظت‌های مورد نیاز در میلی لیتر قارچ تهیه شد.

مقایسه تاثیر غلظت‌های مختلف قارچ تریکودرما بر آلودگی نماتد *M. javanica* در ریشه گوجه‌فرنگی در گلخانه

آزمایشات گلخانه‌ای تاثیر غلظت‌های مختلف قارچ تریکودرما در قالب طرح کاملاً تصادفی با پنج تکرار انجام شد. ابتدا بذور گوجه‌فرنگی رقم کینگ استون (King stone) به وسیله واپتکس ۱۰ ادرصد (حاوی پنج درصد هیپوکلریت سدیم) و به مدت یک دقیقه ضدغfonی سطحی شد و پس از شستشو با آب مقطر استریل بذرها در داخل گلدان‌های حاوی خاک الک شده (شامل هوموس، خاک مزرعه و ماسه با نسبت ۱:۱:۲ و پاستوریزه شده در دمای ۸۵ درجه به مدت ۳۰ دقیقه) در اتوکلاو کشت گردید. پس از آماده شدن گیاهچه‌ها در مرحله چهار برگی از گلدان‌ها با دقت خارج و ریشه‌ها چندین بار با آب شستشو داده شد و با غلظت‌های 10^3 , 10^4 , 10^5 , 10^6 , 10^7 و 10^8 میلی لیتر آب مقطر قارچ تریکودرما به روش سوسپانسیون اسپور (غوطه‌ور کردن ریشه گیاهچه‌ها در اسپور قارچ) به مدت پنج دقیقه مایه‌زنی شد و برای چسبیدن بهتر اسپور از ماده کربوکسی متیل سلولز به میزان یک گرم در ۱۰۰ میلی لیتر سوسپانسیون اسپور استفاده شد.

سه تکرار بودند. شاهد به ترتیب ۱- گیاهچه‌های مایه‌زنی با آب مقطر استریل ۲- گیاهچه‌های مایه‌زنی با نماتد می‌باشند.

شمارش گردیدند. شاهد شامل گیاهچه‌هایی هستند که به جای قارچ با آب مقطر استریل مایه‌زنی شدند.

استخراج فل از گیاه

یک گرم بافت ریشه گیاه را در هاون چینی له کرده و ۱۰ میلی لیتر متانول ۸۰ درصد به آن اضافه کرده و کاملاً مخلوط گردید. عصاره حاصل از دو لایه پارچه ململ عبور داده شدند و در شیشه‌های مک کارتی نگهداری شدند، سپس عصاره به دست آمده در ۴۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ گردیدند و محلول رویی (رونشت) حاصل برای انجام آزمایش در فریزر ۲۰- درجه سانتی گراد نگهداری شدند.

بررسی میزان تغییرات کمی ترکیبات فل

بررسی تغییرات فل کل با آزمایش فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار صورت گرفت. عامل اول شامل زمان نمونه‌برداری در ده روز متوالی و عامل دوم شامل نماتد، قارچ و شاهد بود. رسم نمودارها در نرم افزار Excel انجام شد.

اندازه‌گیری میزان تغییرات مقدار فل کل
مقدار مواد فلئی موجود در عصاره ریشه‌ها توسط معرف فولین اندازه‌گیری شد (Etebarian, 1989). در لوله آزمایش هفت میلی لیتر آب مقطر ریخته، و مقدار ۰/۵ میلی لیتر از عصاره ریشه به آن اضافه و سپس ۰/۵ میلی لیتر معرف فولین به آن اضافه شد و کاملاً مخلوط گردید. سه دقیقه بعد یک میلی لیتر کربنات سدیم اشباع به محتوی لوله اضافه و مجددآ خوب مخلوط گردید. بعد از یک ساعت میزان جذب رنگ در طول موج ۷۲۵ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر مدل اسپکترونیک ۵۰۱ قرائت گردید و برای هر نمونه عصاره میانگین سه جذب نور در

ابتدا ریشه‌های گوجه‌فرنگی در مرحله شش برگی در آب شستشو داده شدند و سپس با غلظت 10^9 اسپور در میلی لیتر قارچ تریکوکدرما به روش سوسپانسیون اسپور به مدت پنج دقیقه مایه‌زنی گردیدند و سپس در گلدان (ظروف یکبار مصرف) حاوی خاک الک شده (شامل هوموس، خاک مزرعه، ماسه با نسبت ۱:۱:۲) و پاستوریزه (ضد عفونی خاک در دمای ۸۵ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ دقیقه) نشاء گردیدند. گلدان‌ها به تشت حاوی آب با دمای 27 ± 1 درجه سانتی گراد منتقل شدند و به مدت ۱۰ روز متوالی و به فاصله ۲۴ ساعت بعد از تیمار گیاهچه‌ها نمونه‌برداری از ریشه انجام شد. در تیمار مایه‌زنی گیاهچه‌ها نماتد با جمعیت ۲۰۰۰ لارو سن دوم به ازای هر گلدان بود. در آزمایش بررسی تغییرات مقدار فل کل تیمارها به ترتیب عبارتند از ۱- گیاهچه‌های مایه‌زنی با قارچ - ۲- گیاهچه‌های مایه‌زنی با نماتد و قارچ در

قارچ نسبت به غلظت‌های کمتر و شاهد اختلاف معنی دار داشت. میانگین توده تخم در هر گیاه و تخم در هر توده تخم در مقایسه با غلظت‌های 10^3 ، 10^4 ، 10^5 و شاهد اختلاف معنی دار داشت ولی نسبت به غلظت‌های 10^7 و 10^8 تفاوت معنی دار نداشت (شکل‌های ۱، ۲، ۴ و ۵).

بررسی مقایسه تاثیر غلظت‌های مختلف قارچ *T. harzianum* بر وزن تر اندام‌های هوایی نشان داد که غلظت 10^9 اسپور در میلی‌لیتر قارچ نسبت به سایر غلظت‌ها و شاهد اختلاف معنی دار داشت (شکل ۳).

تغییرات مقدار فتل کل

الف - مایه‌زنی گیاه به وسیله قارچ

مقدار فتل کل از روز اول و طی روزهای متوالی در تیمار با شاهد مربوطه اختلاف معنی دار داشت و حداکثر میزان آن در روز هشتم بعد از مایه‌زنی اندازه‌گیری شد. در گیاهان شاهد (مایه‌زنی با آب مقطر استریل) تا روز نهم مقدار فتل کل اختلاف معنی دار نداشت. ولی در روز دهم اختلاف معنی دار بود (شکل ۶).

ب - مایه‌زنی همزمان گیاه با نماتد و قارچ

در تیمار مایه‌زنی گیاه با نماتد+قارچ میزان فتل کل در روزهای اول، دوم، هفتم، هشتم و نهم اختلاف معنی دار داشت و در سایر روزها بین شاهد و تیمار اختلاف معنی دار نبود. حداکثر میزان آن در روز هشتم بعد از مایه‌زنی مشاهده شد (شکل ۷).

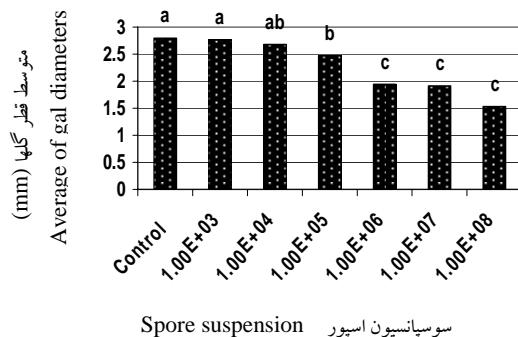
محاسبات منظور گردید (Sahebani, 2003).

تهییه منحنی استاندارد و معادله رگرسیون

ماده کافئیک اسید به عنوان معیار مقایسه مواد فنلی مورد استفاده قرار گرفت (Etebarian, 1989). ده میلی‌گرم کافئیک اسید را در پنج میلی‌لیتر متابول خالص حل کرده و حجم آن با آب مقطر به ۵۰ میلی‌لیتر رسانده شد. سپس مقادیر ۸ و ۶، ۵، ۴، ۳، ۲، ۱، ۰، میلی‌لیتر از محلول جداگانه در لوله‌های آزمایش ریخته و حجم آنها با افزودن آب مقطر به ده میلی‌لیتر رسانده شد. به این ترتیب در ۰/۵ میلی‌لیتر از آنها به ترتیب $5, 10, 20, 30, 40, 50, 60$ و 80 میکرو‌گرم کافئیک اسید وجود داشت. برای صفر کردن دستگاه از محلولی که قادر کافئیک اسید (Caffeic acid) بود استفاده شد.

نتایج و بحث

مقایسه تاثیر غلظت‌های مختلف قارچ
برآلدگی نماتد مولد گره ریشه *T. harzianum* نتایج آزمایش بررسی میزان تاثیر غلظت‌های مختلف قارچ *T. harzianum* بر *M. javanica* نشان داد که آلدگی نماتد *T. harzianum* داده غلظت 10^9 اسپور در میلی‌لیتر قارچ با اندازه‌گیری گال‌ها توسط کوییس قطر آنها کاهش یافت و میانگین قطر گال‌ها در این غلظت نسبت به غلظت‌های کمتر و شاهد اختلاف معنی دار داشت ولی با غلظت‌های بالاتر تفاوت معنی دار نداشت (شکل ۱). وزن تر ریشه نیز در غلظت 10^9 اسپور در میلی‌لیتر



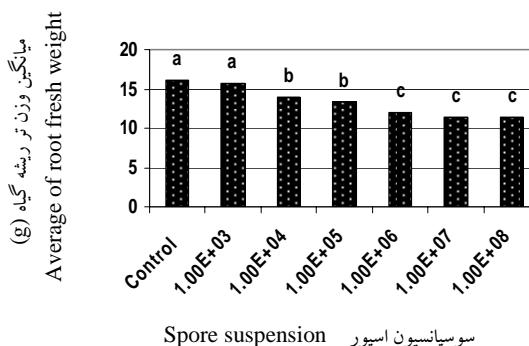
شکل ۱- مقایسه تاثیر غلظت های مختلف قارچ *Trichoderma harzianum* بر قطر گال نمادن
نمازه گوچه فرنگی رقم کینگ استون

- ستونهایی که با حروف یکسان نشان داده شده اند بر اساس آزمون دانکن در سطح ۵٪ اختلاف معنی دار ندارد.
- شاهد در این آزمایش شامل گیاهچه های مایه زنی شده با آب مقطر استریل به جای قارچ

Fig.1. Comparison of the effects of different concentrations of spore suspension of *Trichoderma harzianum* on average diameter of galls of *Meloidogyne javanica* in tomato cultivar King stone.

Bars with similar letters are not significantly different at the 5% level according to Duncan's Multiple Range Test.

Control treatment : plants inoculated only with double water.



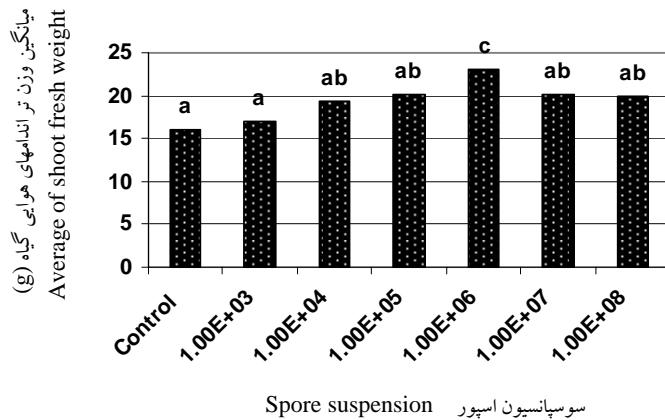
شکل ۲- مقایسه تاثیر غلظت های مختلف قارچ *Trichoderma harzianum* بر وزن تردیشه آلوده به
نمادن گوچه فرنگی رقم کینگ استون

- ستونهایی که با حروف یکسان نشان داده شده اند بر اساس آزمون دانکن در سطح ۵٪ اختلاف معنی دار ندارد.
- شاهد در این آزمایش شامل گیاهچه های مایه زنی شده با آب مقطر استریل به جای قارچ

Fig.2. Comparison of the effects of different concentrations of spore suspension of *Trichoderma harzianum* on average root fresh weight infected by *Meloidogyne javanica* in tomato cultivar King stone.

Bars with similar letters are not significantly different at the 5% level according to Duncan's Multiple Range Test.

Control treatment : plants inoculated only with double water.

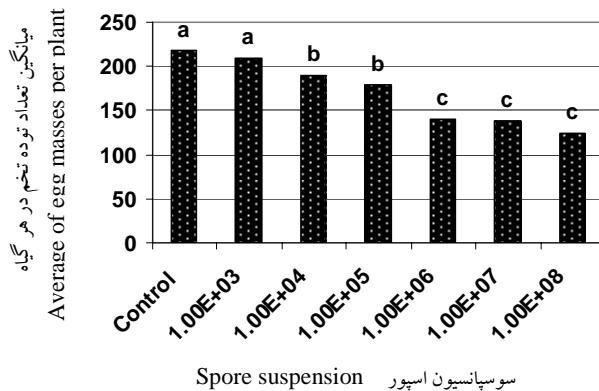


شکل ۳- مقایسه تاثیر غلظت های مختلف قارچ *Trichoderma harzianum* بر وزن تر اندام های هوایی آلوده به نماتد *Meloidogyne javanica* در گوجه فرنگی رقم کینگ استون

- ستون هایی که با حروف یکسان نشان داده شده اند بر اساس آزمون دانکن در سطح ۵٪ اختلاف معنی دار ندارد.
- شاهد دراین آزمایش شامل گیاهچه های مایه زنی شده با آب مقطر استریل به جای قارچ

Fig.3. Comparison the effects of different concentrations of spore suspension of *Trichoderma harzianum* on average shoot weight infection of *Meloidogyne javanica* in tomato cultivar King stone.

Bars with similar letters are not significantly different at the 5% level according to Duncan's Multiple Range Test. Control treatment: plants inoculated only with double water.



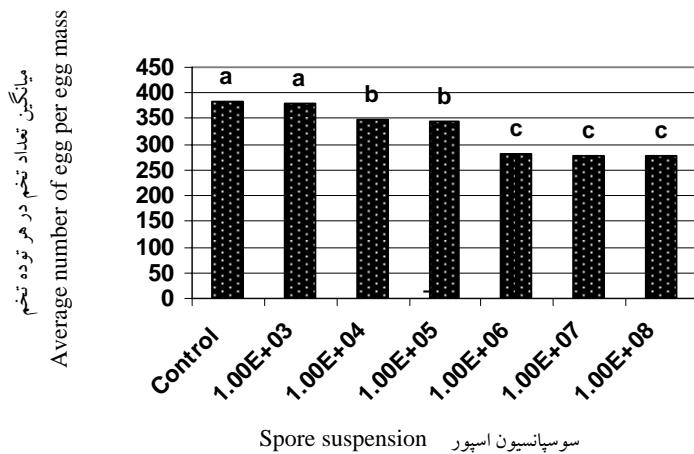
شکل ۴- مقایسه تاثیر غلظت های مختلف قارچ *Trichoderma harzianum* بر میانگین تعداد توده تخم نماتد *Meloidogyne javanica* در گوجه فرنگی رقم کینگ استون

- ستون هایی که با حروف یکسان نشان داده شده اند بر اساس آزمون دانکن در سطح ۵٪ اختلاف معنی دار ندارد.
- شاهد دراین آزمایش شامل گیاهچه های مایه زنی شده با آب مقطر استریل به جای قارچ

Fig.4. Comparison of the effects of different concentrations of spore suspension of *Trichoderma harzianum* on average number of egg mass *Meloidogyne javanica* in tomato cultivar King stone.

Bars with similar letters are not significantly different at the 5% level according to Duncan's Multiple Range Test.

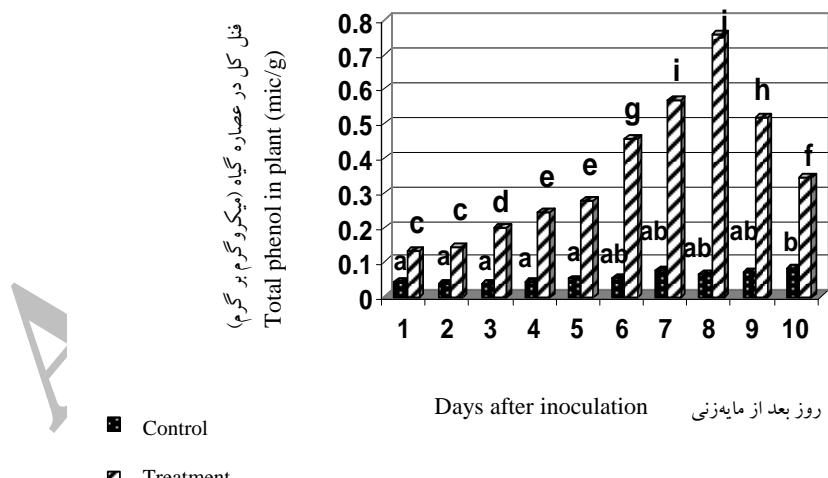
Control treatment: plants inoculated only with double water.



شکل ۵- مقایسه تاثیر غلظت های مختلف قارچ *Trichoderma harzianum* میانگین تعداد تخم داخل هر توده تخم نماد *Meloidogyne javanica* در گوجه فرنگی رقم کینگ استون
ستون هایی که با حروف یکسان نشان داده شده اند بر اساس آزمون دانکن در سطح ۵٪ اختلاف معنی دار ندارد.
شاهد در این آزمایش شامل گیاهچه های مایه زنی شده با آب مقطر استریل به جای قارچ

Fig.5. Comparison of the effects different concentrations of spore suspension of *Trichoderma harzianum* on average number of egg per each egg mass *Meloidogyne javanica* in tomato cultivar King stone.

Bars with similar letters are not significantly different at the 5% level according to Duncan's Multiple Range Test.
Control treatment : plants inoculated only with double water.

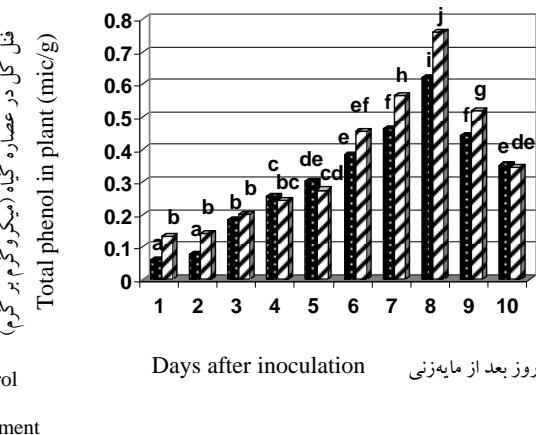


شکل ۶- میزان فل کل در عصاره گوجه فرنگی رقم کینگ استون مایه زنی شده با قارچ *Trichoderma harzianum*

- اعدادی که با حروف یکسان نشان داده شده اند بر اساس آزمون دانکن در سطح ۵٪ اختلاف معنی دار ندارند.
شاهد گیاهانی هستند که با آب مقطر استریل مایه زنی شدند.

Fig.6. Total phenol on tomato cultivar King stone inoculated with *Trichoderma harzianum*.

Bars with similar letters are not significantly different at the 5% level according to Duncan's Multiple Range Test. Control treatment : plants inoculated only with double water



شکل ۷- میزان فل کل در عصاره گوجه فرنگی رقم کینگ استون مایه زنی شده با نماتد *Trichoderma harzianum* و قارچ *Meloidogyne javanica*

- اعدادی که با حروف یکسان نشان داده اند بر اساس آزمون دانکن در سطح ۵٪ اختلاف معنی دار ندارند.
- شاهد گیاهانی هستند که با نماتد مایه زنی شدند.

Fig.7. Total phenol in tomato cultivar King stone inoculated with *Meloidogyne javanica* plus *Trichoderma harzianum*.

Bars with similar letters are not significantly different at the 5% level according to Duncan's Multiple Range Test.
Control treatment: plants inoculated only with nematode.

نظام دفاعی گیاه را به نحوی تحریک نماید. میزان کاهش فعالیت نماتد ارتباط مستقیمی با غلظت سوسپانسیون اسپور قارچ دارد. با این وجود تعداد توده تخم و تعداد تخم در هر توده تخم در تیمار 10^0 اسپور در میلی لیتر قارچ با اختلاف معنی دار نسبت به غلظت های کمتر کاهش یافت، ولی غلظت های بالاتر بدون اختلاف معنی دار بودند (شکل های ۴ و ۵).

نتایج تاثیر غلظت های متفاوت قارچ تریکو درما بر میانگین قطر گال های نماتد نشان داد که در غلظت موثر اندازه قطر گال های ریشه در مقایسه با سایر غلظت ها و شاهد تفاوت معنی دار داشت (شکل ۱) و میزان آنها روی ریشه کاهش یافت. احتمالاً قارچ

بررسی نتایج آزمایش میزان تاثیر غلظت های مختلف قارچ *T. harzianum* بر نماتد *M. javanica* نشان داد که قارچ تریکو درما قادر است به میزان قابل توجهی بر فعالیت نماتد مولد گره ریشه شامل ایجاد گال روی ریشه ها، تعداد توده تخم و تعداد تخم در هر توده تخم موثر باشد. با توجه به چگونگی فعالیت قارچ و نماتد و ارتباط متقابلاً آنها با گیاه، به نظر می رسد که قارچ *T. harzianum* به نحوی فعالیت نماتد را در داخل گیاه دچار محدودیت نماید، به طوری که نه تنها میزان ظهور گال روی ریشه کاهش یافت بلکه تعداد توده تخم و تعداد تخم داخل هر توده تخم نیز کاهش یافت. بنابراین این احتمال وجود دارد که قارچ

قادر به نفوذ به داخل سیست و پارازیته نمودن تخم‌ها و لاروهای نماتد سیست طلایی سیبازمینی می‌باشد (*Globodera rostochiensis* Seifullah and Thomas, 1996).

نتایج حاصل می‌توان چنین استنباط کرد که غلظت 10^9 اسپور در میلی‌لیتر قارچ تریکودرما به عنوان یک غلظت مؤثر در کنترل و مبارزه با نماتد مولد گره ریشه گوجه‌فرنگی در آزمایشات گلخانه‌ای انتخاب شود.

مقدار فنل کل در گوجه‌فرنگی مایه‌زنی شده با قارچ در غلظت 10^9 اسپور در میلی‌لیتر نشان‌دهنده آن است که قارچ تریکودرما باعث افزایش سنتز و القاء ترکیبات فنلی در گیاه شد و حد اکثر مقدار فنل در روز هشتم، به مقدار 0.759 mg/g میکروگرم بر گرم عصاره گیاه بود (شکل ۶) و چنین به نظر می‌رسد که با نفوذ قارچ به داخل بافت ریشه سنتز مواد فنلی از همان روز اول افزایش یافت. از نتایج مقدار فنل کل در گیاه مایه‌زنی با نماتد + قارچ (به میزان 0.76 mg/g میکروگرم بر گرم عصاره گیاه) چنین استنباط می‌شود که قارچ تریکودرما می‌تواند ترکیبات فنلی را در بافت گیاه القاء نماید و با نفوذ نماتد به داخل بافت گیاه و فعالیت آن به ویژه با شروع تغذیه سنتز ترکیبات فنلی افزایش یافت که با نتایج هارمن (Harman, 2000, 2001) همسو می‌باشد.

در ارتباط متقابل نماتد *Rhadopholus similis* غلظت بالای ترکیبات

تریکودرما با کلونیزاسیون محیط ریزوسفر مانع گسترش نمادن به داخل بافت‌های داخلی ریشه Harman, 2000 (Sharon et al., 2001; Harman et al., 2004 مشابهت دارد.

نتایج تاثیر غلظت‌های مختلف قارچ تریکودرما روی وزن تر ریشه و اندام‌های هوایی نشان‌دهنده آن است که کاهش وزن ریشه در غلظت موثر قارچ، ناشی از کاهش تعداد گال ایجاد شده روی ریشه گوجه‌فرنگی بود که با نتایج آزمایشات انجام شده توسط شارون و همکاران (Sharon et al., 2001) مشابهت دارد. نتایج تاثیر قارچ تریکودرما بر توده تخم و تخم داخل هر توده تخم نشان داد (شکل ۴) که در غلظت 10^9 اسپور در میلی‌لیتر قارچ قطر گال‌های ریشه کاهش یافت و به نوبه خود تعداد توده تخم ایجاد شده روی این گال‌ها نیز کاهش یافت و با سایر غلظت‌ها اختلاف معنی‌دار داشت. به نظر می‌رسد که نماتد وارد ریشه شدند ولی قادر به تولید زیاد توده تخم نبودند (احتمالاً قارچ تریکودرما باعث تحریک و القاء سنتز ترکیبات دفاعی در گیاه شد) (شکل‌های ۶ و ۷). اگر چه چگونگی تاثیر قارچ بر تخم نماتد بررسی نشد ولی براساس کارهای انجام شده توسط شارون و همکاران (Sharon et al., 2001) وجود کیتین در پوسته تخم نماتدسوسترای آنزیم کیتیناز می‌باشد که توسط قارچ *T. harzianum* ترشح می‌شود. به طوری که تحقیقات نشان داده است که قارچ *T.*

این ترکیبات مانند اسید جاسمونیک، اتیلن و اسید سالیسیلیک پی برند (Vanloon and Vanstrien, 1999). عکس العمل بافت گیاه در مقابل حمله بیمارگرها که منجر به افزایش مقدار مواد فنلی می‌شود به موازات افزایش تنفس و پروتئین در گیاه صورت می‌گیرد که این افزایش ستتر فل در نتیجه فعالیت غیرعادی بافت‌های مورد حمله گیاه در برابر بیماری می‌باشد (Vidhyasekaran, 2002).

با توجه به نتایج حاصل چنین پیشنهاد می‌شود که می‌توان از قارچ *Trichoderma harzianum* در غلظت موثر 10^6 اسپور در میلی به عنوان عامل کنترل کننده نماتد ریشه *Meloidogyne javanica* (Meloidogyne javanica) در شرایط کنترل شده گلخانه‌ای استفاده کرد. احتمالاً این قارچ به عنوان القاء کننده و سنتز ترکیبات دفاعی از جمله فنل کل عمل می‌کند و موجب تحریک نظام دفاعی گیاه نیز می‌شود.

فنلی از جمله ۳-هیدروکسی تیرامین (dopamine) قبل از مایه‌زنی در ریشه گیاهان سالم وجود داشته‌اند ولی با مایه‌زنی نماتد میزان آنها افزایش می‌یابد (Valette et al., 1998). این محققین با انجام مطالعات بافت‌شناسی نشان دادند که در ریشه‌های سالم نیز سطح بالایی از لیگنین، فلاونوئیدها، دوپامین، کافیکاستر، فروولیک اسید در ارتباط با نفوذ نماتد به ریشه گیاه در ارقام مقاوم موز تجمع می‌یابند (Valette et al., 1998). وقوع پدیده ایجاد مقاومت القایی سیستمیک و القاء ترکیبات فنلی در گیاهان توتون و گوجه‌فرنگی بر اساس تحقیقات انجام شده نشان داد که این سازوکارها وابسته به تولید پروتئین‌های اختصاصی هستند که در ارتباط با پدیده بیماریزابی و سیستمیک شدن در گیاه تشكیل می‌شوند (Vanloon and Vanstrien, 1999). از طرفی برخی محققین پدیده مقاومت القایی سیستمیک را به سایر عوامل ارتباط داده‌اند که در برخی فرایندهای اثر متقابل بیمارگر میزبان به وجود

References

- Brants, A., Brown, C. R., and Earle, E. D. 2000.** *Trichoderma harzianum* endochitinase does not provide resistance to *Meloidogyne hapla* in transgenic tobacco. *Journal of Nematology* 32: 289-296.
- Dehghani, A., Etebarian, H. R. and Alizadeh, A. 2001.** Studies on histology and changes in phenolic compounds of lettuce resistance and susceptible varieties during the development of *Fusarium oxysporum*. Proceedings of the 14th Iranian Plant Protection Congress. Isfahan. Pp. 100.

- Elad, I., Chet, I., and PandKatan, J. 1980.** *Trichoderma harzianum*: A biological agent effective against *Sclerotinia rolfsii* and *Rhizoctinia solani*. *Phytopathology* 70: 119-121.
- Etebarian, H. R. 1989.** Studies on quantitative changes in phenolic compounds of barley varieties during development of *Puccinia hordei* and the relationship between these substances and brown rust resistance in barley. *Iranian Journal of Plant Pathology* 24: 61-69.
- Harman, G. E. 2000.** Myths and dogmas of biocontrol: Changes in perceptions dervied from research on *Trichoderma harzianum* T-22. *Plant Disease* 84: 377–393.
- Harman, G. E., Howell, C. R., Viterbo, A., Chet, I. and Lorito, M. 2004.** *Trichoderma* species-opportunistic, avirulent plant symbionts. *Nature Reviews Microbiology* 2: 43-56.
- Howell, C. R. 2003.** Mechanisms employed by *Trichoderma* species in the biological control of plant disease: the history and evolution of current concepts. *Plant Disease* 87: 4 -10.
- Hussey, R. S., and Barker, K. R. 1973.** A compersion of methods of collecting. inocula of *Meloidogyne* spp. including a new tcchnique .*Plant Disease Reporter* 57: 1025-1028.
- Jepson, S. B. 1987.** Identification of root-knot nematodes *Meloidogyne* species. C. A. B International Wallingford, UK. pp. 265.
- Kosuge, T. 1969.** The role of phenolics in host response to infection . *Annual of Review Plant Pathology* 25: 195-221.
- Kubicek, C. P. and Harman, G. E. 1998.** *Trichoderma and Gliocladium* (Vol. 1, 2). Taylor and Franics Ltd. pp. 654.
- Pedrosa, E. M. R., Hussey R. S., and Boerma, H. R. 1996.** Cellular responses of resistant and susceptible soybean genotypes infected with *Meloidogyne arenaria* races 1and 2. *Journal of Nematology* 28: 225-232.
- Sahabani, N. 2003.** Interaction between root-knot nematode *Meloidogyne javanica* and *Fusarium oxysporum* f.sp.*lycopersici* and study on changes of some biochemical defense mechanisms in tomato. Ph. D. Thesis, the University of Tehran. Pp. 250.

- Sharon, E., Bar-Eyal, M., Chet, I., Herrera-Estrella, A., Kleinfeld, O., and Spiegel, Y.** 2001. Biological control of the root-knot nematode *Meloidogyne javanica* by *Trichoderma harzianum*. *Phytopathology* 91: 687-693.
- Sifullah, and Thomas, B. J.** 1996. Studies on the parasitism of *Globodera rostochiensis* by *Trichoderma harzianum* using low temperature scanning electron microscopy. *Asian Journal of Nematology* 6: 117-122.
- Valette, C., Andary, C., Geiger, J. P., Sarah, J. L., and Nicol, M.** 1998. Histochemical and cytochemical investigations of phenols in roots of banana infected by the burrowing nematode *Rhadopholus similis*. *Phytopathology* 89: 1141-1148.
- Van loon, L. C., and Vanstrien, E. A.** 1999. The families of pathogenesis-related proteins, their activities and comparative analysis of PR-1 type Proteins *Physiological and Molecular Plant Pathology* 55: 85-97.
- Vidhyasekaran, P.** 2002. *Bacterial Resistance in Plants: Molecular Biology and Biotechnological Applications*. Food Products Press. An Imprint of The Haworth Press, Inc. pp. 439.
- Windham, G. I., Windham, M. T., and Williams, W. P.** 1989. Effects of *Trichoderma* spp. on maize growth and *Meloidogyne arenaria* reproduction. *Plant Disease* 73: 493.