

آفات و بیماری‌های گیاهی

جلد ۷۲، شماره ۲، اسفند ۱۳۸۳

ارزیابی جدایه‌های *Trichoderma* برای کنترل بیولوژیک بیماری

بوته‌میری جالیز^۱ (*Phytophthora drechsleri*) در گلخانه^۱

Evaluation of *Trichoderma* isolates for biological control
of *Phytophthora drechsleri* in glasshouse

شبم حیدری فاروقی^۱، حسن رضا اعتباریان^۲ و حمید رضا زمانی‌زاده^۱

- گروه بیماری‌شناسی گیاهی، واحد علوم و تحقیقات دانشگاه آزاد اسلامی

- گروه گیاه‌پزشکی مجتمع آموزش عالی ابوریحان

(تاریخ دریافت: مرداد ۱۳۸۲، تاریخ پذیرش: آبان ۱۳۸۳)

چکیده

برای بررسی امکان کنترل بیولوژیک *Phytophthora drechsleri* پنج جدایه *T. viride*, *T. harzianum* M, *T. harzianum* T39, *Trichoderma virens* DAR74290 و *Trichoderma* sp. 96 در شرایط آزمایشگاه و گلخانه مورد ارزیابی قرار گرفتند. برای بررسی فعالیت آنتاگونیستی جدایه‌های فوق از روش کشت متقابل، متابولیت‌های فرار و سلوفان استفاده و در گلخانه آنتاگونیست‌های فوق در دو سری آزمایش جدایگانه به بذر و خاک اضافه گردید. نتایج آزمایش‌ها نشان داد که همه جدایه‌های تریکوکوردا در روش سلوفان، کشت متقابل و متابولیت‌های فرار، رشد *P. drechsleri* را کاهش دادند و این کاهش رشد در جدایه‌های مختلف متفاوت بود. درصد کاهش رشد در روش متقابل بین ۱۷/۸۲ تا ۶۵/۸۲ و در روش سلوفان بین ۹۶/۱۰ تا ۱۰۰ درصد متغیر بود. همچنین تأثیر متابولیت‌های فرار بین ۱۱ تا ۵۶٪ متغیر بود.

۱- این مقاله بر اساس قسمتی از نتایج به دست آمده از اجرای طرح تحقیقاتی شماره‌ی ۷۲۱/۱۳۱۸ دانشگاه تهران تهیه گردیده است و بخشی از پایان‌نامه کارشناسی ارشد نگارنده اول می‌باشد.

متابولیت‌های تولید شده توسط *T. virens* DAR74290 کاملاً از رشد عامل بیماری جلوگیری کرد و خاصیت فارج‌کشی داشت. تعداد گیاهان زنده در گلدان‌هایی که فقط با تریکودرما یا تریکودرما به اضافه‌ی عامل بیماری تیمار شده بودند بیشتر از گلدان‌هایی بود که فقط با عامل بیماری آگشته شدند ($P \leq 0.001$). جمعیت عامل بیماری و تریکودرما (cfu/g) در ۱۰ و ۴ روز بعد از کاشت مورد بررسی قرار گرفت. جمعیت عامل بیماری و تریکودرما در طول آزمایش‌ها تقریباً ثابت ماند.

واژه‌های کلیدی: بوته‌میری جالیز، مبارزه بیولوژیک، *Trichoderma harzianum*

Phytophthora drechsleri, *Trichoderma viride*, *virens*

مقدمه

بیماری بوته‌میری جالیز که عامل آن فارج *Phytophthora drechsleri* Tucker می‌باشد به گیاهان مختلف جالیزی از قبیل خیار، خربزه، طالبی، هندوانه و کدو (Ershad & Mostofipoor, 1969; Etebarian, 2002) حمله می‌کند و در مناطق مختلف ایران شایع است (Ershad, 1995). با توجه به خسارت زیاد بیماری از نظر کمی و کیفی به مزارع و گلخانه‌ها و نظر به اینکه مبارزه شیمیایی مستلزم هزینه زیاد می‌باشد و مشکلات زیادی را از نظر بهداشتی فراهم می‌آورد، مبارزه بیولوژیک با بیماری مورد توجه قرار گرفته است. یکی از عوامل آنتاگونیست مؤثر روی عوامل بیماری زا، گونه‌های جنس *Trichoderma* می‌باشد که فعالیت آنتاگونیستی آنها در برابر عوامل بیماری زا به طور گسترده‌ای مورد توجه قرار گرفته است. به عنوان مثال، افزودن بقاپایی گیاهی مانند سبوس برنج به خاک، جمعیت گونه‌های *T. harzianum* Rifai را افزایش داد و در نتیجه شیوع بیماری فیتوفترائی فلفل در اثر *P. capsici* Leonin بعد از اضافه کردن سبوس برنج کاهش یافت. البته اگر ماده آلی فوق همراه با هر یک از آنتاگونیست‌های یاد شده باشد تأثیر افزایش پیدا می‌کند (Nam et al., 1988). گونه‌های فوق به صورت دو نوع فرمولاسیون بر علیه بیماری مذکور در مزرعه نیز آزمایش شدند که هر دو مؤثر بودند (Kim et al., 1990) استفاده از *Arx* (J. H. Miller, J. E. Giddens & Foster) ایجاد کننده آنتی‌بیوتیک‌های *Trichoderma* (Gliocladium) *virens* که یک مایکوپارازیت قوی و تولید کننده آنتی‌بیوتیک‌های مؤثر علیه عوامل بیماری زایی قارچی است در کنترل مرگ گیاهچه ناشی از *P. ultimum* Throw نتایج موفقیت‌آمیزی داشته است (Howell, 1991). همچنین اثر آنتاگونیستی گونه‌های تریکودرما

روی قارچ Okhovat *et al.*, (1994) در شرایط آزمایشگاه توسط *P. erythroseptica* Pethbridge گزارش شده است. جدایه‌های 74290 *T. virens* DAR جدا شده از فلفل در جنوب استرالیا و T39 ماده فعال ترکیب تجاری Trichodex در کنترل *T. harzianum* در آزمایشگاه و گلخانه مؤثر بوده و میزان محصول سیب‌زمینی را افزایش دادند (Etebarian *et al.*, 2000). استفاده از *T. harzianum* در شرایط گلخانه سبب کاهش ۴۵٪ (Etebarian *et al.*, 2000) استفاده با شاهد افزایش یافت (Sharifi-Tehrani & Nazari, 2002). در این تحقیق اثر آنتاگونیستی گونه‌های مختلف *Trichoderma* روی *P. drechsleri* در آزمایشگاه و گلخانه مورد بررسی قرار گرفت که نتایج آن ارائه می‌شود. پیش از این گزارش کوتاهی در مورد این بررسی در پانزدهمین کنگره گیاهپردازی ارائه شده است (Heidari Faroughi, 2001).

روش بررسی

جدایه‌های *Phytophthora drechsleri* و *Trichoderma*: در این بررسی از جدایه ۹۳۹ *T. harzianum* که از ترکیب تجاری Trichodex جدا شده بود (Etebarian *et al.*, 2000) و همچنین ۷۴۲۹۰ *Gliocladium virens* DAR74290 با نام قبلی *Trichoderma virens* DAR74290 که توسط M دکر آیلین اسکات دیارتمان بیولوژی مولکولی کاربردی دانشگاه آدلاید استرالیا از جدایه‌های *T. viride* Pers.ex Gray و *T. harzianum* که توسط دکتر روحانی از دانشگاه بوعلی سینا همدان در اختیار قرار گرفته بود استفاده شد. جدایه ۹۶ *Trichoderma* sp. (Heidari Faroughi, 2001) که از ریزوسفر بوته‌های خیار گلخانه‌ای در منطقه ورامین جدا شده بود به کاربرده شد; در این آزمایش از جدایه‌های Pd1, Pd2, Pd3, Pd4, Pd5 و Pd6 از قارچ Ashrafizadeh, (2001) استفاده شد (*Phytophthora drechsleri* (Heidari Faroughi, 2001)).

تأثیر جدایه‌های *Trichoderma* روی *P. drechsleri* در کشت مقابله: در این آزمایش‌ها اثر جدایه‌های *Trichoderma* روی *P. drechsleri* در دو سری، کشت همزمان تریکودرما و عامل بیماری، و کشت زودتر عامل بیماری بررسی شد (Dennis & Webster, 1971c).

کشت همزمان تریکودرما و *P. drechsleri*: در این آزمایش در یک طرف تشک پنری ۹

سانتی‌متری حاوی محیط کشت آرد ذرت آگار قرصی به قطر ۶ میلی‌متر به فاصله ۱ سانتی‌متر از لبه تشتک پتربی از حاشیه کشت ۳ روزه *P. drechsleri* کشت داده شد و در طرف دیگر نیز قرصی به قطر ۶ میلی‌متر به فاصله ۱ سانتی‌متر از لبه پتربی از حاشیه کشت ۳ روزه *Trichoderma* قرار داده شد. سپس تشتک‌های پتربی در انکوباتور با دمای ۲۶ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری گردید. این آزمایش با ۵ تیمار (جدول ۱) و ۵ تکرار انجام شد. رشد شعاعی عامل بیماری با استفاده از یک خطکش از پشت تشتک پتربی در ۴ نوبت به فاصله‌های زمانی ۴۸، ۷۲، ۹۶ و ۱۲۰ ساعت پس از مایه‌زنی اندازه‌گیری شد. درصد بازداری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* نسبت به شاهدی که فقط قارچ عامل بیماری کشت داده شده بود، بعد از ۹۶ ساعت تعیین و در محاسبات منظور گردید.

کشت غیر همزمان گونه تریکوودما و *P. drechsleri*: نظر به اینکه عامل بیماری کندر از گونه‌های تریکوودما رشد می‌کند قارچ *P. drechsleri* دو روز زودتر کشت داده شد. سایر مراحل شیوه آزمایش قبلی بود. اندازه‌گیری رشد شعاعی پرگه عامل بیماری در ۴ نوبت به فاصله‌های زمانی آزمایش قبلی انجام شد. درصد بازداری از رشد میسلیوم در *P. drechsleri* فاصله زمانی ۹۶ ساعت پس از کشت تعیین گردید. تیمارها و تعداد تکرار در این آزمایش شبیه آزمایش قبلی بود. در هر دو این آزمایش‌ها در تشتک‌های پتربی شاهد به جای آتناگونیست یک قرص از محیط کشت PDA قرار داده شد.

بررسی میکروسکوپی چگونگی تأثیر جدایه‌های مختلف *Trichoderma* روی *P. drechsleri*: در این آزمایش اثر ۵ جدایه تریکوودمای ذکر شده از نظر میکروسکوپی روی *P. drechsleri* مورد بررسی قرار گرفت.

به منظور مشاهده چگونگی ارتباط بین هیف‌های جدایه‌های مختلف *Trichoderma* با هیف‌های *P. drechsleri* از نظر پارازیته کردن، لیز کردن و چگونگی تماس هیفی بین آنها به شرح زیر عمل شد:

پس از تهیه محیط کشت CMA، در یک تشتک پتربی ۹ سانتی‌متری سترون مقدار ۴۰ میلی‌لیتر محیط کشت ریخته شد و در حالیکه محیط گرم و مایع بود (دمای حدود ۶۰ درجه‌ی سانتی‌گراد یا بیشتر) لام‌های تمیز و سترون با استفاده از پنس سترون از یک طرف در محیط فرو برده شد تا سطح لام کاملاً به محیط کشت آغشته شود. آنگاه برای خارج نمودن محیط

اضافی، لام‌ها کج گرفته شد تا لایه نازکی از محیط در سطح لام‌ها باقی بماند. سپس لام روی یک کاغذ صافی سترون و مرطوب در تشک‌های پتربی سترون قرار داده شدند و پس از انجام محیط در سطح لام، در یک طرف آن یک قرص به قطر ۶ میلی‌متر از کشت جوان و ۴ روزه *P. drechsleri* گذاشته شد. سپس تشک‌های پتربی در انکوباتور با دمای ۳۶ درجه‌ی سانتی‌گراد به مدت ۲ روز قرار داده شد. پس از این مدت، در طرف دیگر آن قرصی به قطر ۶ میلی‌متر از کشت جوان و ۳ روزه جدایه‌های تریکودرما گذاشته شد و دوباره تشک‌های پتربی به انکوباتور منتقل شدند (برای هر جدایه تریکودرما ۵ تشک پتربی در نظر گرفته شد). بعد از هر ۲۴ ساعت یک تشک پتربی از هر جدایه از نظر چگونگی تأثیر تریکودرما روی عامل بیماری‌زا در زیر میکروسکوب مورد بررسی قرار گرفت. این عمل تا ۷ روز ادامه یافت.
(Burgess & Hepworth, 1996)

بررسی اثر ترشحات مایع خارج سلولی *Trichoderma* در جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri*: هدف از این آزمایش بررسی اثر ترشحات مایع خارج سلولی جدایه‌های تریکودرما در جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* بود. برای انجام آزمایش از روش قراردادن ورقه‌های سلوفان (Cellophane overlays) استفاده شد (Etebarian *et al.*, 2000; Dennis & Webster, 1971a). آزمایش‌ها روی محیط کشت CMA در تشک‌های پتربی ۹ سانتی‌متری انجام شد. ورقه‌های سلوفان (Australia cellophane, victoria) به قطر ۹ سانتی‌متر بریده و در میان ورقه‌های کاغذ صافی قرار داده شدند. سپس درون یک بشر حاوی آب مقطر به مدت ۱۲۰ دقیقه در ۱۲۱ درجه‌ی سانتی‌گراد و فشار ۱/۲ اتمسفر اتوکلاو گردیدند. ورقه‌های سلوفان پس از خنک شدن، در زیر هود سترون با پنس سترون روی تشک‌های پتربی حاوی محیط کشت CMA قرار داده شدند و برای خشک شدن، تشک‌های پتربی به مدت ۱۰ دقیقه زیر هود قرار گرفتند (Istifadah, 1997). پس از آن قرص‌هایی به قطر ۶ میلی‌متر از حاشیه کلنی فعال تریکودرما در مرکز هر کدام از ورقه‌های سلوفان قرار داده شد. در تشک‌های پتربی شاهد، یک قرص از محیط PDA سترون گذاشته شد. سپس تشک‌های پتربی در انکوباتور در دمای ۳۶ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شدند. در این بررسی کاغذ سلوفان در سه فاصله زمانی مختلف (۴۸، ۲۴ و ۳۶) ساعت از روی محیط کشت برداشت گردید. در آزمایش‌های مربوط به ۲۴ و ۴۸ ساعت از جدایه Pd6 عامل

بیماری و برای آزمایش مربوط به ۳۶ ساعت از جدایه‌های Pd6 و Pd3 استفاده گردید. در این آزمایش‌ها برای هر جدایه عامل بیماری و تریکوکورما ۵ تکرار در نظر گرفته شد.

در تمام آزمایش‌های ذکر شده اندازه‌گیری قطر پرگنه عامل بیماری در ۴ نوبت، ۷۲، ۹۶ و ۱۲۰ ساعت پس از مایهزنی انجام شد. اما نتایج ۹۶ ساعت بعد از مایهزنی در محاسبات منظور گردید.

برای تعیین اثر قارچ کشی (Fungicidal) و یا قارچ ایستایی (Fungistasis) مواد ترشح شده، در مواردی که *P. drechsleri* اصلاً رشد نکرد، قرص اینتوکولوم به محیط تازه CMA متقل و مدت یک هفته در انکوباتور با دمای ۲۶ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شد.

بررسی اثر متابولیت‌های فرار (گازی) *Trichoderma* در جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri*: در این آزمایش اثر متابولیت‌های فرار ۵ جدایه تریکوکورما ذکر شده، از نظر جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* مورد بررسی قرار گرفت (Dennis & Webster, 1971). جدایه‌های تریکوکورما ۲۴ ساعت قبل از *P. drechsleri* کشت داده شدند. به این ترتیب که ابتدا محیط کشت PDA تهیه و در هر تشتک پتری سترون به قطر ۹ سانتی‌متر مقدار ۲۰ میلی‌لیتر از این محیط ریخته شد. برای هر جدایه ۵ تکرار در نظر گرفته شد و در وسط هر تشتک یک قرص به قطر ۶ میلی‌متر از حاشیه کشت جوان ۳ روزه *P. drechsleri* قرار داده شد. سپس در کنار شعله و با رعایت شرایط سترونی درهای تشتک‌های پتری حاوی *P. drechsleri* و قارچ *Trichoderma* برداشته شد و تشتک پتری حاوی فیتوفتورا به طور وارونه روی تشتک پتری حاوی قارچ تریکوکورما قرار داده شد تا بدین ترتیب فقط متابولیت‌های فرار قارچ تریکوکورما بتوانند روی قارچ فیتوفتورا مؤثر باشند. دور تشتک‌های پتری روی هم قرار داده شده با نوارهای پارا فیلم به خوبی بسته شد تا ارتباط داخل دو تشتک‌پتری با محیط خارج کاملاً قطع شود. تشتک‌های پتری در انکوباتور با حرارت ۲۶ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شدند و اندازه‌گیری قطر پرگنه عامل بیماری در فاصله‌های ۴۸، ۷۲، ۹۶ و ۱۲۰ ساعت پس از مایهزنی انجام شد.

بررسی تأثیر جدایه‌های *Trichoderma* در جلوگیری از مرگ گیاهچه‌های طالبی در شرایط گلخانه: هدف از این آزمایش بررسی میزان تأثیر جدایه‌های قارچ تریکوکورما در کنترل و یا کاهش مرگ گیاهچه‌های طالبی در اثر *P. drechsleri* در شرایط گلخانه بود. این آزمایش به

دو صورت زیر انجام شد:

۱- افزودن مایه جدایه‌های *Trichoderma* به خاک:

در این بررسی از جدایه‌های *T. harzianum* M, *T. virens* DAR 74290, *Trichoderma* sp. 96

و یک جدایه تجاری شامل مخلوط دو جدایه تریکو درما Bi *T. harzianum* T39, *T. viride* *T. harzianum* (تریکو درمن) که از خاک‌های ایران جدا شده بود به میزان ۵۰ درصد و ۵۰ درصد دیگر جدایه *T. viride* M (شرکت کشت و صنعت تل斐ق دانه) استفاده شد. در این آزمایش از رقم طالبی سبز و رامین که به *P. drechsleri* حساس است، استفاده شد. این آزمایش در قالب یک طرح کامل‌تصادفی شامل ۱۴ تیمار در ۳ تکرار انجام شد. تیمارهای آزمایشی به

شرح زیر بود:

- شاهد غیرآلوده

- شاهد آلوده

T. virens DAR 74290 -

T. harzianum T39 -

T. harzianum M -

T. viride -

Trichoderma sp. 96 -

T. viride M + *T. harzianum* Bi -

P. drechsleri + *T. virens* DAR74290 -

P. drechsleri + *T. harzianum* T39 -

P. drechsleri + *T. harzianum* M -

P. drechsleri + *T. viride* -

P. drechsleri + *Trichoderma* sp. 96 -

P. drechsleri + (*T. viride* M + *T. harzianum* Bi) -

خاک گلدان‌های آزمایشی (۱ قسمت خاک مزرعه و ۳ قسمت خاک برگ) ۳ بار در سه روز پی درپی انوکلاو شد. به منظور ایجاد زهکشی مناسب مقداری ماسه سترون زیر هر گلدان ریخته شد.

اینوكلوم *P. drechsleri* که روی لوپیا کشت داده شده بود به نسبت ۵ گرم به ازای یک کیلوگرم خاک به نسبت مساوی از هر ۶ جدایه (Pd1, Pd2, Pd3, Pd4, Pd5, Pd6) اضافه شد. بدین منظور ابتدا اینوكلوم ۶ جدایه به مقدار مساوی به نسبت فوق با هم مخلوط شد. سپس با آب مقطّر سترون با مخلوط کن کاملاً مخلوط گردید و شیرابه بدست آمده به خاک تیمارهای حاوی *P. drechsleri* اضافه شد (Etebarian et al., 2000). برای تیمارهای بدون *P. drechsleri* به عنوان شاهد از لوپیای سترون به میزان ۵ گرم در یک کیلوگرم خاک استفاده شد.

اینوكلوم جدایه‌های تریکودرما (تکثیر شده روی سبوس گندم) نیز به نسبت ۵ گرم به ازای یک کیلوگرم خاک، اضافه گردید (Etebarian et al., 2000). جدایه تجاری، مخلوط تریکودرمن *B* و *T. viride* نیز به مقدار توصیه شده به خاک افزوده شد. برای تیمارهای بدون تریکودرما از سبوس گندم سترون به میزان ۵ گرم در کیلوگرم خاک استفاده شد.

مایه *P. drechsleri* یک روز قبل از کاشت اضافه شد و برای استقرار عامل بیماری، گلدان‌ها آبیاری شدند. اینوكلوم جدایه‌های تریکودرما در روز کاشت بذرها، به خاک گلدان‌ها اضافه شد (Etebarian et al., 2000). بذر طالبی به مدت ۴ دقیقه با محلول هیپوکلریت سدیم ۰/۵ درصد ضدغونی و سپس ۳ بار با آب مقطّر سترون شسته شد. قطر گلدان‌ها ۹ سانتی‌متر و ارتفاع آنها ۱۳ سانتی‌متر بود و در هر گلدان ۶ بذر کاشته شد. گلدان‌ها در تناوب نوری ۱۴ ساعت روشتابی و ۱۰ ساعت تاریکی نگهداری شدند. دمای روز حداقل ۲۷ و حداقل ۲۵ درجه‌ی سانتی‌گراد و دمای شب حداقل ۲۲ و حداقل ۲۰ درجه‌ی سانتی‌گراد بود. به هر گلدان روزانه حدود ۲۰ میلی‌لیتر آب داده شد.

از گیاهچه‌های طالبی مبتلا به بیماری نمونه‌داری شد و روی محیط کشت BNPRAH که شامل بنومیل ۵۰٪، ۲۰ میلی‌گرم، نیستاتین ۲۵ میلی‌گرم، PCNB ۷۵٪، ۵۰ میلی‌گرم، ریفامپیسین ۱۰ میلی‌گرم، آمپی‌سیلین ۵۰۰ میلی‌گرم، هایمگرازول ۲۰ میلی‌گرم و محیط کشت آرد ذرت آگار ۱۰۰۰ میلی‌لیتر بود، (Masago et al., 1997) کشت داده شد. تعداد گیاهچه‌های سالم و ارتفاع گیاهچه‌ها ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۵۰ روز پس از کاشت ثبت شد. درصد گیاهچه‌های سالم ۲۰ روز پس از کاشت نسبت به شاهد سالم بدست آمد و در محاسبات منظور گردید.

۲- آنسته کردن بذر به سوسپانسیون جدایه‌های *Trichoderma*

در این بررسی نیز از جدایه‌های تریکودرمای ذکر شده استفاده شد. جهت کاشت از

بذرهای رقم طالبی سبز و رامین استفاده شد. این آزمایش در قالب طرح کامل تصادفی شامل ۱۲ تیمار در ۳ تکرار انجام شد. ابتدا جدایه‌های تریکودرما ۱۰ روز قبل روی محیط PDA کشت گردید. تشک‌های پتری کشت شده در انکوباتور در دمای ۲۶ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شدند تا در تاریخ کاشت در گلدان به اسپوردهی فراوان رسیده باشند.

جهت تهیه سوسپانسیون اسپور تریکودرما اسپورها از سطح محیط کشت با لوب سترون برداشت شد و در تشک‌های پتری حاوی ۵۰ میلی‌لیتر آب مقطر سترون سوسپانسیونی با غلظت $^{*} ۰/۲ \times ۱۰$ اسپور در میلی‌لیتر تهیه گردید (Burgess & Hepworth, 1996). شمارش اسپورها با لام هموسایتمتر انجام شد. سپس بذرهای طالبی سبز و رامین به مقدار لازم برای کشت گلدان‌ها (۳ تکرار برای هر تیمار) به مدت ۴ دقیقه در محلول هیپوکلریت سدیم ۰/۵ درصد ضدغونی و ۳ بار با آب مقطر سترون شستشو شدند. پس از خشک شدن بذرها در زیر هود به مدت ۵ دقیقه در ۱۰۰ سی سی از محلول ۲ درصد متیل‌سلولز (Vaartaja et al., 1979) قرار داده شدند. سپس بذور چسبناک روی سطح پتری سترون به مدت ۱۰ دقیقه در زیر هود قرار داده شد و بعد به مدت ۲ ساعت در سوسپانسیون‌های به دست آمده از جدایه‌های تریکودرما قرار گرفتند (Burgess & Hepworth, 1996). پس از گذشت ۲ ساعت بذور پوشش داده شده با سوسپانسیون جدایه‌های تریکودرما، در گلدان‌های مورد نظر کاشته شدند. برای سایر تیمارهای بدون تریکودرما (شاهد غیرآلوده و شاهد آلوده) از بذرهایی که پس از پوشش داده شدن با متیل‌سلولز به مدت ۲ ساعت در آب مقطر سترون قرار داده شده بودند استفاده شد. همچنین از میان بذرهای پوشش یافته با پروپاگول‌ها، از هر جدایه به صورت تصادفی ۳ بذر جهت آزمایش تعیین CFU در هر بذر انتخاب شد. سایر مراحل کار گلدانی از قبیل اضافه نمودن مایه قارچ عامل بیماری به خاک شبیه آزمایش قبلی بود.

داده‌های اصلی مربوط به ارتفاع گیاهچه‌ها ۲۰ روز پس از کاشت مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت. گروه‌بندی تیمارها با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن $P \leq 0.001$ انجام شد.

آنالیز آماری

درصدهای بدست آمده از آزمایش‌های مربوط به کشت متقابل، کشت سلفان و همچنین

درصد گیاهچه‌های سالم پس از تبدیل به $\bar{Y} = \text{درصد بازداری از رشد قارچ عامل بیماری} + \text{درصد گیاهچه‌های سالم})$ مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفتند. داده‌های اصلی مربوط به ارتفاع گیاهچه‌ها ۲۰ روز پس از کاشت مستقیماً مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت. گروه‌بندی تیمارها با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن $P \leq 0.001$ انجام شد (Little & Hill, 1978).

از زیبایی جمعیت عامل بیماری و تریکودرما در خاک و جمعیت تریکودرما به همراه بذر: جمعیت *P.drechsleri* و جدایه‌های تریکودرما در هر گلدان در ۲ نوبت ۱۰ و ۴۰ روز پس از کاشت با روش زیر تخمین زده شد. از هر گلدان ۵ گرم خاک از قسمت‌های مختلف به طوری که به گیاهچه‌ها آسیب نرسد، برداشته شد و در تشک‌های پتری سترون ریخته شد. پس از ۲۴ ساعت که خاک‌ها در مجاورت هوا خشک شدند (از هر تیمار ۳ گلدان و از هر گلدان ۵ گرم خاک) ابتدا خاک تکرارهای هر تیمار خوب هم زده شد. سپس از هر تیمار ۱ گرم خاک وزن شد و به یک لوله حاوی ۱۰ میلی‌لیتر آب مقطر سترون اضافه شد و به مدت یک دقیقه روی دستگاه شیکر لوله قرار داده شد و برای هر تیمار به روش سری رقت، رقت $^{+10}$ تهیه شد. برای تعیین جمعیت عامل بیماری از رقت $^{+10}$ ، میزان ۱ میلی‌لیتر روی محیط کشت انتخابی BNPRAH به طور یکنواخت پخش گردید. برای تخمین جمعیت *Trichoderma* از رقت $^{+10}$ میزان ۱ میلی‌لیتر روی محیط انتخابی (Elad et al., 1981) استفاده شد و برای هر تیمار ۳ تکرار در نظر گرفته شد. تشک‌های پتری در انکوباتور با دمای ۲۸ درجه‌ی سانتی‌گراد در تاریکی نگهداری شدند. تعداد پرگنه‌های ظاهر شده در هر تشک پتری پس از ۴ و ۸ روز شمارش گردید.

برای تعیین CFU هر بذر در یک لوله حاوی ۱۰ میلی‌لیتر آب مقطر سترون به مدت ۱ دقیقه روی دستگاه شیکر لوله قرار داده شد و رقت $^{+10}$ تهیه گردید و ۱ میلی‌لیتر از این رقت روی محیط اختصاصی تریکودرما مطابق روش فوق پخش و سپس CFU هر بذر تعیین گردید.

نتیجه و بحث

بررسی تأثیر جدایه‌های *Trichoderma* روی *P. drechsleri* در شرایط آزمایشگاه: جدایه‌های تریکودرما در کشت متقابل همزمان و غیر همزمان از نظر درصد بازداری از رشد

میسلیوم *P. drechsleri* با یکدیگر تفاوت معنی داری داشتند. با مقایسه میانگین ها که در جدول ۱ ملاحظه می شود در کشت متقابل همزمان ممانعت جدایه های *Trichodroma harzianum* M و *Trichoderma virens* DAR74290 از رشد میسلیوم *P. drechsleri* بیشتر از *Trichoderma sp.96* جدایه *T. viride* بود. میزان کاهش رشد در جدایه های فوق به ترتیب ۷۶/۷۶، ۸۰/۳۵، ۸۲/۶۵، ۷۹/۷۴ و ۷۶/۶۲ درصد بود.

در کشت متقابل (dual culture) غیر همزمان به احتمال ۹۹/۹ درصد جدایه های تریکو درما از نظر بازداری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* با یکدیگر تفاوت معنی دار داشتند. با مقایسه میانگین ها در جدول ۱ ملاحظه می شود که ممانعت جدایه های *Trichoderma harzianum* T39 از رشد میسلیوم *P. drechsleri* و *T. harzianum* M از رشد میسلیوم *T. virens* DAR74290 بیشتر از جدایه های *T. viride* و *Trichoderma sp.96* بود و میزان کاهش رشد در جدایه های فوق به ترتیب ۴۸/۸۵، ۴۴/۳۶، ۴۲/۵۱ و ۱۷/۸۲ درصد بود.

بررسی میکروسکوپی چگونگی تأثیر جدایه های مختلف *Trichoderma* روی *P. drechsleri*: بررسی های میکروسکوپی در این آزمایش نشان داد که در سطح نازک محیط کشت روی لامها، هیف های تمام جدایه های تریکو درما مورد بررسی، در مراحل اولیه برخورد با هیف های *P. drechsleri* در قسمتی از طول آنها در مجاورت و یا با تماس هیفی به موازات هیف های *P. drechsleri* رشد کرده و با گذشت زمان این مجاورت و یا تماس هیفی افزایش یافت، ولی اثری از نفوذ مستقیم هیف های تریکو درما به داخل هیف های مشاهده نشد. همچنین در هیجکدام از جدایه های تریکو درما پیچش هیفی مشاهده نشد.

بررسی اثر ترشحات مایع خارج سلولی جدایه های *Trichoderma* در جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri*: ترشحات مایع خارج سلولی جدایه *T. virens* DAR 74290 بیشترین تأثیر را در جلوگیری از رشد عامل بیماری داشت و به میزان ۱۰۰ درصد باعث جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* *T. viride* گردید. جدایه *T. viride* نیز کمترین تأثیر را در جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* داشت. تأثیر ترشحات مایع خارج سلولی جدایه های *M* و *T. harzianum* M به ترتیب در بین این دو حد قرار داشت (جدول ۲).

جدول ۱- تأثیر جدایه‌های تریکوکردا در ممانعت از رشد میسلیوم‌های *P. drechsleri* در کشت متقابل همزمان و غیر همزمان

Table 1- Effect of *Trichoderma* isolates on growth inhibition of *P. drechsler* (dual culture)

Trichoderma isolates	کشت متقابل همزمان	
	In simultaneous dual culture	Simultaneous dual culture
جدایه تریکوکردا	میانگین درصد بازداری از رشد	میانگین درصد بازداری از رشد
<i>T. harzianum</i> T39	48.85 a	-
<i>T. virens</i> DAR74290	44.36 a	79.74 a
<i>T. harzianum</i> M	42.53 a	82.65 a
<i>Trichoderma</i> sp. 96	20.71 a	80.35 a
<i>T. viride</i>	17.82 a	76.62 a

اعدادی که در متن جدول آمده‌اند. میانگین ۵ تکرار هستند.

- = تیمار مورد آزمایش قرار نگرفته است.

میانگین‌هایی که با حروف مختلف نشان داده شده‌اند با آزمون چند دامنه دانکن در سطح $P \leq 0.001$ با یکدیگر اختلاف معنی‌داری دارند.

Data are means of five replicates.

- = Treatment was not included

Means within columns followed by different letter, according to Duncan's multiple Range Test, differ significantly at $P \leq 0.001$

هنگامی که ورقه‌های سلوفان به مدت ۲۴، ۴۸، و ۳۶ ساعت بر روی محیط کشت قرار داشت ترشحات مایع خارج سلولی جدایه *T. virens* DAR 74290 به میزان ضد درصد از رشد *P. drechsler* جلوگیری نمود. اما تأثیر ترشحات خارج سلولی سایر جدایه‌های مورد آزمایش در ۳۶ ساعت استقرار سلوفان در روی محیط کشت بین ۵۰/۷۶ تا ۶۹/۹۳ و در زمان ۴۸ ساعت استقرار سلوفان در روی محیط کشت بین ۶۶/۰۱ تا ۷۰/۲۷ درصد متغیر بود (جدول ۲).

در هیچکدام از آزمایش‌های تأثیر ترشحات مایع خارج سلولی جدایه *T. virens* DAR 74290، قطعه حامل میسلیوم پس از انتقال به محیط نازه رشد نکرد.

تأثیر متابولیت‌های فرار (گازی) جدایه‌های *Trichoderma* در جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri*: به احتمال ۹۹/۹ درصد بین متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما در کاهش رشد میسلیوم *P. drechsleri* اختلاف معنی دار وجود داشت.

با مقایسه میانگین‌ها در جدول ۳ ملاحظه می‌شود که ترشحات فرار جدایه *T. viride* در تمام موارد بیشترین تأثیر را در جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* داشته و از نظر آماری در گروه اول قرار می‌گیرد. تأثیر ترشحات فرار جدایه‌های *T. virens* DAR 74290 و *T. viride* با نیز ۹۶ ساعت پس از تلقیح از نظر آماری در گروه اول قرار گرفت. سایر جدایه‌های فوق در درجه دوم اهمیت قرار داشتند.

تأثیر جدایه‌های تریکودرما در وقوع بیماری بوته‌میری طالبی: با توجه به جدول ۴ ملاحظه می‌شود که به احتمال ۹۹/۹ درصد بین تیمارها در هر دو آزمایش تیمار بذر و تیمار خاک تفاوت معنی دار وجود دارد. همانطوریکه ملاحظه می‌شود، تیمار *T. viride* sp. ۹۶ + *P. drechsleri* با ۳۹/۲۳ و جدایه *Trichoderma* sp. ۹۶ + *P. drechsleri* درصد گیاه سالم و مخلوط (T. viride M + T. harzianum Bi) با ۳۸/۸۵ درصد گیاهان سالم بهترین اثر را در کنترل بیماری داشته‌اند. اما در آزمایش مربوط به اثر افزودن آنتاگونیست به بذر، تیمارهای عامل بیماری + *Trichoderma* sp. ۹۶ با ۴۸/۸ و عامل بیماری *T. harzianum* M+ با ۳۷/۳۵ درصد گیاهان سالم بهترین اثر را در کنترل بیماری داشته‌اند. در این بررسی جمعیت CFU تریکودرما در هر بذر به هنگام کاشت $10^4 \times 3/9$ تعیین گردید.

جدول ۲- میانگین درصد بازداری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* در اثر ترشحات مایع خارج سلولی جدایه‌های تریکودرما پس از ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت استقرار آنها روی ورقه‌های سلوفان ۹۶ ساعت پس از مایه‌زنی

Table 2- Effect of *Trichoderma* cell free metabolites on % inhibition growth of *P. drechsleri* 24, 36 and 48 hours after removing cellophane 96h after inoculation.

Trichoderma isolates	جدایه تریکودرما		
	24 ساعت	۳۶ ساعت	۴۸ ساعت
24 h	86 h	48 h	
<i>T. virens</i> DAR74290	100 a	100 a	100 a
<i>T. harzianum</i> M	41.05 b	54.48 c	68.81 b
<i>Trichoderma</i> sp. 96	23.71 c	51.61 d	68.43 b
<i>T. viride</i>	15.96 d	69.93 b	66.01 b
<i>T. harzianum</i> T39	-	50.76 d	70.27 b

اعداد مربوط به آزمایش‌های ۲۴ و ۴۸ ساعت میانگین ۵ تکرار است در این دو آزمایش از جدایه Pd6 عامل بیماری استفاده گردید و اعداد مربوط به آزمایش ۳۶ ساعت میانگین ۱۰ تکرار می‌باشد. در این آزمایش از دو جدایه Pd6 و Pd3 عامل بیماری استفاده شد. میانگین‌های که در هر ستون با حروف مختلف نشان داده شده‌اند، با آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح $P \leq 0.001$ با یکدیگر اختلاف معنی‌داری دارند.

Means within column followed by different letter, differ significantly at $P \leq 0.001$ according to Duncan's Multiple Range Test.

Data in experiments for 24 and 48h are means of 5 replications and data in experiment for 36h are means of 10 replications. In experiments 24 and 48h the isolate Pd6 and for 36h the isolates Pd6 and Pd3 were used.

ارزیابی جمعیت عامل بیماری و تریکودرما: میانگین جمعیت *P. drechsleri* و جدایه‌های *Trichoderma* در طول دوره رشد گیاه در فاصله‌های زمانی ۱۰ و ۴۰ روز پس از کاشت در روش اضافه کردن اینوکلوم جدایه‌های تریکودرما به خاک و در روش آغشته کردن بذر به سوسپانسیون جدایه‌های تریکودرما در جدول‌های ۵ و ۶ نشان داده شده است. همانطوری که ملاحظه می‌شود جمعیت تریکودرما و عامل بیماری در طول دوره رشد تقریباً ثابت ماند.

در برسی چگونگی تقابل مستقیم جدایه‌های تریکودرما و *P. drechsleri* در کشت متقابل (dual culture) مشاهده شد که جدایه‌های تریکودرما به دلیل سرعت رشد بیشتر و اشغال سریع‌تر سوبسترا در رقابت تغذیه‌ای نسبت به *P. drechsleri* موفق‌تر بودند. همچنین تمام جدایه‌های تریکودرمای مورد بررسی توانایی رشد روی میسلیوم‌های *P. drechsleri* را دارا بودند. به ویژه در آزمایش کشت همزمان، تمام جدایه‌ها بیش از ۷۰ درصد موجب بازداری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* شدند. در کشت غیر همزمان نیز با وجود اینکه عامل بیماری زای ۴۸ ساعت زودتر در محیط مستقر شده بود جدایه‌های تریکودرما بین ۴۸/۸۵ - ۱۷/۸۲ درصد موجب جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* شدند.

جدول ۳- تأثیر متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما در جلوگیری از رشد میسلیوم

در زمان‌های مختلف پس از تلخیع *P. drechsleri*

Table 3- Effect of *Trichoderma* volatile metabolites on % inhibition growth of *P. drechsleri*, different times after inoculation.

جهانگین درصد بازداری از رشد % inhibition growth	جهانگین درصد بازداری از رشد				
	جهایه تریکودرما	۴۸ ساعت	۷۲ ساعت	۹۶ ساعت	۱۲۰ ساعت
<i>Trichoderma isolates</i>		48 h	72 h	96 h	120 h
<i>T. viride</i>	56.05 a	36.69 a	29.23 a	38.31 a	
<i>T. virens</i> DAR74290	17.24 b	17.03 b	29.01 a	21.17 c	
<i>T. harzianum</i> T39	14.99 b	21.63 b	16.93 b	11.04 d	
<i>Trichoderma</i> sp. 96	12.74 b	16.33 b	12.32 b	30.02 b	
<i>T. harzianum</i> M	12.74 b	18.23 b	28.70 a	27.13 b	

اعدادی که در متن جدول آمده‌اند میانگین ۵ تکرار هستند.

میانگین‌هایی که در هر ستون با حروف مختلف نشان داده شده‌اند، با آزمون چند دامنه‌ای

دانکن در سطح $P \leq 0.001$ با یکدیگر اختلاف معنی دار دارند.

Data are means of five replicates.

Means within columns followed by different letter, differ significantly at $P \leq 0.001$ according to Duncan's Multiple Range Test.

جدول ۴- تأثیر جدایه‌های تریکودرما در کنترل بیماری بوته میری طالبی
Table 4- Effect of Trichoderma isolates on control of cantaloup root rot.

تیمار Treatment	تیمار خاک Soil Treatment		تیمار بذر Seed Treatment	
	درصد کیاهان سالم % Plant surviving	ارتفاع کیاهان سالم Plant height	درصد کیاهان سالم % Plant surviving	ارتفاع کیاهان سالم Plant height
شاهد غیر آلوده	-	18.11 abc	-	17.18 ab
Infected control شاهد آلوده	0 c	8.51 d	0 d	6.3 c
<i>T. virens</i> DAR74290	100 a	20.5 ab	100 a	20.13 a
<i>Trichoderma</i> sp. 96	100 a	20.42 ab	100 a	18.83 ab
<i>T. harzianum</i> M	100 a	22.67 a	100 a	19.63 ab
<i>T. harzianum</i> T39	100 a	21.11 a	100 a	20.38 a
<i>T. viride</i>	100 a	22.17 a	100 a	20.20 a
(<i>T. viride</i> + <i>T. harzianum</i> Bi)	100 a	20.53 ab	-	-
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. virens</i> DAR74290	8.85 bc	12.33 bcd	25.18 bcd	19.72 ab
<i>P. drechsleri</i> + <i>Trichoderma</i> sp. 96	39.23 b	18.33 abc	48.8 b	17.94 ab
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. harzianum</i> M	8.58 bc	10.53 cd	37.35 bc	17.89 ab
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. harzianum</i> T39	17.71 bc	12.68 bcd	25.18 bcd	21.5 a
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. viride</i>	38.06 b	11.55 cd	12.59 cd	14.72 b
<i>P. drechsleri</i> + (<i>T. viride</i> + <i>T. harzianum</i> Bi)	38.85 b	12.00 cd	-	-

اعدادی که در متن جدول آمده‌اند میانگین ۳ تکرار هستند.

- = تیمار مورد نظر آزمایش نشده است.

میانگین‌هایی که در هر ستون با حروف مختلف نشان داده شده‌اند، با آزمون چند دامنه‌ای

دانکن در سطح $P \leq 0.001$ با یکدیگر اختلاف معنی‌دار دارند.

Data are means of five replicates.

- = The treatment is not included

Means within columns followed by different letter, differ significantly at $P \leq 0.001$
according to Duncan's Multiple Range Test.

از آنجایی که رقابت‌های موجود در خاک نیز مانند محیط کشت برای دستیابی به مواد غذایی است و رقابت در دسترسی به بستر لازم برای رشد و مواد غذایی ضروری، عامل اصلی محدودکننده در خاک است (Clarck, 1965) و منطقه ریزوسفر نیز از نظر تراکم مواد غذایی غنی است، رقابت سخت و فشرده‌ای در آن منطقه حاکم می‌باشد و سرعت رشد زیاد هیف، تولید اسپور فراوان و جوانهزنی سریع اسپورها از قابلیت‌های رقابت محسوب می‌شود (*T. viride* DAR74290, *Trichoderma* sp. 96 (Garrett, 1970)، بنابراین جدایه‌های *T. harzianum* T39 و *T. harzianum* M دارند ممکن است در تسخیر منطقه ریزوسفر و ایجاد حفاظتی در برابر عوامل بیماری‌زا مؤثر باشند.

نتایج آزمایش‌های کشت متقابل با نتایج حاصل از بررسی اثر دو جدایه *T. virens* و *T. harzianum* T39 و *P. erythroseptica* روی *T. harzianum* DAR74290 مطابقت داشت. جدایه‌های مذکور علاوه بر جلوگیری از رشد *P. erythroseptica* توانایی کلینیزاسیون سریع میسلیوم‌های عامل بیماری را نیز داشتند (Etebarian et al., 2000). بررسی اثر ۵۰ جدایه تریکوکورماهی گونه‌های مختلف در کشت متقابل با *P. cactorum* روی محیط PDA حاوی بنومیل، نشان داد که ۳۵ جدایه دارای اثرات بازداری بودند (Lederer et al., 1992) در بررسی اثر کشت متقابل جدایه‌های *P. ultimum* با *T. harzianum* و *T. virens* فوق توانایی بازداری از رشد *P. ultimum* را دارند (Marchetti et al., 1992).

در بررسی میکروسکوپی ناحیه تقابل جدایه‌های تریکوکورما با *P. drechsleri* مشاهده شد که هیف‌های جدایه‌های تریکوکورما به سمت هیف *P. drechsleri* دارای کشش و تروپیسم مثبت هستند که این کشش را می‌توان به یک سری مواد شیمیایی در دیواره *P. drechsleri* نسبت داد. در دیواره انومسیت‌ها ترکیباتی مانند سلولز، هیدروکسی پروپین، بتا ۱و۳-گلوكان و بتا ۱و۶-گلوكان وجود دارد. رشد هیف‌های جدایه‌های تریکوکورما به موازات هیف‌های *P. drechsleri* نیز مشاهده شد که این مساله نیازمند بررسی‌های بیشتر است.

آزمایش بررسی اثر ترشحات مایع خارج سلولی جدایه‌های تریکوکورما در جلوگیری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* به روش سلوفان (cellphane overlay) در شرایط آزمایشگاه مبین وجود ترشحات مایع خارج سلولی جدایه‌های تریکوکورما می‌باشد که اثر ممانعت

کننده آنها روی قارچ‌های دیگر توسط سایر پژوهشگران نیز گزارش شده است (Dennis & Webster, 1971a; Etebarian et al., 2000) در آزمایش‌های انجام شده مشاهده شد که با افزایش مدت زمان استقرار جدایه‌های تریکودرما روی ورقه‌های سلوفان درصد بازداری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* افزایش می‌یابد که می‌تواند به دلیل فرصت بیشتر جدایه‌ها در ترشح مواد بازدارنده و یا کاهش مواد غذایی محیط باشد. به ویژه در مورد جدایه‌های *T. viride* به دلیل سرعت رشد کم تفاوت زیادی بین درصد بازداری مشاهده می‌شود. در آزمایش نخست که جدایه مذکور ۲۴ ساعت فرصت رشد داشت احتمالاً به دلیل سرعت کم رشد، میزان ترشحات کافی نبود و در میان جدایه‌ها کمترین درصد بازداری را داشت در حالیکه در مواردی که ۳۶ و یا ۴۸ ساعت فرصت رشد داشت درصد بازداری به طور چشمگیری افزایش یافت و از حداقل ۱۰/۹۶ درصد بازداری در حالت اول به حداقل ۶۹/۹۳ درصد در ۴۸ ساعت بعد رسید. تنها در مورد جدایه *T. virens* DAR 74290 هیچ اختلافی در آزمایش‌های انجام شده مشاهده نگردید و در تمام موارد ۱۰۰ درصد موجب بازداری از رشد میسلیوم *P. drechsleri* شد. از آنجا که پس از انتقال پلاگ‌های عامل بیماری روی محیط تازه *P. drechsleri* رشد نکرد به نظر می‌رسد ترشحات جدایه مذکور روی *P. drechsleri* خاصیت کشنده‌گی دارد.

اثر آنتی‌بیوز ۱۰ جدایه تریکودرما روی زنوسپورها و السپور *P. cactorum* (Lebret et Cohn) Schroet روی محیط کشت PDA (قبل از جدایه‌های تریکودرما روی ورقه‌های سلوفان کشت شده بودند) مورد بررسی قرار گرفت و نتایج نشان داد که ترشحات مایع خارج سلولی ۳ جدایه موجب لیز شدن و مرگ زنوسپورها شد. سوسپانسیون کنیدی جدایه‌های تریکودرما نیز موجب لیز شدن زنوسپورها گردید. با افزایش مدت زمان استقرار جدایه‌های تریکودرما روی ورقه‌های سلوفان اثرات بازداری از جوانه‌زنی السپور و عدم تولید لوله تنفس (germ tube) افزایش یافت و مشخص شد که ماده فعال مؤثر در این فرایند یک ماده پپتیدی به نام peptaibols موجب لیز شدن زنوسپورها و السپورها می‌شود (Lederer et al., 1992). جدایه‌های *T. harzianum* تعداد زیادی از آنتی‌بیوتیک‌ها (Ghisalberti & Sivasithamparam, 1991) و آنزیم‌ها (Lorito et al., 1994) را علیه قارچ‌های مختلف تولید می‌کنند. هر چند که ترشحات ترکیبات بازدارنده جدایه‌های *T. harzianum* M و *T. harzianum* T39 *T. harzianum* T39 شناسایی نشده است. ترشح آنتی‌بیوتیک تریکوتین (trichothecene) با اثر بازدارنده‌گی قارچی در غلظت 100ug/ml

گزارش شده است که روی فعالیت باکتری‌های گرم منفی و گرم مثبت تأثیری ندارد (Corley et al., 1994). این موجب می‌شود که بتوان جدایه‌های *T. harzianum* را همراه با باکتری‌ها در کنترل بیولوژیک علیه قارچ‌ها استفاده کرد.

در آزمایش‌های گلخانه‌ای در روش افزودن مایه جدایه‌های تریکودرما به خاک به میزان ۵ گرم به ازای یک کیلوگرم خاک آلووده به ۵ گرم مایه مخلوط جدایه‌های *P. drechslerii* به ازای یک کیلوگرم خاک اگر چه کاهش بیماری توسط جدایه‌های تریکودرما معنی دار بود ولی کنترل Sharifi-Tehrani & Nazari (2002) که توسط *T. harzianum* در سطح بسیار مطلوبی فراهم نشد. جدایه *T. harzianum* که توسط (2002) برای کنترل مرگ گیاهچه خیار در اثر قارچ *P. drechslerii* به کار برده شد نتوانست بیش از ۴۵ درصد از مرگ گیاهچه جلوگیری کند در صورتیکه سه میلاکسیل توانست ۶۰ درصد از مرگ گیاهچه خیار جلوگیری نماید. درصد گیاهان سالم با جدایه *Trichoderma* sp. ۹۶ که از خاک‌های منطقه ورامین بدست آمده بود در آزمایش‌های تیمار خاک و تیمار بذر به ترتیب ۳۹/۲۳ و ۴۸/۸ درصد بود که تقریباً با آزمایش‌های Sharifi-Tehrani & Nazari (2002) برابری می‌کند.

عدم کنترل کنندگی آناتاگونیست‌های فوق در سطح مطلوب ممکن است مربوط به روش، مقدار یا زمان افزودن آناتاگونیست به خاک باشد که در این خصوص تحقیقات بیشتری باید صورت پذیرد. برخی معتقدند که میسلیوم جوان گونه‌های تریکودرما قادر آناتاگونیستی بیشتری دارند و مثلًا اینوکلوم ۳ روزه و ۸ روزه *T. hamatum* روى سیوس گندم در کنترل مؤثرتر از اینوکلوم ۱۵ و ۴۰ روزه بود (Lewis & Papavizas, 1987). در روش *R. solani* kuhn آغشته کردن بذرها به سوسپانسیون جدایه‌های تریکودرما نتایج به دست آمده در افزایش درصد گیاهان سالم در مقایسه با روش افزودن اینوکلوم به خاک بهتر بود. در تمام جدایه‌ها به غیر از جدایه *T. viride* کنترل بیماری افزایش یافت. بنابراین روش تیمار بذر در سطح گلخانه و مزارع قابل توصیه است. کشاورزان نیز این روش را به سایر روش‌ها ترجیح می‌دهند. در هر دو روش افزایش رشد گیاهچه‌ها در تیمارهای حاوی جدایه‌های تریکودرما به تنهایی یا همراه با عامل بیماری به طور محسوس مشاهده شد. در یک بررسی استفاده از جدایه‌های *G. virens* G872, *T. harzianum* T95 و *G. virens* میزان جوانهزنی بذرها، وزن خشک جوانه‌ها و ریشه‌ها و میزان محصول میوه خیار در گلخانه شد (Seuk et al., 1995).

جدول ۵- جمعیت *P. drechsleri* و جدایههای *Trichoderma* (cfu/gr) در آزمایش اضافه کردن اینوکلوم جدایههای تریکودرما به خاک

Table 5- Population of *P. drechsleri* and *Trichoderma* (cfu/g⁻¹) in soil treatment test.

تیمارها Treatments	۱۰ روز پس از کاشت		۴۰ روز پس از کاشت	
	<i>P. drechsleri</i>	<i>Trichoderma</i>	<i>P. drechsleri</i>	<i>Trichoderma</i>
شاهد غیر آلوده	-	-	-	-
Infected control شاهد آلوده	(2 ± 1.73) 10 ³	-	(1.83 ± 1.16) 10 ³	-
<i>T. virens</i> DAR74290	-	8 × 10 ⁴	-	(4.6 ± 1.69) 10 ⁵
<i>Trichoderma</i> sp. 96	-	(10.5 ± 1.06) 10 ⁵	-	(4.35 ± 0.56) 10 ⁵
<i>T. harzianum</i> M	-	(3.92 ± 1.13) 10 ⁶	-	(8.45 ± 0.21) 10 ⁶
<i>T. harzianum</i> T39	-	(2.01 ± 0.01) 10 ⁶	-	(2.4 ± 0.05) 10 ⁶
<i>T. viride</i>	-	(2.5 ± 0.7) 10 ⁴	-	(2.95 ± 0.77) 10 ⁵
(<i>T. viride</i> M + <i>T. harzianum</i> Bi)	-	(8.05 ± 2.33) 10 ⁵	-	(1.7 ± 4.17) 10 ⁵
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. virens</i> DAR74290	(1.66 ± 0.57) 10 ³	(2.5 ± 0.7) 10 ⁴	(1.33 ± 1.52) 10 ³	(4.5 ± 0.7) 10 ⁴
<i>P. drechsleri</i> + <i>Trichoderma</i> sp. 96	(1.66 ± 0.52) 10 ³	(4.5 ± 0.7) 10 ³	2 × 10 ³	(3.5 ± 0.7) 10 ⁴
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. harzianum</i> M	(1.66 ± 0.54) 10 ³	(8.6 ± 0.56) 10 ⁵	(1.33 ± 0.57) 10 ³	(4.5 ± 0.63) 10 ⁵
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. harzianum</i> T39	2 × 10 ³	(3.51 ± 0.01) 10 ⁶	(1.66 ± 1.54) 10 ³	(9.36 ± 0.12) 10 ⁶
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. viride</i> M	(1.33 ± 0.52) 10 ³	10 ⁴	(1.66 ± 1.52) 10 ³	(3 ± 1.41) 10 ⁴
<i>P. drechsleri</i> + (<i>T. viride</i> M + <i>T. harzianum</i> Bi)	(2 ± 1.73) 10 ³	(4.8 ± 4.94) 10 ⁵	(1.33 ± 1.15) 10 ³	(9.8 ± 0.38) 10 ⁶

Values are means of three replicate plates ± SE.

اعدادی که در متن جدول آمده‌اند میانگین سه تکرار هستند.

± showing SD of population in each treatment

علامت ± انحراف معیار جمعیت را در هر تیمار نشان می‌دهد.

جدول ۶- جمعیت *P. drechsleri* و *Trichoderma* (cfu/gr) در آزمایش آغازته کردن
بذر به سوسپانسیون جدایمهای تریکودرما

Table 6- Population of *P. drechsleri* and *Trichoderma* (cfu/g⁻¹) in seed treatment test.

تیمارها Treatment	۱۰ روز پس از کاشت 10 days after planting		۴۰ روز پس از کاشت 40 days after planting	
	<i>P. drechsleri</i>	<i>Trichoderma</i>	<i>P. drechsleri</i>	<i>Trichoderma</i>
شاهد غیر آلوده healthy control	-	-	-	-
شاهد آلوده Infected control	(2.66 ± 0.57) 10 ³	-	2 × 10 ³	-
<i>T. virens</i> DAR74290	-	(1.3 ± 0.69) 10 ⁴	-	10 ⁵
<i>Trichoderma</i> sp. 96	-	(1.52 ± 0.77) 10 ⁵	-	(7.66 ± 0.73) 10 ⁴
<i>T. harzianum</i> M	-	(7.13 ± 0.35) 10 ⁵	-	(1.7 ± 0.35) 10 ⁵
<i>T. harzianum</i> T39	-	(1.85 ± 0.53) 10 ⁵	-	(3.36 ± 0.26) 10 ⁵
<i>T. viride</i>	-	10 ⁴	-	(7.91 ± 0.69) 10 ⁵
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. virens</i> DAR74290	(1.66 ± 0.54) 10 ³	(1.69 ± 0.26) 10 ⁴	(2.33 ± 1.52) 10 ³	(2.17 ± 2.33) 10 ⁴
<i>P. drechsleri</i> + <i>Trichoderma</i> sp. 96	(1.66 ± 0.52) 10 ³	(2.53 ± 0.5) 10 ⁴	(1.33 ± 1.15) 10 ³	(4.61 ± 0.37) 10 ⁴
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. harzianum</i> M	(2 ± 1) 10 ³	(2.78 ± 0.73) 10 ⁵	(2.66 ± 0.57) 10 ³	(3.69 ± 2.08) 10 ⁵
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. harzianum</i> T39	(1.66 ± 1.3) 10 ³	(2.51 ± 0.61) 10 ⁵	(2.66 ± 2.51) 10 ³	(9.36 ± 0.81) 10 ⁵
<i>P. drechsleri</i> + <i>T. viride</i>	(2.33 ± 0.57) 10 ³	(1.12 ± 2.66) 10 ⁴	(2 ± 1.73) 10 ³	(2.67 ± 1.66) 10 ⁵

Values are means of three replicate plates ± SE.

اعدادی که در متن جدول آمده‌اند میانگین سه تکرار هستند.

± showing SD of population in each treatment

علامت ± انحراف معیار جمعیت را در هر تیمار نشان می‌دهد.

Sharifi-Tehrani & Nazari (2002) نیز افزایش وزن تر اندام هوایی با کاربرد قارچ *T. harzianum* در کنترل بیماری مرگ گیاهچه و در اثر قارچ *P. drechsleri* را مشاهده نمودند. جمعیت جدایه‌های تربیکودرما و عامل بیماری در دو مرحله در طول رشد اندازه‌گیری شد و نتایج نشان داد که جمعیت جدایه‌های تربیکودرما در طول رشد با کاهش جدی مواجه نبوده است و تقریباً ثابت مانده است البته در بسیاری از موارد نیز افزایش نشان داده است. براساس مطالعات انجام شده (Etebarian et al., 2000) جمعیت تربیکودرما ۳۰ روز پس از کاشت 10^4 - 10^5 در هر گرم از خاک گلستان بوده است. برخی مشاهدات نشان می‌دهد که حداقل جمعیت تربیکودرما برای دستیابی به کنترل عامل بیماری 10^5 cfu/g خاک است (Adam, 1990). بررسی‌های انجام شده در مورد اثر متالاکسیل روی رشد میسلیومی جدایه‌های تربیکودرما مovid این مسئله است که متالاکسیل روی این جدایه‌ها مؤثر نیست (مذاکرات شخصی با Charoenwet). بنابراین امکان استفاده توأم متالاکسیل و جدایه‌های تربیکودرما محدود است و موجب کاهش مصرف سم می‌شود.

مطالعه بیشتر در مورد مکانیزم‌های مؤثر، شناسایی متابولیت‌های آنتاگونیست‌ها و در سطح مولکولی شناسائی ژن‌های کدکننده ترشح آنزیم‌ها و سایر متابولیت‌ها و بررسی امکان انتقال ژن‌های مؤثر به گیاهان میزبان می‌تواند گام‌های مهم به سوی کنترل بهتر بیماری باشد.

نشانی نگارندگان: شبیم حیدری فاروقی و حمیدرضا زمانی‌زاده، گروه بیماری‌شناسی واحد علوم و تحقیقات دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران؛ حسن‌رضا اعتباریان، گروه گیاه‌پژوهشی مجتمع آموزش عالی ابوریحان، دانشگاه تهران، ایران.