

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



دانشگاه سبزگان

دانشکده کشاورزی

گروه گیاهپزشکی

پایان نامه جهت دریافت درجه کارشناسی ارشد (M.Sc.)

در رشته بیماری شناسی گیاهی

عنوان:

شناسایی جدایه‌های تریکودرما در مزارع لویای استان زنجان و بررسی امکان استفاده از آنها در کنترل عوامل قارچی پوسیدگی ریشه لویا

تحقیق و نگارش

مریم خدایی

استاد راهنما

دکتر رقیه همتی

استاد مشاور

دکتر حمید روحانی

اسفند ۱۳۹۰

سپاسگذاری

آن بی همتای بزرگ را می ستایم که همواره الطاف بی پایانش را بر من ارزانی داشته است. اکنون که به فضل خداوند منان مراحل پژوهش و نگارش این پایان نامه به اتمام رسیده است برخود لازم می دانم از تمام کسانی که با بذل عنایت خویش این جانب را یاری نموده اند، سپاسگذاری نمایم باشد که این خردترین، بخشی از زحمات آنان را سپاس گوید. نخست تقدیر و تشکر خود را نثار دو وجود مقدس می نمایم، پدر و مادر عزیزم آنان که فروغ نگاهشان، گرمی کلامشان سرمایه های جاودانی زندگانی من است. از استاد راهنمای محترم سرکارخانم دکتر همتی که در کمال سعه صدر، با حسن خلق و فروتنی، از هیچ کمکی در این عرصه بر من دریغ نمودند و اجرای این پایان نامه بدون راهنمایی ها و مساعدت های بی دریغ ایشان میسرنبود بی نهایت سپاسگذاری می نمایم. از استاد مشاور گرامی، جناب آقای دکتر حمید روحانی به پاس کمک های دلسوزانه شان در تمام مراحل انجام این پایان نامه بی نهایت سپاسگذارم. از اساتید محترم جناب آقای دکتر صارمی و سرکار خانم دکتر ناصری که زحمت داوری این رساله را متقبل شدند کمال تشکر و قدردانی را دارم. از مدیریت محترم گروه گیاهپزشکی به پاس زحمات بی دریغ در طی این دوره تحصیلی سپاسگذارم، از مسئولین آزمایشگاه های بیماری شناسی جهت همکاری بی دریغ ایشان در پیشبرد این پایان نامه سپاسگذارم.

از تمامی دوستان عزیزم که به نوعی مرا در پیشبرد این پایان نامه یاری رساندند بی نهایت

سپاسگذارم

به پاس تعبیر عظیم و انسانی شان از کلمه ایثار و از خودگذشتگی

به پاس عاطفه سرشار و گرمای امید بخش وجودشان

به پاس قلب های بزرگشان که فریادرس است

و به پاس محبت های بی دریغشان که هرگز فروکش نمی کند

تقدیم به

پدر و مادر مهربانم

و یگانه همراه زندگیم

صفحه	عنوان
	چکیده
۲	فصل اول- مقدمه
۴	فصل دوم- بررسی منابع
۵	۱-۲- اهمیت حبوبات
۵	۲-۲- لوبیا
۵	۳-۲- اهمیت و تولید لوبیا
۶	۴-۲- مشخصات گیاه‌شناسی لوبیا
۷	۵-۲- مراحل رشد و نمو (فنولوژی) لوبیا
۸	۶-۲- بیماری‌های لوبیا
۱۰	۷-۲- مهم‌ترین عوامل پوسیدگی‌های ریشه لوبیا
۱۱	۸-۲- پوسیدگی فوزاریومی ریشه (Fusarium Root Rot)
۱۲	۱-۸-۲- علائم بیماری
۱۲	۲-۸-۲- بیمارگر
۱۳	۳-۸-۲- چرخه بیماری
۱۴	۴-۸-۲- کنترل بیماری
۱۴	۹-۲- پوسیدگی ریزوکتونیایی ریشه
۱۵	۱-۹-۲- علائم بیماری
۱۶	۲-۹-۲- بیمارگر
۱۶	۳-۹-۲- چرخه بیماری و همه‌گیرشناسی
۱۷	۴-۹-۲- کنترل بیماری
۱۸	۱۰-۲- تعاریف و اصول کنترل بیولوژیک
۱۹	۱۱-۲- استفاده از قارچ‌ها در بیوکنترل بیماری‌های قارچی
۲۰	۱۲-۲- تاریخچه استفاده از تریکودرما
۲۱	۱۳-۲- جنس Trichoderma
۲۲	۱۴-۲- بررسی ریخت‌شناسی گونه‌های تریکودرما
۲۳	۱۵-۲- مکانیسم‌های بیوکنترلی گونه‌های تریکودرما
۲۴	۱-۱۵-۲- رقابت
۲۴	الف- فونجیستاسیز
۲۵	ب- رقابت برای مواد غذایی
۲۶	۲-۱۵-۲- تولید آنتی‌بیوتیک

۲۸	۳-۱۵-۲- میکوپارازیتسم
۲۹	۴-۱۵-۲- تولید آنزیم‌های تخریب کننده دیواره سلولی
۳۰	الف- کیتینازها
۳۱	ب- گلوکانازها
۳۱	ج- پروتئازها
۳۳	۵-۱۵-۲- کلنیزاسیون ریشه گیاه
۳۴	۶-۱۵-۲- تحریک رشد و توسعه گیاهان
۳۵	۷-۱۵-۲- تحریک مقاومت و مکانیسم‌های دفاعی گیاه
۳۸	۸-۱۵-۲- اصلاح و تغییر فرا ریشه
۳۹	۹-۱۵-۲- متابولیسم مواد محرک جوانه‌زنی
۳۹	۱۶-۲- مروری بر برخی تحقیقات در زمینه کنترل بیولوژیک با تریکودرما
۴۲	فصل سوم- مواد و روش‌ها
۴۳	۱-۳- جداسازی عوامل بیمارگر
۴۳	۲-۳- شناسایی عوامل پوسیدگی جداسازی شده از ریشه
۴۳	Rhizoctonia -۱-۲-۳
۴۴	Fusarium -۲-۲-۳
۴۴	۳-۳- اثبات بیماری‌زایی و مقایسه شدت تهاجم جدایه‌های قارچ <i>R.solani</i> روی لوبیا
۴۶	۴-۳- تهیه جدایه‌های تریکودرما
۴۶	۱-۴-۳- تهیه محیط کشت اختصاصی تریکودرما
۴۷	۲-۴-۳- روش دیسک آگار
۵۰	۵-۳- نگهداری عوامل بیمارگر و آنتاگونیست
۵۰	۶-۳- غربال جدایه‌های تریکودرما در شرایط آزمایشگاه
۵۱	۷-۳- بررسی درصد بازداري از رشد و قدرت رقابتی ساپروفیتی جدایه‌های تریکودرما به روش کشت متقابل
۵۱	۱-۷-۳- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما با عوامل بیمارگر در کشت همزمان
۵۱	۲-۷-۳- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما با کشت ۴۸ ساعته عوامل بیمارگر
۵۲	۳-۷-۳- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما با کشت ۹۶ ساعته عوامل بیمارگر
۵۲	۸-۳- بررسی اثر متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما در جلوگیری از رشد میسلیوم <i>F.solani</i> و <i>R.solani</i>
۵۳	۱-۸-۳- کشت همزمان عامل بیمارگر و جدایه‌های آنتاگونیست
۵۳	۲-۸-۳- کشت ۷۲ ساعت زودتر جدایه‌های تریکودرما

- ۵۴ ۹-۳- بررسی میکروسکوپی نحوه تأثیر جدایه‌های تریکودرما بر روی *R.solani* و *F.solani*
- ۵۵ ۱۰-۳- بررسی توانایی تثبیت جدایه‌های تریکودرما روی ریشه گیاه لوبیا
- ۵۷ ۱۱-۳- بررسی اثر تریکودرما بر بیماری پوسیدگی فوزاریومی و رایزوکتونایی لوبیا در شرایط گلخانه
- ۵۷ ۱-۱۱-۳- تهیه مایه تلقیح *R.solani*
- ۵۷ ۲-۱۱-۳- تهیه مایه تلقیح *F.solani*
- ۵۸ ۳-۱۱-۳- تیمارها و روش کار در گلخانه
- ۶۰ ۴-۱۱-۳- شرایط رشد گیاهی تیمارها
- ۶۰ ۵-۱۱-۳- تعیین شدت بیماری و شاخص‌های رشد
- ۶۰ ۵-۱۱-۳- آنالیز داده‌ها
- ۶۳ **فصل چهارم- نتایج**
- ۶۴ ۱-۴- جداسازی عامل بیماری (*R.solani*)
- ۶۴ ۲-۴- شناسایی *R.solani*
- ۶۴ ۱-۲-۴- شناسایی جنس *Rhizoctonia*
- ۶۵ ۲-۲-۴- شناسایی گونه *R. solani*
- ۶۵ ۳-۴- اثبات بیماریزایی *R.solani*
- ۶۷ ۴-۴- تعیین شدت بیماریزایی جدایه‌های *R.solani* روی گیاهچه‌های لوبیا
- ۶۸ ۵-۴- غربال جدایه‌های تریکودرما جداسازی شده در شرایط آزمایشگاه
- ۶۹ ۶-۴- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما در برابر *R.solani* به روش کشت متقابل
- ۶۹ ۱-۶-۴- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما در برابر *R.solani* در کشت همزمان
- ۷۲ ۲-۶-۴- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما با کشت ۴۸ ساعته *R.solani*
- ۷۴ ۳-۶-۴- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما با کشت ۹۶ ساعته عوامل *R.solani*
- ۷۵ ۷-۴- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما در برابر *F.solani* به روش کشت متقابل
- ۷۵ ۱-۷-۴- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما در برابر *F.solani* در کشت همزمان
- ۷۷ ۲-۷-۴- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما با کشت ۴۸ ساعته *F.solani*
- ۷۹ ۳-۷-۴- بررسی قدرت آنتاگونیستی جدایه‌های تریکودرما با کشت ۹۶ ساعته *F.solani*
- ۸۱ ۸-۴- بررسی اثر متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما در جلوگیری از رشد میسلیوم *R.solani*
- ۸۱ ۱-۸-۴- کشت همزمان عامل بیمارگر و جدایه‌های تریکودرما
- ۸۲ ۲-۸-۴- کشت ۷۲ ساعت زودتر جدایه‌های تریکودرما
- ۸۴ ۹-۴- بررسی اثر متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما در جلوگیری از رشد میسلیوم *F.solani*
- ۸۴ ۱-۹-۴- کشت همزمان عامل بیمارگر و جدایه‌های آنتاگونیست
- ۸۵ ۲-۹-۴- کشت ۷۲ ساعت زودتر جدایه‌های تریکودرما

۸۶	۴-۱۰- نتایج بررسی میکروسکوپی مکانیسم کنترل <i>R.solani</i> و <i>F.solani</i> توسط جدایه‌های مختلف تریکودرما
۸۹	۴-۱۱- نتایج بررسی توانایی تثبیت جدایه‌های تریکودرما روی ریشه گیاه لوبیا
۹۰	۴-۱۲- اثربیوکنترلی گونه‌های تریکودرما در مقابل <i>R.solani</i>
۹۰	۴-۱۲-۱- شدت بیماری
۹۲	۴-۱۲-۲- طول ریشه
۹۲	۴-۱۲-۳- ارتفاع بوته
۹۳	۴-۱۲-۴- وزن تر و خشک ریشه
۹۳	۴-۱۲-۶- وزن خشک بوته
۹۶	۴-۱۳- اثربیوکنترلی گونه‌های تریکودرما در مقابل <i>F.solani</i>
۹۶	۴-۱۳-۱- شدت بیماری
۹۷	۴-۱۳-۲- طول ریشه
۹۸	۴-۱۳-۳- ارتفاع بوته
۹۹	۴-۱۳-۴- وزن تر بوته
۱۰۰	۴-۱۳-۵- وزن خشک بوته
۱۰۱	۴-۱۳-۶- وزن تر ریشه
۱۰۲	۴-۱۳-۷- وزن خشک ریشه
۱۰۵	فصل پنجم- بحث
۱۰۶	۵-۱- بحث در خصوص جداسازی، اثبات بیماریزایی و تعیین شدت بیماریزایی <i>R.solani</i>
۱۰۷	۵-۲- بررسی قدرت آنتاگونیستی و ساپروفیتی جدایه‌های تریکودرما در برابر <i>R.solani</i>
۱۰۸	۵-۳- بررسی قدرت آنتاگونیستی و ساپروفیتی جدایه‌های تریکودرما در برابر <i>F.solani</i>
۱۱۰	۵-۴- بررسی اثر متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما در جلوگیری از رشد میسلیوم <i>R.solani</i>
۱۱۲	۵-۵- بررسی اثر متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما در جلوگیری از رشد میسلیوم <i>F.solani</i>
۱۱۳	۵-۶- بررسی میکروسکوپی جدایه‌های تریکودرما
۱۱۴	۵-۷- بررسی توانایی تثبیت جدایه‌های تریکودرما روی ریشه گیاه لوبیا
۱۱۴	۵-۸- بحث در خصوص آزمون گلخانه‌ای <i>R.solani</i>
۱۱۷	۵-۹- بحث در خصوص آزمون گلخانه‌ای <i>F.solani</i>
۱۱۹	۶- نتیجه گیری کلی
۱۲۱	۷- پیشنهادات
۱۲۵	۸- منابع

فهرست جداول و نمودارها

صفحه	عنوان
۹	جدول ۱-۲-۱- برخی بیماری های مهم لوبیا در جهان
۴۹	جدول ۱-۳-۱- جدایه های تریکودرمای جداسازی شده و جدایه های در یافتی، مناطق نمونه برداری
۶۴	جدول ۱-۴-۱- نام جدایه های <i>Rhizoctonia solani</i> بدست آمده در نمونه برداری ها، مناطق نمونه برداری، بافت گیاهی کشت شده
۶۷	جدول ۲-۴-۲- تجزیه واریانس آزمون شدت بیماریزایی جدایه های <i>Rhizoctonia solani</i> جداسازی شده روی گیاه لوبیا
۶۸	جدول ۳-۴-۳- نام جدایه های تریکودرمای بدست آمده در نمونه برداری ها، گونه و محل بافت جداسازی
۶۹	جدول ۴-۴-۴- تجزیه واریانس اثر بازداری جدایه های تریکودرما بر رشد هیف <i>Rhizoctonia solani</i> در آزمون متقابل (کشت همزمان)
۷۳	جدول ۵-۴-۵- تجزیه واریانس اثر بازداری جدایه های تریکودرما بر رشد هیف <i>Rhizoctonia solani</i> در آزمون متقابل (کشت ۴۸ ساعته <i>R.solani</i>)
۷۶	جدول ۶-۴-۶- تجزیه واریانس اثر بازداری جدایه های تریکودرما بر رشد هیف <i>Fusarium solani</i> در آزمون متقابل (کشت همزمان)
۷۸	جدول ۷-۴-۷- تجزیه واریانس اثر بازداری جدایه های تریکودرما بر رشد هیف <i>Fusarium solani</i> در آزمون متقابل (کشت ۴۸ ساعته <i>F.solani</i>)
۸۰	جدول ۸-۴-۸- تجزیه واریانس اثر بازداری جدایه های تریکودرما بر رشد هیف <i>Fusarium solani</i> در آزمون متقابل (کشت ۹۶ ساعته <i>F.solani</i>)
۸۲	جدول ۹-۴-۹- تجزیه واریانس اثر بازداری جدایه های تریکودرما بر رشد هیف <i>Rhizoctonia solani</i> در آزمون ترکیبات فرار (کشت همزمان)
۸۳	جدول ۱۰-۴-۱۰- تجزیه واریانس اثر بازداری جدایه های تریکودرما بر رشد هیف <i>Rhizoctonia solani</i> در آزمون ترکیبات فرار (کشت ۷۲ ساعته تریکودرما)
۸۵	جدول ۱۱-۴-۱۱- تجزیه واریانس اثر بازداری جدایه های تریکودرما بر رشد هیف <i>Fusarium solani</i> در آزمون ترکیبات فرار (کشت همزمان تریکودرما)
۸۶	جدول ۱۲-۴-۱۲- تجزیه واریانس اثر بازداری جدایه های تریکودرما بر رشد هیف <i>Fusarium solani</i> در آزمون ترکیبات فرار (کشت ۷۲ ساعته تریکودرما)
۹۱	جدول ۱۳-۴-۱۳- تجزیه واریانس مربوط به اثر جدایه های تریکودرما روی شاخص شدت بیماری <i>Rhizoctonia solani</i> در شرایط گلخانه ای
۹۵	جدول ۱۴-۴-۱۴- تجزیه واریانس شاخص های رویشی اندام های هوایی
۹۵	جدول ۱۵-۴-۱۵- تجزیه واریانس مربوط به اثر جدایه های تریکودرما بر شاخص های رویشی ریشه

- جدول ۴-۱۶- تجزیه واریانس مربوط به اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص شدت بیماری
۹۶ *Fusarium solani* در شرایط گلخانه‌ای
- جدول ۴-۱۷- تجزیه واریانس مربوط به اثر جدایه‌های تریکودرما بر شاخص‌های اندام هوایی
۱۰۴
- جدول ۴-۱۸- تجزیه واریانس مربوط به اثر جدایه‌های تریکودرما بر شاخص‌های رویشی ریشه
۱۰۴
- نمودار ۴-۱- شدت بیماریزایی جدایه‌های *Rhizoctonia solani* جداسازی شده از ریشه لوبیا
۶۷
- نمودار ۴-۲- گروه‌بندی ۱۱ جدایه تریکودرما بر اساس درصد بازداری از رشد هیف *Rhizoctonia solani* در
۶۷ آزمون متقابل (کشت همزمان)
- نمودار ۴-۳- گروه‌بندی ۱۱ جدایه تریکودرما بر اساس درصد بازداری از رشد هیف *Rhizoctonia solani* در
۷۰ آزمون متقابل (کشت ۴۸ ساعته *Rhizoctonia solani*)
- نمودار ۴-۴- گروه‌بندی ۱۱ جدایه تریکودرما بر اساس درصد بازداری از رشد هیف *Fusarium solani* در
۷۳ آزمون متقابل (کشت همزمان *Fusarium solani*)
- نمودار ۴-۵- گروه‌بندی ۱۱ جدایه تریکودرما بر اساس درصد بازداری از رشد هیف *Fusarium solani* در
۷۶ آزمون متقابل (کشت ۴۸ ساعته *Fusarium solani*)
- نمودار ۴-۶- گروه‌بندی ۱۱ جدایه تریکودرما بر اساس درصد بازداری از رشد هیف *Fusarium solani* در
۷۸ آزمون متقابل (کشت ۹۶ ساعته *Fusarium solani*)
- نمودار ۴-۷- گروه‌بندی ۱۱ جدایه تریکودرما بر اساس درصد بازداری از رشد هیف *Rhizoctonia solani* در
۸۰ آزمون ترکیبات فرار (کشت همزمان رایزوکتونیا و تریکودرما)
- نمودار ۴-۸- گروه‌بندی ۱۱ جدایه تریکودرما بر اساس درصد بازداری از رشد هیف *Rhizoctonia solani* در
۸۲ آزمون ترکیبات فرار (کشت ۷۲ ساعته تریکودرما)
- نمودار ۴-۹- گروه‌بندی ۱۱ جدایه تریکودرما بر اساس درصد بازداری از رشد هیف *Fusarium solani* در
۸۳ آزمون ترکیبات فرار (کشت همزمان فوزاریوم و تریکودرما)
- نمودار ۴-۱۰- گروه‌بندی ۱۱ جدایه تریکودرما بر اساس درصد بازداری از رشد هیف *Fusarium solani* در
۸۵ آزمون ترکیبات فرار (کشت ۷۲ ساعته تریکودرما)
- نمودار ۴-۱۱- اثر جدایه‌های تریکودرما بر روی شاخص شدت بیماری *Rhizoctonia solani* در شرایط
۸۶ گلخانه‌ای .
- نمودار ۴-۱۲- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص طول ریشه *Rhizoctonia solani* در شرایط گلخانه‌ای
۹۰
- نمودار ۴-۱۳- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص ارتفاع بوته *Rhizoctonia solani* در شرایط گلخانه‌ای
۹۲
- نمودار ۴-۱۴- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص وزن تر اندام هوایی *Rhizoctonia solani* در شرایط
۹۳ گلخانه‌ای
- نمودار ۴-۱۵- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص وزن خشک بوته *Rhizoctonia solani* در شرایط
۹۴

گلخانه‌ای

۹۵ نمودار ۴-۱۶- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص شدت بیماری *Fusarium solani* در شرایط گلخانه‌ای

۹۷ نمودار ۴-۱۷- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص طول ریشه *Fusarium solani* در شرایط گلخانه‌ای

۹۸ نمودار ۴-۱۸- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص ارتفاع اندام هوایی *Fusarium solani* در شرایط

گلخانه‌ای

۹۹ نمودار ۴-۱۹- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص وزن تر بوته *Fusarium solani* در شرایط گلخانه‌ای

۱۰۰ نمودار ۴-۲۰- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص وزن خشک بوته *Fusarium solani* در شرایط

گلخانه‌ای

۱۰۱ نمودار ۴-۲۱- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص وزن تر ریشه *Fusarium solani* در شرایط گلخانه‌ای

۱۰۲ نمودار ۴-۲۲- اثر جدایه‌های تریکودرما روی شاخص وزن خشک ریشه *Fusarium solani* در شرایط

گلخانه‌ای

فهرست شکل‌ها

صفحه	عنوان
۸	شکل ۱-۲- چهار مرحله اساسی رشد و توسعه رویشی و زایشی در لوبیاهای با تیپ رویشی معین و غیر معین
۴۴	شکل ۱-۳- تعیین تعداد هسته در هر سلول هیف رایزوکتونیا به منظور تشخیص گونه با استفاده از رنگ آمیزی هسته با سافرانین
۴۶	شکل ۲-۳- اثبات بیماریزایی قارچ <i>Rhizoctonia solani</i> روی گیاهچه‌های لوبیا قرمز رقم ناز
۴۸	شکل ۳-۳- روش دیسک آگار
۵۴	شکل ۳-۴- بررسی اثر متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما در جلوگیری از رشد میسلیم <i>Rhizoctonia solani</i>
۵۵	شکل ۳-۵- بررسی میکروسکوپی نحوه تأثیر جدایه‌های تریکودرما بر دو قارچ عامل پوسیدگی ریشه لوبیا، <i>Rhizoctonia solani</i> و <i>Fusarium solani</i>
۵۶	شکل ۳-۶- مراحل بررسی توانایی تثبیت جدایه‌های تریکودرما روی ریشه گیاه لوبیا
۵۷	شکل ۳-۷- تهیه مایه تلقیح <i>Rhizoctonia solani</i>
۵۸	شکل ۳-۸- تهیه مایه تلقیح <i>Fusarium solani</i>
۶۰	شکل ۳-۹- تلقیح بیمارگرها به خاک یک هفته قبل از کاشت لوبیا
۶۰	شکل ۳-۱۰- کشت گیاهان در گلدان‌های تیمار شده با انواع اینوکولوم و جدایه‌های تریکودرما و چینش تصادفی تکرارها و تیمارهای مختلف بر روی سکوی گلخانه
۶۱	شکل ۳-۱۱- اندازه‌گیری شاخص‌های رویشی رشد گیاه در گلخانه
۶۵	شکل ۴-۱- مشاهده مشخصات جنس رایزوکتونیا با استفاده از بزرگنمایی ۴۰ میکروسکوپ
۶۵	شکل ۴-۲- رنگ آمیزی قارچ با محلول سافرانین و مشاهده بیش از سه هسته در هر سلول <i>Rhizoctonia solani</i> در تمامی جدایه‌ها
۶۶	شکل ۴-۳- a و b- پوسیدگی ریشه و طوقه، شانکر در قاعده ساقه و زردی در ریشه‌های بیمار. c- شاهد سالم
۷۱	شکل ۴-۴- عدم تشکیل دیواره اسکلرتی و یا تشکیل دیواره اسکلروتی ضعیف توسط جدایه‌های <i>Rhizoctonia solani</i> در برخورد با جدایه‌های T ₂₅ و T ₉₃ ، T ₁₂₋₀
۷۲	شکل ۴-۵- کلنیزاسیون و اسپورزایی جدایه‌های تریکودرما ۱۰ روز بعد از کشت متقابل (همزمان) <i>Rhizoctonia-Trichoderma</i>

- شکل ۴-۶- کلنیزاسیون و اسپورزایی جدایه‌های تریکودرما ۱۰ روز بعد از کشت متقابل (کشت ۴۸ ساعته رازیوکتونیا) *Rhizoctonia-Trichoderma* ۷۴
- شکل ۴-۷- کلنیزاسیون و اسپورزایی جدایه‌های تریکودرما نه روز بعد از کشت متقابل (۹۶ ساعته رازیوکتونیا) *Rhizoctonia-Trichoderma* ۷۵
- شکل ۴-۸- کلنیزاسیون و اسپورزایی جدایه‌های تریکودرما پنج روز بعد از کشت متقابل (همزمان) *Fusarium-Trichoderma* ۷۷
- شکل ۴-۹- کلنیزاسیون و اسپورزایی جدایه‌های تریکودرما پنج روز بعد از کشت متقابل (۴۸ ساعته فوزاریوم) *Fusarium-Trichoderma* ۷۹
- شکل ۴-۱۰- کلنیزاسیون و اسپورزایی جدایه‌های تریکودرما پنج روز بعد از کشت متقابل (۹۶ ساعته فوزاریوم) *Fusarium-Trichoderma* ۸۱
- شکل ۴-۱۱- بررسی اثر متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما در بازدارندگی از رشد میسلیم ۸۴
- شکل ۴-۱۲- بررسی میکروسکوپی مکانیسم کنترل *Rhizoctonia.solani* و *Fusarium.solani* توسط جدایه‌های مختلف تریکودرما ۸۸
- شکل ۴-۱۳- a- کنترل *Rhizoctonia solani* توسط جدایه T₁₂₋₀ و عدم مشاهده علائم پوسیدگی و زخم روی طوقه ۹۱
- شکل ۴-۱۴- a- کنترل *Fusarium solani* توسط جدایه T₃₆ و عدم مشاهده علائم پوسیدگی و زخم روی طوقه ۹۷

چکیده

در شهریور ۱۳۸۹ از طوقه و ریشه گیاهان لوبیای سالم و بیمار (دارای علائم پوسیدگی ریشه و طوقه) در مزارع لوبیای مناطق مهم لوبیاکاری استان زنجان و خاک ریزوسفر آن‌ها نمونه برداری انجام و اقدام به جداسازی و شناسایی عامل بیماری از ریشه و نیز جداسازی تریکودرماها از ریزوسفر این گیاهان گردید. در نتیجه مهم‌ترین عوامل بیماری *Fusarium solani* و *Rhizoctonia solani* شناسایی گردیدند و ۱۳۲ جدایه خالص تریکودرما نیز حاصل شد. توانایی آنتاگونیستی جدایه‌های بومی و نیز ۱۲ جدایه تریکودرمای دریافتی از دانشگاه فردوسی مشهد (گروه گیاهپزشکی، روحانی) علیه دو بیمارگر مذکور در آزمایشگاه و گلخانه مورد بررسی قرار گرفت. بدین منظور اقدام به غربال جدایه‌ها از طریق بررسی قدرت کلنیزاسیون در محیط کشت حاوی بیمارگر گردید و ۱۱ جدایه با قدرت رقابتی ساپروفیتی بالا انتخاب شد که از آن میان پنج جدایه بومی و شش جدایه از جدایه‌های دریافتی بودند. سپس جدایه‌ها از نظر قدرت پارازیتسم، قدرت رقابتی ساپروفیتی، قدرت آنتاگونیستی جدایه‌ها در کشت متقابل و تأثیر متابولیت‌های فرار مورد بررسی قرار گرفتند. در بررسی قدرت رقابتی ساپروفیتی علیه *R. solani* و *F. solani* بر روی محیط کشت سیب زمینی- دکستروز- آگار (PDA) به ترتیب جدایه‌های *T₂₅(T.harzianum)* و *T₃₆(T.viride)* مؤثرتر از بقیه بودند. در بررسی بازدارندگی از رشد هیف *R. solani* و *F. solani* جدایه *T₃₆(T.viride)* بیشترین درصد ممانعت از رشد را نشان داد. متابولیت‌های فرار جدایه‌های تریکودرما، اثر بازدارندگی قابل توجهی روی رشد میسلیمیومی هر دو قارچ بیمارگر داشته و بیشترین کاهش رشد (بیشترین اثر بازدارندگی) در مورد *F. solani* و *R. solani* به ترتیب مربوط به جدایه‌های *T₆(T. sp.)* و *T_{12-N}(T.harzianum)* بود. بررسی‌های میکروسکوپی نیز نشان داد که جدایه‌های تریکودرما با تماس، نفوذ، پیچش هیفی و متلاشی کردن هیف، رشد آن‌ها را متوقف کرده و در نهایت باعث از بین رفتن آن‌ها می‌شوند. جهت بررسی اثر جدایه‌های تریکودرما بر شدت بیماری پوسیدگی طوقه و ریشه لوبیا در شرایط گلخانه‌ای، آزمونی در قالب طرح کاملاً تصادفی با ۱۳ تیمار شامل شاهد سالم، شاهد آلوده و هر کدام از جدایه‌های تریکودرما به همراه عامل بیماری در سه تکرار انجام گرفت. در این بررسی موفق‌ترین جدایه در کنترل بیماری و کاهش شدت بیماری در گلخانه در مورد *R. solani* و *F. solani* جدایه *T₁₂₋₀(T.virens)* بود. در بین جدایه‌های بومی نیز جدایه‌های *T₉₅(T.harzianum)* و *T₃₆(T.viride)* به ترتیب در مقابله با *F. solani* و *R. solani* به عنوان بهترین جدایه‌ها معرفی شدند.

واژگان کلیدی: بیوکنترل، گونه‌های تریکودرما، پوسیدگی فوزاریومی و رایزوکتویایی ریشه، حبوبات.

فصل اول

مقدمه

مقدمه

حبوبات پس از غلات مهم ترین منبع غذایی بشر و لوبیا از مهم ترین حبوبات جهان محسوب می شود. از عواملی که عملکرد لوبیا را تحت تاثیر قرار می دهند عوامل بیماریزای گیاهی می باشند (سعیدی زاده، ۱۳۸۵). بیماری های قارچی خاکزاد زیادی در بیشتر مناطق زیر کشت لوبیا گسترش یافته اند. از جمله می توان به بیماری های پوسیدگی فوزاریومی ریشه، پوسیدگی رایزوکتونایی ریشه و پوسیدگی زغالی ریشه اشاره کرد (پارسا و باقری، ۱۳۸۷). طبق بررسی های انجام شده در سال ۱۳۸۶ در استان زنجان *Fusarium solani* و *Rhizoctonia solani* به ترتیب عوامل عمده پوسیدگی ریشه لوبیا محسوب می - شوند (ناصری و مرادی، ۱۳۸۶). در مناطق دیگر کشور نیز این بیماری همه ساله خسارت قابل ملاحظه ای را به کشاورزان تحمیل می نماید، به طوری که در مناطق کاملاً آلوده، تا ۸۵ درصد محصول را از بین می برد. هنگامی که قارچ بیمارگر در زمین مستقر شود، ریشه کنی عملی آن غیرممکن خواهد بود. روش های مبارزه زراعی شامل تناوب بلند مدت، تنظیم تاریخ کاشت، کوددهی و زهکشی مناسب زمین، تنها می توانند درصد خسارت را تا حدودی کاهش دهند. برای کنترل بیماری روش شیمیایی خیلی مؤثری وجود ندارد و اکثر ارقام مقاوم نیز دارای صفات منفی مانند دوره رشد طولانی و بذرهای ریز می باشند (et

(Jurrian *al.*, 1981).

لذا مبارزه بیولوژیک بیماری‌های گیاهی با استفاده از میکروارگانیسم‌های غیر بیماریزا توجه بسیاری از محققین را به خود جلب نموده است. تحقیقات نشان داده که معرفی آنتاگونیست‌های مختلف از جمله آنتاگونیست‌های قارچی جنس تریکودرما به محیط خاک و ریزوسفر می‌تواند از خسارت بیماری تا زیر آستانه زیان اقتصادی بکاهد. این موفقیت همراه با سلامت محیط زیست توانسته این روش را یکی از مقبول‌ترین روش‌های کنترل بیماری‌ها در مبارزه تلفیقی بیماری‌های گیاهی نماید. پدیده بیوکنترل از راهکارهای مختلف اعمال می‌شود که این راهکارها به‌عنوان مکانیزم‌های بیوکنترل به طور مفصل مورد بررسی قرار داده شده‌اند (Harman, 2004). گونه‌های تریکودرما قارچ‌های جهانی و بسیار فراوانی در دامنه پهناوری از اکوسیستم‌ها و مناطق آب و هوایی هستند. این قارچ‌ها توسط رشد سریع، توانایی استفاده از سوبستراهای مختلف و مقاومت به مواد شیمیایی مضر شناخته می‌شوند. گونه‌های تریکودرما از مکانیزم‌های مختلفی برای مقابله با بیمارگرهای گیاهی استفاده می‌کنند مانند کاهش مقاومت و واکنش‌های دفاعی گیاه، مقابله مستقیم از طریق مایکوپارازیتسم، آنتی بیوز، رقابت و تحریک رشد گیاه (Klein and Eveleigh, 1998) همچنین گزارشات زیادی از جدایه‌هایی که سبب ارتقای فاکتورهای رشدی گیاه می‌شوند وجود دارد، این فاکتورهای رشد شامل اکسین‌ها، سیتوکینین‌ها و اتیلن‌ها هستند که در تحریک رشد گیاه نقش دارند (Chet et al., 1997).

لذا در این بررسی با توجه به جداسازی تعداد زیادی از جدایه‌های بومی تریکودرما و با استفاده از تعدادی جدایه غیربومی، هدف این تحقیق آن شد تا تأثیر آن‌ها بر روی مهم‌ترین عوامل پوسیدگی ریشه لوبیا در شرایط آزمایشگاه و گلخانه مورد ارزیابی قرار گیرد و بدین ترتیب اهداف این پژوهش با طرح سوالات زیر مشخص گردید:

۱- آیا در خاک مناطق مورد کشت لوبیا در استان زنجان جدایه‌های تریکودرما با توانایی آنتاگونیستی علیه

مهم‌ترین عوامل پوسیدگی ریشه *F. solani* و *R. solani* (در شرایط آزمایشگاه و گلخانه) وجود دارند؟

۲- در شرایط آزمایشگاه، این جدایه‌ها از کدام مکانیزم‌ها علیه بیمارگرهای مذکور استفاده می‌نمایند؟

فصل دوم

بررسی منابع

فصل دوم- بررسی منابع

۲-۱- اهمیت حبوبات

حبوبات جزء اصلی رژیم غذایی بسیاری از مردم فقیر جهان را تشکیل می‌دهد چرا که مقادیر قابل توجه پروتئین مرغوب موجود در دانه این محصولات در ترکیب با غلات می‌تواند یک ترکیب زیستی ارزشمند غذایی فراهم نماید. در کشور ما نیز حبوبات با مصرف سرانه ۴/۸ کیلوگرم، اگرچه مصرف آن از متوسط جهانی (۶/۱ کیلوگرم) پایین‌تر است، ولی در عین حال نقش مهمی در تغذیه مردم کم درآمد ایفا می‌نماید. حبوبات منبع عمده پروتئین و مکمل بسیار غنی غلات در رژیم غذایی گیاهی جهت تعدیل ترکیب اسیدهای آمینه در تغذیه محسوب می‌شوند (پارسا و باقری، ۱۳۸۷).

۲-۲- لوبیا

لوبیا معمولی bean یا common bean با نام علمی *Phaseolus vulgaris* L یک محصول غذایی قدیمی در بین اقوام بشر بوده است (سعیدی‌زاده، ۱۳۸۵). از نظر تاکسونومیکی، لوبیای معمولی به خانواده Fabaceae تعلق دارد که خود شامل زیر خانواده، طایفه، زیر طایفه و جنس می‌باشد. جنس *Phaseolus* عضو زیر خانواده Papilionoideae، طایفه Phaseoleae و زیر طایفه Phaseolinae است (خانیزاد و محمدی، ۱۳۸۹).

۲-۳- اهمیت و تولید لوبیا