

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



دانشگاه تربیت مدرس
دانشکده کشاورزی

پایان نامه برای دریافت درجه کارشناسی ارشد
رشته: بیماری شناسی گیاهی

عنوان
Macrophomina phaseolina ایرانی
تنوع ژنتیکی برخی جدایه‌های ایرانی
عامل پوسیدگی ذغالی سویا

نگارنده
فرناز جلالی

استاد راهنما
دکتر ناصر صفایی

استاد مشاور
دکتر سعید عباسی

اردیبهشت ۱۳۸۸

تَعْدِيمٌ:

پدرگرامیم و مادرغیرزم

که سریای امروزم را می‌یون تلاش دیروز آنها می‌دانم

و تَعْدِيمٌ:

هر آنکه به من آموخت

تَعْدِيمٌ:

جهو پاس بیکان پرورگار اسزد که انسان قدرت نکلو و اندیشیدن عطا فرموده او اختیار داد ترا بیش را برگزیند.
کنون که در تو عنایت و اضافه ای این پیان نامه به پیان رسیده است بر خود لازم می‌دانم کمال نکلو پاس پسکزاری خود را از تمام سرورانی که مراد نجام این پژوهش یاری فرموده، اعلام دارم.

این پژوهش نتیجه زحالت و روشنگریهای استاد ربانی ارجمند جناب آقای دکتر ناصر صفائی و استاد مشاور کاراندر جناب آقای دکتر سید عباسی است که در طی این پژوهش بر اینها های ارزنده و حسنه خویش مراد دستیابی به نتیجه بسته تیاری فرموده و بواره انتقال ارزشند خویش ملیاری داده اند. نیات پاکسازی و قدردانی خود را ب محضر این دو استاد کاراندر باز می نایم.

از استادی ارجمند جناب آقای دکتر وابد میانیان و جناب آقای دکتر براهمی محمدی کل پر کبه عنوان استاد محترم داور این پژوهش قبول زحمت فرموده، قدردانی و شکر می نایم.

از استاد ارجمند و مدیر کارهای شناختی کیاپی جناب آقای دکتر مسعود شمس نجفی به خاطر مساعدت اینجانب در گزاری جلسه دفاع به عنوان یادنده محترم تحصیلات کمکی و نیز تامی مساعدت های دلوزان ایشان در طی ایام تحصیل نیات پاس را در ارم.

از زحالت تمامی استادی بزرگواری که در طی دوره کارشناسی تاین مقطع مشوق و ربانیم بوده و از محضر ایشان بهره فراوان برده ام قدردانی و شکر نموده، توفيق روز اخرون استادان کاراندر و فاضل را ز دگاه خداوند متعال خواهند.

از کارشناسان محترم آناییگاه بیانی شناختی کیاپی آقایان مندرس دامقی و مندرس ساواتی کمال شکر را در ارم.

از دوستان، بحکایتی بادهم آناییگاهی های عزیزی که از ایشان بسیار آموختم پاگردام و موقیت و بروزی یکاییک ایشان را ز دگاه خداوند متعال خواستارم.

چکیده

بیماری پوسیدگی ذغالی سویا که به وسیله قارچ *Macrophomina phaseolina* ایجاد می شود، یکی از مخرب ترین بیماری های سویا در سطح جهان می باشد. در ایران نیز این بیماری در بسیاری از مناطق کشت سویا، خسارت قابل توجهی را به این محصول وارد می کند. به منظور بررسی تنوع ژنتیکی و بیماریزایی در جمعیت این بیمارگر، در سال ۱۳۸۵ مناطق کشت سویا در استان های گلستان، مازندران، اردبیل و لرستان مورد بازدید قرار گرفت. نمونه های دارای علائم پژمردگی و وجود خال های سیاهرنگ در طوفه و ساقه گیاهان جمع آوری، و در مجموع ۴۸ جدایه از بیمارگر جداسازی گردید. از این میان ۲۴ جدایه به عنوان نماینده بر اساس پراکنش جغرافیایی انتخاب گردیدند. به منظور اثبات تعلق این جدایه ها به گونه *M. phaseolina* از آغازگرهای اختصاصی گونه استفاده گردید. این آغازگرهای یک قطعه ۳۵۰ جفت بازی ویژه *M. phaseolina* را در جدایه های این قارچ تکثیر کردند که در سایر قارچ های مورد آزمایش مشاهده نگردید. در بررسی فنوتیپ کلرات در میان جدایه ها ۵ جدایه (۲۰٪) حساس به کلرات و ۱۹ جدایه (۸۰٪) مقاوم به کلرات ارزیابی گردیدند. آزمون های بیماریزایی در شرایط گلخانه ای و درون شیشه ای، صورت گرفت. در هر دو آزمون تمامی جدایه های مورد بررسی روی رقم ویلیامز سویا بیماریزایی بودند. نتایج حاصل از مقایسه میانگین داده ها نشان داد که در سطح یک درصد اختلاف معنی داری در بیماریزایی (ویرولانس) جدایه ها وجود دارد و در هر دو مورد جدایه های حساس به کلرات کم آزار ترین جدایه ها روی بذر و ساقه سویا رقم حساس ویلیامز بودند. بررسی تنوع ژنتیکی جدایه ها با استفاده از سه نشانگر مولکولی مختلف RAPD، ISSR و rep-PCR صورت گرفت. از مجموع ۱۵ آغازگر RAPD، هشت آغازگر و از

مجموع ۱۰ آغازگر ISSR، سه آغازگر که واجد چند شکلی و تکرار پذیری بیشتری بودند به همراه آغازگرهای ERIC1R، ERIC2I، REP2I و BOX1A انتخاب و برای تکثیر DNA جدایه‌ها به کار رفته‌اند. تجزیه و تحلیل خوش‌های داده‌ها با استفاده از نرم افزار MVSP، روش UPGMA و ضریب تشابه جاکارد صورت گرفت. دنдрوگرام حاصل از مجموع آغازگرهای RAPD در سطح تشابه ۴۲ درصد جدایه‌ها را به سه گروه تفکیک کرد. بر این مبنای استثنای جدایه مازندران، جدایه‌های مربوط به سایر استان‌ها از جدایه‌های استان گلستان تفکیک گردیدند. دندروگرام حاصل از مجموع آغازگرهای ISSR جدایه‌ها را در سطح تشابه ۵۸ درصد به سه گروه تقسیم نمود. به کمک این نشانگر به استثنای جدایه A-Mo از استان اردبیل، سایر جدایه‌های غیر استان گلستان از جدایه‌های استان گلستان تفکیک گردیدند. دندروگرام حاصل از مجموع آغازگرهای rep-PCR نیز جدایه‌ها را در سطح تشابه ۵۹ درصد به هفت گروه تقسیم نمود. گرچه این گروه‌ها به لحاظ جغرافیایی قابل توجیه نبودند. نتایج حاصل از تجزیه و تحلیل ۲۰۵۳ باند الگوی باندی حاصل از تلفیق داده‌های سه نشانگر ISSR، RAPD، rep-PCR و rep-PCR از استان A-Mo در سطح تشابه ۴۷ درصد جدایه‌ها را به سه گروه تقسیم نمود. بر این مبنای استثنای جدایه ISSR مطابقت داشت. در میان لوکوس‌های مورد بررسی، تعداد لوکوس‌های پلی مورفیک به ازای هر آغازگر RAPD (۱۲ لوکوس)، ISSR (۱۴ لوکوس)، rep-PCR (۱۲ لوکوس) مورد مقایسه قرار گرفت که نتیجه آن بیانگر مناسب‌تر بودن استفاده از نشانگر ISSR در مقایسه با RAPD و rep-PCR در تعیین تنوع ژنتیکی *M. phaseolina* بود. این نخستین مطالعه از بررسی تنوع ژنتیکی جمعیت‌های ایرانی *M. phaseolina* عامل پوسیدگی ذغالی سویا با استفاده از سه نشانگر مولکولی مختلف می‌باشد.

واژه‌های کلیدی: rep-PCR، ISSR، RAPD، *Macrophomina phaseolina*

فهرست مطالب

صفحه		عنوان
	فصل اول: مقدمه	
۱	مقدمه
		فصل دوم: بررسی منابع
۴	۱-۲ گیاه شناسی سویا
۴	۲-۲ آمار تولید جهانی سویا
۵	۳-۲ ارزش غذایی سویا
۸	۴-۲ بیماری پوسیدگی ذغالی سویا
۱۲	۵-۲ رده بندی شبه جنس <i>Macrophomina</i>
۱۴	۶-۲ منابع تنوع پذیری در قارچ های بیماریزای گیاهی
۱۶	۷-۲ دینامیک تنوع
۱۷	۷-۲-۱ انتخاب
۱۷	۷-۲-۲ مهاجرت و جریان زن
۱۸	۳-۷-۲ موتاسیون
۱۹	۴-۷-۲ نوترکیی
۲۰	۸-۲ نشانگرهای مولکولی مبتنی بر DNA
۲۲	۲-۸-۲ پلی مورفیسم قطعات تکثیر یافته DNA با آغازگرهای تصادفی
۲۶	۲-۸-۲ ریز ماهواره ها Microsatellites
۲۸	۳-۸-۲ نشانگر ISSR
۲۹	۴-۸-۲ نشانگر rep-PCR
۳۰	۵-۸-۲ نشانگر URP-PCR
۳۱	۶-۸-۲ آغازگرهای اختصاصی مبتنی بر ITS
۳۲	۷-۸-۲ چند شکلی قطعات برشی با طول محدود (RFLP)
۳۳	۷-۸-۲ پلی مورفیسم طول باند تکثیر شده (AFLP)
۳۵	۹-۲ سابقه بررسی تنوع ژنتیکی جدایه های ایرانی <i>Macrophomina phaseolina</i> در ایران
		فصل سوم: مواد و روش ها
۳۶	۱-۳ جداسازی قارچ عامل بیماری
۳۶	۲-۳ خالص سازی و نگهداری بیمارگر
۳۷	۳-۳ شناسایی مورفولوژیکی بیمارگر
۳۷	۴-۳ تهییه توده میسلیومی
۳۸	۵-۳ استخراج DNA
۳۹	۶-۳ تعیین کمیت و کیفیت DNA

صفحه	عنوان
۴۰	۷-۳ شناسایی مولکولی <i>M. phaseolina</i>
۴۱	۸-۳ بررسی فنوتیپ‌های کلرات
۴۱	۹-۳ آزمون‌های بیماریزایی
۴۲	۹-۳ آزمون بیماریزایی در شرایط درون شیشه‌ای
۴۳	۹-۳ آزمون بیماریزایی در شرایط گلخانه
۴۴	۱۰-۳ بررسی تنوع ژنتیکی جدایه‌ها
۴۴	۱۰-۳ نشانگر RAPD
۴۶	۱۰-۳ نشانگر ISSR
۴۷	۱۰-۳ نشانگر rep-PCR
۴۷	۱۰-۳ نشانگر ERIC
۴۸	۱۰-۳ نشانگر BOX
۴۸	۱۰-۳ نشانگر REP
۵۰	۱۱-۳ تجزیه داده‌ها
	فصل چهارم: نتایج
۵۱	۴-۴ جداسازی قارچ عامل بیماری
۵۴	۴-۴ شناسایی قارچ عامل بیماری
۵۶	۴-۴ شناسایی مولکولی گونه
۵۸	۴-۴ تعیین فنوتیپ مقاومت به کلرات
۵۹	۴-۴ آزمون‌های بیماریزایی
۵۹	۴-۴ آزمون بیماریزایی در شرایط درون شیشه‌ای
۶۲	۴-۴ آزمون بیماریزایی در شرایط گلخانه
۶۴	۴-۴ بررسی تنوع ژنتیکی جدایه‌ها
۶۴	۴-۶ نشانگر RAPD
۷۹	۴-۶ نشانگر ISSR
۸۶	۴-۶ نشانگر rep-PCR
۸۶	۴-۶ نشانگر ERIC
۹۲	۴-۶ نشانگر BOX
۹۴	۴-۶ نشانگر REP
	فصل پنجم: بحث
۱۰۲	۱-۵ بحث
۱۱۰	۲-۵ جمع‌بندی
۱۱۱	۳-۵ پیشنهادات

عنوان

فهرست مراجع

صفحه

۱۱۲

فهرست جداول

صفحه	عنوان
۶	جدول ۱-۲ مقایسه ارزش غذایی سویا با مهمترین فرآورده‌های کشاورزی
۵۰	جدول ۱-۳ توالی آغازگرهای RAPD ، ISSR و rep-PCR
۵۲	جدول ۱-۴ مشخصات جدایه‌های <i>M. phaseolina</i> عامل پوسیدگی ذغالی سویا جمع‌آوری شده از چهار استان کشور
۵۴	جدول ۲-۴ مشخصات فوتیپی جدایه‌های <i>M. phaseolina</i> جداسازی شده
۵۸	جدول ۳-۴ مشخصات فوتیپی جدایه‌های <i>M. phaseolina</i> در آزمون مقاومت به کلرات
۶۱	جدول ۴-۴ تجزیه واریانس مربوط به آزمون بیماریزایی ۲۴ جدایه <i>Macrophomina phaseolina</i> در شرایط درون شیشه‌ای
۶۳	جدول ۴-۵ تجزیه واریانس مربوط به آزمون بیماریزایی ۲۴ جدایه <i>Macrophomina phaseolina</i> در شرایط گلخانه.

فهرست نمودارها

صفحه	عنوان
۶۱	نمودار ۱-۴ مقایسه میانگین داده‌های حاصل از آزمون بیماری‌زایی ۲۴ جدایه <i>Macrophomina phaseolina</i> بر روی بذور رقم ویلیامز سویا.....
۶۳	نمودار ۲-۴ مقایسه میانگین داده‌های حاصل از تلقیح ۲۴ جدایه <i>Macrophomina phaseolina</i> در آزمون بیماری‌زایی بر روی رقم ویلیامز سویا.....

فهرست شکل‌ها

صفحه	عنوان
۱۶	شکل ۱-۲ امنشاء تنوع ژنتیکی در جمیعت بیمارگران گیاهی.....
۴۳	شکل ۱-۳ مقیاس شش گانه به کار رفته برای ارزیابی شدت بیماریزایی جدایه‌ها.....
۵۶	شکل ۱-۴ چند تصویر از مشخصات فنوتیپی جدایه‌های قارچی مورد بررسی.....
۵۷	شکل ۲-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه‌ی <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگرهای ITS.....
۵۹	شکل ۳-۴ مشخصات فنوتیپ‌های حاصل از رشد <i>M. phaseolina</i> بر روی محیط حاوی کلرات.....
۶۰	شکل ۴-۴ (الف) بذرهای آلوده با جدایه‌های <i>M. phaseolina</i> در مقایسه با (ب) بذرهای شاهد در آزمون بیماریزایی در شرایط درون شیشه‌ای.....
۶۲	شکل ۵-۴ (الف) گیاه شاهد سویا در مقایسه با (ب) گیاه آلوده سویا در آزمون بیماریزایی.....
۶۴	شکل ۶-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA02.....
۶۵	شکل ۷-۴ دنдрوگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA02.....
۶۶	شکل ۸-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA04.....
۶۷	شکل ۹-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA04.....
۶۸	شکل ۱۰-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA07.....
۶۸	شکل ۱۱-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA07.....
۶۹	شکل ۱۲-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA09.....
۷۰	شکل ۱۳-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA09.....
۷۱	شکل ۱۴-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA16.....
۷۲	شکل ۱۵-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPA16.....
۷۳	شکل ۱۶-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPC18.....
۷۴	شکل ۱۷-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر OPC18.....
۷۵	شکل ۱۸-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر R28.....
۷۵	شکل ۱۹-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر R28.....
۷۶	شکل ۲۰-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه <i>M. phaseolina</i> با استفاده از آغازگر RC09.....
۷۷	شکل ۲۱-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب <i>M. phaseolina</i>

عنوان

صفحه

- با استفاده از آغازگر RC09 *phaseolina*
- شکل ۲۲-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* حاصل از تلفیق داده های الگوی باندی RAPD *phaseolina*
- شکل ۲۳-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر ISSR02
- شکل ۲۴-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر ISSR02 *phaseolina*
- شکل ۲۵-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر P4 *phaseolina*
- شکل ۲۶-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر P4 *phaseolina*
- شکل ۲۷-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر PCMS
- شکل ۲۸-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر PCMS *phaseolina*
- شکل ۲۹-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از تلفیق داده های حاصل از الگوهای باندی ISSR *phaseolina*
- شکل ۳۰-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از تلفیق داده های حاصل از الگوهای باندی RAPD و ISSR *phaseolina*
- شکل ۳۱-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر ERIC1R
- شکل ۳۲-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر ERIC1R *phaseolina*
- شکل ۳۳-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر ERIC2I
- شکل ۳۴-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر ERIC2I *phaseolina*
- شکل ۳۵-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از هر دو آغازگر ERIC *phaseolina*
- شکل ۳۶-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر B0X1A
- شکل ۳۷-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر BOX1A *phaseolina*
- شکل ۳۸-۴ الگوی باندی حاصل از ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر REP2I
- شکل ۳۹-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از آغازگر REP2I *phaseolina*
- شکل ۴۰-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M. phaseolina* با استفاده از مجموع آغازگرهای rep-PCR *phaseolina*

عنوان

صفحه

- شکل ۴۱-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M.* ۹۸ با استفاده از مجموع آغازگرهای rep-PCR و RAPD و *phaseolina*
- شکل ۴۲-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M.* ۹۹ISSR و rep-PCR و آغازگرهای *phaseolina* با استفاده از مجموع
- شکل ۴۳-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M.* ۱۰۰ISSR و ERIC و نشانگر *phaseolina* با استفاده از تلفیق داده های حاصل از دو نشانگر
- شکل ۴۴-۴ دندروگرام ترسیم شده بر اساس روش UPGMA برای ۲۴ جدایه منتخب *M.* ۱۰۱ISSR با استفاده از تلفیق داده های حاصل از سه نشانگر rep-PCR, RAPD و *phaseolina*

فصل ۱

مقدمه

کشت دانه‌ی روغنی سویا در ایران، بیش از هفتاد سال سابقه دارد. در سال ۱۳۱۷ مقداری بذر سویایی خوراکی برای گیلان و مقداری بذر سویایی علوفه‌ای برای کرج وارد گردید، ولی کشت آن توفیقی نداشت. در سال ۱۳۴۱ گروه صنعتی بهشهر مقداری بذر سویا از ژاپن وارد کرد و با زارعان قرارداد بست. از آن زمان همواره کشت و تولید سویا در ایران مورد توجه بوده و رو به گسترش می‌باشد (سعادت لاجوردی، ۱۳۵۹).

روغن سویا که از دانه‌های آن استحصال می‌گردد، یکی از روغن‌های عمدۀ گیاهی است که در تغذیه انسان مورد استفاده قرار می‌گیرد. روغن مذبور به مقدار زیادی حاوی اسیدهای چرب لینولئیک و اولئیک می‌باشد که در فیزیولوژی تغذیه از اهمیت زیادی برخوردارند. در روغن سویا، میزان اسید چرب لینولئیک در مقایسه با دیگر اسیدهای چرب بیشتر است. در انسان، این اسید چرب در سنتز هورمونی به نام پروستاگلاندین (prostaglandine) که بر روی عضلات صاف قلب تاثیر مثبت دارد، نقش مهمی را ایفا می‌کند. روغن سویا غیر از مصارف آشپزخانه در صنایع رنگ، صابون، لاک، شمع، چسب، مرکب چاپ، کف پوش و غیره مورد استعمال فراوانی دارد. دانه سویا علاوه بر روغن، یک منبع پروتئین گیاهی محسوب می‌شود. پس از روغن‌کشی از دانه سویا، مقدار زیادی پروتئین در کنجاله آن باقی می‌ماند که از لحاظ مصارف غذایی حائز اهمیت زیادی است. پروتئین دانه سویا از لحاظ کمی و کیفی بر پروتئین حبوبات برتری داشته و به ویژه اسیدهای آمینه پروتئین سویا نظیر لایسین (lysine)، والین (valine)، فنیل

آلانین(phenylalanine)، لوسين(leucine) و آرژینین(argentine) در سطح بالایی قرار دارند (آلیاری، ۱۳۷۹). دانه‌های سویا علاوه بر این غنی از کلسیم، آهن، ویتامین‌های A، B₂ و B می‌باشند که در غذای انسان ارزش زیادی دارند (Wiess, 199).

متأسفانه علی‌رغم استعداد قابل توجهی که در زمینه تولید دانه‌های روغنی از جمله سویا در کشور وجود دارد، هنوز بخش قابل توجهی از مصرف روغن در کشور از طریق واردات تأمین می‌شود. گزارشات مرکز آمار جهانی حاکی است در سال ۲۰۰۵ میلادی، ایران دهمین وارد کننده دانه‌های روغنی در جهان بوده، در این سال حدود ۱/۱۵ میلیون تن روغن گیاهی توسط ایران وارد شده است (افشار، ۱۳۸۵). بدون شک، نیل به خودکفایی کامل در زمینه تولید روغن و تأمین نیاز رو به تزايد کشور که پیامد طبیعی افزایش جمعیت می‌باشد، تلاشی مضاعف را می‌طلبد تا ضمن حمایت از تولید داخلی، سطح زیر کشت دانه‌های روغنی در مناطق مستعد افزایش یافته و عملکرد در واحد سطح، بهبود یابد.

بدون شک در راه دست‌یابی به عملکرد بالاتر محصول، عوامل متعددی از جمله تأمین به موقع نهاده‌های کشاورزی، استفاده از روش‌های نوین زراعی، افزایش ضریب مکانیزاسیون و معرفی ارقام پرمحصول و مناسب برای مناطق مختلف دخالت دارند. در این راستا کنترل عوامل بیماریزای گیاهی نیز از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است. بیماری‌های گیاهی همواره به عنوان یکی از عوامل مهم در کاهش بازدهی محصولات کشاورزی مطرح بوده و به استناد آمار سالیانه حدود ۱۴ درصد از محصولات کشاورزی در اثر خسارت ناشی از بیماری‌های گیاهی از بین می‌روند (Agrios, 2005). لذا کنترل این عوامل مخرب گامی در راستای افزایش عملکرد می‌باشد.

پوسیدگی ذغالی یکی از مخرب‌ترین بیماری‌های سویا می‌باشد که در مناطق گرمسیری و نیمه گرمسیری با آب و هوای نیمه‌خشک، خسارت قابل توجهی را به این محصول وارد می‌سازد. قارچ عامل بیماری - *Macrophomina phaseolina* - قارچی پلی‌فائز می‌باشد که بیش از ۵۰۰ گونه گیاهی متعلق به

۱۰۰ خانواده اعم از تک لپه و دو لپه را آلوده می کند (Dhingra and Sinclair, 1977; Sinclair and Backman, 198; گیاهچه، پوسیدگی طوقه، پوسیدگی ساقه، پوسیدگی ذغالی و پوسیدگی ریشه در بسیاری از محصولات مهم و اقتصادی می گردد (Babu et al., 2007). در ایران این بیمارگر از استان های آذربایجان شرقی و غربی، اردبیل، گیلان، مازندران، گلستان، خوزستان، یزد، لرستان، خراسان، شیراز، اصفهان، و مرکزی توسط محققان ایرانی جداسازی شده است (ارشاد، ۱۳۷۴).

قارچ عامل بیماری خاکزاد و بذرزad می باشد (Ndiaye, 2007); گسترده بودن دامنه میزبانی، انتشار وسیع جغرافیایی و قدرت بقای زیاد از یک سو و پیچیدگی محیط خاک که موجب ناکارآمدی کنترل شیمیایی می شود، مدیریت و مهار این بیماری را بفرنج ساخته است. از این رو، همانند سایر بیماری های خاکزاد، استفاده از ارقام مقاوم در تلفیق با روش های زراعی، مناسب ترین، اقتصادی ترین و عملی ترین راه کنترل این بیماری می باشد. در این راستا، بدیهی است به منظور تدوین و اجرای برنامه های بهنژادی، شناخت ساختار جمعیت عامل بیماریزا و دقیق و سهولت ارزیابی مقاومت از اهمیت ویژه ای برخوردارند. در واقع، یکی از دلایل عدم توفیق در مدیریت بیماری های گیاهی ناشی از شناخت اندک از ساختار ژنتیکی جمعیت های بیمارگر می باشد (Martin and English, 1997).

از این رو پژوهشی که در پیش رو دارید با اهداف زیر به اجرا درآمد:

- مطالعه تنوع بیماریزا ای جمعیت *M. phaseolina* عامل پوسیدگی ذغالی سویا
- بررسی تنوع ژنتیکی این بیمارگر با استفاده از نشانگرهای مولکولی
- بررسی رابطه بین تنوع بیماریزا ای و تنوع ژنتیکی در این بیمارگر

فصل ۲

بررسی منابع

۱-۲ گیاه‌شناسی سویا

از لحاظ پیشینه سویا یکی از قدیمی‌ترین گیاهان اهلی می‌باشد که در حدود ۲۸۰۰ سال پیش از میلاد در چین شناخته شده بود و جزء پنج دانه مقدس (جو، برنج، گندم، ارزن و سویا) به شمار می‌آمد (آلیاری، ۱۳۷۹). در مورد خاستگاه سویا نظریه‌های متعددی وجود دارد. عده‌ای مرکز اولیه و ثانویه ژنی سویا را به ترتیب نیمه شرقی شمال چین و منچوری می‌دانند و عده‌ای معتقدند که جنس *Glycine* دارای دو مرکز ژنی، یکی در شرق آفریقا و دیگری در منطقه استرالیا و یک مرکز فرعی در چین می‌باشد. گیاه‌شناسان روسی معتقدند که سویای اهلی حاصل قرن‌ها اصلاح نژاد و انتخاب از یک شکل اجدادی شبیه سویای وحشی می‌باشد (Wiess, 199).

سویای زراعی با نام علمی *Glycine max* (L.) Merril گیاهی یک‌ساله، دو لپه، خود گشن، روز کوتاه، متعلق به خانواده Fabaceae، زیر خانواده Phassoleae، قبیله Papilionoidae، زیر قبیله *Glycine* و جنس *Glycinæ* می‌باشد (Wiess, 199).

۲-۲ آمار تولید جهانی سویا

تولید جهانی سویا از ۱۹۹۹ تا ۲۰۰۲ افزایش چشمگیری داشته و از ۱۵۷ میلیون تن در هکtar به ۱۸۰ میلیون تن در هکtar رسیده است. از میان کشورهای عمده تولید کننده سویا در سال ۲۰۰۲، ایالات

متعدده با ۴۱ درصد سطح زیر کشت جهانی، در مقام اول بوده و پس از آن کشورهای برزیل، آرژانتین، چین و هند به ترتیب با ۱۸، ۱۱، ۱۰ و ۹ درصد سطح زیر کشت جهانی، در رتبه‌های بعدی جای می-گیرند. با استناد بر آمار منتشر شده توسط FAO در سال ۲۰۰۲، سهم ایران از تولید جهانی سویا معادل با ۱۱۱۳/۹ هزار تن بوده است.

در سال زراعی ۱۳۷۶-۷۷ میزان تولید سویا در ایران حدود ۷۹۹/۱۲۸ هزار تن بوده است. بررسی میزان تولید سالانه در سال‌های ۶۸ تا ۷۷ نشان می‌دهد که روند افزایش تولید، مناسب با گسترش سطح کشت بوده و در سال ۷۷، حدود ۸۳ درصد نسبت به سال ۶۸ افزایش تولید مشاهده می‌شود. در همین سال زراعی از کل تولید سویایی کشور، ۵۱ درصد در استان گلستان، ۳/۵ درصد در استان مازندران، ۲/۵ درصد در استان لرستان و ۸/۴ درصد در استان‌های اردبیل، آذربایجان غربی، خراسان، کرمانشاه و خوزستان تولید شده است (بی‌نام، ۱۳۷۹).

۳-۳ ارزش غذایی سویا

دانه سویا حاوی پروتئین، روغن، هیدرات کربن و عناصر معدنی می‌باشد. پروتئین و روغن که قسمت اعظم ارزش تجاری سویا را شامل می‌شود، حدود ۶۰ درصد دانه را تشکیل می‌دهند که به طور عمده در لپه‌ها قرار دارند. مقدار پروتئین و روغن دانه به دلیل تغییرات آب و هوایی و اختلاف ژنتیکی به ترتیب بین ۳۰ الی ۴۰ و ۱۲ الی ۲۴ درصد متغیر است. (لطیفی، ۱۳۷۲). همچنین دانه‌ها از نظر مواد غذایی غنی از کلسیم، آهن، ویتامین‌های A، B₂ و B_۱ می‌باشند که در غذای انسان ارزش زیادی دارند (Wiess, 199).

اهمیت جهانی سویا به ویژه از دیدگاه درصد پروتئین از جدول زیر قابل استنباط می‌باشد:

جدول ۱-۲ مقایسه ارزش غذایی سویا با مهم‌ترین فرآورده‌های کشاورزی

فرآورده‌ها	درصد لیسیتین	درصد کربن	درصد هیدرات‌های روغن	درصد پروتئین
سویا	۱	۲۰	۱۸	۳۶
لوبیا-عدس	ناچیز	۴۴	۱-۲	۲۳
گوشت گاو با چربی	۱	-	۷	۲۰
تخم مرغ	۳	-	۱۲	۱۲/۵
شیر گاو	۰/۷	۴/۹	۳/۵	۳/۷

اگر ارزش غذایی شیر برابر ۱۰۰ فرض شود، ارزش غذایی گوشت برابر ۷۷ و ارزش غذایی سویا برابر ۱ خواهد بود. بنابراین سویا از لحاظ ارزش در جیوه غذایی متداول انسان در مقام سوم قرار دارد. سویا با توجه به درصد بالای پروتئین در بین گیاهان تولید کننده پروتئین، نظیر انواع حبوبات ارزش غذایی بیشتری داشته و از این حیث ارزش آن همانند گوشت می‌باشد(آلیاری، ۱۳۷۹).

کنجاله سویا حاوی ویتامین‌های A، B₂ بوده و از آرد آن در تولید شیرینی جات، ماکارونی، نان، و فرآورده‌های لبنی استفاده می‌شود. با افزودن آرد سویا به نان‌هایی که از آرد ذرت، سیب زمینی و شیرین و غیره(که ارزش غذایی کمتری دارند) حاصل می‌شوند، می‌توان ارزش غذایی نان حاصله را افزایش داد. برای مثال در کشور بزریل بر اساس قانون، افزودن پنج درصد آرد سویا به آرد مورد طبخ اجباری است. از آن جایی که در آرد سویا نسبت به آرد گندم هیدرات‌های کربن به شکل نشاسته کمتر است، بنابراین این آرد برای بیماران دیابتی مطلوب تر خواهد بود. همچنین آرد سویا در تولید انواع بیسکویت‌ها مورد استفاده قرار می‌گیرد. آرد سویا در تهیه شیر خشک و شیر سویا نیز مورد بهره برداری

قرار گرفته و از شیر سویا می توان فرآورده هایی نظیر کره، ماست، خامه، پنیر، مایونز، دوغ، سرشیر و غیره تولید نمود. شیر سویا از لحاظ ترکیبات همانند شیر گاو می باشد و پنیر سویا نیز توسط اضافه نمودن مایه پنیر به شیر سویا حاصل می گردد.

از کنجاله سویا به مقدار زیادی در مرغداری ها و پروار بندی احشام استفاده می شود. کنجاله مذبور به دلیل لیستین بالا، در رشد حیوانات جوان و جوجه ها اهمیت ویژه ای دارد. جوانه های سویا به عنوان سبزی خوردنی و دانه های تازه سویا در پخت و تهیه کنسرو مورد استفاده قرار می گیرند.

کنجاله سویا بیش از ۷۰ درصد پروتئین دارد که در صنایع تولید پروتئین، مواد زائد آن نظیر هیدرات های کربن، پوسته، روغن و غیره حذف شده و سرانجام پروتئین جدا شده سویا (با بیش از ۹۵ درصد پروتئین) حاصل می گردد. امروزه در کشورهای اروپایی، آسیایی و آمریکایی از پروتئین جدا شده سویا، گوشت سویا، سوسیس و کالباس سویا تهیه می گردد. پروتئین جدا شده سویا در دستگاه به رشته های باریکی همانند فیبرهای گوشت طبیعی تبدیل شده که در مراحل بعد با اضافه نمودن رنگ، طعم و مواد چسباننده، محصولی به نام T.V.P (پروتئین گیاهی، Textured Vegetable Protein) حاصل می گردد که در اشكال گوشت، سوسیس و کالباس به بازار عرضه می شود. همچنین از بذرهای بو داده و آسیاب شده سویا ماده اولیه قهوه سویا حاصل می شود.

بوته سویا به عنوان علوفه تر و خشک استفاده تعییفی دارد. علوفه تر سویا همراه با علوفه تر ذرت بهترین علوفه سیلویی را برای احتشام تشکیل می دهد. ارزش غذایی علوفه خشک سویا برابر ارزش غذایی علوفه خشک یونجه و شبدر می باشد (آلیاری، ۱۳۷۹).