

الله اعلم



دانشگاه شهرستان

پایان نامه تحصیلی جهت دریافت درجه کارشناسی ارشد (M.Sc.)
در رشته بیوتکنولوژی

عنوان:

ارزیابی روش LAMP در تشخیص پنبه ترا ریخته

نگارش:

نیلوفر رستم خانی

استاد راهنما:

زنده یاد دکتر علی حق نظری

اساتید مشاور:

دکتر مسعود توحیدفر و مهندس ابوبکر مرادی

تیر ماه ۹۰

تقدیم به

روان پاک استاد فرهیخته و مهربانم

دکتر علی حق‌نظری

تقدیم به

پدر بزرگوار و مادر مهربانم

و خواهران عزیزم

و همسر خواهرم

تقدیر و تشکر

سپاس خداوندی را که سخنوران از ستودن او عاجزند، و حسابگران از شمارش نعمت های او ناتوان، و تلاشگران از ادائی حق او درماندهاند.

قدردانی می‌نمایم از پدر بزرگوار و مادر مهربانم به پاس زحمات فراوانی که برای من متحمل شده-اند و آسودن من به فرسودن آن‌ها تمام شد. از خواهران عزیزم و همچنین همسر خواهرم به پاس همراهی و حمایتشان صمیمانه سپاسگذارم.

تقدیر و تشکر خاضعانه خود را نثار روح پاک استاد فرهیخته و مهربانم دکتر علی حق‌نظری می‌نمایم که با راهنمایی‌های دلسوزانه و رفتار مهربانشان همواره پشتوانه محکمی برای ادامه مسیر من بودند.

از اساتید مشاور گرامی‌ام جناب آقای دکتر مسعود توحیدفر و آقای مهندس ابوبکر مرادی که کوشش‌های بسیاری را برای انجام این تحقیق نموده‌اند و بدون همکاری صمیمانه آن‌ها انجام آن مقدور نبود قدردانی می‌نمایم.

از جناب آقای دکتر ملکی و سرکار خانم دکتر باقری که زحمت داوری پایان‌نامه را تقبل فرمودند سپاسگذارم. از جناب آقای دکتر عظیمی که علاوه بر قبول داوری پایان‌نامه در این مدت مرا یاری دادند و جناب آقای دکتر توکلی به عنوان نماینده تحصیلات تکمیلی کمال تشکر و قدردانی را دارم. از مسئول محترم آزمایشگاه بیوتکنولوژی سرکار خانم مهندس عظیمخانی سپاسگذارم.

و در پایان از تمامی همکلاسی‌ها و دوستان عزیزم خانم‌ها سیده مریم یوسف موسوی، ستاره دارایی، مهسا مکانیک، مریم عرفانمنش و آقایان محمد امین الماسی، محمد جواد رشیدابادی، سید محمد حسینی و علیرضا بابازاده نیز سپاسگذاری می‌کنم.

چکیده:

پنبه (*Gossypium hirsutum* L.) یکی از مهم‌ترین محصولات زراعی می‌باشد. امروزه مهندسی ژنتیک موجب به وجود آمدن گیاهانی شده است که نسبت به آفات و پاتوژن‌ها از مقاومت بالایی برخوردارند. با افزایش توسعه و کاربرد گیاهان تاریخته روش‌های تشخیص و شناسایی آن‌ها بسیار مهم می‌باشد. روش‌های مولکولی مختلفی از جمله PCR و Real time PCR برای تشخیص و شناسایی به کار می‌روند. اما این روش‌ها دارای محدودیت‌هایی مانند نیاز به تجهیزات گران آزمایشگاهی می‌باشند. اخیراً روشی سریع و حساس به نام تکثیر هم دمای وابسته به حلقه LAMP توسعه یافته است. در روش LAMP نیازی به واسرشته سازی الگو وجود ندارد و تکثیر تحت یک دما انجام می‌گیرد. به این دلیل به دستگاه‌های گران قیمت مانند ترموسایکلر نیازی ندارد. در تحقیق حاضر جهت مقایسه دو روش LAMP و PCR از پنبه تاریخته حاوی ژن (*CryIA(b)* و پنبه حاوی ژن *chi*) استفاده شد. با استفاده از آغازگرهای حلقوی تکثیر در مدت ۳۰ دقیقه و دمای ۶۵ درجه سانتی‌گراد انجام شد. همچنین نتیجه شد که این روش صد برابر از روش PCR حساس‌تر می‌باشد. با توجه به نتایج به دست آمده روش LAMP در مقایسه با PCR معمولی برای تشخیص تاریخته‌ها سریع‌تر و ارزان‌تر و اختصاصی‌تر و حساس‌تر است.

فهرست مطالب

صفحه	عنوان
فصل اول: مقدمه	
۱	۱-۱- مقدمه
۲	۱-۲- کشت جهانی گیاهان تاریخته
۳	۱-۳- چشم انداز آینده کشت گیاهان تاریخته
۴	۱-۴- اهمیت شناسایی گیاهان تاریخته
۵	۱-۵- روش تشخیصی PCR
۶	۱-۶- روش تشخیصی Real-time PCR
۷	۱-۷- روش تشخیصی LAMP
۸	۱-۸- اهداف تحقیق حاضر
فصل دوم: بررسی منابع	
۹	۲-۱- مهندسی ژنتیک پنبه
۱۰	۲-۲- سطح زیر کشت گیاهان تاریخته
۱۱	۲-۳- اهمیت شناسایی گیاهان تاریخته
۱۲	۲-۴- روش‌های ارزیابی و تشخیص گیاهان تاریخته
۱۲	۲-۵- روش‌های تشخیص تاریخته‌ها بر پایه DNA
۱۳	۲-۵-۱- بررسی روش PCR
۱۳	۲-۵-۲- بررسی روش Real-time PCR
۱۴	۲-۵-۳- روش تکثیر هم دمای وابسته به حلقه LAMP
۱۷	۲-۵-۳-۱- مزایای LAMP

عنوان

صفحه

۱۷	۲-۵-۳-۲- میزان حساسیت روش LAMP
۱۸	۲-۶- مواد لازم برای انجام روش LAMP
۱۸	۲-۶-۱- آنزیم <i>Bst</i> پلیمراز
۱۸	۲-۶-۱-۱- ویژگی‌های آنزیم <i>Bst</i> پلیمراز
۲۰	۲-۶-۲- بافر و $MgSO_4$
۲۰	۲-۶-۳- دزوکسی نوکلئوتید تری فسفات (dNTPs)
۲۱	۲-۶-۴- بتائین
۲۲	۲-۶-۵- آغازگرها
۲۲	۲-۶-۶- آغازگرهای حلقوی
۲۳	۲-۶-۷- طراحی آغازگر
۲۴	۲-۷- محدودیت روش LAMP
۲۵	۲-۸- مبانی علمی نحوه انجام واکنش LAMP
۲۵	۲-۸-۱- فاز مقدماتی واکنش LAMP
۲۹	۲-۸-۲- فاز اصلی واکنش LAMP
۳۲	۲-۹- روش‌های آشکارسازی در LAMP
۳۲	۲-۹-۱- روش‌های مشاهده‌ای
۳۲	۲-۹-۱-۱- تشخیص به وسیله کدورت سنجی
۳۴	۲-۹-۱-۲- تشخیص به وسیله رنگ‌های فلورسانسی
۳۴	۲-۹-۱-۳- تشخیص به وسیله مواد فلورسانس
۳۵	۲-۹-۱-۴- تشخیص به وسیله پلی اتیلن ایمین
۳۵	۲-۹-۲- روش الکتروفورز
۳۶	۲-۱۰- روش Real-time LAMP

عنوان

صفحه

۳۶ ۱۱- روشنگ RT-LAMP

فصل سوم: مواد و روش‌ها

۳۹	۱-۳- بذور گیاهان
۴۰	۲-۳- استخراج DNA
۴۱	۳-۳- تعیین کمیت و کیفیت DNA استخراج شده
۴۲	۴-۳- آغازگرها
۴۲	۴-۴-۱- آغازگرهای استفاده شده در PCR
۴۲	۴-۴-۲- آغازگرهای استفاده شده در Real-time PCR
۴۳	۴-۴-۳- آغازگرهای استفاده شده در LAMP
۴۴	۵-۳- انجام واکنش
۴۴	۵-۴-۱- انجام PCR
۴۶	۵-۴-۲- انجام Real-time PCR
۴۸	۵-۴-۳- انجام LAMP
۵۱	۶-۳- انجام الکتروفورز بر روی محصولات تولید شده
۵۱	۶-۴-۱- الکتروفورز محصول PCR روی ژل آگارز
۵۱	۶-۴-۲- الکتروفورز محصول LAMP روی ژل آگارز

فصل چهارم: نتایج و بحث

۵۳	۱-۴- کمیت و کیفیت DNA استخراج شده
۵۴	۲-۴- انجام PCR ژن‌های <i>chi</i> و <i>cryIAb</i>
۵۵	۳-۴- انجام Real-time PCR ژن‌های <i>chi</i> و <i>cryIAb</i>
۵۶	۴-۴- بهینه سازی فاکتورهای موثر در تست LAMP

عنوان

صفحه

۵۶	۴-۴-۱- بهینه سازی دمای مطلوب جهت انجام واکنش
۵۷	۴-۴-۲- بهینه سازی Betaine جهت انجام واکنش
۵۸	۴-۴-۳- بهینه سازی آنزیم <i>Bst</i> پلیمراز DNA
۵۹	۴-۴-۴- بهینه سازی رقت dNTPs
۶۰	۴-۴-۵- زمان انجام واکنش LAMP
۶۱	۴-۴-۶- انجام واکنش LAMP
۶۲	۴-۴-۷- تشخیص مشاهدهای از طریق کدورت سنجی
۶۳	۴-۴-۸- مقایسه اختصاصیت (LAMP با PCR)
۶۵	۴-۴-۹- مقایسه حساسیت (PCR با LAMP)
۶۶	۴-۴-۱۰- نتیجه گیری
۶۹	۴-۱۰- پیشنهادات
۷۱	فهرست منابع

فهرست جداول

۳۹	جدول ۱-۳ معرفی نمونه‌های گیاهی مورد بررسی به تفکیک لاین، نسل، نوع ژن و عمل مورد نظر
۴۲	جدول ۲-۳ لیست توالی آغازگرهای استفاده شده در PCR برای ژن‌های <i>chi</i> و <i>cryIAb</i>
۴۳	جدول ۳-۳ لیست توالی آغازگرهای استفاده شده در Real-time PCR برای <i>chi</i> و <i>cryIAb</i>
۴۳	جدول ۴-۳ لیست توالی آغازگرهای استفاده شده در LAMP برای ژن‌های <i>chi</i> و <i>cryIAb</i>
۴۵	جدول ۵-۳ زمان و دمای لازم جهت انجام چرخه‌های دمایی در PCR برای ژن <i>cryIAb</i>
۴۵	جدول ۶-۳ زمان و دمای لازم جهت انجام چرخه‌های دمایی در PCR برای ژن <i>chi</i>
۴۶	جدول ۷-۳ مواد مورد استفاده جهت انجام PCR برای ژن‌های <i>chi</i> و <i>cryIAb</i>

عنوان

صفحه

۴۷	جدول ۳-۸ مواد مورد استفاده در واکنش Real-timr PCR برای ژن‌های <i>chi</i> و <i>cryIAb</i>
۴۷	جدول ۳-۹ زمان و دمای لازم جهت انجام Real-timr PCR برای ژن <i>cryIAb</i>
۴۸	جدول ۳-۱۰ زمان و دمای لازم جهت انجام Real-timr PCR برای ژن <i>chi</i>
۴۹	جدول ۳-۱۱ مواد مورد استفاده در واکنش LAMP برای ژن <i>cryIAb</i>
۵۰	جدول ۳-۱۲ مواد مورد استفاده در واکنش LAMP برای ژن <i>chi</i>

فهرست اشکال

۲۲	شکل ۲-۱ نمایش آغازگرها و ژن هدف در واکنش LAMP
۲۳	شکل ۲-۲ نمایش شماتیک مکانیسم عمل آغازگرهای حلقوی در واکنش LAMP
۲۶	شکل ۲-۳ مرحله اول
۲۶	شکل ۲-۴ مرحله دوم
۲۷	شکل ۲-۵ مرحله سوم
۲۷	شکل ۲-۶ مرحله چهارم
۲۸	شکل ۲-۷ مرحله پنجم
۲۹	شکل ۲-۸ مرحله ششم
۲۹	شکل ۲-۹ مرحله هفتم
۳۰	شکل ۲-۱۰ مرحله هشتم
۳۹	شکل ۲-۱۱ مرحله هشتم تا یازدهم
۴۴	شکل ۳-۱ توالی اسید نوکلئیک ژن‌های <i>chi</i> و <i>cryIAb</i> مورد استفاده در طراحی آغازگرهای LAMP
۵۳	شکل ۴-۱ تعیین کیفیت و کمیت DNA ژنومی پنبه حاوی ژن <i>cryIAb</i> با ژل آگارز یک درصد
۵۳	شکل ۴-۲ تعیین کیفیت و کمیت DNA ژنومی پنبه حاوی ژن <i>chi</i> با ژل آگارز یک درصد

عنوان

صفحه

- شکل ۴-۳ انجام واکنش PCR با ژن *cryIAb* ۵۴
- شکل ۴-۴ انجام واکنش PCR با ژن *chi* ۵۴
- شکل ۴-۵ انجام واکنش Real-time PCR با ژن *cryIAb* ۵۵
- شکل ۴-۶ انجام واکنش Real-time PCR با ژن *chi* ۵۵
- شکل ۴-۷ الکتروفورز محصول LAMP جهت انتخاب دمای موثر برای انجام واکنش ۵۶
- شکل ۴-۸ الکتروفورز محصول LAMP جهت انتخاب رقت مناسب ۵۷
- شکل ۴-۹ الکتروفورز محصول LAMP جهت انتخاب رقت مناسب آنزیم *Bst* DNA پلیمراز ۵۸
- شکل ۴-۱۰ الکتروفورز محصول LAMP جهت انتخاب رقت مناسب dNTPs ۵۹
- شکل ۴-۱۱ تعیین زمان تکثیر در واکنش LAMP با استفاده از ژن *cryIAb* ۶۰
- شکل ۴-۱۲ انجام واکنش LAMP با ژن *cryIAb* ۶۱
- شکل ۴-۱۳ انجام واکنش LAMP با ژن *chi* ۶۲
- شکل ۴-۱۴ نمایش کدورت سنجی بعد از انجام واکنش LAMP ۶۳
- شکل ۴-۱۵ مقایسه اختصاصیت (Specificity) PCR و LAMP با ژن *cryIAb* ۶۴
- شکل ۴-۱۶ مقایسه اختصاصیت (Specificity) PCR و LAMP با ژن *chi* ۶۴
- شکل ۴-۱۷ مقایسه حساسیت (Sensitivity) PCR با LAMP ۶۵

فصل اول:

مقدمه

۱-۱. مقدمه

امروزه علم مهندسی ژنتیک در پزشکی، تولید سوخت، کشاورزی و تولید غذا کاربرد دارد. در زمینه بیوتکنولوژی کشاورزی، مهندسی ژنتیک راههای جدیدی را پیش روی بشر گشوده است که او را قادر می‌سازد گیاهانی با خصوصیات جدید تولید نماید. موجود تغییر یافته ژنتیکی^۱ عموماً به صورت ارگانیسم زنده‌ای که ریخته ژنتیکی آن با مهندسی ژنتیک تغییر یافته است، تعریف می‌شود. در عرصه کشاورزی و محیط زیست به منظور تولید گیاهان مقاوم به آفات و بیماری‌ها و تولید محصول به روش مهندسی ژنتیک قدمهای بسیار مهمی برداشته شده است، به طوری که کشورهای آمریکا، کانادا، آرژانتین و چین ذرت، گندم، برنج، پنبه، سویا و کدوی مقاوم به علف کش‌ها، قارچ‌ها و ویروس‌ها و هم چنین محصولات با بازدهی غذایی بالاتر تولید کرده‌اند (یانگ^۲، ۲۰۰۲).

۱-۲. کشت جهانی گیاهان تراریخته

در نتیجه بهره‌وری بیشتر، منافع اقتصادی، رفاهی و زیست محیطی مستمر و پایدار ناشی از کشت محصولات تراریخته، در سال ۲۰۰۹ رکورد ۱۴ میلیون کشاورز بزرگ و خرد پا در ۲۵ کشور جهان که ۱۳۴ میلیون هکتار را به زیرکشت محصولات تراریخته برداشت، بر جای گذاشته شد که رشدی معادل هفت درصد را نسبت به سال ۲۰۰۸ نشان می‌دهد. رشد ۸۰ برابری مساحت زیر کشت محصولات تراریخته نسبت به سال ۱۹۹۶ بی‌سابقه بوده و موجب می‌شود تا کشت محصولات تراریخته به عنوان سریع‌ترین فناوری مورد پذیرش در تاریخ اخیر کشاورزی باشد. در سال ۲۰۰۹ در مورد چهار محصول تراریخته اصلی تجاری سازی شده یعنی ذرت،

^۱ Genetically Modified Organism (GMO)

^۲ Yang.

سویا، کلزا و پنبه رکورد جدیدی گزارش شد. برای اولین بار بیش از سه چهارم سویا ای تولید شده در جهان تاریخته است. کل مساحت زیر کشت سویا در دنیا ۹۰ میلیون هکتار است. سطح زیر کشت پنبه در دنیا ۳۳ میلیون هکتار است که نیمی از این میزان به تولید پنبه تاریخته اختصاص یافت. همچنین از کل ۱۵۸ میلیون هکتار سطح زیر کشت ذرت در دنیا یک چهارم به تولید محصول تاریخته اختصاص یافته است و کلزا ای تاریخته به بیش از یک پنجم سطح زیر کشت جهانی این محصول رسید^(۱).

۱-۳. چشم انداز آینده کشت گیاهان تاریخته

موج جدیدی از محصولات تاریخته بین سالهای ۲۰۱۰ تا ۲۰۱۵ در راه است. در این راستا لازم است تا اولویت اول بر کارآمد کردن سیستم‌های نظارتی مناسب مسئولانه، ارزان و به هنگام متمنکر شود. کشت محصولات تاریخته در دنیا در دومین دهه تجاری سازی این محصولات از سال ۱۹۹۶ تا ۲۰۱۵ از نظر سطح زیر کشت، تعداد کشورها و کشاورزانی که این محصولات را کشت خواهند کرد، دو برابر خواهد شد. ضمن آنکه محصولات تاریخته جدید و مناسبی برای تامین اولویتهای جامعه جهانی به ویژه در کشورهای در حال توسعه آسیا، آمریکای لاتین و آفریقا به طور مستمر و فزاینده تامین خواهد شد^(ISAAA).

^۱ International Service for the Acquisition of Agri-biotech Applications

۱-۴. اهمیت شناسایی گیاهان تاریخته

در سال های اخیر پیشرفت های مهندسی ژنتیک در ایجاد موجودات تغییر یافته ژنتیکی باعث ورود گسترده محصولات این فناوری و به خصوص گیاهان تاریخته به بازار مصرف شده است. این موضوع احتمال دارد اثراتی در محیط، تنوع زیستی و سلامتی انسان داشته باشد. این امر نگرانی های سازمان های دولتی و عامه مردم را در نقاط مختلف جهان، درمورد استفاده از این محصولات در پی داشته است. اروپا، آمریکا، ژاپن، کانادا و کشورهای دیگر در سراسر دنیا کنترل های ایمنی مربوط به غذاهای تاریخته را که قصد ورود به بازار را دارند تدارک دیده اند. تا به حال در اتحادیه اروپا چهار چوب وسیعی از موارد امنیتی، جنبه های مختلف از رهاسازی گیاهان تاریخته گرفته تا محصولات نهایی حاصل از آن گیاهان را کنترل می کند. توانایی شناسایی تاریخته ها یک امر ضروری می باشد (لی و همکاران^۱، ۲۰۰۹).

در همین راستا روش های تشخیصی مختلفی مانند PCR، LAMP، Real-time PCR ابداع شده اند تا بتوانند محصولات تاریخته را ردیابی کنند.

¹ Lee et al.

۱-۵. روش تشخیصی PCR

روشی که اخیراً "برای آنالیز گیاهان تاریخته بسیار استفاده می شود، تکنیک PCR می باشد. گرچه این روش دارای مزایای بسیاری است اما دارای محدودیت‌هایی نیز می باشد که می‌توان به این موارد اشاره نمود:

۱- استفاده از چرخه‌های حرارتی جهت تکثیر (۳۰ تا ۴۰ چرخه) که زمان زیادی را می طلبد.

۲- استفاده از دستگاه ترموسایکلر که گران است.

۳- روش‌های آشکارسازی و تشخیص محصول PCR، که عمدتاً^۱ با مشکلاتی نظیر استفاده از مواد سمی و خطرناک مثل اتیدیوم بروماید همراه است (الیور و همکاران^۲، ۲۰۰۲ و فیگارو - بوسی^۳ و همکاران، ۱۹۹۹).

اگر چه روش‌های مبتنی بر PCR روش‌های حساس و سریعی هستند، اما محدودیت‌های ذکر شده موجب گردیده تا این روش‌ها تنها در آزمایشگاه‌های مجهر که دارای افراد متخصص در این زمینه‌اند به کار گرفته شوند.

¹Oliveira *et al.*

²Figueroa-Bossi *et al.*

۱-۶ روش Real-time PCR

استفاده از دستگاه ترموسایکلر و ژل گذاری در PCR محدودیت‌هایی را جهت به کارگیری این روش در آزمایشات صحرایی و مزرعه‌ای ایجاد می‌کند. دانشمندان تلاش بسیاری را جهت حذف این محدودیت‌ها نموده‌اند که از جمله این تلاش‌ها ابداع روش Real-time PCR می‌باشد که سبب حذف مورد ژل گذاری گردیده و با استفاده از آغازگرهای نشاندار با مواد فلورسنت و بهره‌گیری از دستگاه فلوریمتر همزمان با انجام فرایند تکثیر ژن در دستگاه چرخه حرارتی، تشخیص حضور محصول به طور هم زمان صورت می‌گیرد.

۱-۷ روش تشخیصی^۱ LAMP

با توجه به موارد ذکر شده نیاز به روشی ساده با کارایی بالاتر است تا بتواند محدودیت‌های روش‌های پیشین را مرتفع نماید و در آزمایشگاه‌های عادی و کوچک حتی توسط افراد غیر متخصص نیز قابل انجام باشد. روش جدیدی جهت تکثیر اسیدهای نوکلئیک به نام تکثیر هم دمای وابسته به حلقه (LAMP)، توسط نوتومی و همکاران^۲ (۲۰۰۰) معرفی گردید که واحد این مشخصات است.

- ۱ DNA با کارایی و سرعت بالا به صورت اختصاصی در یک دما تکثیر می‌شود.
- ۲ از ۴ یا ۶ آغازگر استفاده می‌شود که در مجموع شش یا هشت ناحیه ژنی از DNA هدف را مورد شناسایی قرار می‌دهند، که همین امر باعث اختصاصیت بسیار بالای این روش می‌گردد و طی فرایند پیوسته و دنباله‌داری با تشکیل نواحی سنجاق سری در دمای ۶۵-۶۰ درجه

¹ Loop Mediated Isothermal Amplification

² Notomi *et al.*

فصل اول: مقدمه

سانتی‌گراد و استفاده از یک آنزیم DNA پلی‌مراز مقاوم به حرارت با خاصیت جایگزینی رشته تکثیر می‌یابد (نوتومی و همکاران، ۲۰۰۰).

۳- کارایی تکثیر در روش LAMP بسیار بالاست و قادر است مقدار اندکی از DNA (حتی کمتر از شش کپی) را تا 10^{10} کپی تکثیر نماید.

۴- امکان آشکارسازی نتیجهنهایی واکنش بر اساس کدر شدن محیط عمل واکنش که به واسطه آزاد شدن پیروفسفات از dNTP‌ها و ترکیب آن‌ها با یون‌های منیزیم در حین واکنش ایجاد می‌گردد، امکان آنالیز نتایج را آسان می‌نماید که این مورد در بین تمام روش‌های مولکولی تکثیر DNA بی‌نظیر است (موری و همکاران^۱، ۲۰۰۱).

۱-۱. اهداف تحقیق حاضر

با توجه به اهمیتی که شناسایی گیاهان ترا ریخته دارند، بر آن شدیدم تا روشی را ارائه دهیم که در آزمایشگاه‌های نه چندان پیشرفته هم قابل انجام باشد. در مواردی مانند گمرک که امکان به کارگیری وسایل مجهر نیست، روش LAMP می‌تواند روش کارایی در ارزیابی محصولات وارداتی باشد.

^۱ Mori *et al.*

فصل دوم:

بررسی منابع