

کد رهگیری ثبت پروپوزال: ۱۰۳۳۶۰۹

کد رهگیری ثبت پایان نامه: ۲۱۰۸۵۹۵

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

کلیه امتیازهای این پایان‌نامه به دانشگاه بوعلی سینا تعلق دارد. در صورت استفاده از تمام یا بخشی از مطالب این پایان‌نامه در مجلات، کنفرانس‌ها و یا سخنرانی‌ها، باید نام دانشگاه بوعلی سینا یا استاد راهنمای پایان‌نامه و نام دانشجو با ذکر مأخذ و ضمن کسب مجوز کتبی از دفتر تحصیلات تکمیلی دانشگاه ثبت شود. در غیر این صورت مورد پیگرد قانونی قرار خواهد گرفت. درج آدرس‌های ذیل در کلیه مقالات خارجی و داخلی مستخرج از تمام یا بخشی از مطالب این پایان‌نامه در مجلات، کنفرانس‌ها و یا سخنرانی‌ها الزامی می‌باشد.

....., Bu-Ali Sina University, Hamedan, Iran.

مقالات خارجی

..... گروه، دانشکده، دانشگاه بوعلی سینا، همدان.

مقالات داخلی



دانشکده کشاورزی
گروه آموزشی بیوتکنولوژی

پایان نامه برای دریافت درجه کارشناسی ارشد در رشته مهندسی کشاورزی گرایش بیوتکنولوژی

عنوان:

بهینه‌سازی انتقال ژن به ریشه‌های مویین گیاه شیرین بیان با استفاده از
آگروباکتریوم ریزوژنز حامل ژن گزارشگر *gus*

اساتید راهنما:

دکتر اصغر میرزایی اصل

دکتر خسرو پیری

نگارش:

خدیجه سپه‌وند

۲۴ بهمن ۱۳۹۱

بارالهـا!

در پیشگاه تو ایستاده‌ام،

و دست هایم را به سوی تو بلند کرده‌ام،

آگاهم که در بندگی ات کوتاهی نموده و در فرمانبری ات سستی کرده‌ام،

اگر راه حیا را می پیمودم از خواستن و دعا کردن می ترسیدم ...

ولــــی ...

یـزدانـا!

تو به من آموختی پیروزی یعنی خواستن

تو به من آموختی که غیرممکن را باید از قاموس ها محو کرد

پس ...

تو را همیشه پاس گذارم به پاس نعمات بی دریغت.

تقدیم به آنان که دعای خیرشان بدرقه‌ی راهم بود؛

پدر و مادر عزیزم

که وجودم برایشان همه رنج است و وجودشان برایم همه مهر... .

شانه‌هایم خمیده محبت و صداقتشان است

و من در قالب این وجود همیشه می‌نوشان

استاد گرامی‌م

به نشانی حق‌شناسی اندکی در برابر محبت‌های بی‌دینشان... .

برادران و خواهرانم

که خداوند نعمت وجودشان را مایه آسایش و آرامشم قرار داده

و وجود کرم دوستانم که

از هر آنچه می‌خواستم بی‌نیازم نمودند.

ساینامہ

سپاس بی حد پروردگار را کہ زیور خرد بر تن آدمی ارزانی داشت تا حصول رہ شریف آدمیت را بہ دانش آموزی و تجربہ اندوزی استوار نماید. چون نیک آموخت دیگران را نیکی بخشد و خیر روا دارد. این ہمہ را در وجود عزیزانی یافتیم کہ راہنمایی صدیق در آمادہ سازی اثر حاضر بودند.

پروردگار بہ تمامی کسانی کہ کاستی ہایم را صبورانہ چشم پوشی نمودند و دانستہ و ندانستہ بہ من نکتہ ہا آموختند، آنچہ را عطا فرما کہ شایستہ ایشان است.

اوج سپاسم را بہ محضر استاد کرامت قدرم، جناب آقای دکتر اصغر میرزایی اصل تقدیم می دارم کہ وجودشان بی بیچ گفتنی تفسیر واژہ ہای خوبی و انسانیت است و زحمات بی دریغشان جبران نپذیرد. انجام این تحقیق را مرہون راہنمایی ہای ارزندہ و زحمات بی شائبہ ایشان می دانم، با ہمین وارثان نارسا کہ ابزار کار روزمرگی اند مراتب سپاسم تقدیم بہ حضور مستغنی شان.

با تشکر فراوان از راہنمایی ہای صادقانہ استاد فرزاد و کرامت قدرم جناب آقای دکتر خسرو سپیری کہ حضورشان در تمامی مراحل این پژوهش مایہ دلگرمی بود.

و باشکر عمیق از اساتید کرامی، جناب آقای دکتر علی دبحو و جناب آقای دکتر هدایت باقری که داوری پایان نامه را بعهده

داشتند و از دانش، شعور و حضورشان لبریزم نمودند.

از سرکار خانم احمدی به پاس بهرایی و همدلی بی دریغشان قدردانی میکنم.

و از بهرایی و بهکاری همه دوستان خوبم در گروه باغبانی و خاکشناسی و بهکلاسی های مهربانم صمیمانه سپاسگزارم.



عنوان:

بهینه سازی انتقال ژن به ریشه های مویین گیاه شیرین بیان با استفاده از *آگروباکتریوم ریزوژنز* حامل ژن گزارشگر *gus*

نام نویسنده: خدیجه سپه وند

نام اساتید راهنما: دکتر اصغر میرزایی اصل و دکتر خسرو پیری

نام اساتید مشاور:

دانشکده: کشاورزی

گروه آموزشی: بیوتکنولوژی

رشته تحصیلی: مهندسی کشاورزی

گرایش تحصیلی: بیوتکنولوژی

مقطع تحصیلی: کارشناسی ارشد

تاریخ تصویب پروپوزال: ۱۳۹۰/۸/۲۲

تاریخ دفاع: ۱۳۹۱/۱۱/۲۴

تعداد صفحات: ۱۰۹

چکیده:

شیرین بیان یکی از گیاهان دارویی مهم در جهان است. ریشه شیرین بیان حاوی ساپونین تری ترین های فعال می باشد. گلیسیریزین و محصولات هیدرولیز آن، اهمیت زیادی در صنعت دارویی و محصولات غذایی دارند. بسیاری از گونه های گیاهی به *آگروباکتریوم ریزوژنز* حساس می باشند و تلقیح آنها با این باکتری منجر به القای ریشه های مویین می گردد. با استفاده از کشت ریشه های مویین، ممکن است میزان متابولیت های ثانویه افزایش یابد. تولید پروتئین های نو ترکیب در ریشه های مویین و دستکاری ژنتیکی در مسیر متابولیت های ثانویه برای افزایش ماده موثره در این گیاه نیازمند بهینه سازی انتقال ژن می باشد. به این منظور ژن گزارشگر *gus* با استفاده از *آگروباکتریوم ریزوژنز* به گیاه شیرین بیان منتقل شد. برای بررسی میزان تراریختی و تولید ریشه های مویین در گیاه شیرین بیان، شش سویه باکتری *آگروباکتریوم ریزوژنز* شامل A4, AR15834 و D7, A7, MSU, AR15834 مورد استفاده قرار گرفت. ریشه های مویین از ریزنمونه های برگ ۲۱ روزه، ۳-۴ هفته پس از تلقیح با باکتری مشاهده شدند. بین سویه های مختلف از نظر میزان تراریختی در گیاه شیرین بیان اختلاف معنی داری وجود داشت. میانگین تولید ریشه های مویین (فراوانی تراریختی) توسط سویه AR15834 به میزان ۴۲ درصد بود که بیشترین درصد تراریختی را نسبت به سایر سویه ها نشان داد. همچنین میزان رشد و اندازه ریشه های مویین تولید شده توسط سویه های AR15834 و D7 نسبت به سویه های دیگر بیشتر بود. همچنین برای اولین بار، گیاهچه های بذری ۳-۵ روزه که محور زیرلپه آن ها زخمی شده بود، برای تولید ریشه های مویین در گیاه شیرین بیان مورد استفاده قرار گرفتند. تولید ریشه ها در محل زخم در گیاهچه ها، ۵-۷ روز پس از تلقیح مشاهده شد و همه گیاهچه ها، ریشه مویین تولید نمودند. گیاهچه های بذری ۳-۵ روزه به عنوان مناسب ترین ریزنمونه برای تراریختی شیرین بیان با *آگروباکتریوم ریزوژنز* معرفی شدند که از مزایای آن سرعت رشد و فراوانی بالای تراریختی است. ریشه های تراریخت در اثر هم کشتی گیاهچه های بذری ۳-۵ روزه با باکتری AR15834 حامل پلاسمید PBI121 حاوی ژن های بتاگلوکورونیداز و مقاومت به کانامایسین به عنوان ژن گزارشگر و نشانگر انتخابی به دست آمدند. از غلظت ۲۵ میلی گرم در لیتر کانامایسین برای گزینش گیاهان تراریخت استفاده شد. حضور و بیان ژن های انتقال یافته در گیاهان تراریخت توسط سنجش هیستوشیمیایی *GUS* و واکنش PCR تایید شد. فراوانی تراریختی در حدود ۹۰-۸۰ درصد تعیین شد. همچنین پلاسمید PCAMBIA3301 حاوی ژن گزارشگر *gus* اینترون دار از باکتری *E.Coli* به سویه AR15834 و D7 *آگروباکتریوم ریزوژنز* منتقل گردید و با روش بهینه شده، ریشه های مویین بیان کننده ژن *gus* اینترون دار بدست آمد. در این تحقیق تولید گیاهان کامپوزیت با استفاده از *آگروباکتریوم ریزوژنز* در گیاه شیرین بیان انجام شد که گیاهی با ریشه های مویین و اندام هوایی غیر تراریخت است. بیان ژن گزارشگر *gus* نیز در این گیاهان مشاهده شد.

واژه های کلیدی: شیرین بیان، *آگروباکتریوم ریزوژنز*، ریشه های مویین، ژن گزارشگر *gus*، گیاه کامپوزیت

مقدمه.....	۱
۱- بررسی منابع	
۱-۱- بیوتکنولوژی.....	۶
۱-۱-۱- بیوتکنولوژی گیاهی.....	۶
۲-۱- بیوتکنولوژی و گیاهان دارویی.....	۷
۱-۲-۱- کشت بافت.....	۷
۲-۲-۱- مهندسی ژنتیک.....	۸
۳-۲-۱- نشانگرهای مولکولی.....	۸
۳-۱- تراریختی ژنتیکی.....	۹
۱-۳-۱- وضعیت محصولات تراریخته در جهان.....	۹
۴-۱- انتقال ژن.....	۱۰
۱-۴-۱- تاریخچه‌ی انتقال ژن.....	۱۰
۲-۴-۱- روش‌های انتقال ژن.....	۱۱
۵-۱- انتقال ژن با واسطه آگروباکتریوم.....	۱۲
۱-۵-۱- کاربرد تراریختی با واسطه آگروباکتریوم.....	۱۲
۲-۵-۱- معرفی آگروباکتریوم.....	۱۳
۲-۵-۱- آگروباکتریوم ریزوژنر.....	۱۴
۳-۵-۱- سیستم ناقل‌های دوگانه.....	۱۹
۶-۱- ریشه‌های مویین.....	۲۰
۱-۶-۱- تعریف ریشه‌های مویین.....	۲۰
۲-۶-۱- ویژگی‌ها و مزایای کشت ریشه‌های مویین.....	۲۲
۳-۶-۱- کاربرد ریشه‌های مویین.....	۲۲
۴-۶-۱- تایید تراریختی در ریشه‌های مویین.....	۲۵
۵-۶-۱- عوامل موثر بر ایجاد ریشه‌های مویین.....	۲۶

۷-۱- تولید گیاهان مرکب با استفاده از آگروباکتریوم ریزوژنز.....	۲۷
۸-۱- عوامل موثر بر بیان ژن‌های انتقال یافته.....	۲۸
۹-۱- ژن‌های نشانگر.....	۲۹
۱-۹-۱- نشانگرهای گزارشگر.....	۲۹
۲-۹-۱- نشانگرهای گزینشگر.....	۳۱
۱۰-۱- گیاهان دارویی.....	۳۲
۱-۱۰-۱- تاریخچه گیاهان دارویی.....	۳۲
۲-۱۰-۱- اهمیت گیاهان دارویی.....	۳۳
۳-۱۰-۱- اهمیت اقتصادی گیاهان دارویی.....	۳۴
۱۱-۱- شیرین بیان.....	۳۵
۱-۱۱-۱- گیاهشناسی.....	۳۵
۲-۱۱-۱- خواص دارویی و ترکیبات شیمیایی.....	۳۵
۲-۱۱-۱- منشاء و دامنه انتشار.....	۳۷
۱۲-۱- مروری بر تحقیقات پیشین در گیاه شیرین بیان.....	۳۸
۲- مواد و روش‌ها.....	۴۱
۱-۲- مواد مورد استفاده.....	۴۱
۱-۱-۲- مواد گیاهی.....	۴۱
۲-۱-۲- مواد شیمیایی.....	۴۱
۳-۱-۲- باکتری.....	۴۱
۲-۲- کشت باکتری.....	۴۲
۳-۲- تهیه استوک از باکتری.....	۴۳
۴-۲- استخراج پلاسمید از باکتری <i>E. coli</i>	۴۳
۵-۲- تعیین کمیت و کیفیت DNA پلاسمیدی استخراج شده.....	۴۶
۱-۵-۲- اسپکتروفتومتری.....	۴۶

۲-۵-۲- الکتروفورز ژل	۴۷
۲-۶-۱- انتقال پلاسمید PCAMBIA3301 به آگروباکتریوم ریزوژنر	۴۸
۲-۶-۱- تهیه آگروباکتریوم ریزوژنر مستعد پذیرش DNA خارجی	۴۸
۲-۶-۲- وارد کردن DNA خارجی به داخل سلولهای آگروباکتریوم مستعد پذیرش DNA خارجی	۴۸
۲-۷-۱- تایید تراریختی آگروباکتریوم ریزوژنر	۴۹
۲-۷-۱- تایید تراریختی آگروباکتریوم ریزوژنر با استفاده از کلونی PCR	۴۹
۲-۷-۲- آغازگرهای مورد استفاده برای واکنش PCR	۴۹
۲-۷-۳- برنامه واکنش زنجیرهای پلیمرز	۵۰
۲-۷-۴- تایید تراریختی باکتری با استفاده از آزمون هیستوشیمیایی <i>gus</i>	۵۱
۲-۸-۱- کشت بذور شیرین بیان برای تولید گیاهچه های استریل	۵۲
۲-۸-۱- تهیه محیط کشت MS	۵۲
۲-۸-۲- آماده سازی ظروف برای کشت بذور بر روی کاغذ صافی مرطوب	۵۴
۲-۹-۱- القاء ریشه های موین با استفاده از آگروباکتریوم ریزوژنر	۵۴
۲-۹-۱- تهیه سوسپانسیون باکتری آگروباکتریوم ریزوژنر	۵۴
۲-۹-۲- تهیه ریز نمونه گیاهی از شیرین بیان	۵۵
۲-۱۰-۱- القاء ریشه های موین در گیاه شیرین بیان	۵۵
۲-۱۰-۱- تلقیح ریز نمونه های برگ شیرین بیان با استفاده از آگروباکتریوم ریزوژنر	۵۵
۲-۱۰-۲- بهینه سازی نوع سویه باکتری برای تراریختی شیرین بیان	۵۶
۲-۱۰-۳- تلقیح نمونه های گیاهچه ۳-۵ روزه با آگروباکتریوم ریزوژنر	۵۶
۲-۱۱- بررسی میزان رشد و مقدار وزن تر و وزن خشک ریشه های حاصل از تلقیح گیاهچه های ۳-۵ روزه و ریشه های طبیعی	۵۷
۲-۱۲- تولید ریشه های موین تراریخت از نمونه های گیاهچه ۳-۵ روزه	۵۷
۲-۱۳- بررسی مقاومت به آنتی بیوتیک	۵۸
۲-۱۴- تولید گیاهان کامپوزیت با استفاده از آگروباکتریوم ریزوژنر	۵۸

۵۹.....	۱۵-۲- استخراج DNA ژنومی گیاه.....
۶۲.....	۱۶-۲- تعیین کمیت و کیفیت DNA ژنومی استخراج شده.....
۶۲.....	۱۷-۲- تایید وجود ژن <i>rolB</i> در ریشه های تراریخت با استفاده از PCR.....
۶۴.....	۱۸-۲- سنجش هیستوشیمیایی <i>gus</i> ریشه های موین تراریخت.....
۶۵.....	۱۹-۲- آنالیز گیاهان تراریخت با استفاده از PCR.....
۶۷.....	۳- نتایج و بحث.....
۶۷.....	۱-۳- استخراج پلاسمید PCAMBIA3301 از باکتری <i>E.coli</i>
۶۷.....	۳-۱-۱- تعیین کیفیت DNA پلاسمیدی با استفاده از اسپکتروفتومتری.....
۶۷.....	۳-۱-۲- تعیین کیفیت DNA پلاسمیدی با استفاده از الکتروفورز.....
۶۸.....	۳-۲- تراریختی سوبه های آگروباکتریوم با پلاسمید PCAMBIA3301.....
۶۹.....	۳-۳- تایید تراریختی آگروباکتریوم ریزوژنر.....
۶۹.....	۳-۳-۱- تایید تراریختی آگروباکتریوم ریزوژنر با استفاده از کلونی PCR.....
۶۹.....	۳-۳-۲- تایید تراریختی باکتری با استفاده از آزمون هیستوشیمیایی <i>gus</i>
۷۰.....	۳-۴-۱- القاء ریشه های موین در گیاه شیرین بیان.....
۷۰.....	۳-۴-۲- القا ریشه های موین در ریزنمونه برگ گیاه شیرین بیان.....
۷۳.....	۳-۴-۳- تاثیر سوبه های مختلف آگروباکتریوم ریزوژنر بر میزان تولید ریشه های موین در شیرین بیان.....
۷۶.....	۳-۴-۴- القاء ریشه های موین به نمونه های گیاهچه بذری گیاه شیرین بیان.....
۸۰.....	۳-۵- تفاوت های مورفولوژیکی ریشه های موین حاصل از گیاهچه های ۵ روزه و ریشه های شاهد.....
	۳-۶- مقایسه میزان رشد و مقدار وزن تر و وزن خشک ریشه های موین حاصل از تلقیح گیاهچه های ۳-۵ روزه و ریشه های طبیعی.....
۸۱.....	۳-۷- تولید ریشه های موین تراریخت حاوی ژن گزارشگر <i>gus</i> از گیاهچه های ۳-۵ روزه.....
۸۳.....	۳-۸- بررسی مقاومت به آنتی بیوتیک.....
۸۵.....	۳-۹- اثبات تراریختی ریشه های موین از طریق PCR.....
۸۵.....	۳-۹-۱- استخراج DNA ژنومی گیاه.....

۳-۹-۲- تایید وجود ژن <i>rolB</i> در ریشه‌های تراریخت با استفاده از PCR.....	۸۶
۳-۱۰-۱- سنجش هیستوشیمیایی <i>gus</i> ریشه‌های موین تراریخت.....	۸۷
۳-۱۱-۱- آنالیز گیاهان تراریخت با استفاده از PCR.....	۹۱
۳-۱۲-۱- تولید گیاهان کامپوزیت با استفاده از آگروباکتریوم ریزوزنتر.....	۹۲
۳-۱۳-۱- سنجش هیستوشیمیایی <i>gus</i> گیاهان کامپوزیت تراریخت.....	۹۵
بحث نهایی.....	۹۷
پیشنهادات.....	۹۸
منابع.....	۱۰۰

جدول ۱-۱- ژن‌های مورد استفاده به عنوان نشانگر گزارشگر و نحوه شناسایی آنها	۳۰
جدول ۱-۲- ژن‌های نشانگر گزینشگر مورد استفاده در انتقال ژن	۳۱
جدول ۱-۲- ترکیبات محیط کشت LB مایع	۴۳
جدول ۲-۲- غلظت آنتی بیوتیک‌های مورد استفاده در کشت باکتری	۴۳
جدول ۲-۳- محلول شماره I برای استخراج پلاسمید	۴۵
جدول ۲-۴- محلول شماره II برای استخراج پلاسمید	۴۵
جدول ۲-۵- محلول شماره III برای استخراج پلاسمید	۴۶
جدول ۲-۶- ترکیبات لازم برای تهیه بافر TE	۴۶
جدول ۲-۷- ترکیبات لازم برای تهیه بافر TBE 5X مورد نیاز برای الکتروفورز	۴۷
جدول ۲-۸- آغازگرهای مورد استفاده برای ژن <i>bar</i>	۵۰
جدول ۲-۹- مواد مورد نیاز برای یک واکنش ۲۵ میکرولیتری PCR	۵۰
جدول ۲-۱۰- برنامه PCR جهت تکثیر قطعه ژن <i>gus</i> و ژن <i>bar</i>	۵۱
جدول ۲-۱۱- ترکیبات محلول‌های ذخیره‌های محیط کشت MS	۵۳
جدول ۲-۱۲- مقادیر مورد نیاز برای تهیه یک لیتر محیط MS	۵۴
جدول ۲-۱۳- توالی آغازگرهای ژن <i>rolB</i>	۶۳
جدول ۲-۱۴- مواد مورد نیاز برای یک واکنش ۲۵ میکرولیتری PCR	۶۳
جدول ۲-۱۵- برنامه PCR برای تکثیر قطعه ژن <i>rolB</i>	۶۴
جدول ۲-۱۶- توالی آغازگرهای مورد نیاز برای ژن <i>gus</i>	۶۵
جدول ۳-۱- جدول تجزیه واریانس تراریختی سویه‌های آگروباکتریوم ریزوژنر در شیرین بیان	۷۴
جدول ۳-۲- مقایسه ریشه‌های موین حاصل از گیاهچه‌های ۳-۵ روزه و ریشه‌های طبیعی	۸۱
جدول ۳-۳- نتایج آزمون t مستقل برای مقایسه میانگین وزن خشک ریشه‌های موین و ریشه‌های شاهد	۸۱
جدول ۳-۴- نتایج آزمون t مستقل برای مقایسه میانگین وزن تر ریشه‌های موین و ریشه‌های شاهد	۸۲

- شکل ۱-۱- ساختار پلاسمید Ri در آگروباکتریوم ریزوژنر (چاندر، ۲۰۱۲)..... ۱۶
- شکل ۱-۲- مدلی از تعاملات مولکولی در طول انتقال ژن به سلول‌های گیاهی توسط آگروباکتریوم (تترفرا و سیتوسکی، ۲۰۰۲)..... ۱۸
- شکل ۱-۳- نمایش شماتیک از سیستم ناقل دوگانه (سایت کمیا)..... ۱۹
- شکل ۱-۴- تولید ریشه‌های موین توسط آگروباکتریوم ریزوژنر (گیلون و همکاران، ۲۰۰۶)..... ۲۱
- شکل ۱-۵- کاربرد کشت ریشه‌های موین (جنورجیو و همکاران، ۲۰۰۷)..... ۲۵
- شکل ۱-۶- گیاه دارویی شیرین بیان..... ۳۷
- شکل ۱-۲- نقشه زنتیکی پلاسمید PBI121..... ۴۲
- شکل ۲-۲- نقشه ژنتیکی پلاسمید PCAMBIA3301..... ۴۴
- شکل ۲-۳- کشت گیاهان کامپوزیت در پشم سنگ..... ۵۹
- شکل ۱-۳- نتایج الکتروفورز DNA پلاسمیدی استخراج شده بر روی ژل آگارز یک درصد..... ۶۸
- شکل ۲-۳- مقایسه رشد باکتری‌های تراریخت در محیط کانامایسین (پلیت سمت راست) و بدون کانامایسین (پلیت سمت چپ)..... ۶۹
- شکل ۳-۳- نتایج الکتروفورز ژل آگاروز محصول PCR کلونی‌های باکتری تراریخت با آغازگرهای ژن *bar*..... ۶۹
- شکل ۳-۴- سویه AR15834 حامل پلاسمید PBI121 دارای ژن *gus*..... ۷۰
- شکل ۳-۵- تولید ریشه موین در گیاه شیرین بیان..... ۷۱
- شکل ۳-۶- مقایسه ریشه‌های موین طبیعی (الف) و ریشه‌های موین کالوس زا (ب)..... ۷۳
- شکل ۳-۷- نمودار مقایسه میانگین (به روش دانکن و در سطح ۵ درصد) تاثیر نوع سویه باکتری بر میزان تراریختی گیاه شیرین بیان..... ۷۴
- شکل ۳-۸- مقایسه رشد ریشه‌های موین حاصل از ریزنمونه محور زیرپه گیاهچه‌های ۵ روزه و ریشه‌های طبیعی..... ۷۷
- شکل ۳-۹- مقایسه میزان رشد ریشه‌های موین حاصل از گیاهچه‌های ۳-۵ روزه (پلیت‌های پایینی) و ریشه‌های طبیعی (پلیت‌های بالایی)..... ۸۲
- شکل ۳-۱۰- تولید ریشه‌های موین تراریخت از نمونه گیاهچه‌های ۵ روزه..... ۸۳
- شکل ۳-۱۱- الکتروفورز DNA ژنومی برای تعدادی از نمونه‌ها (ریشه‌های موین) در ژل یک درصد آگارز با نشانگر مولکولی ۱ kb..... ۸۶

- شکل ۳-۱۲- الکتروفورز ژل آگارز یک درصد برای تایید وجود ژن *rolB* ۸۷
- شکل ۳-۱۳- ریشه‌های موین گیاه شیرین بیان ۵-۴ هفته. ۹۰
- شکل ۳-۱۴- سنجش هیستوشیمیایی ریشه‌های موین تراریخت حاصل از تلقیح نمونه‌های گیاهچه بذری ۵ روزه با
 آگروباکتریوم ریزوژنر حاوی ژن گزارشگر *gus* اینترون‌دار ۹۱
- شکل ۳-۱۵- الکتروفورز ژل آگارز یک درصد برای تایید وجود ژن *gus* ۹۲
- شکل ۳-۱۶- تولید گیاهان کامپوزیت با استفاده از آگروباکتریوم ریزوژنر ۹۳
- شکل ۳-۱۷- مقایسه رشد ریشه‌های موین گیاه مرکب در محیط کانامایسین و فاقد کانامایسین ۹۴
- شکل ۳-۱۸- نتایج سنجش هیستوشیمیایی *gus* در ریشه‌های موین گیاه کامپوزیت، ظهور رنگ آبی در گیاهان
 کامپوزیت تراریخت ۹۶



مقدمہ



مقدمه

گیاهان دارویی یکی از مهمترین منابع دارویی می‌باشند که از هزاران سال پیش کاربرد داشته‌اند. سازمان بهداشت جهانی تخمین زده است که بیش از ۸۰ درصد از مردم به صورت سنتی و یا مدرن از گیاهان دارویی استفاده می‌کنند. بعلاوه برخی از داروهای شیمیایی نیز با الگوبرداری از مواد گیاهی ساخته شده‌اند (تریپاتی و تریپاتی^۱، ۲۰۰۳). اگرچه تقاضا برای این ترکیبات افزایش یافته است اما برخی از این گیاهان، زیستگاه‌های طبیعی محدود دارند و بسته به شرایط محیطی و جغرافیایی محل رویش گیاه، جمع‌آوری آن‌ها با مشکلاتی مواجه است. غلظت پایین این ترکیبات در گیاه، محدودیت منابع طبیعی، تخریب روزافزون جنگل‌ها، مراتع و فضای سبز، نابودی گونه‌های متنوع گیاهی و جانوری، مشکلات مرتبط با اهلی نمودن و کشت زراعی این گیاهان، توجه محققین را به استفاده از راهکارهای فناوری زیستی جهت افزایش تولید و بهره‌وری گیاهان دارویی معطوف نموده است. فناوری زیستی با بهره‌گیری از علوم مختلف مانند بیولوژی، بیوشیمی، ژنتیک و با استفاده از راهکارهای کشت سلول‌ها، اندام‌ها و بافت‌ها، مهندسی ژنتیک و نشانگرهای مولکولی قادر است کارآیی گیاهان را به‌عنوان منابع تجدیدپذیر جهت تولید دارو افزایش دهد (ملا باگال و تسای^۲، ۲۰۰۴؛ کومار و گوپتا^۳، ۲۰۰۸).

کشت درون شیشه‌ای^۴ سلول، بافت‌ها و اندام‌های گیاهی امکان تکثیر سریع و انبوه بسیاری از گیاهان دارویی مهم را فراهم نموده است. گیاهان تکثیر شده از طریق کشت‌های عاری از بیماری و از لحاظ ژنتیکی و کیفی یکنواخت می‌باشند. نگهداری کشت سلول یا بافت گیاه به‌روش انجماد در نیتروژن مایع، یک روش مناسب جهت حفظ گیاهان دارویی در معرض انقراض می‌باشد. طی سال‌های اخیر کشت سوسپانسیون سلولی و اندام (ساقه و ریشه موئین) جهت تولید متابولیت‌های ثانویه و مطالعه‌ی مسیر بیوسنتز متابولیت‌ها مورد توجه قرار گرفته است. تاکنون کشت سلولی طیف وسیعی از گیاهان دارویی بررسی شده است و ترکیبات مهمی نظیر فلاونوئیدها، تانن‌ها، آلکالوئیدها و تریپنوئیدها از این طریق تولید شده‌اند. ترکیبات محیط کشت، ریزنمونه، شرایط فیزیکی، افزودن پیش‌سازها، استفاده از القاگرهای زنده و غیر زنده، افزایش نفوذپذیری سلول، دور کردن محصول از محل تولید، بی‌تحرك نمودن سلول‌های گیاهی و انتخاب سلول‌های با کارآیی بالا، از مهمترین فاکتورهای موثر در افزایش تولید متابولیت ثانویه در کشت سلولی می‌باشند (امیدی، فرزین، ۱۳۸۸).

1- Tripathi

2- Mulabagal and Tsay

3- Kumar and Gupta

4- in vitro

شیرین بیان یکی از گیاهان دارویی مهم در جهان است (هونگ یو لو^۱ و همکاران ۲۰۰۸). بیش از چهار هزار سال پیش بومیان دره‌ها و دشت‌های بین‌النهرین، آسیای صغیر و جنوب آسیا ریشه شیرین بیان را به پیشگاه فرمانروایان خود به نشانه عرض عبودیت تقدیم می‌کردند. چینی‌ها آن را پدر بزرگ گیاهان می‌نامیدند. آنان این گیاه را در بسیاری از داروهای ترکیبی برای متوازن کردن سایر ترکیبات به کار می‌بردند (عطارزاده، ۱۳۸۲). دیوید سکوریت حکیم یونانی در قرن اول میلادی در کتاب خود شیرین بیان را برای صاف کردن صدا و نرم کردن مزاج توصیه کرده است. ابوعلی سینا نیز در کتاب خود خواص درمانی شیرین بیان را بر شمرده است (فرخ، ۱۳۸۸).

ریشه شیرین بیان به‌عنوان یک شیرین کننده استفاده می‌شود که در موارد بسیاری به‌عنوان افزاینده استفاده می‌شود (کیتاگاوا^۲، ۲۰۰۲). در گیاهان عالی انواع تریترین‌ها و تریترین‌ها تولید می‌شوند، که به دلیل استفاده از آن‌ها در تولید داروها، دترژنت‌ها و انواع لوازم آرایشی، از نظر اقتصادی حائز اهمیت هستند (هایاشی^۳، ۲۰۰۹).

سال‌هاست که انتقال ژن بین گونه‌های گیاهی نقش مهمی در بهبود گیاهان زراعی ایفا کرده است. از سال ۱۹۷۰، پیشرفت قابل ملاحظه‌ای در ابداع ابزارهای لازم برای دستکاری ژنتیکی DNA نو ترکیب رخ داده است. فهرست گونه‌های گیاهی که توسط ناقلین DNA گیاهی توسط روش‌های آگروباکتریوم و روش‌های دیگر تراریخت می‌شوند، به‌طور پیوسته در حال رشد بوده و در حال حاضر توانایی تراریختی به بیش از ۱۲۰ گونه گیاهی در حداقل ۳۵ خانواده گسترش پیدا کرده است (حسینی و همکاران، ۱۳۸۳).

یکی از روش‌های انتقال ژن به گیاهان استفاده از آگروباکتریوم ریزوژنر^۴ می‌باشد. برای آزمون تراریختی گیاه بوسیله باکتری می‌توان از آگروباکتریوم تومه فاسینس^۵ و یا آگروباکتریوم ریزوژنر استفاده نمود. آگروباکتریوم یک باکتری گرم منفی و خاکزی است که یک راهکار امیدوار کننده برای تولید متابولیت‌های ثانویه ارائه می‌دهد (هامیل^۶ و همکاران، ۱۹۸۷). از آگروباکتریوم ریزوژنر معمولاً زمانی استفاده می‌شود که نیازی به باززایی گیاه کامل نبوده و تنها اثر یک ژن انتقالی و وضعیت بیان آن در سلول گیاهی مورد بررسی قرار می‌گیرد. بسیاری از گونه‌های گیاهی به آگروباکتریوم ریزوژنر حساس می‌باشند و تلقیح آن‌ها با این باکتری منجر به القای ریشه‌های موین می‌گردد. این ریشه‌ها در اثر تلفیق بخشی از DNA پلاسمید القاکننده ریشه به درون ژنوم گیاه به وجود می‌آید (نوروزی ۱۳۸۳).

^۱- Hong-yu lu

^۲- Kitagawa

^۳- Hayashi

^۴- *Agrobacterium rhizogenes*

^۵- *Agrobacterium tumefaciens*

^۶- Hamill