

بهینه سازی ارگانوژنز نابجا به شیوهی یک و دو مرحله‌ای جهت انتقال ژن به روش آگروباکتریوم به گیاه سیب زمینی (*Solanum tuberosum* L.)

کیمیا کاشانی^۱، مختار جلالی جواران^{۲*}، احمد معینی^۳، مهدی محب‌الدینی^۴

^۱ دانش آموخته کارشناسی ارشد رشته بیوتکنولوژی کشاورزی دانشکده کشاورزی دانشگاه تربیت مدرس

^{۲،۳} دانشیار دانشکده کشاورزی دانشگاه تربیت مدرس

^۴ استادیار دانشکده کشاورزی دانشگاه محقق اردبیلی

^{۱،۲،۳} گروه اصلاح نباتات و بیوتکنولوژی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران

^۴ گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه محقق اردبیلی، ایران

سابقه و هدف: سیستم‌های گیاهی دارای پتانسیلهای بالایی در تولید ایمن، اقتصادی، ارزان و در مقیاس زیاد زیست داروها هستند. گیاه سیب زمینی یک بیورآکتور مناسب و گزینشی بسیار خوبی برای دستورزیهای ژنتیکی است. باززایی سریع و موثر، اولین و مهم ترین نیاز پس از تراریخت سازی ریز نمونه هاست.

مواد و روش ها: پس از بررسی محیطهای کشت یک و دو مرحله‌ای مختلف و محاسبه درصد باززایی نوساقه از ریز نمونه های میان گرهی ارقام دزیره، آگریا و مارفونای گیاه سیب زمینی، بهترین محیطهای کشت یک و دو مرحله‌ای برای هر یک از این ارقام معرفی و ژن پروانسولین انسانی به روش انتقال به وسیلهی *Agrobacterium tumefaciens* به ژنوم هسته‌ای این گیاه منتقل شد.

یافته ها: میزان هورمونهای زآتین ریبوزاید، نفتالن استیک اسید و جیبرلیک اسید مورد نیاز برای حصول حداکثر باززایی در محیط های مرحله‌ی اول کشت دو مرحله ای در ارقام دزیره، آگریا و مارفونا به ترتیب (۳، ۰/۱، ۰/۰۲)، (۳، ۰/۱، ۰/۰۲) و (۳/۵، ۰/۱، ۰/۰۲) و در محیط های کشت یک مرحله ای به ترتیب (۴، ۰/۰۲، ۰/۰۵)، (۳، ۰/۰۲، ۰/۰۵) و (۴، ۰/۰۲، ۰/۰۵) میلی گرم در لیتر به دست آمد. در محیطهای کشت دوم دو مرحله ای نیز میزان هورمون زآتین ریبوزاید و نفتالن استیک اسید به ترتیب به بیست در صد کمتر و یک دهم مقدار مورد استفاده در محیطهای کشت مرحله‌ی اول کاهش یافت. بررسی گیاهان تراریخت در سه سطح (DNA، RNA و پروتئین) انجام شد. **نتیجه گیری:** بهینه سازی ارگانوژنز نابجا در گیاه سیب زمینی (ارقام دزیره، آگریا و مارفونا) میتواند در زمینه‌های مختلف از جمله انتقال ژنهای گوناگون به این ارقام مورد استفاده‌ی سایر محققین قرار گیرد.

کلمات کلیدی: کشاورزی مولکولی، *Agrobacterium tumefaciens*، سیب زمینی تراریخته، پروانسولین انسانی و دیابت

مقدمه

به نام پیش‌ساز وارد مرحله تقسیم شده و توده‌ای از سلول‌های مرستمی با دیواره‌های نازک، واکوئل‌های کوچک و ابعاد ایزودیامتریک به نام مرستموئید را تولید می‌نمایند. این مرستموئیدها در اوایل نمو پریموردیوم‌هایی را ایجاد می‌کنند که در نهایت به جنین، برگ، گل، نوساقه و ریشه تبدیل می‌شوند (۳۴). باززایی سریع و موثر، اولین و مهم ترین نیاز پس از تراریخت سازی ریز نمونه هاست. باززایی گیاه سیب زمینی از طیف وسیعی از قطعات ریز نمونه مانند برگ، میان گره و ریز غده قابل انجام و بررسی است. اما بسته به نوع محیط کشت و ترکیبات آن میزان باززایی برای هر رقم و هر یک از

توانایی بافت‌های گیاهی را برای ایجاد اندام‌های نابجا و جدید ارگانوژنز گویند. بافت‌های گیاهان، تحت شرایط خاص هورمونی در حالت درون شیشه‌ای می‌توانند از تمایز خارج شوند و مسیر تکاملی دیگری را پیش گیرند. این بافت‌ها قادرند انواع پریموردیوم‌هایی را که به جنین، برگ، گل، نوساقه و ریشه تبدیل می‌شوند، تولید نمایند. در حقیقت سلول یا سلول‌هایی

آدرس نویسنده مسئول: گروه اصلاح نباتات و بیوتکنولوژی، دانشکده

کشاورزی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران

Email: m_Jalali@modares.ac.ir

تاریخ دریافت مقاله: ۹۱/۱۱/۲۹

تاریخ پذیرش: ۹۱/۱۲/۲۷

قطعات ریز نمونه متفاوت و درصد باززایی به شدت به ژنوتیپ وابسته است (۲، ۹). در روش های متداول برای انتقال ژن به گیاه سیب زمینی، از بخش های مختلف گیاه مثل قطعات برگ (۶، ۱۲، ۱۸، ۱۹)، میان گره (۵، ۳۵) و ریز غده (۲۲، ۳۷، ۴۴) استفاده شده که به تولید موفقیت آمیز گیاهان تراریخت انجامیده است. با این وجود هر یک از این روش ها محدودیت هایی دارند که از آن جمله می توان به قابلیت محدود تراریختی، باززایی کم، وقوع تنوع سوماکلونال به ویژه در سطح پلوئیدی و وابستگی بسیار زیاد به نوع رقم و ژنوتیپ سیب زمینی اشاره کرد (۲۱). در اواخر دهه های هشتاد میلادی، تکنولوژی DNA نوترکیب و تولید پروتئینها در گیاهان مورد استفاده قرار گرفت و سیستم های بیان گیاهی قادر به تولید پروتئین های دارویی ارزان تر و ایمن تر شدند. تولید زیست داروها و پروتئین های مهم و کاربردی، از طریق گیاهان را اصطلاحاً کشاورزی مولکولی می نامند (۳۳). باکتری خاکزی *Agrobacterium tumefaciens* در طبیعت و روی بسیاری از گونه های مهم گیاهان زراعی فعالیت کرده و بیماری گال طوقه ایجاد میکند. این باکتری حین آلوده سازی، نسخه های تک رشته ای از T-DNA ی خود را در ژنوم میزبان تلفیق میکند (۱۶، ۱۷، ۳۰، ۴۱). تیپ وحشی T-DNA شامل ژن های متعددی است که وظیفه بیوسنتز اکسین و سیتوکینین را عهده دار هستند و بیان آن ها در سلول های آلوده گیاهان، تکثیر غیر عادی سلول ها را موجب می گردد. تومورها به کمک سایر ژن های کد شده توسط T-DNA، قادر به ساختن و ترشح اپینها و نیز مشتقات آمینواسیدهایی خواهند بود که سلولهای گیاه میزبان را به کارخانه های تولید مواد غذایی برای آگروباکتریوم بدل خواهند کرد (۱۰). به دلیل دامنه وسیع میزبانی، آگروباکتریوم به عنوان ابزاری قدرتمند در دستورزی ژنتیکی بسیاری از گونه های گیاهی و تعدادی از گونه های قارچی عمل میکند (۲۳). دیابت قندی بیماری نسبتاً شایعی است که حاصل کمبود ترشح یا ضعف عملکرد انسولین است. در کشورهای صنعتی بیماری دیابت نوع یک، پس از بیماری های قلبی - عروقی و سرطان، سومین عامل مرگ و میر است (۴). حدود ۷/۰ درصد از جمعیت جهان از بیماری دیابت وابسته به انسولین (IDDM) رنج می برند (۴۲). این بیماری در قرن بیست و یکم، به صورت

فزایندهای در حال افزایش است. تخمین زده میشود که در بیست و پنج سال آینده شیوع این بیماری به دو برابر میزان کنونی خود برسد و حدود سیصد میلیون نفر از مردم جهان را گرفتار کند (۲۰). ضمناً استفاده از شیوه های غیرتهاجمی مثل رساندن انسولین از طریق ریه، بینی و دهان به فرد بیمار، اگر چه ممکن است مقبول واقع شوند، ولی احتمال دارد برای جبران کاهش میزان جذب، مقدار مصرف بیشتری بطلبند. این شواهد حاکی از افزایش تقاضای این هورمون در آینده های نه چندان دور خواهد بود. به طوری که برای این افزایش تقاضا رشدی معادل ۳ تا ۴ درصد در سال پیشبینی میشود. روبرو شدن با این میزان تقاضا، لزوم توسعه روش های نوین، ارزان، مقرون به صرفه و با ظرفیت تولید بالا را در آینده های نه چندان دور نشان میدهد (۲۴، ۲۹). هم اکنون تولید تجاری انسولین در *Escherichia coli* (۷) و یا در *Saccharomyces cerevisiae* (۴۰) صورت می گیرد. با وجود آن که این سیستم های تجاری طی دو دهه اخیر، مراحل بهینه سازی سختی را پشت سر گذاشته اند و به تولید حدود پنج تن هورمون انسولین در سال رسیده اند، ولی آینده نیازها و خواسته های بیشتری دارد. طبق بررسی های به عمل آمده میزان انسولین مورد نیاز بیماران دیابتی، با احتساب میتلایانی که در مراحل ابتدایی بیماری هستند، افزایش ۳ تا ۴ درصدی تعداد بیماران دیابتی در سال و تمایل به استفاده از شیوه های جایگزین تزریق (که کاهش جذبی معادل پنج تا بیست برابر به همراه دارند) افزایش خواهد یافت (۳، ۲۹). برای تولید پروتئین های نوترکیب می توان از گیاهان مختلفی استفاده کرد. سیب زمینی از جمله گیاهانی است که دارای مزایای متعددی در این زمینه است. از جمله مزایای این گیاه میتوان به تولید ریز غده های تراریخت در شرایط کاملاً کنترل شده (اتاق های رشد) اشاره کرد. برخلاف بسیاری از گیاهان گیاه سیب زمینی نیازی به کاشت در سطح مزرعه ندارد. این موضوع احتمال خورده شدن گیاه تراریخت توسط حیوانات، امکان فرار ژن و احتمال دگرگونی با دیگر گیاهان هم خانواده را کاهش میدهد و به فراخور آن ایمنی تولید این گیاه تراریخت افزایش می یابد. از مزایای دیگر این گیاه میتوان به امکان کنترل بهتر عوامل محیطی موثر، عدم وابستگی به فصل رشد، وجود ترکیبات فنلی کمتر و کمپلکس های لیپیدی و پروتئینی ساده تر در غده -

های سیب زمینی نسبت به برگهای سبز این گیاه، خاصیت انبارداری بالای غدهها، عدم وجود متابولیت‌های ثانویه فعال از نظر فارماکولوژی در غدههای سیب زمینی، دستورزی ژنتیکی نسبتاً آسان این گیاه، تولید مستمر غده که میتواند به فرآیند پایین دست نیز وابسته باشد، امکان تکثیر گیاهچه های استریل تراریخت سیب زمینی به وسیله جوانه‌های جانبی و تولید گیاهچه های کاملاً یکنواخت در شرایط درون شیشه‌های در مقیاس تجاری اشاره کرد (۱۳). انسولین یک پلیپپتید ۵۱ اسیدآمینهای است. این هورمون به صورت پرپروانسولین در سلولهای بتای جزایر لانگرهانس لوزالمعده تولید میشود. پری پروانسولین تک زنجیره‌ای، دارای ۱۰۶ اسیدآمین و پیشساز پروانسولین است. در پرپروانسولین بخشی به نام سیگنال پپتید وجود دارد که موجب هدایت آن به درون شبکه آندوپلاسمی میشود. پرپروانسولین در اثر فعالیت آنزیمی و با از دست دادن سیگنال پپتید به پروانسولین تبدیل میشود. (۱۴). پروانسولین پیش-ساز فرم فعال انسولین است و تنها ۱۰٪ از فعالیت انسولین را داراست، به نحوی که قندخون را کندتر از انسولین پایین می‌آورد، ولی به دلیل نیمه‌عمر بیشتر آن نسبت به انسولین در اواخر دهه ۱۹۸۰ و اوایل دهه ۱۹۹۰ از پروانسولین به عنوان جایگزین انسولین استفاده میشد (۳۲).

مواد و روش ها

برای تولید انبوه گیاهچه های استریل سیب زمینی، غدههای بذری گیاه سیب زمینی رقم دزیره از مرکز تحقیقات سیب زمینی استان خراسان رضوی و غدههای بذری ارقام آگریا و مارفونا از موسسه اصلاح نهال و بذر کرج تهیه گردید. غده‌های تهیه شده پس از شستشو و ضد عفونی سطحی درون گلدانهای اتوکلاو شده، محتوی خاک استریل با ترکیب پیت موس، ماسه و خاک سبک به نسبت ۱:۱:۱ در شرایط ۱۶ ساعت نور، ۸ ساعت تاریکی و در دمای 1 ± 25 درجه سانتیگراد کشت گردید. از جوانه‌های جانبی این گیاهان پس از ۳-۴ هفته برای تهیه گیاهچه های استریل استفاده شد. محیط کشت تکثیر به صورت مخلوط نمکها و ویتامینهای MS، به اضافه ۳۰ گرم در لیتر ساکارز و ۸ گرم در لیتر آگار در لوله‌های آزمایش تهیه و در نهایت pH این محیط روی ۵/۸ تنظیم شد (۲۸). جوانه های

جانبی گیاهان گلخانه‌ای سیب زمینی تحت شرایط استریل، پس از ۳۰ ثانیه ضد عفونی سطحی با الکل ۷۰ درصد، ۵ تا ۸ دقیقه ضد عفونی با هیپوکلریت سدیم ۱ درصد و سه بار آب شویی با آب مقطر استریل توسط کاغذهای صافی استریل خشک شده و به محیطهای کشت MS تهیه شده در لوله‌های آزمایش جهت تکثیر انتقال یافتند. گیاهچه ها در شرایط ۱۶ ساعت نور و ۸ ساعت تاریکی، در دمای 1 ± 22 درجه سانتیگراد قرار گرفتند (۲۵).

تهیه محیط کشت یک مرحله‌ای برای باززایی نوساقه

محیط کشت فوق به شرح زیر تهیه گردید:

نمک های MS (۲۸)، ویتامینهای B_5 (۱۵)، ۱ میلی گرم در لیتر نیکوتینیک اسید، ۱ میلی گرم در لیتر پیریدوکسین - HCL، ۱ میلی گرم در لیتر (به صورت استوک) تیماین - HCL و ۱۰۰ میلی گرم در لیتر (به صورت مستقیم) میواینوزیتول، ۴۰ میلی گرم در لیتر آدنین سولفات، ۲۰ گرم در لیتر گلوکز، ۲۰ گرم در لیتر مانیتول و ۸ گرم در لیتر آگار.

pH این محیط روی ۵/۷ تنظیم گردید و برای تعیین بهترین رقم سیب زمینی از نظر باززایی نوساقه از میان ارقام دزیره، آگریا و مارفونا در این محیط کشت و نیز تعیین بهترین غلظت هورمون زاتین ریبوزاید به ترتیب زیر عمل شد:

هورمون جیبرلیک اسید به میزان ۰/۰۵ میلی گرم در لیتر پس از اتوکلاو و رسیدن محیط کشت به حدود دمای ۴۵ درجه سانتیگراد و به صورت فیلتر استریل شده اضافه گردید. هورمون نفتالن استیک اسید به میزان ۰/۰۲ میلی گرم در لیتر قبل از اتوکلاو اضافه شد و هورمون زاتین ریبوزاید در سه سطح ۲/۵، ۳ و ۴ میلی گرم در لیتر مورد استفاده قرار گرفت (۴۴) (جدول شماره ۱).

جدول شماره ۱- ترکیبات هورمونی محیط یک مرحله‌ای باززایی نوساقه

شماره تیمار	زاتین ریبوزاید (میلی گرم در لیتر)	نفتالن استیک اسید (میلی گرم در لیتر)	جیبرلیک اسید (میلی گرم در لیتر)
۱	۲/۵	۰/۰۲	۰/۰۵
۲	۳	۰/۰۲	۰/۰۵
۳	۴	۰/۰۲	۰/۰۵

ترکیبات هورمونی محیط کشت دو مرحله‌ای باززایی

نوساقه

محیط کشت دو مرحله ای بر پایه‌ی MS و برای تعیین بهترین غلظت هورمون های مورد نیاز برای باززایی نوساقه از ریز نمونه های میان گرهی ارقام دزیره، آگریا و مارفونا تهیه گردید. برای

۰/۰۲	۰/۰۱	۲/۴	۲
۰/۰۲	۰/۰۱	۲/۸	۳
۰/۰۲	۰/۰۱	۳/۲	۴
۰/۰۲	۰/۰۲	۲	۵
۰/۰۲	۰/۰۲	۲/۴	۶
۰/۰۲	۰/۰۲	۲/۸	۷
۰/۰۲	۰/۰۲	۳/۲	۸

تهیه محیط های هم کشتی و باززایی، طویل سازی و ریشه زایی برای رقم دزیره

محیط های هم کشتی و باززایی نوساقه به ترتیب به منظور رشد همزمان آگروباکتریوم و سلولهای میان گرهی گیاه سیب زمینی و باززایی نوساقه از ریزنمونه های میان گرهی این گیاه مورد استفاده قرار گرفتند. ترکیب محیط های هم کشتی و باززایی، طویل سازی و ریشه زایی یک مرحله ای مورد استفاده به قرار زیر بود (جدول شماره ۴).

جدول شماره ۴- ترکیبات محیط کشت طویل سازی و ریشه زایی

غلظت در محیط کشت		ترکیبات	
طول سازی و ریشه زایی	نوساقه زایی	هم کشتی	
۱ X	۱ X	۱ X	نمکهای MS
۱ X	۱ X	۱ X	ویتامینهای B ₁ و B ₆
-	-	-	ویتامینهای MS
-	۴۰ mg L ⁻¹	۴۰ mg L ⁻¹	آذین سولفات
-	۲۰ g L ⁻¹	۲۰ g L ⁻¹	گلوز
۳۰ g L ⁻¹	۲۰ g L ⁻¹	۲۰ g L ⁻¹	مانیتول
-	-	-	ساکارز
-	۰/۰۵ mg L ⁻¹	۰/۰۵ mg L ⁻¹	جیبرلیک اسید
-	۰/۰۲ mg L ⁻¹	۰/۰۲ mg L ⁻¹	نفتان استیک اسید
۸ g L ⁻¹	۴ mg L ⁻¹	۴ mg L ⁻¹	زاتین ریبوزاید
۵۰۰ mg L ⁻¹	۸ g L ⁻¹	۸ g L ⁻¹	آگار
۱۰ mg L ⁻¹	۵۰۰ mg L ⁻¹	-	سفتوآکسیم
-	۱۰ mg L ⁻¹	-	هیگرومایسین

باکتری مورد استفاده

در این تحقیق از *Agrobacterium tumefaciens* سوش LBA4404 برای انتقال ژن استفاده شد. سوش مذکور حاوی ناقل بیانی گیاهی pCambia1304 است. این ناقل بیانی به طول ۱۲/۵ kb دارای ژن مقاومت به کانامایسین NPT II، جهت بیان در باکتری و برای گزینش کلون های باکتریایی و ژن مقاومت به هیگرومایسین جهت ایجاد مقاومت در گیاه، پیشبرنده CaMV 35S و توالی خاتمه دهنده نسخه برداری Nos، ژنهای بتاگلوکورونیداز (GUS) و (GFP) در جلوی پرموتور 35S و همچنین محل های برشی آنزیمهای Bst II و Nco I برای جایگزین کردن ژن مورد نظر به جای ژنهای گزارشگر است.

همچنین ژن پروانسولین انسانی و فیوژن پروتئین متصل به آن (این فیوژن پروتئین متصل شونده به ایمونوگلوبولین G، فیوژن پروتئین A نام دارد و از باکتری *Staphylococcus aureus* گرفته شده است. این پروتئین، باعث بیان بالا و

تهیه ای این محیط کشت، نمک ها و ویتامینهای MS (۲۸) مورد استفاده قرار گرفت، ۲۰ گرم در لیتر ساکارز و ۸ گرم در لیتر آگار افزوده شد و pH محیط روی ۵/۸ تنظیم گردید. هورمونهای مورد نیاز برای محیط مرحله اول شامل نفتالن استیک اسید، جیبرلیک اسید و زاتین ریبوزاید بود که برای تعیین بهترین غلظت این هورمونها و نیز تعیین بهترین رقم سیب زمینی برای باززایی میان گره گیاهچه های استریل ۳ تا ۴ هفته ای ارقام سیب زمینی مورد آزمایش به صورت زیر عمل گردید. هورمون جیبرلیک اسید به میزان ۰/۰۲ میلی گرم در لیتر ۰ ثابت در نظر گرفته شد، هورمون نفتالن استیک اسید در دو سطح ۰/۱ و ۰/۲ میلی گرم در لیتر و هورمون زاتین ریبوزاید در چهار سطح ۲/۵، ۳، ۳/۵ و ۴ میلی گرم در لیتر بر روی باززایی ارقام آگریا، مارفونا و دزیره مورد بررسی قرار گرفت. در محیط کشت مرحله دوم میزان هورمون نفتالن استیک اسید به یک دهم مقدار مورد استفاده در مرحله اول کاهش یافت و هورمون زاتین ریبوزاید به اندازه ۲۰٪ کمتر از مقدار مورد استفاده در مرحله اول استفاده گردید. لازم به ذکر است ریزنمونه ها پس از ۱۲ روز از محیط مرحله اول به محیط مرحله دوم انتقال یافتند. ضمناً هورمون های جیبرلیک اسید و زاتین ریبوزاید پس از اتوکلاو و هنگامی که دمای محیط کشت به حدود ۴۵ درجه سانتیگراد رسید و پس از استریل کردن به وسیله فیلتر سر سرنگی (۰/۴۵ میکرومتر) به محیط کشت افزوده گردیدند (۲۵) (جدول شماره ۲ و ۳).

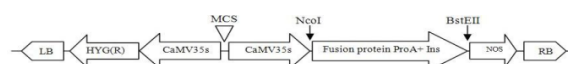
جدول شماره ۲- ترکیبات و غلظتهای هورمونی محیط کشت مرحله اول

باززایی نوساقه			
شماره تیمار	زاتین ریبوزاید (میلی گرم در لیتر)	نفتان استیک اسید (میلی گرم در لیتر)	جیبرلیک اسید (میلی گرم در لیتر)
۱	۲/۵	۰/۱	۰/۰۲
۲	۳	۰/۱	۰/۰۲
۳	۳/۵	۰/۱	۰/۰۲
۴	۴	۰/۱	۰/۰۲
۵	۲/۵	۰/۲	۰/۰۲
۶	۳	۰/۲	۰/۰۲
۷	۳/۵	۰/۲	۰/۰۲
۸	۴	۰/۲	۰/۰۲

جدول شماره ۳- ترکیبات و غلظتهای هورمونی محیط کشت مرحله دوم

باززایی نوساقه			
شماره تیمار	زاتین ریبوزاید (میلی گرم در لیتر)	نفتان استیک اسید (میلی گرم در لیتر)	جیبرلیک اسید (میلی گرم در لیتر)
۱	۲	۰/۰۱	۰/۰۲

پایداری پروانسولین نو ترکیب تولید شده در باکتری میشود و در روشهای تخلیص بر پایه کروماتوگرافی به دام افتاده و به خالص سازی آسانتر پروانسولین انسانی متصل به آن منجر میگردد.) که دارای کاست ژنی زیر است در دانشکده کشاورزی دانشگاه تربیت مدرس در محل ژن های گزارشگر کلون شده است. لازم به ذکر است توالی مربوط به پروتئین A، متصل شونده به ایمونوگلوبولین G، در انتهای ۵' و توالی مربوط به ژن پروانسولین انسانی در انتهای ۳' توالی الگو قرار گرفته است (شکل شماره ۱).



شکل شماره ۱- کاست ژنی حاوی ژن پروانسولین انسانی که در ناقل بیانی

گیاهی pCambia1304 در محل ژن های گزارشگر جای گرفته است

تعیین آستانه‌ی تحمل ارقام سیب زمینی مورد آزمایش

نسبت به آنتی بیوتیک هیگرومایسین

برای تعیین آستانه تحمل ارقام مورد بررسی سیب زمینی نسبت به آنتی بیوتیک هیگرومایسین از محیطهای بازرایی نوساقه یک و دو مرحله‌ای حاوی ۰، ۵، ۷/۵، ۱۰، ۱۲/۵، ۱۵، ۲۰ و ۲۵ میلی گرم در لیتر آنتی بیوتیک هیگرومایسین استفاده گردید. ریز نمونه های میان گرهی بدون خراش گیاهچه های استریل سه تا چهار هفته‌ای این ارقام در محیطهای فوق قرار گرفتند و پس از بازرایی ۱۰۰ درصد محیط شاهد (بدون آنتی بیوتیک هیگرومایسین)، آستانه‌ی تحمل ارقام مورد بررسی نسبت به آنتی بیوتیک هیگرومایسین تعیین گردید.

تراریخت سازی گیاه سیب زمینی با استفاده از آگروباکتریوم

میانگه های ۶-۴ میلی متری گیاهچه‌های سه تا چهار هفته‌ای رقم دزیره سیب زمینی که قطر آن ها بیش از ۲ میلیمتر بود، برای انتقال ژن انتخاب شد. ۱۰ میلیلیتر کشت سوسپانسیون یک شبه آگروباکتریوم (OD_{۶۰۰nm}: ۰/۸ - ۰/۶) حاوی سازه‌ی مورد نظر تحت شرایط دمای ۲۸ درجه سانتیگراد و روی شیکر با دور ۲۰۰ rpm ته‌ته گردید. پس از سانتریفیوژ ۱۳۰۰ × g به مدت ۵ دقیقه رسوب باکتری در ۲۰ میلی لیتر محیط القای مایع حاوی ۲۰ میلی گرم در لیتر استوسیرینگون به حالت

تعلیق درآمد و مجدداً در شیکر انکوباتور ۲۸ درجه سانتیگراد با دور rpm ۲۰۰ به مدت ۲ ساعت قرار گرفت. پس از مدت مذکور قطعات میان گره به مدت ۴۵ دقیقه در این تعلیق باکتریایی (روی شیکر rpm ۵۰) قرار گرفتند و سپس توسط کاغذ صافی استریل خشک شده و به مدت ۳ روز در محیط هم کشتی (شامل نمک های MS (۲۸)، ویتامینهای B_۵ (۱۵)، ۴۰ میلی گرم در لیتر آدنین سولفات، ۲۰ گرم در لیتر گلوکز، ۲۰ گرم در لیتر مانیتول، ۰/۰۵ میلی گرم در لیتر جیبرلیک اسید، ۰/۰۲ میلی گرم در لیتر نفتالن استیک اسید، ۳ میلی گرم در لیتر زاتین ریوزاید و ۸ گرم در لیتر آگار) در تاریکی قرار داده شدند. در مرحله‌ی بعد قطعات میان گره تلقیح شده به محیط کشت MS انتخابی (شامل محیط هم کشتی به علاوه هیگرومایسین به میزان ۷/۵ میلی گرم در لیتر و سفوتاکسیم به میزان ۵۰۰ میلی گرم در لیتر) انتقال یافتند و به مدت ۶-۴ هفته در شرایط دمایی ۱ ± ۲۲ درجه سانتیگراد و شرایط نوری ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی قرار داده شدند.

نوساقه‌های کوچک بازرایی کرده قطع شدند و به ظروف شیشه ای بزرگتر محتوی محیط کشت ریشه زایی و طویل سازی MS محتوی ۲۰ گرم در لیتر ساکارز به اضافه ۵۰۰ میلی گرم در لیتر آنتی بیوتیک سفوتاکسیم و ۷/۵ میلی گرم در لیتر آنتی بیوتیک هیگرومایسین انتقال یافته و تحت شرایط دمایی ۱ ± ۲۲ درجه سانتیگراد و در شرایط نوری ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی به مدت حدود ۳ هفته نگهداری شدند.

انتقال جوانه های بازرایی شده (احتمالاً تراریخت) به محیط نو ساقه زایی

پس از گذشت ۳ تا ۴ هفته جوانه‌های نو ساقه، از میان گره‌های سیب زمینی (رقم دزیره) ظاهر شدند. جوانه‌های سبز که به رشد خود ادامه میدادند، به محیطهای کشت MS حاوی ۲۰ گرم در لیتر ساکارز و ۵۰۰ میلی گرم در لیتر آنتی بیوتیک سفوتاکسیم و ۷/۵ میلی گرم در لیتر آنتی بیوتیک هیگرومایسین جهت رشد منتقل شدند. در این محیطها گیاهچه های تراریخت واقعی، سبز مانده و به رشد خود ادامه دادند.

انتقال گیاهچه های بازرایی شده (احتمالاً تراریخت) به محیط ریشه زایی

RNAی استخراج شده، از کیت حذف DNase I استفاده شد. استخراج RNA و ساخت cDNA بر اساس دستورالعمل کیت انجام شد و تکثیر توالی cDNA با استفاده از پرایمرهای فوق الذکر صورت گرفت.

آزمون RT-PCR

برای بررسی بیان ژن نوترکیب در نمونه های سیب زمینی تراریخت از آزمون RT-PCR با شرایط ذکر شده برای PCR و با استفاده از یک شاهد مثبت (باکتری) و دو شاهد منفی (بلانک و RNAی استخراج شده به عنوان الگو) استفاده شد.

آزمون Enzyme linked immunosorbent assay (ELISA)

آزمون DAS-ELISA بر اساس روش معمول و متداول انجام گرفت (۱۱). بشقابک های الایزا به وسیله ۱۰۰ میکرولیتر از رقت توصیه شده IgG در بافر پوشش دهنده کربناتی (۱۵ میلی مولار Na_2CO_3 ، ۳۵ میلی مولار NaHCO_3 و ۵ میلی مولار NaN_3 با pH: 9.6) به مدت یک شبانه روز در دمای ۴ درجه سانتیگراد انکوبه گردید. بشقابکهای الایزا چهار بار با فاصلهی پنج دقیقه و به وسیله بافر PBS، شستشو داده شدند.

(PBS: 2.7 mM KCl, 3 mM NaN_3 , 8 mM Na_2HPO_4 , 1 mM KH_2PO_4 and 0.13 M NaCl in addition 0.05% Tween 20)

سپس ۱۰۰ میکرولیتر یا ۲۰ نانوگرم از عصارهی پروتئین گیاهی به هر چاهک افزوده شد و به مدت یک شبانه روز در دمای ۴ درجه سانتیگراد انکوبه گردید. پس از شستشوی بشقابکها، چاهکها با استفاده از رقت ۱:۲۰۰ آنتی بادی پلی کلونال^۱ در PBS-T به مدت ۱ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتیگراد انکوبه شدند. پس از آن چاهکها سه بار به وسیلهی PBS-T شستشو داده شدند و به مدت یک ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتیگراد با رقت ۱:۱۰۰۰ anti-rabbit IgG alkaline phosphatase conjugate (Sigma A3687) در PBS-T انکوبه شدند.

۱۰۰ میکرولیتر p-nitrophenyl phosphate liquid substrate (Sigma N7653) به هر چاهک اضافه شد. واکنش توسط اسید کلریدریک ۱ نرمال متوقف گردید و میزان جذب در ۴۰۵ نانومتر با استفاده از (BioTek Elx 800) ELISA reader خوانده شد.

در صورتی که میزان جذب در ۴۰۵ نانومتر مساوی یا بیشتر از

^۱Anti- rabbit polyclonal antibody, (Santa Cruz Biotechnology, Inc)

پس از این مرحله، گیاهچه ها به محیط کشت MS محتوی ۲۰ گرم در لیتر ساکارز جهت ریشه زایی منتقل شدند. محیط کشت ریشه زایی همان MS₂₀ همراه با آنتی بیوتیکهای هیگرومایسین و سفوتاکسیم به ترتیب به میزان ۷/۵ و ۵۰۰ میلی گرم در لیتر بود.

انتقال گیاهان باززایی شده (احتمالاً تراریخت) به خاک

گیاهان حاصل، ابتدا به پیت و پرلایت و سپس به خاک منتقل شدند. این گیاهان در گلخانه و در شرایط دمایی ۲۵ درجه سانتیگراد، ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی به رشد خود ادامه دادند و طی مراحل رشد تحت مراقبتهای ویژه قرار گرفتند.

استخراج DNA ژنومی گیاه سیب زمینی و PCR با استفاده از آغازگرهای اختصاصی

به منظور تهیهی DNA ژنومی، از برگهای جوان و سبز گیاه سیب زمینی استفاده شد و DNA ژنومی این گیاه به روش CTAB استخراج گردید (۳۱).

برای انجام PCR، از DNA الگو به میزان ۵۰-۱۰۰ نانوگرم، پرایمر Ins F و Ins R با غلظت ۰/۴ میکرو مولار، MgCl_2 با غلظت ۱/۴ میلی مولار، PCR Buffer با غلظت X_1 ، dNTPs با غلظت ۰/۲ میلی مولار و Taq DNA Polymerase با غلظت ۱/۵ یونیت استفاده گردید. حجم واکنش ۲۵ میکرولیتر بود و از برنامهی حرارتی Denaturation: ۹۴ درجه سانتیگراد ۴۰ ثانیه، Annealing: ۵۷ درجه سانتیگراد ۴۰ ثانیه، Extension: ۷۲ درجه سانتیگراد ۳۵ ثانیه و نهایتاً قرار گرفتن واکنش در دمای ۷۲ درجه سانتیگراد و به مدت ۲۰۰ ثانیه برای PCR استفاده شد.

آغازگرهای اختصاصی که برای تکثیر توالی DNA پروانسولین نوترکیب انسانی و فیوژن پروتئین A مورد استفاده قرار گرفتند عبارت بودند از: 5'-CATGCCATGGAAGCGGGATTCAA-3' و CCAATTTAATAAGG-3'

RNA آنالیز گیاهان تراریخت در سطح 3'-AG-5'

برای استخراج RNA از کیت RNXTM (-Plus) شرکت سیناژن استفاده شد.

جهت اطمینان از عدم وجود آلودگی DNA، در نمونه های

های مختلف هورمونی بر باززایی نوساقه انجام پذیرفت. میانگین تیمارها به روش LSD مقایسه گردید. تجزیه واریانس با استفاده از برنامه SPSS نسخه ۱۴ (۲۰۰۵) صورت گرفت. آزمون نرمال بودن دادهها با استفاده از آزمون نرمالیته اندرسون-دارلینگ برنامه Minitab نسخه ۱۴ (۲۰۰۵) انجام پذیرفت.

یافته ها

نتیجه تحقیق حاضر آستانه تحمل نسبت به آنتی بیوتیک هیگرومایسین را برای ارقام دزیره، اگریا و مارفونا به ترتیب ۷/۵، ۱۲/۵ و ۱۰ میلی گرم در لیتر تعیین نمود.

انتقال ژن پروانسولین انسانی به گیاه سیب زمینی با استفاده از آگروباکتریوم

در این تحقیق انتقال ژن به گیاه سیب زمینی با استفاده از *Agrobacterium tumefaciens* سویه LBA4404 صورت گرفت. ریز نمونه های میان گرهی رقم دزیره سیب زمینی، که با آگروباکتریومهای حاوی ژن هدف تلقیح شده بودند، ابتدا به مدت ۳ روز بر روی محیط هم کشتی فاقد آنتی بیوتیک هیگرومایسین و سفوتاکسیم قرار گرفتند و سپس بر روی محیط کشت تلفیقی حاوی نمکهای MS و ویتامینهای B₅، محتوی آنتی بیوتیکهای هیگرومایسین (۷/۵ میلی گرم در لیتر) و سفوتاکسیم (۵۰۰ میلی گرم در لیتر)، در تاریکی و در دمای ۱ ± ۲۲ درجه سانتیگراد قرار داده شدند.

پس از گذشت ۴ تا ۵ هفته، برخی از ریز نمونه های تلقیح شده که احتمالاً ژن مورد نظر را به علاوه ژن مقاومت به آنتی بیوتیک هیگرومایسین دریافت کرده بودند، تولید نوساقه کردند. این در حالی بود که ریز نمونه های میان گرهی تلقیح نشدهی سیب زمینی در همان محیط که فاقد آنتی بیوتیکهای سفوتاکسیم و هیگرومایسین بود، به میزان ۱۰۰ درصد باززایی کردند و ریز نمونه های میان گرهی تلقیح نشده سیب زمینی در محیطی با همان ترکیبات که فاقد آنتی بیوتیک سفوتاکسیم و دارای آنتی بیوتیک هیگرومایسین به میزان (۷/۵ میلی گرم در لیتر) بود، باززایی و تولید نوساقه نکردند. سپس جوانه های رشد یافته به محیط کشت MS حاوی ۲۰ گرم در لیتر ساکارز و (۵۰۰ میلی گرم در لیتر) سفوتاکسیم انتقال داده شدند. لازم به ذکر است میانگین درصد باززایی پس از تراریختی در مورد ریز نمونه های میان گرهی رقم دزیره ۸/۱۸ ± ۳۰/۴۴ نوساقه برآورد شد.

سه برابر متوسط نمونه های غیر تراریخت بود، نمونهی مورد نظر مثبت (تراریخت) منظور میشد. غلظت پروتئین به وسیله Bradford Protein Assay Reagent Kit با استفاده از BSA به عنوان استاندارد تعیین گردید. برای اندازه گیری میزان بیان پروتئین مقادیر ۰/۵، ۱/۵، ۲/۵، ۵، ۱۰ و ۲۰ نانوگرم در میکرولیتر انسولین خالص به ۶ چاهک به عنوان نمونه اضافه شد. جذب این نمونه های مثبت در ۴۰۵ نانومتر برای رسم منحنی کالیبراسیون مورد استفاده قرار گرفت.

آزمون دات بلات

آزمون دات بلات فقط به منظور نشان دادن حضور پروتئین انسولین انسانی در لاینهای تراریخت مورد استفاده قرار گرفت. این آزمون بر اساس روشی صورت گرفت که پیشتر توسط بانتاری و گودوین عنوان شده بود (۳). عصاره-های پروتئینی برگها روی کاغذ نیتروسولوز لکه گذاری شد (0.45 μm pore size, GIBCO, Grand Island, NY). سپس این غشا به مدت یک ساعت در دمای ۲۵ درجه سانتیگراد در محلول ۲٪ BSA در PBS-T قرار گرفت و بلوکه شد. پس از سه بار شستشو در محلول PBS-T و انکوباسیون در رقت ۱:۲۰۰ آنتی بادی اولیه در PBS-T به مدت یک ساعت و مجدداً سه بار شستشو، انکوباسیون با رقت ۱:۴۰۰ آنتی بادی ثانویه به مدت یک ساعت صورت گرفت. محلول توسعهی رنگ عبارت بود از:

0.05% 3, 3'-diaminobenzidine tetrahydrochloride or DAB (Santa Cruz Biotechnology, Inc.) and 0.01% hydrogen peroxide in 50 mM Tris (pH 7.5).

تمام بافرها محتوی سدیم آزاید بودند. توسعهی رنگ قهوه ای در مناطق لکه گذاری شده، بیانگر تراریخت بودن لاین مورد نظر بود.

آنالیزهای آماری

تحلیلهای آماری این پژوهش بر پایهی آزمایشات فاکتوریل در قالب طرح پایهی کاملاً تصادفی در سه تکرار و با ۱۰ ریز نمونه در هر تیمار صورت گرفت. آزمایشات دو بار تکرار شد. داده ها (درصد باززایی نوساقه برای ریز نمونه های میان گرهی چهار هفتهای) به صورت متوسط درصد دو آزمایش برداشت شد. تجزیه واریانس برای آزمون معنی داری اثر ژنوتیپ و غلظت-

anti-rabbit IgG conjugated with horseradish peroxidase ۲
(Santa Cruz Biotechnology, Inc.)

جدول شماره ۵- مقایسه میانگین آزمایش باززایی نوساقه یک مرحله ای به

روش LSD

میانگین درصد باززایی	ترکیب تیمار، محیط کشت
۱۳/۳۳۳	۱-اگریا
۶۲/۳۳۳	۲-اگریا
۵۳/۳۳۳	۳-اگریا
۵۳/۳۳۳	۱-دزیره
۸۶/۶۶۶۷	۲-دزیره
۱۰۰	۳-دزیره
۴۲/۳۳۳	۱-مارفونا
۳۰	۲-مارفونا
۶۳/۳۳۳	۳-مارفونا

LSD %: ۱۴/۳۹۱۸۵

LSD %: ۱۹/۷۱۴۳

نتیجه آنالیزهای آماری در مورد محیط های باززایی نوساقه دو مرحله ای

نتایج صفت در صد باززایی نوساقه از ریز نمونه های میان گریه پس از ۶۰ روز توسط نرم افزار SPSS 18 با استفاده از آزمون فاکتوریل در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی و در ۳ تکرار مورد بررسی قرار گرفت. تجزیه واریانس حاکی از معنی دار بودن اثر سطح هورمون زآتین ریبوزاید در سطح احتمال ۱ درصد بود. اثر سطح هورمون نفتالن استیک اسید نیز در سطح احتمال ۱ درصد معنی دار شد و اثر نوع رقم یا ژنوتیپ نیز در سطح احتمال ۱ درصد معنی دار بود. در مورد اثرات متقابل دو جانبه، اثر هورمونهای زآتین ریبوزاید و نفتالن استیک اسید و نیز اثر متقابل هورمون نفتالن استیک اسید در نوع رقم در سطح احتمال ۱ درصد معنی دار بود. ولی اثر متقابل هورمون زآتین ریبوزاید در نوع رقم در سطح احتمال ۵ درصد معنی دار شد. اثر متقابل سه جانبه یعنی اثر متقابل هورمون زآتین ریبوزاید در نوع رقم در هورمون نفتالن استیک اسید نیز در سطح احتمال ۱ درصد معنی دار شد. ضریب پراکندگی (CV) این آزمایش نیز ۱۱/۱۹ درصد محاسبه شد. مقایسه میانگین اثرات متقابل سه جانبه با استفاده از آزمون LSD صورت گرفت که نتایج آن حاکی از برتری محیطهای ۲- دزیره (ترکیب هورمون زآتین ریبوزاید به میزان ۳ میلی گرم در لیتر، هورمون نفتالن استیک اسید به میزان ۰/۱ میلی گرم در لیتر و هورمون جیبرلیک اسید به میزان ۰/۰۲ میلی گرم در لیتر)، ۳- دزیره (ترکیب هورمون زآتین ریبوزاید به میزان ۳/۵ میلی گرم در لیتر، هورمون نفتالن استیک اسید به میزان ۰/۱ میلی گرم در لیتر و هورمون جیبرلیک اسید به میزان ۰/۰۲ میلی گرم در لیتر) و ۲-اگریا

نتیجه ی آنالیزهای آماری در مورد محیطهای باززایی نوساقه یک مرحله ای

نتایج صفت در صد باززایی نوساقه از ریز نمونه های میان گریه ارقام اگریا، مارفونا و دزیره پس از ۶۰ روز با آزمون فاکتوریل در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی مورد بررسی قرار گرفت. تجزیه واریانس حاکی از معنی دار بودن سطح هورمون زآتین ریبوزاید با احتمال ۱ درصد بود. اثر نوع رقم یا ژنوتیپ نیز در سطح احتمال ۱ درصد معنی دار شد. در مورد اثرات متقابل دو جانبه، اثر متقابل نوع رقم در سطح هورمون زآتین ریبوزاید هم با احتمال ۱ درصد معنی دار بود. مقایسه میانگین اثرات متقابل دو جانبه با استفاده از آزمون LSD صورت گرفت که نتایج آن حاکی از برتری تیمار ۲ و ۳ برای رقم دزیره بود. ضمناً ضریب پراکندگی (CV)، این آزمایش نیز ۱۴/۹ درصد به دست آمد. میانگین تعداد نوساقه به ازای هر ریز نمونه در محیط کشت یک مرحله ای ۲- دزیره $1/78 \pm 22$ و در محیط کشت یک مرحله ای ۳- دزیره $1/87 \pm 22/05$ بود. رقم دزیره از نظر صفت میانگین در صد باززایی بهترین بود و دو رقم مارفونا و اگریا در حالی که از نظر صفت میانگین درصد باززایی تفاوت معنی داری نشان نمیدادند، در گروه بعدی قرار داشتند. چنین به نظر میرسد، در صورتی که هدف، استفاده از گیاه سیب زمینی به عنوان بیوراکتور است، بهتر است از رقم دزیره و محیطهای ۲ و ۳ یک مرحله ای استفاده شود و با عنایت به این که تفاوت این دو محیط تنها در سطح هورمون زآتین ریبوزاید موجود در آنهاست و نظر به کمیاب بودن و هزینهی سنگین تهیهی این هورمون، استفاده از محیط ۲ یعنی سطح ۳ میلی گرم در لیتر هورمون زآتین ریبوزاید پیشنهاد میشود. ضمناً اولین نوساقه های باززایی شده پس از ۱۲ روز بر روی ریز نمونه های میان گریه رقم دزیره ظاهر شدند و پس از گذشت سه هفته باززایی نوساقه از ریز نمونه های میان گریه این رقم به ۱۰۰ درصد رسید. در ضمن زمان ظهور اولین نوساقهها در مورد رقم مارفونا ۴۵ روز و در مورد رقم اگریا ۶۰ روز بود که پس از گذشت ۲ تا ۳ هفته به ۸۵ تا ۱۰۰ درصد رسید.

بحث

با توجه به اهمیت و ضرورت توجه ویژه به کشاورزی مولکولی، جهت فراهم آوردن امکان تولید انبوه و ارزان پروتئینهای نوترکیب، این فن آوری در اولویت تحقیقات زیستی قرار گرفته است. به منظور تبدیل گیاهان به کارخانههای تولید پروتئینهای نوترکیب لازم است، ابتدا سیستم کشت بافت و انتقال ژن به آنها بهینه گردد. در این تحقیق برای بهینه سازی سیستم کشت بافت و ارگانوژن نایجا، محیطهای کشت یک و دو مرحلهای بسیاری مورد بررسی قرار گرفت. پس از بهینه سازی سیستم کشت بافت، رقم دزیره به عنوان بهترین رقم با بالاترین میزان باززایی نوساقه انتخاب شد و ریز نمونه های میان گرهی به عنوان بهترین ریز نمونه ها جهت باززایی نوساقه و انتقال ژن برگزیده شدند. مطالعات بنرجهی نشان داد، باززایی گیاه سیب زمینی از طیف وسیعی از قطعات ریز نمونه مانند برگ، دمبرگ، میان گره و ریز غده قابل انجام است و میزان باززایی در ژنوتیپها و ریز نمونه های مختلف آن کاملاً متفاوت است (۲). یافته های این تحقیق نیز موید این نتایج است. هم چنین بیوجین و همکاران، میزان باززایی گیاه سیب زمینی را به عواملی همچون ژنوتیپ، نوع و منشأ قطعات ریز نمونه و نیز نوع و غلظت تنظیم کنندههای رشد وابسته دانسته‌اند (۵)، که نتایج پژوهش حاضر نیز تأیید کننده این یافته‌هاست. برخی یافته‌ها از اثر تقریباً مشابه هورمون زاتین و زاتین ریبوزاید در باززایی نوساقه از گیاه سیب زمینی حکایت دارد (۴۳)، در حالی که پژوهش حاضر نشان داد که هورمون زاتین ریبوزاید، از نظر درصد باززایی و تکرار پذیری آن به هیچ وجه با هورمون زاتین قابل قیاس نیست که شاید علت این تفاوت در اثر ژنوتیپ و شرایط محیطی بر باززایی نوساقه از گیاه سیب زمینی باشد. مهم ترین تفاوت محیط یک مرحلهای مورد استفاده در این پژوهش با بیشتر محیطهایی که برای باززایی ریز نمونه های میان گرهی گیاه سیب زمینی معرفی شده‌اند، منبع و سطح کربوهیدرات (ساکارز یا گلوکز به میزان ۵ تا ۳۰ گرم در لیتر، حضور قند مانیتول و نوع و غلظت هورمونهای مورد استفاده (نفالتن استیک اسید، جیبرلیک اسید و زاتین ریبوزاید) است. در تحقیق حاضر و در حضور منبع کربوهیدرات مورد استفاده (گلوکز)، کالوسهای سبز فشرده با قابلیت زیاد باززایی نوساقه ایجاد شد. در حالی که

(ترکیب هورمون زاتین ریبوزاید به میزان ۳ میلی گرم در لیتر، هورمون نفالتن استیک اسید به میزان ۰/۱ میلی گرم در لیتر و هورمون جیبرلیک اسید به میزان ۰/۰۲ میلی گرم در لیتر) بود. بر اساس مشاهدات انجام شده و با توجه به برتری رقم دزیره از لحاظ کوتاه بودن زمان باززایی نوساقه و به حداکثر رسیدن در صد باززایی از ریز نمونه های میان گرهی نسبت به اگریا (۲۱ روز در مقابل ۶۰ روز) و زیادتر و قوی تر بودن نوساقه‌های باززایی شده از ریز نمونه های میان گرهی رقم دزیره نسبت به رقم اگریا، رقم دزیره به عنوان رقم برتر برای انتقال ژن انتخاب شد و با توجه به این که محیط ۲- دزیره و ۳- دزیره بر روی باززایی این رقم تفاوت معنی داری نداشتند و با عنایت به این که تنها تفاوت این دو محیط در سطح هورمون زاتین ریبوزاید مورد استفاده بود، محیط ۲- دزیره، (حاوی سه میلی گرم در لیتر زاتین ریبوزاید) و محیط ۳- دزیره، (حاوی سه و نیم میلی گرم در لیتر زاتین ریبوزاید) و با تأکید بر سخت بودن دسترسی به این هورمون و هزینه بالای خرید آن محیط ۲- دزیره برای انجام کارهای انتقال ژن مورد استفاده قرار گرفت. ضمناً میانگین تعداد نوساقه به ازای هر ریز نمونه در محیط دو مرحلهای ۲- دزیره، ۳- دزیره و ۲-۸/۸۶ ± ۰/۶۹، ۱/۷/۸ ± ۱/۶۱، ۲/۲۸ ± ۶/۷۸ بود.

جدول شماره ۶- مقایسه میانگین آزمایش باززایی نوساقه دو مرحلهای به روش LSD

ترکیب تیمار محیط کشت و رقم	میانگین درصد باززایی
۱-اگریا	۴۶
۱-دزیره	۷۴
۱-مارفونا	۸
۵-اگریا	۵۶
۵-دزیره	۶۶
۵-مارفونا	۱۲/۵
۲-اگریا	۹۲
۲-دزیره	۱۰۰
۲-مارفونا	۴۳
۶-اگریا	۵۶
۶-دزیره	۶۷/۹۹۶
۶-مارفونا	۴۰
۳-اگریا	۷۲
۳-دزیره	۹۴
۳-مارفونا	۵۸/۲۳
۷-اگریا	۵۶
۷-دزیره	۶۶
۷-مارفونا	۱۲/۵
۴-اگریا	۷۴
۴-دزیره	۷۶
۴-مارفونا	۳۲
۸-اگریا	۵۶
۸-دزیره	۷۲
۸-مارفونا	۳۶

LSD%: ۱۱/۵۰۲۲

LSD%: ۱۵/۲۴۷۶۴

در محیطهایی که منبع کربوهیدرات آنها، ساکارز بود، کالوسهای سبز و سفید رنگی ایجاد میشد که قابلیت باززایی کمی داشتند. ضمناً نوساقه‌های باززایی شده دارای فنوتیپ نرمال و بسیار قوی بودند. افزودن ۲۰ گرم در لیتر قند مانیتول در کنار استفاده از ۲۰ گرم در لیتر قند گلوکز، رشد کلونیهای سلولی بسیار فشردهای را که برای باززایی نوساقه ایده آل بودند، تحریک کرد. این نتایج، با یافته های یوتوشینکو و همکاران مطابقت داشت (۴۴). از بین سیتوکینین های مورد استفاده، بهترین پاسخ باززایی نوساقه در محیطهای حاوی هورمون زآتین ریبوزاید به دست آمد که این نتیجه موید نتایج شیرمن و استیکما است (۳۶، ۳۹). بررسی انجام شده مقدار هورمون زآتین ریبوزاید مورد نیاز برای باززایی نوساقه از ریز نمونه های میان گرهی رقم دزیره را ۳ میلی گرم در لیتر به دست آورد در حالی که یافته های یوتوشینکو و همکاران، ۲ میلی گرم در لیتر هورمون زآتین ریبوزاید را برای باززایی نوساقه از ریز نمونه های میان گرهی رقم دزیره مناسب دانسته است که شاید به دلیل تفاوت در شرایط محیطی باشد. ضمناً زمان مورد نیاز برای ظهور نوساقه از ریز نمونه های میان گرهی رقم اگریا در محیط یک مرحلهای مورد استفاده در این پژوهش، حدود ۶۰ روز و زمان لازم برای ظهور نوساقه بر روی ریز نمونه های میان گرهی رقم مارفونا حدود ۴۵ روز بود که این نتیجه با یافته های نادری مشکین مغایر است (۱). در مورد مصرف آنتی بیوتیک هیگرومایسین به عنوان عامل گزینشگر گیاهی باید توجه داشت که افزایش بیش از حد غلظت این آنتی بیوتیک ممکن است موجب حذف گیاهان تراریخت شود. هیگرومایسین قادر است با ایجاد اختلال در فرآیند ترجمه، پروتئین سازی را در سلول های باکتریایی، فارچی و یوکاریوتی متوقف سازد. میزان مقاومت به هیگرومایسین در یک سلول گیاهی تراریخت، بستگی به تعداد نسخه های ژن مقاومت به هیگرومایسین و جایگاه قرار گیری آن در ژنوم هسته های دارد. از طرف دیگر به دلیل مرگ سلولهای گیاهی غیر تراریخت که در اثر آنتی بیوتیک هیگرومایسین روی میدهد، ترکیبات فنلی و سایر محتویات درون واکوتلها به محیط بیرون منتقل میشود. این ترکیبات میتوانند بر روی سلولهای دیگر از جمله سلولهای تراریخت، اثر منفی بگذارند. علت مرگ تعدادی از سلولهای گیاهی از جمله سلولهای

تراریخت، نه تنها به واسطه عامل گزینشگر (هیگرومایسین)، بلکه به علت آزاد شدن ترکیبات نامطلوب و سمی از سلولهای مرده است (۸). تولید تک باند تقریباً ۵۰۰ bp با استفاده از تکنیک PCR دلیل بر تراریخت بودن تعدادی از لاینهای گیاه سیب زمینی بود. در ضمن آزمونهای RT-PCR، الایزا و دات بلات نیز بیان ژن پروانسولین نو ترکیب انسانی را در سطوح RNA و پروتئین تأیید نمودند. همانطور که در بخش مقدمه ذکر گردید، افزایش میزان تقاضا برای هورمون انسولین در آینده نزدیک اجتناب ناپذیر است. این مسئله لزوم توسعه و گسترش روشهایی با کارایی بیشتر و خطر و هزینهی کمتر برای تولید هورمون انسولین را نشان میدهد. گیاه سیب زمینی بنا به دلایلی که در بخش مقدمه بدانها اشاره شد یکی از بهترین بیورآکتورهاست. بیان ژن پروانسولین نو ترکیب انسانی به میزان (۰/۰۲۲ درصد TSP) به شدت وابسته به تعداد نسخه های ژن و موقعیت آن در ژنوم هسته های است. CaMV35S یکی از معمولترین پروموتورهای مورد استفاده برای افزایش میزان بیان ژن در گیاهان دو لپهای است. هدف این پژوهش بهینه سازی ارگانوژن نابجا و بیان ژن پروانسولین نو ترکیب انسانی در ارقام دزیره، اگریا و مارفونا بود. با توجه به این که دو رقم اخیر از مهم ترین ارقامی هستند که در ایران کشت میشوند، بهینه سازی ارگانوژن نابجا در این ارقام میتواند راه انتقال ژنهای مختلف را بدانها هموار سازد. برای افزایش بیان هورمون پروانسولین، ایجاد تغییراتی در این سازه و تولید سازه های دیگر با پروموتورهای tuber specific و یا دارای enhancer sequences توصیه میشود که احتمالاً به افزایش میزان بیان پروتئین منجر خواهد شد.

منابع

- ۱) نادری مشکین، ح. ۱۳۸۶، بهینه سازی کشت بافت و انتقال ژنهای *gus* و *bar* به گیاه سیب زمینی. (*Solanum tuberosum*) و بررسی پروتئینهای وابسته به پاتوژن (PRs) در رابطه با آفت سوسک کلرادو (*Leptinotarsa decemlineata* S.) سیب زمینی. پایان نامه کارشناسی ارشد سلولی مولکولی، پردیس دانشکده زیست شناسی، دانشگاه تهران.
- 2) Banerjee A K, Prat S, Hannapel DJ. Efficient Production of Transgenic Potato Plants (*S. tuberosum* L. ssp. *andigena*) via *Agrobacterium tumefaciens*-Mediated Transformation. *Plant Sci*, 2006; 170(4): 732-738.
- 3) Banttari EE, Goodwin PH. Detection of Potato Viruses S, X, and Y by Enzyme-Linked Immunosorbent Assay on Nitrocellulose Membranes (Dot-ELISA). *Plant Dis*, 1985; 69 :202-205.
- 4) Barfoed HC. Insulin Production Technology. *Chem Eng Prog*, 1987; 83: 49-54.
- 5) Beaujean A, Sangwan RS, Lecardonnel A, Sangwan-Norreel BS. *Agrobacterium*-Mediated Transformation of Three Economically Important Potato Cultivars Using Sliced Internodal Explants: An Efficient Protocol of Transformation. *J Exp Bot*, 1998; 49(326): 15891595-.
- 6) Block M. Genotype-Independent Leaf Disc Transformation of Potato (*Solanum tuberosum*) Using *Agrobacterium tumefaciens*. *TAG Theor Appl Genet*, 1988; 76(5): 767-774.
- 7) Chan SJ, Weiss J, Konrad M, White T, Bahl C, Yu SD, Marks D, Steiner DF. Biosynthesis and Periplasmic Segregation of Human Proinsulin in *Escherichia coli*. *Proc Natl Acad Sci USA*, 1981; 78: 5401-5405.
- 8) Chawla HS. Introduction to Plant Biotechnology. Second edn. Printed in India, Science publishers, Inc., Enfield, NH, USA, 2002, 359-396.
- 9) Cingel A, Vinterhalter B, Vinterhalter D, Čalić-Dragosavac D, Smigocki AC, Ninković S. *Agrobacterium*-Mediated Transformation of Two Serbian Potato Cultivars (*Solanum tuberosum* L. cv. *Dragačevka* and cv. *Jelica*)., *Afr J Biotechnol*, 2010; 9 (30): 4644-4650.
- 10) Citovsky V, Magori SH. The Role of the Ubiquitin-Proteasome System in *Agrobacterium tumefaciens*- Mediated Genetic Transformation of Plants. *Plant Physiol*, 2012; 160: 65-71.
- 11) Clark MF, Adams AN. Characteristics of the Microplate Method of Enzyme-Linked Immunosorbent Assay for the Detection of Plant Viruses. *J Gen Virol*, 1977; 34: 475-483.
- 12) Craig W, Gargano D, Scott N, Nguyen T, Lao N, Kavanagh T, Dix P, Cardi T. Direct Gene Transfer in Potato: A Comparison of Particle Bombardment of Leaf Explants and PEG-Mediated Transformation of Protoplasts. *Plant Cell Rep*, 2005; 24(10): 603-611.
- 13) During K. Growing A Novel Biofactory; Transgenic Potato Tuber Technology. *BioProcess Int*, 2005; 2-6.
- 14) Farinas CS, Leite A, Miranda EA. Aqueous Extraction of Recombinant Human Proinsulin from Transgenic Maize Endosperm. *Biotechnol Prog*, 2005; 21: 1466-1471.
- 15) Gamborg OL, Miller RA, Ojima K. Nutrient Requirements of Suspension Cultures of Soybean Root Cells. *Exp Cell Re*, 1968; 50: 151- 158.
- 16) Gelvin SB. *Agrobacterium* and Plant Genes Involved in T-DNA Transfer and Integration. *Annu Rev Plant Physiol Plant Mol Biol*, 2000; 51: 223-256.
- 17) Gelvin SB. Plant Proteins Involved in *Agrobacterium*-Mediated Genetic Transformation. *Annu Rev Phytopathol*, 2010; 48: 45-68.
- 18) Horsch RB, Klee HJ. Rapid Assay of Foreign Gene Expression in Leaf Discs Transformed by *Agrobacterium tumefaciens*: Role of T-DNA Borders in the Transfer Process. *Proc Natl Acad Sci USA*, 1986; 83(12): 4428-4432.
- 19) Janssen BJ, Gardner R. Localized Transient Expression of GUS in Leaf Discs Following Co-Cultivation with *Agrobacterium*. *plant mol biol*, 1990; 14(1): 61-72.
- 20) Kjeldsen T, balschmidt P, Diers I, Hach M, Kaarsholm NC, Ludvigssen S. Expression of Insulin in Yeast: The Importance of Molecular Adaptation for Secretion and Conversion. *Biotechnol Genet Eng Rev*, 2001; 18, 89-121.
- 21) Krap A. On the Current Understanding of Somaclonal Variation. *Oxf Surv Plant Mol Cell Biol*, 1991; 7: 1-58.
- 22) Kumar A, Miller M, Whitty P, Lyon J Davie P. *Agrobacterium*-Mediated Transformation of Five Wild *Solanum* Species Using In Vitro Microtubers. *Plant Cell Rep*, 1995; 14(5): 324-328.

- 23) Lacroix B, Tzfira T, Vainstein A, Citovsky V. A Case of Promiscuity: *Agrobacterium* Endless Hunt for New Partners. *Trends Genet*, 2006; 22: 29-37.
- 24) Markley N, Nykiforuk C, Boothe J, Moloney M. Producing Proteins Using Transgenic Oilbody-Oleosin Technology. *BioPharm Int*, 2006; 19: 34-46.
- 25) Millam S. Potato (*Solanum tuberosum* L.). In: wang K (ed), *Methods in Molecular Biology*. Volume 2, Second edn, Totowa, New Jersey, Humana Press, 2006, 25-36.
- 26) Minitab, Inc. MINITAB Statistical Software Release 14 for Windows. State College, PA, 2005.
- 27) Mohebodini M, Jalali Javaran M, mahboodi F, Alizadeh H, Ajhdari H. Human Proinsulin Gene Cloning in Plant Expression Vector pCAMBIA1304. Paper presented at the 6th national biotechnology congress of Iran, Milad Tower Conference Hall, Tehran-Iran, 13-15 August 2009.
- 28) Murashige T, Skoog F. A Revised Medium for Rapid Growth and Bioassays with Tobacco Cultures. *Physiol Plant*, 1962; 15: 473- 497.
- 29) Nykiforuk CL, Boothe JG, Murray EW, Keon RG, Goren HJ, Markley NA, Moloney MM. Transgenic Expression and Recovery of Biologically Active Recombinant Human Insulin from *Arabidopsis thaliana* Seeds. *Plant Biotechnol J*, 2006; 4: 77-85.
- 30) Pitzschke A, Hirt H. New Insights into an Old Story: *Agrobacterium*- Induced Tumour Formation in Plants by Plant Transformation. *EMBOJ*, 2010; 29: 1021-1032.
- 31) Porebski S, Bailey L, Baum B. Modification of a CTAB DNA Extraction Protocol for Plants Containing High Polysaccharide and Polyphenol Components. *Plant Mol Biol Rep*, 1997; 15:8-15.
- 32) Rosak C, Boehm BO, Althoff PH, Schoffling K. Biosynthetic Human Proinsulin, A New Therapeutic Compound for Diabetics? A Comparative Study of Biosynthetic Human Proinsulin with Biosynthetic Human Insulin. *Horm Metab Res Suppl*, 1988; 18: 16-21.
- 33) Schillberg S, Emans N, Fischer R. Antibody Molecular Farming in Plants and Plant Cells. *Phytochem Rev*, 2002; 1: 45-54.
- 34) Schwarz OJ, Beaty RM. Organogenesis. In R. N. Trigiano and D. J. Gray (Eds.), *Plant Tissue Culture Concepts and Laboratory Exercises*. 1996; 125-137.
- 35) Seabrook J, Douglass L, Tai G. Segregation for Somatic Embryogenesis on Stem-Internode Explants from Potato Seedlings. *Plant Cell Tiss Org*, 2001; 65(1): 69-73.
- 36) Sheerman S, Bevan MW. A Rapid Transformation Method for *Solanum tuberosum* Using Binary *Agrobacterium tumefaciens* Vectors. *Plant Cell Rep*, 1988; 7(1): 13-16.
- 37) Snyder GW, Belknap WR. A Modified Method for Routine *Agrobacterium*-Mediated Transformation of In Vitro Grown Potato Microtubers. *Plant Cell Rep*, 1993; 12(6): 324-327.
- 38) SPSS Inc. SPSS Base 14.0 for Windows User's Guide. SPSS Inc., Chicago, IL, 2005.
- 39) Stiekema WJ, Heidekamp F, Louwse JD, Verhoeven HA, Dijkhuis P. Introduction of Foreign Genes into Potato Cultivars Bintje and Désirée Using an *Agrobacterium tumefaciens* Binary Vector. *Plant Cell Rep*, 1988; 7(1): 47-50.
- 40) Thim L, Hansen MT, Norris K, Hoegh I, Boel E, Forstrom J, Ammerer G, Fiil NP. Secretion and Processing of Insulin Precursors in Yeast. *Proc Natl Acad Sci*, 1986; 83: 6766-6770.
- 41) Tzfira T, Vaidya M, Citovsky V. Involvement of Targeted Proteolysis in Plant Genetic Transformation by *Agrobacterium*. *Nature*, 2004; 431: 87-92.
- 42) Winter J, Neubauer P, Glockshuber R, Rudolph R. Increased Production of Human Proinsulin in the Periplasmic Space of *Escherichia coli* by Fusion to DsbA. *J Biotechnol*, 2000; 84: 175-185.
- 43) Yadav N, Sticklen M. Direct and Efficient Plant Regeneration from Leaf Explants of *Solanum tuberosum* l. cv. Bintje. *Plant Cell Rep*, 1995; 14:645-647.
- 44) Yevtushenko DP, Sidorov VA, Romero R, Kay WW, Misra S. Wound-Inducible Promoter from Poplar is Responsive to Fungal Infection in Transgenic Potato. *Plant Sci*, 2004; 167: 715-724.