

بهینه‌سازی شرایط باززایی و تراریختی گیاه کلزا، رقم‌های Hyola 308 و RGS003

رضا گلجانی مقدم، مصطفی مطلبی*، محمدرضا زمانی و حبیب رضانزاد
گروه بیوتکنولوژی گیاهی، پژوهشگاه ملی مهندسی ژنتیک و زیست‌فناوری، تهران، ایران

چکیده

هدف از این تحقیق، بررسی غلظت مناسب BAP برای باززایی دو رقم مهم گیاه کلزا و همچنین مطالعه تأثیر زمان‌های پیش‌کشت، هم‌کشت و نیز غلظت‌های متفاوت استوسیرینگون (acetosyringon) بر تراریختی آنهاست. بدین منظور از دو رقم مهم کلزا (Hyola 308 و RGS003) که در تولید بذرها مورد نیاز کشور استفاده می‌شود برای انتقال ژن گزارشگر GUS با واسطه آگروباکتریوم، استفاده شد. آزمایش‌ها در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با ۵ تکرار برای هورمون بنزیل آمینو پورین (BAP) و ۳ تکرار برای زمان‌های پیش‌کشت و هم‌کشت و استوسیرینگون انجام شد. نتایج به دست آمده نشان داد که در غلظت ۳/۵ میلی‌گرم در لیتر BAP، میزان باززایی رقم Hyola 308 به ۱۱۲ درصد و رقم RGS003 به ۱۲۰ درصد افزایش یافت. تراریختی ارقام مورد استفاده که روی محیط کانامایسین رشد کرده بودند با استفاده از آزمون PCR و بیان ژن توسط سنجش فعالیت GUS اثبات گردید. نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل سه‌گانه طول دوره پیش‌کشت، طول دوره هم‌کشت و غلظت‌های متفاوت استوسیرینگون بر میزان تراریختی ارقام مورد مطالعه نشان داد که بیشترین میزان تراریختی در رقم Hyola 308 (۳۳ درصد) در شرایط ۱۰۰ میکرومولار غلظت استوسیرینگون، و ۴۸ ساعت برای زمان‌های پیش‌کشت و هم‌کشت، و در رقم RGS003 (۳۸ درصد) در ۵۰ میکرومولار غلظت استوسیرینگون، زمان پیش‌کشت ۴۸ ساعت و زمان هم‌کشتی ۷۲ ساعت به دست آمد و هر دو نسبت به سایر تیمارها در گروه‌های آماری جداگانه قرار گرفتند. از شرایط بهینه به دست آمده برای انتقال ژن‌های هدف به این ارقام می‌توان استفاده نمود.

واژه‌های کلیدی: کلزا، باززایی، تراریختی، ژن *GUS*، BAP

مقدمه

واردات تأمین می‌شود، به نظر می‌رسد که استفاده از این گیاه برای کاهش واردات روغن و افزایش خودکفایی کشور در تولید مواد غذایی مورد نیاز، مناسب باشد. برای پاسخگویی به نیاز جمعیت رو به افزایش بشر

کلزا گیاهی مهم از نظر تأمین مواد غذایی مورد نیاز بشر است. با توجه به مصرف بالای روغن در کشور که سالانه حدود ۱/۵ میلیون تن است و ۸۰ درصد آن از

آگروباکتریوم و نیز نقش غلظت‌های مختلف استوسیرینگون بررسی و مطالعه گردید.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی و سویه‌های باکتری

بذرهای رقم‌های R line Hyola 308 و GRS003 کلزا، از شرکت دانه‌های روغنی تهیه و تا زمان استفاده در دمای ۴ درجه سانتیگراد نگهداری شدند. باکتری *Agrobacterium tumefaciens* سویه LBA4404 از پژوهشگاه ملی مهندسی ژنتیک تهیه گردید.

پلاسمیدها و مواد مورد استفاده

در این تحقیق، از پلاسمید pBI121 (از شرکت Novagen) به منظور تهیه سازه‌های ژنی برای انتقال به گیاه استفاده شد. برای انجام واکنش PCR از آنزیم *Taq-polymerase* (از شرکت Fermentas) استفاده گردید. مواد شیمیایی مورد استفاده با درجه خلوص بیولوژی مولکولی و نیز کیت خالص‌سازی DNA از شرکت Roche تهیه شد. مواد مورد نیاز برای تهیه محیط کشت گیاهی و باکتریایی و نیز تنظیم‌کننده رشد گیاهی (BAP) از شرکت Sigma تهیه گردید.

آماده‌سازی مواد گیاهی و روش انتقال ژن به گیاه

بذرهای کلزا به روش ارایه شده توسط Moloney و همکاران (۱۹۸۹) ضد عفونی و برای جوانه زدن روی محیط کشت جوانه‌زنی (محیط MS با غلظت یک برابر، حاوی ۳۰ گرم در لیتر سوکروز، ۸ گرم در لیتر آگار و اسیدیت ۵/۸) کشت داده شدند. بذرهای کشت شده، در اتاق کشت بافت تحت شرایط ۱۶ ساعت روشنایی (با شدت نور $250 \mu\text{mol m}^{-2} \text{s}^{-1}$) و ۸ ساعت تاریکی و دمای ۲۵ درجه سانتیگراد نگهداری شدند. برگ‌های پیه‌ای گیاهان ۵ روزه که طول دمبرگ آنها حدود

تلاش‌های به‌نژادی و به‌زراعی کلزا به افزایش کیفیت و کمیت محصول منجر شده، اما کافی نبوده است. بنابراین، استفاده از روش‌های انتقال ژن برای دستیابی به رقم‌های مقاوم به بیماری‌ها، آفات و علف‌کش‌ها امری ضروری به نظر می‌رسد. با توجه به دولپه‌ای بودن گیاه کلزا، انتقال ژن از طریق آگروباکتریوم یکی از مناسب‌ترین و کارآمدترین روش‌های انتقال ژن به این گیاه به حساب می‌آید. روش انتقال ژن به صورت پایدار و نیز باززایی در برخی از گونه‌های *Brassica* ارزیابی و آزمایش شده است (Takasaki *et al.*, 1997; wang *et al.*, 1999; Bhalla and Singh, 2008; Hao *et al.*, 2010). از آنجا که فرآیند تراریختی گیاهان متأثر از ژنوتیپ آنهاست و در حال حاضر در کشور از دو رقم R line Hyola 308 و RGS003 در تهیه بذرهای کلزا به منظور استفاده زراعی بهره‌برداری می‌شود، در این مطالعه لازم بود ابتدا روش کشت بافت آنها در شرایط *in vitro* بهینه‌سازی شود. از آنجا که هورمون بنزیل آمینو پورین (BAP) در تحریک شاخه‌زایی عمل می‌کند (Kern and Meyer 1986; Singh *et al.*, 2002; Dennis, 2003)، در این تحقیق غلظت‌های مختلف این هورمون در محیط کشت برای دستیابی به بالاترین میزان شاخه‌زایی در کلزا استفاده شد. از این شرایط برای فرآیند تراریختی گیاه کلزا توسط آگروباکتریوم استفاده گردید.

همچنین، با توجه به گزارشات موجود در خصوص تأثیر زمان پیش‌کشت و هم‌کشت بر میزان تراریختی (Radke *et al.*, 1988; Moloney *et al.*, 1989; Takasaki *et al.*, 1997)، در این تحقیق، برای بهینه‌سازی روش تراریختی تیمارهایی نظیر طول مدت پیش‌کشت ریز نمونه، زمان هم‌کشتی بین ریز نمونه و

ریز نمونه‌ها به وجود آمدند. تعدادی از این نوساقه‌های تولید شده روی محیط انتخابی فوق سبز و زنده باقی ماندند، بقیه به علت عدم دریافت ژن مقاومت به کانامایسین سفید و یا ارغوانی شده، از بین رفتند. به نظر می‌رسد که نوساقه‌های زنده مانده، پلاسمید pBI121 را دریافت نموده، تراریخت شده‌اند. برای تعیین درصد بازرایی از روش زیر استفاده شد:

$$\frac{\text{تعداد نوساقه‌های باززا شده}}{\text{به تعداد ریزنمونه‌ای مورد استفاده}} \times 100$$

نوساقه‌های سبز بازرایی شده در محیط گزینش‌گر، جدا شده و به محیط طویل شدن نوساقه (محیط MS با غلظت یک برابر، حاوی ۳۰ گرم در لیتر سوکروز، ۸ گرم در لیتر آگار و اسیدیت ۵/۸)، حاوی ۲۵ mg/l کانامایسین و ۲۰۰ mg/l سفوتاکسیم است، منتقل گردیدند. پس از رشد کافی گیاهچه و تشکیل مریستم فعال، نمونه‌ها به محیط ریشه‌زایی (محیط MS با غلظت یک برابر، حاوی ۳۰ گرم در لیتر سوکروز، ۲ میلی‌گرم در لیتر IBA، ۸ گرم در لیتر آگار و اسیدیت ۵/۸) انتقال داده شدند. لازم به ذکر است بعضی از نمونه‌ها در همان محیط طویل شدن نوساقه، ریشه‌دار شده، نیازی به انتقال به محیط ریشه‌زایی نداشتند.

استخراج DNA ژنومی گیاه و PCR

DNA ژنومی از برگ گیاه کلزا به روش CTAB (Doyle and Doyle, 1990) همراه با تغییراتی استخراج گردید: ۵۰۰ میلی‌گرم از برگ گیاهان مقاوم به کانامایسین و شاهد پس از انجماد با ازت مایع با استفاده از پودر شیشه در تیوپ‌های ۱/۵ میلی‌لیتری ساییده شد. سپس یک میلی‌لیتر بافر استخراج (TNE (Tris-HCl) ۵۰

۲ میلی‌متر بود، جدا شدند و پس از حذف جوانه انتهایی، روی محیط پیش کشت (محیط MS با غلظت یک برابر، حاوی ۳۰ گرم در لیتر سوکروز، ۳/۵ میلی‌گرم در لیتر BAP، ۸ گرم در لیتر آگار و اسیدیت ۵/۸) کشت شدند. ریزنمونه‌ها پس از این مرحله آماده دریافت آگروباکتریوم هستند. پلاسمید pBI121 به روش انجماد و ذوب با استفاده از کلرید کلسیم (۲۰ میلی‌مولار) و ازت مایع به باکتری *A. tumefaciens* سویه LBA4404 منتقل گردید (Sambrook and Russell, 2001).

از کشت شبانه آگروباکتریوم تراریخت شده ($OD_{650}=1$) رسوب تهیه شد (با سرعت ۵۰۰۰ g به مدت ۱۰ دقیقه)، سپس باکتری‌های رسوب یافته در محلول MS به حالت سوسپانسیون در آورده شد. دمبرگ‌های برگ‌های پاره‌ای به مدت ۹۰ ثانیه در محیط سوسپانسیون آگروباکتریوم قرار داده شدند. سپس برگ‌های پاره‌ای روی کاغذ صافی استریل قرار داده شدند تا نسبتاً خشک گردند. سپس در محیط هم‌کشتی (محیط MS با غلظت یک برابر، حاوی ۳۰ گرم در لیتر سوکروز، ۳/۵ میلی‌گرم در لیتر BAP، ۸ گرم در لیتر آگار و اسیدیت ۵/۸)، کشت داده شده، در تاریکی و دمای ۲۵ درجه سانتیگراد قرار گرفتند. سپس ریز نمونه‌ها به محیط انتخابی القاء نوساقه (محیط MS با غلظت یک برابر، حاوی ۳۰ گرم در لیتر سوکروز، ۳/۵ میلی‌گرم در لیتر BAP، ۸ گرم در لیتر آگار و اسیدیت ۵/۸)، که حاوی ۱۵ mg/l کانامایسین و ۲۰۰ mg/l سفوتاکسیم است، منتقل شدند. ریز نمونه‌ها هر ۲ هفته یک‌بار به محیط مشابه واگشت شدند. در هفته سوم نوساقه‌های متعددی در سطح فوقانی برخی از

دور، شامل دمای ۹۵ درجه سانتیگراد به مدت ۴۵ ثانیه، دمای ۶۰ درجه سانتیگراد به مدت ۳۰ ثانیه (برای هر دو PCR) و در نهایت، دمای ۷۲ درجه سانتیگراد به مدت ۶۰ ثانیه انجام گردید. پس از اتمام ۳۰ دور، واکنش در ۷۲ درجه سانتیگراد به مدت ۵ دقیقه قرار گرفت. محصول PCR روی ژل آگاروز یک درصد، الکتروفورز گردید.

مطالعه هیستوشیمیایی فعالیت آنزیمی GUS

دیسک‌های برگ از گیاهان در مرحله ۵ برگی به لوله‌های اپندورف منتقل و توسط روش هیستوشیمیایی، فعالیت GUS بررسی شد (Cervera, 2004). با استفاده از سیستم تصویربرداری میکروسکوپی، بیان و فعالیت آنزیم بتا-گلوکوناز در بافت برگ‌ها مشاهده و تصویربرداری شد.

طرح آزمایشی و تحلیل آماری

برای بررسی اثر غلظت‌های متفاوت BAP در ۶ سطح ۳/۵، ۴، ۴/۵، ۵، ۵/۵ و ۶ میلی گرم در لیتر بر بازاریابی دو رقم کلزای مورد مطالعه، آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۵ تکرار اجرا شد. همچنین، اثر زمان پیش کشت در ۳ سطح صفر، ۴۸ و ۷۲ ساعت، زمان هم کشت در ۲ سطح ۴۸ و ۷۲ ساعت و غلظت استوسیرینگون در ۳ سطح صفر، ۵۰ و ۱۰۰ میکرومولار و نیز اثر متقابل آنها در تراریختی دو رقم کلزا مورد مطالعه نیز در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۳ تکرار بررسی گردید. همه داده‌های به دست آمده با استفاده از نرم‌افزار MSTATC تحلیل آماری شد. مقایسه میانگین‌ها توسط آزمون چند دامنه‌ای دانکن انجام شد.

میلی مولار، EDTA ۱۰۰ میلی مولار، NaCl ۱۵۰ میلی مولار با اسیدیته ۸) به پودر اضافه و به شدت تکان داده شد. به محلول همگن حاصل ۶۰ میکرولیتر SDS ۲۰ درصد افزوده، به مدت نیم ساعت به طور ملایم مخلوط گردید. سپس ۱۵۰ میکرولیتر کلرید سدیم ۵ مولار و ۱۳۰ میکرولیتر CTAB ۱۰ درصد اضافه شد. محلول همگن حاصل به آرامی مخلوط و ۲۰ دقیقه در ۶۵ درجه سانتیگراد (با هم زدن ملایم در هر ۵ دقیقه) نگهداری گردید. مخلوط حاصل بین دو لوله اپندورف ۱/۵ میلی لیتری استریل تقسیم گردید و به هر لوله مقدار ۳۷۵ میکرولیتر مخلوط کلروفرم/ایزوامیل الکل (۱:۲۴) اضافه شده، به آرامی به مدت ۱۰ دقیقه هم زده شد. پس از سانتریفیوژ ۱۵ دقیقه‌ای در ۱۳۰۰۰g، فاز رویی که حاوی DNA ژنومی بود، به لوله استریل منتقل گردید. DNA ژنومی با افزودن ۱/۲ حجم ایزوپروپانول ۱۵ دقیقه سانتریفیوژ (۱۳۰۰۰g) رسوب دهی شد. رسوب حاصل با اتانول ۷۰ درصد شستشو و پس از خشک شدن در دمای اتاق، در ۵۰-۷۵ میکرولیتر آب مقطر دوبار تقطیر سترون شده، حل گردید و در دمای ۲۰- درجه سانتیگراد نگهداری شد.

به منظور تکثیر ژن *GUS* از آغاز گره‌های *GUSF/GUSR* و برای تکثیر ژن *nptII* از آغاز گره‌های *NPTIIIF/NOSR* استفاده گردید (جدول ۱). اختصاصی، پس از بهینه‌سازی در مخلوط واکنشی به حجم ۲۵ میکرولیتر، شامل ۱/۵ میلی مولار $MgCl_2$ ، ۳۰ نانوگرم DNA الگو، ۰/۳ میکرومولار آغازگر، ۰/۲ میلی مولار dNTP و یک واحد آنزیم *Taq-polymerase* (سینا ژن، ایران) و ۲/۵ میکرولیتر بافر (10X) صورت گرفت. سپس واکنش برای ۳۰

انتخاب غلظت مناسب BAP (بنزیل آمینو پورین) برای بازرایی در گیاه کلزا

با توجه به گزارشات موجود مبنی بر استفاده BAP به میزان ۴/۵ میلی گرم در لیتر برای بازرایی در برخی از رقم‌های کلزا (Reda *et al.*, 2006; Cardoza and Stewart, 2006) به منظور انتخاب غلظت مناسب BAP برای بازرایی ریزنمونه‌های کوتیلدون دو رقم Hyola 308 و RGS003 کلزا، در این تحقیق، غلظت‌های پایین‌تر (۳/۵ و ۴ میلی گرم در لیتر) و غلظت‌های بالاتر (۵، ۵/۵ و ۶ میلی گرم در لیتر) و نیز غلظت ۴/۵ میلی گرم در لیتر BAP، به عنوان ۶ غلظت متفاوت BAP در نظر گرفته شد. نتایج تجزیه واریانس برای بازرایی نوساقه از دو رقم متفاوت کلزا نشان می‌دهد که بین غلظت‌های متفاوت BAP در محیط کشت برای بازرایی نوساقه از کشت کوتیلدون، در هر دو رقم مورد مطالعه، اختلاف معنی‌داری (در سطح احتمال یک درصد) وجود دارد (جدول ۲).

جدول ۱- توالی نوکلئوتیدی آغازگرهای مورد استفاده در این تحقیق

نام آغازگر	توالی نوکلئوتیدی
GUSF	5'-GGTGGTCAGTCCCTTATGTTACG-3'
GUSR	5'-CCGGCATAGTTAAAGAAATCATC-3'
NPTIIF	5'-GTCGCCTAAGGTCAGTATCAGCTA-3'
NOSR	5'-CGCGATAATTTATCCTAGTTTGC-3'

نتایج

با توجه به اهمیت دو رقم Hyola 308 R line و RGS003 در تولید بذرها در کشور و با در نظر گرفتن این مطلب که میزان بازرایی در کلزا تحت تأثیر ژنوتیپ است و از طرفی عدم وجود اطلاعات مورد نیاز در این دو رقم، بهینه‌سازی شرایط بازرایی و انتقال ژن در این ارقام ضروری است. از آنجا که در انتقال ژن به گیاه کلزا ریزنمونه کوتیلدون دارای فراوانی بازرایی و تراریختی بیشتری نسبت به سایر ریزنمونه‌ها گزارش شده است (Cardoza and Stewart, 2003)، لذا در این تحقیق، از ریزنمونه کوتیلدون استفاده گردید.

جدول ۲- تجزیه واریانس غلظت BAP برای فراوانی بازرایی دو رقم گیاه کلزا. ** اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد، آزمایش به صورت دو طرح کاملاً تصادفی مستقل برای رقم‌ها انجام شده است.

منبع تغییر	RGS003		Hyola 308	
	میانگین مربعات	درجه آزادی	میانگین مربعات	درجه آزادی
غلظت BAP	۲/۰۱**	۵	۱/۰۲۷**	۵
خطای آزمایش	۰/۰۳	۲۴	۰/۰۶	۲۴
کل		۲۹		۲۹

بهترین غلظت برای بازرایی ریزنمونه‌های کوتیلدون در هر دو رقم گیاه کلزا است. میزان بازرایی در این غلظت برای رقم Hyola 308 برابر ۱۱۲ درصد و برای رقم RGS003 کلزا برابر ۱۲۰ درصد بوده است (جدول ۳).

مقایسه میانگین‌های سطوح مختلف غلظت BAP برای بازرایی نوساقه در هر دو رقم توسط آزمون چند دامنه‌ای دانکن انجام شد. نتایج حاصل از آزمون مقایسه میانگین‌ها نشان می‌دهد که غلظت ۳/۵ میلی گرم BAP،

غلظت استوسیرینگون است. در این تحقیق، تأثیر زمان‌های متفاوت پیش‌کشت و هم‌کشت و نیز غلظت‌های مختلف استوسیرینگون به عنوان عامل مؤثر در فرآیند انتقال بر انتقال ژن گزارشگر GUS به ریزنمونه‌های کوتیلدون هر دو رقم کلزا بررسی شد.

عوامل یاد شده در سطوح مختلف شامل: زمان پیش‌کشت (۰، ۴۸ و ۷۲ ساعت)، زمان هم‌کشتی (۴۸ و ۷۲ ساعت) و استوسیرینگون (غلظت‌های ۰، ۵۰ و ۱۰۰ میکرومول)، در یک آزمایش فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۳ تکرار بررسی گردید. با انجام این طرح آزمایشی، علاوه بر بررسی اثر عوامل اصلی، مطالعه اثر متقابل این عوامل نیز مقدور است. نتایج تجزیه واریانس برای فراوانی تراریختی هر دو رقم کلزا نشان داد که بین سطوح مختلف طول دوره پیش‌کشت، و همچنین اثر متقابل استوسیرینگون و پیش‌کشت، اثر متقابل استوسیرینگون و هم‌کشت و همچنین، اثرات متقابل سه گانه در هر دو رقم ارتباط معنی‌داری (در سطح احتمال یک درصد) وجود دارد (جدول ۴).

مقایسه میانگین بهینه‌سازی شرایط انتقال ژن برای هر دو رقم کلزا توسط آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال یک درصد انجام شد و نتایج آن در جدول ۵ ارائه شده است.

نتایج حاصل از این آزمون نشان می‌دهد که طول دوره پیش‌کشت ۴۸ ساعت با میانگین ۱۸/۳ و ۲۰/۶ درصد، به ترتیب برای ارقام Hyola 308 و RGS003 میزان فراوانی تراریختی بیشتری نسبت به دو زمان دیگر نشان داده است. در رابطه با زمان هم‌کشتی در رقم Hyola 308، اختلاف معنی‌داری بین فراوانی تراریختی دو زمان ۴۸ و ۷۲ ساعت وجود ندارد، در حالی که

این درصد در سایر غلظت‌ها، حداکثر برابر ۷۶ و ۹۶ درصد به ترتیب برای Hyola 308 و RGS003 است. نتایج جدول ۳ نشان می‌دهد که با افزایش غلظت BAP از ۳/۵ میلی‌گرم در لیتر، میزان باززایی در هر دو رقم مورد مطالعه، به طور معنی‌داری کاهش می‌یابد. با توجه به مشاهده غلظت ۳/۵ میلی‌گرم در لیتر BAP (کمترین غلظت مورد بررسی) به عنوان مناسب‌ترین غلظت BAP برای باززایی هر دو رقم و بررسی نقش غلظت کمتر از ۳/۵ میلی‌گرم در لیتر بر میزان باززایی، در ادامه این تحقیق، غلظت‌های ۳، ۳/۵ و ۴ میلی‌گرم بر لیتر BAP نیز بررسی شد و مجدداً مشاهده گردید که میزان ۳/۵ میلی‌گرم در لیتر BAP به عنوان مناسب‌ترین غلظت است (نتایج ارائه نشده است). از این تیمار هورمونی برای عمل باززایی و تراریختی نمونه‌ها با آگروباکتریوم استفاده گردید.

جدول ۳- مقایسه میانگین باززایی نوساقه‌های دو رقم مختلف گیاه کلزا در غلظت‌های متفاوت BAP. حروف مشابه بیانگر عدم وجود اختلاف معنی‌دار بین آنها است. مقادیر ارائه شده بر اساس میانگین ۵ تکرار است.

میانگین باززایی (درصد)		غلظت BAP (mg/lit)
RGS003	Hyola 308	
۱۲۰ ^a	۱۱۲ ^a	۳/۵
۹۲ ^b	۷۶ ^b	۴
۷۴ ^c	۶۸ ^{bc}	۴/۵
۶۰ ^d	۵۴ ^{cd}	۵
۴۰ ^{ef}	۵۲ ^{cd}	۵/۵
۳۲ ^{ef}	۴۴ ^d	۶

بهینه‌سازی شرایط انتقال ژن با استفاده از ژن گزارشگر GUS

سه عامل تأثیرگذار در انتقال ژن توسط آگروباکتریوم زمان پیش‌کشت، زمان هم‌کشت و

میانگین تراریختی در رقم RGS003 در ۴۸ ساعت با ۱۶/۴ درصد فراوانی، اختلاف معنی‌داری را با زمان ۷۲ ساعت هم‌کشتی نشان می‌دهد. نتایج حاصل از مقایسه میانگین غلظت‌های مختلف استوسیرینگون بر میزان تراریختی رقم Hyola 308 نشان داد که در غلظت‌های

مختلف مورد استفاده از استوسیرینگون، اختلاف معنی‌داری مشاهده نمی‌شود، در صورتی که غلظت ۵۰ میلی‌مولار استوسیرینگون برای رقم RGS003 (با ۲۲ درصد تراریختی)، به عنوان مناسب‌ترین غلظت به حساب می‌آید.

جدول ۴- تجزیه واریانس استوسیرینگون، مدت زمان پیش‌کشت و مدت زمان هم‌کشت برای فراوانی تراریختی دو رقم کلزا. ns و ** به ترتیب عدم وجود اختلاف معنی‌دار (non-significant) و اختلاف معنی‌دار در سطح ۱ درصد را نشان می‌دهد.

RGS003		Hyola 308		منبع تغییرات
میانگین مربعات	درجه آزادی	میانگین مربعات	درجه آزادی	
۰/۳۷۶ **	۲	۰/۴۶۳ ^{ns}	۲	استوسیرینگون
۰/۲۸۹ **	۲	۲/۹۰۷ **	۲	پیش‌کشت
۰/۱۲۳ ^{ns}	۱	۰/۷۴ ^{ns}	۱	هم‌کشت
۰/۱۶۱ **	۴	۰/۸۸۰ **	۴	استوسیرینگون × پیش‌کشت
۰/۰۱۲ ^{ns}	۲	۱/۲۴۱ **	۲	استوسیرینگون × هم‌کشت
۰/۲۳۶ **	۲	۰/۹۱ ^{ns}	۲	پیش‌کشت × هم‌کشت
۰/۱۷۳ **	۴	۰/۹۳۵ **	۴	استوسیرینگون × پیش‌کشت × هم‌کشت
۰/۰۵۵	۷۲	۰/۱۶۷	۳۶	خطای آزمایش
	۹۰		۵۴	کل

جدول ۵- مقایسه میانگین سطوح مختلف مدت زمان پیش‌کشت، مدت زمان هم‌کشت و غلظت استوسیرینگون برای فراوانی تراریختی دو رقم کلزا. حروف مشابه بیانگر عدم وجود اختلاف معنی‌دار بین آنها است. مقادیر ارایه شده بر اساس میانگین ۳ تکرار است.

RGS003	Hyloa 308	مولاریته	زمان	منبع تغییرات
(درصد تراریختی)	(درصد تراریختی)	(μM)	(ساعت)	
۹/۲ ^a	۱۱/۶ ^a		۰	پیش‌کشت
۲۰/۶ ^b	۱۸/۳ ^b		۴۸	
۱۲/۶ ^a	۱۱/۱ ^a		۷۲	
۱۲ ^a	۱۴ ^a		۴۸	هم‌کشت
۱۶/۴ ^b	۱۳/۳ ^a		۷۲	
۱۰ ^a	۱۲/۷ ^a	۰		استوسیرینگون
۲۲ ^b	۱۲/۷ ^a	۵۰		
۱۰/۶ ^a	۱۰/۳۷ ^a	۱۰۰		

نتایج حاصل از آزمون مقایسه میانگین اثرات متقابل غلظت‌های متفاوت استوسیرینگون در زمان‌های هم‌کشت در هر دو رقم کلزای مورد مطالعه نشان می‌دهد که اختلاف معنی‌داری بین فراوانی تراریختی وجود دارد (جدول ۶). غلظت ۱۰۰ میکرومولار استوسیرینگون در زمان ۴۸ ساعت هم‌کشتی در رقم Hyola 308 با ۱۸ درصد و همین غلظت استوسیرینگون در زمان ۷۲ ساعت هم‌کشتی در رقم RGS003 با ۱۳/۲ درصد بیشترین میزان تراریختی را نشان می‌دهد. کمترین میزان تراریختی به غلظت صفر استوسیرینگون و زمان ۴۸ ساعت هم‌کشتی در رقم RGS003 با ۷ درصد فراوانی مربوط است که اختلاف معنی‌داری را با سایر سطوح از خود نشان می‌دهد.

نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل سه‌گانه طول دوره پیش‌کشت، طول دوره هم‌کشت و غلظت‌های متفاوت استوسیرینگون نشان می‌دهد که بیشترین میزان تراریختی در رقم Hyola 308 (۳۳ درصد) در شرایط ۱۰۰ میکرومولار غلظت استوسیرینگون و ۴۸ ساعت برای زمان‌های پیش‌کشت و هم‌کشت و در رقم RGS003 (۳۸ درصد) در ۵۰ میکرومولار غلظت استوسیرینگون، زمان پیش‌کشت ۴۸ ساعت و زمان هم‌کشتی ۷۲ ساعت به دست می‌آید. هر دو نسبت به سایر تیمارها در گروه‌های آماری جداگانه قرار می‌گیرند (جدول ۷). در رقم RGS003 غلظت صفر استوسیرینگون در زمان صفر پیش‌کشت و زمان ۴۸ ساعت هم‌کشت با ۳ درصد تراریختی، کمترین میزان تراریختی را به خود اختصاص داده است (جدول ۷). از شرایط به دست آمده اختصاصی مناسب برای هر رقم کلزا برای عمل تراریختی نمونه‌ها با آگروباکتریوم استفاده شد.

مقایسه میانگین اثرات متقابل دو‌گانه سطوح مختلف دوره پیش‌کشت در دوره هم‌کشت، غلظت‌های مختلف استوسیرینگون در دوره‌های متفاوت پیش‌کشت و همچنین، غلظت‌های متفاوت استوسیرینگون در زمان‌های هم‌کشت در فراوانی تراریختی دو رقم کلزا با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح یک درصد انجام شد که نتایج حاصل در جدول ۶ ارایه شده است.

نتایج حاصل از آزمون مقایسه میانگین اثرات متقابل طول دوره پیش‌کشت در زمان هم‌کشت نشان می‌دهد که اثرات متقابل بین زمان‌های متفاوت پیش‌کشت در هم‌کشت، در رقم Hyola 308 اختلاف معنی‌داری وجود ندارد، هر چند زمان‌های پیش‌کشت و هم‌کشت ۴۸ ساعت با میانگین ۱۸/۹ درصد، میزان تراریختی بیشتری را نسبت به سایر زمان‌ها از خود نشان داده است، در حالی که در رقم RGS003 زمان ۴۸ ساعت پیش‌کشت در ۷۲ ساعت هم‌کشت، با فراوانی ۲۸ درصد تراریختی، اختلاف معنی‌داری را با سایر زمان‌ها از خود نشان می‌دهد. همچنین در این رقم، کمترین اثر متقابل به زمان صفر پیش‌کشت در ۴۸ ساعت زمان هم‌کشت با ۶/۶ درصد تراریختی مربوط است.

بر اساس نتایج ارایه شده در جدول ۶، بیشترین درصد تراریختی در رقم Hyola 308 به اثر متقابل غلظت ۵۰ میکرومولار استوسیرینگون با زمان ۴۸ پیش‌کشت با میانگین فراوانی ۱۵ درصد مربوط بوده، اما اختلاف معنی‌داری با سایر غلظت‌های استوسیرینگون و زمان‌های پیش‌کشت از خود نشان نمی‌دهد، در حالی که در همین شرایط، بیشترین درصد تراریختی در رقم RGS003 با میانگین ۳۱ درصد اختلاف معنی‌داری را با سایر شرایط از خود نشان می‌دهد.

جدول ۶- مقایسه میانگین اثر مدت زمان پیش‌کشت، مدت زمان هم‌کشت و غلظت‌های متفاوت استوسیرینگون و اثرات متقابل آنها برای فراوانی تراریختی دو رقم کلزا. حروف مشابه بیانگر عدم وجود اختلاف معنی‌دار بین آنها است. مقادیر ارایه شده بر اساس میانگین ۳ تکرار است.

منبع تغییرات	مولاریته (μM)	زمان (ساعت)	Hyloa 308 (درصد تراریختی)	RGS003 (درصد تراریختی)
پیش‌کشت × هم‌کشت		۴۸×۰	۱۲/۲ ^a	۶/۶ ^a
		۴۸×۴۸	۱۸/۹ ^b	۱۳/۲ ^b
		۴۸×۷۲	۱۱/۱ ^a	۱۶ ^b
		۷۲×۰	۱۱/۱ ^a	۱۲ ^b
		۷۲×۴۸	۱۷/۶ ^b	۲۸ ^c
		۷۲×۷۲	۱۱/۴ ^a	۱۸ ^b
استوسیرینگون × پیش‌کشت		۰	۱۱/۶ ^a	۷ ^a
	۵۰	۴۸	۱۵ ^b	۱۵ ^b
		۷۲	۱۱/۶ ^a	۱۰ ^a
		۰	۱۳/۳ ^b	۱۳ ^b
	۵۰	۴۸	۱۵ ^b	۳۱ ^d
		۷۲	۱۰ ^a	۲۵ ^c
استوسیرینگون × هم‌کشت		۰	۱۰ ^a	۹ ^a
	۱۰۰	۴۸	۲۵ ^c	۲۳ ^c
		۷۲	۱۱/۶ ^a	۱۸ ^b
		۴۸	۱۲/۲ ^b	۷ ^a
		۷۲	۱۳/۳ ^b	۱۰/۶ ^a
	۵۰	۴۸	۱۴/۲ ^b	۱۲/۶ ^b
		۷۲	۹/۶۲ ^a	۲۵/۲ ^c
	۱۰۰	۴۸	۱۸ ^c	۸ ^a
		۷۲	۱۲/۲ ^b	۱۳/۲ ^b

به گیاهان تراریخت از روش PCR به ترتیب با آغازگرهای GUSF/R و NPTIIF/NosR استفاده شد. ژن *nptII* عامل ایجاد مقاومت به کانامایسین در گیاهان تراریخت شده، به صورت یک عامل انتخابی عمل می‌نماید. نتیجه حاصل از این PCR یک قطعه ۵۲۱

ارزیابی تراریختی کلزا با استفاده از آزمون سنجش بیوشیمیایی GUS و الگوی PCR

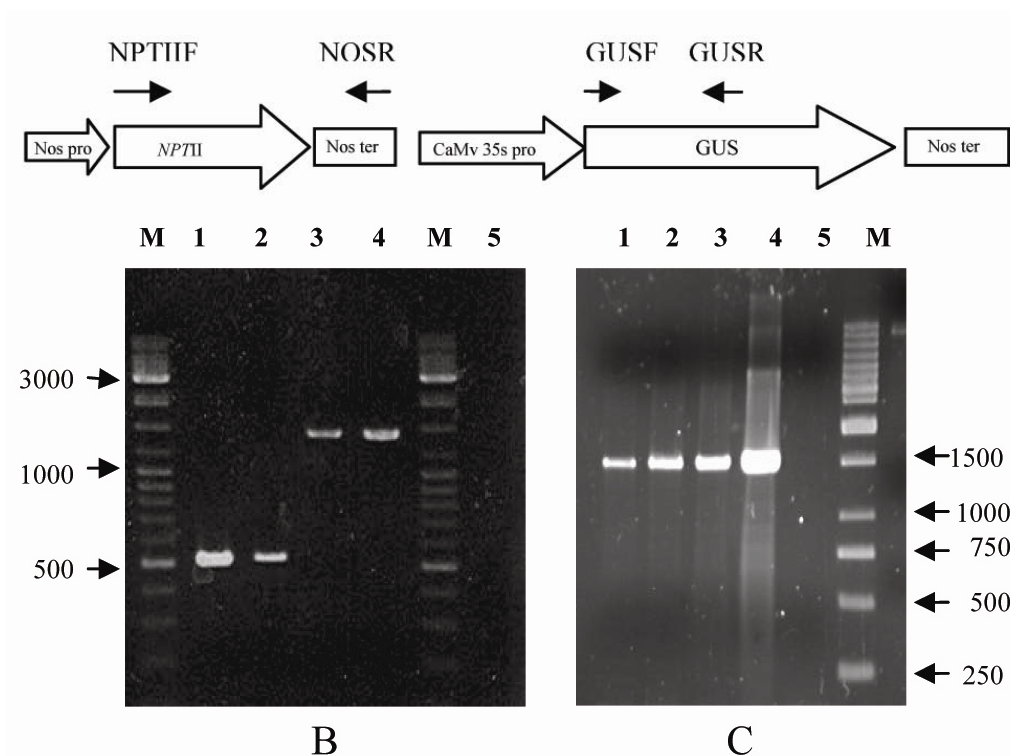
پس از چندین مرتبه گزینش گیاهچه‌های تراریخت روی محیط کشت حاوی کانامایسین به منظور تأیید انتقال کاست (Cassette) حاوی ژن *GUS* و ژن *nptII*

گیاهچه‌های غیرتراریخت وجود دارد. برای این منظور از آزمون فوق استفاده شد. همچنین، بیان ژن *GUS* در گیاهان تراریخت از طریق سنجش بیوشیمیایی *GUS* اثبات گردید. نتیجه آزمون سنجش بیوشیمیایی *GUS* در گیاه به صورت مشاهده رنگ آبی (در گیاه تراریخت) و رنگ شفاف (در گیاه شاهد) بود (شکل ۲).

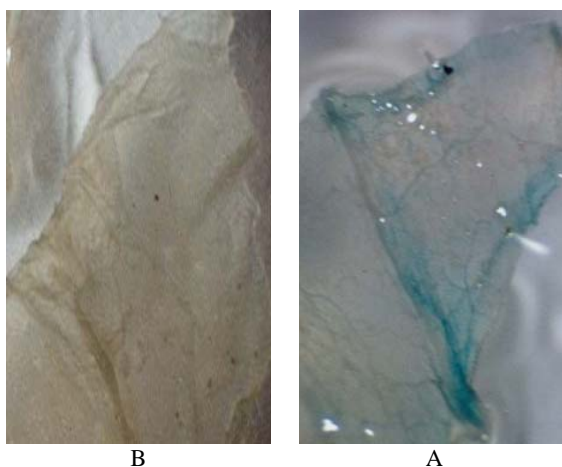
جفت بازی برای ژن *GUS* و یک قطعه ۱۵۵۰ جفت بازی برای ژن *nptII* است که برابر قطعات مورد انتظار بوده، تأیید کننده انتقال ژن به گیاه کلزاست (شکل ۱). اگرچه حضور و بیان ژن *nptII* در این تحقیق از طریق رشد گیاهچه‌های سبز روی محیط کشت حاوی کانامایسین به اثبات رسیده است، با این حال در گزینش گیاهان روی محیط کشت انتخابی امکان فرار

جدول ۷- مقایسه میانگین اثرات متقابل مدت زمان پیش کشت، مدت زمان هم کشت و غلظت‌های متفاوت استوسیرینگون برای فراوانی تراریختی دو رقم کلزا. حروف مشابه بیانگر عدم وجود اختلاف معنی‌دار بین آنهاست. مقادیر ارایه شده بر اساس میانگین ۳ تکرار است.

RGS003 (درصد تراریختی)	Hyloa 308 (درصد تراریختی)	زمان پیش کشت (ساعت)	زمان هم کشت (ساعت)	مولاریته (μM)	منبع تغییرات
۳ ^a	۱۳ ^a	۰			
۱۲ ^b	۱۳ ^a	۴۸	۴۸		
۸ ^b	۱۰ ^a	۷۲			
۱۲ ^b	۱۰ ^a	۰		۵۰	استوسیرینگون × هم کشت × پیش کشت
۱۲ ^b	۱۶/۶ ^a	۴۸	۷۲		
۱۲ ^b	۱۳/۷ ^a	۷۲			
۸ ^b	۱۳ ^a	۰			
۲۰ ^c	۱۰ ^a	۴۸	۴۸		
۳۸ ^d	۱۰ ^a	۷۲			
۱۲ ^b	۱۳/۳ ^a	۰		۱۰۰	
۲۳ ^c	۲۰ ^b	۴۸	۷۲		
۸ ^b	۱۱ ^a	۷۲			
۸ ^b	۱۰/۳ ^a	۰			
۸ ^b	۳۳ ^c	۴۸	۴۸		
۲۰ ^c	۱۲/۹ ^a	۷۲			
۱۲ ^b	۱۰/۴ ^a	۰			
۸ ^b	۱۶ ^a	۴۸	۷۲		
۸ ^b	۱۰/۴ ^a	۷۲			



شکل ۱- A) شکل شماتیک کاست حاوی ژن‌های *nptII* و *GUS*. فلش‌ها محل اتصال آغازگرها را نشان می‌دهند؛ B) محصول PCR گیاهان تراریخت رقم RGS003، ۱ و ۲ محصول PCR ژن *GUS* (قطعه ۵۲۱ جفت باز)، ۳ و ۴ محصول PCR ژن *nptII* (قطعه ۱۵۵۰ جفت باز)، ۵ شاهد منفی (گیاه غیرتراریخت)، M: نشانگر مولکولی (ladder mix)؛ C) محصول PCR گیاهان تراریخت رقم Hyola 308، ۱، ۲ و ۳ محصول PCR ژن *nptII* (قطعه ۱۵۵۰ جفت باز)، ۴ شاهد مثبت (استفاده از DNA سازه pBI121)، ۵ شاهد منفی (گیاه غیرتراریخت)، M: نشانگر مولکولی (1 Kb ladder).



شکل ۲- سنجش هیستوشیمیایی *GUS* در برگ گیاه تراریخت و غیر تراریخت در حضور سوبسترای X-Gluc، ظهور رنگ آبی بیان ژن *GUS* در گیاهان تراریخت (A) در مقایسه با گیاهان غیرتراریخت (B) است.

بحث

گیاهان روغنی دومین منبع تأمین‌کننده انرژی برای جوامع بشری به شمار می‌آیند، به علت تولید بیشترین روغن خوراکی، از جایگاه ویژه‌ای برخوردار هستند. در میان گیاهان روغنی، کلزا به علت دارا بودن بیشترین درصد اسیدهای چرب خوراکی غیر اشباع، کمترین درصد مواد مضر، بالا بودن مواد مطلوب در بازمانده‌های آن و استفاده از آن در تغذیه دام و طیور، اهمیت فوق‌العاده‌ای پیدا کرده است.

از آنجا که تولید گیاهان مقاوم به تنش‌های زیستی و غیرزیستی از طریق انتقال ژن ضروری به نظر می‌رسد، بهینه‌سازی عوامل متعددی که در باززایی کلزا تحت شرایط *in vitro* تأثیر می‌گذارند، شامل ژنوتیپ گیاه، ترکیبات محیط کشت، زمان‌های پیش کشت و هم‌کشتی اجتناب‌ناپذیر می‌نماید (Raldugina and Sobolkova, 1995; Malishenko *et al.*, 2003; Halina *et al.*, 2005; Cardoza and Stewart, 2006; Wang *et al.*, 2006).

برای مهندسی ژنتیک و انتقال ژن با میانجی‌گری آگروباکتریوم، کشت بافت یکی از اصلی‌ترین و طولانی‌ترین مراحل است، اصولاً انتقال ژن به گیاه بدون کشت بافت امکان‌پذیر نیست.

در کشت بافت کلزا، ریزنمونه‌های کوتیلدونی اغلب بدون گذر از مرحله کالوس، ارگانوژنز (اندام‌زایی) انجام داده، تولید شاخه می‌کنند. این ریزنمونه‌ها در سطح بریده انتهای دمبرگ خود سلول‌های مریستمی دارند که از قدرت باززایی بالایی برخوردار بوده، هدف ایده‌آلی برای آگروباکتریوم هستند. در صورتی که این ریزنمونه‌ها به طرز مناسبی تهیه شوند (به طوری که جوانه انتهایی آنها حذف شده،

ولی قاعده دمبرگ‌ها که دارای سلول‌های جوان با قدرت تقسیمی زیاد هستند، باقی بمانند) امکان دستیابی به شاخه‌های تراریخت شده افزایش می‌یابد. در این تحقیق از ریزنمونه‌های کوتیلدونی استفاده گردید.

در بین شش غلظت مختلف BAP مورد استفاده، بهترین غلظت برای باززایی در هر دو رقم Hyola 308 و RGS003، غلظت ۳/۵ میلی‌گرم در لیتر BAP به دست آمد. با بالا رفتن غلظت BAP میزان کالوس‌زایی در انتهای دمبرگ ریزنمونه‌های کوتیلدونی افزایش یافت. این میزان در غلظت ۶ میلی‌گرم در لیتر مشاهده می‌شود. Cardoza و Stewart (۲۰۰۶) نیز بهترین غلظت BAP مورد استفاده برای باززایی در گیاه کلزا را ۴/۵ میلی‌گرم در لیتر گزارش کرده‌اند. به نظر می‌رسد که این تفاوت غلظت می‌تواند به دلیل ژنوتیپ‌های مختلف مورد مطالعه باشد.

در حال حاضر، به منظور بهینه‌سازی شرایط انتقال ژن از ژن‌های گزارشگر متنوعی استفاده می‌نمایند که از میان آنها ژن بتا گلوکورونیداز (*GUS*) بیشترین کاربرد را دارد (Reda *et al.*, 2006). در این تحقیق به منظور بهینه‌سازی انتقال ژن از ژن گزارشگر *GUS* استفاده شد. در انتقال ژن به واسطه آگروباکتریوم، عوامل زمان پیش کشت، زمان هم‌کشت و غلظت استوسیرینگون بسیار تأثیرگذار است (Cardoza and Stewart, 2003). همان طوری که نتایج به دست آمده نشان می‌دهد، بهترین شرایط برای رقم Hyola 308 عبارت است از: زمان پیش کشت و هم‌کشت ۴۸ ساعت، همراه با غلظت ۱۰۰ میکرومولار استوسیرینگون. میزان تراریختی ریزنمونه‌های کوتیلدونی تحت این شرایط بسیار بیشتر از سایر شرایط و حدود ۳۳ درصد بوده است. از طرفی برای

دارد. در این تحقیق نیز به منظور انتقال ژن به گیاه کلزا از این ناقل استفاده شد. پلاسمید pBI121 یک ناقل دو گانه، واجد ژن گزارشگر GUS (یا بتا-گلوکورونیداز) و پروموتور قوی CaMV35S قبل از MCS است. همچنین، pBI121 دارای دو محل همانندسازی برای *E. coli* و *A. tumefaciens* است. بنابراین، می‌تواند به عنوان یک شاتل و کتور نیز عمل نماید (Chen et al., 2003).

در نهایت با توجه به بهینه‌سازی انجام شده در این تحقیق، در مورد شرایط باززایی و تراریختی دو رقم Hyola 308 و RGS003، می‌توان از این شرایط برای انتقال ژن‌های مورد نظر به این دو رقم استفاده نمود.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از پژوهشگاه ملی مهندسی ژنتیک و زیست‌فناوری به علت تأمین بودجه پژوهشی این تحقیق تشکر و قدردانی به عمل می‌آید.

رقم RGS003 بیشترین میزان تراریختی با حدود ۳۸ درصد در شرایط ۷۲ ساعت پیش‌کشت، ۴۸ ساعت هم‌کشت و غلظت ۵۰ میکرومولار استوسیرینگون مشاهده گردید. Stewart و Cardoza (۲۰۰۶)، زمان‌های پیش‌کشت و هم‌کشت برای گیاه کلزا را به ترتیب ۷۲ ساعت و ۴۸ ساعت گزارش کرده‌اند. آنها با بهینه‌سازی زمان‌های پیش‌کشت و هم‌کشت، میزان تراریختی از حد پایه ۴ درصد به ۲۵ درصد رساندند. همچنین Zhang و همکاران (۲۰۰۵)، میزان تراریختی را برای ارقام Westar ۳۳/۱ درصد، Oscar ۶۸/۱ درصد، PK7 a ۶۷/۶ درصد، R125 ۷/۷ درصد و Rainbow ۱۱/۹ درصد گزارش کردند. با توجه به این که انتقال ژن در رقم‌های مختلف، متفاوت و وابسته به ژنوتیپ است، می‌توان این اختلاف را توجیه نمود.

استفاده از *A. tumefaciens* به عنوان یک ناقل طبیعی در تراریختی گیاهان روشی مرسوم و کارآمد است که در مورد بسیاری از گیاهان کاربرد

منابع

- Bhalla, P. L. and Singh, M. B. (2008) *Agrobacterium*-mediated transformation of *Brassica napus* and *Brassica oleracea*. *Nature Protocols* 3(2): 181-189.
- Cardoza, V. and Stewart, C. N. (2003) Increased *Agrobacterium*-mediated transformation and rooting efficiencies in canola (*Brassica napus* L.) from hypocotyl segment explants. *Plant Cell Reports* 21: 599-604.
- Cardoza, V. and Stewart, C. N. (2006) Canola (*Brassica napus*). In: *Methods on Molecular Biology* (ed. Wang, K.) 343: 257-266. Humana Press, Totowa, USA.
- Cervera, M. (2004) Histochemical and fluorometric assays for *uidA* (*GUS*) gene detection. In: *Transgenic plants: methods and protocols* (ed. PENA, L) 203-213. Humana Press, Totowa, USA.
- Chen, D., Kawarasaki, Y., Nakano, H. and Yamane, T. (2003) Cloning and *in vitro* and *in vivo* expression of plant glutathione S-transferase zeta class nb genes. *Journal of Bioscience and Bioengineering* 95: 594-600.
- Dennis, T. T. (2003) Thidiazuron induced multiple shoot induction and plant regeneration from cotyledonary explants of mulberry. *Biologia Plantarum* 46: 529-533.
- Doyle, J. J. and Doyle, J. L. (1990) Isolation of plant DNA from fresh tissue. *Focus* 12: 13-15.
- Halina, H., Marzena, P. and Grzegorz G. (2005) Morphological and histological

- aspects of 2, 4-D effects on rape explants (*Brassica napus* L. cv. *Kana*) cultured *in vitro*. *Acta Biologica Cracoviensia Series Botanica* 47(1): 219-226.
- Hao, Y., Charles, T. C. and Glick, B. R. (2010) ACC deaminase increases the *Agrobacterium tumefaciens*- mediated transformation frequency of commercial canola cultivars. *FEMS Microbiology Letter* 307(2): 185-190.
- Kern, H. R. and Meyer, M. M. (1986) Tissue culture propagation of *Acer × Freemanii* using thidiazuron to stimulate shoot tip proliferation. *Hort Science* 21: 1209-1210.
- Malishenko, S. I., Tulkina, L. G., zvereva, S. D. and Raldugina G. N. (2003) Development of transgenic plants of *Brassica campestris*, expressing *gfp* gene. *Russian Journal of Plant Physiology* 50(2): 309-315.
- Moloney, M. M., Walker, J. M. and Sharma, K. K. (1989) High efficiency transformation of *Brassica napus* using *Agrobacterium* vectors. *Plant Cell Reports* 8: 238-242.
- Radke, S. E., Andrew, B. M., Moloney, M. M., Crouch, M. L., Kridl, J. C. and Knauf, V. C. (1988) Transformation of *Brassica napus* using *Agrobacterium tumefaciens*: development regulated expression of reintroduced napin gene. *Theoretical applied Genetics* 75: 685-694.
- Raldugina, G. N. and Sobol'kova, G. I. (1995) Factors affecting organogenesis in cotyledon rape explants. *Fiziologiya Rastanii (Moscow)* 42: 916-923.
- Reda, E. A., Moghaieb, M. A., El-Awady, R. G., El-Mergawy, S. S.Y. and El-Sharkawy, A. M. (2006) A reproducible protocol for regeneration and transformation in canola (*Brassica napus*). *African Journal of Biotechnology* 5(2): 143-148.
- Sambrook, J. and Russell, D. W. (2001) *Molecular cloning: a laboratory manual*. Cold Spring Harbor Press, New York.
- Singh, R., Srivastava, K., Jaiswal, H. K., Amla, D. V. and Singh, B. D. (2002) High frequency multiple shoot regeneration from decapitated embryo axes of chickpea and establishment of plantlets in the open environment. *Biologia Plantarum* 45: 503-508.
- Takasaki, T., Hatakeyama, K., Ojima, K., Watanabe, M., Toriyama, K. and Hinata, K. (1997) Factors influencing *Agrobacterium*- mediated transformation of *Brassica rapa* L. *Breeding Science* 47: 127-134.
- Wang, J. X., Zhao, F. Y. and Xu, P. (2006) Use of *aroA-M1* as a selectable marker for *Brassica napus* transformation. *Crop Science* 46: 706-711.
- Wang, L. J., Ni, D. A., Wang, G. Y., Xia, Z. A. and Xu, Z. K. (1999) Preliminary studies on tissue culture and *Agrobacterium*- mediated transformation of *Brassica campestris* ssp. *Chinensis*. *Shi Yan Sheng Wu Xue Bao* 32: 93-99.
- Zhang, Y., Singh, M. B., Swoboda, I. and Bhalla, P. L. (2005) *Agrobacterium*- mediated transformation and generation of male sterile lines of Australian canola. *Australian Journal of Agricultural Research* 56: 535-36.

Optimization of regeneration and transformation of canola Hyola 308 and RGS003 lines

Reza Golejani Moghaddaam, Mostafa Motallebi *, Mohammad Reza Zamani ¹
and Habib Rezanejad

Department of Plant Biotechnology, National Institute of Genetic Engineering and Biotechnology, Tehran, Iran

Abstract

The objective of the study was to develop an efficient method for shoot regeneration and *Agrobacterium*-mediated gene transformation into *Brassica napus* cultivars, Hyola308 and RGS003. Different concentrations of benzylaminopurine (BAP) (3.5, 4, 4.5, 5, 5.5 and 6 mg/L) were evaluated for shoot regeneration of petiol cotyledonary explants. Also, the effect of preconditioning and co-cultivation periods and acetosyringone concentrations were studied on the Gus reporter gene transformation. The experimental design was factorial based on completely randomized design with 3-5 replications. Maximum shoot regeneration was obtained using 3.5 mg/L BAP with 112% for Hyola308 and 120% for RGS003 cultivars. The transformed plants were screened on kanamycin containing medium and the presence and the expression of the reporter gene were confirmed by PCR and Gus assay, respectively. The highest effect on transformation efficiency was observed through 48 h preconditioning and co-cultivation period and 100 μ M acetosyringone for Hyola308 (33%), and 38 h preconditioning period, 72 h co-cultivation period and 50 μ M acetosyringone for RGS003 (38%).

Key words: Canola, Regeneration, Transformation, *GUS*, BAP

* Corresponding Author: motallebi@nigeb.ac.ir