

خاموش کردن بیان ژن کدئین رداکتاز به روش خاموش سازی القایی با ویروس در گیاه دارویی شقایق (*Papaver somniferum L.*)

راضیه خواجهوند ^۱M.Sc.، احمد اسماعیلی ^۲Ph.D.*، فرهاد نظریان فیروزآبادی ^۱Ph.D.، علی محمد لطیفی ^۲Ph.D.

۱- دانشگاه لرستان، دانشکده کشاورزی، گروه زراعت و اصلاح نباتات، خرم آباد، ایران

۲- دانشگاه علوم پزشکی بقیه ا...، مرکز تحقیقات کاربردی، تهران، ایران

* پست الکترونیک نویسنده مسئول: ismaili.a@lu.ac.ir

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۵/۱۲/۱۰

تاریخ دریافت: ۱۳۹۴/۶/۱۰

چکیده

هدف: گیاه دارویی شقایق (*Papaver somniferum L.*) تنها منبع تجاری از آلکالوئیدهای دارویی بنزوفنانترین از زیر گروه آلکالوئیدهای بنزیل ایزوکوئینولین است که شامل مسکن‌های ضد درد مانند کدئین و داروهای نیمه مصنوعی اکسی کدون، باپرنورفین و نالتروکسون می‌باشد. اگرچه بیشتر ژن‌های مسیر این آلکالوئیدها شناسایی شده‌اند، ولی تنظیم پس از نسخه‌برداری ژن‌های مسیر آلکالوئیدهای آن‌ها به خوبی شناسایی نشده است. خاموش سازی القایی با ویروس (virus induced gene silencing) یکی از روش‌های سریع برای خاموشی ژن است که در این تحقیق از این روش برای بررسی خاموشی یکی از ژن‌های مهم مسیر آلکالوئیدهای این گیاه استفاده شد.

مواد و روش‌ها: در این تحقیق به منظور کاهش سیستماتیک در سطوح بیان ژن آنزیم‌های مسیر تولید آلکالوئیدهای بنزیل ایزوکوئینولین از VIGS استفاده شد. جهت خاموشی ژن کدئین رداکتاز (Codeinone Reductase) از ناقل pTRV جهت همسانه‌سازی استفاده شد. انتقال آگروباکتری حاوی سازه مورد نظر به برگ‌های ۲ تا ۳ هفته‌ای با استفاده از روش آگرواینفیلتراسیون انجام شد.

نتایج: نتایج همسانه‌سازی این ژن با استفاده از روش‌های مختلف مولکولی همانند PCR و هضم آنزیمی مورد تایید قرار گرفت. ترا ریختگی گیاهان تلقیح شده با سازه ژنتیکی مورد نظر با استفاده از PCR اثبات شد. تعیین سطوح نسخه‌برداری ژن هدف با استفاده از فن PCR نیمه کمی و PCR در زمان واقعی نشان داد که بیان ژن COR حدود ۸۹ درصد کاهش یافته است.

نتیجه‌گیری: نتایج این تحقیق نشان داد که با استفاده از روش تداخل RNA، بیان ژن کدئین رداکتاز به صورت معنی‌داری در مقایسه با شاهد کاهش بیان داشت.

واژگان کلیدی: بنزیل ایزوکوئینولین، آگروباکتری، مهندسی متابولیک، pTRV، PCR، زمان واقعی

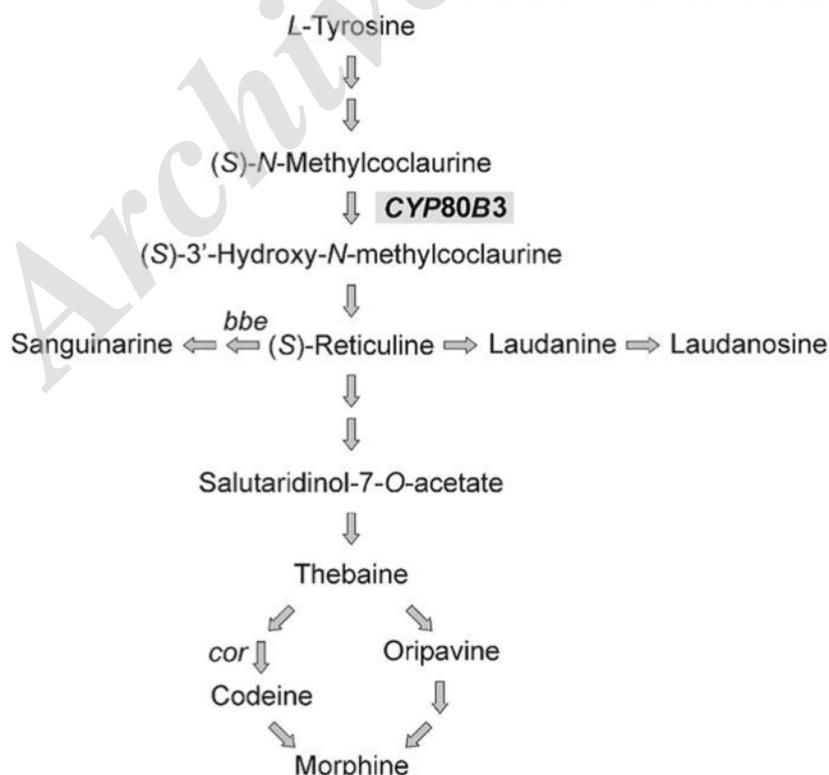
مقدمه

گیاهان دارویی از ارزش و اهمیت خاصی در تأمین بهداشت و سلامت جوامع هم به لحاظ درمان و هم پیشگیری از بیماری‌ها برخوردار می‌باشند. گرایش عمومی جامعه به استفاده از داروها و درمان‌های گیاهی و به‌طور کلی فرآورده‌های طبیعی به‌ویژه در طی سال‌های اخیر رو به افزایش بوده و مهم‌ترین علل آن، اثبات اثرات مخرب و جانبی داروهای شیمیایی از یک طرف و ایجاد آلودگی‌های زیست محیطی تهدید کننده کره زمین از سوی دیگر بوده است (۱).

گیاه دارویی شقایق (*Papaver somniferum*) یکی از مهم‌ترین گیاهان دارویی می‌باشد. خصوصیات دارویی شقایق از زمان‌های بسیار دور شناخته شده و ترکیبات گیاهی آن در ارتباط با زمینه‌های اقتصادی، اجتماعی و سیاسی موجب شده تا به‌عنوان یکی از مهم‌ترین گیاهان دارویی دنیا مطرح شود. اهمیت دارویی این گونه مربوط به قابلیت تولید گروهی از آلکالوئیدهای بنزوفنانتریدين از زیر گروه آلکالوئیدهای بنزوایزوکوئینولی می‌باشد. برخی از این

مسکن‌ها به‌عنوان آلکالوئیدهای ۵ حلقه‌ای بنزید ایزوکوئینولین شامل تبائین، کدئین، مورفین و مشتقات آن‌ها می‌باشند. مورفین به‌همراه مواد شیمی درمانی دیگر نظیر وین کریستین و وین بلاستین و کامپوتسین از آلکالوئیدهای مهم تجاری شده هستند که از این گیاه دارویی استخراج می‌شوند. همچنین می‌توان به آنتی-بیوتیک‌هایی نظیر سانگونارین دارای خاصیت ضد میکروبی و ضد التهابی، نوسکاپین دارای خاصیت ضد سرفه و ضد توموری، پاپاورین به‌عنوان گشاد کننده رگ‌ها و توبوکورارین شل‌کننده عضلات اشاره نمود (۲).

در طول مسیر ساخت داروهای نارکوتیک انتهایی، آنزیم مرحله نهایی در دو واکنش متناوب کدئینون رداکتاز می‌باشد. اولین بار کدئینون رداکتاز (COR) توسط لنز و زنک (۳) از کشت سلولی گونه *P. somniferum* استخراج شد. در سال ۱۹۹۹ نیز برای اولین بار جداسازی و شناسایی چهار cDNA مشابه کد کننده کدئینون رداکتاز انجام گرفت و در اثرشیاکلایی بیان شد (۴). مسیر تولید آلکالوئیدهای مورفینان در شکل ۱ آمده است (۵).



شکل ۱: مسیر تولید آلکالوئیدهای مورفینان (۵).

مواد و روش‌ها

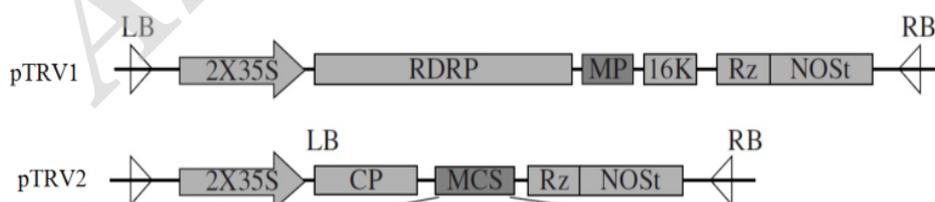
این آزمایش در آزمایشگاه بیوتکنولوژی دانشکده کشاورزی دانشگاه لرستان به اجرا در آمد. بذور گیاه شقایق (*P. somniferum*) از موسسه جنگل‌ها و مراتع تهیه شدند. پس از ضدعفونی بذور با الکل ۷۰ درصد به مدت یک دقیقه، هیپوکلریت سدیم ۵ درصد به مدت ۱۰ دقیقه و پس از چند بار شستشو با آب مقطر استریل، در نهایت بذور استریل در محیط B5 (۱۲) بدون هورمون حاوی ۳۰ میلی‌گرم بر لیتر ساکارز کشت شدند. بذره‌های کشت شده در شرایط مناسب جهت جوانه‌زنی در دمای ۲۳ درجه سانتی‌گراد با تناوب نوری ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی نگهداری شدند. سپس برگ‌های جوان گیاهچه‌های یک و نیم ماهه برداشت شد و با نیتروژن مایع پودر شد و بلافاصله در یخچال ۸۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری شد. به منظور ساخت سازه خاموشی موقت ژن COR، ابتدا از گیاه با استفاده از کیت RNA XPLUS (شرکت سیناژن) استخراج RNA انجام گرفت. سپس با آنزیم رونوشت بردار معکوس، cDNA ساخته شد. از cDNA تکثیر شده به‌عنوان الگو جهت ساخت DNA دو رشته‌ای و تکثیر ژن توسط PCR با استفاده از آغاز گرهای اختصاصی ژن طبق برنامه استفاده شد. طراحی آغاز گر با استفاده از نرم افزار Vector NTI (version 9.0) روی توالی گرفته شده از پایگاه اطلاع داده‌ها NCBI (شماره دسترسی AF108435) طراحی شد. برنامه زمانی PCR به صورت دمای واسرشتگی ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه، دمای اتصال ۵۶ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه و بسط در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲ دقیقه طراحی شد. ۳۵ چرخه برای واکنش PCR در نظر گرفته شد. الکتروفورز ژل آگارز برای محصول PCR بر روی ژل ۱/۵ درصد انجام گرفت. به منظور تکثیر و نگهداری ژن مورد نظر و همسانه‌سازی آن در ناقل pTRV ابتدا محصول PCR در ناقل T/A کلون شد. سپس قطعه تکثیر شده و الکتروفورز محصول PCR بر روی ژل آگارز ۱/۵ درصد انجام شد و پس از مشاهده باند مورد نظر و تطبیق اندازه باند با اندازه

مهندسی متابولیک گیاهی رشته نسبتاً جدیدی از تحقیقات است که فرصت‌های تازه‌ای را برای پیشرفت متابولیک‌های گیاهی، سلولی و فرآیندهای فیزیولوژیکی ایجاد می‌کند. امروزه مهندسی متابولیک به‌عنوان روشی خاص برای تنظیم ساخت آلكالوئیدها و دست‌کاری فرآورده‌های متابولیکی است که می‌تواند سطح مسیرهای با ارزش میانه یا فرآورده‌های انتهایی را به‌وسیله فوق بیان از یک آنزیم با سرعت محدود افزایش دهد و یا اینکه متابولیت‌های نامطلوب را از طریق خاموشی ژن از بین برده و کاهش دهد (۶). تاکنون آزمایش‌های زیادی جهت بررسی اثرات مهندسی متابولیکی مسیر آنزیمی ساخت مورفینان چه از طریق روش-های افزایش بیان ژن و چه از طریق روش‌های خاموشی ژن انجام گرفته است. در گیاه شقایق آزمایش‌هایی جهت افزایش بیان موقت ژن COR انجام گرفت که ۱۱ گیاه از ۱۵ گیاه افزایش بیان را نشان دادند (۷). یکی از راه‌های کاهش و متوقف سازی یک محصول در گیاه، خاموشی ژن می باشد که انواع مختلفی دارد (۸). خاموشی پس از رونویسی (Post-transcriptional gene silencing) شامل آلودگی توالی نوکلئوتیدی خاصی است که با ویروس و mRNA سلول انجام می‌گیرد (۹). VIGS روشی است که در آن از دفاع ذاتی گیاه بر علیه آلودگی ویروسی استفاده شده و براساس پدیده RNA-interference (RNAi) می‌باشد که به تداخل بیان ژن به واسطه RNA های کوچک در توالی خاصی اشاره دارد. در گیاهانی که با ویروس آلوده می‌شوند، چرخه‌هایی ایجاد می‌شود که RNA ویروسی، خاموشی ژن را در میزبان در برابر ویروس، تحریک می‌کند (۱۰). فن VIGS فنی قوی برای خاموشی ژن‌های خاص و مطالعه سریع کاهش عملکرد و آنالیز بیان ژن است که نیازمند ترازیش در گیاه می‌باشد و روشی ساده است که عملکرد را به‌سرعت نشان می‌دهد (۱۱). هدف از انجام این تحقیق ساخت سازه خاموشی موقت ژن کدئینون رداکتاز (COR) و تاثیر آن روی بیان ژن هدف آن در گیاه دارویی شقایق بود.

درجه سانتی‌گراد به مدت ۲ دقیقه طراحی شد. ۳۵ چرخه برای واکنش PCR در نظر گرفته شد. الکتروفورز ژل آگارز برای محصول PCR بر روی ژل ۱/۵ درصد انجام گرفت. به علت اینکه در فن خاموشی به روش VIGS اساس کار بر پایه همولوژی است، قطعه مورد نظر با استفاده از سایت RNASCAN مورد بررسی قرار گرفت. بعد از تایید توالی یابی، کشت مایع از یکی از کلونی‌های سفید تایید شده انجام شد و به مدت یک شب در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد در انکوباتور انکوبه شد. روز بعد استخراج پلاسمید انجام گرفت.

همسانه سازی ژن COR در ناقل خاموشی pTRV2

یکی از ناقل‌های مورد استفاده در VIGS ناقل pTRV یا ویروس جفجغه ای توتون می‌باشد که متعلق به جنس *Tobravirus* بوده و ژنوم آن از نوع مولکول RNA تک رشته ای می‌باشد. ناقل pTRV در دو ناقل pTRV1 و pTRV2 توزیع شده است. ناقل pTRV1 حاوی ژن‌های کد کننده برای حرکت پروتئین و تکثیر پروتئین می‌باشد. ناقل pTRV2 شامل ژن‌های کد کننده پروتئین پوششی (coat protein) و دو پروتئین غیرساختاری است. هر دو بخش ژنوم ویروسی به وسیله آغاز گر CaMV 35S آغاز و با ساخت نوپالین به اتمام می‌رسند. هر دو ناقل مقاومت به آنتی بیوتیک کانامایسین را دارند. در شکل ۲ ساختارهای ناقل pTRV1 و pTRV2 آمده است (۱۳).



EcoRI, XbaI, StuI, NcoI, BamHI, KpnI, SacI, MluI, XhoI, SmaI

شکل ۲: ساختار ناقل‌های pTRV1 و pTRV2 (۱۳).

روی ژل محصول حاصل از هضم آنزیمی در ناقل T/A دو باند به دست آمد، یک باند ۲۱۴ جفت نوکلئوتیدی و یک بانندی در حدود سه کیلو بازی، که باند ۲۱۴ جفت نوکلئوتیدی از ژل آگارز جدا شد. هم‌زمان با آن محصول

باند نشانگر، باند توسط دستورالعمل شرکت فرمنتاز از روی ژل استخراج شد و بعد الحاق محصول PCR در ناقل Ptz57R/T (Vector شرکت فرمنتاز) به کمک آنزیم لیگاز T4 طبق دستورالعمل شرکت انجام شد. تراریزش و عمل انتقال ناقل به باکتری *E. coli* سوش DH5α به روش ذوب و یخ با استفاده از شوک کلسیمی انجام گرفت. برای غربال باکتری‌هایی که پلاسمید به آن‌ها منتقل نشده است از آنتی بیوتیک آمپی سیلین و برای جداسازی باکتری‌هایی با پلاسمید ترا ریخت از روش رنگ کلونی استفاده شد. تعدادی از کلونی‌های سفید به دست آمده (تراریزش شده) واکشت شد و کلونی PCR با آغاز گرهای ژن انجام گرفت. بعد از تایید کلونی PCR بر روی کلونی‌ها، از کلونی‌ها استخراج پلاسمید با روش Miniperpration انجام شد و سپس مورد توالی یابی قرار گرفتند. نتیجه حاصل از توالی یابی با بانک‌های اطلاعاتی تطابق داده شد و آغاز گرهای برای تکثیر این قطعه توسط نرم افزار (Vector NTI version 9.0) طراحی شد. بعد از طراحی آغاز گرها و بازیابی قطعه نهایی، قطعه مورد نظر به منظور مشابه نبودن توالی‌های برشی بر روی قطعه، با نرم افزار NEBCutter مورد بررسی قرار گرفت. برنامه زمانی PCR برای آغاز گرهای طراحی شده به این صورت بود که دمای واسرشتگی ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه، دمای اتصال ۵۹ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه و بسط در دمای ۷۲

برروی پلاسمید استخراج شده از ناقل T/A به منظور ساخت سازه خاموشی، هضم آنزیمی با آنزیم‌های *XbaI* و *SmaI* گذاشته شد. هم‌زمان با آن هضم آنزیمی بر روی ناقل pTRV2 با همان آنزیم‌های برشی انجام گرفت. در

مقدار ۱ میلی لیتر از محیط را با سرنگ کشیده و به سطح پستی برگ تزریق شد.

به منظور بررسی گیاهان ترا ریخت، حدود ۸ تا ۱۰ هفته پس از اگرواینفیلتراسیون گیاه، هم‌زمان با ظهور جوانه‌های گل، سه قطعه یک سانتیمتری از بافت ساقه در زیر جوانه گل برش خورده و به صورت تازه در نیتروژن مایع پودر شد، سپس از آن‌ها استخراج RNA و ساخت cDNA انجام گرفت. از ساخت پروتئین پوششی ویروس برای جداسازی اولیه ترا ریخت‌ها از غیر ترا ریخت‌ها استفاده شد که به کمک PCR غربال شدند. سپس گیاهانی که وجود پروتئین پوششی در آن‌ها تایید شد PCR نیمه کمی با آغازگرهای کدئینون رداکتاز (COR) و فاکتورهای طولیل شدن نسخه برداری (Elongation factor) انجام گرفت. آغازگرهای طراحی شده برای پروتئین پوششی و ژن کدئینون رداکتاز در جدول ۱ آمده است. پس از انتخاب گیاهان بر اساس PCR نیمه کمی، واکنش PCR در زمان واقعی انجام گرفت. این واکنش براساس نورسنجی رنگ فلورسنس سایبرگرین انجام گرفت و از ژن دائم‌البیان فاکتور طولیل شدن نسخه برداری (EF) به عنوان ژن کنترل داخلی استفاده شد. جهت آنالیز نتایج PCR در زمان واقعی، از فرمول $2^{-\Delta\Delta Ct}$ استفاده شد (۱۴). مواد واکنش PCR در زمان واقعی شامل ۱۰ میکرولیتر محلول حاوی سایبرگرین، ۱ میکرولیتر آغازگر رفت (باغلظت $1 \mu\text{mol}/\mu\text{L}$)، ۱ میکرولیتر آغازگر برگشت (باغلظت $1 \mu\text{mol}/\mu\text{L}$)، ۲ میکرولیتر از نمونه موردنظر و ۶ میکرولیتر آب مقطر استریل بود که حجم نهایی واکنش به ۲۰ میکرولیتر رسید. واکنش PCR در زمان واقعی به این صورت انجام شد که واسرشتگی مقدماتی به مدت ۳ دقیقه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد، واسرشتگی به مدت ۱۰ ثانیه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد و برای اتصال آغازگرها به مدت ۲۵ ثانیه در دمای ۶۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفتند. تعداد چرخه‌ها ۳۵ سیکل بود.

هضم ناقل خاموشی pTRV2 نیز بر روی ژل آگارز برده شد و باند بریده شده آن از روی ژل با استفاده از کیت استخراج ژن از ژل انجام شد. سپس الحاق باند بریده شده از روی ژل در ناقل pTRV2 توسط آنزیم لیگاز T4 طبق دستورالعمل شرکت انجام شد.

انتقال سازه خاموشی موقت ژن COR به آگروباکتری:

پس از ساخت سازه خاموشی موقت ژن COR، از آگروباکتری تومیفشنس (*A. tumefaciens*) سویه GV3101 برای انتقال ژن به گیاه استفاده شد. پلاسمید از باکتری *E. coli* استخراج شده و به باکتری آگروباکتری تومیفشنس سویه GV3101 به روش ذوب انجماد شوک کلسیمی انتقال داده شد.

انتقال سازه خاموشی موقت به گیاه:

به گیاه، بذور گیاه شقایق در گل‌خانه در گلدان‌های حاوی خاک سیلنتی لومی کشت شدند و در دمای ۲۳ درجه سانتی‌گراد و تناوب نوری ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی قرار گرفتند. به منظور انتقال سازه خاموشی به گیاه ابتدا یک تک کلونی از آگروباکتری حاوی سازه خاموشی در LB مایع حاوی آنتی‌بیوتیک‌های کانامایسین (۵۰ میلی‌گرم بر لیتر) و ریفامپسین (۲۰ میلی‌گرم بر لیتر) و ۲۰ میکرولیتر استوسرینگون و ۱۰ میلی‌مولار بافر MES اضافه شد و کشت شبانه داده شد. باکتری رشد یافته در سانتی‌فریوژ با ۳۰۰۰ دور در دقیقه با دمای ۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۰ دقیقه قرار گرفت. به رسوب باکتری، محیط القایی رشد که شامل ۱۰ میلی‌مولار MgCl_2 و ۲۰ میکرولیتر استوسرینگون و ۱۰ میلی‌مولار بافر MES است اضافه شد، به طوری که به $\text{OD}_{600}=0.25$ رسید. آگروباکتری دارای COR-pTRV2 با pTRV1 خالی با نسبت ۱:۱ ترکیب و برای شاهد نیز pTRV2 خالی با pTRV1 خالی با نسبت ۱:۱ ترکیب شدند. بعد از دو ساعت که باکتری در دمای اتاق قرار گرفت و رشد کرد،

جدول ۱: لیست آغاز گره‌های به کار برده شده در واکنش PCR در زمان واقعی.

توالی آغاز گرفت ۵' → ۳' توالی آغازگر برگشت ۳' → ۵' ژن

Elongation factor	GTCTCAACCACCATTGGCTTG	TGCTCCTGTTCTGGATTGTC
Coat Protein	TAGGAAGTGGCTTGACGACA	TGCCTCTACAGCTTTCCACA
COR	CTCTTCATCACTTCCAAGCTC	AGCTTACCGGATGGTGTATC

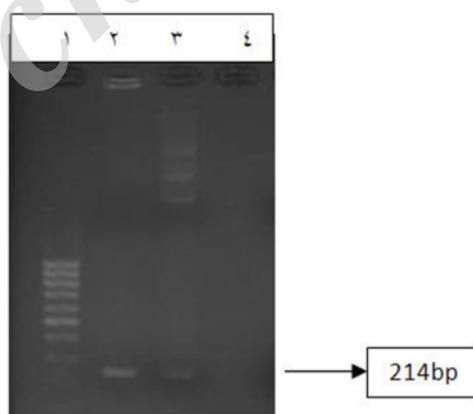
صورت گرفت و ناقل مربوطه به آگروباکتری ترانسفورم شد. سپس وجود ناقل حاوی سازه خاموشی ژن کدئینون رداکتاز در آگروباکتری با روش PCR مورد بررسی قرار گرفت. برای این منظور از آگروباکتری استخراج پلاسمید صورت گرفت و با استفاده از واکنش PCR قطعه مورد نظر (قطعه ۲۲۴ جفت باز) تکثیر شد (شکل ۴) که تایید کافی بر وجود ناقل حاوی قطعه خاموشی ژن هدف در آگروباکتری بود.

نتایج

به منظور تایید ساخت سازه خاموشی ژن کدئینون رداکتاز در ناقل pTRV2، از روش کلونی PCR روی کلونی‌های E.coli استفاده شد. نتایج این واکنش نشان داد که تعداد قابل توجهی از کلونی‌ها باند مورد نظر (قطعه ۲۲۴ جفت باز) را تولید کردند (شکل ۳). در مرحله بعد، از کلونی‌هایی که وجود سازه مورد نظر در آن‌ها تایید شد، استخراج ناقل



شکل ۳: نتیجه کلونی PCR روی کلونی‌های E.coli حاوی خاموشی COR در ناقل خاموشی موقت pTRV2، چاهک شماره ۱ و ۲۰ نشانگر ۱۰۰bp، چاهک شماره ۲، ۳، ۴، ۵، ۶، ۱۱، ۱۵ و ۱۹ کلونی‌هایی که قطعه خاموشی در آن‌ها تراریزش شده است.



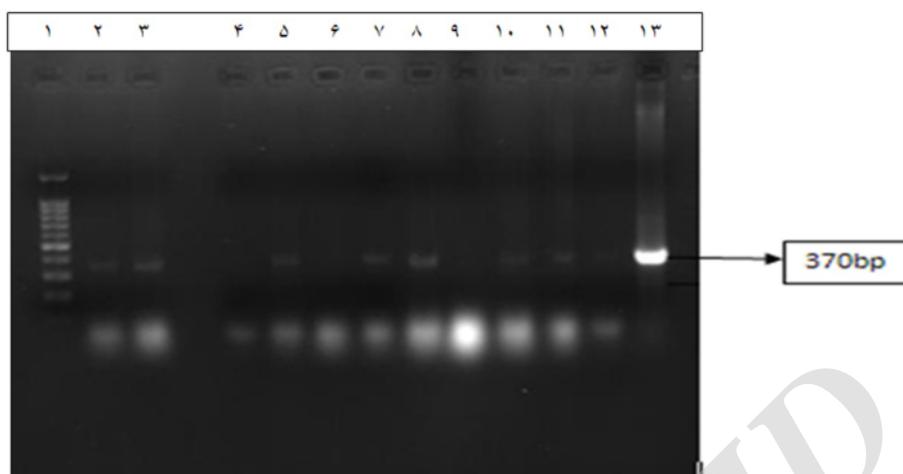
شکل ۴: نتیجه استخراج پلاسمید از آگروباکتری و PCR خاموشی COR، چاهک ۱ مارکر ۱۰۰ bp، چاهک ۲ و ۳ محصول PCR قطعه خاموشی COR، چاهک ۴ کنترل منفی.

گیاهان ترا ریخت از غیرترا ریخت از روش PCR استفاده شد. برای این منظور، پس از استخراج RNA و ساخت cDNA، از آغاز گره‌های ژن پروتئین پوششی ویروس (CP)

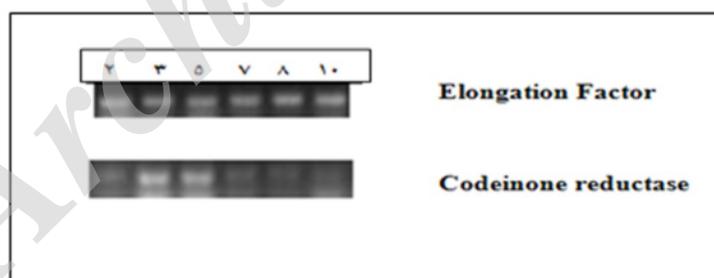
با توجه به اینکه از روش تلقیح با آگروباکتری حاوی ناقل ویروسی در بردارنده قطعه خاموشی جهت ترا ریخت نمودن موقت گیاهان استفاده شد؛ از این‌رو جهت غربال و تفکیک

نظر بودند و باندی با اندازه ۳۷۰ جفت باز در این گیاهان مشاهده شد (شکل ۵).

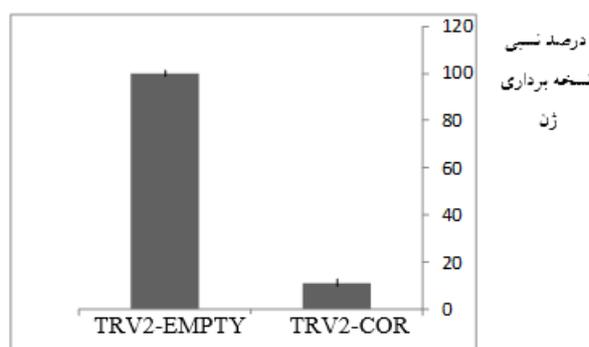
جهت واکنش استفاده شد. نتایج نشان داد که تعداد قابل توجهی از گیاهان ترانسفورم شده، حاوی سازه ژنتیکی مورد



شکل ۵: تعیین نمونه‌های دارای پروتئین پوششی، چاهک ۱ نشانگر ۱۰۰bp، چاهک ۲، ۳، ۵، ۷، ۸، ۱۰، ۱۱ نمونه‌های دارای پروتئین پوششی. جهت بررسی میزان خاموشی ژن مورد نظر در گیاهان ترا ریخت تایید شده از این آزمایش، ابتدا از واکنش PCR نیمه کمی استفاده شد. نتایج نشان داد که در تعدادی از نمونه‌ها بر اساس مقایسه شدت باندهای تولید شده (شکل ۶)، گیاهان یا نمونه‌های شماره نمونه‌های شماره ۲، ۷، ۸ و ۱۰ دارای کاهش بیان بیشتری نسبت به گیاه شاهد (غیر ترا ریخت) بودند. بنابراین این گیاهان جهت آنالیز بیان ژن با روش PCR در زمان واقعی انتخاب شدند.



شکل ۶: مقایسه نمونه‌های خاموشی ژن COR با فاکتورهای تولید شدن نسخه برداری.



شکل ۷: مقایسه سطح نسبی نسخه برداری ژن COR در گیاهان ترا ریخت (TRV2-COR) با گیاهان غیر ترا ریخت (TRV2-EMPTY).

بحث

گیاه شقایق (*Papaver somniferum*) منبع تجاری مهمی از داروهای مسکن مورفینانی و کدئین می‌باشد. سایر ترکیبات با خاصیت دارویی مثل وین کریستین، وین-بلاستین و کامپوتسین از مهم‌ترین آلکالوئیدهای تجاری هستند که از گیاه دارویی شقایق استخراج می‌شوند. ساخت از ابتدا و تبدیل شیمیایی این ترکیبات عملی است ولی در درجه اول مقرون به صرفه نیست (۱۵). از این رو دانشمندان به دنبال اصلاح و دست‌ورزی مسیر ژن‌های ساخت این آلکالوئیدها با استفاده از روش‌های مرسوم اصلاح گیاهان (مثل روش‌های جهش‌زایی) و یا روش‌های مبتنی بر مهندسی ژنتیک (مثل روش‌های انتقال ژن‌های مربوط به فوق بیان ژن یا روش‌های خاموش سازی ژن‌ها) با تکیه بر فن تراریزش پایدار یا تراریزش موقت به واسطه آگروباکتري بوده‌اند (۱۶).

نتایج این تحقیق نشان داد که VIGS روشی سریع و موثر برای بررسی عملکرد ژن در *P. somniferum* است که می‌تواند در سطح بالایی خاموشی را در گیاه ایجاد کند. خاموش سازی القایی با ویروس یا همان VIGS یک روش منتخب برای خاموشی سریع ژن‌های گیاهی به منظور شناخت عملکرد ژن است. با استفاده از این فن قابلیت تجزیه و تحلیل ژن‌های گیاهانی که دستورالعمل‌های انتقال برای آن‌ها هنوز در دسترس نیست امکان‌پذیر است و به‌علاوه نکته قابل توجه این‌که خاموشی ژن‌ها در این روش در نواحی مریستمی موثر می‌باشد (۱۷). بر این اساس این امکان فراهم می‌شود که عملکرد ژن را بتوان در همان مراحل اولیه بررسی نمود. از بین روش‌های به‌کار رفته در خاموشی موقت، روش آگرواینفیلتراسیون گیاه موثرترین روش بوده است. همچنین از بین سویه‌های مختلف آگروباکتري سویه GV3101 بیشترین خاموشی و از بین تلقیح در مراحل مختلف رشد گیاه، تلقیح در مرحله ۳ تا ۵ برگی بیشترین خاموشی را در گیاه موجب شده است (۱۸).

سطوح خاموشی نیز بسته به شرایط محیطی میزبان، دما، شرایط رشد و مرحله تلقیح متفاوت است (۹). در تحقیقاتی که به‌منظور بررسی نقش ژن Norcochlorogenic Synthase (NCS) در Opium poppy انجام شد، خاموشی سیستمیک با استفاده از ناقل ویروسی pTRV در گیاه شقایق القا شد که نتایج آن کاهش ۸۰ درصدی در بیان ژن NCS را نسبت به گیاهان شاهد نشان داد (۱۹). در مطالعات دیگری که در خاموشی ژن‌های SalR، SalAT، T6ODM، CODM و COR در گیاه شقایق صورت گرفت، خاموشی هر کدام از ژن‌ها در سطح نسخه برداری با PCR در زمان واقعی مورد بررسی قرار گرفت. نتایج پژوهش مذکور نشان داد که سرکوب سطوح نسخه برداری (خاموشی) در محدوده‌ای از ۷۰ تا ۹۰ درصد (که برای ژن CODM کمترین و برای ژن COR بیشترین بود) متغیر بود (۹). نتایج تحقیق حاضر نشان داد که خاموشی بیان ژن در برای ژن COR حدود ۸۹ درصد بود. با توجه به این نتایج دیده می‌شود که این نتایج با نتایج به‌دست آمده در پژوهش‌های مذکور مطابقت دارد. به‌طور کلی از نظر کاربردی، نتایج حاضر ثابت کرد که بیان ژن‌های مربوط به ساخت آلکالوئیدهای بنزوایزوکوئینولین گیاه مورد مطالعه می‌تواند با به‌طور موثری با فن خاموشی سیستمیک با استفاده از ناقل ویروسی (VIGS) تغییر یابد.

نتیجه‌گیری

در مجموع اگر چه روش‌های مختلفی از قبیل الیسیتورهای زیستی (۲۰)، روش‌های به‌زراعی و غیره جهت تغییر مقدار آلکالوئیدهای گیاهی وجود دارد، ولی نتایج این تحقیق نشان داد که می‌توان از فن VIGS به‌طور قابل ملاحظه‌ای جهت دست‌ورزی بیان ژن‌های مسیره‌های متابولیکی دارویی بنزوایزوکوئینولینی در گیاه دارویی شقایق بهره برد.

منابع

1. Aryapor, A, Mirzaeimolla Mohammad, R. Medicinal, aromatic and industrial plants of forest and rangeland. 1th Ed. High education of Elmikarbordi Press; 2010; 232 (in Persian)

- noscapine biosynthesis in opium poppy. *Plant Physiol.* 2012; 159(2): 618-631.
12. Gamborg O, Miller R, Ojima K. Nutrient requirements of suspension cultures of soybean root cells. *Exp. Cell Res.* 1968; 50(1): 151-158.
 13. Tekleyohans DG, Lange S, Becker A. Virus-Induced Gene Silencing of the Alkaloid-Producing Basal Eudicot Model Plant *Eschscholzia californica* (California Poppy) in Virus-Induced Gene Silencing pp. Springer. 2013; 975: 83-98.
 14. Livak K. Comparative CT method. *ABI Prism.* 1997; 7700(2): 11-15.
 15. La Valva V, Sabato S, Siniscalco Gigliano G. Morphology and alkaloid chemistry of *Papaver setigerum* DC. (*Papaveraceae*). *Taxon.* 1985; 34(2): 191-196.
 16. Facchini PJ, Loukanina N, Blanche V. Genetic transformation via somatic embryogenesis to establish herbicide-resistant opium poppy. *Plant Cell Rep.* 2008; 27: 719-727.
 17. Liu Y, Nakayama N, Schiff M, Litt A, et al. Virus induced gene silencing of a deficiency ortholog in *Nicotiana benthamiana*. *Plant Mol. Biol.* 2004a; 54: 701-711.
 18. Hileman LC, Drea S, Martino G, Litt A, Irish VF. Virus-induced gene silencing is an effective tool for assaying gene function in the basal eudicot species *Papaver somniferum* (opium poppy). *The Plant Journal.* 2005; 44(2): 334-341.
 19. Lee EJ, Facchini PJ. Norcochlorine synthase is a member of the pathogenesis-related 10/Bet v1 protein family. *Plant Cell.* 2010; 22(10): 3489-350.
 20. Esmaeilzadeh Bahabadi S, Sharifi M. Increasing the Production of Plant Secondary Metabolites Using Biotic Elicitors. *J Cell Tissue.* 2013; 4(2): 119-128.
 2. Fiore SD, Hoppmann V, Fischer R, Schillberg S. Transient gene expression of recombinant terpenoid indole alkaloid enzymes in *Catharanthus roseus* leaves. *Plant Mol Biol Rep.* 2004; 22: 15-22.
 3. Lenz R, Zenk MH. Purification and properties of codeinone reductase (NADPH) from *Papaver somniferum* cell cultures and differentiated plants. *Eur J Biochem.* 1995; 233: 132-139.
 4. Unterlinner B, Lenz R, Kutchan TM. Molecular cloning and functional expression of codeinone reductase: the penultimate enzyme in morphine biosynthesis in the opium poppy *Papaver somniferum*. *Plant J.* 1999; 18(5): 465-475.
 5. Frick S, Kramell R, Kutchan, TM. Metabolic engineering with a morphine biosynthetic P450 in opium poppy surpasses breeding. *Metabolic Eng.* 2007; 9(2): 169-176.
 6. Larkin PJ, Miller JA, Allen RS, Chitty JA, et al. Increasing morphinan alkaloid production by over-expressing codeinone reductase in transgenic *Papaver somniferum*. *Plant Biotech J.* 2007; 5(1): 26-37.
 7. Hosseini B, Shahriari-Ahmadi F, Hashemi H, Marashi MH, et al. Transient Expression of cor Gene in *Papaver somniferum*. *BioImpacts.* 2011; 1(4): 229.
 8. Kahrizi, D. Reduction of EPSP synthase in transgenic wild turnip (*Brassica rapa*) weed via suppression of aroA. *Mol. Biol. Rep.* 2014; 41: 8177-8184.
 9. Wijekoon CP, Facchini PJ. Systematic knockdown of morphine pathway enzymes in opium poppy using virus-induced gene silencing. *Plant J.* 2012; 69(6): 1052-1063.
 10. Purkayastha A, Dasgupta I. Virus-induced gene silencing: a versatile tool for discovery of gene functions in plants. *Plant Physiol. Biochem.* 2009; 47: 967-976.
 11. Dang TTT, Facchini PJ. Characterization of three O-methyltransferases involved in

Gene silencing of Codeinone Reductase in *Papaver somniferum* L., using virus-induced gene silencing technique

Khajvand R. M.Sc.¹, Ismaili A. Ph.D.^{1,*}, Nazarian Firouz-Abadi F. Ph.D.¹, Latifi A.M.. Ph.D.²

1- Department of Agronomy and Plant Breeding, Faculty of Agriculture, Lorestan University, Khorramabad, Iran

2- Applied Biotechnology Research Center, Baqiyatallah University of Medical sciences, Tehran, Iran

* Email corresponding author: ismaili.a@lu.ac.ir

Received: 1 Sep. 2015

Accepted: 28 Feb. 2017

Abstract

Aim: *Papaver somniferum* remains the sole commercial source for several pharmaceutical benzophenanthridine alkaloids from benzyloquinoline branch alkaloids, which includes the narcotic analgesics codeine and the semi-synthetic drugs such as; oxycodone, buprenorphine and naltrexone. Although, most of the biosynthetic pathways genes of this alkaloid have been identified, the post-transcriptional regulation of these alkaloids pathway has not been completely determined. Virus induced gene silencing (VIGS) is a method for fast functional genomics, and in this study, this technique was used to investigate the silencing one of the most important genes in this alkaloid pathway.

Materials and Methods: In the current research VIGS technique was used for systematic reduction in the level of genes expression involves in benzyloquinoline alkaloids pathway. For silencing of codeinone reductase gene, pTRV vector was used for cloning. The specific silencing of COR gene was evaluated in 2-3 weeks old leaves of *Papaver somniferum* using agro-infiltration method.

Results: Result of cloning was confirmed by using of different molecular methods such as enzyme digestion and also PCR. PCR technique was used for confirmation of transgenic plants in some transformed plants. Using of semi-quantitative PCR and real-time PCR showed that the level of reduction in transcription of COR gene was about 89 percent.

Conclusion: The obtained results confirmed that by application of RNA interference method, the level of COR gene expression was significantly reduced compared with control.

Keywords: Banzyloquinoline, *Agrobacterium*, Metabolic Engineering, pTRV, Real time PCR