

تغییرات بیوستنز تریکونلین تحت تأثیر ترکیبات نیتروژنه در کشت ریشه‌های موین شنبلیله (*Trigonella foenum-graecum* L.) ایرانی

زهرا اکبری^۱، اردشیر قادری^۲، سپیده کلاته جاری^۳، علی مهرآفرین^۴، حسنعلی نقدی‌بادی^{۵*}

۱- دانشجوی کارشناسی‌ارشد گیاهان دارویی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه آزاد اسلامی علوم و تحقیقات، تهران

۲- عضو هیأت علمی گروه پژوهشی بیوتکنولوژی گیاهان دارویی، پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی، کرج

۳- استادیار، گروه باغبانی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم تحقیقات، تهران

۴- عضو هیأت علمی گروه پژوهشی کشت و توسعه گیاهان دارویی، پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی، کرج

۵- دانشیار، گروه پژوهشی کشت و توسعه گیاهان دارویی، پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی، کرج

*آدرس مکاتبه: کرج، پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی، صندوق پستی: ۳۶۹ - ۳۱۳۷۵

تلفن: ۰۲۶-۳۴۷۶۴۰۱۰، نمابر: ۰۲۶-۳۴۷۶۴۰۲۱

پست الکترونیک: Naghdibadi@yahoo.com

تاریخ تصویب: ۹۰/۱۲/۲۳

تاریخ دریافت: ۹۰/۶/۵

چکیده

مقدمه: تریکونلین متابولیت ارزشمندی از دسته آلکالوئیدها با اثرات درمانی موثر به ویژه در دیابت است. هدف: در این تحقیق اثر سه سطح مختلف ترکیبات نیتروژن محیط کشت پایه موراشیک-اسکوگ شامل KNO_3 و NH_4NO_3 بر میزان تولید تریکونلین در کشت سوسپانسیون ریشه‌های نرمال و ریشه‌های موین مورد بررسی قرار گرفت. روش بررسی: به منظور القای ریشه‌های موین از دو سویه *ATCC15834* و *K599* باکتری *Agrobacterium rhizogenes* به روش غوطه‌ورسازی و تزریق استفاده شد. به منظور تأیید درج قطعه T-DNA در ژنوم گیاه و عدم حضور آگروباکتریوم با استفاده از پرایمر *rolB* و *virD* در واکنش زنجیره‌ای پلیمرآز آنالیز مولکولی انجام گرفت. ریزنمونه‌های ریشه موین و طبیعی در محیط‌های کشت سوسپانسیون موراشیک-اسکوگ در سه سطح مختلف ترکیبات نیتروژن، در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار کشت شده و ریشه‌ها بعد از گذشت ۲۸ روز برداشت شدند. پس از انجام عصاره‌گیری، میزان آلکالوئید تریکونلین توسط دستگاه HPLC مورد ارزیابی قرار گرفت.

نتایج: هر دو سویه باکتری *K599* و *ATCC15834* به ترتیب بعد از دو و سه هفته، باعث القای ریشه‌های موین در قسمت‌های طوقه، ساقه و برگ گیاهچه‌ها شدند. بیشترین مقدار تریکونلین (۱۳/۹۸ میلی‌مول بر گرم ماده خشک) مربوط به تیمار ریشه‌های موین با دو برابر ترکیبات نیتروژنه و کمترین مقدار (۸/۷۴ میلی‌مول بر گرم ماده خشک) مربوط به ریشه‌های نرمال با نصف ترکیبات نیتروژن بود.

نتیجه‌گیری: به طور کلی نتایج نشان داد که ترکیبات نیتروژنه به ویژه یون آمونیوم نقش تعیین‌کننده‌ای در تولید تریکونلین و رشد ریشه‌های موین دارند.

کل واژگان: متابولیت ثانویه، تریکونلین، ریشه موین، آگروباکتریوم ریزوژنز



مقدمه

شنبليله (*Trigonella foenum-graecum* L.) گیاهی یکساله و دولپه متعلق به زیر خانواده پروانه آساها از خانواده لگومها می باشد [۱]. از دیرباز برگها و بذرهاى این گیاه به طور گسترده‌ای در سراسر جهان با اهداف متفاوتی مانند ضد دیابت، پایین آورنده قند و کلسترول خون، ضد سرطان، ضد باکتریال، چاشنی غذایی و غیره مورد استفاده قرار گرفته است [۲]. بذر این گیاه منبع تولید تجاری مهمی از متابولیت‌های با ارزشی نظیر تریگونلین (*Trigonelline*) و دیوسژنین (*Diosgenin*) می باشد و در بسیاری از لگومها تریگونلین به عنوان متابولیت ثانویه از Nicotinamide Adenine Dinucleotide (NAD) تولید می شود [۳]. محققان برای این متابولیت ثانویه نقش‌های فیزیولوژیکی متفاوتی در گیاه از قبیل، فاکتور فعال در حرکت برگها [۴]، ایجاد مقاومت در برابر تنش‌های زیستی و غیرزیستی [۵] و عامل حفظ فشار تورژسانس [۶] گزارش کرده اند. همچنین تریگونلین دارای نقشی هورمونی در تنظیم سیکل سلولی در مرحله G₂ (توقف تقسیم سلولی بعد از دابل شدن مواد ژنتیکی) می باشد [۷]. همچنین تریگونلین استخراج شده از شنبليله اثرات ضد دیابتی مؤثری در درمان بیماران دیابتی از خود نشان داده است [۸].

بذرهای نارس و خشک شنبليله حاوی ۰/۱۵ درصد تریگونلین و عملاً فاقد نیکوتینیک اسید (*Nicotinic acid*) می باشد. البته چنانچه بذرهای گیاه به اندازه کافی حرارت داده شوند حدود ۶۷ درصد تریگونلین به نیکوتینیک اسید تبدیل خواهد شد [۹]. در سایر منابع مقادیر بالاتری نظیر ۰/۳۸ درصد تریگونلین و ۰/۰۳ درصد نیکوتینیک اسید در بذر این گیاه نیز گزارش شده است [۱۰]. به طور کلی تریگونلین از مسیر بیوسنتز NAD و مسیر بیوسنتز *De novo* نوکلئوتیدهای پیریدینی در گیاهان ساخته می شود [۱۱]. تاکنون مطالعات معدودی به منظور تولید تریگونلین و دیوسژنین از طریق کشت درون شیشه شنبليله صورت گرفته است [۱۲، ۱۳، ۱۴، ۱۵]. طی

سال‌های اخیر کشت ریشه‌های موین به منظور تولید متابولیت‌های با ارزش در تعدادی از گونه‌های گیاهان دارویی در مقیاس تجاری صورت گرفته است [۱۶]. ریشه‌های موین از طریق تراریخت نمودن سلول‌های گیاهی توسط باکتری *Agrobacterium Rhizogenes* تشکیل می شوند و همانند سلول‌های معمولی دارای پایداری ژنتیکی در طول دوره کشت می باشد [۱۷].

به هر حال، امروزه تولید متابولیت‌های ارزشمند گیاهی از طریق کاربرد روش‌های نوین از جمله کشت ریشه‌های موین مورد توجه بسیاری از محققین در دنیا قرار گرفته است. بر این اساس تولید آلکالوئید تریگونلین به عنوان یک متابولیت دارویی ارزشمند در درمان بیماری دیابت بیشتر مورد توجه می باشد. بنابراین در این تحقیق که بخشی از پایان‌نامه کارشناسی ارشد با عنوان بررسی اثر القاء کننده‌ها بر میزان تولید آلکالوئید تریگونلین در کشت ریشه‌های موین گیاه شنبليله است، اثر ترکیبات نیتروژنه محیط کشت و ریشه‌های موین در راستای افزایش میزان تولید تریگونلین مورد مطالعه قرار گرفته است.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی

بذرهای شنبليله ایرانی با شماره ثبتی TF-925 از بانک بذر پژوهشکده گیاهان دارویی جهاد دانشگاهی تهیه شد. به منظور استریل نمودن بذرها به ترتیب زیر اقدام شد:

- ۱- شستشو با آب جاری و توپین ۲۰ به مدت ۲۰ دقیقه
- ۲- ۳۰ ثانیه شستشو با اتانول ۷۰ درصد
- ۳- شستشو با آب مقطر استریل
- ۴- ۱۵ دقیقه شستشو با هیپوکلریت سدیم ۲/۵ درصد و
- ۵- شستشو با آب مقطر استریل شده.

در پایان بذرها به منظور جوانه زنی در محیط کشت پایه MS [۱۸] فاقد تنظیم کننده‌های رشدی حاوی ۲/۵ گرم ذغال فعال در لیترکشت و در ژرمیناتور با شرایط تاریک و درجه حرارت ۲۵ درجه سانتی گراد قرار داده شدند.



القای ریشه‌های موین

به منظور القای ریشه‌های موین در شنبلیله از دو سویه *ATCC15834* و *K599* باکتری اگروباکتریوم ریزوژنز استفاده شد. سویه‌های باکتری در دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد و محیط کشت LB مایع و در $OD_{600} = 0.4$ به منظور تلقیح گیاهچه‌ها آماده شدند. گیاهچه‌های دوبرگی به مدت ۱۰ دقیقه در محلول‌های سوسپانسیون باکتری (سویه *ATCC15834* + آب مقطر، سویه *ATCC15834* + ساکارز ۵ درصد، سویه *K599* + آب مقطر و سویه *K599* + ساکارز ۵ درصد) به دو حالت (الف). ایجاد خراش و تزریق در سطح طوقه، ساقه و برگ‌ها و (ب). قطع طوقه و غوطه‌ورسازی در محیط تلقیح آلوده شدند. در مرحله بعد ریزنمونه‌های تلقیح شده به محیط کشت MS پایه منتقل شدند و بعد از گذشت سه روز ریزنمونه‌ها به منظور حذف باکتری به محیط کشت MS پایه حاوی ۵۰۰ میلی‌گرم در لیتر آنتی‌بیوتیک سفوتاکسیم (Cefotaxime) منتقل شدند. بعد از ظهور ریشه‌های موین، از محل رویش قطع و به محیط MS پایه بدون آگار انتقال و در شیکر - انکوباتور تحت دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد و ۸۰ دور در دقیقه در تاریکی نگهداری شد تا بعد از طی دوره کمون شروع به رشد نمایند.

آنالیز مولکولی ریشه‌ها از طریق واکنش زنجیره‌ای پلیمراز (PCR)

استخراج DNA ژنومی ریشه‌ها به روش CTAB [۱۹] صورت گرفت. به منظور آنالیز مولکولی تایید حضور قطعه T-DNA پلاسمید Ti در ریشه‌ها از پرایمرهای ژن *rolB* با توالی‌های 5'-GCT CTT GCA GTG CTA GAT TT-3' و 5'-GAA GGT GCA AGC TAC CTC TC-3' و به منظور اطمینان از عدم وجود *A. rhizogenes* در ریشه‌ها از پرایمرهای *virD* با توالی‌های 5'-GCT CTT GCA GTG CTA GAT TT-3' و 5'-GAA GGT GCA AGC TAC CTC TC-3' استفاده شد. شرایط دمایی PCR برای تکثیر ژن *rolB* و *virD* شامل، ۹۴ درجه سانتی‌گراد ۱۰ دقیقه، ۳۵ سیکل (۹۴ درجه سانتی‌گراد ۳۰ ثانیه، ۶۱/۱ درجه سانتی‌گراد برای ژن *rolB*)



و ۶۷/۴ درجه سانتی‌گراد برای ژن *virD* به مدت ۳۰ ثانیه، ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه) در دستگاه ترماسایکلر Eppendorf مدل Mastercycler gradient تکثیر و تولیدات حاصل از PCR روی ژل آگارز ۱ درصد تفکیک و رنگ‌آمیزی (اتیدیوم برماید) و توسط دستگاه ژل داک عکسبرداری شدند.

بررسی میزان متابولیت تریگونلین در ریشه‌های موین

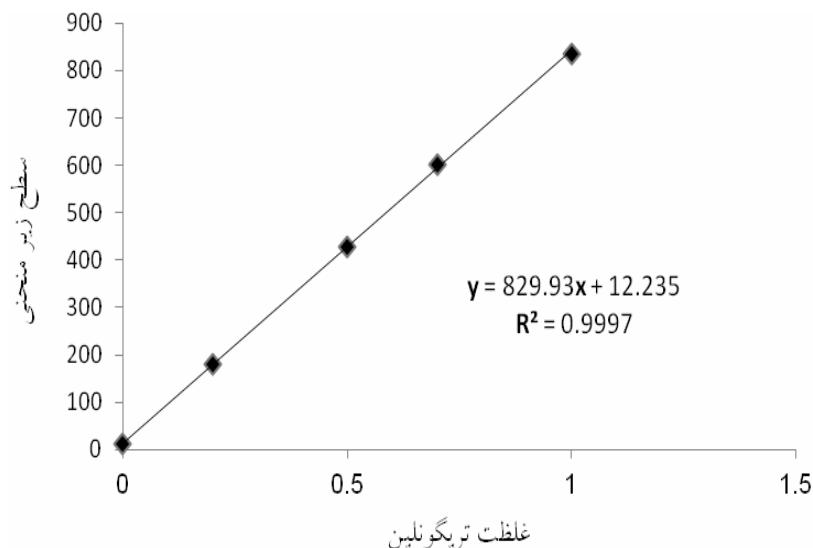
به منظور بررسی اثر مقادیر مختلف ترکیبات نیتروژنه محیط کشت بر محتوای تریگونلین، سه میزان مختلف از ترکیبات نیتروژنه محیط کشت MS، به ترتیب با نصف مقدار ترکیبات نیتروژنه ($KNO_3 = 950 \text{ mg/L}$, $NH_4NO_3 = 825 \text{ mg/L}$)، ترکیبات نیتروژنه محیط پایه ($KNO_3 = 1900 \text{ mg/L}$, $NH_4NO_3 = 1650 \text{ mg/L}$) و دو برابر مقدار ترکیبات نیتروژنه ($KNO_3 = 3800 \text{ mg/L}$, $NH_4NO_3 = 3300 \text{ mg/L}$) در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار بر روی ریشه‌های نرمال و موین مورد بررسی قرار گرفت. برای آنالیزهای آماری شامل تجزیه واریانس و مقایسه میانگین از نرم‌افزار SPSS استفاده شد [۱۷]. در ادامه از ریشه‌های موین و ریشه‌های معمولی قطعات ۱ سانتی‌متری تهیه و به تعداد ۱۰ قطعه در هر ارلن ۲۵۰ میلی‌لیتری، حاوی ۱۰۰ میلی‌لیتر محیط کشت قرار داده شد. ارلن‌ها در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد، شرایط تاریکی و ۱۲۰ دور در دقیقه شیکر نگهداری شدند. بعد از گذشت ۲۸ روز [۲۰] ریشه‌ها برداشت و به منظور اندازه‌گیری محتوای تریگونلین، نمونه‌ها در دمای ۱۰۵ درجه سانتی‌گراد خشک شد تا وزن آنها ثابت شود. برای تهیه محلول‌های سنجش تریگونلین، سه گرم از نمونه خشک شده با آب گرم ۸۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ ساعت ریفلکس شده سپس عصاره صاف شده و با آب مقطر به حجم ۲۵۰ میلی‌لیتر رسید. محلول حاصل به صورت ۱:۵ حجمی/حجمی رقیق شده و ۳ میلی‌لیتر از آن پس از عبور از صافی با قطر ۰/۴۵ میکرومتر به دستگاه HPLC با ستون C18 تزریق شد. قابل ذکر است که فاز متحرک شامل اسید کلریدریک ۲ میلی‌مول بر لیتر آب (pH=3) و سرعت جریان

مختلف از قبیل برگ، ساقه و طوقه گیاهچه‌ها تلقیح شده را داشتند. به طوری که در گیاهچه‌های تلقیح شده با سویه K599 بعد از ۲ هفته و سویه *ATCC15834* بعد از ۳ هفته ریشه‌های موین ظاهر شدند (شکل شماره ۲). نتایج حاصل از PCR نشان از بیان ژن *rolB* عدم بیان ژن *virD* به منظور عدم حضور باکتری *A. rhizogenes* در ریشه‌های موین می‌باشد (شکل شماره ۳). نتایج حاصل از تجزیه واریانس حاکی از وجود تفاوت بسیار معنی‌دار میان تیمارهای اعمال شده است (جدول شماره ۱). از سوی دیگر آزمون حداقل تفاوت معنی‌دار محافظت شده در سطح احتمال $\alpha=5\%$ درصد، میانگین‌ها را در ۴ دسته طبقه‌بندی نمود. بر طبق این نتایج میانگین تولید متابولیت تریگونلین برای تیمارهای HR3، HR2، HR1، NR3، NR2 و NR1 به ترتیب شامل ۱۳/۹۸، ۱۲/۳۹، ۱۱/۰۴، ۱۲/۲۱، ۱۰/۴۸ و ۸/۷۴ میلی‌مول بر گرم ماده خشک بود (شکل شماره ۴).

۱ میلی‌لیتر بر دقیقه بود [۲۱، ۲۲]. برای تهیه استاندارد، پس از توزین دقیق جهت تهیه غلظت‌های مناسب (۰/۱، ۰/۲، ۰/۵، ۰/۷ و ۱ میلی‌گرم در میلی‌لیتر) در ۵ بالن ژوژه جداگانه ریخته و با آب به حجم رسانده شد. در ادامه به کمک دستگاه اولتراسونیک انحلال کاملاً صورت گرفت و پس از فیلتراسیون با فیلتر میکرونی مخصوص از هر کدام از محلول‌های به دست آمده ۴ نمونه داخل دستگاه خودکار تزریق منتقل شد. از روی سطح زیر منحنی به دست آمده بر حسب غلظت، منحنی کالیبراسیون برای نمونه‌های استاندارد تریگونلین به طور مجزا رسم شد (شکل شماره ۱). سپس با استفاده از رابطه رگرسیون ($y=829.93x+12.235$) مقادیر مجهول در نمونه‌ها محاسبه شد [۲۲].

نتایج

هر دو سویه باکتری K599 و *ATCC15834* مورد استفاده در این تحقیق توانایی ایجاد ریشه‌های موین را در نواحی

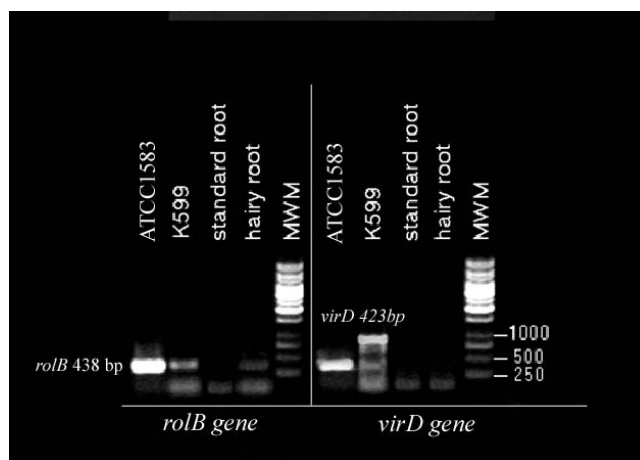


شکل شماره ۱ - منحنی استاندارد تریگونلین





شکل شماره ۲ - ریشه موئین القا شده روی ساقه (۱)، ریشه موئین القا شده روی برگ (۲)، ریشه‌های موئین ایجاد شده روی طوقه



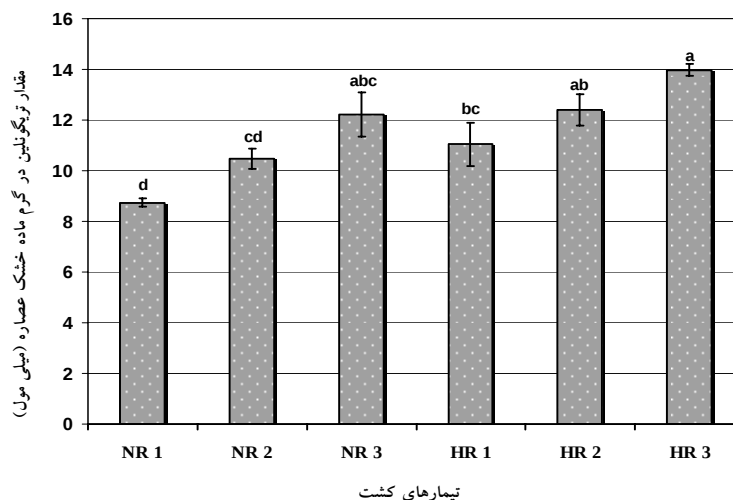
شکل شماره ۳ - حضور باند مربوط به ژن *rolB* (438bp) در ریشه‌های موئین و عدم حضور آن در ریشه‌های نرمال. عدم حضور باند مربوط به ژن *virD* (423bp) در ریشه‌های موئین و نرمال

جدول شماره ۱- تجزیه واریانس (ANOVA) میانگین مربعات ترینگونلین شنبلیله تحت تأثیر تیمارهای مختلف ریشه و محیط‌های کشت

منابع تغییرات (S.O.V)	درجه آزادی (D.F)	تریگونلین
تیمار (T)	۵	۹/۷۹۲**
تکرار (R)	۲	۱/۶۴۳
خطا (Error)	۱۰	۰/۹۳۱
ضریب تغییرات (CV%)	-	۸/۴۱

** تیمارهای اعمال شده در سطح آماری یک درصد دارای تفاوت معنی دار می‌باشند.





شکل شماره ۴- تغییرات مقدار تریگونلین براساس آزمون حداقل تفاوت معنی دار محافظت شده (LSD) در سطح آماری ۵ درصد برای تیمارهای مختلف ریشه و محیط‌های کشت. علائم اختصاری NR1، NR2 و NR3 برای تیمارهای مختلف ریشه معمولی و HR1، HR2 و HR3 برای تیمارهای مختلف ریشه موین هر کدام به ترتیب در محیط‌های کشت MS با نصف مقدار ترکیبات نیترا ته ($\text{KNO}_3 = 950 \text{ mg/L}$, $\text{NH}_4\text{NO}_3 = 825 \text{ mg/L}$), ترکیبات نیترا ته پایه محیط ($\text{KNO}_3 = 1900 \text{ mg/L}$) ($\text{NH}_4\text{NO}_3 = 1650 \text{ mg/L}$) و دو برابر مقدار ترکیبات نیترا ته ($\text{KNO}_3 = 3800 \text{ mg/L}$, $\text{NH}_4\text{NO}_3 = 3300 \text{ mg/L}$) $\text{MS}_{2\times\text{N}}$ می‌باشد، وزن مولکولی تریگونلین برابر با ۱۳۷/۱۵ گرم بر مول است.

بحث

تحقیقات گذشته حاکی از تأثیر بسیار مهم نسبت کربن به نیتروژن (C/N) در گیاهان و تولید متابولیت‌های ثانویه به ویژه آلکالوئیدها است [۲۳]، به طوری که Hirasuna و همکاران [۲۴] اعلام نمودند که نوع قند موجود در محیط کشت و نسبت آن در مقایسه با ترکیبات نیتروژنه، اثر تعیین کننده‌ای بر میزان تولید آلکالوئیدها به ویژه تاکسوئید در کشت سلولی سرخدار دارد. همچنین نقش مؤثر نسبت کربن به نیتروژن در تولید دیوسژنین در گیاه *Dioscorea deltoidea* به اثبات رسیده است [۲۵]. به طور کلی نقش تعیین کننده ترکیبات نیتروژنه در افزایش آلکالوئیدها، ناشی از این موضوع است که نیتروژن مولکول اصلی در ترکیب اسیدهای آمینه و متابولیت‌های حاصل از آنها (آلکالوئیدها) می‌باشد [۲۶]. تحقیق حاضر نیز وجود ارتباط مستقیم میان مقدار تریگونلین و میزان ترکیبات نیتروژنه محیط کشت را نشان داده است، این امر را می‌توان ناشی از افزایش یون آمونیم (NH_4^+) دانست، که به نوبه خود با ترکیب با آلفا - کتوگلو تارات، آسپاراتات و گلو تامات را تولید می‌کند. کوریزمیک اسید

(Chorismic acid) با گرفتن یون آمونیم به آنتی‌هارانلیک اسید (Antyharanilic acid) ← تریپتوفان (Tryptophan) تبدیل می‌شود [۲۷]. در مرحله بعد تریپتوفان از طریق مسیر بیوسنتزی کینورنین (Kynurenine pathway)، نیکوتین آمید آدنین دی‌نوکلئوتید (NAD) را تولید کرده [۲۸] و در نهایت این ترکیب از طریق مسیر بیوسنتزی سالوئج (Salvage pathway) به تریگونلین تبدیل می‌شود [۲۹]. از سوی دیگر نتایج حاکی از توانایی بیشتر ریشه‌های موین در استفاده از مقادیر بیشتر نیتروژن و تولید تریگونلین در مقایسه با ریشه‌های معمولی می‌باشد. در واقع ریشه‌های موین به دلیل درج شدن قطعه T-DNA از پلاسמיד Ri قابلیت تقسیم و رشد سریع را بدون حضور تنظیم کننده‌های رشد کسب نموده‌اند و توانایی رشد نامحدود خود را در کشت‌های متوالی حفظ می‌کنند [۳۰، ۳۱]. در این تحقیق افزایش تولید زیست توده (Biomass) توسط ریشه‌های موین نسبت به ریشه‌های طبیعی یکی از عوامل افزایش عملکرد تریگونلین بوده است. در تحقیقات آتی پیشنهاد می‌شود که اثر فاکتورهای مختلفی از جمله نوع ترکیبات نیتروژنه، سویه باکتری و محرک‌های زیستی (Elicitor) در کشت



تشکر و قدردانی

این پژوهش با حمایت گروه پژوهشی بیوتکنولوژی گیاهان دارویی و گروه پژوهشی کشت و توسعه در پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی انجام شده است.

ریشه‌های مویین شنبلیله جهت دستیابی به روشی مؤثر در تولید تجاری متابولیت تریگونلین مورد بررسی قرار گیرد.

منابع

1. Acharya SN, Thomas JE, and Basu SK. Fenugreek, an alternative crop for semiarid regions of North America. *Crop Sci.* 2008; 48: 841 - 53.
2. Sadeghzadeh-Ahari D, Kashi AK, Hassandokht MR, Amri A and Alizadeh Kh. Assessment of drought tolerance in Iranian fenugreek landraces. *Journal of Food, Agriculture & Environment* 2009; 7 (3 & 4): 414 - 9.
3. Minorsky PV. Trigonelline: a diverse regulator in plants. *Plant Physiol.* 2002; 128: 7 - 8.
4. Auerbach C. Chemicals and their effects. *Proc. Symp. On Mutation and Plant Breeding, Cornell*, Nov.-Dec. 1961; 25: 585 - 621.
5. Rosser A. The day of the yam. *Nurs. Times.* 1985; 81: 47 - 8.
6. Shimizu MM and Mazzafera P. A role for trigonelline during imbibition and germination of coffee seeds. *Plant Biol.* 2000; 2: 605 - 11.
7. Green JM, Sharma D, Reddy LJ, Saxena KB, Gupta SC, Jain KC, Reddy BVS, and Rao MR. Methodology and progress in the I.C.R.I.S.A.T. Pigeonpea Breeding Program. *Proc. Intern. Workshop on Pigeonpeas, Patancheru Dec.* 1981; pp: 437- 449.
8. Moorthy R, Prabhu KM, and Murthy PS. Anti-hyperglycemic compound (GII) from Fenugreek seeds, its purification and effect in diabetes mellitus. *Indian J. Exp. Bot.* 2010; 48: 1111 - 8.
9. Covello M. Trigonellin and nicotinic acid in *Trigonella foenum-graecum* and their relation to antipellagra activity. *Boll. Soc. Ital. Biol. Sper.* 1943; 18: 159 - 61.
10. Kühn A. and Gerhard H. The trigonellin and nicotinic acid contents of semen foenugraeci. *Arch. Pharm.* 1943; 281: 378 - 9.
11. Qian ZX, Matsui A, and Ashihara H. Biosynthesis of trigonelline from nicotinate mononucleotide in mungbean seedlings. *Phytochem.* 2007; 69: 390 - 5.
12. Brain KR and Lockwood GB. Hormonal control of steroid levels in tissue cultures from *trigonella*. *Phytochem.* 1976; 15: 1651 - 4.
13. Radwan SS and Kokate CK. Production of higher levels of trigonelline by cell cultures of *Trigonella foenum - graecum* than by the differentiated plant. *Planta* 1980; 147: 340 - 4.
14. Oncina R, Boto AJA, Del RJA, Ortun AA. Bioproduction of diosgenin in callus cultures of *Trigonella foenum-graecum* L. *Food Chem.* 2000; 70: 489 - 92.
15. Merkli A, Christen P, and Kapetanidis I. Production of diosgenin by hairy root cultures of *Trigonella foenum.graecum* L. *Plant Cell Rep.* 1997; 16: 632 - 6.
16. Yang C, Chen M, Zeng L, Zhang L, Liu X, Lan X, Tang K, and Liao Z. Improvement of tropane alkaloids production in hairy root cultures of *Atropa belladonna* by over expressing *pmt* and *h6h* genes. *Plant Omics J.* 2011; 4: 29 - 33.
17. Charlwood BV and Charlwood KA. Terpenoid production in plant cell culture In: Harborne JB, Tomas-Barberan FA. Ecological chemistry and biochemistry of plant terpenoids. *Clarendon Press. Oxford.* 1991; 95 - 132.



18. Murashige T and Skoog F. A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures. *Physiol. Plantarum*. 1962; 15: 473 - 97.
19. Doyle JJ, Doyle JL. Isolation of plant DNA from fresh tissue. *Focus* 1990; 12: 13 - 5.
20. Akbarian R, Hasanloo, Khosroshahli M. Evaluation of trigonelline production in *Trigonella foenum-graecum* hairy root cultures of two Iranian masses. *Plant Omics J*. 2011; 4 (7): 408 - 12.
21. Campa C, Ballester JF, Doubeau S, Dussert S, Hamon S, and Noirot M. Trigonelline and sucrose diversity in wild *Coffea* species. *Food Chem*. 2004; 88: 39 - 43.
22. Oraei H. Comparison and validate of investigation of Trigonelline amount of fenugreek seed by HPLC and spectrophotometer (UV) methods. Pharmacy thesis. Medicinal Science University of Tehran. 2009, 354 pp.
23. Wink M. Biochemistry of Plant Secondary Product Metabolism. CRC Press, USA. 1999, pp: 1 - 16.
24. Hirasuna TJ, Pestchanker LJ, Srinivasan V, Shuler ML. Taxol production in suspension cultures of *Taxus baccata*. *Plant Cell Tiss Org Cult*. 1996; 44: 95 - 102.
25. Tal B, Rokem JS, Goldberg I. Factors affecting growth and product formation in plant cells grown in continuous culture. *Plant Cell Rep*. 1983; 2: 219 - 22.
26. Facchini PJ. Alkaloid biosynthesis in plants: biochemistry, cell biology, molecular regulation, and metabolic engineering applications. *Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol*. 2001; 52: 29 - 66.
27. Khanam, S. General study of formation of secondary metabolites. Dept. of Pharmacognosy Al-Ameen College of Pharmacy Hosur Road, Opp. Lalbagh main gate. Bangalore. 2007, 24 pp.
28. Heyes MP, Chen CY, Major EO, Saito K. Different kynurenine pathway enzymes limit quinolinic acid formation by various human cell type. *Biochem. J*. 1997; 326: 351 - 6.
29. Zheng XQ, Ashihara H. Distribution, biosynthesis and function of purine and pyridine alkaloids in *Coffea arabica* seedlings. *Plant Sci*. 2004; 166: 807 - 13.
30. Sharp JM, Doran PM, Strategies for enhancing monoclonal antibody accumulation in plant cell and organ cultures. *Biotechnol. Prog*. 2001; 17 (6): 979 - 92.
31. Petersen SG, Stummann BM, Olesen P, Henningsen KW. Structure and function of root-inducing (Ri) plasmids and their relation to tumor-inducing (Ti) plasmids. *Physiol. Plant* 1989; 77: 427 - 35.

