



وزارت علوم، تحقیقات و فناوری
دانشگاه بین المللی امام خمینی
دانشکده فنی و مهندسی
گروه بیوتکنولوژی کشاورزی

همسانه سازی ژن تروپینون رداکتاز - I (*tr-I*) در باکتری *E. coli*

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

نگارش:

لیلا پناهنده

اساتید راهنما:

دکتر قاسمعلی گروسی

و

دکتر رحیم حداد

شهریور ۱۳۸۸

چکیده

آلکالوئید های گیاهی گروه های بزرگی از تولیدات طبیعی را تشکیل می دهند، که ترکیبات فعال دارویی فراوانی را مهیا می سازند. ریشه های برخی از گیاهان خانواده سولانا (Solanaceae) مانند گیاه بنگدانه (*Hyoscyamus niger*) تولید آalkaloidهای تروپانی مانند هیوسیامین و اسکوپولامین را دارند. این دو آalkaloid عمدها در سلول های ریشه های کامبیون جوان تولید می شوند. آن ها عمدها بدلیل تأثیر روی سیستم عصبی پاراسمپاتیک، داروهای مهمی بشمار می آیند. ژن های زیادی در مسیرهای بیوسنتز تروپان آalkaloidها مطالعه شده اند که همسانه سازی ژن و مهندسی متابولیک این آalkaloidها را ممکن می سازند.

در این بررسی به منظور تهیه ساز واره عامل تولید هیوسیامین از طریق مهندسی ژنتیک، ژن کد کننده آنزیم تروپینون رداکتاز I جداسازی و در باکتری *E. coli* همسانه سازی شد. برای این منظور نخست RNA کل از ریشه های کشت شده *H. niger* تحت شرایط *in vitro* استخراج و پس از انجام واکنش PCR-RT، ژن هدف از طریق واکنش PCR با استفاده از آغازگرهای اختصاصی تکثیر گردید. سپس ناقل pUC19 در جایگاه برشی آنزیم محدودگر *BamHI* با این ژن نوترکیب شده و باکتری *E. coli* سویه DH5α توسط ناقل نوترکیب ترانسفورم گردید. پس از انتخاب کشت باکتری های تراریخت، پلازمید از آن ها استخراج و درستی همسانه سازی بوسیله هضم آنزیمی و PCR تأیید شد. در مطالعه همردیف سازی توالی ژن هدف و اسید آمینه تخمینی آن با اطلاعات موجود در NCBI به ترتیب به میزان ۹۵٪ و ۹۱٪ مشابهت مشاهده گردید.

فهرست مطالب

- ۱ فصل اول: مقدمه
- ۲ ۱-۱ تیره سولاناسه
- ۳ ۱-۱-۱ جنس بنگدانه
- ۴ ۲-۱-۱ هیوسیاموس نایجر (*Hyoscyamus niger*)
- ۵ ۲-۱ متابولیت های ثانویه
- ۶ ۳-۱ مهندسی ژنتیک مسیر بیوسنتز متابولیت های ثانویه (تروپان آalkالوئیدها)
- ۷ ۴-۱ الیسیتورها
- ۸ ۵-۱ آalkالوئیدهای گیاهی
- ۹ ۱-۵-۱ مسیر بیوسنتز تروپان آalkالوئیدها
- ۱۱ ۶-۱ تروپان رداکتازها
- ۱۴ ۱-۶-۱ ساختار و وظیفه دو تروپینون رداکتاز (TR-I و TR-II)
- ۱۶ ۲-۶-۱ سیر تکاملی تروپینون رداکتازها
- ۱۹ ۷-۱ همسانه سازی ژن
- ۲۰ ۱-۷-۱ ناقل های همسانه سازی
- ۲۳ ۱-۱-۷-۱ ناقلين پلازميدى
- ۲۵ ۲-۷-۱ آنزيم های مورد نياز برای دستكاری DNA
- ۲۶ ۳-۷-۱ انتخاب ژن
- ۲۷ ۴-۷-۱ انتخاب ميزبان مناسب
- ۲۷ ۵-۷-۱ روش های وارد کردن ناقل ها به داخل ميزبان
- ۲۸ ۶-۷-۱ همسانه سازی محصولات پی سی ار
- ۲۸ ۱-۶-۷-۱ طراحی آغازگرها
- ۲۹ ۷-۷-۱ دلایل ضرورت انجام تحقیق

فصل دوم: بررسی منابع

- ۳۰
۳۱ ۱-۲ کشت ریشه
۳۳ ۲-۲ تیمار جاسمونات و متیل جاسمونات
۳۶ ۳-۲ تروپان آلکالوئیدها
۳۷ ۴-۲ مهندسی ژنتیک مسیر بیوسنتز تروپان آلکالوئیدها

فصل سوم: مواد و روش ها

- ۴۱
۴۲ ۱-۳ مواد گیاهی و تیمار جوانه زنی
۴۲ ۲-۳ ضدغذوی بذرها
۴۳ ۳-۳ محیط های کشت و نحوه تهیه آن ها
۴۳ ۱-۳-۳ محیط کشت مایع B5
۴۴ ۲-۳-۳ محیط کشت جامد B5
۴۴ ۴-۳ کشت بذرها
۴۴ ۵-۳ کشت ریشه ها در محیط کشت مایع
۴۵ ۶-۳ تیمار با الیسیتور
۴۶ ۷-۳ استخراج RNA کل
۴۶ ۱-۷-۳ ضدغذوی مواد و وسایل مورد استفاده جهت استخراج RNA
۴۶ ۲-۷-۳ استخراج RNA
۵۰ ۳ تخمین کمیت و خلوص RNA
۵۰ ۱-۸-۳ تخمین کمیت و خلوص به وسیله اسپکتروفوتومتر
۵۱ ۲-۸-۳ تعیین کیفیت RNA بوسیله الکتروفورز ژل آگارز حاوی فرمالدئید
۵۲ ۹-۳ واکنش نسخه برداری معکوس: ساخت cDNA
۵۴ ۱۰-۳ تعیین کیفیت محصول واکنش نسخه برداری معکوس بوسیله الکتروفورز ژل آگارز
۵۶ ۱۱-۳ واکنش زنجیره ای پلیمراز
۵۷ ۱۲-۳ طراحی آغازگرها
۵۸ ۱۳-۳ بررسی محصولات PCR
۵۸ ۱۴-۳ خالص سازی محصولات PCR از ژل آگارز

۵۹	۱۵-۳ هضم آنزیمی محصولات PCR خالص سازی شده از ژل
۶۰	۱۶-۳ تغليظ پس از هضم آنزیمی
۶۱	۱۷-۳ هضم آنزیمی ناقل پلازمیدی و حذف فسفر پایانه '۵
۶۴	۱۸-۳ اتصال ژن <i>I tr-</i> به ناقل pUC19
۶۶	۱۹-۳ رشد و تکثیر باکتری <i>E. coli</i>
۶۶	۲۰-۳ انواع مختلف محیط های کشت باکتری و نحوه تهیه آن ها
۶۷	۱-۲۰-۳ محیط کشت LB
۶۷	۲-۲۰-۳ محیط کشت SOB ویژه غربال باکتری های تراریخت
۶۸	۳-۲۰-۳ محیط کشت SOC
۶۸	۲۱-۳ ذخیره باکتری های رشد یافته در محیط کشت مایع
۶۹	۲۲-۳ مستعد سازی سلول های <i>E. coli</i>
۷۱	۲۳-۳ تراریخت کردن سلول های مستعد <i>E. coli</i> با استفاده از شوک حرارتی
۷۲	۲۴-۳ استخراج پلازمید با استفاده از محلول قلیایی و SDS
۷۵	۲۵-۳ بررسی پلازمید نوترکیب
۷۵	۱-۲۵-۳ بررسی کلونی های نوترکیب توسط PCR
۷۵	۲-۲۵-۳ بررسی کلونی های نوترکیب توسط هضم آنزیمی
۷۵	۲۷-۳ توالی یابی DNA

۷۶	فصل چهارم: نتایج و بحث
۷۷	۱-۴ تیمار جوانه زنی بذرها
۷۷	۲-۴ ریشه زایی
۷۹	۳-۴ استخراج RNA
۸۰	۴-۴ نسخه برداری معکوس (Reverse Transcriptase) از ژن هدف
۸۲	۴-۵ واکنش زنجیره ای پلیمراز (PCR)
۸۳	۴-۶ خالص سازی محصولات PCR از ژل
۸۴	۷-۴ هضم آنزیمی ژن <i>I tr-</i> و ناقل پلازمیدی
۸۴	۸-۴ اتصال ژن <i>I tr-</i> به ناقل pUC19

۸۵	۹-۴ تاریختی <i>E. coli</i> با سازواره تهیه شده
۸۶	۱۰-۴ تأیید کلونی های نوترکیب بوسیله هضم آنزیمی و PCR
۸۹	۱۱-۴ توالی یابی DNA
۹۱	نتیجه گیری نهایی
۹۲	پیشنهادها
۹۳	منابع
۱۰۰	پیوست ها

فهرست جداول

۱۵	جدول ۱-۱: تروپینون رداکتاز خانواده Solanaceae
۴۳	جدول ۳-۱: محیط کشت جامد B5
۵۴	جدول ۳-۲: ترکیب محلول واکنش RT-PCR در حجم نهایی ۲۰ میکرولیتر
۵۷	جدول ۳-۳: ترکیب محلول واکنش PCR در حجم نهایی ۲۵ میکرولیتر
۵۸	جدول ۳-۴: مشخصات آغازگرهای استفاده شده جهت PCR اختصاصی
۶۰	جدول ۳-۵: مقدار و غلظت ترکیبات هضم آنزیمی ژن <i>I</i> cDNA
۶۵	جدول ۳-۶: مقدار و غلظت ترکیبات واکنش اتصال DNA هدف به ناقل پلازمیدی
۶۷	جدول ۳-۷: ترکیبات محیط کشت LB
۶۸	جدول ۳-۸: ترکیبات محیط کشت SOB
۷۹	جدول ۴-۱: نتایج اسپکتروفتوومتری RNA کل

فهرست اشکال

- شکل ۱ - ۱: مسیر بیوسنتر نیکوتین و تروپان ۱۲
- شکل ۱ - ۲: بیوسنتر تروپان آلکالوئیدها ۱۳
- شکل ۱ - ۳: مدل پروتئینی I TR- II و TR- گیاه *D. stramonium* از ۱۴
- شکل ۱ - ۴: نمودار درختی فیلوژنی گیاهان گلدار (نهان دانه گان) ۱۸
- شکل ۱ - ۵: مراحل اصلی یک آزمایش همسانه سازی ۲۲
- شکل ۱ - ۶: ناقل پلازمیدی pUC ۲۵
- شکل ۴ - ۱: ریشه های رشد یافته گیاه *H. niger* ۷۸
- شکل ۴ - ۳: RNA استخراج شده از ریشه های گیاه بنگدانه ۸۰
- شکل ۴ - ۴: cDNA ساخته شده توسط RT- PCR و پرایمر برگشتی اختصاصی ۸۱
- شکل ۴ - ۵: نتایج PCR در دماهای اتصال متفاوت ۸۲
- شکل ۴ - ۵: الکتروفورز محصولات PCR جهت خالص سازی ۸۳
- شکل ۴ - ۶: الکتروفورز محصول خالص سازی شده ژن ۸۳
- شکل ۴ - ۷: هضم آنزیمی ژن *TR-I* و ناقل پلازمیدی pUC19 ۸۵
- شکل ۴ - ۸: الکتروفورز آزمون اتصال DNA هدف به ناقل DNA ۸۶
- شکل ۴ - ۹: شناسایی کلونی های نوتریب باکتریایی با استفاده از آزمون سفید- آبی ۸۷
- شکل ۴ - ۱۰: هضم آنزیمی پلازمید نوترکیب استخراج شده کلونی های تراریخت توسط آنزیم محدودالاثر *BamHI* ۸۸
- شکل ۴ - ۱۰: PCR پلازمید های استخراج شده از کلونی های نوترکیب با پرایمرهای اختصاصی ژن *tr-I* ۸۸

اصطلاحات و اختصارات

Complementary DNA	cDNA
Diethyl pirocarbonate	DEPC
Dithiothreitol	DTT
Ethylen diamin theta acetic acid	EDTA
Hyoscyamine 6 β - hydroxylase	H6H
Indolyl-3-butyric acid	IBA
Jasmonic acid	JA
Methyl jasmonate	MJ
Naphthaleneacetic acid	NAA
Polymerase chain reaction	PCR
Potrescine N-methyltransferase	PMT
Rapid amplification of cDNA end	RACE
Ribonucleic acid	RNA
Reverse transcription PCR	RT-PCR
Short- chain dehydrogenases/ reductases	SDR
Tropinon reductase-I	TR-I
Tropinone reductase-II	TR-II
Ultra violet	UV

فصل اول

مقدمه

۱- تیره سولانا^۱

در این تیره ۲۵۰۰ گونه در ۹۰ جنس جای دارند که در نواحی گرم کره زمین مخصوصاً آمریکای مرکزی و جنوبی و یا در نواحی معتدل پراکنده اند.

گیاهان این تیره غالباً گیاهان علفی یکساله یا پایا و بندرت بالا رونده یا دارای اعضاء کاملاً چوبی و درخت مانند می باشند. برگ های آن ها متناوب معمولاً بدون گوشوارک^۲ ساده یا لوب دار و یا مرکب از برگچه های مساوی است. گل های آن نر- ماده (دو جنسی)، بندرت شامل یکی از اجزای گل (پرچم یا مادگی) منفرد یا مجتمع بصورت گرزن های دوسویه بوده و یا وضع در هم دارند. اجزای گل آن ها ۵ تایی است، ولی در بین آن ها انواعی با پرچم های کمتر نیز دیده می شود. مادگی آن ها اصولاً^۳ برچهای و محتوى تخمک های فراوانی است. در بعضی از این گیاهان کاسه گل در طی دوران نمو میوه به صورتی در می آید که آن را مانند غشاء نازک و قرمز رنگ که فقط در انتهای کمی باز است، فرا می گیرد. جام گل در انواع مختلف این گیاهان به صورت قیفی شکل، استکانی و یا دارای ظاهر چرخ مانند است. با آنکه در غالب این گیاهان تخدمان دارای بیش از دو خانه نیست با این وجود در بعضی از آن ها مانند گونه های جنس داتوره^۴ حفره تخدمان بر اثر بوجود آمدن جدارهای داخلی به ۴ خانه تبدیل می شود. در بعضی از آن ها نیز مانند گوجه فرنگی تخدمان دارای بیش از ۱۰ خانه است. میوه آن ها به صورت های مختلف گوشتدار (سته) یا پوشینه (کپسول) و محتوى دانه های فراوان آلبومن دار می باشد. جنس های مهم این تیره به قرار زیر می باشد (خاتم ساز ۱۳۷۷):

دارای حدود ۲۰۰۰ گونه Solanum

با ۱۰ گونه Datura

با ۱۱ گونه Hyoscyamus

با ۱۰۰ گونه Lycium

با ۳۰ گونه Capsicum

با ۲ گونه Atropa

با ۷۵ گونه Nicotiana

با ۱۵ گونه Cestrum

^۱- Solanaceae

^۲- Stipul

^۳- Datura

در ادامه با توجه به موضوع تحقیق به اختصار در مورد جنس بنگدانه توضیحاتی داده می شود.

۱-۱-۱ جنس بنگدانه^۴

از میان جنس های این تیره، بنگدانه با نام علمی هیوسیاموس (*Hyoscyamus* sp.) گیاه دارویی مهمی است. از جنبه دارویی خواص ضد درد، تشنج، درد مفاصل، رماتیسم و دردهای عصبی از این گیاه گزارش شده است.

بنگدانه گیاهی است علفی یک ساله، دو ساله یا چند ساله، پوشیده از کرک تا بدون کرک، برگ ها ساده، سینوسی، لب دار یا کاملاً منقسم هستند. گل ها معمولاً نامنظم، مجتمع در گرزن یک سویه یا دو سویه، به رنگ سفید تا متمايل به بنفش، با زرد هستند که اغلب دارای رگه های کاملاً مشخص بنفس می باشند. کاسه گل کوزه ای یا استکانی- لوله ای، واحد ۵ دندانه نوک تیز است که کپسول را در بر می گیرد. جام گل قیفی- استکانی، در سطح خارجی گاهی واحد کرک و غده می باشد که دارای ۵ لبه کوچک با حاشیه مدور است. دارای ۵ عدد پرچم، تخدمان دو خانه ای، با تخمک های فراوان، خامه رشته ای، کلاله سرسان، دولبه می باشد. میوه ها کپسول با سرپوش باز می باشند و دانه ها کلیوی- عدسی شکل، سطح آن غده دار یا مشبك- چاله دار است.

جنس هیوسیاموس دارای ۱۲ گونه به شرح زیر می باشد:

H. insanus -۱

H. bronmulleri -۲

H. tenuicaulis -۳

H. malekianus -۴

H. leptocalyx -۵

H. senecionis -۶

H. niger -۷

H. reticulatus -۸

H. squarrosum -۹

^۴- *Hyoscyamus*

H. kurdicus - ۱۰

H. arachnoids - ۱۱

H. turcomanicus - ۱۲

در اینجا با توجه به موضوع پژوهش تنها به توضیحات اجمالی در خصوص هیوسیاموس نایجر بسنده می شود (خاتم ساز ۱۳۷۷).

۲-۱-۱ هیوسیاموس نایجر (*Hyoscyamus niger*)

گیاهی علفی، دو ساله است، دارای ساقه ای استوانه ای شکل، خمیده در ناحیه رأس و به ارتفاع ۶۰ تا ۸۰ سانتی متر که در کنار جاده ها، اماکن مخروبه و نواحی باир غالب نقاط اروپا، نقاط غربی و مرکزی آسیا و ایران می روید. دارای ریشه راست، دراز و نسبتاً ضخیم است. برگ های آن متناوب و مثلث شکل و نوک تیز بوده و در قسمت انتهایی ساقه معمولاً عاری از دمبرگ و منقسم به لوب های نامساوی نوک تیز است. درازی برگ ها به ۲۰ و پهنهای آن ها ۵ تا ۷ سانتی متر می رسد. رنگ آن ها سبز مایل به زرد و دارای شبکه ای از خطوط ظریف و به رنگ ارغوانی است (خاتم ساز، ۱۳۷۷).

هیوسیاموس نایجر (بنگدانه سیاه) یکی از مهمترین گیاه داروئی متعلق به خانواده سولاناسه است (لابوراتویر و همکاران^۵، ۲۰۰۵) خاصیت داروئی بنگدانه با مقدار تروپیان آکالوئیدهای اسکوپولامین^۶ و هیوسیامین^۷ آن همبستگی دارد (اورانبی^۸، ۲۰۰۵). هیوسیامین عمدها در سلول های ریشه های جوان این گیاه (سلول های کامبیون) تولید و به قسمت های هوایی منتقل می شود (محکمی و همکاران، ۱۳۸۵).

۲-۱ متابولیت های ثانویه

متabolیت های ثانویه ترکیباتی با وزن مولکولی کم می باشند که به میزان زیاد در سرتاسر گیاه ساخته می شوند. گیاهان انواع زیادی از متابولیت های ثانویه را تولید می کنند که در بقای

^۵- Laboratoire et al.

⁶- Scopolamine

⁷- Hyoscyamine

⁸- Uranbey

آن ها در زیستگاه شان نقش مهمی دارند. بنابراین متابولیت های ثانویه گیاهی در مقاومت به آفات و بیماری ها، جذب گرده، اثر متقابل با میکروارگانیزم های همزیست و... شرکت دارند.

آن ها همچنین بدلیل اینکه تعیین کننده کیفیت غذا (رنگ، طعم و بو) و آرایش گیاهان (رنگ گل، عطر) هستند، حائز اهمیتند. افزون بر این تأثیرات گوناگون متابولیت های ثانویه در بهبود سلامتی و فعالیت های پیشگیری از بیماری در حال روشن شدن است، از جمله خواص آنتی اکسیدانی و کاهش کلسترول خون. علاوه، تعدادی از متابولیت های ثانویه استخراج شده از گیاهان به عنوان مواد شیمیایی مفید از نظر تجاری در دسترس هستند، به عنوان مثال داروها، رنگ ها، چاشنی ها، خوش بو کننده ها و حشره کش ها. برخی از این مواد شیمیایی زیستی بدلیل مقدار کم آن ها در گیاهان طبیعی، گران قیمت هستند (لی زانگ و همکاران^۹، ۲۰۰۴).

تا سال ۲۰۰۵ تقریباً ۱۰۰۰۰ متابولیت ثانویه شناخته شده است. بزرگترین گروه از آن ها شامل ایزوپرنوئیدها با بیش از ۱/۳ تمام ترکیبات شناخته شده و دومین گروه بزرگ را آلکالوئیدها تشکیل می دهند که شامل خیلی از داروها و سموم می باشند (لی زانگ و همکاران، ۲۰۰۵).

در سال های اخیر توجه به متابولیت های ثانویه به سرعت رو به افزایش است. جریان پیشرفت در بیوتکنولوژی گیاهی، تولید متابولیت های ثانویه مفید از جمله آلکالوئیدها را بوسیله کشت سلول ها، اندام و بافت گیاهی مهیا می سازد (گانتت و همکاران^{۱۰}، ۱۹۹۷). در این بین، کشت های ریشه بدلیل سرعت رشد زیادشان و ثبات تولید متابولیت به عنوان نمونه موثر از تولید بیوماس، نشان داده شده اند (کاروالهو و همکاران^{۱۱}، ۱۹۹۸). علاوه بر این مهمترین مکان بیوسنتر تروپان آلکالوئیدها ریشه ها می باشند (هاشیموتو و همکاران^{۱۲}، ۱۹۹۱؛ سوزوکی و همکاران^{۱۳}، ۱۹۹۹). گزارش های زیادی از کشت ریشه چندین گونه سولانا سه به منظور استخراج شیمیایی آن ها داده شده است (هیلتون و همکاران^{۱۴}، ۱۹۹۰). البته تولید به این روش بدلیل محصول کم با موفقیت کمی همراه بوده (ایبل^{۱۵}، ۱۹۸۶؛ بویتلر و ترمپر^{۱۶}؛ کاسیدو و همکاران^{۱۷}، ۱۹۹۹) و در بیشتر موارد محصولات طبیعی تروپان آلکالوئیدهای اسکوپولا مین و

^۹- Lei Zhang *et al.*

^{۱۰}- Gantet *et al.*

^{۱۱}- Carvalho *et al.*

^{۱۲}- Hashimoto *et al.*

^{۱۳}- Suzuki *et al.*

^{۱۴}- Hilton *et al.*

^{۱۵}- Ebel

^{۱۶}- Buitelaar and Tramper

^{۱۷}- Cusido *et al.*

هیوسیامین برای استفاده تجاری بسیار پایین است. بنابراین لازم است که میزان تولید آلکالوئید برای بهره برداری تجاری افزایش یابد (مویانو و همکاران^{۱۸}، ۲۰۰۲).

۳-۱ مهندسی ژنتیک مسیر بیوسنتز متابولیت های ثانویه (تروپان آلکالوئیدها)

برای غلبه بر تولید پایین محصول، تحقیقات به سمت بهینه کردن وضعیت کشت و انتخاب لاین های سلولی با محصول بالا سوق یافته است (کانگ و همکاران^{۱۹}، ۲۰۰۴). یکی از راه های بهبود افزایش متابولیت های ثانویه، بهبود تولید بیوماس می باشد (دیچاکس و بویتل کونتی^{۲۰}، ۲۰۰۵). از روش های مفید دیگر در این خصوص استفاده از انواع الیستورها^{۲۱} (ژائو و همکاران^{۲۲}، ۲۰۰۵) و همچنین استفاده از مهندسی ژنتیک می باشد (هاشیموتو و همکاران، ۱۹۹۳؛ جاهیکاین و همکاران^{۲۳}، ۱۹۹۹). اخیراً تحقیقات قابل توجه ای در خصوص مهندسی ژنتیک تروپان آلکالوئیدهای مهم دارویی در حال انجام است (اوکزمن کالدنتی و آروو^{۲۴}، ۲۰۰۰). در این میان مهندسی مسیرهای بیوسنتز متابولیت های ثانویه در سلول های کشت شده برای افزایش یا کاهش مقدار ترکیبات یا گروهی از ترکیبات مورد نظر، روش مناسبی است (دیگزون^{۲۵}، ۲۰۰۱). بیان بیشتر آنزمیم های تنظیم کننده مسیر تروپان آلکالوئیدها، بیوسنتز محصول نهایی را افزایش خواهد داد (سان لی و همکاران^{۲۶}، ۲۰۰۵). در این راستا تلاش های زیادی برای مهندسی متابولیکی سلول های گیاهی با تمرکز روی دستکاری کردن مسیر بیوسنتز تروپان آلکالوئیدها برای افزایش تولید آن ها صورت گرفته است (ساتو و همکاران^{۲۷}، ۲۰۰۱). در مراحل منحصر بفرد مهندسی ژنتیک برای افزایش فعالیت آنزمیم، بیان بیشتر ژن های درونی، یا معرفی یک ژن غیر مشابه بسیار مناسب و بدین صورت غلبه بر مراحل خاص محدود کننده سرعت در مسیر بیوسنتز، خاموش کردن مسیرهای رقابتی و کاهش کاتابولیسم محصول مورد نظر، می تواند مورد بررسی قرار گیرد. تاکنون کارهای قابل توجهی با درجات مختلفی از موفقیت روی مهندسی مسیرهای

¹⁸- Moyano *et al.*

¹⁹- Kang *et al.*

²⁰- Dechaux and Boitel- Conti

²¹- Elicitores

²²- Zhao *et al.*

²³- Jouhikainen *et al.*

²⁴- Oksman Caldentey and Arroo

²⁵- Dixon

²⁶- Sun Lee *et al.*

²⁷- Sato *et al.*

منفرد بیوسنتز در گیاهان انجام گرفته است (لی زانگ و همکاران، ۲۰۰۵). با این حال مسیر کامل بیوسنتز تروپان آلالکالوئیدها تاکنون به طور کامل درک نشده است و تنها تعداد کمی از آنزیم های شرکت کننده در مسیر، استخراج و ژن های مرتبط با آن ها همسانه سازی شده اند (سان لی و همکاران، ۲۰۰۵).

۴-۱ الیسیتورها

در بیشتر موارد محصول تروپان آلالکالوئید هیوسیامین و اسکوپولامین در کشت های درون شیشه^{۲۸} بسیار کم است. برای غلبه به این محدودیت ها یکی از روش های مفید استفاده از الیسیتورهاست. در یک مفهوم کلی، الیسیتورها فاکتورهای زنده و غیر زنده ای هستند که در تحریک پاسخ های فیزیولوژیکی و مورفولوژیکی و همچنین تولید فیتوآلکسین در گیاهان نقش دارند، تعداد زیادی از این قبیل تیمارها به طور موثر تولید سطح وسیعی از متابولیت های ثانویه گیاهی را هم در کشت درون شیشه و هم درون محیط زنده^{۲۹} افزایش داده است (زاده و همکاران^{۳۰}، ۲۰۰۵). مولکول های الیسیتور فعل و انفعالاتی با گیرنده غشاء سلولی ایجاد می کنند که در این میان یک مکانیسم ناشناخته ژنهای خاصی را فعال می کند که نتیجه آن سنتز تقریباً تمام گروه های شیمیایی تولیدات ثانویه گیاهی است (زاده و همکاران، ۲۰۰۱). در میان انواع الیسیتورها، جاسمونات اسید و ترکیبات وابسته به آن مدت زمان طولانی است که به عنوان انتقال دهنده های سیگنال برای تولید متابولیت های شناخته شده اند (فارمر و همکاران^{۳۱}، ۲۰۰۳). تأثیر متیل جاسمونات^{۳۲} خارجی به عنوان ماده موثر در تولید متابولیت های ثانویه در کشت های سلول گیاهی تأیید شده است (کت چام و همکاران^{۳۳}، ۱۹۹۹). همچنین ثابت شده که تیمار MJ می تواند انباستگی چندین گروه از آلالکالوئیدها شامل بنزوفنانتریدین ها^{۳۴}، وینکا^{۳۵} آلالکالوئیدها و تروپان آلالکالوئیدها را در یک سری از گونه های گیاهی افزایش دهد (گاندلچ و همکاران^{۳۶}، ۱۹۹۳).

²⁸- *In vitro*

²⁹- *In vivo*

³⁰- Zhao et al.

³¹- Farmer et al.

³²- Methyl jasmonate (MJ)

³³- Ketchum et al.

³⁴- Benzophenanthridines

³⁵- Vinca

³⁶- Gundlach et al.

جامسونیک اسید^{۳۷} و متیل جامسونیک به عنوان شرکت کننده در قسمتی از مسیر هدایت سیگنال، آنزیم های خاصی را برای کاتالیز کردن واکنش های بیوشیمیایی تولید کننده ترکیبات دفاعی با وزن مولکولی کم در گیاهان مانند پلی فنول ها^{۳۸}، آلkalوئیدها، کوئینون ها^{۳۹}، ترپنوهای^{۴۰} و پلی پپتیدها^{۴۱} تحریک می کنند (میزوکامی و همکاران^{۴۲}، ۱۹۹۳؛ ویلیام و همکاران^{۴۳}، ۱۹۹۶)

۱-۵ آلkalوئیدهای گیاهی

آلkalوئیدهای گیاهی یکی از بزرگترین گروه های تولیدات طبیعی را تشکیل می دهند که تعداد زیادی از ترکیبات فعال دارویی را مهیا می سازند. پس از شناسایی اولین آلkalوئید (مورفین^{۴۴}) از گیاه خشخاش^{۴۵} (پاپاور سومنیفروم^{۴۶}) تا کنون حدود ۱۰۰۰۰ آلkalوئید استخراج و ساختمان آن ها مشخص شده است. در این میان تعداد تروپان آلkalوئیدهای شناخته شده از منابع طبیعی بالغ بر ۲۰۰ عدد می باشند که از خانواده های مختلف گیاهی مانند Solanaceae، Erythroxylaceae، Brassicaceae، Rhizophoraceae، Proteaceae، Convolvulaceae استخراج می شوند. از میان این خانواده ها گیاهان سولانا سه از گذشته استفاده های دارویی از جمله درمان تشنج^{۴۷} و مسمومیت^{۴۸} داشته اند که اینگونه خواص آن ها به تروپان آلkalوئید موجود در این گیاهان مربوط می شود (کاتچان^{۴۹}، ۱۹۹۵).

بسیاری از جنس های این خانواده شامل هیوسیاموس، دابوسیا^{۵۰}، آتروپا^{۵۱}، اسکوپولیا^{۵۲} توانایی تولید نیکوتین و تروپان آلkalوئیدها را بطور همزمان دارا می باشند.

هیوسیامین و اسکوپولامین^{۵۳}، دو تروپان آلkalوئید مهم یافت شده در خانواده سولانا سه، داروهای مهمی هستند که بیشترین تاثیر آن ها روی سیستم اعصاب پاراسمپاتیک می باشد. این

^{۳۷}- Jasmonic acid (JA)

^{۳۸}- Polyphenols

^{۳۹}- Quinones

^{۴۰}- Terpenoids

^{۴۱}- Polypeptides

^{۴۲}- Mizukami et al.

^{۴۳}- William et al.

^{۴۴}- Morphine

^{۴۵}- Opium poppy

^{۴۶}- *Papaver somniferum*

^{۴۷}- Hallucinogenic

^{۴۸}- Poisonous

^{۴۹}- Kutchan

^{۵۰}- *Duboisia*

^{۵۱}- *Atropa*

^{۵۲}- *Scopolia*

آلکالوئیدها از تروپیک اسید و مشتقات تروپین ساخته می شوند. تروپین خود از اورنتین و یا آرژنین مشتق می شود در حالی که تروپیک اسید از فنیل آلانین سنتز می شود (ریچتر و همکاران^{۵۴}، ۲۰۰۵).

ریشه های گیاهان خانواده سولانا سه مهمترین مکان بیوسنتز تروپان آلکالوئید هستند. از این رو کشت های ریشه نیز استعداد ذخیره مقدار زیادی از این متابولیت ها را دارند (کالدنی و آروو^{۵۵}، ۲۰۰۰). در خانواده سولانا سه، تولید تروپان آلکالوئیدها توسط ریشه های هوایی در جنس های مختلف از جمله آتروپا، داتوره، دوبیسیا، هیوسیاموس و اسکوپولیا نیز گزارش شده است (زانگ و همکاران، ۲۰۰۵). کشت های ریشه گیاه آتروپا بلادونا^{۵۶} از نظر تروپان حاوی آلکالوئیدهای هیوسیامین (۹ ماکرومول در گرم وزن خشک ماده) و اسکوپولا مین (۱ ماکرومول در گرم وزن خشک ماده) می باشد (ریچتر و همکاران، ۲۰۰۵).

۱-۵-۱ مسیر بیوسنتز تروپان آلکالوئیدها

مسیر بیوسنتز تروپین آلکالوئیدها مثل هیوسیامین و اسکوپولا مین، در سطح آنزیمی در شکل ۱-۱ آورده شده است.

به طور کلی پذیرفتن فرضیه شکل گیری این آلکالوئیدها با شکل گیری یون-*N*-methyl-pyrrolinium^۱ از آمینواسیدهای اورنتین و آرژنین آغاز می شود (استفن و دیوید^{۵۷}، ۲۰۰۲). مسیرهای بیوسنتز تروپان و پیریدین آلکالوئید، هر دو یک متابولیسم پلی آمین عمومی (پوترسین) را در اوایل مسیرشان به اشتراک می گذارند. پوترسین یک پیشساز عمومی برای هر دو پلی آمین اسپرمیدین و اسپرمن، همچنین تروپان/پیریدین آلکالوئیدها می باشد (هاشیموتو و یامادا^{۵۸}، ۱۹۸۶؛ هی بی و همکاران^{۵۹}، ۱۹۹۴). پوترسین *N*-متیل ترانسفراز^{۶۰} (PMT; EC 2.1.1.53) آنزیم مسئول برداشتن پوترسین از مخزن پلی آمین و هم چنین *N* متیلاسیون دی آمین از *N*-متیل پوترسین^{۶۱} می باشد. بدلیل اینکه هر دو حلقه تروپان، تروپان آلکالوئیدها و حلقه پیرولیدین، نیکوتین، طی مسیر *N*-methylputresine سنتتاز از پوترسین بدست می آید،

^{۵۳}- Scopolamine

^{۵۴}- Richter et al.

^{۵۵}- Caldentey and Arroo

^{۵۶}- *Atropa belladonna*

^{۵۷}- Stephen and David

^{۵۸}- Hashimoto and Yamada

^{۵۹}- Hibi et al.

^{۶۰}- Potrescine *N*-methyltransferase (PMT)

^{۶۱}- *N*-methylputresine

بنابراین N-متیلاسیون^{۶۲} پوترسین که توسط PMT کاتالیز می شود اولین مرحله بیوسنتز این آلالکالوئیدها به شمار می رود.

در بیوسنتز تروپان آلالکالوئید در هیوسیاموس نایجر، دو رداکتاز (تروپینون رداکتاز I و II)^{۶۳} در قرار گرفتن تروپینون در دو مسیر متفاوت نقش مهمی دارند. هر یک از رداکتازها تنها یک ایزومر استر از تروپینون را تولید می کند. تروپین برای هیوسیامین و اسکوپولامین پیش ساز است، در حالیکه پزودوتروپین^{۶۴} به ساخت کالیستوژن ها^{۶۵} منحرف می شود (لی زانگ و همکاران، ۲۰۰۵). کالیستوژن ها، غیر تروپان آلالکالوئیدهایی هستند که از نقطه انشعاب مسیر بیوسنتز تروپان آلالکالوئید مشتق می شوند (شکل ۱-۲). (یوت ریچتر و همکاران، ۲۰۰۴).

در این مسیر هیوسیامین 6β-هیدروکسیلаз^{۶۶} (H6H;EC 1.14.11.11)، یک ۲-اکسیدوگلوتارات وابسته به داکسیزناز است که هیدروکسیلاسیون هیوسیامین را به 6β-هیدروکسی سیامین^{۶۷} و عیناً طی واکنش اپواکسیداسیون، ماده اخیر را به اسکوپولامین کاتالیز می کند (هاشیموتو و یاماذا، ۱۹۸۶؛ ماتسودا و همکاران، ۱۹۹۱) (شکل ۱-۱).

۱-۶ تروپان رداکتازها

آنالیزهای آزمایشگاهی نشان داده اند که انباستگی هر دو تروپان رداکتازهای I و II در ریشه های جانبی گیاه هیوسیاموس نایجر نسبت به ریشه های اصلی آن بیشتر است. همچنین ماتسودا و همکاران^{۶۸} در تحقیقات خود در سال ۱۹۹۱ مشاهده کردند که mRNA آنزیم هیدروکسی آمین 6-هیدروکسیلاز تقریباً ۰/۳٪ کل mRNA ریشه را شامل می شود، بیان قوی H6H در ریشه های کشت شده بیانگر مکانی خاص برای پروتئین H6H است، این گونه سلول ها تنها در ریشه های جوان بدون رشد ثانویه موجود می باشد، مانند ریشه های کشت داده شده در محیط کشت (هاشیموتو و همکاران، ۱۹۹۱؛ کانگا و همکاران^{۶۹}، ۱۹۹۴). این مناطق خاص بیوسنتز اسکوپولامین، نشان دهنده بافتی خاص برای بیوسنتز تروپان آلالکالوئیدها و همچنین

^{۶۲}- N-methylation

^{۶۳}- TRI, TRII

^{۶۴}- Pseudotropine or ψ-tropine

^{۶۵}- Calystegines

^{۶۶}- Hyoscyamine 6β-hydroxylase (H6H)

^{۶۷}- 6β-Hydroxyhyoscyamine

^{۶۸}- Matsuda *et al*

^{۶۹}- Kanegae *et al*.

بیانگر جابجا شدن تروپان آلکالوئیدها از ریشه ها به سمت قسمت های هوایی است (بیوت ریچتر و همکاران ۲۰۰۵).

دو تروپین رداکتازهای I و II وابسته به ^{۷۰}NADPH، تشکیل دهنده یک نقطه انشعاب در بیوسنتر تروپان آلکالوئیدها هستند: TR-I تبدیل تروپینون به تروپین را کاتالیز می کند در حالیکه TR-II تروپینون را به پزوودتروپینون تبدیل می کند (شکل ۱-۱) (کولن و گروس، ^{۷۱} ۱۹۸۲، دراگر و همکاران، ^{۷۲} ۱۹۸۸).

این دو تروپینون رداکتاز از کشت ریشه انواع گونه ها، داتورا استرامونیوم ^{۷۳}، هیوسیاموس نیجر و آتروپا بلادونا ^{۷۴} استخراج و مشخص شده است.

^{۷۰}- two stereospecific NADPH-dependent reductases

^{۷۱}- Koelen and Gross

^{۷۲}- Drager et al.

^{۷۳}- *Datura stramonium*

^{۷۴}- *Atropa belladonna*