

مروری بر گیاه خشخاش (*Papaver somniferum L.*)

داراب یزدانی^{۱*}، شمسعلی رضازاده^۲، سحر شهنازی^۳

- ۱- مربی پژوهش بیماری شناسی گیاهی، عضو هیأت علمی پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی
 ۲- دستیار تخصصی شیمی دارویی، عضو هیأت علمی پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی
 ۳- کارشناس ارشد بیماری شناسی گیاهی، پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی
 * آدرس مکاتبه: تهران، خیابان انقلاب اسلامی، خیابان قدس، خیابان بزرگمهر غربی، پلاک ۹۷،
 پژوهشکده گیاهان دارویی، تلفن: ۶۴۶۲۱۷۹ و ۶۹۵۰۴۴۷، نمابر: ۶۴۶۵۵۵۴
 پست الکترونیک: yazdani@imp.irost.net

چکیده

خشخاش با نام علمی *Papaver somniferum L.* متعلق به خانواده *Papaveraceae*. گیاهی است دیپلوئید و یکساله که بومی اروپای جنوب شرقی و آسیا می باشد. خشخاش به صورت وحشی یافت نمی شود و در اغلب نقاط دنیا به صورت کشت شده و اهلی وجود دارد. بیش از ۴۰ نوع آکالوئید در خشخاش شناخته شده است که مهمترین آنها مورفین، کدیین، تباین، نوسکاپین و پاپاورین می باشند. بیوسنتز آکالوئیدهای خشخاش علاوه بر خصوصیات ژنتیکی به شدت تحت تأثیر فاکتورهای محیطی قرار دارند. یکی از موارد عمده مصرف آکالوئیدهای خشخاش در صنایع دارویی، استفاده از آن هادر فرآورده های ضد درد می باشد. در سال ۱۹۹۸ انگلستان و آمریکا مجموعاً ۸۷ تن واردات آکالوئیدهای خشخاش به صورت CPS (عصاره تغلیظ شده پوسته خشک کپسول خشخاش) را داشته اند.

گل وازگان: خشخاش، آکالوئید، مورفین



مقدمه

نگاهی به تقاضای قانونی سالیانه ۷۰۰ تن مورفین در جهان و توجه به این نکته که هیچ‌کدام از آکالوئیدهای خشخاش (به غیر از Protopine, Cryptopine و Thebaine) در هیچ جنس گیاهی به غیر از *Papaver* وجود ندارد [۴۲]، اهمیت گیاه خشخاش (*Papaver somniferum* L.) را به عنوان تنها منبع تأمین کننده آکالوئیدهای گروه مورفین (مورفین، تباین، کدیین، نارکوتین و ...) روشن می‌کند. سطح زیر کشت خشخاش در سال ۱۹۹۱ در دنیا بالغ بر ۲۸۰۰۰۰ هکتار بوده است [۲۴]. افزایش ارزش انرژی و نیروی کار از یک طرف و لزوم کنترل دقیق مزارع کشت این گیاه به جهت جلوگیری از سوء استفاده و قاچاق از طرف دیگر کشورهای مختلف دنیا را به این فکر واداشت تا ضمن استحصال مستقیم آکالوئیدها از کپسول‌های خشک به جای تریاک، با تکنیک‌های اصلاح گیاه و استفاده از مهندسی ژنتیک به دنبال ارقامی با راندمان بالای تولید آکالوئید در واحد سطح باشند تا ضمن کاهش سطح زیر کشت، با صرف هزینه و نیروی انسانی کمتر، محصول بیشتری به دست آورند.

یکی از راه‌های موفق دستیابی به این مهم، شناخت مسیرهای بیوسنتز آکالوئیدها در گیاه، استفاده از ارقام مناسب و شناخت نحوه تأثیر فاکتورهای محیطی بر روی این مسیرها می‌باشد. به این طریق می‌توان ضمن بهره‌گیری از فاکتورهای مثبت محیطی و زراعی در جهت افزایش راندمان تولید، مثل انتخاب اقلیم مناسب، استفاده صحیح از کودهای شیمیایی، انتخاب تاریخ صحیح کاشت و کنترل به موقع علف‌های هرز، آفات و بیماری‌ها به بالاترین میزان آکالوئید مورد نظر در گیاه دست پیدا کرد، به طوری که در حال حاضر با استفاده از تکنیک‌های ذکر شده عملکرد مورفین در استرالیا ۸

برابر ترکیه، نزدیک به ۲ برابر اسپانیا و ۳۰ درصد بیشتر از فرانسه در واحد سطح می‌باشد [۶].

گیاه‌شناسی

گیاه خشخاش با نام علمی *Papaver somniferum* L. متعلق به خانواده *Papaveraceae* می‌باشد [۴۰]. خشخاش گیاهی دیپلوئید است (2n=22). طبقه‌بندی جنس *Papaver* بر اساس خصوصیات مختلفی از جمله رنگ بذر و گل صورت گرفته است، ولی مناسب‌ترین طبقه‌بندی که در کنگره بین‌المللی گیاه‌شناسی برلین در سال ۱۹۷۶ انجام گرفت طبقه‌بندی بر اساس خصوصیات شیمیایی (Chemotaxonomy) بود که ارتباط بسیار نزدیکی (تنها ۰/۱ درصد خطا) بین این طبقه‌بندی و طبقه‌بندی بر اساس خصوصیات مورفولوژیکی گیاه را نشان داد [۴۰].

خانواده *Papaveraceae* دارای شش جنس: *Roemeria*, *Glaucium*, *Meconopsis*, *papaver*, *Chelidonium* و *Hypecoum* می‌باشد [۴۲]. جنس *Papaver* در ایران حداقل ۲۸ گونه گیاهی یک‌ساله تا چند ساله دارد [۵]. شاید بتوان گفت که به غیر از Cryptopine, Protopine و Thebaine هیچ‌کدام از آکالوئیدهای خشخاش در هیچ جنس گیاهی به غیر از *Papaver* وجود ندارد [۴۲] و به غیر از *P. somniferum* تنها در گونه *P. setigerum* مورفین دیده شده است [۴۲].

خشخاش بومی اروپای جنوب‌شرقی و غرب آسیا می‌باشد [۲۲، ۳۸] و گیاهی است یک‌ساله، به ارتفاع ۰/۵ تا ۲ متر، با ریشه‌های سطحی، ساقه سبز، قائم و بی‌کرک که از ماده‌ای مومی پوشیده شده است. برگ‌ها منفرد، متناوب با رنگ سبز غبارآلود و دارای تقسیمات عمیق دنداندار که در برگ‌های فوقانی این بریدگی عمیق‌تر و نامنظم‌تر است [۴]. گله‌ها، درشت و زیبا که در وارسته‌های مختلف به رنگ‌های سفید یا



تأثیر طول روز بر روی رشد و عملکرد گیاه خشخاش نشان داد که عکس‌العمل کولتیوارهای (اکوتیپ‌های) مختلف نسبت به طول روز متفاوت است، اما رشد تمامی اکوتیپ‌ها در طول روز بلند (۱۴ ساعت روشنایی) سریعتر است. میزان تجمع مورفین نیز با افزایش شدت نور از ۱۲ به ۱۶ کیلوگرس افزایش پیدا می‌کند [۸].

سطح زیر کشت و تجارت مشتقات

خشخاش در دنیا

بررسی سطح زیر کشت خشخاش در دنیا طی سال‌های ۲۰۰۰-۱۹۸۸ نشان می‌دهد که این سطح بین ۲۱۱۰۰۰ هکتار (سال ۱۹۸۸) و ۲۸۱۰۰۰ هکتار (سال ۱۹۹۱) در نوسان بوده است و بیشترین درصد سطح زیر کشت مربوط به قاره آسیا می‌باشد [۲۴]. استرالیا با ۲۰۰۰۰ هکتار سطح زیر کشت در سال ۲۰۰۱ بزرگترین تولیدکننده آلکالوئیدهای پاپاور به صورت Concentrate CPS (Poppy Straw) جهت مصارف دارویی در دنیا بوده است [۲۱]. CPS به دست آمده از پوسته‌های کپسول (Straw) حاوی ۴۰ تا ۸۰ درصد آلکالوئید بوده و به همین شکل به عنوان مواد خام دارویی فروخته می‌شوند یا جهت استفاده در تولید ترکیبات فعال دارویی (API- Active Pharmaceutical Ingredients) مورد استفاده قرار می‌گیرند [۲۱].

استرالیا با ۱۰/۷ درصد سطح زیر کشت، ۴۵/۸ درصد مورفین دنیا را به صورت CPS تولید می‌کند در حالی که ترکیه با ۶/۵ درصد سطح زیر کشت، ۲۴/۵ درصد CPS دنیا را تولید می‌کند [۶]. انگلستان و آمریکا بزرگترین واردکنندگان CPS هستند به طوری که در سال ۱۹۹۸ به ترتیب ۴۹ و ۳۸ تن واردات داشته‌اند [۲۱].

در بین مشتقات تریاک کدیین فسفات بیشترین

قرمز مایل به بنفش دیده می‌شود. میوه، کپسول کم و بیش کروی یا گویچه‌ای که در قاعده مدور دارای پایک کوتاه به ابعاد ۵-۷ × ۴-۵ سانتی‌متر می‌باشد [۱۳]. جنس پاپاور در سرتاسر دنیا پراکنش دارد [۲۹]. این جنس شامل ۹۹ و یا بیشتر گونه است که همگی دارای سلول‌های خاص یا مجراهایی هستند که حاوی شیره شیری رنگی می‌باشند [۹]. شیرابه مذکور حاوی ۱۰ تا ۱۵ درصد آب، ۲۰ درصد مواد قندی و همچنین مقداری اسیدهای آلی نظیر اسید لاکتیک، اسید فوماریک و اسید اگزالواستیک می‌باشد. شیرابه مذکور همچنین حاوی ۱۰ تا ۲۰ درصد آلکالوئید است [۱]. *P. somniferum* به صورت وحشی یافت نمی‌شود و در اغلب مناطق به صورت کشت شده و اهلی است. خشخاش گیاهی است روزبلند که با بلند شدن روزها دوره رشد آن کوتاه‌تر می‌شود [۳۷].

اکولوژی

خشخاش برای رشد مطلوب نیاز به آب و هوای نسبتاً سرد و کمی مرطوب دارد، ولی به هنگام گل‌دهی به آب و هوای ملایم و کمی خشک نیاز بیشتری دارد [۴]. اپتیمم میانگین دمای مورد نیاز در مرحله رزت (مرحله قبل از به ساقه رفتن) °C ۱۲-۱۴، از مرحله ساقه‌دهی تا انتهای گلدهی °C ۱۷-۱۶ و از مرحله ظهور گل تا بلوغ °C ۲۱-۲۳ است [۷]. در صورتی که در مرحله اول رشدی دمای محیط بالاتر از اپتیمم مذکور باشد موجب کوتاه شدن مرحله رزت، گلدهی زودتر و در نهایت پایین آمدن عملکرد می‌شود [۶]. در دمای پایین تمامی تباین و مقدار زیادی از کدیین تبدیل به مورفین می‌شوند. شواهد نشان می‌دهد که سرما موجب بازگشت آلکالوئیدها به متابولیسم عمومی گیاه می‌گردد [۱۲]. خشخاش خاک‌های لومی با حاصل‌خیزی بالا و زهکشی مناسب و همچنین pH در حدود ۷ را می‌پسندد [۱۰، ۱۴].



فروش را داشته است، به طوری که در صنعت دارویی به طور میانگین ۶۰۰۰۰ کیلوگرم در سال مورد استفاده قرار می‌گیرد و ارزشی در حدود ۴۰ میلیون دلار دارد [۱۵].

در یک تحقیق در آمریکا مشخص شد که در بین مشتقات تریاک، کدیین بیش از ۲۲/۲۳ درصد و دیگر مشتقات نظیر اکسی‌کدون ۳/۶۳ درصد، دی‌هیدروکدیین ۰/۵۴ درصد، مورفین ۰/۴۱ درصد، اکسی‌مورفین ۰/۱ درصد و دیگر عصاره‌های تریاک ۰/۱۶ درصد مصارف ضد درد داشته‌اند [۱۵].

زراعت خشخاش

کاشت

خشخاش را در دو فصل پاییز و بهار می‌توان کشت نمود اما سیکل رویشی پاییزه در مقایسه با بهار تأثیر مثبت کاملاً معنی‌داری روی وزن خشک کپسول‌ها و میزان آلکالوئید تا پنج برابر دارد [۱۰]. در مناطقی که زمستان‌های سرد و بدون برف دارند کاشت پاییزه توصیه نمی‌شود [۴۱]. به طور کلی می‌توان گفت شرایط ایده‌آل آب و هوایی به صورت برف در زمستان، باران (یا آبیاری کافی) در بهار و آب و هوای خشک در زمان بلوغ گیاه است [۴۲]. اگر تمامی شرایط برای رشد گیاه فراهم باشد، خشخاش ارتفاع کم از سطح دریا را ترجیح می‌دهد [۴۵]. خاک ایده‌آل خشخاش، خاکی است که از حیث بافت، متوسط بوده و با کودهای آلی و یا شیمیایی غنی شده باشد [۴۲].

مقدار بذر مورد نیاز جهت کاشت در یک هکتار زمین بین ۳ تا ۸ کیلوگرم و برحسب استفاده از ماشین‌آلات کاشت بذر (مقدار کمتر) و کاشت دستی (مقدار بیشتر) متفاوت است [۱۴، ۲۴، ۴۲]. در یک کیلوگرم بذر خشخاش ۲ تا ۳/۵ میلیون بذر وجود دارد [۳۷].

داشت

در مرحله چهاربرگی هنگامی که ارتفاع گیاه به ۵ تا ۶ سانتی‌متر رسید باید گیاهان تنک شوند به طوری که در هر مترمربع ۱۲ تا ۱۵ بوته باقی بماند [۴، ۱۴].

در یک آزمایش کاربرد کود ازت به میزان ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار موجب افزایش عملکرد مورفین شد. اما کاربرد همین مقدار فسفات تأثیری روی عملکرد مورفین نداشت ولی درصد روغن بذر را افزایش داد [۴]. کاربرد بیش از ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار فسفات موجب کاهش میزان مورفین در گیاه می‌گردد [۳۰]. استفاده از کود دامی به همراه کودهای شیمیایی موجب افزایش میزان مورفین می‌شود [۳۹]. وقتی کودهای آلی به میزان ۱۰ تا ۱۵ تن در هکتار مورد استفاده قرار گیرند میزان مصرف کودهای معدنی ۳۰ تا ۳۵ درصد کاهش می‌یابد [۳۷].

برداشت

برداشت کپسول‌های کاملاً رسیده به منظور استحصال مورفین به صورت CPS توسط دست و یا ماشین‌آلات برداشت صورت می‌گیرد. هر چند که میزان مورفین در کپسول‌های سبز ۵ تا ۷ روز بعد از گل‌دهی بالا است ولی کپسول‌های خشک رسیده که ۳۳ تا ۳۵ روز بعد از گل‌دهی برداشت شوند بیشترین میزان مورفین را دارند [۴۳]. پس از برداشت کپسول و به منظور کاهش هزینه‌های انبارداری و حمل و نقل، کپسول‌ها توسط یک پرس مخصوص فشرده می‌شوند به طوری که چگالی آنها به ۰/۴ تا ۰/۶ تن در مترمکعب و حجم آن به ۱/۳ تا ۲/۵ حجم اولیه می‌رسد [۳۷].

بذر

بذر خشخاش فاقد مورفین است و از هر ۱۰۰ کیلوگرم بذر ۳۹ تا ۴۹ کیلوگرم روغن و ۶۰ کیلوگرم

آنزیماتیک کدیین سریعتر اتفاق می‌افتد در حالی‌که در دمای بالا فرآیند دمی‌تلاسیون متوقف شده و غلظت کدیین به میزان بالای خود می‌رسد [۷].

مسیر بیوسنتز آلکالوئیدها در گیاه خشخاش

آنالیز گیاهان توسط Peter valter در سال ۱۹۳۷ وجود مورفین را سه هفته بعد از کشت وقتی که ارتفاع نشاها به ۲/۵ سانتی‌متر رسید اثبات نمود [۴۲]. اغلب آلکالوئیدها از طریق دکربوکسیلاسیون پیش‌سازهای اسید آمینه‌ای (مثل اورنی‌تین، لیزین، تیروزین، تریپتوفان و هیستیدین) و ایجاد آمین‌های مربوطه و یا از آنترانیلیک اسید و یا نیکوتینیک اسید بیوسنتز می‌شوند [۱۸، ۲۵]. این اسیدهای آمینه یا از تجزیه پروتئین‌ها در بذرها یا جوانه‌زده و یا از سنتز آنها از اسیدهای آلی در برگ‌ها، ریشه و غیره حاصل می‌شوند [۲۶]. محل سنتز آلکالوئیدها بیشتر در اندام‌های هوایی فتوسنتزکننده بوده و حرکت آن از طریق آوندهای آبکش از بالا به پایین (برخلاف آنچه که در گیاه توتون اتفاق می‌افتد) می‌باشد [۴۴].

آلکالوئیدهایی که در خشخاش بیوسنتز می‌شوند (همان‌طوری‌که در شکل شماره ۱ نشان داده شده است) می‌توانند مسیرهای مختلفی داشته باشند. L-تریپتوفان دکربوکسیلاز (TDC) L-تریپتوفان را به تریپتامین تبدیل می‌کند، L-تریپتوفان با سکولوگانین (Secologanin) ترکیب می‌شود و اولین حدواسط منبع نیتروژن در تولید مولکول‌های آلکالوئیدی (استریکتوزیدین) (Strictosidine) را تولید می‌نماید [۲۰]. به موازات مسیر فوق، آنزیم L-تیروزین/دوپا دکربوکسیلاز (TYDC) واکنشی را کاتالیز می‌کند که منجر به تهیه اولین حدواسط ایجاد شده از تیروزین در مسیر بیوسنتز آلکالوئیدهای با منشأ تیروزین می‌شود. همان‌طوری‌که در شکل شماره ۱ نشان داده شده است مسیر بیوسنتز آلکالوئیدها در مسیرهای

کنجاله به دست می‌آید. کنجاله به‌دست آمده به دلیل میزان پروتئین بالای آن برای خوراک دام بسیار مناسب است. از روغن بذر خشخاش در تهیه روغن جلا، رنگ‌های خالص و همچنین تهیه عطر و صابون استفاده می‌شود [۴۱]. این روغن حاوی ۳۰ درصد اسیداولئیک، ۶ درصد اسیدلینولئیک و ۵ درصد اسیدلینولنیک است [۲]. بذور خشخاش دارای ۱/۰۳ تا ۱/۴۵ درصد کلسیم، ۰/۷۹ تا ۰/۸۹ درصد فسفر، ۸/۵ تا ۱۱/۱ میلی‌گرم در ۱۰۰ گرم آهن، ۷۴۰ تا ۱۱۸۱ میکروگرم در ۱۰۰ گرم تیامین، ۷۶۵ تا ۱۲۰۳ میکروگرم در ۱۰۰ گرم ریپوفلاوین، ۸۰۰ تا ۱۲۸۰ میکروگرم در ۱۰۰ گرم نیکوتینیک اسید می‌باشد در حالی‌که فاقد کاروتن است. همچنین بذور شامل ۲/۸ درصد لیستین، ۱/۶۲ درصد اگزالیک اسید، ۳ تا ۳/۶ درصد پنتوزان، مقدار کمی نارکوتین، یک آلکالوئید بی‌شکل و آنزیم‌های دیاستاز، لیپاز، امولسین و نوکلئاز می‌باشند [۱۵].

آلکالوئیدهای مهم خشخاش

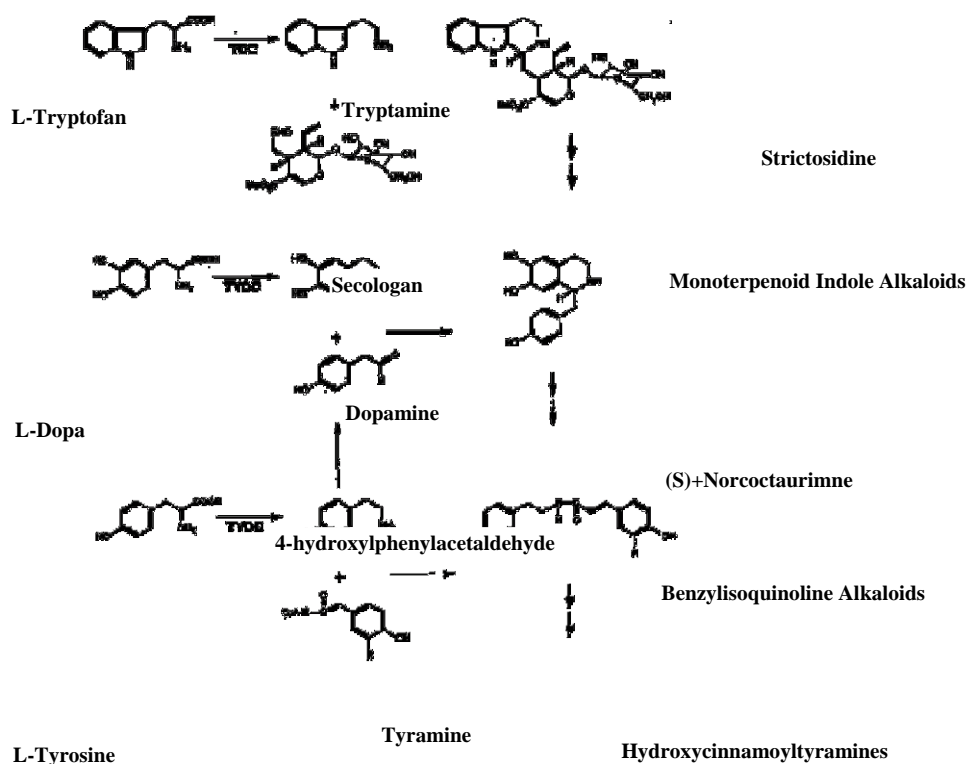
بیش از ۴۰ نوع آلکالوئید در خشخاش شناخته شده‌اند. فراوانترین آلکالوئیدهای آن مورفین، کدیین، تباین، پاپاورین، نارکوتین و نوسکاپین می‌باشند [۳]. از این میان مورفین با ۴۲ درصد کل آلکالوئیدها مهمترین آنها از نظر فراوانی و درمانی است [۳۶]. نشان داده که دمای آزمایشگاه روی تعیین مقدار میزان مورفین گیاه تأثیر می‌گذارد به طوری‌که بالاترین میزان مورفین مربوط به زمانی است که دمای آزمایشگاه ۲۰ تا ۲۱ درجه سانتی‌گراد باشد و با بالا رفتن دمای محیط آزمایشگاه میزان مورفین کاهش می‌یابد [۳۶]. مطالعات نشان داده‌اند که مورفین به عنوان یک خصوصیت عمومی معمولاً در گیاه وجود دارد در حالی‌که وجود کدیین و تباین بیشتر بستگی به شرایط محیطی دارد. به این ترتیب که در دمای پایین، دمی‌تلاسیون (Demethylation)

قابلیت انعطاف مسیر بیوسنتز آلکالوئیدها منجر به تولید آلکالوئیدهای مختلف شده است. بیوسنتز آلکالوئیدها از مواد مختلفی بهره می‌جوید و به همین دلیل است که آلکالوئیدهای مختلفی در خشخاش و سایر گیاهان یافت می‌شود. خشخاش یک مسیر بیوسنتز منحصر به فرد را به کار می‌برد که در این مسیر می‌تواند ترکیباتی مثل سانگوی نارین (Sanguinarine)، مورفین و کدین را سنتز کند [۱۹]. در شکل دوم BBE (Berberine Bridge Enzyme) (S)-اسکولرین (S)-Scoulerine در مسیر بیوسنتز مورفین تبدیل می‌نماید [۱۹].

سنتز (S)-اسکولرین اولین مسیر کلیدی در سنتز سانگوی نارین می‌باشد. از آنجایی که مسیر بیوسنتز

متفاوتی می‌تواند اتفاق بیفتد [۲۰]. در مسیر سنتز آلکالوئیدهای ایندولی تغییرات بعدی که منجر به تغییر آلکالوئیدها و یا بیوسنتز آلکالوئیدهای دیگر شود می‌تواند رخ بدهد [۱۶]. استفاده از تیروزین به عنوان منبع نیتروژن می‌تواند منجر به بیوسنتز آلکالوئیدهایی ایزوکیولینی شود که در آنها حلقه بنزنی وجود دارد و همان طوری که در شکل شماره ۳ نشان داده شده است با تغییرات بعدی به مورفین و کدین که آلکالوئیدهای ایزوکیولینی هستند تبدیل شود [۲۰].

تیرامین می‌تواند با ترکیبات کومارینی ترکیب شود تا آمیدهای متصل به دیواره سلولی را ایجاد نماید. S-نورکوکلورین (S)-Norcochlorine به عنوان پیش‌ساز عمومی آلکالوئیدها شناخته شده است که از آن بیش از ۲۵۰۰ ترکیب بنزین ایزوکیولینی ساخته شده است [۱۱].



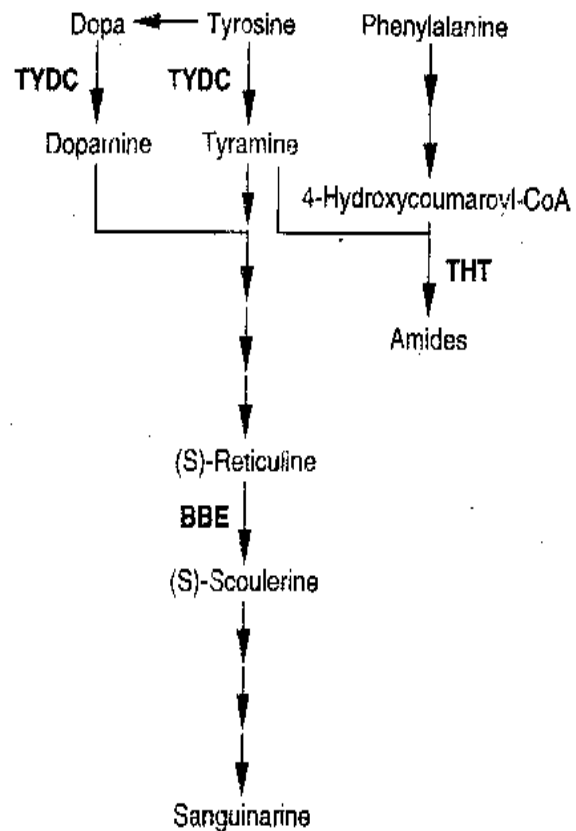
Cell Wall Bound Amides شکل شماره ۱- مسیر بیوسنتز پیش‌ساز اپیوئیدها از اسیدهای آمینه
 Coumaroyl-coa(R=H)
 Feruloyl-Coa(R=och3)

بیوسنتز دوپامین با واسطه اثر دوپا دکربوکسیلاز (DODC) و ۴- هیدروکسی فنیل - استالیدیید مراحل مهم بیوسنتز ترکیب کلیدی (S)-نورکلورین می‌باشند [۳۴]. فعالیت تیروزین دکربوکسیلاز، دوپامین دکربوکسیلاز BBE باید شدیداً تحت کنترل باشد تا گیاه خشخاش زمانی که به آکالوئیدهای بنزیل ایزوکلینولینی نیاز ندارد انرژی برای سنتز آنها صرف ننماید.

یک مطالعه که روی کشت سلولی خشخاش انجام شد نشان داد که تجمع سانگوی نارین ۵ تا ۱۰ ساعت پس از اضافه کردن پاتوژن محرک (*Botrytis SP.*) به محیط کشت اتفاق می‌افتد [۱۱]. همچنین عامل پاتوژن باعث افزایش mRNA مربوط به TYDC و BBE شده بود.

وجود مورفین، کدیین و پاپاورین هنگامی که ارتفاع بوته ۵ تا ۷ سانتی‌متر است شناسایی شده است [۲۹]. بیوسنتز مورفین از طریق دمی‌تلاسیون تبیین و از دو مسیر مختلف صورت می‌گیرد: مسیر اول موجب تولید اوری‌پاوین (*oripavine*)، مورفینون و در نهایت مورفین شده و مسیر دیگر موجب تولید کدیین و در نهایت مورفین می‌گردد [۲۳]. در گونه‌های *P. gracile* و *P. somniferum* بیشتر مسیر دوم اتفاق می‌افتد [۴۰]. غالب بودن یکی از دو مسیر بر دیگری بستگی به فعالیت نسبی 6- O- methyloxidase, 3- O- methyloxidase تبیین دارد [۲۹].

Nyman و Hall (۱۹۷۶) موتانت‌های تصادفی (*Spontaneous mutant*) را پیدا کردند که محتوی میزان بالایی از تبیین بودند اما پس از چند سال تلاش برای تولید یک لاین خالص از این واریته، متوجه شدند که این موتانت یک ناپایداری کروموزومی دارد و بخش عمده هر کدام از نسل‌های جدید، به تیپ مورفینی خود برمی‌گردد [۲۳، ۲۸].

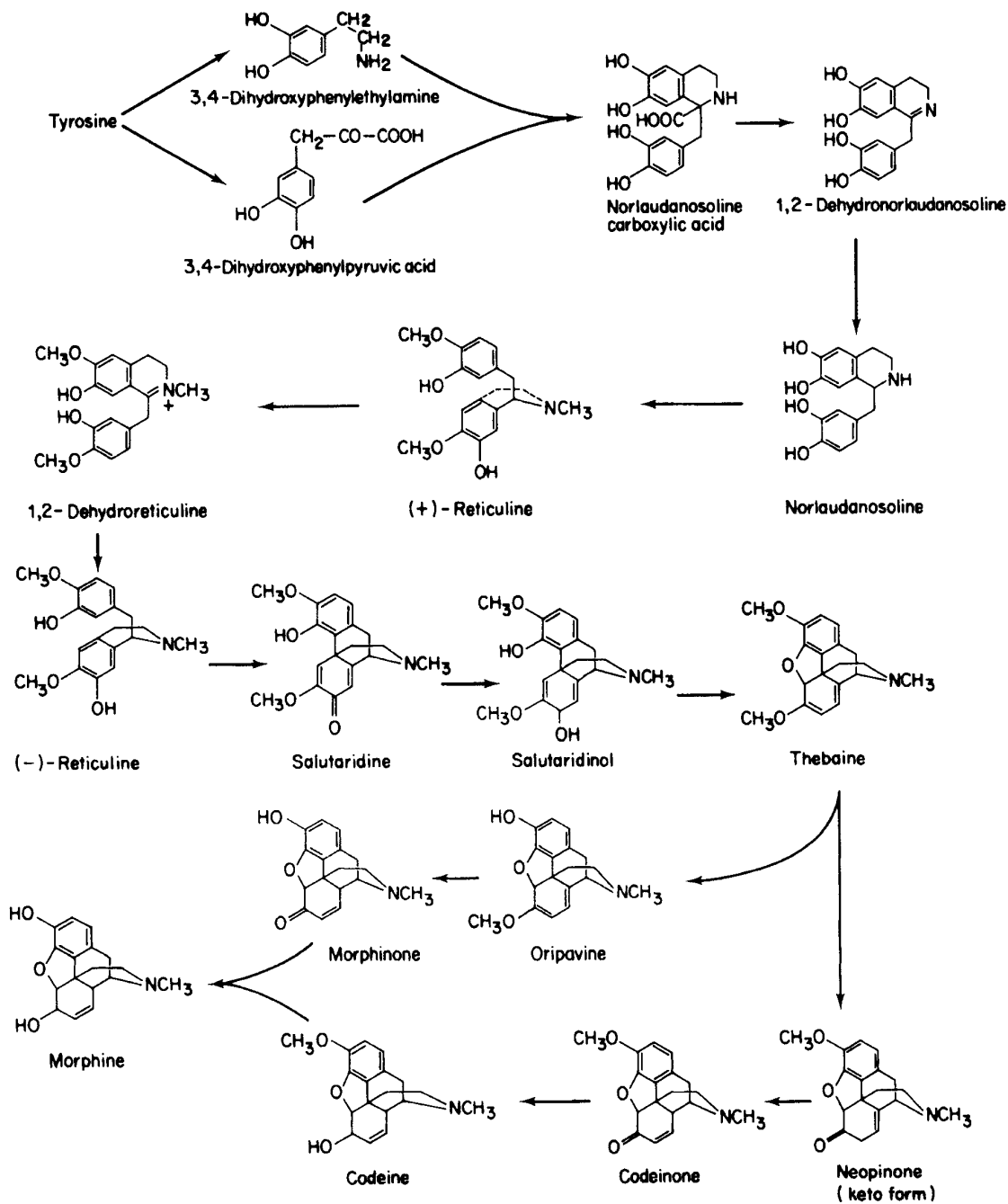


شکل شماره ۲- مسیر بیوسنتز آمیدها در پاپاور

(S)- اسکولرین برگشت‌پذیر نیست، BBE باید یک اثر تنظیمی در استفاده از منابع ازت برای تهیه سانگوی نارین داشته باشد. THT (تیرامین هیدروکسی سیناموئیل ترانسفران) برای تولید آمیدها به کار می‌رود [۱۱]. فعالیت THT منجر به ترکیب فنلی ۴- هیدروکسی کوماروئیل - کوآ با تیرامین می‌شود که پیش‌ساز آکالوئید بنزیل ایزوکلینولینی در تهیه آمیدها می‌باشد. مسیر بیوسنتز آکالوئیدهایی که تیروزین را به عنوان منبع ازت استفاده می‌نماید عامل تولید آکالوئیدهایی است که اکثراً در مصارف پزشکی کاربرد دارند. بعضی از مسیرهای بیوسنتز، عامل کنترل سرعت تولید آکالوئیدها می‌باشند. همهٔ اپیوئیدها و مشتقات آنها از اسید آمینه تیروزین ایجاد می‌شوند.

مراحل معینی به سرعت (به خصوص در کپسول) Nielson و همکاران، Oripavine را از کپسول‌های خشک خشخاش کشت شده در Tasmania جدا کردند [۳۱].

مورفین ماده نهایی مسیر بیوسنتز نیست و در تبدیل به نورمورفین (Normorphine) شده و در نهایت تبدیل به مواد غیرآلکالویدی می‌شود [۳۱].



شکل شماره ۳- مسیرهای بیوسنتز آلکالوئیدهای پایاور

مورفین باعث کاهش احساس درد، اثر خواب‌آلودگی، انقباض عدسی چشم و کاهش رفلکس سرفه می‌گردد. اپیوئیدهای نیمه‌سنتتیک که در کاهش درد شدید کاربرد دارند عبارتند از: هیدرومورفین، دیامورفین (هرویین) و اکسی‌مورفین (با گستره کمتر). کدیین، دی‌هیدروکدیین و نالورفین به دلیل داشتن اثرات ضد درد ملایم، در تسکین دردهای با شدت متوسط کاربرد دارند. اتورفین یک ضد درد خیلی قوی است که در دامپزشکی استفاده می‌شود. کدیین یک ضدسرفه خیلی مهم است و در خیلی از فرآورده‌های ضدسرفه به کار می‌رود. سایر ترکیبات مثل فل‌کدیین (Phal codeine)، اتیل‌مورفین، هیدروکدون و اکسی‌کدون نیز خواص ضدسرفه دارند. آنتاگونیست‌های نارکوتیک مثل نالوکسون در درمان نارسایی تنفسی ناشی از مسمومیت و استفاده زیاد اپیوئیدها کاربرد دارند [۲۷].

خواص درمانی آلکالوئیدهای خشخاش

تریاک و مشتقات به دست آمده از آن در صنعت داروسازی به عنوان Narcotic analgesic و Sedative و Hypnotic استفاده می‌شود [۳۸]. ابن‌سینا (۱۰۳۷-۹۸۰ میلادی) بزرگترین پزشک و فیلسوف ایرانی، رساله‌ای روی تریاک نوشته است که آن را به عنوان قوی‌ترین داروی مسکن معرفی کرده و برای درمان بیماری‌های چشم و اسهال توصیه نموده است. همچنین از نوشته‌های او مشخص می‌شود که تریاک به صورت گسترده‌ای به عنوان مسکن توسط مردم خراسان و بخارا استفاده می‌شده است [۲۹].

ضددردهای اپیوئیدی یا نارکوتیک به صورت مستقیم روی رسپتورهای مغزی اثر می‌کنند. مورفین به صورت گسترده‌ای در کلینیک برای کاهش دردهای مزمن و با دوزهای ۱۰ میلی‌گرم به صورت وریدی و یا عضلانی استفاده می‌شود.

منابع

۱. امیدبگی رضا. رهیافت‌های تولید و فرآوری گیاهان دارویی. چاپ اول. طراحان نشر. ۱۳۷۶. جلد دوم. صفحه ۴۴.
 ۲. باقری ملک‌محمد. روغن خشخاش ایران و مقایسه آن با روغن خشخاش خارج. پایان‌نامه دکترا دانشکده داروسازی دانشگاه تهران. ۱۳۲۷.
 ۳. داروئیان محمد. طرق مختلف استخراج مورفین از تریاک و بررسی اقتصادی روی آنها. پایان‌نامه شماره ۵۷ دانشکده داروسازی دانشگاه تهران. ۱۳۲۰-۱۳۱۹.
 ۴. علوی احمد. خشخاش. چاپ اول. وزارت کشاورزی و منابع طبیعی. ۱۳۵۳.
 ۵. ممظفریان ولی‌ا... فرهنگ نامهای گیاهان ایران. چاپ اول. انتشارات فرهنگ معاصر. ۱۳۷۵. صفحه ۳۹۳.
 ۶. یزدانی داراب. بررسی کاشت، داشت و برداشت گونه‌های *Papaver bracteatum*, *Papaver*
- somniferum* به منظور استخراج انواع آلکالوئیدهای موجود در این گیاه در مقیاس وسیع و به طور اقتصادی. جلد ۳، پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی، ۱۳۸۱.
7. Bernath J. Complex physio- ecological evaluation the alkaloid formation of the poppy (*Papaver somniferum* L.). *Herba Hungarica* 1986; 25: 43-76.
8. Bernath J, Danos B, Veres T, Szanto J, Tetenyi P. Variation in alkaloid production in poppy ecotype: Responses to different environments. *Biochemical Syst. Ecol.* 1988; 16: 171-8.
9. Bernath J, Tetenyi P. The effect of environmental factors on growth, development and alkaloid production of poppy (*Papaver somniferum* L.) II. Interaction of light and temperature. *Biochem. Physiol. Pflanzen* 1981; 176: 599 - 605.



10. Bernath J, Tetenyi P. Production characteristics of *papaver somniferum* L. cultivars of different origin and vegetation cycles. *Bulletin on narcotics* 1982; Vol. XXXIV: 113- 127.
11. Bird DA, Facchini PJ. Berberine bridge enzyme, a key branch-point enzyme in benzyloisoquinoline alkaloid biosynthesis, contains a vacuolar sorting determinant. *Planta Med.* 2001; 213: 888-97.
12. Bohem H, Nixdorf H. Analysis of the production of thebaine. Morphine, Oripavine and Isothebaine. *Planta Med.* 1983; 48: 193-204.
13. Cullen J. Papaveraceae. In: *Flora Iranica* (Edited by Rechinger, K.H.) AKADEMISCHE Bruck. 1966; 34: 10-15
14. Drugs and Narcotics. Available from: URL: <http://www.indiaagronet.com/indiaagronet/Crop- Husbandry/ Contents/ Drug %20 and %20 narcotics.htm# top>.
15. Duke JA. *Handbook of Medicinal Herbs*. 2nd ed. CRC Press LLC. USA. 1985: 344-5.
16. Edwards R, Gatehouse JA. Secondary metabolism. In: *Plant biochemistry and molecular biology*. New York: John Wiley & Sons. 1999; pp: 193-218.
17. Evans WC. *Trease and Evans pharmacognosy*. 15th edition. W.B.Saunders. London. 2002; pp: 359.
18. Fabri M, Delp G, Schmid O, Theopold U. Animal and plant members of a gene family With Similarity to alkaloid- Synthesizing enzymes. *Biochem. Biophys. Res. Commun.* 2000; 271: 191-6
19. Facchini PJ. Temporal correlation of tyramine metabolism with alkaloid and amide biosynthesis in elicited opium poppy cell cultures. *Phytochemistry* 1998; 49: 481-90.
20. Facchini PJ, Huber-Allanach KL, Tari LW. Plant aromatic L-amino acid decarboxylases: evolution, biochemistry, regulation, and metabolic engineering applications. *Phytochemistry* 2000; 54: 121-38.
21. Fist AJ. The Tasmanian poppy Industry: A case study of the application of science and technology. *Proceeding of the 10th Australian Agronomy Conference*, Hobart. 2001.
22. Fleming T. *PDR for Herbal Medicines*. First Edition. Medical Economics Company. 1998:1011-2.
23. Gerardy R, Zenk MH. Formation of salutaridine. *Phytochemistry* 1993; 32: 79-86.
24. *Global illicit drug trends*. United Nations office for Drug Control and Crime Prevention (UNODCCP). 2001.
25. Gunnar S. *Drugs of Natural origin* (4th revised edition). Apotekarsocieteten, Swedish Pharmaceutical press. 1999.
26. Husain A, Sharma JR. *The Opium Poppy*. Central Institute of Medicinal and Aromatic, Lucknow, 1983.
27. Jaffe JH, Martin WR. In: *the Pharmacological Basis of Therapeutics*. 8th ed. (Gilman AG, Rall TW, Nies AS, Taylor P, eds) Pergamon press. 1990; pp:485- 521.
28. Jonsson B, Jonsson R. Foradling av Vallmo (*Papaver somniferum*) Sveriges Ustades forengings Tidskrift 1986; 96: 243-9.
29. Kapoor LD. *Opium poppy Botany, Chemistry and pharmacology*. Food products press. New York. London. 1995.
30. Kharwara PC, Awasthi OP, Singh CM. Effect of nitrogen, phosphorus and time of nitrogen application on yield and quality of Opium poppy (*Papaver somniferum* L.). *Ind. J. Agron.* 1986; 31: 26-8.
31. Miller RJ, Jolles C, Rapoport H. Morphine Metabolism and Normorphine in *Papaver somniferum*. *Phytochemistry* .1973; 12: 547.
32. Nielsen B, Roe J, Brochmann- Hanssen, E. Oripavine- A new Opium Alkaloid. *Planta Med.* 1983; 48: 205-6.
33. Nyman U, Hall O. Some varieties of

- Papaver somniferum* L. with changed morphinane alkaloid content. *Hereditas* .1976; 84: 69-76.
34. Park S, Facchini PJ. *Agrobacterium*-mediated transformation of opium poppy, *Papaver somniferum*, via shoot organogenesis. *J. Plant Physiol.* 2000; 157: 207-14.
35. Pelletier SW. Alkaloids, In: *Chemical and biological perspectives* (Pelletier SW, ed.). John Wiley and sons 1983; pp: 1-31.
36. Ramanathan VS, Ramachandran C. Effect of temperature on the estimation of morphine in opium by the method of British Pharmacopoeia Available form: URL: http://www.undcp.org/odccp/bulletin/bulletin_1974-01-01_2_page_007.html - 76 K
37. Shuljgin G. Cultivation of the opium poppy and the oil Poppy in the soviet union. Available from: URL: http://www.undcp.org/bulletin/bulletin_1969-01-01_4_page_002.html.
38. Simon JE, Chedwck AF, Craker LE. Poppy. Available from: URL: [Http://www. Newcrop .hort.pardue.edu](http://www.Newcrop.hort.pardue.edu).
39. Singh R, Turkhede BB. Studies on N and P requirement of Opium poppy with and without farm yard manure. *Ind. J. Agron.* 1982; 27: 88-91.
40. Tetenyi P. Opium poppy (*Papaver somniferum* L.): Botany and Horticulture. In: *Horticultural Reviews* (Edited by: Janick J.) 1997; pp: 373-408.
41. The cultivation of the opium poppy in Turkey. Available from: URL: <http://www.odccp.org/bulletin/S0001>.
42. The opium poppy. Available from: URL: http://www.undcp.org/odccp/bulletin_1953-01-01-3.
43. Tookey HL, 43-43-Tookey HL, Spencer GF, Grove MD, Duke JA. Effects of maturity and plant spacing on the morphine Content of two varities of *papaver somniferum* L. Available from: URL: http://www.Undcp.org/bulletin/bulletin_1975-01-01_4_page_005.html.
44. Valaer P. 1937. quoted by Fulton, C.C. The Opium Poppy and Other Poppies. U.S. Treasury Dept. Bureau of Narcotics Publications, Washington, 1944.
45. Vladimir K. Cultivation of the opium poppy and opium production in Yugoslavia. Director, Institute for the control of Drugs, Zagreb (Yugoslavia). Available from: URL: http://www.odccp.Org/bulletin/bulletin_1960-01-01_2_page_003.html.

