



## بهینه‌سازی رشد و تولید آلکالوئیدهای تروپانی درکشت سوسپانسیون سلولی گیاه تاتوره (*Datura stramonium* L.)

• علیرضا ایرانبخش، استادیار دانشگاه آزاد اسلامی واحد گرمسار

تاریخ دریافت: دی ماه ۱۳۸۲ تاریخ پذیرش: خرداد ماه ۱۳۸۳

### چکیده

در این پژوهش با توجه به نقش اساسی آلکالوئیدهای تروپانی در صنایع داروئی و به منظور زمینه سازی تولید نیمه صنعتی و صنعتی الکلوئیدها، گیاه تاتوره (*Datura stramonium*) از نظر بهینه سازی رشد و تولید آلکالوئیدهای تروپانی به وسیله برخی عوامل فیزیکی و شیمیایی مورد بررسی قرار گرفت. سوسپانسیون سلولی از کالوس های نیمه شفاف حاصل از جدا کشت های برگ در محیط MS دارای هورمون های کینتین ( $0.5 \text{ mg/lit}$ ) و اسید نفتالن استیک ( $2 \text{ mg/lit}$ ) به دست آمد. نتایج حاصل از بررسی غلظت های مختلف گلوکز نشان داد که در مقدار ۳۰ گرم بر لیتر بیشترین تولید آلکالوئید و در ۴۰ گرم بر لیتر بیشترین مقدار زی توده به وجود می آید. بررسی نقش مقادیر مختلف سوکروز نشان داد که بیشترین میزان تولید آلکالوئیدهای تروپانی در غلظت ۲۰ گرم بر لیتر و بیشترین زی توده در مقدار ۴۰ گرم بر لیتر می باشد. نتایج آزمایش ها مشخص ساخت افزایش غلظت نیترات پتاسیم موجب کاهش بیوسنتز آلکالوئیدهای تروپانی می گردد و مناسب ترین غلظت به کار گرفته شده میزان ۹/۴ میلی مولار است. بیشترین تولید زی توده در محیط دارای ۳۷/۶ میلی مولار به دست آمد. همچنین مشخص شد که غلظت بهینه نیترات آمونیوم برای تولید آلکالوئید ۱۰/۳ میلی مولار و بیشینه زی توده در ۴۱/۲۲ میلی مولار می باشد. در خصوص کلرید کلسیم بررسی ها نشان داد از بین غلظت های به کار گرفته شده مقدار مناسب کلرید کلسیم برای رشد و تولید آلکالوئید، ۷/۹۲ میلی مولار است. نتایج حاصل از بررسی اثر دما نیز مشخص ساخت مناسب ترین دما برای تولید آلکالوئید دمای ۲۰ درجه سانتی گراد است. بیشترین تولید زی توده در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد بدست آمد.

کلمات کلیدی: سوسپانسیون سلولی، *D. stramonium*، آلکالوئیدهای تروپانی.

Pajouhesh & Sazandegi No:62 pp: 25-34

**Growth and production optimization of tropane alkaloids in *Datura stramonium* cell suspension culture**

By: A. Iranbakhsh, Assistant Professor of Islamic Azad University, Garmsar, Iran.

Tropane alkaloids play vital roles in pharmaceutical industries. The researcher conducted the research in order to show the importance of these contents in industrial and semindustrial production of *D. stramonium* from solanaceae. The optimize situation for growth and production of tropane alkaloids via physicochemical factors

were studied previously . Cell suspension from semiclear calli of leave explants in MS medium was obtained . MS medium contained kinetin (0.5 mg/ lit ) and NAA ( 2mg / lit ) hormones .The results obtained from the different concentrations of glucose specified that the highest level of most alkaloids production obtained by 30 g/ lit glucose . In 40 g/ lit glucose , the most biomass was produced . In different concentrations of sucrose study it was specified that the most rate of alkaloids production obtained by 20 g/ lit and the most rate of biomass production obtained by 40 g/ lit.The results showed that the concentration increased of nitrate led to the production decrease of tropane alkaloids .The best concentration of potassium nitrate for the production of tropane alkaloids was 9. 4 mM, and that of potassium nitrate for the production of biomass was 37.6 mM . Also it was evinced that the optimized concentration of ammonium nitrate for alkaloids production was 10 . 3 mM , and for the biomass was 41.22mM . The study of calcium chlorohide indicated that the best concentration for the growth and production of alkaloids was 7.92 mM . The results obtained from the temperature study specified that the best condition for the most production of alkaloids was at 200°C and that of the most biomass production was at 250°C

**Key words:** Cell suspension , *Datura stramonium* , Tropane alkaloids.

## مقدمه

گیاه تاتوره (*Datura stramonium* L.) از تیره سیب زمینی (Solanaceae) به دلیل غنی بودن از آلکالوئیدهای تروپانی در صنایع داروسازی از اهمیت ویژه ای برخوردار می‌باشد (۱). تاتوره گیاهی علفی، یکساله و به ارتفاع ۳۰ تا ۸۰ سانتی متر و گاه متجاوز از یک متر است . تاتوره ریشه ای به نسبت ضخیم و ساقه گرد و دارای انشعابات دو شاخه ای دارد . برگها پهن و نوک تیز و دارای دمبرگهای دراز می‌باشند . گل ها بزرگ، منفرد و دارای دمگل های دراز هستند . موسم گلدهی از خرداد تا مهر ماه می‌باشد . تاتوره دارای میوه ای پوشینه ، خاردار و محتوی حدود ۴۰۰ دانه است که در ۴ ردیف جای دارند و با ۴ شکاف طولی باز می‌شوند. تاتوره به واسطه داشتن آلکالوئیدهای تروپانی هیوسیامین ، اسکوپولامین و آتروپین بر روی چشم ، سیستم عصبی ، قلب ، جریان خون و ترشحات بدن دارای اثرات عمیقی می‌باشد (۳) .

در این پژوهش ، بهینه سازی شرایط تولید آلکالوئیدهای تروپانی به منظور ایجاد زمینه تولید نیمه صنعتی و صنعتی آلکالوئیدهای تروپانی طراحی و اجرا گردید . تولید کالوس بایبشترین میزان تولید آلکالوئید به عنوان ماده اولیه سوسپانسیون سلولی از دیگر اهداف این تحقیق بوده است. تحقیقات ایرانبخش و همکاران (۲) نشان داد ، تولید کالوس حاصل از جداکشت‌های برگی ، بیش از تولید کالوس بدست آمده از جدا کشت ساقه است . همچنین در بررسی ایشان مشاهده شد بهترین محیط کالوس زایی جداکشت‌های برگی ، محیط کشت پایه MS با تیمار هورمونی NAA به میزان ۰/۵ میلی گرم برلیتر است (۳).

Chartwood و همکاران (۱۹۹۰) بیان داشتند برای به دست آوردن الکلوئیدهای تروپانی باید به کشت بافت های سازمان یافته توجه شود . این محققین اعلام داشتند بین تمایز بافت های ریشه و بیوستنتر آلکالوئیدهای

تروپانی ارتباط وجود دارد . بنابراین ، کشت در شیشه ریشه رابه عنوان یک سیستم بیوتکنولوژی مناسب برای افزایش بازده تولید آلکالوئیدهای تروپانی اعلام نمودند .

تحقیق برای افزایش بازده تولید آلکالوئید های تروپانی در سیستم کشت در شیشه به تجربه متغیرهای بسیار نظیر تاثیر فیتوهورمون های اگزوزن ، ماکرو و میکرو المانها ، قندها ، ویتامین ها و سایر عوامل فیزیکی هدایت می‌شوند .

مجد، چلیپان، ضمن بررسی بیوستنتر آلکالوئیدهای تروپانی در کشت های درون شیشه‌ای بنگدانه (*Hyoscyamus niger*)، تاثیر برخی از عناصر و قند سوکروز بر بیوستنتر آلکالوئیدهای تروپانی را مورد بررسی قرار داد و بیان نمود محیط کشت داری نیترا ت سبب افزایش رشد و سرعت تمایز ریشه می‌شود که با کاهش مقدار تولید آلکالوئید همراه است ولی کاهش نیترا ت، تولید آلکالوئید را افزایش می‌دهد. ایشان غلظت بهینه سوکروز را ۱۰ میلی مولار گزارش نمود. افزایش میزان سوکروز، تمایز و رشد ریشه را سریعتر کرده و بیوستنتر آلکالوئیدهای تروپانی را نیز افزایش می‌دهد (۴) .

Hilton و همکاران اعلام نمودند در کشت بافت گونه های مختلف تاتوره  $4 \text{ NH}_4^+ \text{PO}_4^-$  به طور کامل از محیط کشت جذب می‌شوند و به احتمال  $4 \text{ NH}_4^+$  پیش ماده ای برای بیوستنتر آلکالوئیدها می‌باشد (۹) . Gontier و همکاران به بررسی اثرهای کلسیم ، آلزینات و آلزینات کلسیم بر روی رشد وسطوح میزان الکلوئیدهای تروپانی در لاین های سوسپانسیون سلولی *Datura innoxia* پرداختند و بیان نمودند که تاثیر کلسیم به میزان ۱۰ میلی مولار موجب افزایش به میزان ۱۰ برابر بازده تولید نسبت به سلول های کنترل در محیط استاندارد می‌شود (۸) . مجد، امیرجانی بیان داشت غلظت های ۳ و ۲ درصد سوکروز منجر

نمونه ها خشک و توزین گردیدند. به ماده خشک گیاهی (۵۰ گرم)، ۳۰۰ میلی لیتر اتانل ۹۰ درصد اضافه گردید و به مدت ۴۸ ساعت دردمای ۲۵ درجه سانتی گراد قرار گرفت. پس از گذشت زمان لازم، حلال اتانل در اوپراتور تبخیر گردید. به ماده خشک شده ۲۰۰ میلی لیتر اسید سولفوریک ۵ درصد اضافه شد و به مدت ۸ ساعت در حالت چرخش آرام در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد قرار گرفت. در چهار مرحله و هر بار ۵۰ میلی لیتر کلروفرم به مخلوط اضافه و ته نشست کلروفرمی دارای مواد رنگ دار خارج شد. محلول اسیدی رونشست فیلتر و پس از آن pH محلول به ۱۰ رسانده شد. در چهار مرحله و هر بار ۵۰ میلی لیتر کلروفرم به محلول باقی مانده اضافه و ته نشست دارای آلكالوئیدها جدا شد. حلال تبخیر و باقیمانده آلكالوئیدی در متانول حل گردید.

### شناسایی آلكالوئید های تروپانی

۱- شناسایی کیفی: برای شناسایی کیفی از روش کروماتوگرافی روی لایه نازک (T.L.C) استفاده شد. فاز ثابت سیلیکاژل و فاز متحرک، مخلوط حاوی کلروفرم و متانول با نسبت ترتیبی ۹ به ۱ بود. هنگامی که فاز متحرک به اندازه ۱۰ سانتی متر روی فاز ثابت حرکت کرد آن را از مخزن جدا کرده و بلافاصله بر روی آن معرف دراز اندروف افشانه پاشی شد. در صورت وجود آلكالوئید، رنگ نارنجی معرف آلكالوئید است، صفحه زمینه کرم رنگ می شود.

۲- شناسایی کمی: الف - روش اسپکتروفتومتری، در این روش از عصاره متانولی دارای آلكالوئید و دستگاه اسپکتروفتومتر استفاده شد. طیف مورد نظر در محدوده نوری ۲۶۵-۲۴۵ نانومتر تنظیم گردید، طیف های بدست آمده از اندام ها و نمونه های مختلف گیاهی و سلولی با طیف های استاندارد و مقایسه و میزان آلكالوئید آنها محاسبه گردید.

به افزایش میزان آتروپین در گیاه شایبک (*Atropa belladonna*) از تیره سیب زمینی می شود، همچنین این محقق غلظت ۱۰ میلی مولار کلسیم را برای تولید بیشینه آتروپین، بهینه گزارش نمود (۱).  
Demeyer و همکاران گزارش کردند، تیمار نیتروژنی باعث افزایش میزان هیوسیامین در کشت های ریشه *D. stramonium* می شود (۶).  
همچنین ایشان در سال ۱۹۸۸ بیان داشتند که یون های  $NO_3^-$  موجب افزایش وزن خشک و تولید هیوسیامین در *D. stramonium* در شرایط گلخانه ای می شود (۵).  
Rhoton و همکاران در ۱۹۹۴ گزارش کردند مقدار آلكالوئیدهای برگ و ساقه *D. stramonium* در دمای ۲۴ درجه سانتیگراد، پنجاه درصد کمتر از دمای ۱۴ درجه می باشد (۱۶).  
Hilton و همکاران بیان داشتند در گیاه تاتوره، تولید هیوسیامین در کشت بافت با دمای ۲۰ و ۲۵ درجه نسبت به کشت بافت در دمای ۳۰ درجه افزایش می یابد (۱۰).

### مواد و روش ها

گیاه *D. stramonium* از کیلومتر ۱۲ جاده رشت - فومن (شمال ایران) جمع آوری شد. گیاهان جمع آوری شده در گیاهکده فارابی (تهران، ایران) مورد شناسایی و تایید قرار گرفت. بذر گیاه نیز از بانک بذر موسسه تحقیقات جنگل ها و مراتع ایران تهیه شد.

### روش استخراج آلكالوئید های تروپانی

از مراحل ذیل جهت استخراج و جداسازی آلكالوئیدها استفاده گردید که به ترتیب عبارتند از:

جدول ۱- نتایج مربوط به تیمار گلوکز ۱۰٪ در محیط کشت MS با تیمار هورمونی  $Kin=0/5$  و  $NAA=2$  میلی گرم بر لیتر در طی هشت هفته

مشخصات تعداد هفته	هفته اول	هفته دوم	هفته سوم	هفته چهارم	هفته پنجم	هفته ششم	هفته هفتم	هفته هشتم
وزن تر	۲۵	۳۳	۱۲۱	۱۳۴	۱۴۲	۱۴۸	۱۴۴	۱۴۳
وزن خشک	۲/۸	۳/۸	۱۲/۴	۱۴	۱۴/۳	۱۵/۰۱	۱۴/۵	۱۴/۴
تعداد سلول	۱۰۰۰۰	۱۹۰۰۰	۷۰۰۰۰	۷۴۰۰۰	۷۸۰۰۰	۷۵۰۰۰	۷۱۰۰۰	۷۲۰۰۰
تولید آلكالوئید	۰/۰۱۷	۰/۰۱۷	۰/۰۲۲	۰/۰۲۴	۰/۰۲۶	۰/۰۲۵	۰/۰۲۳	۰/۰۲۱

جدول ۲- نتایج مربوط به تیمار گلوکز ۲۰٪ در محیط کشت MS با تیمار هورمونی  $Kin=0/5$  و  $NAA=2$  میلی گرم بر لیتر در طی هشت هفته

مشخصات تعداد هفته	هفته اول	هفته دوم	هفته سوم	هفته چهارم	هفته پنجم	هفته ششم	هفته هفتم	هفته هشتم
وزن تر	۲۵	۳۸	۱۷۲	۱۸۵	۱۸۳	۱۸۴	۱۷۹	۱۷۵
وزن خشک	۲/۸	۵/۹	۱۷/۵	۱۹/۱	۱۸/۳	۱۸/۵	۱۸	۱۷/۴
تعداد سلول	۱۰۰۰۰	۲۸۰۰۰	۱۰۵۰۰۰	۱۱۵۰۰۰	۱۱۸۰۰۰	۱۱۶۰۰۰	۱۱۷۰۰۰	۱۱۵۰۰۰
تولید آلكالوئید	۰/۰۱۷	۰/۰۲۱	۰/۰۲۸	۰/۰۳۲	۰/۰۳۳	۰/۰۳۲	۰/۰۳۱	۰/۰۲۹

آلکالوئیدهای تروپانی، تعداد سلول، وزن تر و خشک زی توده تعیین شد.

### نتایج

در این پژوهش، نقش عناصر، ترکیبات و عوامل مختلف بر میزان تولید آلکالوئیدهای تروپانی مورد بررسی قرار گرفت، نتایج به دست آمده به شرح ذیل می‌باشد:

#### الف- گلوکز

از قند گلوکز، با غلظت های ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ گرم بر لیتر در محیط کشت پایه MS با تیمار هورمونی KIN به مقدار ۰/۵ و NAA به میزان ۲ میلی گرم بر لیتر استفاده شد. نتایج مربوط به تیمار گلوکز در مقادیر ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ گرم بر لیتر در جدول ۱ و ۳ نشان داده شده است. بررسی ها نشان داد:

##### ۱- نقش مقادیر مختلف گلوکز بر تولید آلکالوئید

بیشترین میزان تولید آلکالوئید در مقدار ۳۰ گرم بر لیتر است که پس از آن به ترتیب مقادیر ۲۰، ۴۰ و ۱۰ قرار دارند. بیشترین مقدار تولید آلکالوئید در هفته ششم از زمان کشت است. زمان اوج تولید آلکالوئید در مقادیر ۲۰، ۳۰ و ۴۰ گرم بر لیتر در هفته پنجم می‌باشد (تصویر ۱).

##### ۲- نقش مقادیر مختلف گلوکز بر تعداد سلول ها

نتایج نشان داد که بیشترین تعداد سلول مربوط به محیط دارای مقدار ۴۰ گرم بر لیتر گلوکز در هفته پنجم است. پس از آن به ترتیب مقادیر ۳۰، ۲۰ و ۱۰ در هفته های ششم، پنجم و پنجم قرار دارند (تصویر ۲).

ب- روش کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا (H.P.L.C)، در این روش از ستون C<sub>18</sub> (۱۵۰ × ۴/۶ mmID) با flow rate = ۰/۷ استفاده شد. که فاز متحرک ایزو کراتیک شامل استونیتریل و آب بود. منحنی های بدست آمده با منحنی های استاندارد آتروپین سولفات و اسکوپولامین کلراید مقایسه و اندازه گیری شد.

برای تهیه جداگشت های برگه طبق روش ایرانبخش و همکاران برگ به سه بخش قاعده ای، میانی و راسی تقسیم شد و سپس جداگشت‌ها به محیط کشت پایه MS با تیمار هورمونی ۰/۵ میلی گرم بر لیتر انتقال داده شد (۲). پس از تولید ۴ تیپ کالوس (شفاف، نیمه شفاف، سبز و اندام‌زا) و انجام بررسی های بیوشیمیایی، کالوس های نیمه شفاف، دارای سلول ایدیوبلاست و همچنین آلکالوئیدهای تروپانی تشخیص داده شد (۳،۲). بنابراین، از کالوس های نیمه شفاف جهت تولید سوسپانسیون های سلولی و بهینه سازی شرایط تولید آلکالوئیدهای تروپانی استفاده گردید. کالوس های نیمه شفاف در این مرحله به محیط کشت پایه MS دارای انواع تنظیم کننده های رشد از جمله ترکیبات اکسینی، جیبرلینی و سیتوکینینی با مقادیر متفاوت منتقل شدند. نتایج نشان داد که مناسب ترین تیمار، محیط کشت پایه MS دارای ۰/۵ میلی گرم بر لیتر کینتین (KIN) و نفتالن استیک اسید (NAA) به میزان ۲ میلی گرم بر لیتر می‌باشد. شیکر نیز بر روی ۱۲۰ rpm تنظیم شد.

جهت شناسایی نقش عوامل فیزیکو شیمیایی، غلظت های مختلف ترکیباتی نظیر گلوکز، سوکروز، نیترات پتاسیم، نیترات آمونیوم، کلرید کلسیم و عامل دما مورد بررسی قرار گرفت، غلظت های هورمونی در تمام محیط های کشت ثابت بود. شاخص های مورد سنجش، میزان تولید

جدول ۳- نتایج مربوط به تیمار گلوکز ۳۰٪ در محیط کشت MS با تیمار هورمونی Kin=۰/۵ و NAA=۲ میلی گرم بر لیتر در طی هشت هفته

مشخصات تعداد هفته	هفته اول	هفته دوم	هفته سوم	هفته چهارم	هفته پنجم	هفته ششم	هفته هفتم	هفته هشتم
وزن تر	۲۵	۷۲	۲۲۱	۲۶۷	۲۵۳	۲۶۹	۲۶۳	۲۶۴
وزن خشک	۲/۸	۷/۴	۲۱/۷	۲۷/۳	۲۵/۸	۲۶/۱	۲۶/۸	۲۷/۱
تعداد سلول	۱۰۰۰۰	۳۵۰۰۰	۱۲۲۰۰۰	۱۴۰۰۰۰	۱۳۹۰۰۰	۱۴۲۰۰۰	۱۴۱۰۰۰	۱۴۰۰۰۰
تولید آلکالوئید	۰/۰۱۷	۰/۰۲۳	۰/۰۳۱	۰/۰۳۹	۰/۰۴۰	۰/۰۴۲	۰/۰۴۰	۰/۰۳۸

جدول ۴- نتایج مربوط به تیمار گلوکز ۴۰٪ در محیط کشت MS با تیمار هورمونی Kin=۰/۵ و NAA=۲ میلی گرم بر لیتر در طی هشت هفته

مشخصات تعداد هفته	هفته اول	هفته دوم	هفته سوم	هفته چهارم	هفته پنجم	هفته ششم	هفته هفتم	هفته هشتم
وزن تر	۲۵	۸۸	۲۵۳	۲۹۷	۳۰۲	۲۶۸	۲۷۳	۲۶۵
وزن خشک	۲/۸	۹/۳	۲۴/۷	۲۸/۳	۳۰/۹	۲۷/۳	۲۷/۹	۲۵/۸
تعداد سلول	۱۰۰۰۰	۴۲۰۰۰	۱۳۶۰۰۰	۱۵۴۰۰۰	۱۵۶۰۰۰	۱۴۸۰۰۰	۱۴۹۰۰۰	۱۴۳۰۰۰
تولید آلکالوئید	۰/۰۱۷	۰/۰۲۰	۰/۰۲۶	۰/۰۳۱	۰/۰۳۳	۰/۰۲۹	۰/۰۲۹	۰/۰۲۸

۴۰ گرم برلیتر سوکروز در هفته هفتم است پس از آن به ترتیب مقادیر ۳۰، ۲۰ و ۱۰ گرم در هفته های هفتم، پنجم و ششم قرار دارند.

### ۳- نقش مقادیر مختلف سوکروز بر وزن تر زی توده

بیشترین میزان وزن ترمربوط به محیط دارای ۴۰ گرم بر لیتر سوکروز در هفته هفتم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۳۰، ۲۰ و ۱۰ گرم بر لیتر در هفته هفتم قرار دارند.

### ۴- نقش مقادیر مختلف سوکروز بر وزن خشک زی توده

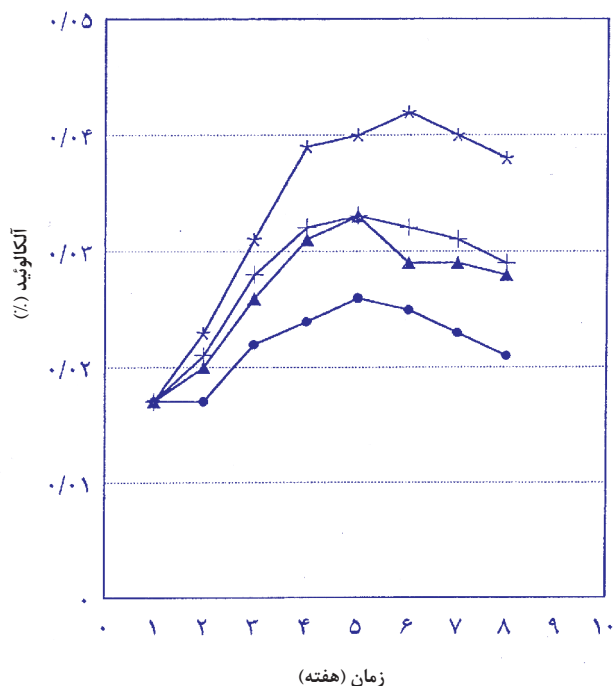
نتایج نشان داد، بیشترین میزان وزن خشک مربوط به محیط کشت دارای ۴۰ گرم بر لیتر سوکروز در هفته هفتم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۳۰، ۲۰ و ۱۰ گرم بر لیتر در هفته های ششم، پنجم و ششم قرار دارند.

### ج- نیترات پتاسیم (KNO<sub>3</sub>)

از نیترات پتاسیم باغلظت های ۰، ۹/۴، ۱۸/۸ و ۳۷/۶ میلی مولار استفاده شد.

### ۱- نقش غلظت های مختلف نیترات پتاسیم بر تولید آلکالوئید

بیشترین میزان تولید آلکالوئید، مقدار ۹/۴ میلی مولار در هفته سوم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۱۸/۸، ۳۷/۶ و صفر میلی مولار



تصویر ۱- نقش مقادیر مختلف گلوکز بر تولید آلکالوئیدهای تروپانی

### ۳- نقش مقادیر مختلف گلوکز بر وزن تر زی توده

همانگونه که در تصویر شماره ۳ مشخص است بیشترین میزان وزن تر مربوط به محیط کشت دارای ۴۰ گرم بر لیتر گلوکز در هفته پنجم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۳۰، ۲۰ و ۱۰ در هفته های ششم، چهارم و ششم قرار دارند (تصویر ۳).

### ۴- نقش مقادیر مختلف گلوکز بر وزن خشک زی توده

نتایج نشان داد که بیشترین میزان وزن خشک مربوط به محیط کشت دارای ۴۰ گرم بر لیتر گلوکز در هفته پنجم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۳۰، ۲۰ و ۱۰ در هفته های چهارم، چهارم و ششم قرار دارند (تصویر ۴).

### ب- سوکروز

از قند سوکروز، باغلظت های ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ گرم بر لیتر استفاده شد، بررسی ها نشان داد:

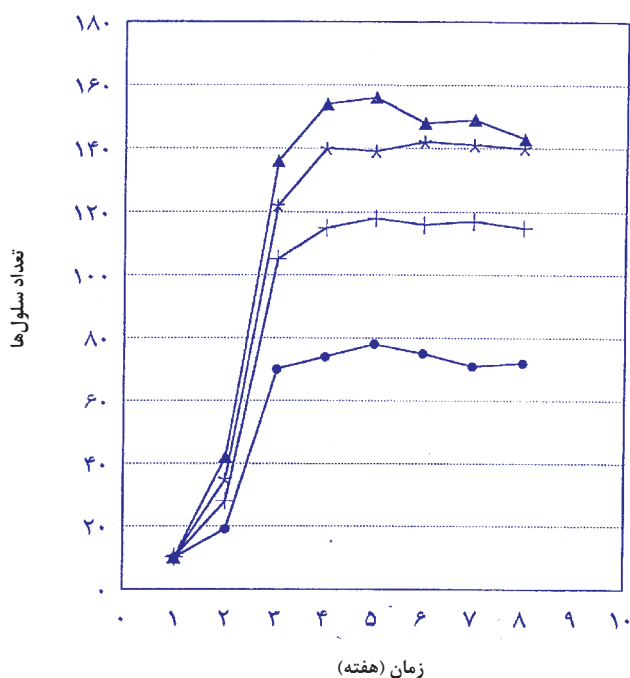
### ۱- نقش مقادیر مختلف سوکروز بر تولید آلکالوئید

بیشترین میزان تولید آلکالوئید در مقدار ۲۰ گرم بر لیتر سوکروز در هفته پنجم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۳۰، ۴۰ و ۱۰ گرم در هفته های ششم، پنجم و پنجم پس از زمان کشت است.

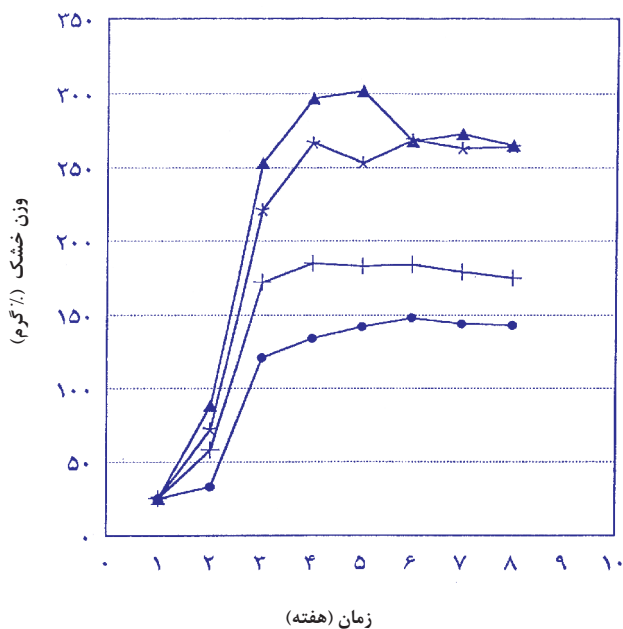
### ۲- نقش مقادیر مختلف سوکروز بر تعداد سلول ها

نتایج نشان داد، بیشترین تعداد سلول ها مربوط به محیط دارای

ارقام به هزار



تصویر ۲- نقش مقادیر مختلف گلوکز بر تعداد سلول ها



● گلوکز ۱۰ + گلوکز ۲۰  
\* گلوکز ۳۰ ▲ گلوکز ۴۰

تصویر ۴- نقش مقادیر مختلف گلوکز بر وزن خشک زی توده

#### د- نیترات آمونیوم ( $\text{NH}_4\text{NO}_3$ )

از نیترات آمونیوم با غلظت‌های ۰، ۱۰/۳۰، ۲۰/۶۱، ۴۱/۲۲ میلی مولار استفاده شد، نتایج نشان داد:

##### ۱- نقش غلظت‌های مختلف نیترات آمونیوم بر تولید آلکالوئید

بیشترین میزان تولید آلکالوئید مربوط به محیط دارای ۱۰/۳۰ میلی مولار نیترات آمونیوم در هفته سوم است پس از آن به ترتیب مقادیر ۲۰/۶۱، ۴۱/۲۲ و ۰ میلی مولار در هفته‌های پنجم، سوم و پنجم قرار دارند.

##### ۲- نقش غلظت‌های مختلف نیترات آمونیوم بر تعداد سلول‌ها

نتایج نشان داد، بیشترین تعداد سلول‌ها مربوط به محیط دارای ۴۱/۲۲ میلی مولار نیترات آمونیوم در هفته هشتم است. پس از آن به ترتیب مقادیر ۲۰/۶۱، ۱۰/۳۰ و صفر میلی مولار در هفته‌های پنجم، پنجم و هشتم قرار دارند.

##### ۳- نقش غلظت‌های مختلف نیترات آمونیوم بر وزن تر زی توده

بیشترین مقدار وزن تر مربوط به محیط دارای ۴۱/۲۲ میلی مولار نیترات آمونیوم در هفته پنجم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۲۰/۶۱، ۱۰/۳۰ و صفر میلی مولار در هفته‌های ششم، هشتم و ششم قرار دارند.

##### ۴- نقش غلظت‌های مختلف نیترات آمونیوم بر وزن خشک زی توده

بیشترین میزان وزن خشک مربوط به محیط کشت دارای ۴۱/۲۲

در هفته‌های پنجم، سوم و سوم پس از زمان کشت است.

##### ۲- نقش غلظت‌های مختلف نیترات پتاسیم بر تعداد سلول‌ها

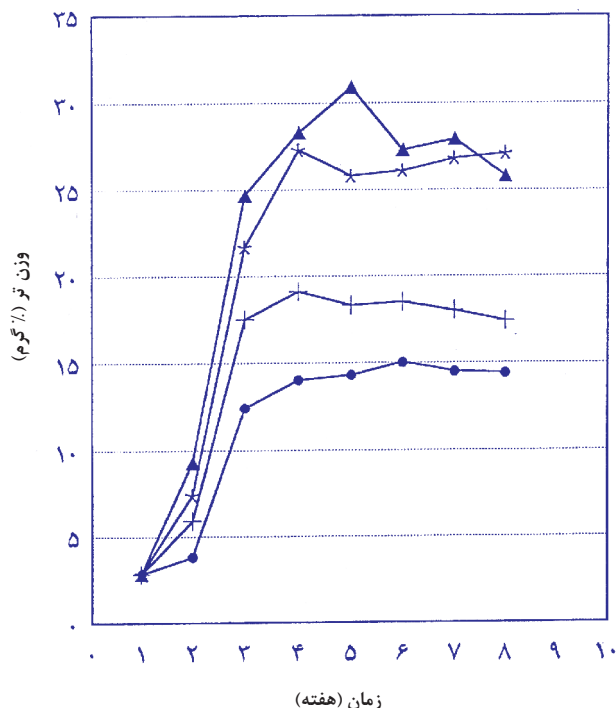
نتایج نشان داد، بیشترین تعداد سلول‌ها مربوط به محیط دارای ۳۷/۶ میلی مولار نیترات پتاسیم در هفته هشتم است. پس از آن به ترتیب مقادیر ۹/۴، ۱۸/۸ و صفر میلی مولار در هفته‌های پنجم، هفتم و هشتم قرار دارند.

##### ۳- نقش غلظت‌های مختلف نیترات پتاسیم بر وزن تر زی توده

بیشترین میزان وزن تر مربوط به محیط دارای ۳۷/۶ میلی مولار نیترات پتاسیم در هفته پنجم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۱۸/۸، ۹/۴ و ۰ میلی مولار در هفته‌های ششم، هفتم و هشتم قرار دارند.

##### ۴- نقش غلظت‌های مختلف نیترات پتاسیم بر وزن خشک زی توده

بیشترین میزان وزن خشک مربوط به محیط کشت دارای ۳۷/۶ میلی مولار نیترات پتاسیم در هفته پنجم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۱۸/۸، ۹/۴ و صفر میلی مولار در هفته‌های پنجم، هفتم و هشتم قرار دارند.



● گلوکز ۱۰ + گلوکز ۲۰  
\* گلوکز ۳۰ ▲ گلوکز ۴۰

تصویر ۳- نقش مقادیر مختلف گلوکز بر وزن ترزی توده

**۴- نقش غلظت های مختلف کلرید کلسیم برون خشک زی توده**

بیشترین میزان وزن خشک مربوط به محیط کشت دارای ۷/۹۲ میلی مولار کلرید کلسیم در هفته هشتم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۳/۹۶، ۱/۹۸ و صفر میلی مولار در هفته هشتم قرار دارند.

**و- نقش دما**

از عامل دما در درجات مختلف ۲۵، ۳۰ و درجه سانتی گراد استفاده شد، نتایج نشان داد.

**۱- نقش دما بر تولید آلکالوئید**

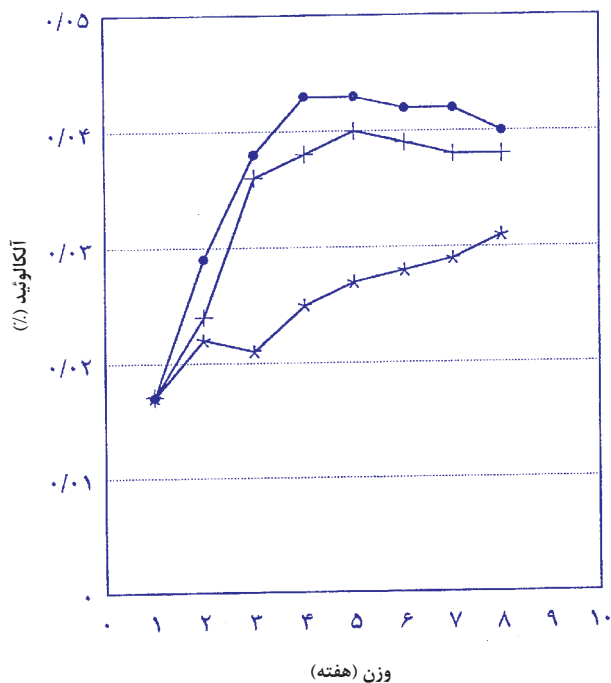
بالاترین میزان تولید آلکالوئید مربوط به محیط MS در دمای ۲۰ درجه سانتی گراد در هفته چهارم است و پس از آن به ترتیب درجات ۲۵ و ۳۰ درجه سانتی گراد در هفته های پنجم و هشتم قرار دارند (تصویر ۵).

**۲- نقش دما بر تعداد سلول ها**

بیشترین تعداد سلول ها مربوط به محیط MS در دمای ۲۰ درجه سانتی گراد در هفته هفتم است. پس از آن به ترتیب دمای ۲۵ و ۳۰ درجه سانتی گراد در هفته های پنجم و هشتم قرار دارند (تصویر ۶).

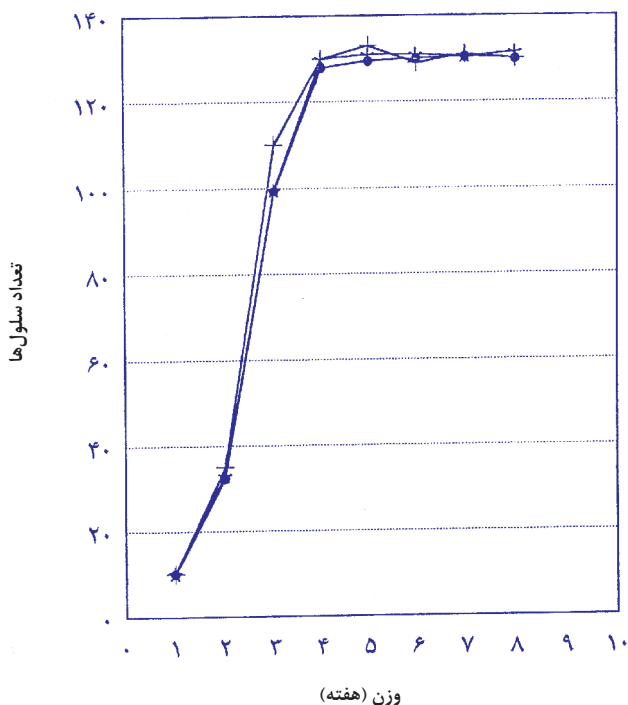
**۳- نقش دما بر وزن تر زی توده**

بالاترین میزان وزن تر مربوط به محیط MS در دمای ۲۵ درجه



تصویر ۵- نقش دما بر تولید آلکالوئید

(ارقام به هزار)



تصویر ۶- نقش دما بر تعداد سلول ها

میلی مولار نیترات آمونیوم در هفته پنجم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۲۰/۶۱، ۱۰/۳۰ و صفر میلی مولار در هفته های پنجم، هشتم و ششم قرار دارند.

**هـ- کلرید کلسیم (CaCl<sub>۲</sub>)**

از کلرید کلسیم با غلظت های ۰، ۱/۹۸ و ۳/۹۶ و ۷/۹۲ میلی مولار استفاده شد، نتایج نشان داد:

**۱- نقش غلظت کلرید کلسیم بر تولید آلکالوئید**

بیشترین میزان تولید آلکالوئید مربوط به محیط دارای ۷/۹۲ میلی مولار کلرید کلسیم در هفته چهارم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۳/۹۶، ۱/۹۸ و ۰ میلی مولار در هفته چهارم قرار دارند.

**۲- نقش غلظت های مختلف کلرید کلسیم بر تعداد سلول ها**

بالاترین تعداد سلول ها مربوط به محیط دارای ۳/۹۶ میلی مولار کلرید کلسیم در هفته هشتم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۷/۹۲، ۱/۹۸ و ۰ میلی مولار در هفته های هشتم، هشتم و پنجم قرار دارند.

**۳- نقش غلظت های مختلف کلرید کلسیم برون تر زی توده**

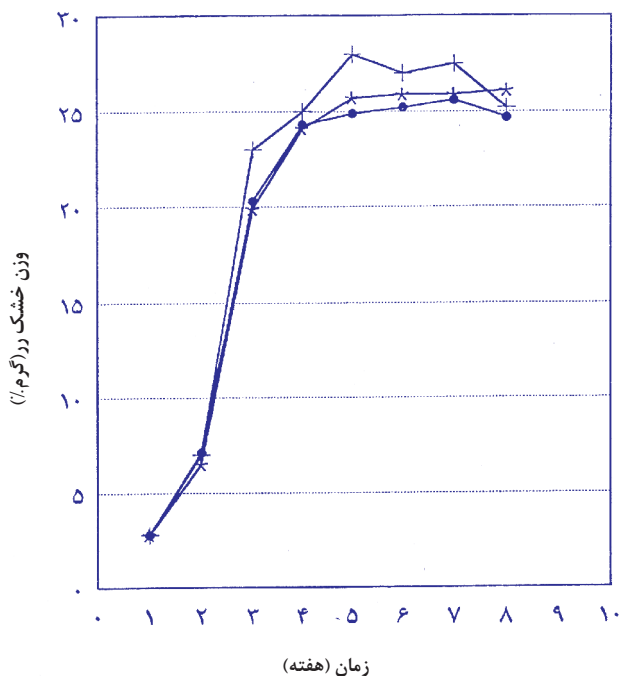
بیشترین میزان وزن تر مربوط به محیط دارای ۷/۹۲ میلی مولار کلرید کلسیم در هفته هشتم است و پس از آن به ترتیب مقادیر ۳/۹۶، ۱/۰ و ۰ میلی مولار در هفته هشتم قرار دارند.

پنجم است. این نتیجه با گزارش امیرجانی در سال ۱۳۷۲، همسواست (۱).

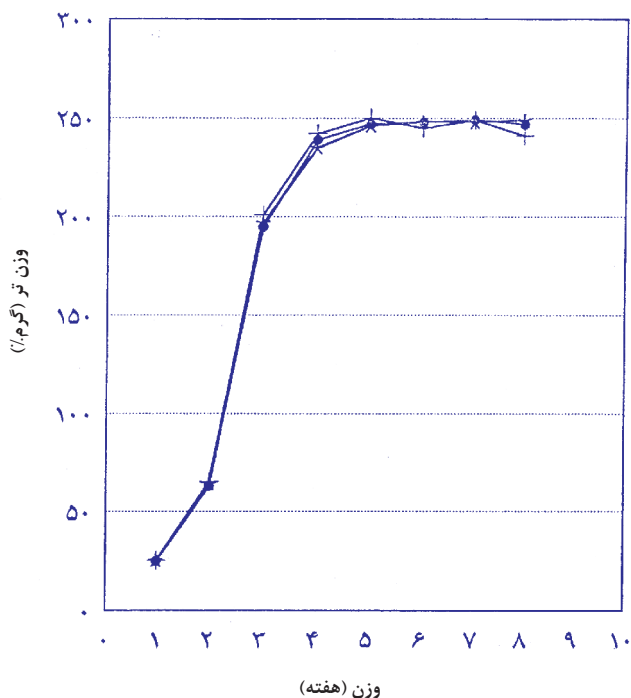
Jan schripsema و همکاران در سال ۱۹۹۲، نشان دادند اگرچه تولید زی توده در محیط دارای سوکروز بیشتر از محیط دارای مونوساکاریدها است اما در پژوهش ایشان بر روی کشت ریشه، تولید آلکالوئید در محیط دارای مونوساکارید بیشتر است (۱۲).

در این پژوهش مشخص گردید، بیشترین تعداد سلول، وزن تر و وزن خشک مربوط به مقدار ۴۰ گرم بر لیتر سوکروز می‌باشد. در واقع با افزایش غلظت قند، وزن زی توده افزوده افزایش می‌یابد. این نتایج با گزارش WOO و همکاران در سال ۱۹۹۵، مطابقت دارد. این محققین با کار بر روی گیاه *Hyoscyamus niger* بیان داشتند، افزایش سوکروز موجب افزایش زی توده و تحریک بیوسنتز آلکالوئید اسکوپولامین می‌شود (۱۷). *Thicha* و همکاران در ۱۹۹۸ بیان داشتند که وجود سوکروز در محیط کشت، سطح ترکیبات فتوسنتزی و فرآیند فتوسنتز را افزایش می‌دهد، این محققین گزارش کردند، تغذیه از قندها وقوع بازدارندگی نوری را مانع می‌شود و ظرفیت فتوسنتزی به طور قابل توجهی در حضور قندها به خصوص سوکروز بیشتر می‌گردد و این ممکن است به دلیل افزایش ظرفیت گیاه به استفاده از نور جذب شده باشد.

Maldonado و همکاران در ۱۹۹۳ گزارش نمودند، فرآیند فتوسنتز



تصویر ۸ - نقش دما بر وزن خشک زی توده



تصویر ۷ - نقش دما بر وزن تر زی توده

سانتی گراد در هفته پنجم است و پس از آن به ترتیب دمای ۲۰ و ۳۰ سانتی گراد در هفته های هفتم و هشتم قرار دارند (تصویر ۷).

#### ۴- نقش دما بر وزن خشک زی توده

نتایج نشان داد، بیشترین میزان وزن خشک مربوط به محیط MS در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد در هفته پنجم است و پس از آن به ترتیب دمای ۳۰ و ۲۰ درجه سانتی گراد در هفته های هشتم و هفتم قرار دارند (تصویر ۸).

#### بحث و تفسیر

نتایج حاصل از بررسی غلظت های مختلف گلوکز بر تولید آلکالوئیدهای تروپانی نشان داد، غلظت گلوکز به مقدار ۳۰ گرم بر لیتر بیشترین مقدار تولید آلکالوئیدهای تروپانی در هفته ششم از زمان کشت است و غلظت ۱۰ گرم بر لیتر گلوکز در هفته پنجم باعث بیشترین تکثیر سلول ها می‌شود.

بیشترین وزن تر و وزن خشک نیز مربوط به مقادیر ترکیبی ۴۰، ۳۰ و ۲۰ گرم بر لیتر گلوکز در هفته پنجم می‌باشد همانگونه که مشخص است بالاترین غلظت مونوساکارید موجب حداکثر تولید زی توده می‌شود.

نقش مقادیر مختلف سوکروز بر روی تولید زی توده و آلکالوئیدهای تروپانی مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که بیشترین میزان تولید آلکالوئیدهای تروپانی مربوط به غلظت ۲۰ گرم بر لیتر سوکروز در هفته



آمونیم از تولید آلکالوئید های تروپانی کاسته شد. حداکثر تعداد سلول، بیشترین میزان وزن تر و وزن خشک زی توده در محیط دارای مقدار ۴۱/۲۲ میلی مولار نیترا ت آمونیم مشاهده شد که با کاهش مقدار نیترا ت آمونیم، تولید زی توده کم شد. Hilton و همکاران در ۱۹۹۵، با کاربرد ی کشت گونه های مختلف داتورا بیان داشتند  $\text{NH}_4^+$  به طور کامل از محیط کشت جذب می شوند که به احتمال  $\text{NH}_4^+$ ، پیش ماده ای برای بیوسنتز آلکالوئیدها باشد (۹).

Demeyer و همکاران در ۱۹۹۳ بیان داشتند، میزان هوسامین در برگ ها و ساقه های گیاه *D.stromonium* (۴ تا ۱۲ هفته پس از کشت) در تیمار با یونها ی  $\text{NO}_3^-$  بالا بوده و سپس کاهش می یابد. در صورتی که در تیمار با یونها ی  $\text{NH}_4^+$  و  $\text{NO}_3^-$  تا بیش از ۱۶ هفته پس از کشت میزان هوسامین بالا باقی می ماند. همچنین نتایج این محققین حاکی از بالا بودن هوسامین در بالاترین زی توده است (۵).

نتایج حاصل از بررسی تاثیر غلظت های متفاوت کلسیم بر تولید آلکالوئید های تروپانی نشان داد که بیوسنتز آلکالوئید های تروپانی با افزایش مقدار کلسیم محیط کشت، افزایش می یابد. نتایج این تحقیق مشخص ساخت که بالاترین میزان کلرید کلسیم به کار گرفته شده در این پژوهش (۷/۹۲ میلی مولار) در هفته چهارم بایبشترین تولید آلکالوئید همراه می باشد. حداکثر تولید زی توده نیز در محیط کشت دارای ۷/۹۲ میلی مولار کلرید کلسیم مشاهده شد. بررسی ها نشان داد، تغییر میزان کلسیم، تاثیر معنی داری بر روی سنتز آلکالوئید های تروپانی دارد به نظر می رسد این مسئله مربوط به تجمع آلکالوئیدها در واکوئل ها باشد، یعنی فرم خنثی آلکالوئید های تروپانی را که قدرت نفوذ از غشاء واکوئل را دارند به حالت باردار در آورده و به صورت تله یونی باعث ذخیره آن می شود. این نتایج با گزارش های مجد، چلپیان در ۱۳۷۸ و مجد امیرجانی در ۱۳۷۲، همسویی دارد (۱، ۴).

Lee و همکاران در ۱۹۸۸، گزارش نمودند آلکالوئید های تروپانی در واکوئل ذخیره می شوند: White و همکاران در ۱۹۸۸ بیان داشتند، سلول های منطقه رشد طولی ریشه برای حفظ قدرت رشد خود به غلظت بالای کلسیم سیتوپلاسمی نیاز دارند. وجود کانال های کلسیمی در سلول های در حال رشد باعث حفظ گرادیان غلظت کلسیم درون سیتوپلاسمی است و امکان اتصال وزیکول ها به غشاء و رشد را فراهم می کند.

Gontier و همکاران در ۱۹۹۴ به بررسی اثرات کلسیم بر روی رشد و میزان آلکالوئید های تروپانی در لاین های سوسپانسیون سلولی *D. innoxia* پرداختند و بیان داشتند تاثیر کلسیم به میزان ۱۰ میلی مولار موجب افزایش به میزان ۱۰ برابر بازده تولید نسبت به سلول های شاهد در محیط استاندارد می شود (۸).

Lovkova و همکاران در ۱۹۸۸، در خصوص اثر تنظیمی کلسیم بر روی بیوسنتز آلکالوئید های تروپانی بیان داشتند، یون کلسیم در تنظیم متابولیسم اسیدهای آمینه (پیش ساز آلکالوئید ها) و همچنین فعالیت آنزیم های دیگر که در تغییر شکل آلکالوئیدها نقش دارند، موثر می باشد.

نتایج حاصل از بررسی اثر دما بر تولید آلکالوئید های تروپانی نشان داد، بیشترین میزان تولید آلکالوئیدها در دمای ۲۰ درجه و بیشترین وزن تر و خشک زی توده در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد می باشد. Rhoton و

موجب فراهم شدن پیش سازهای اسید تروپیک و کوفاکتورهای آنزیمی شده و تخریب آلکالوئیدها را مهار می کند (۱۳).

Hilton و Rhodes در ۱۹۹۰ به بررسی رشد و تولید هیوسامین در کشت ریشه مویی گیاه *D.stromonium* درون بیوراکتور پرداختند و اعلام نمودند رشد ریشه با غلظت ۳ درصد سوکروز بهترین شکل را داراست (۱۱).

نتایج حاصل از بررسی تاثیر غلظت های متفاوت نیترا ت پتاسیم بر بیوسنتز آلکالوئید های تروپانی نشان داد، افزایش غلظت نیترا ت موجب کاهش بیوسنتز آلکالوئیدها می شود و مناسبت ترین غلظت به کار گرفته شده مقدار ۹/۴ میلی مولار تعیین شد و مقدار پایین نیترا ت اثر تحرکی بر تولید آلکالوئید های تروپانی دارد. بیشترین تعداد سلول ها، بیشترین وزن تر و بیشترین وزن خشک در محیط کشت دارای غلظت ۳۷/۶ میلی مولار نیترا ت پتاسیم تعیین شد. با افزایش غلظت نیترا ت پتاسیم، افزایش زی توده مشاهده شد نتایج ما با گزارش Martina و همکاران در ۱۹۹۱ که اعلام نمودند افزایش  $\text{KNO}_3$  تاثیر معنی داری بر محتوای آلکالوئید ریشه ندارد، همسویی ندارد (۱۴).

ازت یک عنصر ضروری در کشت سلول و بافت گیاهی است و همچنین ازت در ساختمان RNA، DNA، اسید های آمینه و پروتئین ها ضروری می باشد و افزایش غلظت نیتروژن، موجب افزایش رشد ریشه و سایر اندام های گیاه می شود.

نتایج ما با گزارش Hamill و Payne در ۱۹۸۷، بر روی گیاه، *D.stromonium* (۱۵) و Christen و همکاران در ۱۹۹۲، بر روی گیاه *Hyoscyamus albus*، همسو می باشد. مجد، چلپیان در ۱۳۷۸ با کار بر روی دو گونه گیاه بنگدانه بیان داشتند، محیط دارای نیترا ت سبب افزایش رشد و سرعت تمایز ریشه می شود که با کاهش تولید آلکالوئید همراه است (۴).

نیترا ت سبب افزایش رشد و سرعت تمایز ریشه می شود که با کاهش تولید آلکالوئید همراه است.

Demeyer و همکاران در ۱۹۹۸ گزارش نمودند، افزایش غلظت نیترا ت در کشت ریشه های دگر ریخت گیاه *D.stromonium*، باعث افزایش تولید زی توده می گردد ولی بیوسنتز آلکالوئید های تروپانی را مهار می کند (۷). این محققین بیان داشتند، آلکالوئید ها دارای ازت هستند و در تغذیه گیاه به طور اساسی به شکل نیترا ت استفاده می شوند، در گیاهان آنزیم نیترا ت رودکناز اولین آنزیم درگیر در جذب نیترا ت می باشد. این پژوهشگران علت افزایش زی توده همزمان با افزایش غلظت نیترا ت را اینگونه توجیه می کنند که پیش سازهای اسیدهای آمینه برای متابولیسم اولیه مورد استفاده قرار می گیرند و پیش سازهای مشترک در مسیرهای متابولیسمی اولیه و ثانویه، برای تولید زی توده و پیگیری فرآیند رشد استفاده می شوند و عوامل محرک تولید زی توده از جمله افزایش نیترا ت، غلظت آلکالوئید ها را کاهش می دهند. زمانی که رشد به فاز ثابت می رسد غلظت هیوسامین افزایش می یابد. نتایج بدست آمده در این خصوص با گزارش این محققین همسویی دارد (۷).

نتایج حاصل از بررسی تاثیر غلظت های متفاوت نیترا ت آمونیم نشان داد بیشترین مقدار تولید آلکالوئید های تروپانی در محیط ۱۰/۳ میلی مولار نیترا ت آمونیم در هفته سوم بدست آمد. با افزایش مقدار نیترا ت

uptake of sucrose and mineral ions by transformed root cultures of *Datura stramonium*, *Datura candidna*, *Datura wrightii*, *Hyoscyamus mutivs* and *Atropa belladonna*, Plant Medical, 61, 345- 350.

10- Hilton M.G., M.J.C. Rhodes, 1994, The effect of varying levels of gamborgs B5 salt and temperature on the accumulation of starch and Hyoscyamine in batch culture of transormed roots of *Datura stramonium*, Plant cell - tissue and organ culture, 38: 1, 45- 51.

11- Hilton, M.G., M.J.C., Rhodes, 1990, Growth and Hyoscyamine production of hairy root cultures of *Datura stramonium* in modified stirred tank reactor, Applied Micro Biology and Biotechnol ogy, 33 : 2, 132 - 138.

12-Jan Schripsema and V., Robert, 1992, Search of Factors related to the indole alkaloid production in cell suspension cultures of talernae montana divaicata, Plant media, 245 - 249.

13- Maldonado, G. Alberts, 1993, Stablishment of hairy root cultures of *Datura stramonium* characterization and stability of tropane alkaloid production during long periods of subculturing. Plant cell - tissue and organ culture, 33:3, 321- 329.

14-Martina, Sauerwein and Koichiro, Shimomura, 1991, Alkaloid production in hairy roots of *Hyoscyamus albus* transformed with *Agrobacterium rhizogenes*, Phyto chemistry, vol 30, No :10, 3271- 3280.

15-Payne, J., J.D. Hamill, 1987, Production of hyoscyamine by hairy root cultures of *Datura stramonium*. Planta medica, 53(5): 474 - 478.

16- Rhoton, c. f. Bouteraouy, 1994, Study of the effect of soil temperature and type of phosphorus fertilizer on growth and chemical composition of tobacco plants. Annales du tabac section. 26, 51- 58.

17- Woo, Hs., J.M., Park, and J.W., Yang, 1998, Production of scopolamine by normal root culture of *Hyoscyamus niger*, Biotechnology letters, 17: 9, 921- 926.

همکاران در سال ۱۹۹۴ بیان نمودند، هیوسیامین در کشت بافت با دمای ۲۰ یا ۲۵ درجه نسبت به کشت بافت در دمای ۳۰ درجه سانتی گراد در گیاه *D.stromonium* افزایش می‌یابد. یافته‌های ما با گزارش این محققین همسویی دارد (۱۶).

### منابع مورد استفاده

۱- امیرجانی، محمدرضا. ۱۳۷۲، کشت اندام گیاه شایبیزک و بررسی عوامل موثر بر بیوسنتز آتروپین، پایان نامه کارشناسی ارشد، دانشکده علوم پایه، دانشگاه تربیت مدرس.

۲- ایران بخش، علیرضا. مجد احمد، ۱۳۸۰، بررسی ساختمان و فراساختمان سلول های بیوسنتز کننده آلکالوئیدهای تروپانی در گیاه تاتوره، پژوهش و سازندگی، شماره ۵۳، ص ۲۲ - ۱۶.

۳- ایران بخش، علیرضا. ریاضی غلامحسین، ۱۳۸۰، بررسی زمان و جایگاه بیوسنتز آلکالوئیدهای تروپانی در گیاه تاتوره، پژوهش و سازندگی، شماره ۵۳ ص ۸۹ - ۸۲.

۴- چلبیان، فیروزه. ۱۳۷۸، بررسی جایگاه، زمان بیوسنتز و خواص ضد میکروبی آلکالوئیدهای تروپان در گیاهان طبیعی و نمونه های حاصل از کشت در شیشه دوگانه از سرده بنگدانه (*Hyoscyamus*) و برخی عوامل موثر در افزایش میزان آلکالوئیدها، رساله دکتری، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات.

5- Demeyer, k. and R. Dejaegere, 1993, Influence of nitrogen on the alkaloid content of *Datura stramonium*, Acta - Horti culture, 331, 35- 38.

6- Demeyer, k, R. Dejaegere, 1989, Influence of the ion balance in the growth mediun in the yield and alkaloid contentt of *Datura stramonium* plant and soil, 114 : 2, 289- 294.

7- Demeyer, k., R., Dejaegere, 1988, Influence of the mineral nutrition on yield and alkaloid content in *Darura stramonium*, medelingen van de Faculteit, 53 : Ta, 1723 - 1725.

8- Gontier, E, B.S, Sangwan, J. N., Barbotin, 1994, Effects of calcium, alginate and calcium - alginate immobilization on growth and tropane alkaloid levels of a stable suspension cell line of *Datura innoiax*, Plant cell Reports, 13 : 9, 533 - 536.

9- Hilton, M.G. and M.J.C Rhodes, 1995, Growth and the

