

تأثیر ترکیبات محیط کشت بر رشد و تولید آزادیراختین در کشت سوسپانسیون سلولی چریش (*Azadirachta indica*)

رضا فرجامی نژاد و قاسمعلی گروسی*

گروه بیوتکنولوژی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه بین المللی امام خمینی (ره)، قزوین
(تاریخ دریافت: ۱۳۹۷/۱۲/۱۱، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۸/۰۶/۲۷)

چکیده

آزادیراختین یکی از مهم ترین متابولیت ثانویه چریش است که به عنوان آفت کش طبیعی استفاده می شود. در این مطالعه تأثیر غلظت های مختلف ساکارز (۱، ۲، ۳، ۴ و ۵ درصد)، کلسیم کلرید، مونوپتاسیم فسفات، پتاسیم نیترات، منیزیم سولفات و نیترات آمونیوم (غلظت های ۰/۵x، ۱x، ۱/۵x، ۲x و ۲/۵x محیط کشت MS پایه) روی رشد سوسپانسیون سلولی چریش و تولید آزادیراختین مورد بررسی قرار گرفت. اگر چه بین تعدادی از غلظت های تیمارهای اعمال شده اختلاف آماری معنی داری از نظر شاخص های مورد مطالعه وجود نداشت اما بیشترین مقدار وزن تر و خشک با کاربرد ۳ درصد ساکارز، ۱x کلسیم کلرید، ۱x منیزیم سولفات و ۱x نیترات آمونیوم (۴۹۳/۰۲ و ۷۷/۲۷ گرم در لیتر)، ۲/۵x مونوپتاسیم فسفات (۵۰۰/۹۷ و ۸۰/۷۷ گرم در لیتر) و ۰/۵x پتاسیم نیترات (۴۹۵/۰۱ و ۷۸/۴۱ گرم در لیتر) حاصل شد. بالاترین حجم سلول های ساکن با کاربرد ۴ درصد ساکارز (۹۵/۶۹ درصد)، ۱x کلسیم کلرید و ۱x نیترات آمونیوم (۹۴/۹۳ درصد)، ۲/۵x مونوپتاسیم فسفات (۹۷/۲۲ درصد)، ۰/۵x پتاسیم نیترات (۹۴/۹۶ درصد) و ۲x منیزیم سولفات (۹۴/۹۶ درصد) به دست آمد. حداکثر مقدار تجمع آزادیراختین با کاربرد ۴ درصد ساکارز (۳/۷۲ میلی گرم در گرم وزن خشک)، ۰/۵x کلسیم کلرید (۳/۸۰ میلی گرم در گرم وزن خشک)، ۰/۵x مونوپتاسیم فسفات (۳/۷۳ میلی گرم در گرم وزن خشک)، ۱x و ۱/۵x پتاسیم نیترات (۳/۶۹ میلی گرم در گرم وزن خشک)، ۱x منیزیم سولفات (۳/۶۹ میلی گرم در گرم وزن خشک) و ۱/۵x نیترات آمونیوم (۳/۷۱ میلی گرم در گرم وزن خشک) مشاهده گردید. بیشترین مقدار تولید آزادیراختین نیز با مقدار ۲۸۶/۶۵ میلی گرم در لیتر در محیط کشت MS پایه حاوی ۳ درصد ساکارز حاصل شد.

واژه های کلیدی: آزادیراختین، چریش، ساکارز، سوسپانسیون سلولی، عناصر درشت مغذی

مقدمه

لیمونوئیدها در این گیاه است. لیمونوئیدها که به عنوان ترانزورتری پرنوئیدها نیز شناخته می شوند از مهم ترین ترکیبات موجود در چریش هستند. آزادیراختین یکی از مهم ترین ترکیبات لیمونوئیدی این گیاه بوده و عمداً در هسته دانه قرار دارد و مهم ترین ترکیب ضد تغذیه ای محسوب می شود و در برابر حداقل ۵۵۰ گونه گیاهی دارای فعالیت است (Passos et

گیاه چریش (*Azadirachta indica*) یکی از اعضای تیره ملیاسه است که در طب سنتی استفاده شده و دارای فعالیت های بیولوژیکی و دارویی مختلف نظیر فعالیت ضد سرطان، ضد باکتری، ضد قارچ، ضد درد، ضد انعقاد و ضد آفت است (Deng et al., 2013). این فعالیت ها عمدتاً ناشی از وجود

* نویسنده مسئول، نشانی پست الکترونیکی: agaroosi90@yahoo.com

تکنیکی است که به بهینه‌سازی تولید متابولیت‌های ثانویه کمک کرده و تحت تأثیر شرایط محیطی و تغییرات اقلیمی قرار نمی‌گیرد (Arikat *et al.*, 2004; Murthy *et al.*, 2014). کشت سلول و اندام به‌عنوان کارخانه‌های شیمیایی تولید متابولیت‌های ثانویه در نظر گرفته می‌شود (Murthy *et al.*, 2014; Ramachandra Rao and Ravishankar, 2002). چندین عامل شیمیایی و فیزیکی شناسایی شده که می‌توانند تجمع بیوماس و سنتز متابولیت‌های ثانویه در کشت‌های سلول و اندام را تحت تأثیر قرار دهد. برخی از این عوامل عبارتند از نوع محیط‌کشت، مقدار نمک مناسب محیط‌کشت، نوع و سطوح کربوهیدرات، سطوح نیترات، سطوح فسفات و سطوح تنظیم‌کننده رشد (Nitzsche *et al.*, 2004; Ramachandra Rao and Ravishankar, 2002). فرمولاسیون‌های محیط‌کشت گامبورگ (B5)، لینسمیر و اسکوک (LS)، موراشیگ و اسکوک (MS) و اسچنک و هیلدبرند (SH) به‌طور گسترده برای استقرار کشت سلول و اندام مورد استفاده قرار گرفته است. بنابراین، انتخاب محیط‌کشت مناسب برای استقرار کشت سلول و اندام ضروری است. علاوه بر این، غلظت مناسب نمک‌ها نیز در رشد سلول‌ها و اندام‌ها اهمیت فراوانی دارند. برای مثال در کشت ریشه‌های نابجای جینسنگ حداکثر بیوماس در محیط‌کشت MS ۳/۴ به‌دست آمده بود (Sivakumar *et al.*, 2005). کشت‌های سلول‌های گیاهی معمولاً با استفاده از یک قند ساده یا ترکیبی از قندهای ساده مانند گلوکز، فروکتوز، مالتوز و ساکارز رشد می‌کنند. در محیط‌کشت قند به‌عنوان منبع انرژی و تأمین‌کننده مواد مغذی معدنی عمل می‌کند. در کشت سوسپانسیون سلولی گیمنما (*Gymnema sylvestre*) با استفاده از چندین قند مشخص شد که ساکارز منبع ایده‌آلی برای کربوهیدرات بوده و در تجمع بیوماس و تولید ژیمینمیک اسید استفاده می‌شود (Nagella *et al.*, 2011). در مورد کشت گیاه چریش نیز مطالعاتی صورت گرفته است. برای مثال مشخص شده که استفاده از نسبت ۱:۸ نیترات آمونیوم موجب افزایش ۱/۵ برابر تولید آزادپراختین خارج سلولی (۵/۵۹ میلی گرم در لیتر) می‌شود (Sujanya *et al.*, 2008). در مطالعه دیگر گزارش

al., 2019; Rafiq and Dahot, 2010). این دانه‌ها یکبار در سال تولید شده و از نظر فرآوری و ذخیره‌سازی دارای مشکلات فراوانی هستند و تنها مقدار اندکی از آنها برای استخراج آزادپراختین مورد استفاده قرار می‌گیرد (Gallego *et al.*, 2015). در مطالعات مختلفی از اسانس این گیاه برای مبارزه با آفات و بیماری‌ها استفاده شده است. به‌عنوان مثال، در مطالعه‌ای تأثیر غلظت‌های مختلف اسانس چریش روی *Spodoptera frugiperda* نشان داد که استفاده از آن باعث کاهش و مدت زنده‌مانی لارو می‌شود (Duarte *et al.*, 2019). در مطالعه دیگر با بررسی تأثیر آزادپراختین حاصل از چریش روی *Helicoverpa armigera* مشخص شد که تغذیه لاروها از آن منجر به ایجاد فنوتیپ‌های مختلف نظیر ترکیدگی، سیاه‌شدگی و پوست‌اندازی ناقص می‌شود (Dawkar *et al.*, 2019).

متابولیت‌های ثانویه گروه متنوعی از ترکیبات آلی هستند که توسط گیاهان تولید شده و تداخل با محیط ایجاد مکانیسم دفاعی را تسهیل می‌کنند (Verpoorte *et al.*, 2002). اکثر متابولیت‌های ثانویه مانند تربین‌ها، فنول‌ها و آلکالوئیدها بر اساس منشاء بیوسنتز آنها طبقه‌بندی شده و فعالیت‌های بیولوژیکی مختلفی را دارند و به‌عنوان دارو، مواد شیمیایی گیاهی، طعم‌دهنده، عطر، رنگ، آفت‌کش زیستی و مواد افزودنی غذایی استفاده می‌شوند (Farjaminezhad *et al.*, 2002; Verpoorte *et al.*, 2013). مطالعات نشان می‌دهد که تغییرات در ترکیبات شیمیایی گیاهان می‌تواند به شدت تحت تأثیر ژنوتیپ، وضعیت مواد مغذی، مرحله رشد، شدت نور، غلظت دی‌اکسید کربن اتمسفر، دما و رطوبت قرار گیرد (Padalia *et al.*, 2013). متابولیت‌های ثانویه تولیدشده از طریق کشت مزرعه‌ای دارای معایب مختلفی هستند که از آن جمله می‌توان به عملکرد پایین و تأثیر تغییرات جغرافیایی، فصلی و محیط بر آن اشاره کرد (Monfort *et al.*, 2018). بنابراین، تکنیک‌های بیوتکنولوژی به‌عنوان یک منبع جایگزین برای تولید متابولیت‌های ثانویه هستند (Murthy *et al.*, 2014; Ramachandra Rao and Ravishankar, 2002). کشت‌بافت

MS حاوی غلظت‌های مختلف ساکارز (۱، ۲، ۳، ۴ و ۵ درصد (w/v)) کلسیم (CaCl_2)، مونوپتاسیم فسفات (KH_2PO_4)، پتاسیم نترات (KNO_3)، منیزیم سولفات (MgSO_4) و نترات آمونیوم (NH_4NO_3) (۰/۵، ۱، ۱/۵، ۲ و ۲/۵ برابر مقدار موجود در محیط‌کشت MS) منتقل شدند. پس از توقف رشد مقدار رشد سلول‌ها اندازه‌گیری شد.

اندازه‌گیری رشد در کشت سوسپانسیون سلولی، وزن تر و خشک سلول‌ها: وزن تر و خشک سلول‌ها با روش گزارش‌شده در مطالعات قبلی اندازه‌گیری شد (Godoy-Hernandez and Vazquez-Flota, 2006). برای تعیین وزن تر سلول‌ها توده سلولی با کاغذ واتمن شماره یک و با استفاده از قیف بوختر تحت شرایط خلاء جدا شده و بلافاصله وزن گردید. وزن خشک سلول‌ها نیز از طریق خشک‌کردن سلول‌های جمع‌آوری شده در دمای ۵۰ درجه سانتیگراد به مدت ۷۲ ساعت به‌دست آمد.

حجم سلول‌های ساکن (SCV): مقدار حجم سلول‌های ساکن با استفاده از روش Godoy-Hernandez و Vazquez-Flota (۲۰۰۶) اندازه‌گیری شد. برای این منظور، کشت سوسپانسیون سلولی به فالکن ۵۰ میلی‌لیتری منتقل شده و پس از ته‌نشین شدن سلول‌ها به مدت ۳۰ دقیقه درصد حجم سلول‌های ساکن از طریق تقسیم حجم سلول‌های ته‌نشین شده بر حجم کل کشت سوسپانسیون به‌دست آمد.

استخراج آزادپراختین و آنالیز با HPLC: آزادپراختین درون سلولی با روش مطالعات قبلی با اندکی تغییرات استخراج شد (Rafiq and Dahot, 2010). برای این منظور، ۱ میلی‌لیتر دی‌کلرومتان به ۱۰۰ میلی‌گرم سلول خشک و پودر شده اضافه و به مدت ۲۵ دقیقه در دمای اتاق در حمام اولتراسوند قرار گرفتند (Elmasonic E30H, Germany). سپس نمونه‌ها به مدت ۱۵ دقیقه با دور ۷۰۰۰ rpm سانتریفوژ شده و محلول رویی جمع‌آوری شد. این فرآیند دو بار انجام گرفت. دی‌کلرومتان در دمای ۵۰ درجه سانتیگراد بن‌ماری تبخیر شده و نمونه‌ها خشک شدند. نمونه‌های خشک در ۱/۵ میلی‌لیتر آب مقطر حل شده و در دمای ۲۰- درجه سانتیگراد نگهداری

شد که در محیط‌کشت MS حاوی ۰/۵ میلی‌گرم در لیتر NAA، ۱ میلی‌گرم در لیتر BA، ۱ گرم در لیتر کازئین هیدرولیز شده و ۵۰ گرم در لیتر ساکارز کالوس‌های جنین‌زا از ریزنمونه‌های کوتیلدن و هیپوکوتیل گیاه چریش حاصل می‌شوند (Su et al., 1997). در این مطالعه تأثیر غلظت‌های مختلف ساکارز و عناصر درشت مغذی محیط‌کشت MS روی رشد و تولید آزادپراختین در کشت سوسپانسیون سلولی چریش مورد بررسی قرار گرفت.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی: برگ‌های درخت چریش از شهر بندرعباس ($27^{\circ}11'41.1''\text{N} + 56^{\circ}20'14.0''\text{E}$) در استان هرمزگان جمع‌آوری شده و به مدت ۳ ساعت در آب جاری شسته شدند. سپس برگ‌ها با اتانول ۷۰ درصد به مدت ۴۵ ثانیه و هیپوکلریت سدیم ۲/۵ درصد به مدت ۱۳ دقیقه ضدعفونی سطحی شده و سه بار با آب مقطر استریل آبکشی شدند. برگ‌های ضدعفونی شده به‌عنوان ریزنمونه مورد استفاده قرار گرفتند.

القاء کالوس‌زایی: برگ‌های ضدعفونی شده با اندازه ۱ سانتی‌متر مکعب برش داده شده و روی محیط‌کشت MS پایه (Murashige and Skoog, 1962) حاوی ۱ میلی‌گرم در لیتر پیکلام و ۲ میلی‌گرم در لیتر کیتین قرار گرفتند. کشت‌ها در اتاقک رشد با دمای 25 ± 2 درجه سانتیگراد به مدت سه هفته در تاریکی نگهداری شدند.

استقرار کشت سوسپانسیون سلولی: کالوس‌های نرم و شکننده با وزن ۱۷۵-۱۸۰ میلی‌گرم به ارلن ۲۵۰ میلی‌لیتری دارای ۵۰ میلی‌لیتر محیط‌کشت MS مایع حاوی ۱ میلی‌گرم در لیتر پیکلام و ۲ میلی‌گرم در لیتر کیتین منتقل شدند. کشت‌های مایع روی شیکر با دور ۱۱۰ rpm و دمای 25 ± 2 در تاریکی نگهداری شده و هر ۱۲ روز یکبار واکشت شدند.

تیمار کشت سوسپانسیون سلولی با غلظت‌های مختلف ساکارز و عناصر درشت مغذی: کشت‌های سوسپانسیون سلولی استقرار یافته با تراکم اولیه $10^6 \times 2/6$ سلول در میلی‌لیتر به ارلن مایر ۲۵۰ میلی‌لیتری دارای ۵۰ میلی‌لیتر محیط‌کشت

شدند. مقدار آزادیراختین نمونه‌ها با سیستم Knauer HPLC (UV detector, Germany) برآورد گردید. فاز ثابت ستون Tosoh C-18 TSKgel-ODS C-18, 5µm, 4.6 × 250 mm, (Japan) بود. فاز متحرک ۱۰ درصد استونیتریل و ۹۰ درصد آب بود. سرعت جریان ۰/۹ میلی‌لیتر در دقیقه بود. مقدار جذب آزادیراختین در طول موج ۲۱۴ نانومتر اندازه‌گیری شده و غلظت آن براساس منحنی استاندارد تهیه شده به‌دست آمد. با توجه به اینکه تولید آزادیراختین کل به تولید بیوماس (وزن خشک سلول‌ها) و تجمع آزادیراختین بستگی دارد، تولید آزادیراختین با استفاده از فرمول زیر به‌دست آمد (Srivastava and Srivastava, 2012):

تولید آزادیراختین (میلی‌گرم در لیتر) = بیوماس (گرم وزن خشک در لیتر) × تجمع آزادیراختین (میلی‌گرم در گرم وزن خشک).

آزمایش به‌صورت طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار انجام شد. داده‌ها با نرم افزار SPSS 24.0 مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند. مقیاسه میانگین به روش چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد انجام شد. نمودارها با استفاده از نرم افزار Excel تهیه گردید.

نتایج و بحث

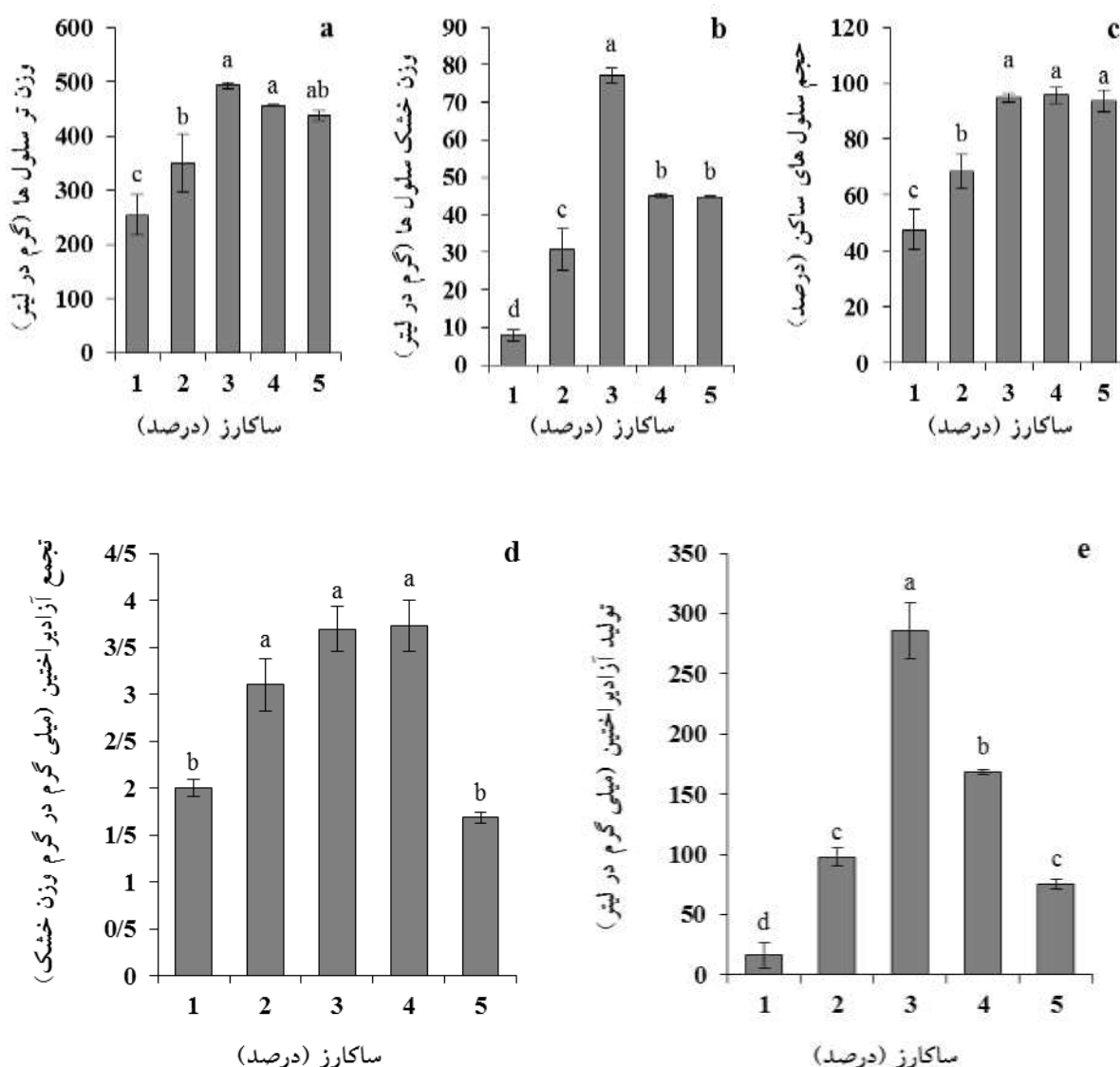
تأثیر غلظت‌های مختلف ساکارز: شکل ۱ تأثیر غلظت‌های مختلف ساکارز بر رشد سلول و تولید آزادیراختین توسط سلول‌های چریش را نشان می‌دهد. نتایج آنالیز واریانس نشان داد که غلظت‌های مختلف ساکارز تأثیر معنی‌داری ($P < 0.01$) روی وزن تر سلول‌ها، وزن خشک سلول‌ها، حجم سلول‌های ساکن، تجمع آزادیراختین و تولید آزادیراختین دارد (جدول ۱). غلظت‌های مختلف ساکارز تأثیر متفاوتی بر حجم سلول‌های ساکن، وزن تر و خشک سلول‌ها و تجمع و تولید آزادیراختین داشتند. افزودن ۳ درصد ساکارز به محیط‌کشت MS باعث بهبود رشد سلول‌ها و افزایش وزن تر سلول‌ها از ۲۵۴/۴۳ گرم در لیتر به ۴۹۳/۰۲ گرم در لیتر شده بود. با افزایش مقدار ساکارز از ۱ درصد به ۳ درصد وزن تر سلول‌ها

افزایش یافته بود. استفاده از ۳ درصد ساکارز در محیط‌کشت MS باعث افزایش ۹۳/۷۷ و ۴۰/۷۰ درصدی وزن تر سلول نسبت به غلظت‌های ۱ و ۲ درصد شده بود (شکل ۱ a). کاربرد سه درصد ساکارز باعث به حداکثر رسیدن وزن خشک سلول‌ها (۷۷/۲۷ گرم در لیتر) گردید. استفاده از این غلظت از ساکارز باعث افزایش ۸۷۴/۳۶، ۱۵۱، ۷۰/۹۶ و ۷۲/۲۴ درصدی وزن خشک نسبت به غلظت‌های ۱، ۲، ۴ و ۵ درصد شده بود (شکل ۱ b). در محیط‌های کشت MS حاوی ۳، ۴ و ۵ درصد ساکارز بالاترین مقادیر حجم سلول‌های ساکن (به‌ترتیب ۹۴/۹۳، ۹۵/۶۹ و ۹۳/۶۷ درصد) مشاهده گردید. کاربرد غلظت‌های ۳، ۴ و ۵ درصد ساکارز باعث افزایش قابل توجه حجم سلول‌های ساکن نسبت به کاربرد غلظت‌های ۱ و ۲ درصد ساکارز شده بود (شکل ۱ c). از نظر مقدار تجمع آزادیراختین اگر چه استفاده از ۲، ۳ و ۴ درصد ساکارز تفاوت آماری معنی‌داری با هم نداشتند (به‌ترتیب ۳/۱، ۳/۶۳ و ۳/۷۳ میلی‌گرم در گرم وزن خشک) اما نسبت به کاربرد ۱ و ۵ درصد ساکارز افزایش را نشان دادند (شکل ۱ d). حداکثر مقدار تولید آزادیراختین (۲۸۵/۶۵ میلی‌گرم در لیتر) با کاربرد ۳ درصد ساکارز به‌دست آمد. با کاربرد ۳ درصد ساکارز مقدار تولید آزادیراختین نسبت به تیمارهای ۱، ۲، ۴ و ۵ درصد ساکارز به‌ترتیب ۱۷/۶۸، ۲/۹۱، ۱/۶۹ و ۳/۷۸ برابر افزایش یافته بود (شکل ۱ e). در مطالعات مختلف از منابع کربوهیدرات مختلف برای رشد و تولید متابولیت‌های ثانویه استفاده شده است. در این مطالعه بیشترین مقدار تولید بیوماس با کاربرد ۳ درصد ساکارز و بیشترین مقدار ستنز آزادیراختین با کاربرد ۴ درصد ساکارز حاصل گردید. بررسی‌ها نشان می‌دهد که ساکارز به‌عنوان مولکول پیام‌رسانی بوده و رشد، نمو و متابولیسم را در کشت سلول تحت تأثیر قرار می‌دهد (Praveen and Murthy, 2012). با مطالعه تأثیر سطوح مختلف ساکارز (۱-۸ درصد) روی کشت سلول گیمنما (*Gymnema sylvestre*) مشخص شد که ۳ درصد ساکارز مقدار مناسب برای تولید بیوماس بوده و بیشترین مقدار ژیمنمیک اسید (۱۰/۱ میلی‌گرم در گرم وزن خشک) با کاربرد ۴ درصد ساکارز حاصل می‌شود

جدول ۱- تجزیه واریانس تأثیر غلظت‌های مختلف ساکارز بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

میانگین مربعات					درجه آزادی	منابع تغییر
تولید	تجمع	حجم سلول‌های ساکن	وزن خشک سلول‌ها	وزن تر سلول‌ها		
آزادیراختین	آزادیراختین	ساکن	سلول‌ها	تر سلول‌ها	۴	غلظت ساکارز
۳۱۹۸۹/۳۰**	۲/۷۰۶**	۱۳۷۱/۸۴**	۱۹۰۹/۱۸**	۲۷۶۲۶/۵۸**	۱۰	خطا
۷۹۴/۲۰۲	۰/۱۳۴	۶۵/۸۱۶	۲۱/۸۸۵	۲۶۱۰/۳۷۵		ضریب تغییرات (%)
۲۱/۸۸	۱۲/۸۸	۱۰/۱۳	۱۱/۳۵	۱۲/۸۳		

** معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد



شکل ۱- تأثیر غلظت‌های مختلف ساکارز بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

که با نتایج مطالعه ما مطابقت دارد (Nagella et al., 2011). در کشت سلول گیاه کهن‌دار (*Ginkgo biloba*) استفاده از ۳ درصد

ساکارز برای تولید بیوماس مناسب است در حالیکه بیشترین مقدار تولید ژینکوگولیدز و بیلوبالیدز در غلظت‌های ۵ و ۷ درصد ساکارز حاصل شده بود (Park et al., 2004). در کشت شاخه *Bacopa monnieri* ۲ درصد ساکارز بهترین غلظت برای تجمع بیوماس بوده و بیشترین مقدار باکوزید A در محیط فاقد ساکارز حاصل شده بود (Naik et al., 2010). مشخص شده تنش اسمزی حاصل از ساکارز و سایر ترکیبات اسموتیک باعث تنظیم تولید آنتوسیانین در کشت سوسپانسیون انگور (*Vitis vinifera*) می‌شود (Do and Cormier, 1990). نقش دوگانه ساکارز به‌عنوان منبع کربن و عامل اسموتیک در بادمجان (*Solanum melongena*) مشاهده شده است (Mukherjee et al., 1991). با مطالعه تأثیر ساکارز روی کشت ریشه موین *Talinum paniculatum* مشخص شد که غلظت‌های مختلف ساکارز تجمع بیوماس را تحت تأثیر قرار داده و بیشترین مقدار آن در محیط کشت MS حاوی ۶ درصد ساکارز حاصل می‌شود. در این مطالعه بیشترین مقدار ساپونین در محیط کشت MS حاوی ۵ درصد ساکارز حاصل شده بود (Murthy et al., 2014).

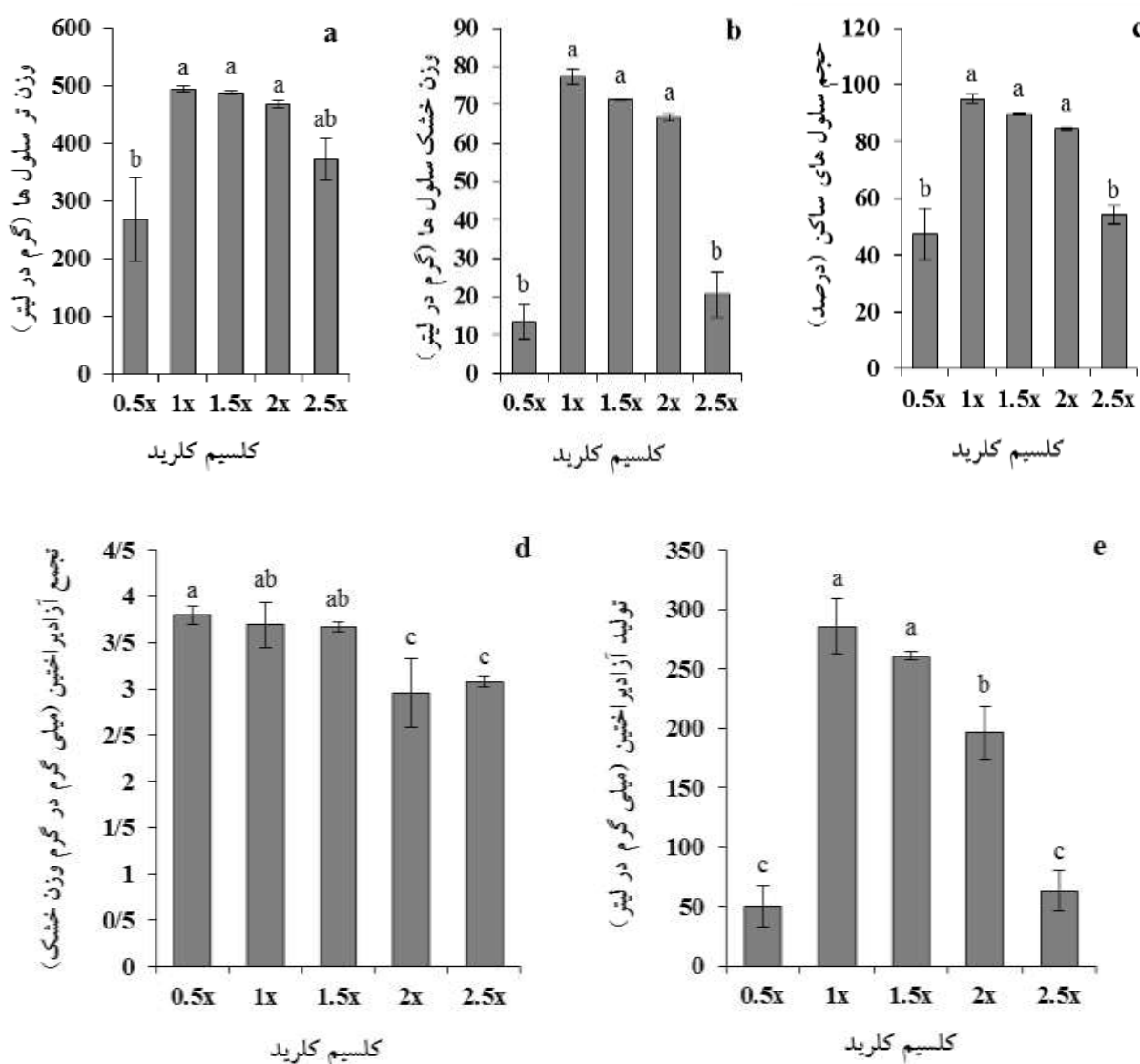
تأثیر غلظت‌های مختلف کلسیم کلرید: تأثیر غلظت‌های مختلف کلسیم کلرید بر رشد سلول و تولید آزادیراختین در کشت سوسپانسیون سلولی چریش در شکل ۲ نشان داده شده است. نتایج حاصل از آنالیز واریانس نشان داد که غلظت‌های مختلف کلسیم کلرید تأثیر معنی‌داری روی وزن تر و خشک سلول‌ها، حجم سلول‌های ساکن و تجمع و تولید آزادیراختین دارد (جدول ۲). به‌طور کلی، در محیط کشت حاوی غلظت‌های ۱x، ۱/۵x و ۲x کلسیم کلرید، وزن تر و خشک سلول‌ها و حجم سلول‌های ساکن بیشتر از سایر غلظت‌ها بود. در این تیمارها وزن تر سلول‌ها به‌ترتیب ۴۹۳/۰۲، ۴۸۷/۴ و ۴۶۶/۶۱ گرم در لیتر و خشک سلول‌ها به‌ترتیب ۷۷/۲۷، ۷۱/۲۳ و ۶۶/۵۳ گرم در لیتر و حجم سلول‌های ساکن به‌ترتیب ۹۴/۹۳، ۸۹/۵۴ و ۸۴/۵۱ درصد بودند. با تغییر مقدار کلسیم کلرید محیط کشت MS مشخص شد که افزایش غلظت از مقدار ۰/۵x به ۱x باعث افزایش رشد سلول‌ها و وزن تر و خشک و حجم

سلول‌های ساکن می‌شود اما افزایش غلظت از ۲x به ۲/۵x تأثیر مهاری داشته و موجب کاهش رشد سلول‌ها شده بود. افزودن غلظت‌های ۱x، ۱/۵x و ۲x کلسیم کلرید به محیط کشت تفاوت آماری معنی‌داری از نظر وزن تر و خشک سلول‌ها و حجم سلول‌های ساکن مشاهده نشده اما نسبت به غلظت ۰/۵x کلسیم کلرید این افزایش قابل ملاحظه بود. با کاربرد غلظت‌های ۱x، ۱/۵x و ۲x کلسیم کلرید مقدار وزن تر سلول‌ها نسبت به غلظت ۰/۵x به‌ترتیب ۸۴/۲۸، ۸۲/۱۸ و ۷۴/۴۱ درصد، وزن خشک سلول به‌ترتیب ۸۴۵/۸۰، ۴۴۰/۰۳ و ۴۰۴/۴۰ درصد و حجم سلول‌های ساکن به‌ترتیب ۱۰۰/۴۴، ۸۹/۰۶ و ۷۸/۴۴ درصد افزایش یافته بود (شکل ۲ a و c). بالاترین مقدار تجمع آزادیراختین با کاربرد غلظت ۰/۵x، ۱x و ۱/۵x کلسیم کلرید (به‌ترتیب ۳/۸۰، ۳/۶۹ و ۳/۶۶ میلی‌گرم گرم وزن خشک) حاصل شد که از نظر آماری تفاوت معنی‌داری نداشتند اما نسبت ۲x و ۲/۵x بیشتر بودند (شکل ۲ d). با کاربرد غلظت‌های ۱x و ۱/۵x کلسیم کلرید مقدار تولید آزادیراختین نسبت به غلظت ۰/۵x افزایش یافت اما افزایش غلظت کلسیم کلرید از ۱/۵x تا ۲/۵x موجب کاهش تولید آزادیراختین شد. در واقع، استفاده از غلظت ۱x و ۱/۵x کلسیم کلرید بیشترین تأثیر را روی تولید آزادیراختین داشتند و به‌ترتیب ۲۸۵/۶۴ و ۲۶۰/۸۶ میلی‌گرم در لیتر آزادیراختین را تولید کرده بودند (شکل ۲ e). براساس نتایج، افزایش غلظت کلسیم کلرید باعث کاهش سنتز آزادیراختین می‌شود زیرا وجود سطوح بالای یون کلسیم در محیط کشت باعث فعال شدن پراکسیدازها می‌شود که در تخریب محصولات ثانویه دخالت دارند (Ajungla et al., 2009). مطالعه انجام‌گرفته روی گیاه *Echinacea purpurea* L. نشان می‌دهد که افزایش غلظت کلسیم کلرید باعث کاهش مقدار رشد ریشه موین می‌شود اما این کاهش رشد از نظر آماری معنی‌دار نبود (Abdoli et al., 2013). در گیاه گل پریوش (*Catharanthus roseus*) استفاده از غلظت‌های بالای کلسیم کلرید (۱۰۰ میلی‌مولار) باعث کاهش رشد کالوس و نکروزه‌شدن بافت شده بود (Siddiqui and Mujib, 2012). پاسخ مشابه در هنگام استفاده از ۱۰۰

جدول ۲- تجزیه واریانس تأثیر غلظت‌های مختلف کلرید بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

میانگین مربعات					منابع تغییر	درجه آزادی
تولید	تجمع	حجم سلول‌های ساکن	وزن خشک سلول‌ها	وزن تر سلول‌ها	غلظت کلرید کلسیم	۴
آزادپراختین	آزادپراختین	ساکن	سلول‌ها	تر سلول‌ها	خطا	۱۰
۳۶۱۳۳/۳۴**	۰/۴۵۰*	۱۴۲۰/۳۳**	۲۷۷۰/۴۳**	۲۸۲۴۵/۹۰**	ضریب تغییرات (%)	
۹۸۵/۸۰۷	۰/۱۲۶	۵۶/۸۴۳	۳۶/۰۲۵	۳۹۳۳/۰۱۸		
۱۸/۳۴	۱۰/۳۲	۱۰/۱۷	۱۲/۱۵	۱۵/۰۴		

** معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد، * معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد



شکل ۲- تأثیر غلظت‌های مختلف کلرید بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

Sonneretia alba استفاده از غلظت بالای کلسیم کلرید موجب کاهش رشد شده بود (Kawana and Sasamoto, 2008).

میلی‌مولار کلسیم کلرید در کشت *Brugmansia candida* نیز مشاهده شد بود (Pitta-Alvarez et al., 2000). در گیاه

استفاده از کلسیم کلرید به عنوان ماده محرک در کشت سلول گیلاس زمستانی (*Withania somniferum*) منجر به کاهش رشد سلول‌ها شد (Baldi et al., 2008).

تأثیر غلظت‌های مختلف مونوپتاسیم فسفات: نتایج آنالیز
واریانس نشان داد که وزن تر و خشک سلول‌ها، حجم سلول‌های ساکن و تجمع و تولید آزادیراختین به‌طور معنی‌داری تحت تأثیر غلظت‌های مختلف مونوپتاسیم فسفات قرار می‌گیرد (جدول ۳). بالاترین مقادیر وزن تر و خشک سلول‌ها و حجم سلول‌های ساکن در محیط‌های کشت MS حاوی ۱x، ۱/۵x و ۲x و مونوپتاسیم فسفات به‌دست آمد که تفاوت آماری معنی‌داری نداشتند اما نسبت به غلظت ۰/۵x افزایش یافته بودند. با کاربرد غلظت‌های ۱x، ۱/۵x و ۲x افزایش مونوپتاسیم فسفات وزن تر سلول‌ها به‌ترتیب ۴۹۳/۸۰، ۴۹۶/۰۳ و ۵۰۰/۹۷ گرم در لیتر، وزن خشک سلول‌ها به‌ترتیب ۷۷/۲۷، ۷۷/۶۲ و ۸۰/۷۸ گرم در لیتر و حجم سلول‌های ساکن به‌ترتیب ۹۴/۹۳، ۹۰/۳۲ و ۹۶/۲۲ درصد بود (شکل ۳ a و c). بالاترین مقادیر تجمع آزادیراختین با میانگین ۳/۷۳، ۳/۶۹ و ۳/۵۸ میلی‌گرم در گرم وزن خشک به‌ترتیب در غلظت‌های ۰/۵x، ۱x و ۱/۵x و ۲x مونوپتاسیم فسفات به‌دست آمدند که تفاوت آماری معنی‌داری نداشت اما نسبت به غلظت ۲/۵x افزایش قابل توجهی داشتند (شکل ۳ d). نتایج نشان داد که استفاده از غلظت ۱x، ۱/۵x و ۲x مونوپتاسیم فسفات در محیط‌کشت منجر به تولید مقادیر بالای آزادیراختین (به‌ترتیب ۲۸۵/۶۵، ۲۷۸/۶۹ و ۲۵۹ و ۱۹۹/۸۷ میلی‌گرم در لیتر) می‌شوند در حالیکه نسبت به غلظت ۰/۵x مونوپتاسیم فسفات این مقادیر تولید آزادیراختین به‌طور معنی‌داری افزایش یافته است. با کاربرد غلظت‌های فوق مونوپتاسیم فسفات مقدار تولید آزادیراختین به‌ترتیب ۴/۷۲، ۴/۵۷ و ۴/۲۵ برابر افزایش یافته بود (شکل ۳ e). مونوپتاسیم فسفات یکی از منابع اصلی فسفر است که در محیط‌کشت بافت گیاهی استفاده می‌شود. H_2PO_4^- و HPO_4^{2-} دو فرم فسفات است که در فرآیندهای مختلفی گیاهی دخالت دارند. مطالعات مختلف نشان می‌دهد که مواد مغذی تأثیر

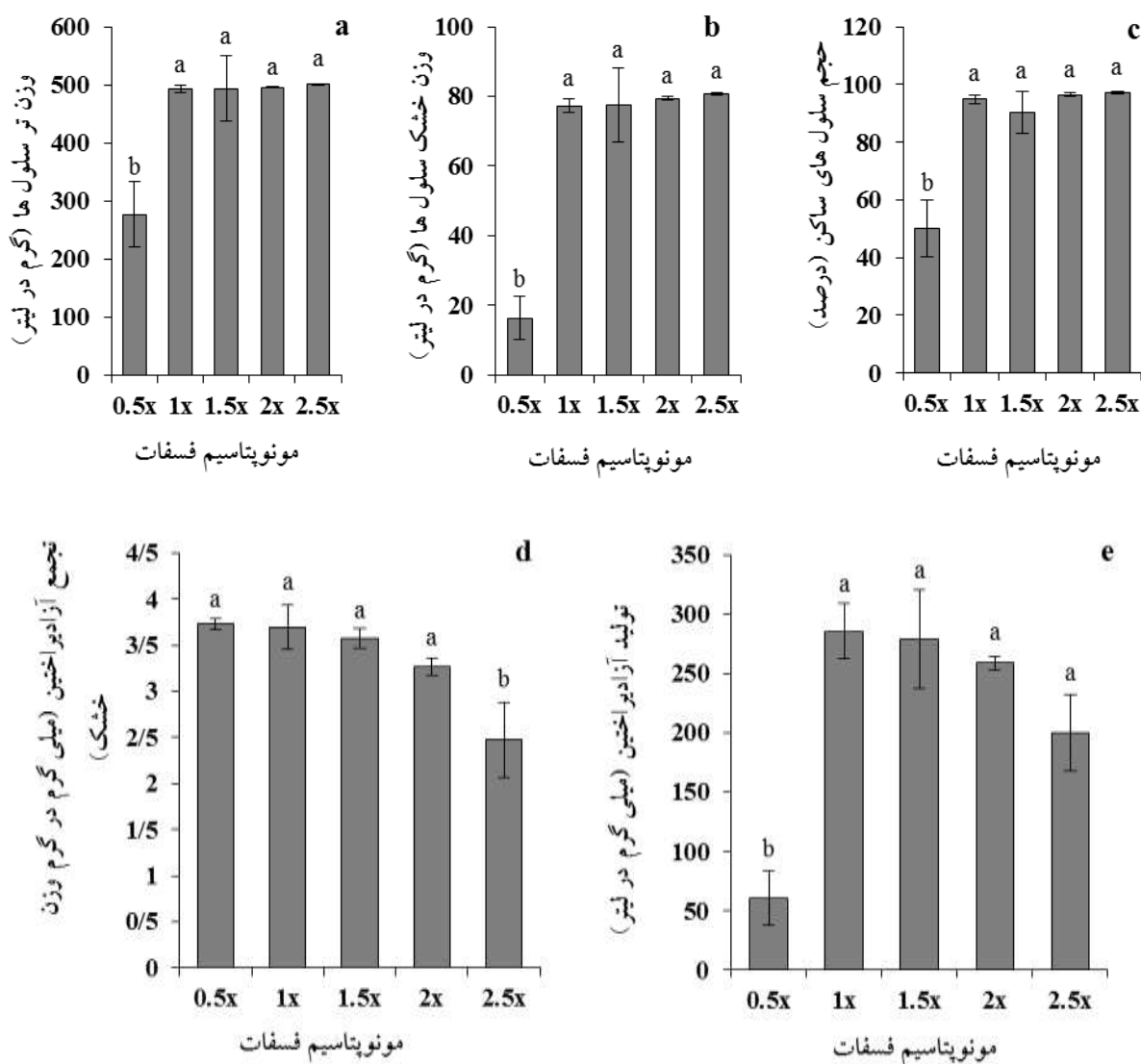
معنی‌داری روی رشد گیاه و تولید متابولیت‌های ثانویه دارد. وجود فسفر در محیط‌کشت MS باعث تحت تأثیر قرارگرفتن رشد گیاهچه‌های *Achmea blanchetiana* شده و بیشترین مقدار وزن تر و خشک اندام هوایی و ریشه در غلظت ۲/۵ میلی‌مولار حاصل می‌شود (Tavares et al., 2013). با کاربرد غلظت‌های مختلف مونوپتاسیم فسفات در گیاه استویا بالاترین مقدار تجمع استویوزید و ربادیوزید A در محیط‌کشت حاوی ۰/۱۷ میلی‌مولار مونوپتاسیم فسفات حاصل شده بود (Kahrizi et al., 2017).

تأثیر غلظت‌های مختلف پتاسیم نترات: غلظت‌های
مختلف پتاسیم نترات تأثیر معنی‌داری بر وزن تر و خشک سلول‌ها، حجم سلول‌های ساکن و تجمع و تولید آزادیراختین داشت (جدول ۴). نتایج نشان داد که افزایش غلظت پتاسیم نترات از ۱/۵x به ۲/۵x باعث کاهش معنی‌دار وزن تر و خشک سلول‌ها و حجم سلول‌های ساکن می‌شود. بالاترین مقادیر وزن تر و خشک سلول‌ها و حجم سلول‌های ساکن در محیط‌های کشت حاوی ۰/۵x، ۱x و ۱/۵x پتاسیم نترات به‌دست آمدند. با افزودن غلظت‌های ۰/۵x، ۱x و ۱/۵x پتاسیم نترات به محیط‌کشت MS وزن تر سلول به‌ترتیب ۴۹۳/۰۲ و ۴۵۳/۳۵ میلی‌گرم در لیتر، وزن خشک به‌ترتیب ۷۸/۴۱، ۷۷/۲۷ و ۷۴/۰۹ میلی‌گرم در لیتر و حجم سلول‌های ساکن به‌ترتیب ۹۴/۹۶، ۹۴/۹۳ و ۸۲/۶۷ درصد بودند (شکل ۴ a و c). تجمع آزادیراختین در کشت سوسپانسیون سلولی چریش با افزایش غلظت پتاسیم نترات از ۰/۵x به ۱x افزایش یافته و از ۲/۵۶ میلی‌گرم در گرم وزن خشک به ۳/۶۹ میلی‌گرم در گرم وزن خشک رسیده بود. اما با افزایش غلظت از ۲x به ۲/۵x مقدار تجمع آزادیراختین کاهش یافته بود. بنابراین غلظت‌های بالای پتاسیم نترات تأثیر مهاری روی تجمع آزادیراختین دارند. بیشترین مقدار تجمع آزادیراختین با مقدار ۳/۶۹ میلی‌گرم در گرم وزن خشک با کاربرد غلظت‌های ۱x و ۱/۵x پتاسیم نترات به‌دست آمد که نسبت به غلظت‌های ۰/۵x، ۲x و ۲/۵x به‌ترتیب ۴۴/۷۱، ۱۲/۱۶ و ۲۰/۹۸ درصد افزایش یافته بود (شکل ۴ d). بالاترین مقدار تولید آزادیراختین

جدول ۳- تجزیه واریانس تأثیر غلظت‌های مونوپتاسیم فسفات بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

میانگین مربعات					درجه آزادی	منابع تغییر
تولید	تجمع	حجم سلول‌های ساکن	وزن خشک سلول‌ها	وزن تر سلول‌ها		
آزادیراختین	آزادیراختین	ساکن	سلول‌ها	تر سلول‌ها	۴	مونوپتاسیم فسفات
۲۶۱۹۹/۰۴**	۰/۸۱۶*	۱۲۱۹/۲۱**	۲۳۴۷/۹۹**	۲۸۸۹۰/۲۵**	۱۰	خطا
۲۳۳۳/۸۶۲	۰/۱۴۶	۹۲/۲۲۰	۹۳/۹۳۷	۳۹۳۲/۷۵		ضریب تغییرات (%)
۲۲/۲۸	۱۱/۴۲	۱۱/۱۹	۱۴/۶۲	۱۳/۸۷		

** معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد، * معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد



شکل ۳- تأثیر غلظت‌های مختلف مونوپتاسیم فسفات بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

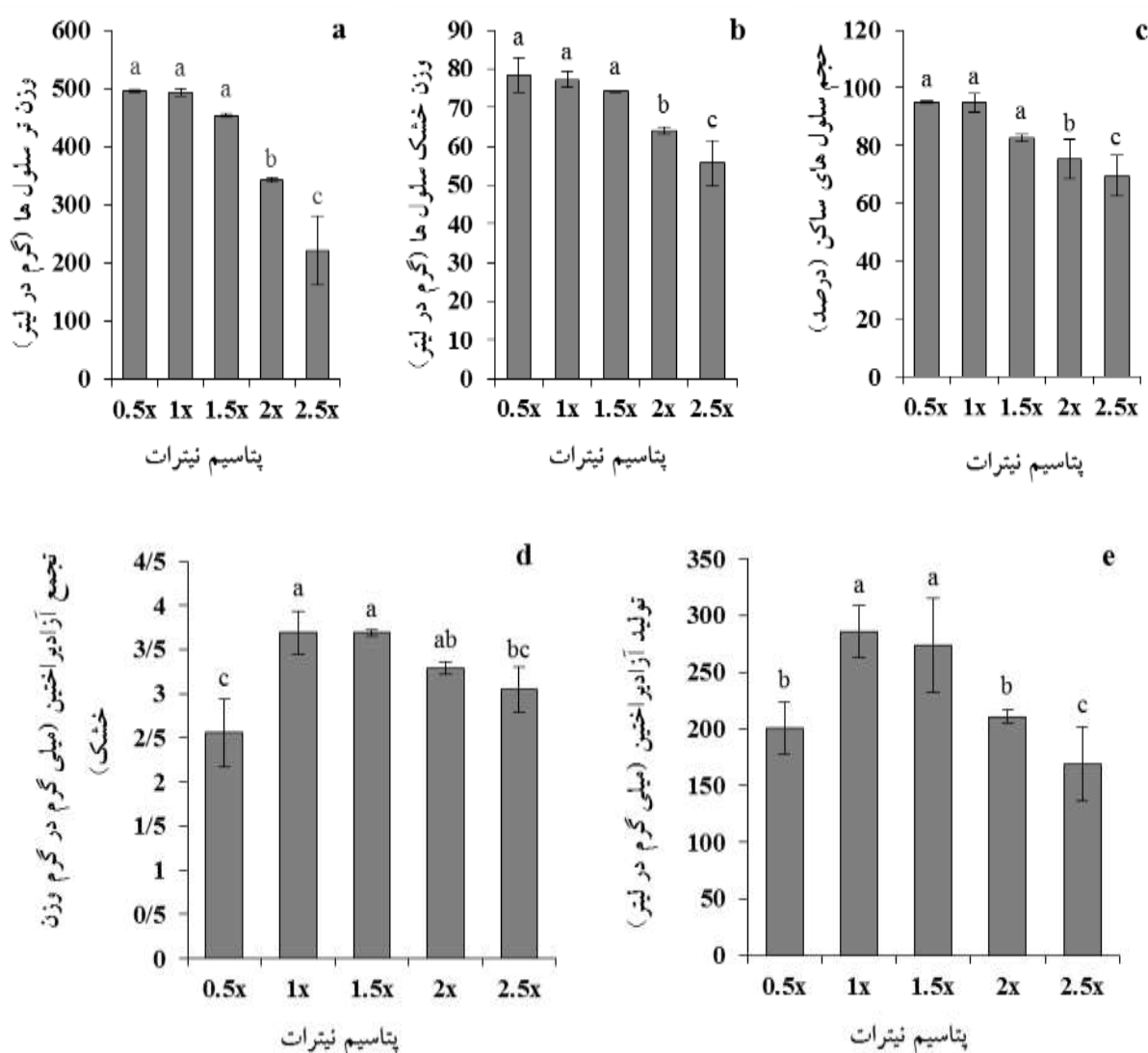
افزایش غلظت آن مقدار تولید آزادیراختین به‌طور کلی با استفاده از غلظت‌های ۱x و ۱/۵x پتاسیم نترات باعث افزایش

به مقدار ۲۸۵/۶۵ و ۲۷۳/۳۲ میلی گرم در لیتر به‌ترتیب با کاربرد غلظت‌های ۱x و ۱/۵x پتاسیم نترات حاصل گردید اما با

جدول ۴- تجزیه واریانس تأثیر غلظت‌های مختلف پتاسیم نترات بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

میانگین مربعات					منابع تغییر	درجه آزادی
تولید	تجمع	حجم سلول‌های ساکن	وزن خشک سلول‌ها	وزن تر سلول‌ها		
آزادیراختین	آزادیراختین	ساکن	سلول‌ها	تر سلول‌ها		
۲۴۸۷۵/۶۵ **	۱/۲۳۷ *	۱۳۸۷/۷۸ **	۱۷۱۷/۴۷ **	۴۱۸۴۳/۹۹ **	غلظت نترات پتاسیم	۴
۱۵۱۵/۶۶۷	۰/۱۶۷	۶۶/۱۹۲	۶۵/۱۹۴	۲۱۴۰/۳۴۱	خطا	۱۰
۲۰/۰۲	۱۳/۰۹	۱۰/۶۹	۱۳/۱۹	۱۱/۵۳	ضریب تغییرات (%)	

** معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد، * معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد



شکل ۴- تأثیر غلظت‌های مختلف پتاسیم نترات بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

تمایز دارد. شکل و مقدار نیتروژن در محیط‌کشت تأثیر قابل توجهی بر میزان رشد و تمایز سلول‌ها دارند. نیتروژن یک

قابل توجه تولید آزادیراختین نسبت به غلظت‌های ۰/۵x و ۲x و ۲/۵x شده بود (شکل ۴e). نیتروژن نقش مهمی در رشد و

عنصر ضروری در فرمولاسیون مواد معدنی بوده و در قالب یون‌های نیتрат (NO_3^-) و آمونیوم (NH_4^+) وجود دارد. نیترات یک منبع خوب از نیتروژن بوده و به راحتی توسط سلول‌ها جذب و متابولیزه می‌شود. نیترات بر تعدادی از فرآیندهای رشد تأثیر می‌گذارد (Shanjani, 2003). در این مطالعه کاهش مقدار پتاسیم نیترات ($0/5x$) موجب رشد بهتر سلول‌ها شده بود. در باززایی درون شیشه‌ای گیاه *Saraca asoca* مشاهده شد که غلظت‌های مختلف پتاسیم نیترات تأثیر قابل توجهی بر تعداد شاخه‌ها داشته و حداکثر تعداد شاخه در غلظت $0/25x$ پتاسیم نیترات حاصل شده بود (Shirin et al., 2015). در کشت گیاه خرنوب (*Ceratonia siliqua*) نیز از غلظت‌های پایین نمک‌های نیتروژن در محیط‌کشت MS استفاده شده بود (Vinterhalter et al., 2007). به طور مشابه در کشت کهور سفید (*Prosopis alba*) نیز از مقادیر کم نیتروژن برای تولید شاخه استفاده شده بود (Tabone et al., 1986). منبع نیتروژن تأثیر زیادی بر تولید متابولیت‌های ثانویه نظیر ترپن‌ها و آلکالوئیدها (Zhong, 2001)، آنتوسیانین و شیکونین در کشت سوسپانسیون سلولی دارد (Kim and Chang, 1990). در کشت درون شیشه‌ای خرما استفاده از نصف مقدار پتاسیم نیترات باعث تولید بالاترین مقدار آنتی‌اکسیدان می‌شود (Aldaej et al., 2014).

تأثیر غلظت‌های مختلف منیزیم سولفات: شکل ۵ تأثیر

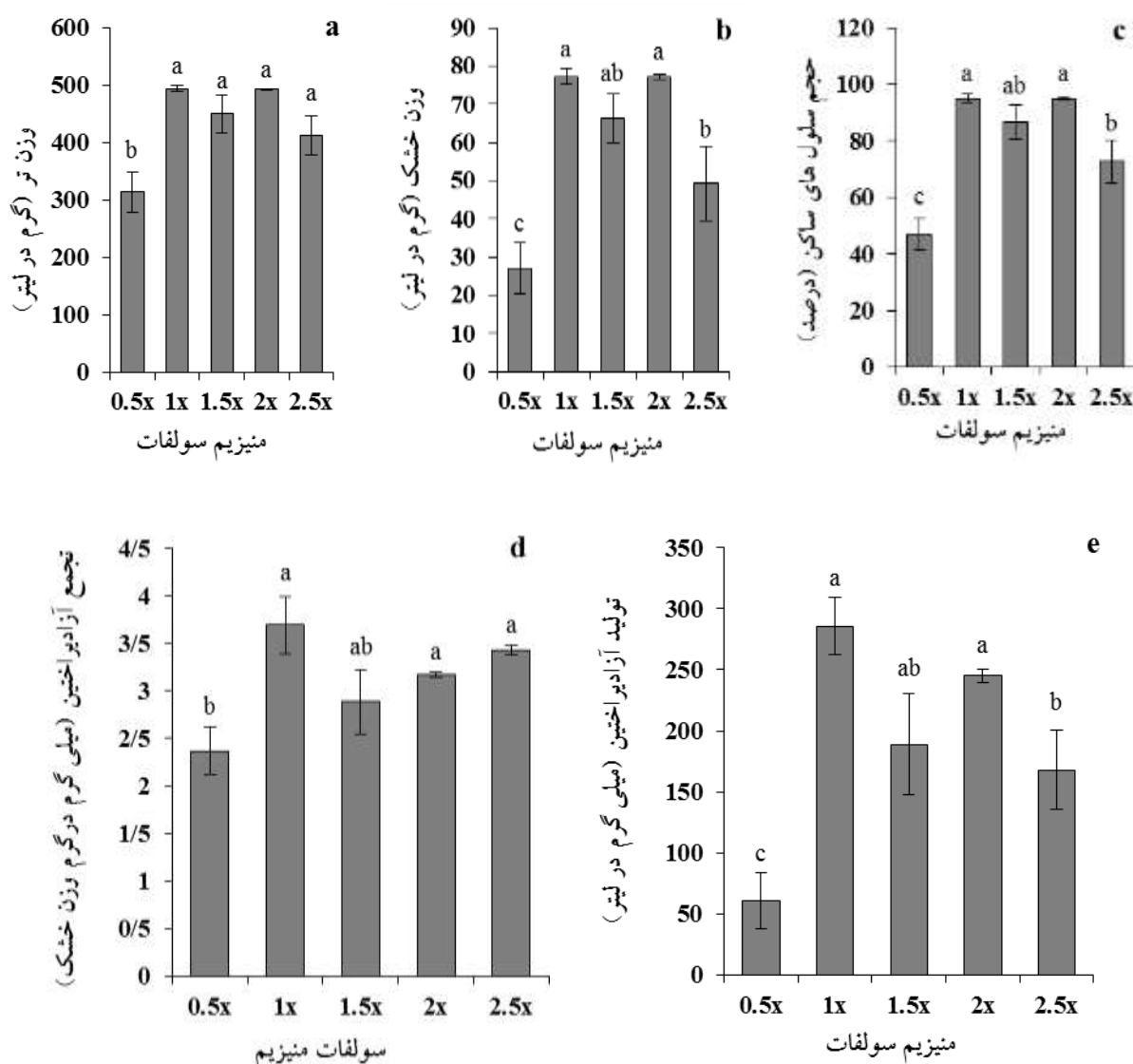
غلظت‌های مختلف منیزیم سولفات بر رشد سلول و تولید آزادیراختین در سلول‌های چریش را نشان می‌دهد. نتایج آنالیز واریانس نشان داد که غلظت‌های مختلف منیزیم سولفات تأثیر معنی‌داری ($P < 0.01$) بر وزن تر و وزن خشک سلول‌ها، حجم سلول‌های ساکن، تجمع آزادیراختین و تولید آزادیراختین دارند (جدول ۵). افزودن غلظت $1x$ منیزیم سولفات به محیط‌کشت باعث رشد سلول‌ها و افزایش وزن تر سلول‌ها از $313/03$ گرم در لیتر به $493/02$ گرم در لیتر شده و موجب افزایش $57/50$ درصدی وزن تر سلول نسبت به کاربرد غلظت $0/5x$ شده بود (شکل ۵ a). بالاترین مقادیر وزن تر سلول‌ها با میانگین $493/02$ ، $449/63$ ، $491/92$ و $411/07$ گرم در لیتر به ترتیب با

کاربرد غلظت‌های $1x$ ، $0/5x$ ، $2x$ و $2/5x$ منیزیم سولفات حاصل گردید. استفاده از غلظت‌های $1x$ ، $0/5x$ و $2x$ سولفات منیزیم منجر به افزایش وزن خشک سلول‌ها نسبت به غلظت‌های $0/5x$ و $2/5x$ شده بود. با کاربرد غلظت‌های $1x$ ، $0/5x$ و $2x$ منیزیم سولفات وزن خشک سلول‌ها به ترتیب $77/27$ ، $66/22$ و $77/24$ گرم در لیتر بود (شکل ۵ b). بیشترین مقادیر حجم سلول‌های ساکن با میانگین $94/93$ ، $86/76$ و $94/96$ درصد به ترتیب در محیط‌های کشت حاوی غلظت‌های $1x$ ، $0/5x$ و $2x$ منیزیم سولفات مشاهده گردید که نسبت به غلظت‌های $0/5x$ و $2/5x$ افزایش قابل ملاحظه‌ای داشتند (شکل ۵ c). بالاترین مقادیر تجمع آزادیراختین با میانگین $3/69$ ، $3/17$ و $3/43$ میلی‌گرم در گرم وزن خشک در غلظت‌های $1x$ ، $2x$ و $2/5x$ منیزیم سولفات حاصل گردید که نسبت به غلظت $0/5x$ اختلاف معنی‌داری داشتند. با کاربرد غلظت $1x$ منیزیم سولفات مقدار تجمع آزادیراختین نسبت به غلظت‌های $0/5x$ به ترتیب $55/91$ درصد افزایش داشت (شکل ۵ d). بیشترین مقادیر تولید آزادیراختین ($285/65$ و $245/08$ میلی‌گرم در لیتر) با کاربرد غلظت‌های $1x$ و $2x$ منیزیم سولفات به دست آمد. با کاربرد غلظت $1x$ منیزیم سولفات مقدار تولید آزادیراختین نسبت به تیمارهای $0/5x$ ، $1/5x$ و $2/5x$ به ترتیب $4/72$ ، $1/51$ و $1/70$ برابر و با کاربرد غلظت $2x$ منیزیم سولفات مقدار تولید آزادیراختین به ترتیب $4/04$ ، $1/3$ و $1/46$ برابر افزایش یافته بود (شکل ۵ e). مطالعات اندکی روی تأثیر منیزیم سولفات روی رشد و تولید متابولیت‌های ثانویه گیاهان صورت گرفته است. در مطالعه انجام گرفته بر تأثیر غلظت‌های مختلف منیزیم سولفات بر رشد و تولید متابولیت‌های ریشه موین گیاه *Atropa belladonna* L. مشخص شد که بیشترین مقدار تولید بیوماس در محیط‌کشت حاوی 500 میلی‌گرم در لیتر منیزیم سولفات حاصل شود. در این مطالعه بیشترین مقدار تولید هیوسامین در محیط‌کشت حاوی 125 میلی‌گرم در لیتر منیزیم سولفات و بیشترین مقدار اسکوپولامین در محیط‌کشت حاوی 1000 میلی‌گرم در لیتر منیزیم سولفات حاصل شد (Hank et al., 2003). در مطالعه

جدول ۵- تجزیه واریانس تأثیر غلظت‌های مختلف منیزیم سولفات بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

میانگین مربعات					درجه آزادی	منابع تغییر
تولید	تجمع	حجم سلول‌های ساکن	وزن خشک سلول‌ها	وزن تر سلول‌ها		
آزادیراختین	آزادیراختین	ساکن	سلول‌ها	وزن تر سلول‌ها	۴	سولفات منیزیم
۱۸۸۲۴/۵۱**	۰/۵۵۹*	۱۲۲۱/۲۹**	۱۳۷۶/۵۹**	۱۶۶۶۱/۷۷**	۱۰	خطا
۱۴۴۹/۵۳۳	۰/۱۶۱	۷۶/۰۵۰	۱۱۰/۷۰۶	۲۱۲۹/۱۷۴		ضریب تغییرات (%)
۲۰/۶۲	۱۳/۱۹	۱۰/۹۹	۱۷/۷۱	۱۰/۶۹		

** معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد، * معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد



شکل ۵- تأثیر غلظت‌های مختلف منیزیم سولفات بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

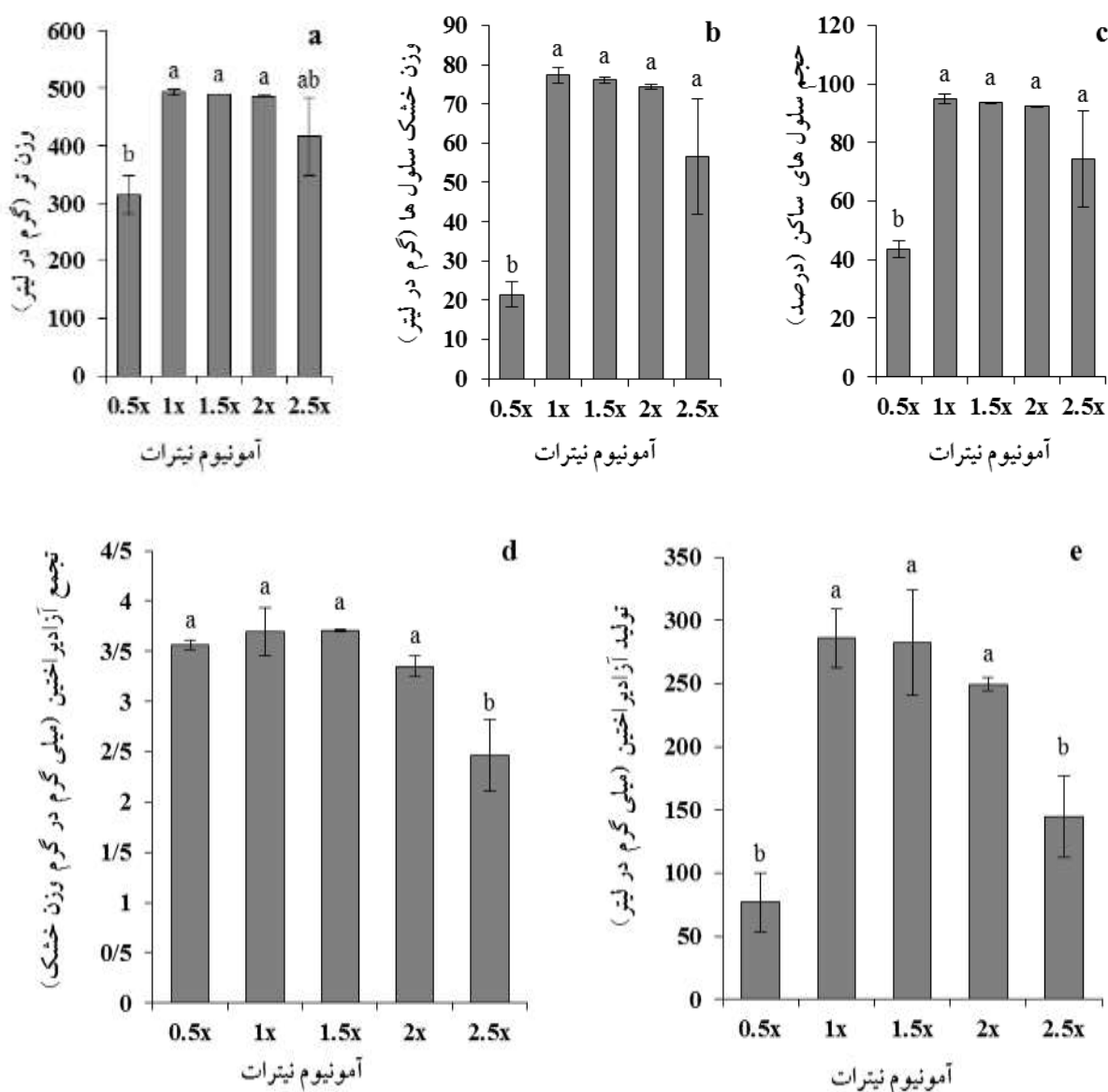
شد که بیشترین مقدار سیکوریک اسید (۳۰/۵۵ میلی‌گرم در گرم وزن خشک) با کاربرد ۱۶۰۰ میلی‌گرم در لیتر منیزیم

تأثیر غلظت‌های منیزیم سولفات روی رشد و تجمع سیکوریک اسید در کشت ریشه موین *Echinacea purpurea* L. مشخص

جدول ۶- تجزیه واریانس تأثیر غلظت‌های مختلف آمونیوم نیترات بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

میانگین مربعات					درجه آزادی	منابع تغییر
تولید	تجمع	حجم سلول‌های ساکن	وزن خشک سلول‌ها	وزن تر سلول‌ها		
آزادیراختین	آزادیراختین	ساکن	سلول‌ها	تر سلول‌ها	۴	غلظت نیترات آمونیوم
۲۵۸۵۸/۹۵**	۰/۸۱۰**	۱۴۴۲/۵۰**	۱۶۹۰/۷۱**	۱۷۸۵۷/۶۱**	۱۰	خطا
۱۹۷۴/۷۸۶	۰/۲۱۲	۱۶۵/۰۲۸	۱۳۷/۵۸۲	۳۴۴۰/۳۴		ضریب تغییرات (%)
۲۱/۲۵	۱۰/۳۷	۱۶/۱۱	۱۹/۱۹	۱۳/۳۳		

** معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد



شکل ۶- تأثیر غلظت‌های مختلف آمونیوم نیترات بر شاخص‌های اندازه‌گیری شده در کشت سوسپانسیون سلولی چریش

تأثیر غلظت‌های مختلف نیترات آمونیوم: با مطالعه تأثیر

سولفات حاصل می‌شود (Abdoli et al., 2013).

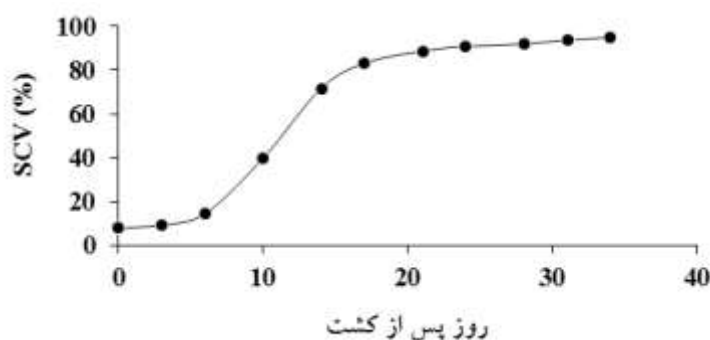
غلظت‌های مختلف نیترات آمونیوم بر کشت سوسپانسیون سلولی چریش مشخص گردید که وزن تر و خشک سلول، حجم سلول‌های ساکن و تجمع و تولید آزادیراختین تحت تأثیر آن قرار می‌گیرند (جدول ۶). براساس نتایج، کاربرد غلظت‌های بالاتر از ۰/۵x نیترات آمونیوم باعث افزایش رشد سلول‌ها شده بود. بیشترین مقادیر وزن تر، خشک و حجم سلول‌های ساکن در محیط‌های کشت حاوی غلظت‌های ۱x، ۰/۵x و ۲x نیترات آمونیوم حاصل گردید (شکل ۶ a و c). از بین غلظت‌های مختلف نیترات آمونیوم موجود در محیط کشت استفاده از غلظت‌های ۰/۵x، ۱x، ۲x و ۳x بیشترین مقادیر تجمع آزادیراختین را به دست داده بودند. در این غلظت‌ها مقدار تجمع آزادیراختین به ترتیب ۳/۵۶، ۳/۶۹، ۳/۷۱ و ۳/۳۵ میلی گرم در گرم وزن خشک بود که که نسبت به غلظت ۲/۵x به ترتیب ۴۴/۷۱، ۵۰، ۵۰/۸۱ و ۳۶/۱۸ درصد افزایش یافته بودند (شکل ۶ d). با بررسی تأثیر غلظت‌های مختلف نیترات آمونیوم بر تولید آزادیراختین مشخص گردید که بالاترین مقادیر تولید آزادیراختین با میانگین ۲۸۵/۶۵، ۲۸۱/۹۱ و ۲۴۹/۳۶ میلی گرم در لیتر در محیط‌های کشت حاوی غلظت‌های ۱x، ۰/۵x و ۲x نیترات آمونیوم حاصل می‌شود که نسبت به غلظت ۰/۵x به طور معنی داری افزایش یافته بودند اما با اضافه کردن غلظت ۲/۵x نیترات آمونیوم مقدار تولید آزادیراختین کاهش یافت (شکل ۶ e). نیترات آمونیوم یکی از مهمترین ترکیبات آلی بوده و به عنوان منابع نیتروژن در بسیاری از فرآیندهای ضروری جهت تولید متابولیت‌های ثانویه و تولید آنتی اکسیدان‌ها استفاده می‌شود (Shehata et al., 2014). مطالعات نشان می‌دهد که ساختار محیط کشت MS حاوی مقادیر بالای نیتروژن به فرم آمونیوم و نیترات اهمیت زیادی در تقسیم سلولی، تشکیل کالوس و زنده مانگی گیاه دارد (Al-Turki et al., 2010). آمونیوم به راحتی در بافت تجمع می‌یابد و اگر به سرعت متابولیزه نشود بسیار سمی می‌گردد. هنگامی که غلظت آمونیوم در محیط کم است اکثر آمونیوم انباشته شده توسط سلول‌ها متابولیزه می‌شود. در حالیکه در صورت بالا بودن غلظت آمونیوم تنها مقدار کمی از آن متابولیزه می‌گردد

(Bensaddek et al., 2001). در این مطالعه اگر چه بین غلظت‌های ۰/۵x، ۱x، ۲x و ۳x اختلاف آماری معنی داری وجود نداشت اما بیشترین مقدار تجمع آزادیراختین در غلظت ۱x نیترات آمونیوم به دست آمد. استفاده از نیترات آمونیوم باعث افزایش سطوح پلی آمین‌ها می‌شود که به عنوان پیش ماده متابولیت‌های ثانویه عمل می‌کند (Chen et al., 2011). افزایش اسکلت‌های کربن برای آسمیلاسیون آمونیوم ممکن است فعالیت‌های مسیر شیکمیک اسید را تحریک کرده و به نوبه خود تولید متابولیت‌های ثانویه گیاهی را افزایش دهد (Fan et al., 1998). در مطالعه انجام گرفته روی کشت سوسپانسیون سلولی *Panax quinquefolium* مشخص شد که غلظت‌های پایین نیترات آمونیوم باعث بیشترین تجمع جنسینوزید می‌شود؛ در حالیکه غلظت‌های بالا موجب کاهش تجمع فنول‌ها می‌گردد (Zhong and Wang, 1998). مطالعات انجام گرفته در *Vitis vinifera* نشان داد که بیشترین مقدار بیوماس، فنول و رسوراترول در محیط کشت حاوی ۵۰۰ میلی گرم در لیتر نیترات آمونیوم حاصل می‌شود (Sae-Lee et al., 2014).

منحنی رشد کشت سوسپانسیون سلولی: منحنی رشد کشت سوسپانسیون سلولی چریش در محیط کشت MS حاوی ۱ میلی گرم در لیتر پیکلام و ۲ میلی گرم در لیتر کیتین با تراکم اولیه $10^5 \times 2/6$ سلول در میلی لیتر در شکل ۷ نشان داده شده است. براساس این منحنی مرحله اول مرحله تأخیری به مدت ۳ روز است که در آن سلول‌ها به محیط جدید سازگار می‌شوند. سپس سلول‌ها وارد مرحله رشد نمایی شده و تا روز ششم ادامه می‌یابد. پس از آن سلول‌ها وارد مرحله رشد خطی شده و تا روز چهاردهم ادامه می‌یابد. پس از ۱۴ روز، سلول‌ها وارد مرحله کاهش رشد شده و تا روز بیست و چهارم آن را ادامه می‌دهند و در نهایت سلول‌ها وارد مرحله مرگ می‌شوند.

نتیجه گیری

در این مطالعه تأثیر غلظت‌های مختلف ساکارز و عناصر درشت مغذی محیط کشت MS از جمله کلسیم کلرید، مونوپتاسیم فسفات، پتاسیم نیترات، منیزیم سولفات و آمونیوم



شکل ۷- کشت سوسپانسیون بسته رشد چربش در محیط کشت MS حاوی ۱ میلی گرم در لیتر پیکلرام و ۲ میلی گرم در لیتر کیتین

۲/۵x نیترات آمونیوم به دست آمد. بیشترین مقدار تجمع آزادپراختین با کاربرد ۲، ۳ و ۴ درصد ساکارز، ۰/۵x، ۱x و ۱/۵x کلسیم کلرید، ۱x، ۱/۵x، ۲x و ۲/۵x مونوپتاسیم فسفات، ۰/۵x، ۱x و ۱/۵x پتاسیم نیترات، ۱x، ۲x و ۲/۵x منیزیم سولفات و ۱x، ۱/۵x، ۲x و ۲/۵x نیترات آمونیوم مشاهده گردید. بیشترین مقدار تولید آزادپراختین نیز با کاربرد ۳ درصد ساکارز، ۱x و ۱/۵x کلسیم کلرید، ۱x و ۱/۵x مونوپتاسیم فسفات، ۱x و ۱/۵x پتاسیم نیترات، ۱x و ۲x منیزیم سولفات و ۱x، ۱/۵x و ۲x نیترات آمونیوم حاصل شد.

تشکر و قدردانی

نویسندگان کمال تشکر را از دانشگاه بین المللی امام خمینی (ره) برای حمایت مالی و دکتر جعفر احمدی برای حمایت تکنیکی را دارند.

نیترات بر رشد سوسپانسیون سلولی و تولید آزادپراختین مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که کاربرد غلظت های مختلف این تیمارها تأثیر معنی داری روی وزن تر و خشک سلول ها، حجم سلول های ساکن، تجمع و تولید آزادپراختین دارند. در این مطالعه حداکثر مقدار وزن تر سلول ها با کاربرد ۳ و ۴ درصد ساکارز، ۱x، ۱/۵x و ۲x کلسیم کلرید، ۱x، ۱/۵x، ۲x و ۲/۵x مونوپتاسیم فسفات، ۰/۵x، ۱x و ۱/۵x پتاسیم نیترات، ۱x، ۱/۵x، ۲x و ۲/۵x منیزیم سولفات و ۱x، ۱/۵x و ۲x نیترات آمونیوم به دست آمد. بیشترین مقدار وزن تر سلول ها با کاربرد ۳ درصد ساکارز، ۱x، ۱/۵x و ۲x کلسیم کلرید، ۱x، ۱/۵x، ۲x و ۲/۵x مونوپتاسیم فسفات، ۰/۵x، ۱x و ۱/۵x پتاسیم نیترات، ۱x و ۲x منیزیم سولفات و ۱x، ۱/۵x و ۲x نیترات آمونیوم حاصل شد. بالاترین حجم سلول های با کاربرد ۳، ۴ و ۵ درصد ساکارز، ۱x، ۱/۵x و ۲x کلسیم کلرید، ۱x، ۱/۵x، ۲x و ۲/۵x مونوپتاسیم فسفات، ۰/۵x، ۱x و ۱/۵x پتاسیم نیترات، ۱x و ۲x منیزیم سولفات و ۱x، ۱/۵x و ۲x

منابع

- Abdoli, M., Moieni, A. and Naghdi Badi, H. (2013) Influence of KNO_3 , $CaCl_2$ and $MgSO_4$ concentrations on growth and cichoric acid accumulation in hairy root culture of purple cone flower (*Echinacea purpurea* L.). Journal of Medicinal Plants 12: 75-84.
- Ajungla, L., Patil, P., Barmukh, R. and Nikam, T. (2009) Influence of biotic and abiotic elicitors on accumulation of hyoscyamine and scopolamine in root cultures of *Datura metel* L. Indian Journal of Biotechnology 8: 317-322.
- Al-Turki, S., Shahba, M. A. and Stushnoff, C. (2010) Diversity of antioxidant properties and phenolic content of date palm (*Phoenix dactylifera* L.) fruits as affected by cultivar and location. Journal of Food, Agriculture and Environment 8: 253-260.
- Aldaej, M. I., Alturki, S. M., Shehata, W. F. and Ghazzawy, H. S. (2014) Effect of potassium nitrate on antioxidants production of date palm (*Phoenix dactylifera* L.) in vitro. Pakistan Journal of Biological Sciences 17: 1209-1218.
- Arikat, N. A., Jawad, F. M., Karam, N. S. and Shibl, R. A. (2004) Micropropagation and accumulation of essential oils in wild sage (*Salvia fruticosa* Mill.). Scientia Horticulturae 100: 193-202.

- Baldi, A., Singh, D. and Dixit, V. K. (2008) Dual elicitation for improved production of withaferin A by cell suspension cultures of *Withania somnifera*. *Applied Biochemistry and Biotechnology* 151: 556.
- Bensaddek, L., Gillet, F., Saucedo, J. E. N. and Fliniaux, M. A. (2001) The effect of nitrate and ammonium concentrations on growth and alkaloid accumulation of *Atropa belladonna* hairy roots. *Journal of Biotechnology* 85: 35-40.
- Chen, L., Liu, Q. Q., Gai, J. Y., Zhu, Y. L., Yang, L. F. and Wang, C. (2011) Effects of nitrogen forms on the growth and polyamine contents in developing seeds of vegetable soybean. *Journal of Plant Nutrition* 34: 504-521.
- Dawkar, V. V., Barage, S. H., Barbole, R. S., Fatangare, A., Grimalt, S., Halder, S., Heckel, D. G., Gupta, V. S., Thulasiram, H. V., Svatos, A. and Giri, A. P. (2019) Azadirachtin a from *Azadirachta indica* impacts multiple biological targets in cotton bollworm *Helicoverpa armigera*. *ACS Omega* 4: 9531-9541.
- Deng, Y. X., Cao, M., Shi, D. X., Yin, Z. Q., Jia, R. Y., Xu, J., Wang, C. L. C., Liang, X. X., He, C. L., Yang, Z. R. and Zhao, J. (2013) Toxicological evaluation of neem (*Azadirachta indica*) oil: Acute and subacute toxicity. *Environmental Toxicology and Pharmacology* 35: 240-246.
- Do, C. B. and Cormier, F. (1990) Accumulation of anthocyanins enhanced by a high osmotic potential in grape (*Vitis vinifera* L.) cell suspensions. *Plant Cell Reports* 9: 143-146.
- Duarte, J. P., Redaelli, L. R., Jahnke, S. M. and Trapp, S. (2019) Effect of *Azadirachta indica* (Sapindales: Meliaceae) oil on *Spodoptera frugiperda* (Lepidoptera: Noctuidae) larvae and adults. *Florida Entomologist* 102: 408-412.
- Fan, Y., Wang, Y., Tan, R. and Zhang, Z. (1998) Seasonal and sexual variety of Ginkgo flavonol glycosides in the leaves of *Ginkgo biloba* L. *Journal of Traditional Chinese Medicine* 23: 267-269.
- Farjaminezhad, R., Zare, N., Zakaria, R. A. and Farjaminezhad, M. (2013) Establishment and optimization of cell growth in suspension culture of *Papaver bracteatum*: a biotechnology approach for thebaine production. *Turkish Journal of Biology* 37: 689-697.
- Gallego, A., Bonfill, M., Cusido, R. M., Pastor, M., Palazon, J. and Moyano, E. (2015) Assessing factors that affect the growth of *Corylus avellana* cell suspension cultures: a statistical approach. *In Vitro Cellular and Developmental Biology - Plant* 51: 530-538.
- Victor, M. L. V. and Neftali, O. A. (2006) Plant cell culture protocols. In: *Growth Measurements* (eds. Godoy-Hernandez, G. and Vazquez-Flota, F. A.) Pp. 51-58. Springer.
- Hank, H., Laszlo, I., Balvanyos, I., Toth, E., Kursinszki, L., Kovacs, G., and Szoke, E. (2003) Effect of magnesium on the growth and alkaloid production of hairy root cultures. *Acta Horticulturae* 597: 271-274.
- Kahrizi, D., Ghari, S., Ghaheri, M., Fallah, F., Ghorbani, T., Beheshti, A. A. A., Kazemi, E. and Ansarypour, Z. (2017) Effect of KH_2PO_4 on gene expression, morphological and biochemical characteristics of *Stevia rebaudiana* Bertoni under *in vitro* conditions. *Cellular and Molecular Biology* 63: 107-111.
- Kawana, Y. and Sasamoto, H. (2008) Stimulation effects of salts on growth in suspension culture of a mangrove plant, *Sonneratia alba*, compared with another mangrove, *Bruguiera sexangula* and non-mangrove tobacco BY-2 cells. *Plant Biotechnology* 25: 151-155.
- Kim, D. J. and Chang, H. N. (1990) Enhanced shikonin production from *Lithospermum erythrorhizon* by in situ extraction and calcium alginate immobilization. *Biotechnology and Bioengineering* 36: 460-466.
- Monfort, L. E. F., Bertolucci, S. K. V., Lima, A. F., de Carvalho, A. A., Mohammed, A., Blank, A. F. and Pinto, J. E. B. P. (2018) Effects of plant growth regulators, different culture media and strength MS on production of volatile fraction composition in shoot cultures of *Ocimum basilicum*. *Industrial Crops and Products* 116: 231-239.
- Mukherjee, S. K., Rathinasabapathi, B. and Gupta, N. (1991) Low sugar and osmotic requirements for shoot regeneration from leaf pieces of *Solanum melongena* L. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture* 25: 13-16.
- Murashige, T. and Skoog, F. (1962) A revised medium for rapid growth and bio assays with tobacco tissue cultures. *Physiologia Plantarum* 15: 473-497.
- Murthy, H. N., Lee, E. J. and Paek, K. Y. (2014) Production of secondary metabolites from cell and organ cultures: strategies and approaches for biomass improvement and metabolite accumulation. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture (PCTOC)* 118: 1-16.
- Nagella, P., chung, I. M. and Murthy, H. N. (2011) In vitro production of gymnemic acid from cell suspension cultures of *Gymnema sylvestre* R. Br. *Engineering in Life Sciences* 11: 537-540.
- Naik, P. M., Manohar, S. H., Praveen, N. and Murthy, H. N. (2010) Effects of sucrose and pH levels on in vitro shoot regeneration from leaf explants of *Bacopa monnieri* and accumulation of bacoside A in regenerated shoots. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture (PCTOC)* 100: 235-239.
- Nitzsche, A., Tokalov, S. V., Gutzeit, H. O. and Ludwig-Müller, J. (2004) Chemical and biological characterization of cinnamic acid derivatives from cell cultures of lavender (*Lavandula officinalis*) induced by stress and jasmonic acid. *Journal of Agricultural and Food Chemistry* 52: 2915-2923.
- Padalia, R. C., Verma, R. S., Chauhan, A. and Chanotiya, C. S. (2013) Changes in aroma profiles of 11 Indian *Ocimum taxa* during plant ontogeny. *Acta Physiologiae Plantarum* 35: 2567-2587.

- Park, Y. G., Kim, S. J., Kang, Y. M., Jung, H.Y., Prasad, D. T., Kim, S. W., Chung, Y. G. and Choi, M. S. (2004) Production of ginkgolides and bilobalide from optimized the *Ginkgo biloba* cell culture. *Biotechnology and Bioprocess Engineering* 9: 41-46.
- Passos, M. d. S., Carvalho, A. R. d., Boeno, S. I., Virgens, L. d. L. G. d., Calixto, S. D., Ventura, T. L. B., Lassounskaia, E., Braz-Filho, R. and Vieira, I. J. C. (2019) Terpenoids isolated from *Azadirachta indica* roots and biological activities. *Revista Brasileira de Farmacognosia* 29: 40-45.
- Pitta-Alvarez, S. I., Spollansky, T. C. and Giuliatti, A. M. (2000) The influence of different biotic and abiotic elicitors on the production and profile of tropane alkaloids in hairy root cultures of *Brugmansia candida*. *Enzyme and Microbial Technology* 26: 252-258.
- Praveen, N. and Murthy, H. N. (2012) Synthesis of withanolide A depends on carbon source and medium pH in hairy root cultures of *Withania somnifera*. *Industrial Crops and Products* 35: 241-243.
- Rafiq, M. and Dahot, M. U. (2010) Callus and azadirachtin related limonoids production through in vitro culture of neem (*Azadirachta indica* A. Juss). *African Journal of Biotechnology* 9: 449-453.
- Ramachandra Rao, S. and Ravishankar, G. A. (2002) Plant cell cultures: Chemical factories of secondary metabolites. *Biotechnology Advances* 20: 101-153.
- Sae-Lee, N., Kerdchoeuen, O. and Laohakunjit, N. (2014) Enhancement of phenolics, resveratrol and antioxidant activity by nitrogen enrichment in cell suspension culture of *Vitis vinifera*. *Molecules* 9: 7901-7912.
- Shanjani, P. S. (2003) Nitrogen effect on callus induction and plant regeneration of *Juniperus excelsa*. *International Journal of Agriculture and Biology* 5: 419-422.
- Shehata, W. F., Aldaej, M. I., Alturki, S. M. and Ghazzawy, H. S. (2014) Effect of ammonium nitrate on antioxidants production of date palm (*Phoenix dactylifera* L.) in vitro. *Biotechnology* 13: 116-125.
- Shirin, F., Parihar, N. S. and Shah, S. N. (2015) Effect of nutrient media and KNO₃ on *in vitro* plant regeneration in *Saraca asoca* (Roxb.) Willd. *American Journal of Plant Sciences* 6: 3282.
- Siddiqui, Z. H. and Mujib, A. (2012) Accumulation of vincristine in calcium chloride elicited *Catharanthus roseus* cultures. *The Natural Products Journal* 2: 307-315.
- Sivakumar, G., Yu, K. W. and Paek, K. Y. (2005) Production of biomass and ginsenosides from adventitious roots of *Panax ginseng* in bioreactor cultures. *Engineering in Life Sciences* 5: 333-342.
- Srivastava, S. and Srivastava, A. K. (2012) Statistical medium optimization for enhanced azadirachtin production in hairy root culture of *Azadirachta indica*. *In Vitro Cellular and Developmental Biology Plant* 48: 73-84.
- Su, W. W., Hwang, W. I., Kim, S. Y. and Sagawa, Y. (1997) Induction of somatic embryogenesis in *Azadirachta indica*. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture* 50: 91-95.
- Sujanya, S., Poornasri Devi, B. and Sai, I. (2008) In vitro production of azadirachtin from cell suspension cultures of *Azadirachta indica*. *Journal of Biosciences* 33: 113-120.
- Tabone, T., Felker, P., Bingham, R., Reyes, I. and Loughrey, S. (1986) Techniques in the shoot multiplication of the leguminous tree *Prosopis alba* clone B2V50. *Forest Ecology and Management* 16: 191-200.
- Tavares, A., Kanashiro, S., Ribeiro, R., Goncalves, A. and Jocys, T. (2013) Effect of phosphorus on in vitro growth and development of bromeliad *Aechmea blanchetiana*. Paper presented at: VIII International Symposium on In Vitro Culture and Horticultural Breeding 1083.
- Verpoorte, R., Contin, A. and Memelink, J. (2002) Biotechnology for the production of plant secondary metabolites. *Phytochemistry Reviews* 1: 13-25.
- Vinterhalter, B., Ninkovic, S., Zdravkovic-Korac, S., Subotic, A. and Vinterhalter, D. (2007) Effect of nitrogen salts on the growth of *Ceratonia siliqua* L. shoot cultures. *Archives of Biological Sciences* 59: 217-222.
- Zhong, J. J. (2001) Biochemical engineering of the production of plant-specific secondary metabolites by cell suspension cultures. In: *Plant Cells* (eds. Zhong, J. J., Byun, S. Y., Cho, G. H., Choi, J. W., Haigh, J. R., Honda, H., James, E., Kijne, J. W., Kim, D. I., Kobayashi, T., Lee, J. M., Kino-oka, M., Linden, J. C., Liu, C., Memelink, J., Mirjalili, N., Nagatome, H., Taya, M., Phisaphalong, M., Van Der Heijden, R. and Verpoorte, R.) Pp. 1-26. Heidelberg: Springer Berlin Heidelberg, Berlin.
- Zhong, J. J. and Wang, S. J. (1998) Effects of nitrogen source on the production of ginseng saponin and polysaccharide by cell cultures of *Panax quinquefolium*. *Process Biochemistry* 33: 671-675.

The effect of medium compounds on growth and azadirachtin production in cell suspension culture of neem (*Azadirachta indica*)

Reza Farjaminezhad and Ghasem-ali Garoosi*

Department of Biotechnology, Faculty of Agriculture and Natural Resources, Imam Khomeini International University, Qazvin, Iran

(Received: 02/03/2019, Accepted: 18/09/2019)

Abstract

Azadirachtin is an important secondary metabolite of neem which is used as a natural biopesticide. In this study the effect of different concentrations of sucrose (1, 2, 3, 4 and 5%), calcium chloride, monopotassium phosphate, potassium nitrate, magnesium sulfate and ammonium nitrate (0.5x, 1x, 1.5x, 2x and 2.5x concentrations of MS base medium) on neem cell suspension growth and azadirachtin production was investigated. Although there were no significant difference between some of the treatment in terms of studied indices, the highest amount of fresh and dry cells weight were obtained by using 3% sucrose, 1x calcium chloride, 1x magnesium sulfate and 1x ammonium nitrate (493.02 and 77.27 g/L), 2.5x monopotassium phosphate (500.97 and 80.77 g/L) and 0.5x potassium nitrate (495.01 and 78.41 g/L). The highest settled cell volume was obtained by application of 4% sucrose (59.69%), 1x calcium chloride and 1x ammonium nitrate (94.93%), 2.5x monopotassium phosphate (97.22%), 0.5x potassium nitrate (94.96%) and 2x magnesium sulfate (94.96%). Maximum amount of azadirachtin accumulation observed by using 4% sucrose (3.72 mg/g DW), 0.5x calcium chloride (3.80 mg/g DW), 0.5x monopotassium phosphate (3.73 mg/g DW), 1x and 1.5x potassium nitrate (3.69 mg/g DW), 1x magnesium sulfate (3.69 mg/g DW) and 1.5x ammonium nitrate (3.71 mg/g DW). The highest amount of azadirachtin production was 286.65 mg/L obtained in MS basal medium supplemented with 3% sucrose.

Keywords: Azadirachtin, Cell suspension, Macronutrients, Neem, Sucrose

Corresponding author, Email: agaroosi90@yahoo.com