

بررسی نقش مؤثر تنظیم‌کننده‌های رشد در ایجاد کالوس‌های جنین‌زا در ارقام مختلف گلایل

اشکانه کلانتری^۱، پریسا کوباز*^۲، مجید رستمی^۱ محمد فتحی قره بابا^۲

^۱گروه زراعت، دانشکده کشاورزی دانشگاه ملایر، ملایر

^۲گروه فیزیولوژی مولکولی، موسسه تحقیقات پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی ایران، کرج

*نویسنده مسئول: pkobaz@abrii.ac.ir

چکیده

گلایل یکی از گل‌های پیازی زینتی با تنوع رنگ‌های مختلف است که از ارزش اقتصادی بالایی برخوردار می‌باشد. به دلیل تقاضای زیاد استفاده از این گل و زمان طولانی ایجاد پدازه‌های جدید دارای تولید تجاری، ریزازدیادی در محیط درون شیشه به عنوان یکی از روش‌های جایگزین برای تکثیر انبوه مورد توجه قرار گرفته است. به منظور تولید و بلوغ پدازه‌های کشت بافتی آزمایش‌هایی با غلظت‌های مختلف تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی، ساکارز و همچنین برش‌های متفاوت از قسمت‌های مختلف پدازه انجام شد. در این تحقیق از ۵ رقم مختلف گلایل و تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی پیکلورام (۰، ۰، ۲ میلی‌گرم در لیتر برای جنین‌زایی) و ایندول بوتریک اسید (۰، ۲، ۴ و ۴ میلی‌گرم در لیتر برای ریشه‌زایی) استفاده شد. نتایج نشان داد ریزنمونه بالایی استوانه مرکزی در رقم Ovatie بیشترین تولید جنین را داشته است همچنین، جوانه راسی رقم Chemistry در محیط کشت MS همراه با ۴ میلی‌گرم ایندول بوتریک اسید بیشترین ریشه را تولید کرده است. غلظت ۶۰ گرم در لیتر ساکارز در بین ۳ غلظت مورد استفاده (۳۰، ۶۰ و ۹۰ گرم در لیتر) بیشترین میزان افزایش قطر پدازه را سبب شده است.

کلمات کلیدی: ایندول بوتریک اسید، پیکلورام، تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی، ریزازدیادی

مقدمه

گلایل بزرگ‌ترین جنس (*Gladiolus*) از تیره زنبق‌ها (*Iridaceae*) است. این جنس دارای بیشتر از ۲۶۰ گونه است که برخی در درمان بیماری و اغلب به صورت زینتی مورد استفاده قرار می‌گیرند. راحتی کار، مشکلات کمتر نسبت به سایر گیاهان شاخه بریده و پدازه‌ای بودن و تکثیر بسیار خوب، از دلایل محبوبیت گلایل در بازار ایران است که آن را جزء اولین گیاهان پدازه‌ای مورد استفاده زینتی قرار داده است. به دلیل تقاضای زیاد استفاده از این گل و زمان طولانی ایجاد پدازه‌های جدید دارای تولید تجاری، هر ساله از کشورهای اروپایی (به خصوص هلند) پیاز گلایل به کشور وارد می‌شود. ریزازدیادی در محیط درون شیشه به عنوان یک روش جایگزین به جای روش‌های سنتی برای تکثیر رویشی گیاه ایجاد کرده است. این روش سطح تکثیر را چندین برابر افزایش می‌دهد و امکان تولید گیاهان عاری از ویروس و بیماری‌های دیگر را فراهم می‌کند. قطعات جداگشت مختلف از جمله نوک ساقه (Hussain et al., 2001) جوانه‌های راسی (Priyakumari and Sheela, 2005)، قاعده برگ (Prasad and Gupta, 2006) مرستم (Aftab et al., 2008) پدازه و پدازک، قطعاتی از گل‌آذین (Ziv and Lilien-Kipnis, 2000) برای باززایی در شرایط درون شیشه مورد آزمون قرار گرفته است.

هدف نهایی در ریزازدیادی گلایل ایجاد پدازه به‌طور مستقیم از قطعات مختلف جداگشت است. تولید این پدازه‌ها و ذخیره آن‌ها مانند بذر (استفاده در زمان مناسب) می‌تواند مشکلات جابجایی و سازگاری آن‌ها را کمتر کند.

بدین منظور اثر تنظیم‌کننده‌های رشد، غلظت ساکارز و موقعیت فلس بر پنج رقم گلایل تجاری مورد بررسی قرار گرفت.

مواد و روش

در این تحقیق پنج رقم گلایل با نام‌های Chemistry، Invitalie، Maxial، White prosperity و Ovatie کشت شدند. آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی با بررسی ۳ فاکتور رقم، محیط کشت و ریزنمونه با حداقل ۱۵ تکرار صورت گرفت. ابتدا پدازه‌ها کاملاً تمیز شدند، فلس رویی و همچنین ریشه‌های آن‌ها گرفته شد. سپس به مدت ۴۰ ثانیه با الکل ۷۰ درصد، ۳۰ دقیقه با هیپوکلریت سدیم ۵۰ درصد و ۳۰ دقیقه با نانو سیلور ۲/۵ درصد ضد عفونی سطحی شده و بعد از این مراحل سه نوبت آب شویی با آب مقطر استریل به مدت ۵، ۱۰ و ۱۵ دقیقه انجام شد. در آزمایش اول با توجه به منابع موجود، برای جنین زایی محیط کشت MS همراه با غلظت‌های ۱ و ۲ میلی گرم پیکلورام + ۳۰ میلی گرم در لیتر ساکارز + ۷/۵ گرم در لیتر آگار و با PH ۷/۵ تهیه شد و قطعات جدا کشت جوانه راسی، جوانه جانبی و بخش استوانه مرکزی (قاعده‌ای، میانی و بالایی) پدازه به عنوان ریزنمونه استفاده شد. در این آزمایش تعداد کالوس‌های جنین‌زا در هر قطعه جدا کشت، مورد ارزیابی قرار گرفت. در آزمایشی دیگر محیط کشت MS با غلظت‌های مختلف ایندول بوتریک اسید (غلظت‌های ۲ و ۴ میلی گرم در لیتر) برای بررسی تأثیر ریشه‌زایی مورد آزمایش قرار گرفت (محیط کشت MS بدون تنظیم‌کننده رشد در هر دو آزمایش به عنوان شاهد استفاده شد). در آزمایش سوم گیاهچه‌های تولید شده در آزمایشات قبلی به محیط MS با غلظت‌های مختلف ۳۰، ۶۰ و ۹۰ گرم در لیتر ساکارز برای تولید پدازه منتقل شدند. در نهایت پدازه‌ها برای افزایش قطر در بهترین محیط قبلی (۶۰ میلی گرم در لیتر ساکارز) قرار گرفته و افزایش اندازه آن‌ها بررسی شد. تمامی مراحل آزمایش در شرایط استریل و زیر هود در آزمایشگاه کشت بافت انجام شده است و نمونه‌های کشت شده در اتاق رشد (فیتوترون) با دمای ۲۵ درجه، ۱۶ ساعت نور و ۸ ساعت تاریکی قرار گرفتند. و در فواصل زمانی مناسب اقدام به نمونه‌گیری و ثبت نتایج شد.

نتایج و بحث

نتایج تجزیه واریانس نشان داد که تأثیر رقم (پنج)، قطعه جدا کشت (پنج) و محیط (سه) به تنهایی و اثر متقابل دوتایی و سه‌تایی بر تعداد کالوس‌های جنین‌زا در هر قطعه جدا کشت تأثیر معنی‌داری داشت (جدول ۱). با توجه به معنی‌دار بودن اثر متقابل رقم، محیط و قطعه جدا کشت مشخص شد برش راسی استوانه مرکزی در محیط MS همراه با ۲ میلی گرم پیکلورام در رقم Ovatie توانست بیشترین تعداد کالوس جنین‌زا (۴۴ جنین) را ایجاد کند. نتیجه تحقیقات گذشته نشان داده که ۰/۱ میکرومول زآتین به همراه ۰/۲۵ میکرومول بنزیل‌آدنین باعث جنین‌زایی شده است (Rernotti., 1995).

جدول ۱- تجزیه واریانس تأثیر رقم، محیط و قطعه جداگشت بر تولید کالوس جنین زا

میانگین مربعات		درجه آزادی	منابع تغییرات
جنین زایی ماه اول	جنین زایی ماه دوم		
۷۸۶/۵۸۷**	۱۹۱۳/۵۴۸**	۴	رقم
۶۷۳۱/۴۰۷**	۱۱۲۹۴/۶۹۷**	۲	محیط
۱۸۰۹/۲۸۷**	۱۸۸۰/۹۹۱**	۴	برش
۳۴۳/۲۸۱**	۷۰۶/۱۵۸**	۸	رقم* محیط
۴۶۲/۲۹۳**	۴۷۵/۳۸۵**	۱۶	رقم* برش
۵۵۹/۹۰۶**	۶۱۱/۹۶۰**	۸	محیط* برش
۲۰۳/۶۸۷**	۲۴۷/۹۵۰**	۳۲	رقم* محیط*
			برش
۲۲/۹۵۶	۲۵/۸۱۴	۳۷۰	خطا

ns معنی دار نیست ، ** تفاوت معنی دار در سطح ۰/۵، * تفاوت معنی دار در سطح ۰/۱

در آزمایش دوم، نتایج تجزیه واریانس نشان داد که تأثیر رقم (پنج)، قطعه جداگشت (پنج) و محیط (سه) به تنهایی و اثر متقابل دوتایی و سه تایی تأثیر معنی داری بر ریشه زایی در هر قطعه جداگشت دارد (جدول ۲). بررسی قطعات جداگشت در محیط MS با مقادیر مختلف ایندول بوتریک اسید برای ریشه زایی نشان داد قطعه جوانه راسی در محیط MS همراه با ۴ میلی گرم ایندول بوتریک اسید در رقم Chemistry بیشترین تعداد ریشه (۲۰ ریشه) را تولید کرده است. در ماه بعدی رشد ریشه و همچنین تولید برگ (به مقدار کم) از جوانه راسی و قسمت راسی استوانه مرکزی مشاهده شد (شکل ۲). نتایج تحقیقات شاتر نشان داد استفاده از ۰/۲ میلی گرم نفتالین استیک اسید و همچنین ۰/۲۵ و ۰/۵ میلی گرم ایندول استیک اسید در محیط MS باعث ریشه زایی در ماه دوم شده است (Sutter., 1986).

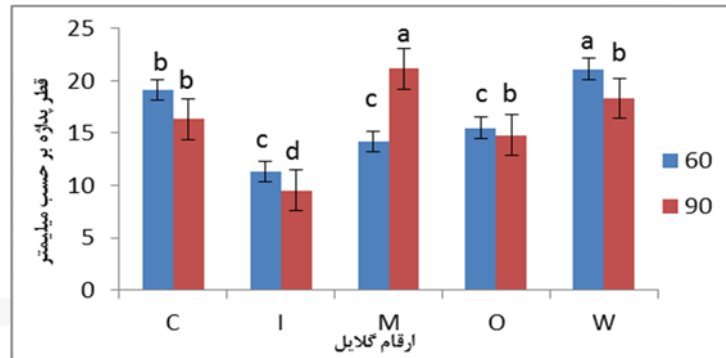
جدول ۲- جدول تجزیه واریانس تأثیر رقم، محیط و قطعه جداگشت بر ریشه زایی

میانگین مربعات		درجه آزادی	منابع تغییرات
ریشه زایی ماه اول	ریشه زایی ماه دوم		
*۲۱/۳۵۳	**۳۶/۲۱۶	۴	رقم
ns۲۱/۹۳۸	*۲۷/۵۰۱	۲	محیط
**۷۶/۳۹۹	**۱۳۲/۴۴۵	۴	برش
*۹/۶۵۸	*۱۲/۳۵۰	۸	رقم* محیط
**۱۲/۴۴۷	**۱۴/۲۶۷	۱۶	رقم* برش
**۱۸/۵۱۵	**۳۳/۰۵۲	۸	محیط* برش
**۱۴/۷۹۶	**۱۹/۹۰۵	۳۲	رقم* محیط* برش
۴/۶۲۷	۵/۸۷۳	۴۴۹	خطا

ns معنی دار نیست ، ** تفاوت معنی دار در سطح ۰/۵، * تفاوت معنی دار در سطح ۰/۱

بررسی تأثیر غلظت ساکارز بر تعداد پدازکها نشان داد بین ارقام مختلف در تولید پدازک تفاوت معنی داری وجود دارد. در همه ارقام به جز رقم Maxial محیط MS با ۶۰ گرم ساکارز بیشترین تعداد پدازه را نسبت به محیط MS با ۹۰ گرم ساکارز تولید نموده است (شکل ۲). لازم به ذکر است قطعات جداگشت اولیه مورد استفاده برای رقم Maxil

جوانه‌های جانبی بودند که در محیط قبلی پیاز تولید کرده بودند و اختلاف حاصله به دلیل قطعه جداگشت اولیه است. در نهایت، در بین ارقام مورد استفاده رقم White prosperity بیشترین قطر پدازک (۲/۱ سانتی‌متر) را در محیط MS با ۶۰ گرم ساکارز ایجاد نموده است (شکل ۱). بررسی‌های انجام شده بر پدازک‌های هیبرید پرنسس لی نشان داد استفاده از محیط MS ۱/۲ همراه ۶۰ گرم بر لیتر ساکارز بزرگ‌ترین پدازک (با قطر ۱/۵ سانتی‌متر) را تولید نموده است (Dharmasena et al., 2011).



شکل ۱- تأثیر غلظت ساکارز بر قطر پدازه ارقام مختلف پس از یک ماه (C= Chemistry - I= Invitalie - M= Maxial- O= Ovatie- W= White prosperity)



شکل ۲- تولید ریشه و برگ در رقم Chemistry (A) و تولید پدازه و افزایش قطر در محیط MS با ۶۰ گرم ساکارز (B)

منابع

- Aftab, F. M. Alam and H. Afrasiab. 2008. In vitro shoot multiplication and callus induction in *Gladiolus hybridus* Hort. Pakistan Journal Botany. 40(2):517-522.
- Dharmasena, P.A.I.U., Karunananda, D.P., and Eswara, J.P. (2011). Effect of Gibberellic Acid (GA3) and Sugar on In Vitro Cormlet Formation, Multiplication and Ex Vitro Sprouting of *Gladiolus hybrida* Variety Princess Lee. Tropical Agricultural Research. 23(1): 1-10.
- Hussain, I., A. Muhammad, H. Rashid, and A. Quraishi. 2001. In vitro multiplication of gladiolus (*Gladiolus crassifolius*). Plant Tissue Culture. 11:121-126.
- Prasad, V.S.S. and Gupta, S.D. 2006. In vitro shoot regeneration of gladiolus in semisolid agar versus liquid cultures with support systems. Plant Cell, Tissu Organ Culture. 87:263-271.
- Priyakumari, I. and V.L. Sheela. 2005. Micropropagation of gladiolus cv. 'Peach Blossom' through enhanced release of axillary buds. Journal Tropical Agriculture. 43(1-2):47- 50.
- Rernotti P.C., (1995). Primary and secondary embryogenesis from cell suspension cultures of *Gladiolus*. Plant Science, 107: 205-214. 2)
- Sutter E.G., (1986). Micropropagation of *Ixia viridifolia* and a *Gladiolus* × *Homoglossum* hybrid. Scientia Horticulturae, 29 (1-2): 181-189.
- Ziv, M. and Lilien-Kipnis, H. 2000. Bud Re-generation from Inflorescence Explants for Rapid Propagation of Geophytes in Vitro. Plant Cell Report, 19, 845-850

Effect of Different Hormones to Produce Embryogenic Calli in Different Gladiolus Cultivar

Ashkaneh Kalantari¹, Parisa Koobaz^{*2} Majid Rostami¹ and Mohammad FathiGharebaba²

¹ Department of Agriculture, MalayerUniversity, Malayer, Iran

² Department of Molecular Physiology, Agricultural Biotechnology Research Institute of Iran, AREEO, Karaj, Iran

*Corresponding Author: pkoobaz@abrii.ac.ir

Abstract

Gladiolus is one of the ornamental bulbous flowers with a variety of different colors and high economic value. *In vitro micropropagation* is considered as one of the alternative methods for mass propagation and create a new corm with commercial production due to high demand and time consuming to produce this flower traditionally. This experiment were done using different concentrations of plant growth regulators, Sucrose concentration and different explants of corm is done to produce and mature tissue culture. Number of embryogenic calli, roots per explant and diameter of cormlet were evaluated. In this study, five varieties of Gladiolus, two Picloram concentration (0, 1 and 2 mg per liter for embryogenesis) and 2 concentrations of indole butyric acid (0, 2 and 4 mg per liter for rooting) were used. The results showed upper part of central cylinder in the Ovatic produced the highest embryogenic callus. The highest number of roots was achieved by apical buds of Chemistry in MS media supplemented by 4 mg indole butyric acid. The last experiment showed that using 60 grams per liter sucrose may evolve the highest corm diameter. **Key words:** Indolyl butyric acid, micropropagation, Picloram, plant growth regulators

