

اثر غلظت‌های مختلف سیتوکینین و جیبرلین بر رشد و تکثیر دو رقم گلابول

کیوان آقائی^۱، پریسا کوباز^{۲*} و سمانه کرزور^۱

۱: گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه زنجان، زنجان

۲: پژوهشگاه بیوتکنولوژی کشاورزی ایران، بخش تحقیقات فیزیولوژی مولکولی

* نویسنده مسئول: پریسا کوباز: parisakoobaz@gmail.com

چکیده

یکی از مشکلات مهم در تکثیر گیاهان زینتی پیازی از جمله گلابول (*Gladiolus grandiflora* L.)، گذراندن دو تا سه دوره زمانی برای بزرگ شدن پدازه‌ها پس از هر دوره رشد است. تعیین بهترین ترکیب هورمونی جهت افزایش رشد پدازه‌ها از چالش‌های مهم در رشد و تکثیر گلابول محسوب می‌شود. به همین منظور اثر سه غلظت صفر (شاهد)، ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌گرم برلیتر اسید جیبرلیک (GA3) و صفر (شاهد)، ۵۰ و ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر بنزیل‌آمینوپورین (BAP) بر برخی خصوصیات رشد و تکثیر دو رقم گلابول سفید (white prosperity) و قرمز (Red) مورد بررسی قرار گرفت. این پژوهش بصورت فاکتوریل و در قالب طرح کاملاً تصادفی با پنج تکرار انجام شد. ابتدا پدازه‌ها در غلظت‌های مختلف هورمونی فوق پیش‌تیمار شدند و سپس در خاک مناسب و در گلدان‌های پلاستیکی کشت شده و در گلخانه با شرایط نوری و دمایی استاندارد قرار داده شدند و به صورت منظم آبیاری شدند. سپس در بازه‌های زمانی ۱۵ و ۳۰ روز پس از کشت از بخش‌های مختلف گیاهان نمونه برداری شد و صفات مورد نظر اندازه‌گیری شدند. با توجه به نتایج: بیشترین مقادیر مربوط به طول برگ، وزن پدازه و تعداد ریشه در تیمار با غلظت ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر GA3 فاقد BAP در هر دو رقم مشاهده شد. بیشترین تعداد برگ در تیمار ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر BAP بدون GA3 در رقم سفید مشاهده شد. حداکثر تعداد پدازه نیز در تیمار ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر BAP بدون GA3 در هر دو رقم مشاهده گردید. بطور کلی جهت افزایش خصوصیات رشدی در گلابول GA3 و جهت تکثیر آن BAP با غلظت‌های مناسب پیشنهاد می‌شود.

کلمات کلیدی:

اسید جیبرلیک، بنزیل‌آمینوپورین، گلابول، پدازه، گیاهان زینتی، هورمون گیاهی

مقدمه

ایران یکی از خاستگاه‌ها و زادگاه‌های طبیعی گیاهان زینتی از جمله لاله، سنبل، زنبق، سیکلامن و برخی از درختچه‌ها به شمار می‌آید (مظهری، ۱۳۷۸). گلابول (*Gladiolus grandiflorus* L.) گیاهی زینتی با گل‌های زیبا از تیره زنبقیان (*Iridaceae*) است که در

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

ایران پنج گونه گیاه علفی چند ساله خودرو دارد که در بیشتر نقاط ایران در فصل بهار دیده می‌شوند. گونه *G. persicus* انحصاری ایران است و گونه‌های *G. halophilus*، *G. atroviolaceus* و *G. kotschyanus* علاوه بر ایران در آناتولی، عراق، قفقاز و ترکمنستان نیز می‌رویند (مظهری، ۱۳۷۸). گلابول تقاضای همیشگی در بازار گل دارد و استفاده زیاد از این گیاه در ایران و از طرف دیگر محدودیت عرضه این گیاه به دلیل زمان طولانی ایجاد پدازه‌های جدید که ارزش تولید تجاری داشته باشند باعث می‌شود هر ساله از کشورهای اروپایی (به خصوص هلند) مقادیر قابل توجهی پیاز گلابول به کشور وارد شود. براساس گزارش وزارت جهاد و کشاورزی، ۵۸ میلیون پیاز گل و گیاه زیتنی در سال ۹۸ وارد کشور شده است که ۸۰ درصد آن مربوط به گلابول و لیلیوم است (آمارنامه کشاورزی ۱۳۹۹). مهمترین کشورهای تولید کننده گلابول در جهان عبارتند از: ایالات متحده آمریکا، هلند، ایتالیا و فرانسه. گلابول از طریق پدازه یا کورم که یک ساقه زیرزمینی سخت و ضخیم شده است و دارای گره‌های متعدد می‌باشد تکثیر می‌یابد (Memon, et al., 2016). تعداد و اندازه پدازه‌ها در گلابول به عوامل مختلفی از قبیل: اندازه پدازه مادری، فضای کافی برای رشد و نوع رقم بستگی دارد (Bhat and Khan, 2007). با توجه به بالا بودن قیمت پدازه‌های گلابول که هر ساله از کشورهایی مانند هلند وارد می‌شود، بهینه سازی و تولید این پدازه‌ها در کشور می‌تواند از خروج مقادیر زیادی ارز از کشور جلوگیری کند. تاکنون تلاشهایی در کشور در زمینه تکثیر پیاز گیاهان زیتنی صورت گرفته است. تکثیر گیاهان زیتنی لاله و سوسن توسط مرتضایی‌نژاد و خاوری‌نژاد (۱۳۸۲) از طریق کشت بافت و با استفاده از تنظیم کننده رشد اکسین 2-4-D صورت گرفت که در آن از بذر این گیاهان به منظور تولید کالوس استفاده شده است. همچنین در سال ۱۴۰۰ در مطالعه دیگری جهت تکثیر پیاز گیاه زیتنی لیلیوم نشان داده شد که نوع رقم و حذف غنچه می‌تواند میزان تولید پیاز را از نظر وزن و اندازه از ۵۳ تا ۹۳ درصد افزایش دهد (حیدری و همکاران ۱۴۰۰). مجتهدی و همکاران (۱۳۸۹) از غلظت‌های مختلف BAP و NAA جهت سوخک‌زایی در یکی از ارقام دورگه گیاه زیتنی لیلیوم در شرایط کشت بافت استفاده کردند که نشان دادند این تیمارها موجب افزایش تعداد سوخک‌ها در این گیاه می‌شود. همچنین کلانتری و همکاران در سال ۱۳۹۸ اثر تنظیم‌کننده‌های رشد NAA و BAP را بر تکثیر و نیز رفع خواب پدازه در چند رقم گلابول در شرایط کشت بافت مورد بررسی قرار دادند. همچنین اثر کیتین و GA₃ بر تولید کورم در گلابول رقم *Pusa jyotsna* نیز مورد بررسی قرار گرفت (Baskaran, et al., 2009).

کشت و تکثیر گلابول به روش‌های مختلفی صورت می‌گیرد. یکی از این روشها کاشت بذر است که البته موجب از بین رفتن خلوص ژنتیکی ارقام مطلوب و کاهش کیفیت آنها می‌شود (Szczepaniak, et al., 2016). روش دیگر تکثیر گلابول، استفاده از پدازه می‌باشد، که البته به شیوه متداول و مرسوم آن که از طریق تقسیم پدازه مادری یا پدازه‌ها به قطعات کوچکتر حاوی جوانه جانبی صورت می‌گیرد، سرعت تکثیر پایینی دارد. یک پدازه مادری در هر بار بطور معمول یک یا دو پدازه دختری تولید می‌کند که در طول فصل رویشی حداکثر ۲۵ پدازه تولید می‌کند. پدازه‌های تولید شده نیز به سه تا چهار فصل رویشی نیاز دارند تا به اندازه استاندارد برای رشد و جوانه‌زنی برسند (Memon, et al., 2016). بنابراین روش‌های مرسوم تکثیر گلابول وقت‌گیر و هزینه‌بر هستند. به همین دلیل امروزه از روش‌های موثرتری برای تکثیر گلابول و سایر گیاهان زیتنی پیازی استفاده می‌شود. یکی از این روش‌ها استفاده از تنظیم کننده‌های رشد گیاهی است. اثر جیبرلین (GA₃) و سیتوکینین (BA) بر رشد و تکثیر پیازچه‌ها در لیلیوم مورد بررسی قرار گرفته و

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

نشان داده شد که استفاده از این تنظیم کننده‌ها موجب افزایش تعداد و اندازه پیازچه‌ها می‌شود (Tang, et al., 2020). از این رو در این پژوهش، جهت افزایش رشد و تکثیر پدازه‌های دو رقم گلابول از ترکیب‌های هورمونی مختلف تنظیم‌کننده‌های رشد BAP و GA₃ در دو دوره زمانی ۱۵ و ۳۰ روزه استفاده گردید.

مواد و روش‌ها

در این آزمایش که در سال زراعی ۱۴۰۱-۱۴۰۰ در بخش تحقیقات فیزیولوژی مولکولی، پژوهشگاه تحقیقات بیوتکنولوژی ایران (ABRII) انجام شد، از دو رقم گلابول قرمز (*Gladiolus grandiflora cultivar; Red*) و سفید (*Gladiolus grandiflora cultivar; white prosperity*) استفاده شد. ابتدا ۴۵ عدد پدازک رقم قرمز (R) و ۴۵ عدد پدازک رقم سفید (W) در اندازه‌های یکسان با قطر دو سانتی‌متر انتخاب شد. پدازک‌ها حاصل کشت دوم پدازک‌های کشت بافتی حاصل از نتایج بخشی از یک پروژه در پژوهشگاه بیوتکنولوژی کشاورزی ایران (ABRII) بودند. پدازک‌های این ارقام با استفاده از محلول‌های دو هورمون گیاهی جیبرلین GA₃ (غلظت‌های صفر، ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌گرم برلیتر) و سیتوکینین BAP (صفر، ۵۰ و ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر) به مدت ۲۴ ساعت در شیشه‌های مربایی پیش تیمار شدند (Khan, et al., 2013). سپس، پدازک‌های تیمار یافته در گلدان‌های پلاستیکی با ارتفاع ۱۴ و قطر ۱۶ سانتی‌متر که حاوی کوکوپیت، پیت‌ماس و ماسه‌بادی با نسبت‌های ۱:۱:۱ بود، کشت شدند و به اتاق رشد با شرایط نوری ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی و دمای ۲۵ درجه سانتیگراد روز و ۱۸ درجه سانتیگراد شب انتقال یافته و در فواصل زمانی منظم آبیاری شدند. این آزمایش شامل ۱۸ تیمار بود که به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در پنج تکرار انجام شد. در فواصل زمانی ۱۵ و ۳۰ روز بعد از کشت، طول برگ‌ها و قطر طوقه‌ها اندازه‌گیری شد و همچنین تعداد برگ‌ها و جوانه‌ها شمارش شدند. نمونه‌برداری از پدازه‌ها پس از برداشت آن‌ها از گلدان‌ها انجام شد. در این مرحله تعداد، قطر، وزن تر و تعداد ریشه‌های پدازه‌های دختری اندازه‌گیری یا شمارش شدند.

نتایج و بحث

بررسی تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثر هورمون‌های رشد بر کلیه صفات اندازه‌گیری شده در سطح ۱ یا ۵ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). همچنین براساس نتایج این جدول اثر رقم به‌جز در صفت قطر طوقه بر بقیه صفات معنی‌دار بود و اثر زمان نمونه برداری بر صفات تعداد برگ و طول برگ معنی‌دار بود. اثر متقابل هورمون‌های استفاده شده در تمام صفات اندازه‌گیری شده به‌جز قطر طوقه در سطح یک درصد معنی‌دار بود (جدول ۱).

جدول ۱- نتایج تجزیه واریانس صفات مختلف در غلظت‌های مختلف هورمونی در دو رقم گلابول در زمان‌های ۱۵ روزه و ۳۰ روزه

منبع تغییرات	درجه آزادی	طول برگ	قطر طوقه	تعداد جوانه	تعداد برگ	تعداد پدازه	وزن پدازه	قطر پدازه	تعداد ریشه
میانگین مربعات									

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

رقم	۱	۴۱۷/۳*	۰/۱۳۳ ^{ns}	۸/۰۱*	۱۰/۴۰**	۶/۰۵*	۵/۶۱*	۴/۱۳*	۷/۴۱*
زمان	۱	۵۷۴۵/۱**	۰/۰۰۹ ^{ns}	۰/۰۰۱ ^{ns}	۲۵/۶۸**	۰/۰۰۴ ^{ns}	۰/۰۰۷ ^{ns}	۰/۰۰۵ ^{ns}	۰/۰۰۲ ^{ns}
GA3	۲	۷۸۷/۶**	۰/۲۲۷*	۲۴/۶**	۲۹/۴۳**	۱۹/۳۴*	۱۶/۹۲*	۱۲/۰۴**	۱۴/۸۲*
BAP	۲	۱۴۵۳۹/۳**	۰/۹**	۳۶/۱۷**	۷/۷**	۱۰/۵۲**	۶/۰۸**	۷/۵۱**	۱۹/۲۱*
GA3 * BAP	۴	۷۷۸/۷**	۰/۳۱۷ ^{ns}	۱۵/۲۸**	۴۰/۹۶**	۳۴/۷۲*	۲۴/۸۱**	۱۵/۸۱**	۲۱/۵۶**
رقم * زمان * BAP * GA3	۸	۳۶۶/۵۵**	۰/۰۷۲ ^{ns}	۶/۸۶**	۱۱/۳**	۹/۶۱**	۸/۳۲**	۵/۹۶*	۶/۷۶*
خطا		۱۰۷	۹۴/۵	۰/۰۶۷	۱/۵۹	۱/۲۴	۱/۸۴	۱/۹۵	۲/۱۲

ns: معنی دار نیست * : معنی داری در سطح احتمال پنج درصد ** : معنی داری در سطح احتمال یک درصد

صفت طول برگ

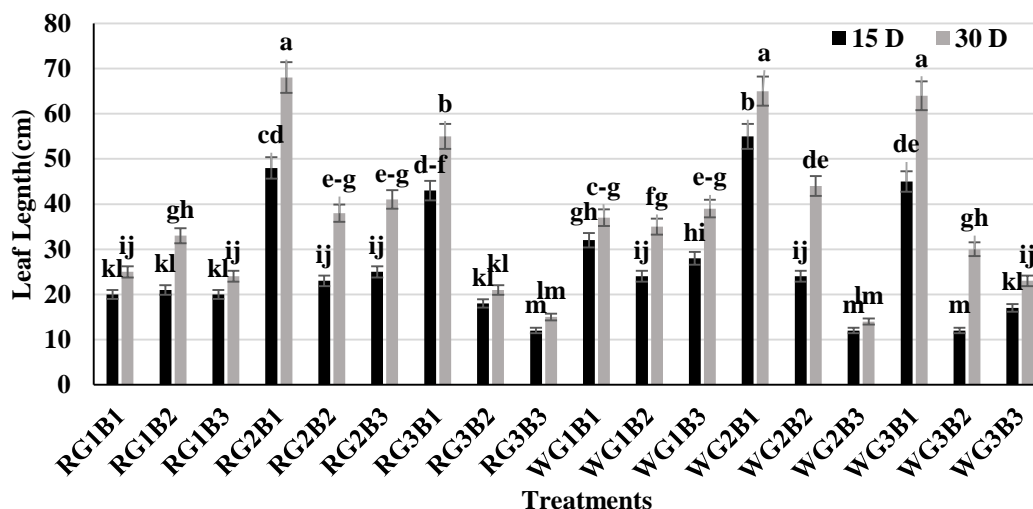
بررسی مقایسه میانگین‌ها نشان داد که بیشترین افزایش طول برگ مربوط به تیمارهای ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر GA فاقد BAP در هر دو رقم است (شکل ۱). همچنین طول برگ در تیمار ۲۰۰ میلی گرم بر لیتر GA فاقد BAP در رقم سفید (WG3B1) هم نسبت به شاهد افزایش معنی داری را نشان داد، که نشان دهنده اثر جیبرلین بر افزایش طول برگ در هر دو رقم گلابول در این پژوهش است. کمترین میزان طول برگ هم در تیمار BAP 100 + GA 200 mg/l در رقم قرمز (RG3B3) و تیمار BAP 100 + GA 100 mg/l در رقم سفید مشاهده شد که نشان می‌دهد استفاده از هردو هورمون در غلظت‌های بالا اثر منفی بر صفت طول برگ گذاشته و طول برگ را کاهش می‌دهد (شکل ۱). محققین دریافتند که غلظت ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر GA در گلابول موجب افزایش ارتفاع گیاه، طول ساقه، طول سنبله، تعداد گلچه در بوته و قطر گلچه نسبت به گیاهان شاهد شد (Rani, et al., 2015). همچنین سایر محققین نشان دادند که، GA3 موجب افزایش طول ساقه و دمگل در سوسن (Tang, et al., 2020) و طول ساقه و قطر گل در گلابول رقم‌های توپاز و سانسره به میزان ۴۹ درصد شده است (Siraj and Al-Safar, 2006).

اثر تیمارهای هورمونی مورد استفاده در این پژوهش در بازه‌های زمانی ۱۵ و ۳۰ روزه در دو رقم مورد مطالعه تفاوت‌های قابل توجهی داشته است (شکل ۱). طول برگ در گیاهان ۳۰ روزه نسبت به ۱۵ روزه در رقم قرمز در تیمار GA100 mg/l بدون BAP نزدیک به ۴۰ درصد و در رقم سفید در تیمار BAP100 + GA200 mg/l حدود ۳۰۰ درصد افزایش طول نشان داده است. این امر نشان می‌دهد افزایش طول برگ با استفاده از جیبرلین در بازه زمانی طولانی‌تر در رقم سفید بیشتر از رقم قرمز است. در تیمار شاهد افزایش طول برگ در بازه زمانی ۳۰ روزه نسبت به ۱۵ روز در رقم قرمز حدود ۲۵ درصد و در رقم سفید حدود ۱۵ درصد مشاهده گردید. محققان نشان دادند که پیش تیمار کردن پدازه‌های بزرگ و تجاری گلابول رقم آمستردام با GA با غلظت ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر به مدت ۲۴ ساعت سبب افزایش قابل توجه طول برگ این گیاه شده است (Sajjad, et al., 2015). همچنین مشخص گردید که GA3 با افزایش

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

کشش پذیری دیواره و با تغلیظ شیره سلولی، از طریق هیدرولیز نشاسته به قند، سبب کاهش پتانسیل آب در سلول گیاهی شده و موجب ورود آب بیشتر به داخل سلول و طولیل شدن آن می‌گردد (Thomas, et al., 2005). در تحقیق دیگری گزارش شده است که GA رشد گیاه و فاصله میانگره‌ها را بوسیله افزایش تقسیم و توسعه سلولی، افزایش اندازه سلول‌ها، ارتفاع ساقه و تعداد برگ‌ها افزایش می‌دهد (Arun, et al., 2000). دخالت اسید جیبرلیک در فرآیند کشیدگی ساقه توسط Sun و Gubler نیز در سال ۲۰۰۴ گزارش شده است.



شکل ۱- اثر تیمارهای هورمونی بر طول برگ گلابول سفید (W) و قرمز (R) در دو بازه زمانی ۱۵ روز و ۳۰ روز.

حروف نامشابه معنی‌دار بودن در سطح ۱ یا ۵ درصد را نشان می‌دهند. (R=Red, W=White, G1=GA 0, G2= GA 100, G3= GA 200 mg/l)
(B1=BAP 0, B2= BAP 50, B3= BAP 100 mg/l)

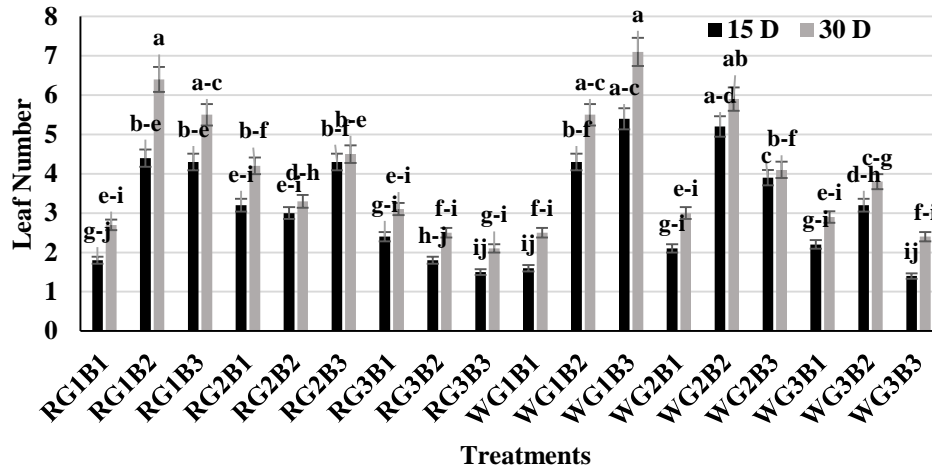
صفت تعداد برگ

بیشترین تعداد برگ در تیمارهای ۵۰ میلی‌گرم برلیتر BAP فاقد جیبرلین در رقم قرمز (RG1B2) و ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر BAP بدون جیبرلین در رقم سفید (WG1B3) نسبت به شاهد مشاهده شد (شکل ۲). همچنین کمترین میزان تعداد برگ در هر دو رقم سفید و قرمز در تیمارهای حاوی ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر BAP + ۲۰۰ میلی‌گرم برلیتر GA نسبت به شاهد مشاهده گردید. البته در همه تیمارها میزان افزایش تعداد برگ نسبت به شاهد در بازه زمانی ۳۰ روزه بیشتر از ۱۵ روزه بود. به نظر می‌رسد، سیتوکینین در غلظت‌های مورد استفاده به خصوص در غلظت ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر تاثیر بیشتری در افزایش تعداد برگ در دو رقم گلابول نسبت به جیبرلین داشته است. کمترین تعداد برگ هم در تیمارهای دارای غلظت بالای جیبرلین و سیتوکینین یعنی تیمارهای RG3B3 و WG3B3 در هر دو رقم مشاهده شد که نشان داد، استفاده از هر دو هورمون در غلظت‌های بالا موجب افزایش تعداد برگ نمی‌شود. بنزیل آمینوپورین یکی از سیتوکینین‌های مصنوعی محسوب می‌شود که مهمترین اثر آن‌ها افزایش تقسیم سلولی است. علاوه بر این سیتوکینین‌ها باعث تأخیر در پیری و تحریک شاخه‌زایی در گیاهان زینتی نیز می‌شوند (Sharma, et al., 2009). همچنین نتایج یافته‌های Carey (۲۰۰۸)،

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

این موضوع را تأیید می‌کند که استفاده از BAP، ساقه‌های چند شاخه‌ای را در چندین گیاه زینتی، از جمله پتونیا، سمپروویوم و مریم گلی ایجاد می‌کند. همچنین Kumar و Dogra (2020) نیز به نقش موثر BAP در رشد و تکثیر شاخه و ریشه در نوعی سوسن در شرایط کشت بافت تأکید کردند.



شکل ۲- اثر تیمارهای هورمونی بر تعداد برگ گلابول سفید (W) و قرمز (R) در دو بازه زمانی ۱۵ روز و ۳۰ روز

حروف نامشابه معنی‌دار بودن در سطح ۱ یا ۵ درصد را نشان می‌دهند. (R=Red, W=White, G1=GA 0, G2= GA 100, G3= GA 200 mg/l), (B1=BAP 0, B2= BAP 50, B3= BAP 100 mg/l)



این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

افزایش تعداد برگ‌ها در رقم قرمز

افزایش تعداد برگ‌ها در رقم قرمز

تحت تیمار ۵۰ میلی‌گرم برلیتر BAP بدون GA

تحت تیمار ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر BAP بدون GA

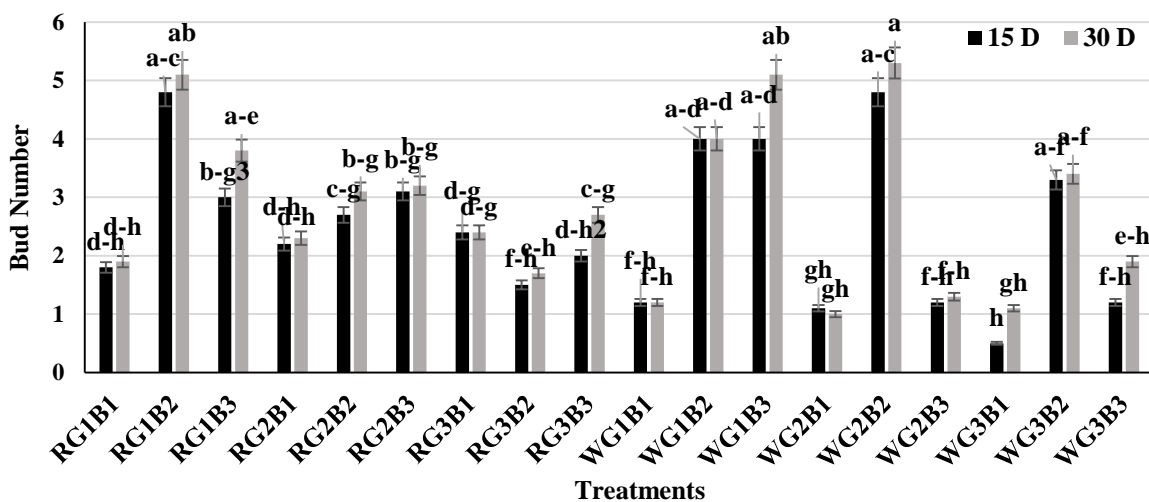
سمت راست: تیمار و سمت چپ: شاهد

سمت راست: تیمار و سمت چپ: شاهد

صفت تعداد جوانه

مقایسه میانگین‌های مربوط به صفت تعداد جوانه بین دو رقم گلابول و تیمارها نشان داد که، تیمارهای ۵۰ میلی‌گرم BAP بدون جیبرلین در رقم قرمز (RG1B2) و ۱۰۰ میلی‌گرم BAP بدون جیبرلین در رقم سفید (WG1B3) و تیمار ۱۰۰ میلی‌گرم GA و ۵۰ میلی‌گرم BAP در رقم سفید (WG2B2) به ترتیب با تعداد میانگین ۵، ۵/۱ و ۵/۳ عدد جوانه، در بازه زمانی ۳۰ روز بیشترین میزان را نسبت به تیمارهای شاهد در هر دو رقم نشان دادند (شکل ۳). این نتایج نشان دهنده اثر بیشتر BAP در هر دو رقم، و تیمارهای دارای تعداد جوانه در هر دو رقم گلابول است. کمترین میزان جوانه هم در تیمارهای شاهد (G1B1) در هر دو رقم، و تیمارهای دارای غلظت متوسط یا بالای جیبرلین (WG2B3 و WG3B1)، مشاهده شد (شکل ۳). این نتایج نشان می‌دهند که جیبرلین نقش چندانی در افزایش تعداد جوانه در این گیاه نداشته است. همچنین تعداد جوانه در گیاهان ۳۰ روزه نسبت به ۱۵ روزه در اکثر تیمارها بیشتر شده است (شکل ۳) که باز هم تیمار هورمونی حاوی سیتوکینین بیشتر (WG1B3) افزایش بیشتری را در این مورد نشان داده است. مطالعات سجاد و همکاران در سال ۲۰۱۵ بر روی گلابول، رقم آمستردام نشان داد، غوطه‌وری پدازه‌ها در ۱۵۰ میلی‌گرم برلیتر BAP باعث افزایش تعداد جوانه در هر پدازه شده است. این تفاوت در غلظت استفاده شده می‌تواند حاکی از تفاوت در ارقام و اندازه پدازه گلابول باشد. بنابراین غلظت ۵۰ و ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر BAP در ارقام مورد مطالعه تیمار مناسبی جهت افزایش تعداد جوانه می‌باشد. گزارش شده است که پیش تیمار پدازه‌ها در BAP باعث تغییر در صفات مختلف گلابول از جمله، تولید جوانه‌های جدید و افزایش قطر پدازه‌ها می‌شود در حالیکه هورمون GA دیگر ویژگی‌های گلابول را بهبود می‌بخشد (Sajjad, et al., 2015). علاوه بر این Wroblewska و Debicz (2013) افزایش تعداد جوانه‌های جانبی با استفاده از BAP در گیاه *Potulaka umbraticola* را نیز گزارش کردند.

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

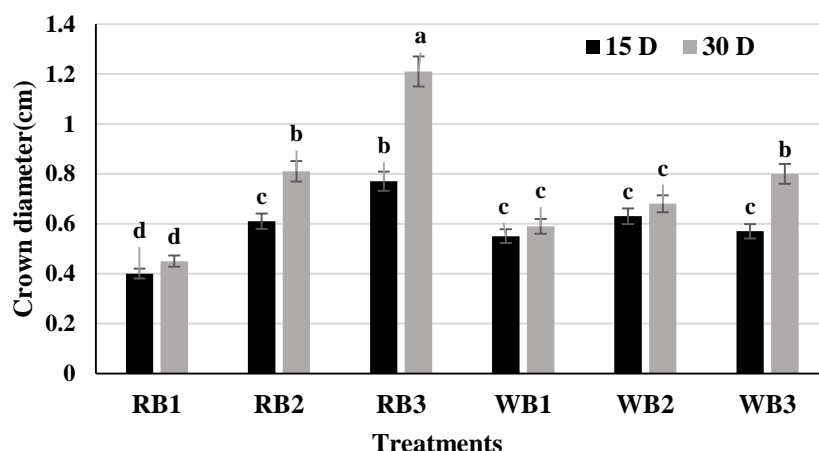


شکل ۳- اثر تیمارهای هورمونی بر تعداد جوانه گلایول سفید (W) و قرمز (R) در دو بازه زمانی ۱۵ روز و ۳۰ روز

حروف نامشابه معنیدار بودن در سطح ۱ یا ۵ درصد را نشان می‌دهند. (R=Red, W=White, G1=GA 0, G2= GA 100, G3= GA 200 mg/l
(,B1=BAP 0, B2= BAP 50, B3= BAP 100 mg/l

صفت قطر طوقه

بیشترین میزان افزایش قطر طوقه پس از ۳۰ روز در غلظت ۱۰۰ میلی گرم برلیتر BAP در رقم قرمز (RB3) مشاهده شد که ۳۰۰ درصد افزایش را نسبت به شاهد (RB1) نشان می‌دهد (شکل ۴). قطر طوقه در تیمار RB3 در گیاهان ۱۵ روزه هم نسبت به شاهد افزایش قابل توجهی داشت که در حدود دو برابر شاهد بود. البته در رقم سفید افزایش چندانی در قطر طوقه در تیمارها مشاهده نشد و فقط در تیمار WB3 (غلظت ۱۰۰ میلی گرم برلیتر BAP) افزایش معنی‌داری نسبت به شاهد مشاهده شد. بنابراین از مجموع نتایج شکل ۴ می‌توان چنین نتیجه گرفت که افزایش غلظت BAP در رقم قرمز گلایول موجب افزایش قطر طوقه می‌گردد که این افزایش پس از ۳۰ روز بیشتر از ۱۵ روز می‌باشد. BAP به دلیل افزایش تقسیم سلولی موجب افزایش قطر ساقه گل‌دهنده می‌شود در حالیکه جیبرلین بیشتر موجب افزایش رشد طولی می‌شود (خیری و همکاران، ۱۳۹۰). نتایج این آزمایش با یافته‌های Lopez و Currey (2010) در مورد تاثیر BAP بر افزایش قطر طوقه و ساقه گل‌دهنده در گل مریم مطابقت داشت.



شکل ۴- اثر غلظتهای مختلف سایتوکینین (BAP) بر قطر طوقه گلابول سفید (W) و قرمز (R) در دو بازه زمانی ۱۵ روز و ۳۰ روز.

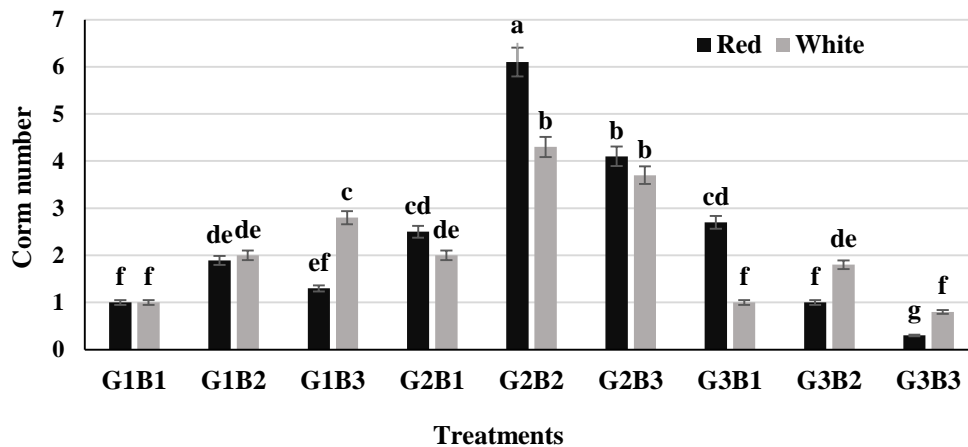
حروف نامشابه معنیدار بودن در سطح ۱ یا ۵ درصد را نشان می‌دهند. (R=Red, W=White, mg/l, B1=BAP 0, B2= BAP 50, B3= BAP 100 mg/l)

صفت تعداد پدازه و تعداد ریشه در هر پدازه دختری

تعداد پدازه‌های شمارش شده در گیاهان ۳۰ روزه نشان داد که تیمار ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر GA + ۵۰ میلی‌گرم برلیتر BAP (G2B2) که حاوی ترکیب متوسط هورمون‌های مورد استفاده در این پژوهش می‌باشد، در هر دو رقم، بیشترین تعداد پدازه را نسبت به شاهد تولید کرده است. البته این اثر در رقم قرمز بطور معنی‌داری بیشتر از رقم سفید است (شکل ۵). کمترین میزان این صفت هم در تیمار ۲۰۰ میلی‌گرم برلیتر GA + ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر BAP (G3B3) که بالاترین غلظت برای هر دو هورمون می‌باشد، مشاهده شد که نشان می‌دهد کاربرد همزمان این دو هورمون در غلظت‌های بالا اثر منفی بر تعداد پدازه در هر دو رقم می‌گذارد (شکل ۵). سجاد و همکاران (۲۰۱۵) در بررسی که روی تعداد پدازه انجام دادند، مشاهده کردند که، بنزیل آدنین در غلظت ۱۵۰ میلی‌گرم برلیتر حداکثر افزایش (۲/۵ برابر) را در تعداد پدازه‌های تجاری داشت. گزارش شده است که دخالت BAP باعث ایجاد شاخساره‌های متعدد و همچنین افزایش عملکرد پدازه‌ها (افزایش تعداد پدازه‌ها بیش از دو برابر)، در مقایسه با پدازه‌های بدون تیمار شده است. همچنین مشخص شده است که بنزیل آدنین موجب القای چند شاخه‌ای شدن در جوانه‌های زیرزمینی شده که منجر به تولید پدازه‌های متعدد دختری از یک پدازه مادری می‌شود (Sun and Gubler, 2004). بیشترین میزان تولید ریشه در تیمار ۱۰۰ میلی‌گرم GA بدون BAP (G2B1)، در هر دو رقم سفید و قرمز مشاهده شد، که افزایش ۳۱۸ درصدی در رقم سفید و ۹۲ درصدی در رقم قرمز نسبت به تیمار شاهد (G1B1) را نشان می‌دهد (شکل ۶). افزایش غلظت هورمون‌های به‌کار رفته موجب کاهش تعداد ریشه در هر دو رقم گردید، بطوریکه کمترین تعداد ریشه در تیمارهای G3B2 و G3B3 مشاهده شد. بنابراین براساس نتایج فوق می‌توان گفت، که کاربرد هورمون GA افزایش بیشتری نسبت به هورمون BAP در تعداد ریشه داشته‌است (شکل ۶). افزایش عملکرد بخش‌های زیرزمینی گیاه تحت تاثیر

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

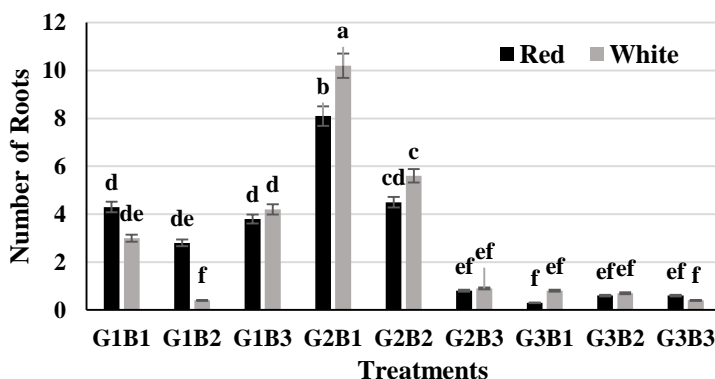
سیتوکینین‌ها در گیاهان مختلفی از جمله نوعی گیاه از جنس *Allium* و گلابول رقم آمستردام مشاهده شده است (Aier, et al., 2015; Pogroszewska, et al., 2007).



شکل ۵- اثر غلظت‌های مختلف هورمونی بر تعداد پدازه گلابول سفید (W) و قرمز (R).

حروف نامشابه معنی‌دار بودن در سطح ۱ یا ۵ درصد را نشان می‌دهند. (G1=GA 0, G2= GA 100, G3= GA 200 mg/l ,B1=BAP 0, B2= (BAP 50, B3= BAP 100 mg/l)

افزایش غلظت جیبرلین می‌تواند تا حدی باعث افزایش صفات رشدی از جمله تعداد پدازه و ریشه‌های آن شود، درحالی‌که غلظت بیشتر، نتایج معکوس نشان می‌دهد. این افزایش می‌تواند به دلیل نقش جیبرلین در برطرف کردن خواب جوانه‌ها باشد، که افزایش زیاد آن موجب به‌هم خوردن تعادل هورمونی شده است. نتایج مطالعات Singh و Kumar (۲۰۰۸) نیز در ارتباط با گیاهان زیتنی پدازه‌دار نشان داد، هورمون جیبرلین باعث افزایش تعداد ریشه، اندازه و وزن پدازه و نیز تعداد بیشتر پدازه می‌شود (Singh and Kumar, 2008).



شکل ۶- اثر غلظت‌های مختلف هورمونی بر تعداد ریشه در هر پدازه گلابول سفید (W) و قرمز (R).

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

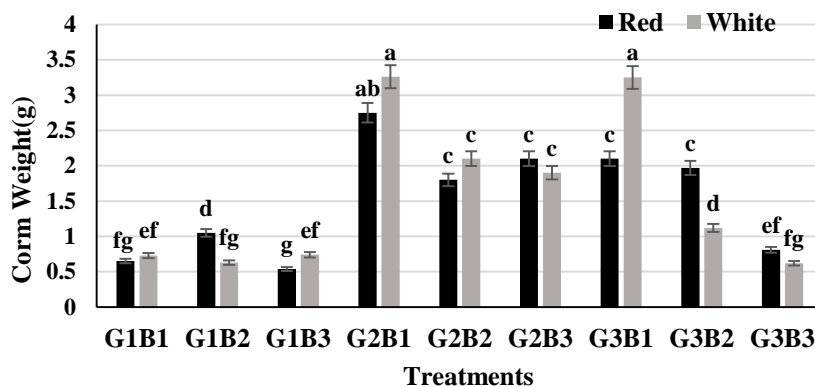
حروف نامشابه معنیدار بودن در سطح ۱ یا ۵ درصد را نشان می‌دهند. (G1=GA 0, G2= GA 100, G3= GA 200 mg/l, B1=BAP 0, B2= (BAP 50, B3= BAP 100 mg/l)

وزن و قطر پدازه

بررسی مقایسه میانگین‌ها نشان داد، بیشترین میزان وزن پدازه دختری در تیمار ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر GA و فاقد سیتوکینین (G2B1) در هر دو رقم مشاهده شد (شکل ۷). تیمار ۲۰۰ میلی‌گرم برلیتر GA فاقد BAP در رقم سفید (WG3B1) نیز بیشترین میزان این صفت را نسبت به شاهد (WG1B1) نشان داد، که نشان می‌دهد تیمارهای فاقد سیتوکینین و دارای غلظت‌های متوسط یا بالای GA موجب افزایش بیشتر وزن پدازه می‌شوند. البته غلظت متوسط جیبرلین نتایج بهتری داشته است (شکل ۷). کمترین مقدار وزن پدازه نسبت به شاهد در تیمارهای GA 200 + BAP 100 mg/l و GA 0 + BAP 100 mg/l مشاهده گردید (شکل ۷). این نتایج نشان می‌دهد، تیمارهای با غلظت بالای سیتوکینین از افزایش وزن پدازه‌ها جلوگیری می‌کند. در بیشتر تیمارهای هورمونی تفاوت معنی‌داری بین دو رقم مورد مطالعه از نظر وزن پدازه دیده نمی‌شود.

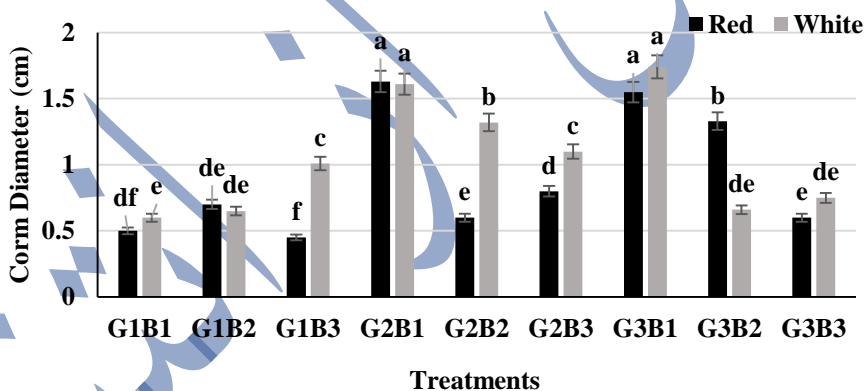
قطر پدازه‌ها نیز از الگوی مشابه وزن پدازه‌ها تبعیت کرد. بیشترین میزان قطر پدازه‌ها در تیمارهای غلظت ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر GA و فاقد سیتوکینین (G2B1) و تیمار ۲۰۰ میلی‌گرم برلیتر GA فاقد BAP (G3B1) مشاهده گردید، که بین دو رقم هم تفاوت معنی‌داری از این نظر دیده نشد (شکل ۸). البته در برخی از تیمارها مانند G2B1 و G1B3، رقم سفید افزایشی در حدود سه برابری در این صفت نسبت به قرمز نشان داد، که این برتری در تیمارهای دیگر تکرار نشد. کمترین میزان قطر پدازه هم در تیمارهای G2B2 در رقم قرمز و G3B3 در هر دو رقم نسبت به شاهد مشاهده گردید (شکل ۸). از بررسی این نتایج مشخص می‌شود، که ظاهراً غلظت‌های متوسط یا بالای GA بدون حضور BAP موجب افزایش قطر پدازه می‌شود و افزایش غلظت BAP اثر کاهشی در قطر پدازه در این ارقام گلابول دارد. وزن و قطر پدازه بیشترین ارتباط را با عملکرد و تولید پدازه‌های بعدی و اندازه سنبله دارد. مطالعات سجاد و همکاران نیز نشان داد، غلظت ۱۵۰ میلی‌گرم برلیتر از BAP موجب تولید پدازه‌های با قطر کم شده است (Sajjad, et al., 2015). همچنین، در مطالعات قبلی مشخص شد که GA3 با غلظت‌های ۲۰۰ و ۵۰۰ میلی‌گرم برلیتر، حداکثر وزن پدازه را در یکی از رقم‌های گلابول تولید کرد. محققان دیگری نیز کاهش قطر پدازه‌ها را توسط هورمون BAP در غلظت ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر گزارش کردند، که با نتایج بدست آمده از پژوهش ما مطابقت دارد (Sudhakar and Kumar, 2012; Baskaran, et al., 2009).

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.



شکل ۷- اثر غلظت‌های مختلف هورمونی بر وزن پدازه گلابول سفید (W) و قرمز (R).

حروف نامشابه معنی‌دار بودن در سطح ۱ یا ۵ درصد را نشان می‌دهند. (G1=GA 0, G2= GA 100, G3= GA 200 mg/l, B1=BAP 0, B2= (BAP 50, B3= BAP 100 mg/l)



شکل ۸- اثر غلظت‌های مختلف هورمونی بر قطر پدازه گلابول سفید (W) و قرمز (R).

حروف نامشابه معنی‌دار بودن در سطح ۱ یا ۵ درصد را نشان می‌دهند. (G1=GA 0, G2= GA 100, G3= GA 200 mg/l, B1=BAP 0, B2= (BAP 50, B3= BAP 100 mg/l)

نتیجه‌گیری کلی:

بر اساس نتایج این تحقیق، طول برگ و وزن پدازه‌ها در هر دو رقم، تحت تیمار ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر جیبرلین و فاقد BAP افزایش یافت. همچنین تعداد برگ در گلابول رقم سفید با تیمارهای ۵۰ یا ۱۰۰ میلی‌گرم برلیتر BAP بدون جیبرلین، و تعداد پدازه‌ها در هر دو رقم با غلظت ۵۰ میلی‌گرم برلیتر BAP بدون جیبرلین افزایش نشان داد. بطور کلی می‌توان گفت: جهت افزایش خصوصیات رشدی مانند: تعداد برگ، طول برگ، تعداد ریشه و وزن پدازه‌ها از ترکیب مناسبی از GA₃ و جهت افزایش صفات مربوط به تکثیر مانند:

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

تعداد جوانه و تعداد پدازه‌ها از ترکیب مناسبی از BAP می‌توان استفاده کرد. بین دو رقم گلابول مورد مطالعه در این تحقیق از نظر تاثیر تیمارهای هورمونی بر برخی صفات از جمله تعداد برگ، ریشه و پدازه تفاوت معنی‌داری مشاهده شد.

سپاسگزاری

از مدیریت و کارکنان پژوهشگاه تحقیقات بیوتکنولوژی ایران (ABRI) در کرج که اجازه دادند این پژوهش که بخشی از یک پروژه (شماره پروژه: ۹۴۰۰۳-۹۴۵۱-۰۵-۰۵-۱۷) در قالب پایان‌نامه کارشناسی ارشد بود در آنجا و با امکانات و فضای تحقیقاتی آن مرکز انجام شود کمال تشکر و قدردانی را داریم.

منابع:

آمارنامه کشاورزی (۱۳۹۹). آمارنامه کشاورزی ایران (۳) محصولات باغی و گلخانه‌ای. مرکز آمار ایران. معاونت برنامه ریزی و نظارت. برگرفته از: www.amar.org.ir

حیدری، سجاد، ریزی، سعید، مرتضوی، سید نجم‌الدین، و نیک بخت، علی. (۱۴۰۰). مطالعه تاثیر رقم و حذف غنچه بر تکثیر پیاز لیلیوم. نشریه علوم باغبانی. جلد ۳۰، شماره ۲. ۳۰۱-۳۱۱. Doi: 10.22067/JHS.2021.67093.0

خیری، عزیز اله، خلیقی، احمد، مستوفی، یونس، و نادری، روح انگیز. (۱۳۹۰). تاثیر غلظت‌های مختلف جیبرلین و ۶-بنزیل آدنین روی خصوصیات کمی و کیفی گل مریم رقم پرپر. مجله به‌زراعی کشاورزی. شماره ۱: ۹-۲۰. <https://sid.ir/paper/209494/fa>

مجتهدی، نرگس، کوباز، پریسا، دبیر اشرافی، امید و حبشی، علی اکبر. (۱۳۸۹). سوخک‌زایی مستقیم در سوسن *Lilium longiflorum*, cv. Gironde در شرایط درون شیشه‌ای. مجله علوم و فنون باغبانی، ۱۱: ۲۲۱-۲۳۴. <https://sid.ir/paper/80822/fa>

کلانتری، اشکانه، کوباز، پریسا، رستمی، مجید، فتحی قره بابا، محمد و مجتهدی، نرگس. (۱۳۹۸). نقش تنظیم‌کننده‌های رشد، غلظت ساکارز و سرمادهی بر پرآوری، رفع رکود و تولید پدازک دو رقم گلابول. فرایند و کارکرد گیاهی. شماره ۳۳: ۱-۹. <http://jispp.iut.ac.ir/article-1-1134-fa.html>

مرتضایی نژاد، فروغ و خاوری نژاد، رضاعلی. (۱۳۸۲). تکثیر برخی از گیاهان زینتی به روش کشت بافت گیاهی. نشریه علوم پایه (دانشگاه آزاد اسلامی). دوره ۱۳، شماره: ۵. صفحه ۴۱۳۱-۴۱۴۰. <https://sid.ir/paper/70448/fa>

مظهری، نادره. (۱۳۷۸). فلور ایران تیره زنبق (Iridaceae) شماره ۳۱. انتشارات: موسسه تحقیقات جنگلها و مراتع. ۹۲ صفحه. Doi: 581.955

Aier, S., Langthasa, S., Hazarika, D. N., Gautam, B. P., & Goswami, R. K. (2015). Influence of GA₃ and BA on morphological, phenological and yield attributes in gladiolus cv. Red Candyman. *Journal of Agriculture and Veterinary Science*, 8(6), 37-42. Doi: 10.9790/2380-086237 42

Baskaran, V., Misra, R. L., & Abirami, K. (2009). Effect of plant growth regulators on corm production in gladiolus. *Journal of Horticultural Sciences*, 4(1), 78-80. <https://doi.org/10.24154/jhs.v4i1.563>

Bhat, Z. A. & Khan, F. U. (2007). Effect of spacing and corm size on growth, flowering and corm production in gladiolus cv. White Prosperity under Kashmir conditions. *Journal of Horticultural Sciences*, 2(2), 112-114. <https://doi.org/10.24154/jhs.v2i2.616>

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

- Carey, D. J. (2008). The effects of benzyladenine on ornamental crops. MSc thesis, North Carolina State University, Horticultural Science Raleigh, North Carolina, USA. <http://www.lib.ncsu.edu/resolver/1840.16/1048>
- Currey, C. J. & Lopez, R. G. (2010). Paclobutrazol pre-plant bulb dips effectively control height of 'Nellie White Easter lily. *Horticultural Technology*, 20(2), 357-60. <https://doi.org/10.21273/HORTTECH.20.2.357>
- Khan, F. N., Rahman, M. M., & Hossain, M. M. (2013). Effect of benzyladenine and gibberellic acid on dormancy breaking, growth and yield of gladiolus corms over different storage periods. *Journal of Ornamental and Horticultural Plants*, 3 (1), 59-71. <https://sid.ir/paper/611392/en>
- Kumar, A., & Dogra, I. (2020). In vitro Micropropagation of Calla lily: An Overview. *Indian Journal of Pure and Applied Biosciences*, 8(2), 144-153. <http://dx.doi.org/10.18782/2582-2845.7974>
- Memon, N. U. N., Wahocho, N. A., Miano, T. F. & Leghari, M. H. (2016). Propagation of gladiolus corms and cormels: a review. *African Journal of Biotechnology*, 15(32), 1699-1710. DOI: 10.5897/AJB2012.1396
- Pogroszewska, E., Laskowska, H., & Durlak, W. (2007). The effect of gibberellic acid and benzyladenine on the yield of (*Allium karataviense* Regel.) 'Ivory Queen'. *Acta Scientiarum Polonorum Hortorum Cultus*, 6(1), 15-9.
- Rani, P., Yadav, K., Kataria, N., Singh, N., Dar, M. H., & Groach, R. (2015). Assessment of growth, floral and yield attributes of gladiolus in response to gibberellic acid treatment. *Botany Research International*, 8(1), 1-6. DOI: 10.5829/idosi.bri.2015.8.1.84197
- Sajjad, Y., Jaskani, M. J., Qasim, M., Mehmood, A., Ahmad, N., & Akhtar, G. (2015). Pre-Plant Soaking of Corms in Growth Regulators Influences the Multiple Sprouting, Floral and Corm Associated Traits in *Gladiolus grandiflorus* L. *Journal of Agricultural Science*, 7(9), 173- 189. <http://dx.doi.org/10.5539/jas.v7n9p173>
- Sharma, P., Sharma, Y. D., Gupta, Y. C. (2009). Effect of paclobutrazol and benzyl adenine on oriental lily hybrids. *Journal of Horticultural Sciences*, 4(2), 128-133. DOI: <https://doi.org/10.24154/jhs.v4i2.529>
- Siraj, Y. S., Al-Safar, & M. S. (2006). Effect of GA3 treatment and nitrogen on growth and development of gladiolus corms. *Pakistan journal of biological sciences*, 9(13), 2516-9. <https://doi.org/10.3923/pjbs.2006.2516.2519>
- Sudhakar, M., & Kumar, S. R. (2012). Effect of growth regulators on growth, flowering and corm production of gladiolus (*Gladiolus grandiflorus* L.) cv. White friendship. *Indian Journal of Plant Science*, 1(2), 133-6. <http://dx.doi.org/10.56093/ijas.v82i7.21690>
- Sun, T. P., & Gubler, F. (2004). Molecular mechanism of gibberellin signaling in plants. *Annual Review of Plant Biology*, 2(55), 197-223. doi: 10.1146/annurev.arplant.55.031903.141753.
- Szczepaniak, M., Kaminski, R., Kuta, E., Slomka, A., Heise, W., & Cieslak, E. (2016). Natural hybridization between *Gladiolus palustris* and *G. imbricatus* inferred from morphological, molecular and reproductive evidence. *Preslia*, 88(1), 103-114. <https://www.researchgate.net/publication/299355264>
- Tang, N., Ju, X., Hu, Y., Jia, R., & Tang, D. (2020). Effects of Temperature and Plant Growth Regulators on the Scale Propagation of *Lilium davidii* var. unicolor. *HORTSCIENCE*, 55(6), 870-875. doi.org/10.21273/HORTSCI14916-20
- Thomas, S. G., Rieu, I., & Steber, C. M. (2005). Gibberellin metabolism and signaling. *Vitamins & hormones*, 1(72), 289-338. doi.org/10.1016/S0083-6729(05)72009-4

The effect of different concentrations of cytokinin and gibberellin on the growth and propagation of two *Gladiolus* cultivars

این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

Keyvan Aghaei ¹, Parisa Koobaz ^{2*}, Samaneh Korzevar ¹

1: Department of Biology, Faculty of Sciences, The University of Zanjan

2: Molecular Physiology Department, Agricultural Biotechnology Research Institute of Iran

*: Corresponding Authors:

Parisa koobaz: parisakoobaz@gmail.com

Abstract

Most bulbous ornamental plants, like gladiolus (*Gladiolus grandiflora* L.), need three long periods for the growth of their bulbs, which is a major challenge for their propagation. Determining the best hormonal composition for increasing the growth of corms is a major problematic process in the growth and propagation of gladiolus plants. For this purpose, a factorial test in a Completely Randomized Design was performed using three GA₃ concentration levels (0, 100 and 200 mg/l) in addition to three concentration levels of BAP (0, 50 and 100 mg/l) for soaking the corms of two Gladiolus cultivars, White (white prosperity) and Red (cultivar, Red) with five replications at green house conditions. Corms, after soaking in different hormone solutions, were planted in plastic pots with an appropriate soil mixture. Pots were then put in a greenhouse under standard light and temperature conditions with a regular irrigation regime. Plant samples were harvested between 15 and 30 days after planting and were used for the analysis of some growth and propagation traits. According to the results, Hormone treatment with 100 mg/l GA₃ without BAP for leaf length, root number and corm weight for both cultivars showed a great increase. Treatment with 100 mg/l BAP without GA₃ resulted in the maximum value for leaf number in the white cultivar. Also, 50 mg/l BAP without GA treatment for corm number at both cultivars showed the best results. As a conclusion, appropriate hormonal concentrations of GA₃ for growth parameters and BAP for propagation parameters could be suggested for gladiolus plant culture and propagation.

Keywords: Benzyl Amino Purine, Corm, Gibberellic Acid, Gladiolus, Ornamental Plants, Plant Hormones.