مجله علمی گل و گیاهان زینتی (۱۳۹۸)، ٤(۱): ٤٧-٦١

مقایسه روش‌های ازدیاد درون شیشه‌ای و برون شیشه‌ای سه رقم بنفشه آفریقایی (*Saintpaulia ionantha* H. Wendi.)

محمود فتاحی فرادنبه[۱]، مریم دهستانی اردکانی[۲*]، کاظم کمالی علی آباد[۲]

۱. دانشجوی کارشناسی ارشد گروه علوم باغبانی دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه اردکان، اردکان، ایران

۲. استادیار گروه علوم باغبانی دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه اردکان، اردکان، ایران و عضو پژوهشکده گیاهان دارویی اردکان، اردکان، ایران

۳. استادیار گروه علوم خاک‌شناسی دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه یزد، یزد، ایران

*mdehestani@ardakan.ac.ir

تاریخ دریافت: ۱۳۹۸/۰۳/۱۸، تاریخ بررسی مجدد: ۱۳۹۸/۰۵/۰٦، تاریخ پذیرش: ۱۳۹۸/۰٦/۲۱

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]

[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]

[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

چکیده

بنفشه آفریقایی (*Saintpaulia ionantha* H. Wendi.) یکی از معروف‌ترین گیاهان زینتی با رنگ‌ها و اشکال متنوع گل است. در این پژوهش تکثیر درون و برون شیشه‌ای این گیاه با یکدیگر مقایسه شد. در تکثیر درون‌شیشه‌ای اثر پنج ریزنمونه (پهنک، دمبرگ، دمبرگ بدون اپیدرم، گل کامل و گل بدون گلبرگ) در سه رقم (’Cool Blue‘، ’Rondita‘ و ’Knight Rider‘) در محیط‌کشت MS حاوی ۰/۱ mg/l NAA و ۱ mg/l BA بررسی شد. در تکثیر برون‌شیشه‌ای قلمه‌های برگ سه رقم بنفشه آفریقایی درون ظروف پلاستیکی دردار حاوی ۷۰٪ پیت‌ماس و ۳۰٪ پرلیت کشت شدند. درنهایت سرعت تکثیر و تعداد جوانه گیاه در دو روش مقایسه شد. بررسی نتایج به‌دست آمده نشان داد که در هر رقم نوع ریزنمونه مناسب برای تکثیر گیاه متفاوت است. در رقم ’Cool Blue‘ هیچ‌کدام از پنج ریزنمونه تفاوت معنی‌داری با یکدیگر در میزان باززایی، تولید جوانه و تعداد برگ گیاهچه‌های حاصله نشان ندادند. در رقم ’Rondita‘ ریزنمونه‌های پهنک (۹۱/٦٦٪)، دمبرگ (۹۱/٦٦٪) و دمبرگ بدون اپیدرم (۸۳/۳۳٪) و در رقم ’Knight Rider‘ ریزنمونه‌های برگ، گل‌کامل، گل بدون گلبرگ و دمبرگ (همگی ۱۰۰٪) بیشترین میزان باززایی را نشان دادند. در تکثیر قلمه برگی رقم ’Cool Blue‘ بیشترین (۸/۲۵ عدد) تعداد گیاهچه را تولید کردند. مقایسه طول دوره کشت در شرایط درون و برون‌شیشه نشان داد که در هر سه رقم موردبررسی، دوره زمانی از کشت تا گلدهی در شرایط درون‌شیشه‌ای (۱۸۰ تا ۲۳۰ روز) طولانی‌تر از برون‌شیشه‌ای (۱۲۰ تا ۱٤۰ روز) بود، در حالی‌که تعداد جوانه تولیدشده در کشت درون‌شیشه‌ای به‌طور معنی‌داری در مقایسه با تکثیر قلمه‌برگی بیشتر بود.

کلمات کلیدی: پرآوری، ریزنمونه، قلمه برگ، گلدهی، گیاهچه

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]

[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]

[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

مقدمه

جنس *Saintpaulia* متعلق به خانواده Gesneriaceae است که گیاهان بوته‌ای و علفی زیادی در آن قرار دارند. این جنس دارای گل و برگ‌های جذاب می‌باشد. گل‌ها به صورت نامنظم یا زیگومورف با دو لوب در بالا و سه لوب در پائین در رنگ‌های متنوع وجود دارند (Tatsuzawa & Hosokawa 2016; Teixeira de Silva *et al*. 2016). جنس *Saintpaulia* بومی کنیا و تانزانیا بوده و شامل ۲۵ گونه است (The Plant List, 2017). هشت گونه *Saintpaulia* شامل *S. ionantha* در فهرست گیاهان در معرض تهدید IUCN قرار دارند (IUCN SSC 2014). جمعیت‌های طبیعی این گونه به‌علت ازبین رفتن جنگل‌ها برای توسعه کشاورزی در معرض خطر قرار دارند. *S. ionantha* H. Wendl. به بنفشه آفریقایی معروف است (Moore 1957) و یک گیاه محبوب تجاری و زینتی با ارقام زیاد می‌باشد. بازار گیاهان گلدانی آمریکا در سال ۲۰۱٤ ارزشی معادل ۷۸۸ میلیون دلار داشت (۸۱۰ میلیون دلار در سال ۲۰۱۵، USDA۲۰۱٦) که ارزش بنفشه آفریقایی برابر با ٤/۰۷ میلیون دلار (٤/۱٦ میلیون دلار در سال ۲۰۱۵، USDA۲۰۱٦)، که نسبت به سال ۲۰۱۳ یک درصد افزایش نشان داد (USDA, 2015). یکی از دلایل محبوبیت این گیاه تکثیر راحت آن است. در شرایط برون شیشه‌ای، تنها زمانی‌که برگ‌ها یا دمبرگ در آب یا ماسه رودخانه قرار می‌گیرند، ریشه تشکیل می‌شود، در حالی‌که ارقام کمی با بذر تکثیر می‌شوند (Chen & Henny 2009). با وجود اینکه تصور می‌شود که ارقام بنفشه آفریقایی در صنعت گل‌کاری دارای ارزش و تقاضای بالایی هستند، برخی گونه‌های وحشی آن در معرض خطر انقراض قرار دارند (Eastwood *et al*. 1998). بنابراین، کشت درون شیشه‌ای این گیاه زینتی می‌تواند در حفظ و تکثیر گونه‌های وحشی سودمند باشد. بنفشه آفریقایی به‌صورت سنتی با قلمه برگ تکثیر می‌شود که در این روش مشکلاتی مانند ظهور گیاهان نامتقارن، نیاز به فضای زیاد جهت تکثیر و توسعه بیماری‌ها وجود دارد (Torres 1988). اندام‌زایی درون شیشه‌ای هر گیاه از جمله بنفشه آفریقایی تحت تاثیر نوع ریزنمونه، منبع و روش ضدعفونی، محیط کشت (نوع و غلظت نمک‌ها، تنظیم کننده‌های رشد گیاهی، منبع کربن، عامل ژله‌ای کننده)، دما، فتوپریود، منبع و نوع نور قرار می‌گیرد (Teixeira da silva *et al*. 2016). اولین بار اندام زایی توسط Kukulczanka و Suszynska (۱۹۷۲) بررسی شد. آنها شاخساره‌های نابجا را از ریزنمونه برگ *S. ionantha* var. *alba* القا کردند و تنها مطالعه مرفولوژیک انجام دادند. تا امروز کشت درون شیشه‌ای بنفشه آفریقایی با موفقیت توسط ریزنمونه‌های مختلف شامل برگ (Smith & Norris 1983)، جوانه گل (Molgaard *et al*. 1991)، اپیدرم تحتانی (Bilkey & Cocking 1981)، بساک (Weatherhead *et al*. 1982) و پروتوپلاست (Hoshino *et al*. 1995) صورت گرفته است. Vazquetez و همکاران (۱۹۹۷) گزارش کردند که تخمدان دست نخورده و قطعات برگ در محیط کشت MS بدون تنظیم کننده‌های رشد گیاهی می‌تواند منجر به تولید شاخساره‌های نابجا طی ٦۰ روز گردد، در حالی‌که کاسبرگ و گلبرگ هیچ علائمی از اندام‌زایی نشان ندادند. افزودن ۰/۲ یا ۰/٤ mg/l BA توانست منجر به اندام زایی در ریزنمونه‌های کاسبرگ و گلبرگ گردد (Vazquez *et al*. 1997). بیشترین ریزنمونه‌های مورد استفاده در تولید بنفشه آفریقایی بر اساس برخی منابع مورد بررسی شامل گلبرگ گل، قطعات برگ شامل رگبرگ میانی و دمبرگ است. باززایی اغلب از طریق مستقیم یا فاز القای کالوس

صورت می‌گیرد (Len & Meng 1982, Hamey & Knap 1979, Shukla *et al*. 2013). طی تحقیقی Khan و همکاران (۲۰۰۷) القای کالوس و باززایی گیاه بنفشه آفریقایی و سازگاری گیاهان باززاشده را بررسی کردند. بیشترین القای کالوس در محیط کشت MS حاوی mg/l ۰/۱ NAA و بیشترین باززایی شاخساره و پرآوری در محیط MS حاوی mg/l ۳ BAP و mg/l ۱ NAA به‌دست آمد. در میان ترکیبات مختلف گلدانی مورد استفاده جهت سازگاری گیاهان ریشه‌دار شده، محیط کشت حاوی ۱۰۰٪ ماسه برتری نشان داد. So (۱۹۸۳) گزارش کرد که mg/l ۱ BA و mg/l ۰/۲۵ NAA در محیط کشت MS بهترین ترکیب برای القا و رشد شاخساره‌های نابجا و همین‌طور تشکیل کالوس در بنفشه آفریقایی است. Pak و Kwack (۱۹۸۷) توجه کردند که محیط کشت MS حاوی mg/l ۱۰۰ مایواینوزیتول و mg/l ۸۸۰ کلسیم (در محیط کشت استاندارد MS مقدار آن دو برابر است) بیشترین تعداد شاخساره و کالوس را تولید کردند. Lee (۱۹۸٦) بهترین ترکیب برای تشکیل شاخساره و رشد کالوس را پیش تیمار با mg/l ۲۰۰ BA به مدت ۱۸ دقیقه سپس mg/l ۰/۲ NAA در محیط کشت MS معرفی کرد در حالی‌که mg/l ۰/۲ NAA با mg/l ۰/۲ BA و mg/l ۰/۲ NAA به‌ترتیب موثرترین ترکیب تنظیم کننده رشدی برای رشد شاخساره و ریشه بودند. کاربرد مقادیر اندک TDZ (mg/l ۰/۰۰۲-۰/۰۰۱) به‌طور موثرتری شاخساره را در ریزنمونه‌های دمبرگ و برگ القا نمود (Lee, 1992). امیری و همکاران (۱۳۹۳) بیشترین درصد شاخساره‌زایی و پرآوری را در محیط‌کشت MS حاوی mg/l ۲ BA گزارش کردند. آنها نشان دادند که محیط پیت-پرلایت پودر شده بهترین شرایط را جهت ریشه‌زایی برون شیشه‌ای فراهم کرد.

هدف از این مطالعه بررسی بهترین نوع ریزنمونه جهت تکثیر و پرآوری در سه رقم بنفشه آفریقایی و هم‌زمان تکثیر برون شیشه‌ای این گیاهان با استفاده از قلمه برگی و در نهایت برای هر رقم، نوع ریزنمونه و روش مناسب جهت تکثیر معرفی گردد.

مواد و روش‌ها

در پژوهش حاضر از سه رقم بنفشه آفریقایی (*S. ionantha* H. Wendi.) با نام 'Cool Blue' (گل‌های آبی رنگ)، 'Rondita' (گل‌های صورتی رنگ) و 'Knight Rider' (گل‌های فرفره‌ای) استفاده شد. گیاهان از گلخانه‌ای از اصفهان تهیه و به گلخانه گروه علوم باغبانی دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه اردکان با دمای ۲± °C ۲۵ و رطوبت نسبی ۷۵ درصد منتقل شدند و تا زمان آغاز آزمایش در آنجا نگهداری شدند.

تمام مراحل ضدعفونی در زیر هود لامینار و در شرایط کاملاً استریل انجام گرفت. ابتدا ریز نمونه‌ها به مدت دو دقیقه توسط آب مقطر شستشو داده شدند. سپس به‌مدت دو دقیقه در اسیدسیتریک ۰/۰۵ درصد و بعد در محلول کلرید جیوه ۰/۱ درصد + اسیدسیتریک ۰/۰۵ درصد استریل به مدت دو دقیقه ضدعفونی شدند. در تمام مراحل ضدعفونی ظرف حاوی ریزنمونه‌ها تکان داده شد تا مراحل ضدعفونی بهتر صورت گیرد.

ریز نمونه‌های مورد استفاده در آزمایش شامل ۱- پهنک برگ که از برگ‌های سالم، جوان و توسعه یافته از قسمت مریستمی گیاه در ابعاد ۱ × ۱ سانتی‌متری تهیه شد، ۲- دمبرگ (حاصل از برگ‌های سالم، جوان و کاملا توسعه یافته با اندازه‌های ۱ × ۱ سانتی‌متری)، ۳- دمبرگ بدون اپیدرم که لایه اپیدرم رویی بافت دمبرگ توسط یک تیغ تیز برداشته شده بود در اندازه‌های ۱ × ۱ سانتی‌متری آماده شد، ٤- کاسبرگ (کاسبرگ کامل یا کاسه گل از گل‌ها جدا شد)،

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]
[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

۵- گل کامل که شامل گل‌های کاملا بازشده و به اندازه cm ۳-۲ توسعه یافته بودند و بخش کوچکی از دمگل به آن متصل بود، ٦- گل بدون گلبرگ و ۷- گلبرگ (شامل کل جام گل که از دمگل جدا شده بود) بودند (شکل ٦-الف). لازم به ذکر است که ریزنمونه‌ها ابتدا ضدعفونی و سپس به اندازه مورد نظر برش داده شدند. با توجه به اینکه ریزنمونه-های کاسبرگ و گلبرگ در آزمایشات اولیه موفق به باززایی نشدند، در ادامه پنج ریزنمونه دیگر مورد ارزیابی قرار گرفتند.

نمونه‌ها در محیط کشت MS (Murashige & Skoog 1962) حاوی ۰/۱ mg/l NAA، ۱ mg/l BA، ۱۰۰ mg/l میواینوزیتول، ۲۰۰ mg/l کازئین هیدرولیزات، ۷/۵ g/l آگار و ۳۰ g/l ساکارز که pH آن روی ۵/۷ تنظیم شده بود و به-مدت ۱۵ دقیقه در اتوکلاو با دمای ۱۲۱ درجه سانتی‌گراد استریل شد، کشت شدند. برای کشت نمونه‌ها از شیشه‌های مربایی به ارتفاع ۱۰ سانتی‌متر و قطر شش سانتی‌متر استفاده شد و درون هر شیشه سه عدد ریزنمونه قرار گرفت. هر شیشه مربایی به‌عنوان یک تکرار در نظر گرفته شد. پس از کشت شیشه‌ها در اتاقک رشد با دوره نوری ۸ : ١٦ ساعت تاریکی/روشنایی، دمای ۲۵±۲ °C درجه سانتی‌گراد در دوره روشنایی و ۱۸±۲ °C در دوره تاریکی و شدت نور ۲۵۰۰ تا ۳۰۰۰ لوکس نگهداری شدند. ریزنمونه‌ها هر چهار هفته یک بار واکشت شدند. زمانی‌که اکثریت گیاهچه‌ها به قطر تاج ۱۰-۵ mm رسیدند، به محیط ریشه‌زایی انتقال داده شدند. جهت ریشه‌زایی از محیط کشت MS بدون تنظیم-کننده‌های رشد استفاده شد. طول دوره کشت بر اساس نوع ریزنمونه متفاوت بود (جدول ۵).

پس از ریشه‌زایی گیاهچه‌ها به گلدان‌های پلاستیکی با قطر دهانه cm ۷ که حاوی ترکیب ۷۰٪ پیت‌ماس- ۳۰٪ پرلیت استریل بودند، منتقل شدند (شکل ۷-ه). جهت حفظ رطوبت روی ظروف با پوشش‌های شفاف پلاستیکی پوشانیده شد و به تدریج با کاهش رطوبت نسبی با محیط جدید سازگار شدند. همه تیمارها در اتاقک رشد با همان شرایط باززایی قرار گرفتند. برای مقایسه بهتر سعی شد تمامی گیاهچه‌ها یک‌دست و یک اندازه باشند. صفات مورد اندازه‌گیری شامل درصد نکروزگی (میزان زرد شدن)، درصد قهوه‌ای شدن (قهوه‌ای و سیاه شدن)، درصد باززایی، تعداد جوانه، تعداد برگ و شاخص نسبی کلروفیل بود که پس از چهار هفته مورد ارزیابی قرار گرفت. شاخص نسبی کلروفیل برگ با استفاده از دستگاه کلروفیل سنج مدل (CCM- 200) اندازه‌گیری شد. این آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملا تصادفی انجام گرفت.

جهت تکثیر برون شیشه‌ای از قلمه برگ حاوی دمبرگ با طول حدودا سه سانتی‌متر استفاده شد. اندازه سطح برگ در هر رقم به‌صورت میانگین به شرح زیر بود: برگ رقم ‘Cool Blue’ ۲۷/۸۳ cm^2 ‘Rondita’ و ۲۰/۳۲ cm^2 ‘Knight Rider’ ۳۳/٤۰ cm^2 که توسط دستگاه اندازه-گیری سطح برگ (leaf area meter) (مدل Winarea-UT-11، ساخت ایران) اندازه‌گیری شد. در این آزمایش جهت کشت قلمه برگ دمبرگ‌دار از ظروف پلاستیکی دردار با ابعاد ۱۲ × ۲۲ سانتی‌متر و عمق ۷ سانتی‌متر حاوی ۷۰٪ پیت‌ماس- ۳۰٪ پرلیت استفاده شد (شکل ۷). با توجه به حساس بودن گیاه نسبت به آبیاری از بالا، آبیاری از زیر ظروف صورت گرفت. بدین ترتیب که با قرار دادن دو فتیله در هر ظرف و قرار دادن ظروف روی ظرف حاوی آب، آبیاری از پائین صورت می‌گرفت. درون هر ظرف چهار قلمه کشت شد و هر ظرف به‌عنوان یک تکرار در نظر گرفته شد. صفات مورد بررسی در این آزمایش شامل شاخص نسبی کلروفیل قلمه برگ و گیاهچه‌های حاصله، طول، عرض و تعداد برگ، طول ریشه و تعداد گل بود. این آزمایش در قالب طرح کاملا تصادفی انجام گرفت. در پایان درصد باززایی و سرعت تکثیر گیاه در هر سه رقم مورد بررسی، در شرایط درون و برون شیشه مقایسه شد. بدین ترتیب که تعداد روز از زمان کشت تا جوانه‌زنی، تعداد

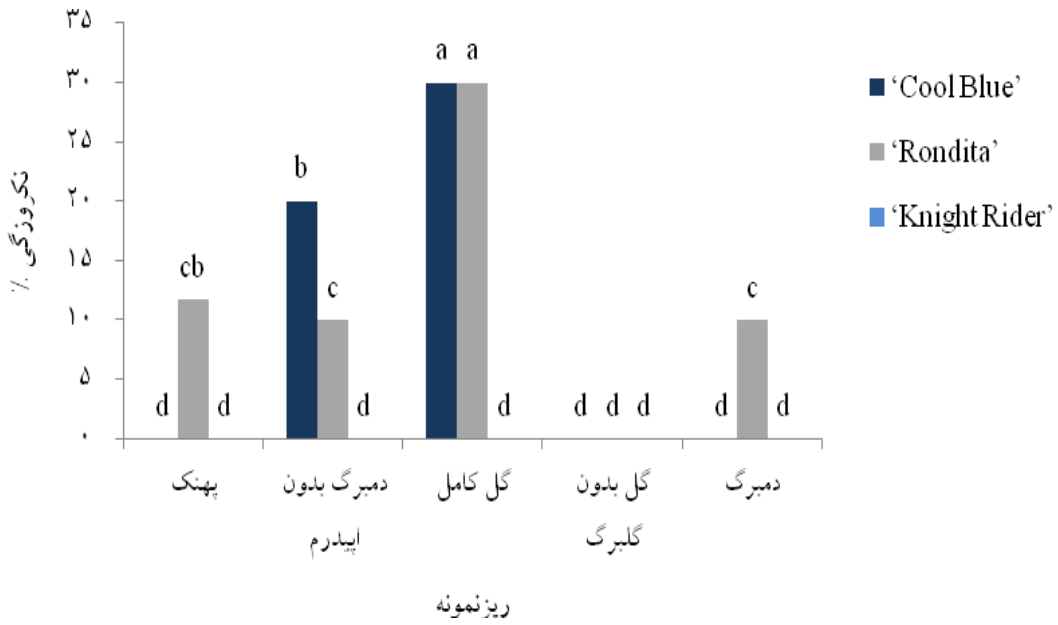
[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]
[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

روز جوانه‌زنی تا انتقال و تعداد روز از انتقال تا گلدهی مورد ارزیابی قرار گرفت.

داده‌های آزمایش ابتدا نرمال شدند و تجزیه و تحلیل آن‌ها با استفاده از نرم‌افزار SAS 9.1 و مقایسه میانگین‌ها با آزمون چند دامنه‌ای دانکن انجام شد.

نتایج و بحث

بیشترین میزان نکروزه شدن (۳۰٪) در ریزنمونه‌های گل کامل در دو رقم 'Cool Blue'و 'Rondita' مشاهده شد و در تمام ریزنمونه‌های مورد بررسی 'Knight Rider' هیچ‌گونه نکروزه شدن مشاهده نشد. همچنین ریزنمونه گل بدون گلبرگ در هر سه رقم مورد مطالعه نکروزگی نشان نداد (شکل ۱-الف). بیشترین میزان قهوه‌ای شدن (۸۳/۳۳ درصد) در ریزنمونه برگی و در رقم 'Cool Blue' مشاهده شد. کمترین میزان قهوه‌ای شدن (صفر درصد) در ریزنمونه گل بدون گلبرگ در رقم 'Rondita' به‌دست آمد (شکل ۱-ب). بیشترین درصد باززایی (۱۰۰ درصد) در ریزنمونه‌های پهنک، گل کامل، گل بدون گلبرگ و دمبرگ رقم 'Knight Rider' به‌دست آمد (شکل ۲). هر پنج ریزنمونه مورد بررسی در رقم 'Cool Blue' کمترین درصد باززایی را نشان دادند (شکل ۲). در رقم 'Rondita' ریزنمونه‌های پهنک، دمبرگ و دمبرگ بدون اپیدرم نسبت به سایر ریزنمونه‌ها در این رقم باززایی بیشتری نشان دادند (شکل ۲).



a

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]
[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]

[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]

[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]



b

شکل ۱- مقایسه میانگین اثر متقابل رقم و نوع ریزنمونه بر **a**) درصد نکروزه شدن و **b**) قهوه‌ای شدن سه رقم بنفشه آفریقایی

Fig 1. Mean comparison of interactive effect of cultivar and explant type on a) percent of necrosis and b) browning of three cultivars of African violet



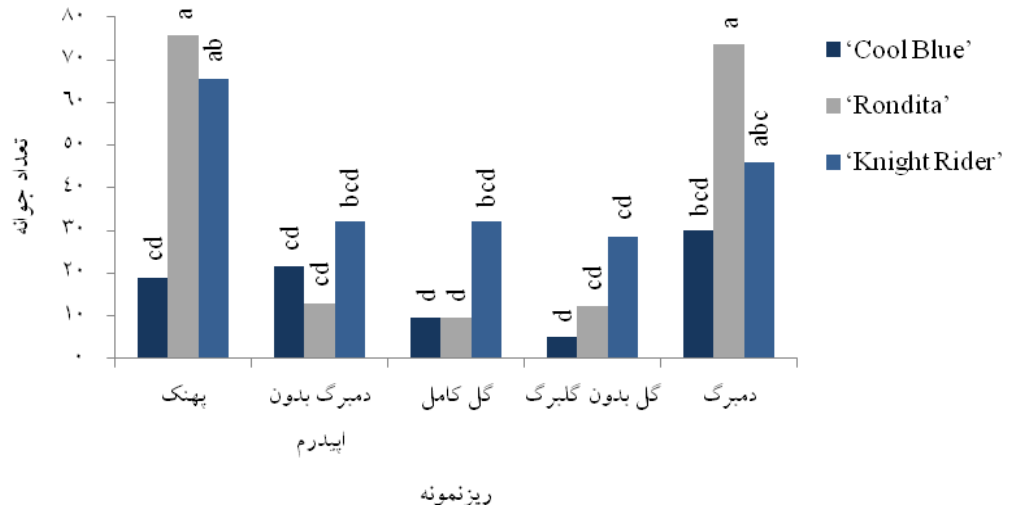
شکل ۲- مقایسه میانگین اثر متقابل رقم و نوع ریزنمونه بر درصد باززایی سه رقم بنفشه آفریقایی

Fig 2. Mean comparison of interactive effect of cultivar and explant type on regeneration percentage of three cultivars of African violet

بیشترین میزان تولید جوانه (۷۵/٦٦ و ۷۳/٦٦ عدد) در ریزنمونه‌های پهنک و دمبرگ رقم 'Rondita' به‌دست آمد. کمترین میزان تولید جوانه در ریزنمونه گل کامل در ارقام 'Cool Blue'و 'Rondita' و گل بدون گلبرگ در رقم 'Cool Blue' حاصل شد. بر اساس نتایج، تعداد تولید جوانه در هر رقم بر حسب نوع ریزنمونه متفاوت بود برای مثال در ریزنمونه‌های پهنک و دمبرگ به‌ترتیب رقم 'Rondita'، 'Knight Rider' و 'Cool Blue' بیشترین تعداد جوانه را تولید کردند. در حالی‌که در ریزنمونه دمبرگ بدون اپیدرم بیشترین تولید جوانه به‌ترتیب در رقم 'Knight Rider'، 'Cool Blue' و 'Rondita' به‌دست آمد (تفاوت معنی‌دار نبود) (شکل ۳).

بیشترین تعداد برگ (۲۵۹/٦۷) در ریزنمونه برگ رقم 'Knight Rider' به‌دست آمد. کمترین میزان برگ در ریزنمونه‌های گل کامل و گل بدون گلبرگ ارقام 'Rondita'و 'Cool Blue' حاصل شد. بر اساس نتایج، تعداد تولید برگ در هر رقم بر حسب نوع ریزنمونه متفاوت بود. در ریزنمونه‌های پهنک و دمبرگ به‌ترتیب رقم 'Knight Rider'، 'Rondita' و 'Cool Blue' بیشترین تعداد برگ را تولید کردند. در حالی‌که در ریزنمونه‌های گل کامل، گل بدون گلبرگ و دمبرگ بدون اپیدرم بیشترین تولید برگ در رقم 'Knight Rider' مشاهده شد و 'Cool Blue' و 'Rondita' تفاوت معنی‌دار با یکدیگر نشان ندادند. به‌طور کل در میان ارقام مورد بررسی رقم 'Knight Rider' نسبت به دو رقم دیگر در همه ریزنمونه‌های مورد مطالعه به‌طور معنی‌داری تعداد برگ بیشتری تولید کرد (شکل ٤).

بر اساس نتایج اثر رقم در سطح احتمال یک درصد و اثر ریزنمونه و اثر متقابل ریزنمونه و رقم بر شاخص کلروفیل در سطح احتمال پنج درصد معنی‌دار بود. بیشترین میزان کلروفیل (۷٤) در برگ‌های حاصل از باززایی ریزنمونه گل کامل در رقم 'Cool Blue' مشاهده شد (شکل ۵). میزان کلروفیل در سایر ریزنمونه‌ها و ارقام با یکدیگر تفاوت معنی‌داری نشان نداد (شکل ۵).



شکل ۳- مقایسه میانگین اثر متقابل رقم و نوع ریزنمونه بر تعداد جوانه سه رقم بنفشه آفریقایی

Fig 3. Mean comparison of interactive effect of cultivar and explant type on number of buds in three cultivars of African violet

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]
[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]

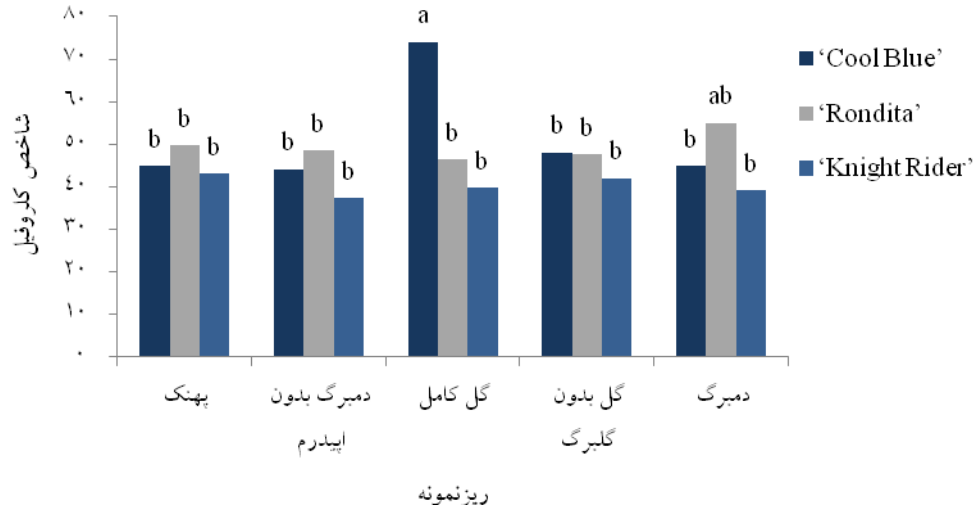
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]

[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]



شکل ٤- مقایسه میانگین اثر متقابل رقم و نوع ریزنمونه بر تعداد برگ سه رقم بنفشه آفریقایی

Fig 4. Mean comparison of interactive effect of cultivar and explant type on number of leaves of three cultivars of African violet



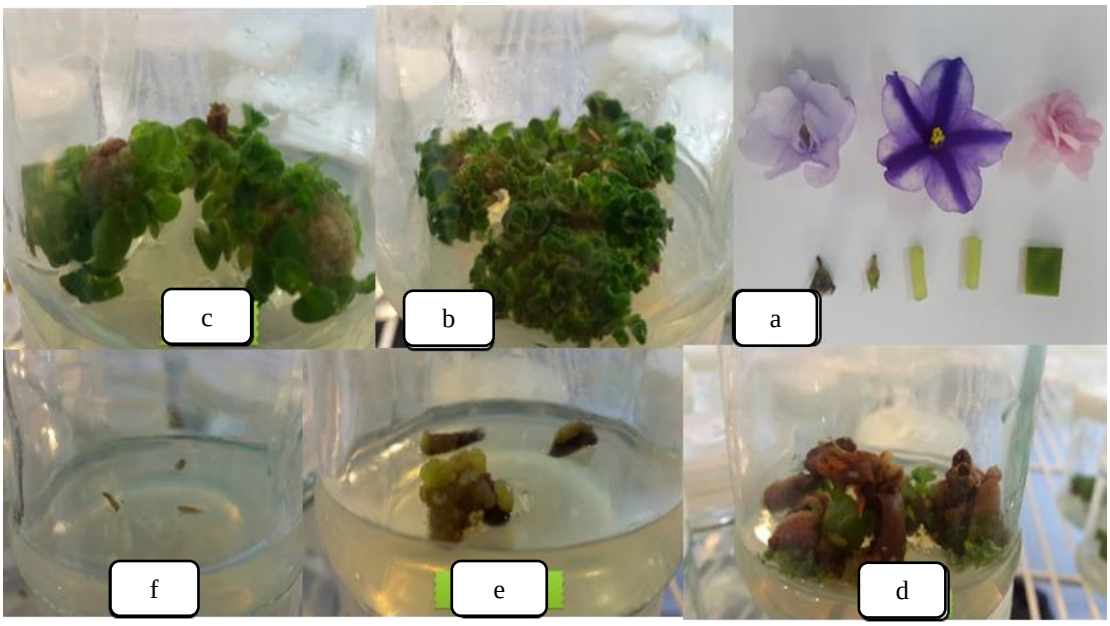
شکل ٥- مقایسه میانگین اثر متقابل رقم و نوع ریزنمونه بر شاخص کلروفیل سه رقم بنفشه آفریقایی

Fig 2. Mean comparison of interactive effect of cultivar and explant type on chlorophyll content of three cultivars of African violet

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]

[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]

[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]



شکل ٦- a) ریزنمونه‌های مورد استفاده جهت کشت درون شیشه‌ای سه رقم بنفشه آفریقایی با رنگ گل صورتی (’Rondita‘)، فرفره‌ای (’Knight Rider‘) و آبی (’Cool Blue‘) شامل گل کامل، پهنک برگ، دمبرگ، دمبرگ بدون اپیدرم و گل بدون گلبرگ، b) باززایی ریزنمونه-های برگ c) دمبرگ، d) گل کامل، e) دمبرگ بدون اپیدرم و f) کاسبرگ

Fig 6. a) Explant types (whole inflorescence, leaf blade, petiol, petiole without epidermis, and flower without petals) used at *in vitro* culture of three cultivars of African violet with pink flower (‘Rondita’), pinwheel (‘Knight Rider’) and blue (‘Coll Blue’) , b) regenarartion of leaf explants, c) petiol d) whole inflorescence, e) petiole without epidermal and f) calyx

بیشترین میزان کلروفیل قلمه برگ (برگ مادری) و برگ گیاهچه به‌ترتیب در ارقام ’Cool Blue‘، ’Rondita‘ و ’Knight Rider‘ به‌دست آمد. بیشترین طول، عرض، تعداد برگ و تعداد گیاهچه در رقم ’Cool Blue‘ و کمترین میزان آن در رقم ’Knight Rider‘ حاصل شد (جدول ۱). طول ریشه در دو رقم ’Cool Blue‘ و ’Rondita‘ به‌طور معنی‌داری بیشتر از رقم ’Knight Rider‘ بود. بیشترین تعداد گل نیز در رقم ’Rondita‘ به‌دست آمد هرچند تفاوت آماری با سایر ارقام نشان نداد (جدول ۱).

طول دوره زمانی از کشت تا جوانه‌زنی در هر سه رقم در شرایط برون شیشه یکسان و ۳۰ روز بود. در حالی‌که این دوره در شرایط درون شیشه طولانی‌تر بود. از زمان کشت تا تولید اولین جوانه در رقم ’Knight Rider‘ ۹۰ روز به‌طول انجامید در حالی‌که در دو رقم دیگر این دوره ۷۰ روز بود (جدول ۲). در واقع بیشترین اختلاف زمانی در مقایسه کشت درون و برون شیشه در این مرحله مشاهده شد (جدول ۲). به‌طوری که در دو رقم ’Rondita‘ و ’Rondita‘ طول این دوره ٤٠ روز و در رقم ’Knight Rider‘ ٦٠ روز نسبت به کشت برون شیشه‌ای طولانی‌تر بود. میانگین زمانی از هنگام جوانه‌زنی تا انتقال نمونه‌ها در هر دو شرایط درون و برون شیشه در هر سه رقم ٤٠ روز بود (جدول ۲). تنها در رقم ’Rondita‘ و در شرایط برون شیشه طول دوره ٦٠ روز بود (جدول ۲). پس از انتقال

گیاهچه‌ها به گلدان تا گلدهی آنها در رقم 'Rondita' ٦٠ روز و در دو رقم 'Cool Blue' و 'Knight Rider' ٧٠ روز در شرایط برون شیشه طول کشید (جدول ٢). این دوره در شرایط درون شیشه طولانی‌تر بود، به‌طوری‌که در قم 'Rondita' ٧٠ روز، رقم 'Cool Blue' ٨٠ روز و در رقم 'Knight Rider' ٩٠ روز به طول انجامید (جدول ٢). به‌طور کلی مقایسه طول دوره کشت در شرایط درون و برون شیشه نشان داد که در هر سه رقم مورد مطالعه، دوره زمانی از کشت تا گلدهی در شرایط درون شیشه‌ای بیشتر از برون شیشه‌ای بود. در مجموع کوتاه‌ترین زمان طول دوره پرورش تا گلدهی در رقم 'Rondita' در شرایط برون شیشه و طولانی‌ترین آن در رقم 'Knight Rider' و در شرایط درون شیشه به‌دست آمد (جدول ٢). در مجموع رقم 'Rondita' در هر دو شرایط درون و برون شیشه (به‌ترتیب با ١٨٠ و ١٢٠ روز) کوتاه‌ترین طول دوره پرورش را نشان داد. طولانی‌ترین دوره پرورش در شرایط برون شیشه متعلق به رقم 'Knight Rider' (٢٣٠ روز) بود (جدول ٢).

با مقایسه تعداد جوانه در کشت درون و برون شیشه‌ای مشخص شد که در هر سه رقم مورد بررسی میزان تولید جوانه به‌طور معنی‌داری نسبت به کشت برون شیشه‌ای (قلمه برگی) بیشتر بود (جدول ٣). در میان سه رقم مورد مطالعه، رقم 'Rondita' با تولید ٧٥/٦٦ جوانه بیشترین جوانه‌زایی و رقم 'Cool Blue' با تولید ٢١/٦٦ جوانه کمترین میزان را در شرایط درون شیشه‌ای نشان دادند. رقم 'Knight Rider' با تولید ٤/٧٥ عدد جوانه کمترین میزان جوانه‌زایی را در شرایط برون شیشه و با تکثیر برگی نشان داد. بنابراین علی‌رغم پائین بودن سرعت کشت درون شیشه، بالا بودن تعداد جوانه تولیدی می‌تواند توجیه مناسبی جهت توصیه این روش باشد.

بحث

در پژوهش حاضر ریزنمونه‌های مختلف جهت تکثیر و پرآوری سه رقم بنفشه آفریقایی مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که در هر رقم نوع ریزنمونه مناسب برای تکثیر گیاه متفاوت است. هیچ‌یک از پنج ریزنمونه مورد استفاده در رقم 'Cool Blue' تفاوت معنی‌داری با یکدیگر در میزان باززایی، تولید جوانه و تعداد برگ گیاهچه‌های حاصله نشان ندادند. بنابراین استفاده از هر کدام از این ریزنمونه‌ها در تکثیر و پرآوری گیاه ارزشمند است. در رقم 'Rondita' ریزنمونه‌های برگ، دمبرگ و دمبرگ بدون اپیدرم بیشترین درصد باززایی را نشان دادند و ریزنمونه‌های برگ و دمبرگ بیشترین تعداد جوانه و برگ را تولید کردند. در رقم 'Knight Rider' بیشترین میزان باززایی (١٠٠٪) در ریزنمونه‌های برگ، گل کامل، گل بدون گلبرگ و دمبرگ حاصل شد. بیشترین میزان برگ و جوانه نیز در ریزنمونه‌های برگ و دمبرگ به‌دست آمد. در کشت قطعات پهنک برگ، تورم پهنک برگ و کالوس دو هفته پس از کشت، در محل تماس نمونه با محیط کشت به‌خصوص در ناحیه رگبرگ اصلی مشاهده شد که نتایج به‌دست آمده با امیری و همکاران (١٣٩٣) مطابقت داشت. با توجه به یکسان بودن تیمار و غلظت تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی در این آزمایش، تفاوت مشاهده شده در رابطه با ریزنمونه، به‌احتمال مرتبط با اختلاف بین ارقام بنفشه آفریقایی است. گزارش شده است که رقم در مقایسه با نوع محیط کشت، تأثیر بیشتری

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]
[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

بر باززایی در داوودی داشته است (De Jong *et al.*, 1990).

بیشترین میزان قهوه‌ای شدن (۸۳/۳۳ درصد) در ریزنمونه برگی و در رقم 'Cool Blue' مشاهده شد. قهوه‌ای شدن ریزنمونه‌ها و محیط کشت به علت اکسیداسیون ترکیبات فنلی رها شده در محیط کشت در نتیجه زخمی شدن بافت در زمان آماده سازی ریزنمونه و کشت بافت بوده که در نمونه‌های بالغ ممکن است مانع استقرار اولیه نمونه‌های گیاهی در محیط‌های کشت شود (Mansseri-Lamrioui *et al.*, 2011).

در منابع مختلف بر حسب نوع رقم مورد استفاده، گزارشات متفاوتی در مورد بهترین ریزنمونه وجود دارد. Ghasemi و همکاران (۲۰۱۲) از میان دو ریزنمونه پهنک برگ و دمبرگ، بیشترین تعداد و طول شاخساره‌های نابجا را در ریزنمونه پهنک به‌دست آوردند که با نتایج این پژوهش مطابقت نداشت چراکه این دو ریزنمونه تفاوت معنی‌داری بایکدیگر نشان ندادند. Khan و همکاران (۲۰۰۷) ریزنمونه برگی را جهت تکثیر بنفشه آفریقایی مناسب اعلام کردند. در گزارشی Sunpui و Kanchanapoon (۲۰۰۲) دمبرگ را جهت کشت بافت این گیاه توصیه کردند. در پژوهش حاضر ریزنمونه‌های برگ، دمبرگ و دمبرگ بدون اپیدرم بیشترین درصد باززایی را در مقایسه با سایر ریزنمونه‌ها در هر سه رقم از خود نشان دادند. تفاوت موجود در پاسخ بین ریزنمونه‌های مختلف از نظر حجم پینهٔ تولیدی و چگونگی اندام‌زایی می‌تواند انعکاس‌دهندهٔ سطوح متفاوت هورمون‌های درونی گیاه در بافت‌های مختلف آن باشد که می‌تواند بر بروز واکنش نسبت به هورمون‌های خارجی تأثیرگذار باشد (Kaul *et al.*, 1990). درواقع باززایی در نتیجهٔ تأثیر توأم بیان ژن هورمون‌های درونی گیاه و پاسخ‌دهی به محرک خارجی است. در یک نژادگان خاص، تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی مشخص ممکن است تأثیر مختلفی بر پایهٔ نوع ریزنمونه نشان دهند (Annadana *et al.*, 2000).

کشت بافت، متداول‌ترین تکنیک تولید مواد گیاهی سالم در کوتاه‌ترین زمان و سودآورترین روش است. منابع متعددی در مورد استفاده از تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی جهت ریشه‌زایی قلمه برگ بنفشه آفریقایی وجود دارد (Hartmann *et al.*, 1997). بر اساس نتایج Ghasemi و همکاران (۲۰۱۲) رابطه مثبتی میان غلظت NAA و تعداد ریشه‌های تشکیل شده بنفشه آفریقایی وجود دارد. بنفشه آفریقایی گیاهی است که به راحتی با قلمه برگی تکثیر می‌شود (Stork *et al.*, 2002). Ghorbanzade و همکاران (۲۰۱٤) بیان کردند که تکثیر بنفشه آفریقایی با روش سنتی قلمه برگ بسیار زمان‌گیر است. Streck (۲۰۰٤) بیان کرد که لازم است زمان تکثیر تا گلدهی گیاه کاهش یابد تا سریع‌تر وارد بازار شود. اگرچه مطالعات زیادی در مورد بهبود تکثیر بنفشه آفریقایی صورت گرفته است، بیشتر آنها در شرایط درون شیشه با هزینه بالا انجام شده است. در مطالعه حاضر با بررسی سرعت تکثیر سه رقم بنفشه آفریقایی در شرایط درون و برون شیشه مشخص شد که در هر سه رقم سرعت تکثیر قلمه برگی بالاتر است و از طرف دیگر هزینه‌های لازم جهت تکثیر بسیار پائین‌تر می‌باشد. از طرف دیگر با بررسی تعداد جوانه‌های تولیدی، مشخص شد که در کشت درون شیشه‌ای تعداد جوانه‌های تولیدی به‌طور معنی‌داری بالاتر از کشت برون شیشه (قلمه برگی) بود. Ghasemi و همکاران (۲۰۱۲) نشان دادند که زمانی‌که گیاهچه‌های ریشه‌دار شده به ترکیب پیت‌ماس-پرلیت (به نسبت ۱:۳) تحت نور ۵۰۰۰ لوکس و رطوبت نسبی ۹۰-۸۰ درصد منتقل شوند، بیش از ۹۵ درصد گیاهان زنده مانده و به رشد

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]
[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

خود ادامه می‌دهند که با نتایج حاصل از این پژوهش مطابقت داشت. به‌طور کلی بر اساس نتایج حاصل از پژوهش حاضر، با توجه به رقم، ریزنمونه مناسب جهت تکثیر درون شیشه‌ای متفاوت خواهد بود. همچنین جهت تسریع در تکثیر گیاه، روش قلمه برگی با پروتکلی که در این آزمایش مورد استفاده قرار گرفته توصیه می‌گردد، چراکه در زمان کوتاه‌تر و با هزینه کمتر تعداد گیاه بیشتری حاصل می‌گردد، اما در صورت نیاز به دستیابی تعداد گیاه بیشتر، کشت درون شیشه‌ای توصیه می‌شود.

دستورالعمل ترویجی:

۱ – متناسب با نوع رقم بنفشه آفریقایی، ریزنمونه مناسب جهت تکثیر درون شیشه‌ای متفاوت است.

۲ – استفاده از ریزنمونه پهنک و دمبرگ در تمام ارقام مورد استفاده نتیجه مطلوبی در تکثیر درون شیشه-ای دارد.

۳ – در صورت وجود شرایط مطلوب (نور، دما و رطوبت) سرعت تکثیر قلمه برگی در شرایط برون شیشه بیشتر از سرعت تکثیر درون شیشه‌ای خواهد بود.

٤ – در همه ارقام تعداد جوانه تولیدی در کشت درون شیشه‌ای به مراتب بیشتر از قلمه برگی است.

جدول ۱- مقایسه میانگین اثر رقم بر برخی خصوصیات مرفولوژیک سه رقم بنفشه آفریقایی در زمان تکثیر (با قلمه برگ) برون شیشه‌ای

Table 2. Mean comparison of interactive effect of cultivar on some morphological characteristics during the *in vivo* propagation of three cultivars of African violet (leaf cutting)

رقم	کلروفیل برگ مادری	کلروفیل برگ گیاهچه	طول برگ (mm)	عرض برگ (mm)	تعداد برگ	تعداد گیاهچه	طول ریشه (mm)	تعداد گل
‘Cool Blue’	^{a}۳۱/۷۷	^{a}۲۲/۹۵	^{a}۲۲/۲۵	^{a}۲۰/۰۰	^{a}۲۵/۰۰	^{a}۸/۲۵	^{a}۱۳/٤۲	^{a}۱/۵۰
‘Rondita’	^{b}۲۳/٤۷	^{b}۱۲/۸۰	^{ab}۲۱/۰۰	^{ab}۱۸/۲۵	^{a}۲٤/۷۵	^{ab}۷/۰۰	^{a}۱۳/۱۲	^{a}۵/۰۰
‘Knight Rider’	^{c}۷/۳۷	^{c}٦/۰۲	^{b}۱٦/۳۲	^{b}۱٤/۱۲	^{b}۱۸/۰۰	^{b}٤/۷۵	^{b}۸/۰۰	^{a}۱/۰۰

ستون‌هایی که دارای حداقل یک حرف مشترک می‌باشند در سطح معنی‌داری پنج درصد آزمون دانکن با هم اختلاف معنی‌دار ندارند.

جدول ۲- مقایسه طول دوره کشت در شرایط درون و برون شیشه‌ای در سه رقم بنفشه آفریقایی

Table 2. Comparing the *in vitro* and *in vivo* cultue periods in three cultivars of African violet

طول دوره کشت	کشت برون شیشه			کشت درون شیشه		
	‘Knight Rider’	‘Cool Blue’	‘Rondita’	‘Knight Rider’	‘Cool Blue’	‘Rondita’
تعداد روز از کشت تا جوانه زنی	۳۰	۳۰	۳۰	۹۰	۷۰	۷۰
تعداد روز از جوانه زنی تا انتقال	٤۰	٤۰	۳۰	٤۰	٤۰	٤۰
تعداد روز از انتقال تا گلدهی	۷۰	۷۰	٦۰	۱۰۰	۸۰	۷۰
مجموع طول دوره کشت (روز)	۱٤۰	۱٤۰	۱۲۰	۲۳۰	۱۹۰	۱۸۰

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]
[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

جدول ۳- مقایسه میزان جوانه در کشت درون و برون شیشه‌ای سه رقم بنفشه آفریقایی

Table 3. compartion of number of buds in *in vitro* and *in vivo* cultue of three cultivars of African violet

رقم	تعداد جوانه در کشت درون شیشه	تعداد جوانه در کشت برون شیشه
‘Cool Blue’	۲۱/٦٦	۸/۲٥
‘Rondita’	۷٥/٦٦	۷
‘Knight Rider’	٦٥/٦٦	٤/۷٥

منابع

امیری ا، تقی‌زاده م، شور م، نعمتی س.ح و تهرانی‌فر (۱۳۹۳). بررسی جنبه‌های باززایی درون‌شیشه‌ای بنفشه آفریقایی (*Saintpaulia ionantha* Wendl.) و ریشه‌زایی برون‌شیشه‌ای آن. دوفصلنامه فنآوری تولیدات گیاهی. ٦ (۱): ۱۳۱-۱۲۱.

Annadana S, Rademaker W, Ramanna M, Udayakumar M, de Jong J (2000). Response of stem explants to screening and explant source as a basis for methodical advancing of regeneration protocols for Chrysanthemum. Plant Cell Tiss Org. 62: 47-55.

Bilkey PC, Cocking EC (1981). Increased plant vigor by *in vitro* propagation of *Saintpaulia ionantha* Wendl. from sub-epidermal tissue. Scientia Hortic. 16: 643-644.

Chen J, Henny RJ (2009). Cultural Guidelines for Commercial Production of African Violets (*Saintpaulia ionantha*) ENH 1096. Environmental Horticulture Department, Florida Cooperative Extension Service, Institute of Food and Agricultural Sciences, University of Florida, USA, pp. 1–4.

De Jong J, van Wordragen MF, Rademaker W (1990). Early transformation events in *Dendranthema grandiflora.*In: Proceedings of EUCARPIA (Section Ornamentals): Integration of *in vitro* techniques in ornamental plant breeding, Wageningen, pp. 156-161.

Eastwood A, Bytebier B, Tye H, Tye A, Robertson A, Maunder M (1998). The conservation status of *Saintpaulia*. Curtis's Bot Mag. 21: 462–471.

Ghasemi Y, Nematzade GA, Omran VG, Dehestani A, Hosseini S (2012). The effects of explant type and phytohormones on African violet (*Saintpaulia ionantha* H. Wendl.) micropropagation efficiency. Biharean Biol. 6 (2): 73-76.

Ghorbanzade Z, Ahmadabadi M (2014). An Improved System for Rapid in vitro Regeneration of *Saintpaulia ionantha*. Plant Tissue Cult & Biotech. 24(1): 37-45.

Grout BWW (1990). African violet. In: Ammirato, P.V., Evans, D.A., Sharp, W.R., Bajaj, Y.P.S. (Eds.), Handbook of Plant Cell Culture vol. 5. McGraw-Hill, Inc., pp. 181–205.

Harney PM, Knap A (1979). A technique for the in vitro propagation of African violets using petioles. Can J Plant Sci. 59: 263–266.

Hoshino Y, Nakano M, Mii M (1995). Plant regeneration from cell suspension-derived protoplasts of *Saintpaulia ionantha* Wendl. Plant Cell Reports. 14: 341-344.

IUCN, 2014. SSC East African Plants Red List Authority. *Saintpaulia ionantha*. The IUCN Red List of Threatened Species 2014: e.T158153A763135 (http://dx.doi.org/10.2305/ IUCN.UK.2014-1.RLTS.T158153A763135.en., last accessed: 30 March, 2017).

Kaul V, Miller RB, Hutchinson JF, Richards D (1990). Shoot regeneration from stem and leaf explants of

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]
[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

Dendranthema grandiflora Tzvelev (syn. *Chrysanthemum morifolium* Ramat.). Plant Cell, Tiss Org Cult, 21, 21-30.

Khan S, Naseeb S, Ali K (2007). Callus induction, plant regeneration and acclimatization of African violet (*Saintpaulia ionatha*) using leaves as explants. Pak J Bot. 39 (4): 1263-1268.

Kukułczanka K, Suszyńska G (1972). Regenerative properties of *Saintpaulia ionantha* Wendl. leaves cultured *in vitro*. Acta Soc Bot Polo. 41: 503–510.

Lee JW (1992). The Effect of Thidiazuron on In Vitro Culture of *Saintpaulia*. (MS thesis). Chonbuk National University, Chonju, Korea, pp. 1–24.

Lee YH (1986). Effects of BAP pretreatments and media constituents on organogenesis *in vitro* from leaf segments of *Saintpaulia ionantha* Wendl. (MS thesis). Kyungsan National University, Jinju, Korea, pp. 1–39.

Len LHC, Meng LS (1982). Micropropagation of *Saintpaulia* at Singapore Botanic Garden. Gard. Bull. Singapore. 35: 73–81.

Mansseri-Lamrioui A, Louerguioui A, Bonaly J, Yakoub-Bougdal S (2011). Proliferation and rooting of wild cherry, The influence of cytokinin and auxin types and their concentration. Afr. J. Biotechnol. 10(43): 8613-8624.

Molgaard JP, Roulund N, Deichmann V, Irgens-Moller L, Andersen SB, Farestveit B (1991). *In vitro* multiplication of *Saintpaulia ionantha* Wendl., by homogenization of tissue cultures. Scientia Hortic. 48: 285-292.

Moore HE (1957). African Violets, Gloxinias and their Relatives, a Guide to the Cultivated Gesneriads. The MacMillan Co., New York (323 pp.).

Murashige T, Skoog F (1962). A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures. Physiol Plant. 15: 473-497.

Pak CH, Kwack BH (1987). Effect of Ca, Mg, myo-inositol and pectin on organogenesis of *Saintpaulia ionantha* Wendl. Cultured in vitro. J Kor Soc Hortic Sci. 28: 255–268 (in Korean with English abstract).

Shukla M, Sullivan JA, Jain SM, Murch SJ, Saxena PK (2013). Micropropagation of African violet (*Saintpaulia ionantha* Wendl.). In: Lambardi, M., Ozudogru, E.A., Jain, S.M. (Eds.), Protocols for Micropropagation of Selected Economically-Important Horticultural Plants, Methods in Molecular Biology. Springer, New York, pp. 161–177.

Smith RH, Norris RE (1983). *In vitro* propagation of African violet chimeras. HortScience, 18(4): 436-437.

So IS (1983). Studies on the in vitro culture of Saintpaulia ionantha Wendl. - I. Effects of various combinations of growth regulators on organogenesis of *Saintpaulia ionantha* Wendl. J Kor Soc Hortic Sci. 24: 86–91 (in Korean with English abstract).

Sunpui W, Kanchanapoom K (2002). Plant regeneration from petiole and leaf of African violet (*Saintpaulia ionantha*) cultured *In vitro*. Songklanakarin J Sci Technol. 24(3): 257-264.

Tatsuzawa F, Hosokawa M (2016). Flower colors and their anthocyanins in *Saintpaulia* cultivars (Gesneriaceae). Hortic J. 85: 63–69.

Teixeira da Silva, JA, Dewir YH, Wicaksono A, Kher MM, Kim HH, Hosokawa M, Zeng S (2016). Morphogenesis and developmental biology of African violet (*Saintpaulia ionantha* H. Wendl.). J Plant Dev. 23: 15–25.

The Plant List, 2017. Saintpaulia. http://www.theplantlist.org/tpl1.1/search?q= *Saintpaulia* (last accessed: 30 March, 2017).

Torres K (1988). *In vitro* Propagation of African Violets. pp. 80-85. In: Torres, K. (ed.), Tissue Culture Techniques for Horticultural Crops. Van Nostrand Reinhold Co.

USDA, 2015. Floriculture crops: 2014 summary. 59 pp. http://usda.mannlib.cornell.edu/ usda/current/FlorCrop/FlorCrop-06-04-2015.pdf (last accessed: 30 March, 2017).

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]
[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]
[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

USDA, 2016. Floriculture crops: 2015 summary. 59 pp. http://www.usda.gov/nass/PUBS/TODAYRPT/floran16.pdf (last accessed: 30 March, 2017).

Vazquez AM, Davey MR, Short KC (1977). Organogenesis in culture of *Saintpaulia ionantha*. Acta Hortic. 78: 249–258.

Weatherhead MA, Grout BWW, Short KC (1982). Increased haploid production in *Saintpaulia ionantha* Wendl., by anther culture. Scientia Hortic. 17: 37-144.

Comparing the *in vitro* and *in vivo* propagation methods in three cultivars of African violet (*Saintpaulia ionantha* H. Wendi.)

Mahmoud Fatahi Faradonbe[1], Maryam Dehestani Ardakani[2*], Kazem Kamali Aliabad[3]

1. MS.C student, Department of Horticultural Science, Faculty of Agriculture & Natural Resources, Ardakan University, P.O. Box 184, Ardakan, Iran
2. Assistant Professor, Department of Horticultural Science, Faculty of Agriculture & Natural Resources, Ardakan University, P.O. Box 184, Ardakan, Iran, Medicinal and Industrial Research Institute, Ardakan, Iran
3. Assistant Professor, Department of Soil Science, Faculty of Agriculture & Natural Resources, Yazd University, Yazd, I.R. Iran.

*mdehestani@ardakan.ac.ir

[Downloaded from flowerjournal.org on 2026-11-18]

[DOR: 20.1001.1.26765993.1398.4.1.5.9]

[DOI: 10.29252/flowerjournal.4.1.47]

Abstract

African violet (*Saintpaulia ionantha* H. Wendi.) is an important ornamental plant due to its various colors and shapes. The present study was conducted to compare the *in vitro* and *in vivo* propagation methods in this plant. At *in vitro* culture, the interactive effect of five explant types (leaf blade, petiole, petiole without epidermis, whole inflorescence and flower without petals) and three cultivars (‘Cool Blue’, ‘Rondita’ and ‘Knight Rider’) cultivated on MS culture medium containing 0.1 mg/l NAA and 1 mg/l BA were investigated. At *in vivo* culture, leaf cuttings of three cultivars were cultured in wrapped plastic dishes contained 70% peat-moss and 30% perlite. Propagation speed and number of buds in two methods were compared. Results showed explant type and cultivar effected the rate of regeneration significantly. In cv. ‘Cool Blue’ there was not a significant difference in regeneration percent, bud production and number of leaves in all of the explant types. In cv. ‘Rondita’ the highest regeneration percent were observed in leaf blade (91.66%), petiole (91.66%) and petiole without epidermal (83.33%). Whereas in cv. ‘Knight Rider’ maximum regeneration percent (100%) was detected in leaf blade, whole inflorescence, flower without petals and petiole. The maximum (8.25) number of plantlets per explants in the *in vivo* method was observed in cv. ‘Cool Blue’. Flowering time was significantly higher (180 to 230 days) in explants propagated at *in vitro* conditions compared to the ones propagated by *in vivo* method (120 to 140 days). , However, the number of regenerated buds at *in vitro* culture was significantly higher than *in vivo* culture.

Keywords: Explant, Flowering, Leaf cutting, Plantlet, Proliferation