

تأثیرات مورفولوژیک و فیزیولوژیک القای پلی‌پلوئیدی در گیاه لیموترش (*Citrus ourantifolia*)

منصور افشار‌محمدیان^{۱*}، رقیه پوراکبری کسمایی، زینب امیدی، فائزه قناتی^۲ و علیرضا ترنگ^۳

^۱ گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه گیلان، رشت، ایران

^۲ گروه علوم گیاهی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران

^۳ مدیریت بیوتکنولوژی کشاورزی منطقه شمال کشور، پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی ایران، رشت، ایران

چکیده

میوه مرکبات دارای ارزش غذایی، دارویی و اقتصادی فراوان است. پردازشگری به عنوان عامل منفی در انتخاب گونه‌های با کیفیت بالا در میوه مرکبات در نظر گرفته می‌شود. در میان پلی‌پلوئیدها، تریپلوئیدها میوه‌های بی‌دانه تولید می‌کنند. از آنجایی که برای تولید میوه‌های تریپلوئید، وجود گیاه تترابلوئید ضروری است، تولید گیاه تترابلوئید در لیموترش با روش قطره چکان و با استفاده از ماده شیمیایی کلشی‌سین، هدف این پژوهش قرار گرفت. ۶۰ روز پس از اعمال تیمار کلشی‌سین با غلظت ۰/۲، ۰/۶، ۰/۱۰ و ۰/۱۴ درصد، بررسی فلوسایتمتریک بر گیاهان تیمار شده انجام گرفت. گیاهان تترابلوئید حاصل، از نظر ویژگی‌های مورفولوژیک و آناتومیک بررسی شدند. مقایسه برگ‌های گیاهان دیپلوئید و تترابلوئید نشان داد که برگ‌های گیاهان دیپلوئید از نظر اندازه، طول و عرض بیشتری نسبت به گیاهان تترابلوئید دارند. ارتفاع گیاهان تترابلوئید به طور معنی‌داری نسبت به دیپلوئید کمتر بود. بررسی تراکم روزنه، ابعاد روزنه و همچنین کیسه‌های ترشحی برگ‌ها نشان داد که در گیاهان تترابلوئید در مقایسه با دیپلوئید تراکم روزنه و کیسه‌های ترشحی کاهش، اما ابعاد روزنه و ابعاد کیسه‌های ترشحی افزایش یافت. میزان کلروفیل a، کلروفیل b، کاروتینوئید در گیاهان تترابلوئید نسبت به دیپلوئید افزایش معنی‌داری نداشت.

واژه‌های کلیدی: لیموترش، تترابلوئیدی، کلشی‌سین، خصوصیات مورفولوژیک و آناتومیک

مقدمه

دورگ ناشی از تلاقی لایم و بالنگ هستند

(フトوحی قزوینی و فتاحی مقدم، ۱۳۸۹) که در صنایع غذایی، داروسراسازی، عطرسازی و آرایشی کاربردهای

درختان لیموترش با عدد کروموزومی $2x=2n=18$

بومی شرق هیمالیا و هند بوده، عقیده بر این است که

(Urwin and Horsnell, 2007). القای پلی‌پلوئیدی در مرکبات سبب تولید گیاهان مرکبات تراپلولوئید و تریپلولوئید می‌شود (Lee, 1988). گیاهان تری‌پلوئید، بی‌دانه هستند و از آنجا که اغلب مرکبات پردازه هستند، پُردازگی عاملی منفی در کیفیت آنها محسوب می‌شود (Geraci *et al.*, 1975; Esen *et al.*, 1978; Navarro *et al.*, 2002) علاقه روز افزون پرورش دهنده‌گان مرکبات با دستکاری پلوئیدی، استراتژی‌های هدف برای تولید ارقام بی‌دانه تریپلولوئید شده است (Vardi, 1996).

برای تعیین سطح پلوئیدی از روش‌های مستقیم (شمارش کروموزوم و فلوسایتومتری) و همچنین، روش‌های غیر مستقیم (مانند اندازه گیری طول و عرض سلول‌های روزنه، تراکم سلول‌های روزنه در واحد سطح و مشاهدات مورفولوژیک) استفاده می‌شود (Sari *et al.*, 1999). تعیین میزان کلروفیل نیز به عنوان ابزاری برای تشخیص سطوح پلوئیدی در گونه‌های مختلف با میزان موفقیت‌های متفاوت همراه بوده است (Timco *et al.*, 1981; Joseph and Randall, 1981؛ Timco *et al.*, 2006). میزان کلروفیل در گیاهان (Acacia mearnsii) اتوترابلولوئید نوعی آکاسیا (Acacia mearnsii) ۴۰ درصد بیشتر از میزان کلروفیل همтай دیپلولوئید آنها گزارش شده است (Mathura *et al.*, 2006). به علت افزایش مستقیم میزان ترکیبات ثانویه در بافت و همچنین، افزایش زیستوده در گیاهان پلی‌پلوئید به ویژه گیاهان دارویی که از اندام رویشی (ساقه، برگ و گل) برای به دست آوردن متابولیت‌های ثانویه استفاده می‌شود، دو برابر کردن تعداد کروموزوم‌ها در این

فراآوانی دارند. در طب سنتی نیز موارد استفاده زیادی دارند (Owhe-Ureghe *et al.*, 2010) به عنوان مثال، برای درمان دردهای معده و سرفه کاربرد دارند (Oyagade *et al.*, 1999) خاصیت ضد باکتریایی (باکتری‌های گرم مثبت و گرم منفی) نیز دارد (Aibinu *et al.*, 2007).

روش دو برابر کردن کروموزوم با استفاده از کلشی‌سین، به طور وسیعی در برنامه‌های اصلاحی گیاهان استفاده می‌شود (Hancock, 1997; Hartwell *et al.*, 2004). بیشتر گیاهان حاصل از پلی‌پلوئیدی مصنوعی اغلب با افزایش اندازه سلول همراه هستند که به تولید اندام‌های رویشی و زایشی بزرگتر منجر می‌شود (Byrne *et al.*, 1981). القای پلی‌پلوئید ممکن است با افزایش عملکرد و تولید متابولیت‌های ثانویه در گیاهان پلی‌پلوئید نسبت به والدین دیپلولوئید همراه باشد (Dhawan and Lavania, 1996). برای مثال، میزان انسان در گیاهان اتوترابلولوئید گونه‌ای از نعناع (Mentha arevensis L.) به میزان ۳۰ درصد (Janaki Amal and Sobti, 1962) به میزان ۳۵ تا ۸۵ درصد (Carum carvi L.) نسبت به گیاهان (Dijkstra and Speckmann, 1980) دیپلولوئید شاهد افزایش نشان داده است. همچنین، در بسیاری از گیاهان افزایش سطح پلوئیدی با برخی تغییرات مورفولوژیک و فیزیولوژیک همراه بوده است (Randall *et al.*, 1977). برای مثال، در گیاه دارویی اسطوخودوس (Lavandula angustifolia)، گیاهان اتوترابلولوئید دارای گل‌ها و بذرها بزرگتر، دمگل ضخیم‌تر و پرزهای سپری بزرگتر روی برگ نسبت به

القای تراپلوئیدی در گیاه لیموترش

در این پژوهش، برای القای تراپلوئیدی از روش تیمار مرسیتم انتهایی ۱۸۰ گیاهچه با غلظت‌های مختلف کلشی‌سین استفاده شد. به این منظور، مرسیتم انتهایی رشد گیاهچه‌ها در مراحل دو برگ حقیقی اولیه در ۳ روز متوالی، با استفاده از غلظت‌های مختلف محلول آبی کلشی‌سین (۰/۲، ۰/۶، ۱ و ۱/۴ درصد) و توئین ۲۰ (برای افزایش تماس سطحی)، با روش قطره‌چکان با استفاده از سمپلر هر روز به میزان ۵ میکرولیتر تیمار شدند.

شناسایی گیاهان تراپلوئید با استفاده از دستگاه فلوسایتومتری

با توجه به اینکه دستگاه فلوسایتومتری با اندازه‌گیری شدت نسبی فلورسانس، مقدار نسبی DNA را نشان می‌دهد، سطح پلوئیدی یک نمونه ناشناخته تنها پس از ترکیب با هسته‌های استاندارد گیاه شاخص با سطح پلوئیدی و محل پیک در مقایسه با استاندارد مشخص می‌شود. در این تحقیق، برای تخمین صحیح سطح پلوئیدی گیاهان تراپلوئید مورد نظر توسط دستگاه فلوسایتومتری، از گیاه جعفری به عنوان گیاه استاندارد استفاده شد. برای آنالیز سطح پلوئیدی، برگ‌های دوم گیاهان ۶۰ روز پس از اعمال تیمار جدا شده، توسط دستگاه فلوسایتومتری مدل PA ساخت شرکت Partec کشور آلمان بررسی شدند. شیوه تهیه نمونه برای آنالیز فلوسایتومتریک به این شکل است که برای تهیه سوسپانسیون هسته‌ای، به مقدار مساوی بافت برگی از برگ‌های دوم و ترجیحاً قسمت‌های بدون رگبرگ از گیاه نمونه (گیاهانی که با غلظت‌های مختلف کلشی‌سین تیمار شده بودند)، گیاهان شاهد

گیاهان موجب افزایش عملکرد متابولیت‌های ثانویه شده است (Gonzalez and Weathers, 2003).

هدف از این پژوهش، بررسی امکان استفاده از پلی‌پلوئیدی به عنوان روشی اصلاحی برای مقایسه و همچنین، بررسی برخی ویژگی‌های رشدی و ویژگی‌های کفی و کیفی بین گیاهان تراپلوئید ایجاد شده از گیاهان دیپلوئید در گیاه لیموترش است.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی

میوه‌های لیموترش از باغ مؤسسه تحقیقات مرکبات واقع در شهرستان تنکابن تهیه شد. پوسته خارجی و پوسته داخلی بذرها جدا شد، سپس بذرهای نوسلاس (بذرهایی با بیش از دو لپه و دارای شکل نامتقارن) از جنسی (بذرهایی با لپه‌های متقارن) جدا شد. بذرهای نوسلاس در پتربال دیش‌های حاوی کاغذ صافی که در اتوکلاو استریل شده بودند، قرار داده شده، و مراحل رشد اولیه را در داخل انکوباتور با دمای ۲۷-۲۵ درجه سانتیگراد گذرانند. پس از ۲ هفته و نمایان شدن ۶/۵ ریشه‌چه، بذرها به گلدان‌هایی به ارتفاع ۱۰ و قطر ۶/۵ سانتی‌متر منتقل شدند. گلدان‌ها با نسبت برابر از کود حیوانی، خاک و ماسه (با نسبت ۱:۱:۱) پر شد. گیاهان پس از کشت در گلدان، در گلخانه با دمای روزانه ۲۵ درجه سانتیگراد و دمای شبانه ۱۸ درجه سانتیگراد نگهداری شد. به منظور ایجاد جمعیت تراپلوئید، گیاهچه‌ها در مراحل دو برگ حقیقی اولیه برای اعمال تیمار کلشی‌سین استفاده شدند. این پژوهش طی سال‌های ۱۳۸۸-۱۳۹۰ در گلخانه مؤسسه بیوتکنولوژی شمال کشور (رشت) انجام گرفت.

تناسبی) سطح هر برگ محاسبه و مقایسه شد (سلطانی و همکاران، ۱۳۸۵).

اندازه‌گیری کیسه‌های ترشحی گیاهان دیپلوبید و تراپلوبید

برای سنجش تراکم کیسه ترشحی و تعداد آنها در واحد سطح، برگ‌های دوم از رأس ساقه گیاهان مورد نظر جدا شد و برای بررسی تراکم آنها در واحد سطح از میکروسکوپ نوری با بزرگنمایی ۴ و برای سنجش طول آنها از میکروسکوپ نوری با بزرگنمایی ۱۰ استفاده شد.

سنجش کلروفیل و کاروتینوئید

برای اندازه‌گیری میزان کلروفیل a، b و کاروتینوئید کل از برگ دوم، دیسک‌های برگی تهیه، در ۵ میلی‌لیتر استون ۸۰ درصد در هاون چینی همگن شد. با استفاده از سانتریفیوژ یخچالدار در دمای ۴ درجه سانتیگراد و با ۳۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۵ دقیقه محلول جداسازی شد. سپس شدت جذب محلول در طول موج‌های ۴۷۰، ۶۴۶/۸ و ۶۶۳/۲ با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر visible UV از شرکت Pharmacia biotech در مقابل شاهد خوانده، با قرار دادن در روابط زیر میزان کلروفیل a و b و کاروتینوئید کل در $\text{cm}^2 \text{ سطح برگ}$ محاسبه شد (Lichtenthaler, 1983).

$$\text{Chl}_a = 12.25 A_{663.2} - 2.79 A_{646.8}$$

$$\text{Chl}_b = 21.50 A_{646.8} - 5.1 A_{663.2}$$

$$\text{Chl}_T = \text{Chl}_a + \text{Chl}_b$$

$$\text{Car} = (1000 A_{470} - 1.82 \text{ Chl}_a - 85.02 \text{ Chl}_b) / 198$$

ارزیابی ویژگی‌های روزنه در گیاهان دیپلوبید و تراپلوبید

بدین منظور، پس از تعیین سطح پلوئیدی گیاهان مورد آزمایش با استفاده از دستگاه فلوسایتمتری، برگ

(افق دیمار) و گیاه استاندارد، به اندازه تقریبی 1 cm^2 برداشته شد. بافت برگ در یک پتری دیش پلاستیکی ۵۵ میلی‌متری حاوی ۴۰۰ میکرولیتر از بافر استخراج هسته متعلق به شرکت Partec قرار داده، با استفاده از یک تیغ تیز خرد شد. سپس به این نمونه‌ها ۱۶۰۰ میکرولیتر محلول فلوروکروم DAPI که نوعی رنگ مخصوص آنالیز فلوسایتمتری است، اضافه شد. سپس نمونه توسط فیلتر نایلونی فیلتر گردید. نمونه صاف شده به داخل لوله پلاستیکی متعلق به دستگاه فلوسایتمتری منتقل و آنالیز شد. پس از آن، هیستوگرام DNA به دست آمد. مقدار DNA هر نمونه با بررسی حداقل ۱۰۰۰۰ سلول بررسی شد. همچنین، برای اطمینان از نتایج حاصل، پس از تهیه لام از بافت مربوطه شمارش کروموزومی با استفاده از میکروسکوپ نیز انجام شد.

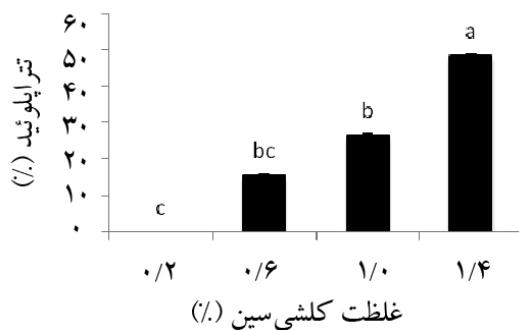
مقایسه ویژگی‌های کمی و کیفی بین گیاهان تراپلوبید و دیپلوبید

پس از شناسایی گیاهان تراپلوبید توسط آنالیز فلوسایتمتری، گیاهان دیپلوبید و تراپلوبید از نظر سطح برگ، شکل برگ، اندازه روزنه، تراکم روزنه، ارتفاع، میزان کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل کل و میزان کاروتینوئید با هم مقایسه شدند.

محاسبه سطح برگ گیاهان دیپلوبید و تراپلوبید

برای مقایسه سطح برگ گیاه شاهد با گیاهان تحت تیمار، برگ‌های دوم از رأس ساقه گیاه هر گلدان جدا شد. از برگ‌های جدا شده، کپی کاغذی تهیه و وزن کپی مورد نظر با ترازو اندازه گیری شد. یک سانتی‌متر مربع از کاغذ نیز جدا و وزن شد، با محاسبه نسبت وزن برگ به وزن یک سانتی‌متر مربع از کاغذ (رابطه

نتایج از طریق شمارش کروموزومی نیز تأیید شد (شکل ۱).



شکل ۱- اثر تیمارهای مختلف کلشی سین بر تولید گیاهان تراپلوبloid لیموترش با استفاده از آزمون توکی. مقادیر، میانگین $3 \pm SE$ است. حروف یکسان یا بزرگ عدم اختلاف معنی دار در سطح $P<0.01$ است.

مقایسه شکل و سطح برگ

بررسی شکل برگ (شکل ۲) در گیاه لیموترش نشان داد که برگ های گیاهان تراپلوبloid از نظر اندازه (جدول ۱) دارای طول و عرض کمتری نسبت به گیاهان دیپلوبloid بودند. علاوه بر این، برگ های گیاهان تراپلوبloid چین خورده و ناصاف بودند. مقایسه سطح برگ (جدول ۱) نشان داد که گیاهان تراپلوبloid به طور معنی داری سطح برگ کمتری نسبت به گیاهان دیپلوبloid دارند.



شکل ۲- شکل برگ (۱: گیاه شاهد، ۲: گیاه تیمار شده)

دوم هر گیاه جدا و سپس اپیدرم زیرین برگ با استفاده از لام ناخن جدا شد. به این منظور بخشی از برگ (۱۰ mm \times ۵ mm) که ترجیحاً فاقد رگبرگ اصلی بود، با استفاده از لام ناخن پوشانده، پس از ۱۰ تا ۱۵ دقیقه خشک شد. سپس با استفاده از یک تیغ تیز حاشیه های نمونه را به شکل چهار گوش در آورده، نوار چسبی شفاف روی آن چسبانده و با انگشت شست فشار داده تا اپیدرم کاملاً به چسب ملحق شد. سپس چسب که اپیدرم به صورت لایه شفاف بسیار نازکی به آن چسبیده است، جدا و روی لام چسبانده شد. ویژگی های روزنه همه نمونه ها با استفاده از یک میکروسکوپ نوری با بزرگ نمایی ۴۰ ب بررسی شد (Smith et al., 1989).

مطالعات آماری

مراحل مختلف آزمایش با ۳ تکرار انجام شد و سپس آنالیزهای آماری با استفاده از آزمون آماری t در نرم افزار SPSS و آزمون توکی در نرم افزار SAS صورت گرفت. نمودارهای مربوط به تغییرات در نرم افزار Excel رسم شد. طرح مورد استفاده در آزمایشات طرح کاملاً تصادفی بود.

نتایج

القا تراپلوبloidی در گیاه لیموترش

نتایج حاصل از بررسی سطح پلوئیدی گیاهان تیمار شده با سطوح مختلف کلشی سین (۰/۲، ۰/۶، ۱/۰ و ۱/۴ درصد) با استفاده از دستگاه فلوسایتو متري نشان داد که غلظت ۱/۴ درصد در گیاه لیموترش بیشترین درصد گیاهان تراپلوبloid (۴۸/۶ درصد) و غلظت ۰/۲ درصد کمترین گیاهان تراپلوبloid (۰ درصد) را تولید کرد. این

روش تیمار کلشی سین به صورت قطره‌چکان استفاده شد. نتایج حاصل از این تیمار نشان داد که در غلظت ۱/۴ درصد کلشی سین، ۴۸/۶ درصد از گیاهان لیموترش تراپلوبئید شدند که برتری روش فوق را نسبت به روش‌هایی که اساس آنها تیمار گیاهان با استفاده از کلشی سین در مراحل تولید بذر، برگ‌های لپه‌ای و یا روش‌های کشت درون شیشه‌ای است، نشان می‌دهد. برای مثال، در مطالعه‌ای که توسط Dutt و همکاران (۲۰۱۰) روی *Citrus reticulate* انجام شد، از روش تیمار بر سوسپانسیون سلولی که روش جدیدی محسوب می‌شود، استفاده شد که بیشینه راندمان تولید تراپلوبئید در این روش ۳۵ درصد بود. در پژوهشی دیگر راندمان تولید گیاهان تراپلوبئید حاصل از تیمار بذرهای آبگیری شده گونه‌ای از بنفسه در نسل اول ۷۳/۰ درصد گزارش شد و در روش تیمار مرسیتم انتهایی در مرحله تولید برگ‌های لپه‌ای، راندمان ۲/۱۶ درصد گزارش گردید (Ajalin *et al.*, 2002).

همچنین، در پژوهشی که توسط Roy و همکاران (۲۰۰۱) گزارش شد، راندمان تولید گیاهان تراپلوبئید در گیاه رازک از طریق باززایی گیاهان تراپلوبئید از گیاهان میکسوبلوبئید در شرایط کشت درون شیشه‌ای، ۳۳ درصد گزارش شد.

سطح برگ

نتایج حاصل از این پژوهش در ارتباط با سطح برگ با القای پلی‌بلوبئیدی در گیاه *Spathiphyllum wallisii* مشابه بود که سبب کاهش سطح برگ و نسبت طول به عرض گیاه تراپلوبئید نسبت به گیاه دیپلوبئید شد (Van Laere, *et al.*, 2010). کاهش سطح برگ و همچنین کوتاه‌تر شدن گیاهان پلی‌بلوبئید نسبت به گیاهان دیپلوبئید، می‌تواند سبب افزایش مقاومت این

مقایسه طول، عرض و تراکم روزنه

نتایج حاصل از اندازه‌گیری طول و عرض روزنه در گیاهان تراپلوبئید لیموترش افزایش معنی‌داری ($P<0.05$) را نسبت به گیاهان دیپلوبئید نشان داد (جدول ۱). بررسی تراکم روزنه نیز نشان داد که با افزایش سطوح پلوبئیدی تراکم روزنه به طور معنی‌داری ($P<0.05$) نسبت به گیاه دیپلوبئید کاهش می‌یابد (جدول ۱).

مقایسه تراکم و مساحت کیسه ترشحی

اندازه‌گیری تراکم کیسه ترشحی در نمونه‌های گیاهی تراپلوبئید و دیپلوبئید نشان داد که تراکم آنها در گیاهان دیپلوبئید نسبت به گونه تراپلوبئید به طور معنی‌داری ($P<0.05$) بیشتر بود (جدول ۱ و شکل ۳) در حالی که مساحت کیسه ترشحی در گیاهان تراپلوبئید افزایش معنی‌داری ($P<0.05$) نسبت به گیاهان دیپلوبئید داشت (جدول ۱).

مقایسه ارتفاع گیاهان

نتایج حاصل از مقایسه ارتفاع گیاهان تراپلوبئید نسبت به دیپلوبئید نشان داد که ارتفاع گیاهان تراپلوبئید به طور معنی‌داری ($P<0.05$) نسبت به دیپلوبئید کاهش یافت (جدول ۱).

مقایسه میزان کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل و کاروتونوئید کل

نتایج حاصل از مقایسه میزان کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل و کاروتونوئید کل بین گیاهان تراپلوبئید و دیپلوبئید تفاوت معنی‌داری ($P<0.05$) را نشان نداد (جدول ۱).

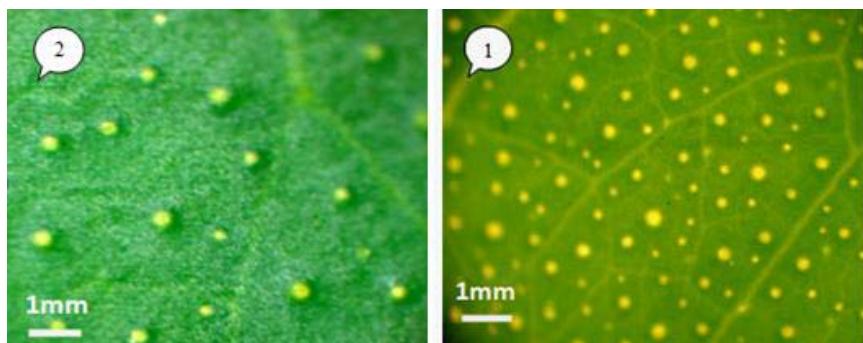
بحث

تولید گیاهان تراپلوبئید

در این پژوهش، به منظور تولید گیاهان تراپلوبئید از

برخی از ژن‌هایی شود که دو برابر شده‌اند. البته الگوی تغییر بیان ژن در سلول‌ها و اندام‌های مختلف و حتی در ژنوتیپ‌های مختلف یک گیاه می‌تواند متفاوت باشد
(Adams and Wendel, 2005)

گیاهان در برابر عوامل نامساعد محیطی از جمله نور و بادهای شدید، خصوصاً در مناطق کوهستانی شود. پلی‌پلوئیدی آثار قابل توجهی بر تغییر نحوه بیان ژن‌ها دارد که ممکن است شامل خاموش یا روشن شدن



شکل ۳- مقایسه کیسه‌های ترشحی گیاهان لیموترش (۱: گیاه شاهد، ۲: گیاه تحت تیمار) با بزرگنمایی ۴۰

جدول ۱- مقایسه میانگین برخی ویژگی‌های کمی و کیفی در گیاهان دیپلوبloid و تراکم پلی‌پلوئید لیموترش. مقادیر، میانگین ۳ تکرار \pm SE است. حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار در سطح $P < 0.05$ است.

ویژگی‌های کمی و کیفی بررسی شده	گیاهان تراکم پلی‌پلوئید (\pm میانگین)	گیاهان دیپلوبloid (\pm میانگین)	طول روزنه (μm)
عرض روزنه (μm)	$29/4 \pm 0/8^b$	$48/62 \pm 1/4^a$	
کلروفیل a (mg/ml)	$22/8 \pm 0/6^b$	$42/8 \pm 1/3^a$	
کلروفیل b (mg/ml)	$4/6 \pm 0/02^a$	$4/6 \pm 0/009^a$	
کلروفیل کل (mg/ml)	$1/4 \pm 0/1^a$	$1/5 \pm 0/02^a$	
ارتفاع گیاه (cm)	$5/9 \pm 0/1^a$	$6/1 \pm 0/01^a$	
مساحت کیسه‌های ترشحی (μm^2)	$14/4 \pm 0/09^a$	$3/7 \pm 0/09^b$	
تراکم کیسه‌های ترشحی (μm^{-2})	$471 \pm 64/09^b$	$1884 \pm 169/8^a$	
طول برگ (cm)	$0/09 \pm 0/04^a$	$0/04 \pm 0/01^b$	
عرض برگ (cm)	$6/8 \pm 0/2^a$	$3/2 \pm 0/1^b$	
سطح برگ (cm^2)	$3/1 \pm 0/1^a$	$1/1 \pm 0/05^b$	
تراکم روزنه (μm^2)	$22/7 \pm 0/2^a$	$8/9 \pm 0/15^b$	
کاروتینوئید (mg/ml)	$0/003 \pm 0/2^a$	$0/0004 \pm 0/08^b$	
	$1/4 \pm 0/05^a$	$1/2 \pm 0/1^a$	

پلوبئیدی در نمونه‌های تترابلولئید لوپیا به علت افزایش اندازه سلول‌ها، سبب افزایش اندازه روزنہ‌ها، در نتیجه کاهش تعداد آنها در واحد سطح در مقایسه با نمونه‌های دیپلوبئید می‌شود.

ارتفاع

بر اساس نتایج حاصل از این تحقیق، کلشی‌سین بر ارتفاع گیاهان تیمار شده تأثیر دارد. به طوری که با افزایش غلظت تیمار، ارتفاع کاهش بیشتری نشان می‌دهد که این کاهش ارتفاع، یک روش آسان در تشخیص گیاهان دیپلوبئید از تترابلولئید است. سحرخیز (۱۳۸۵) نیز در گیاه بابونه کبیر مشاهده کرد که با افزایش غلظت کلشی‌سین، میزان ارتفاع گیاهان بابونه کبیر کاهش می‌یابد. کاهش ارتفاع ممکن است به علت پلی‌پلوبئیدی شدن باشد، زیرا گیاهان پلی‌پلوبئید مناطق کوهستانی که کوتاه‌تر از گیاهان معمول هستند، سازگاری بیشتری با محیط خود دارند. بررسی اثر کلشی‌سین روی گیاه دارویی *Astragalus memberanaceus* نشان داد که رشد آهسته گیاهان تترابلولئید ممکن است به علت تخریب فیزیولوژیک ایجاد شده توسط کلشی‌سین باشد که در نتیجه باعث کاهش سرعت تقسیم سلولی می‌شود (Chen and Gao, 2007).

کلروفیل

نتایج حاصل از این پژوهش که عدم تغییر محتوای کلروفیل در گیاه لیموترش را نشان داد، با مطالعات انجام شده توسط حسنی و همکاران (۱۳۸۹) مغایر بود. آنها گزارش کردند که با افزایش سطح پلوبئیدی در گیاه ریحان میزان کلروفیل a، کلروفیل b و کلروفیل کل نیز به طور معنی‌داری افزایش می‌یابد. البته در پژوهشی دیگر که روی گیاه *Urgenia indica* انجام شد، نشان

مقایسه طول، عرض و تراکم روزنہ

نتایج حاصل از طول و عرض روزنہ در این تحقیق، با نتایج پژوهش‌هایی که افزایش سطح پلوبئیدی سلول‌ها با افزایش طول و عرض روزنہ ارتباط داشتند، منطبق است. Heping و همکاران (۲۰۰۸) مشاهده کردند که میانگین طول روزنہ در گیاه تترابلولئید زنجیل ۵۰/۸ میکرومتر و در گیاهان دیپلوبئید ۳۶/۷ میکرومتر بود. Omidbaigi و همکاران (۲۰۱۰) مشاهده کردند که اندازه عرض روزنہ در گیاهان تترابلولئید ریحان به طور غیرمنتظره‌ای بیشتر از گیاهان دیپلوبئید است، به طوری که عرض روزنہ در گیاهان تترابلولئید بیش از ۳ برابر گیاهان دیپلوبئید بود. علت تغییر اندازه اندام‌های گیاهی در اثر القای پلی‌پلوبئیدی، سازگاری بیشتر گیاهان با محیط است. در واقع پلی‌پلوبئیدها ممکن است قدرت زنده ماندن بیشتری نسبت به اجداد دیپلوبئید خود در برابر عوامل نامساعد محیطی داشته باشند، زیرا با کاهش سطح برگ و از طرف دیگر افزایش اندازه سلول روزنہ، توانایی گیاه در حفظ آب و ایجاد تعادل آبی (Grant, 1981; Stebbins, 1971) بیشتر می‌شود (Heping, 1981). همچنین، نتایج این پژوهش با نتایج پژوهش‌هایی که نشان دادند با افزایش سطح پلوبئیدی، تراکم روزنہ در واحد سطح برگ کاهش می‌یابد، منطبق است. در همین راستا، Omidbaigi و همکاران (۲۰۱۰) گزارش کردند که وابستگی بین تراکم روزنہ و سطح پلوبئیدی در ریحان منفی است و تراکم روزنہ مشاهده شده در گیاهان تترابلولئید نسبت به گیاه دیپلوبئید کمتر است، به طوری که فراوانی روزنہ در گیاهان دیپلوبئید ۶۳ درصد بیشتر از گیاهان تترابلولئید بود. Joshi و Verna (۲۰۰۴) نیز در پژوهشی گزارش کردند که افزایش سطح

ارتفاع بین گیاهان تراپلوبوئید و دیپلوبوئید نشان داد که ارتفاع گیاهان تراپلوبوئید به طور معنی داری نسبت به دیپلوبوئید کمتر بود. بررسی تراکم و ابعاد روزنه و همچنین کیسه ترشحی نیز نشان داد که در گیاهان تراپلوبوئید در مقایسه با دیپلوبوئید تراکم روزنه کاهش یافته، اما ابعاد روزنه افزایش می‌یابد. همچنین، بررسی میزان کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل و کاروتونوئید کل گیاهان لیموترش تیمار شده با کلشی سین افزایش معنی داری نداشت.

تشکر و قدردانی

از زحمات ارزشمند کارکنان محترم پژوهشکده بیوتکنولوژی شمال، به ویژه آقای دکتر اسد اسدی آبکنار و آقای مهندس علی صیاد رمضانی و کارشناسان محترم دانشکده علوم دانشگاه گیلان به ویژه آقای مهندس سید ابوالقاسم ناصر علوی و خانم‌ها مهندس فاطمه جمال امیدی، مهوش هادوی و زهرا شایگان تشکر و قدردانی می‌شود.

داد که میزان کلروفیل در گیاه تراپلوبوئید و دیپلوبوئید تغییر معنی داری نمی‌کند (Phulari, 2011). لذا، چنین استنباط می‌شود که نوع گونه و رقم مورد مطالعه نیز می‌تواند در میزان کلروفیل در سطوح متفاوت پلوبوئیدی تأثیر داشته باشد (Andersson, 2009).

کاروتنوئید

نتایج پژوهش حاضر که عدم تغییر کاروتنوئید در گیاه لیموترش را نشان داد، با نتایج انجام شده توسط Hand و Randolph (۱۹۴۰) مغایر یود که گزارش کردند گیاهان ذرت تیمار شده با کلشی سین میزان کاروتنوئید بیشتری نسبت به گیاهان دیپلوبوئید داشتند. البته دما، شدت پرتو و میزان آب در دسترس در طول فصل رشد نیز بر میزان کاروتنوئید تأثیر می‌گذارد (Andersson, 2009).

جمع‌بندی

مقایسه برگ‌های گیاهان تراپلوبوئید و دیپلوبوئید نشان داد که برگ‌های گیاهان تراپلوبوئید از نظر اندازه دارای طول و عرض کمتری نسبت به دیپلوبوئید بودند. مقایسه

منابع

- سلطانی، ف.، قربانی، م. و منوچهری کلاتری، خ. (۱۳۸۵) اثر کادمیوم بر مقدار رنگیزه‌های فتوستتری، قندها و مالون دی‌آلدئید در گیاه کلزا (*Brassica napus* L.). مجله زیست‌شناسی ایران ۱۹: ۱۲۶-۱۴۵.
- فتیحی قزوینی، ر. و فتاحی‌مقدم، ج. (۱۳۸۹) پرورش مرکبات در ایران. ویرایش دوم، چاپ سوم، انتشارات دانشگاه گیلان، رشت.

- حسنی، م. ا.، میرزایی، م.، امیدبیگی، ر. و فتحی قره بابا، م. (۱۳۸۹) مجله علوم باگبانی ایران ۴۱(۲): ۱۱۱-۱۱۸.
- سحرخیز، م. ج. (۱۳۸۵) تأثیر برخی از عوامل اقلیمی و سطح پلوبوئیدی بر خصوصیات مورفولوژیکی و فیزیولوژیکی گیاه دارویی زینتی باونه کبیر (*Tanacetum parthenium* L.) پایان‌نامه کارشناسی ارشد، دانشگاه تربیت مدرس، تهران.

- Adams, K. and Wendel, J. F. (2005) Novel patterns of gene expression in polyploid plants. *Trends in Genetics* 21(3): 539-543.
- Aibinu, I., Adenipekun, T., Adelowotan, T., Ogunsanya, T. and Odugbemi, T. (2007) Evaluation of the antimicrobial properties of different parts of *Citrus aurantifolia* (lime fruit) as used locally. *African Journal of Biotechnology* 4(2): 185-195.
- Ajalin, I., Kobza, F. and Dolezel, J. (2002) Ploidy identification of doubled chromosome number plants in *Viola × wittrockiana* Gams. M 1-generation. *Horticulture Science (Prague)* 29(1): 35-40
- Andersson, S. C. (2009) Carotenoids, tocopherols and chlorophylls in sea buckthorn berries (*Hippophae rhamnoides*) and rose hips (*Rosa* sp.). Ph.D. Thesis, Swedish University of Agricultural Sciences, Alnarp, Sweden.
- Byrne, M. C., Nelson, C. J. and Randall, D. D. (1981) Ploidy effects on anatomy and gas exchange of tall fescue leaves. *Plant Physiology* 68: 891-893.
- Chen, L. L. and Gao, Sh. L. (2007) *In vitro* tetraploid induction and generation of tetraploids from mixoploids in *Astragalus membranaceus*. *Scientia Horticulturae* 112: 339-344.
- Dhawan, O. P. and Lavania, U. C. (1996) Enhancing the productivity of secondary metabolites via induced polyploidy. *Euphytica* 87: 81-89.
- Dijkstra, H. and Speckmann, G. I. (1980) Autotetraploidy in caraway (*Carum carvi* L.) for the increase of the aetheric oil content of the seed. *Euphytica* 29: 89-96.
- Dutt, M., Vasconcellos, M., Song, K. J., Gmitter Jr, F. G. and Grosser, J. W. (2010) *In vitro* production of autotetraploid ponkan mandarin (*Citrus reticulata* Blanco) using cell suspension cultures. *Euphytica* 173: 235-242.
- Esen, A., Soost, R. K. and Geraci, G. (1978) Seed set, size and development after 4x-2x and 4x-4x crosses in Citrus. *Euphytica* 27: 283-293.
- Geraci, G., Esen, A. and Soost, R. K. (1975) Triploid progenies from 2x-2x crosses of Citrus cultivars. *Journal of Heredity* 66: 177-178.
- Gonzalez, L. D. J. and Weathers, P. J. (2003) Tetraploid *Artemisia annua* hairy roots produce more artemisinin than diploids. *Plant Cell Reports* 21: 809-811.
- Grant, V. (1981) *Plant Speciation*. Columbia University Press, New York.
- Hancock, J. F. (1997) The colchicine story. *Hortscience* 32: 1011-1012.
- Hartwell, L. H., Hood, L., Goldberg, M. L., Reynolds, A. E., Silver, L. M. and Veres, R. C. (2004) *Genetics from genes to genomes*. 2nd Ed, McGraw-Hill Companies, Inc., New York.
- Heping, H., Shanlin, G., Lanlan, C. and Xiaoke, J. (2008). *In vitro* induction and identification of autotetraploids of *Dioscorea zingiberensis*. *In Vitro Cell Development Biology Plant* 44: 448-455.
- Janaki Amal, E. R. and Sobti, S. M. (1962) The origin of the Jammu Mint. *Current Science* 31: 387-388.
- Joseph, M. C. and Randall, D. D. (1981) Photosynthesis in polyploid tall fescue. *Plant physiology* 68: 894-898.
- Joshi, P. and Verna, R. C. (2004) High frequency production of induced autotetraploids in Faba Bean (*Vicia Faba* L.). *Cytologia* 69(2): 141-147.
- Lee, L. S. (1988) Citrus polyploidy: origins and potential for cultivar improvement. *Australian Journal Agriculture* 39: 735-747.
- Lichtenthaler, H. K. and Wellburn, A. R. (1983) Determination of total carotenoids and chlorophylls a and b of leaf in different solvents. *Journal of Biology and Society* 11: 591-592.
- Mathura, S., Fossey, A. and Beck, S. (2006) Comparative study of chlorophyll content

- in diploid and tetraploid black wattle (*Acacia mearnsii*). *Forestry* 79(4): 381-388.
- Navarro, L., Jua'rez, J., Aleza, P. and Pina, J. A. (2002) Recovery of triploid seedless mandarin hybrids from $2n \times 2n$ and $2n \times 4n$ crosses by embryo rescue and flow cytometry. In: Proceedings of the 10th IAPTC and B Congress, plant biotechnology 2002 and beyond, Orlando.
- Omidbaigi, R., Mirzaee, M., Hassani, M. E. and Sedghi Moghadam, M. (2010) Induction and identification of polyploidy in basil (*Ocimum basilicum* L.) medicinal plant by colchicine treatment. *International Plant Production* 4(2): 87-98.
- Owhe-Ureghe, U. B., Ehwareieme, D. A. and Eboh, D. O. (2010) Antibacterial activity of garlic and lime on isolates of extracted carious teeth. *African Journal of Biotechnology* 9(21): 3163-3166.
- Oyagade, J. O., Awotoye, O. O., Adewunmi, J. T. and Thorpe, H. T. (1999) Antimicrobial activity of some nigerian medicinal plants. *Bioscience* 11: 193-197.
- Oyagade, J. O., Awotoye, O. O., Adewunmi, J. T. and Thorpe, H. T. (1999) Antimicrobial Activity of some Nigerian medicinal plants. I. Screening for Antibacterial Activity. *Bioscience Research Communications* 11(3): 193-197.
- Phulari, S. S. (2011) Polyploidy breeding in *Urgenia indica* - to study the effect of colchicines treatment on morphological character of *Urgenia indica*. *Botany* 1: 207-210.
- Randall, D. D., Nelson, C. J. and Asay, K. H. (1977) Ribulose bisphosphate carboxylase altered genetic expression in tall fescue. *Plant physiology* 59: 38-41.
- Randolph, L. F. and Hand D. B. (1940) Relation between carotenoid content and number of genes per cell in diploid and tetraploid corn. *Journal of Agriculture Res* 60: 51-64.
- Roy, A. T., Leggett, G. and Koutoulis A. (2001) *In vitro* tetraploid induction and generation of tetraploids from mixoploids in hop (*Humulus lupulus* L.). *Plant Cell* 20: 489-495.
- Sari, N., Abak, K. and Pitrat, M. (1999) Comparison of ploidy level screening methods in watermelon. *Journal of Scientia of Horticulturae* 82: 265-277.
- Smith, S., Weyers, J. D. B. and Berry, W. G. (1989) Variation in stomatal characteristics over the lower surface of *Commelina communis* leaves. *Journal of Plant Cell and Environment* 12: 653-654.
- Stebbins, G. L. (1971) Chromosomal evolution in higher plants. Columbia University Press, New York.
- Timco, M. P., Vasconcelos, A. C. and Fairbrother, D. E. (1981) Euploidy in ricinus I. euploidy and genen dosage effects on cellular proteins. *Biochemistry Genetica* 18: 171-183.
- Urwin, N. A. R. and Horsnell, J. (2007) Generation and characterisation of colchicine-induced autotetraploid *Lavandula angustifolia*. *Euphytica* 156: 257-266.
- Van Laere, K., Franca, S. C., Vansteenkiste, H., Van Huylenbroeck, J., Steppe, K. and Van Labeke, M. C. (2010) Influence of ploidy level on morphology, growth and drought susceptibility in *Spathiphyllum wallisii*. *Acta Physiologiae Plantarum* 33: 1149-1156.
- Vardi, A. (1996) Strategies and consideration in mandarin improvement programmes. *Proceedings of International Society of Citriculture* 1: 109-120.

Morphologic and physiologic effects on polyploidy induction in *Citrus ourantifolia*

Mansour Afshar Mohammadian ^{1*}, Roghayeh Pourakbari Kasmaei ², Zeinab Omidi ³
Faezeh Ghanati ⁴ and Alireza Tarang ⁵

¹ Department of Biology, Faculty of Sciences, University of Guilan, Rasht, Iran

² Department of Plant Biology, Faculty of Biological Sciences, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran

³ Agriculture Biotechnology Research Institute of Iran (ABRII), Rasht, Iran

Abstract

Citrus fruit has high nutritive, medical and economical values. Seediness is considered as a weakness in selecting high quality citrus fruits. Among polyploids, triploids produce seedless fruits. In order to produce triploid fruits, there must be a tetraploid plant, therefore, in this research; the production of tetraploid plant was highlighted in *Citrus ourantifolia* using a chemical material named colchicine through dropping method. 60 days after treatment by 0.2, 0.6, 1.0 and 1.4% concentrations of colchicines, the flow cytometric investigation on treatment plants were conducted. The morphological and anatomical characteristics of tetraploid plants were investigated. Comparison of the leaves of tetraploid with diploid plants indicated that the leaves of tetraploid plants in length and width were smaller than the diploid ones. The height of tetraploid plants was reduced significantly compared with that of the diploid ones. Comparison of the density and the size of stomata and secretory sacs showed that the density of stomata and secretory sacs in tetraploid plants decreased but, the size of stomata and secretory sacs increased, significantly, compared with the diploid ones. The amounts of chlorophyll a, chlorophyll b, total chlorophyll and carotenoids in treatment plants showed no significant increase in tetraploid and diploid plants.

Key words: *Citrus ourantifolia*, Tetraploidy, Colchicine, Morphological and anatomical characteristics

* Corresponding Author: afshar@guilan.ac.ir