

اثر هورمون استریگولاکتون بر ویژگی‌های مورفوفیزیولوژیکی و بیوشیمیایی آویشن دناپی

تحت تنش خشکی

هدی سادات کیانی^۱، منیژه سبکدست^{۲*}

^۱-دانشجوی دکتری، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده‌گان کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران

^۲-استادیار، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده‌گان کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران

(نویسنده مسئول sabokdast@ut.ac.ir)

چکیده

در مطالعه حاضر، تأثیر محلول‌پاشی برگ‌های استریگولاکتون بر ویژگی‌های فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی گیاه آویشن دناپی، تحت تنش خشکی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران، کرج مورد بررسی قرار گرفتند. گیاهان تحت تنش خشکی کاهش قابل توجهی در رشد و نمو نشان دادند که توسط ویژگی‌های رشد اندام هوایی و رنگ‌دانه‌های فتوسنتزی مشهود است. تنش خشکی منجر به افزایش شدید پراکسید هیدروژن (۲۱۲٪) و مالون دی‌آلدید (۱۵۱٪) شد که این تغییرات قویاً با تأخیر رشد مرتبط می‌باشند. کاربرد استریگولاکتون با بهبود روابط آب و میزان کلروفیل سبب بهبود ویژگی‌های رشدی گیاه شد. بیشترین مقدار فنل کل ($49/56 \text{ mg GA} \cdot \text{g}^{-1} \text{ DW}$)، فلاونوئید ($24/96 \text{ mg Q} \cdot \text{g}^{-1} \text{ DW}$)، پرولین ($74/4 \mu\text{mol}$) (g^{-1})، فعالیت آنزیم کاتالاز ($44/5 \text{ unit mg}^{-1} \text{ protein}$)، سوپر اکسید دیسموتاز ($24/26 \text{ unit mg}^{-1} \text{ protein}$)، پراکسیداز ($\text{unit mg}^{-1} \text{ protein}$) ($26/91$)، میزان اسانس ($0/48$ درصد حجمی/وزنی) و بیشترین میزان تیمول ($1/93$ ٪) در محلول پاشی 10 میکرومولار استریگولاکتون تحت شرایط کم آبیاری 30 درصد ظرفیت زراعی آویشن دناپی بدست آمد. در مجموع استریگولاکتون با کاهش اثرات منفی تنش خشکی بر متابولیت‌های ثانویه (فنل و فلاونوئید) و تنظیم‌کننده‌های اسمز (پرولین) و افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی که هموستاز گونه‌های فعال اکسیژن را تنظیم می‌کنند، سبب افزایش تحمل به تنش خشکی در گیاهچه‌های آویشن شد. با توجه به دانش ما، این اولین مطالعه در مورد نقش استریگولاکتون بر مکانیسم تحمل به تنش خشکی در آویشن است و کاربرد این محرک زیستی می‌تواند سبب افزایش عملکرد کمی و کیفی گیاه آویشن دناپی گردد و گامی موثر در تحقق اهداف کشاورزی پایدار است.

واژه‌های کلیدی: آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت، تنش‌های غیر زیستی، فنل و فلاونوئید، منتول

مقدمه

آویشن دناپی (*Thymus daenensis* Celak) از گیاهان دارویی بومی ایران و متعلق به تیره نعناعیان است که به صورت خودرو بیشتر در بخش‌های غربی و مرکزی ایران به‌ویژه رشته‌کوه‌های زاگرس می‌روید. اسانس آویشن از جمله اسانس‌های معروف می‌باشد که جایگاه خاصی در تجارت جهانی دارد. تیمول، پاراسمین، گاماترپنین، متیل اتر، 1 و 8 سینوئل، بورنتول و کارواکرول از ترکیب‌های اصلی و عمده عصاره آویشن دناپی می‌باشد (گلستانی و صحافی، ۱۳۹۹). اسانس فنلی آویشن دناپی جز ده اسانس مهم گزارش شده است که دارای خاصیت ضد باکتریایی، ضد قارچی، آنتی‌اکسیدانی و نگهدارنده

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

طبیعی غذا است و این گیاه دارویی به لحاظ محتوی بالای تیمول موجود در اسانس، شایان توجه است. (Ghasemi *et al*, 2013, Nabavi *et al*, 2015)

در بین عوامل بازدارنده محیطی بر رشد و عملکرد گیاهان دارویی، تنش خشکی از مهم‌ترین عوامل محدودکننده در مناطق خشک و نیمه‌خشک به شمار می‌رود (Sepahvand *et al*, 2021). تنش خشکی با ایجاد اختلال در عمل روزنه‌ها و سیستم فتوسنتزی، تخریب پروتئین‌ها و آنزیم‌ها، توقف رشد ریشه و بخش هوایی و همچنین کاهش سطح برگ‌ها و در کل کاهش رشد و نمو گیاه سبب کاهش عملکرد گیاه می‌شود (Razavizadeh *et al*, 2018). سازگاری به تنش‌های محیطی از جمله خشکی تغییراتی را در همه سطوح فیزیولوژیک موجود زنده از سطح آناتومیک و مورفولوژیک تا سطح سلولی، متابولیک و مولکولی موجب می‌شود (Moradi, 2018; Amerian, 2022). تعدیل اسمزی با سنتز و تجمع مواد حل شونده مانند پرولین و قندهای محلول، سازگاری فیزیولوژیک و متابولیک مهمی برای گیاهان به جهت تحمل در برابر خشکی فراهم می‌کند. تجمع اسمولیت‌ها نه تنها می‌تواند به تنظیم اسمزی منجر شود بلکه از ساختار مولکول‌های زیستی و غشاها محافظت می‌کنند. همچنین اسمولیت‌ها جاروب کننده‌های رادیکال‌های آزاد هستند و مولکول‌های DNA را از آسیب‌های آن‌ها حفظ می‌کنند. تجمع این ترکیبات همگام با کاهش محتوای آب خاک و افزایش سطوح خشکی، افزایش می‌یابد. افزایش و تجمع قندهای محلول، حفظ فشار اسمزی را در سلول‌های برگ و در نتیجه، جذب آب از خاک‌های خشک را باعث می‌شود و بدین ترتیب، با حفظ فشار تورژانس سلول، تبادلات گازی و رشد را در محیط‌های خشک ممکن می‌کند (امامی بیستگانی و همکاران، ۱۳۹۶).

از طرف دیگر در شرایط تنش خشکی میزان انواع اکسیژن فعال افزایش می‌یابد و سبب بروز تنش اکسیداتیو می‌شود و اگر پاک‌سازی نشوند ممکن است باعث آسیب‌های جدی اکسیداسیونی به ماکرو مولکول‌ها شوند. گیاهان از سازوکارهای آنزیمی و غیر آنزیمی مختلف برای مقابله با این صدمات استفاده می‌کنند. آنتی‌اکسیدان‌های آنزیمی مانند سوپر اکسید دیسموتاز، کاتالاز، پراکسیدازها و ترکیبات آنتی‌اکسیدانی غیر آنزیمی مانند کارتنوئید، توکوفرول و فلاونوئیدها از جمله ترکیباتی هستند که در برابر اثرات منفی رادیکال‌های اکسیژن از سلول‌های گیاه محافظت می‌کنند (آقایی و احمدخانی، ۱۴۰۰).

به‌منظور بهبود رشد کمی و کیفی گیاهان دارویی، امروز از انواع تنظیم‌کننده‌های گیاهی استفاده می‌شود (Lymperopoulos *et al*, 2018) استریگولاکتون‌ها از دسته تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی هستند که اخیراً شناسایی شده‌اند و در تعداد زیادی از گیاهان در سلول‌های ریشه تولید می‌شود و به‌عنوان ماده‌ای شبه هورمونی، نقش مهمی در رشد و نمو گیاهان ایفا می‌کند (Dun *et al*, 2009). استریگولاکتون رشد و توسعه گیاه را به روش‌های مختلفی تحت تأثیر قرار داده و موجب بهبود تحمل تنش در گیاه می‌شوند. این ماده شبه هورمونی قادر هست که سامانه‌های دفاعی گیاه را در مقابل تنش‌های محیطی مانند خشکی، شوری افزایش دهد. نتایج پژوهش‌های Van Ha و همکاران (۲۰۱۴) نشان داد کاربرد استریگولاکتون به‌طور موفقیت‌آمیزی اثرات نامطلوب تنش شوری را در گیاهان کاهش می‌دهد. همچنین Ruiz-Lozano و همکاران (۲۰۱۶) نقش استریگولاکتون‌ها را در کاهو و گوجه‌فرنگی تحت تیمار خشکی مطالعه نمودند و بیان کردند که در تنش خشکی بیان ژن‌های این شبه هورمون بیشتر شده و منجر به افزایش هم‌زیستی گیاه با آربسکولار مایکوریزا و کاهش اثرات تنش خشکی می‌شود. مطالعات Ling و همکاران (۲۰۲۰) نشان داد درحالی‌که تنش شوری موجب تولید رادیکال‌های

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

اکسیژن واکنش گر در برنج می‌شود، استریگولاکتون با افزایش فعالیت آن‌تی‌کسیدان‌های سلولی (سیستم‌های آن‌تی‌اکسیدانی آنزیمی و غیر آنزیمی) و همچنین از طریق حفظ بهتر پتانسیل آب گیاه با تولید محلول‌های سازگار و تنظیم اسمزی، حفظ بازدهی فتوسنتز در سطح بهینه (با جلوگیری از تجزیه رنگ‌دانه‌های فتوسنتزی و تنظیم هدایت روزنه‌ای) حفظ پایداری غشاء سلولی (با جلوگیری از پراکسیده شدن لیپیدها) باعث رشد بهینه و عملکرد مناسب گیاه تحت تنش می‌گردد. مطالعات انجام‌شده توسط Shirani Bidabadi و Sharifi (۲۰۲۱) نشان دادند که تحت تنش خشکی استریگولاکتون سبب افزایش میزان اسانس در بادرنجوبه می‌گردد.

با توجه به اینکه تنش خشکی از عوامل محدودکننده در تولید محصولات کشاورزی محسوب می‌شود، بنابراین تحقیق بر روی سازوکارهای تحمل گیاهان به تنش خشکی حائز اهمیت است. در این میان استفاده از تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی در بهبود و رفع آثار تنش خشکی بسیار سودمند است گرچه آویشن یک گیاه دارویی ارزشمند است، اما بررسی‌ها نشان داد که تا به امروز هیچ پژوهشی درباره برهم‌کنش تیمار خشکی با استریگولاکتون در آویشن، انجام نشده است. بنابراین، این مطالعه به بررسی نتیجه هورمون پاشی استریگولاکتون بر روی آویشن دنیایی تحت تنش خشکی و تأثیر آن بر تغییرات فیزیولوژیکی، ترکیبات پلی‌فنلی و تأثیر احتمالی این تغییرات بر فعالیت آنزیم‌های آن‌تی‌کسیدانی در گیاه می‌پردازد.

مواد و روش‌ها

به‌منظور بررسی اثر تنش خشکی و محلول‌پاشی استریگولاکتون بر رشد، رنگیزه‌های فتوسنتزی، پرولین، میزان پراکسیداسیون لیپیدی غشاء، فعالیت آنزیم‌های آن‌تی‌اکسیدان و میزان ترکیبات فنلی و فلاونوئیدی در گیاه آویشن دنیایی آزمایشی در گلخانه تحقیقاتی گروه زراعت و اصلاح نباتات دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران اجرا گردید. این آزمایش به‌صورت فاکتوریل دو عامل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار در شرایط گلخانه (دمای روز ۲۵-۲۲ درجه سانتی‌گراد، دمای شب ۲۲-۱۹ درجه سانتی‌گراد و میزان رطوبت $20 \pm 60\%$ درصد) انجام شد. فاکتور اول شامل سه سطح محلول‌پاشی استریگولاکتون (۰، ۵ و ۱۰ میکرومولار) و فاکتور دوم شامل سه سطح تنش خشکی (۹۰ (شاهد)، ۶۰ و ۳۰ درصد ظرفیت زراعی (FC)) بودند. بذرها از پاکان بذر اصفهان تهیه شد. بذرها به‌منظور ضدعفونی شدن به مدت ۱۰ دقیقه در هیپوکلرید کلسیم پنج درصد قرار داده شد و پس از عبور از صافی، سه مرتبه با آب مقطر شستشو و در پتری دیش همراه با کاغذ صافی مرطوب قرار گرفتند. بعد از یک هفته سرمادهی بذرها، جوانه‌زده برای تهیه نشای موردنیاز در گلدان‌های حاوی کوکوپیت و پرلایت به نسبت ۱ به ۳ کشت و به‌طور روزانه آبیاری شدند و سپس سه عدد نشاء به گلدان‌ها دو لیتری منتقل گردیدند. خاک گلدان دارای بافت سیلتی-رسی، شوری ۰/۴۳ دسی‌زیمنس بر متر و $7/62$ pH بود. جهت استقرار کامل بوته‌ها در گلدان به مدت ۳ هفته بدون اعمال تنش رطوبتی آبیاری شدند. اعمال تیمارهای آبیاری پس از استقرار کامل گیاه آغاز و تا مرحله گلدهی انجام شد. به دلیل محتوای کم استریگولاکتون‌های طبیعی در بسیاری از گیاهان، یک سری آنالوگ‌های استریگولاکتون، از جمله GR5، GR7 و GR24 از نظر شیمیایی سنتز شده‌اند، که GR24 بیشترین فعالیت را دارا است (Koltai and Prandi, 2014). نحوه محلول‌پاشی به این صورت انجام گرفت که بر روی تمام قسمت‌های بوته فطرات محلول جاری شد به‌طوری‌که اندام‌های هوایی خیس شدند. گلدان‌های شاهد با همین میزان آب مقطر محلول‌پاشی شدند. برای حل کردن استریگولاکتون ابتدا میزان موردنیاز از GR24 به‌دقت توزین شده و در چند قطره

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

استون ۸۰٪ کاملاً حل کرده و برای چسبندگی بهتر یک قطره tween20 به آن اضافه کرده، سپس با آب مقطر به حجم موردنظر رسانده شد (Boyer et al, 2014). برداشت بوته‌ها جهت بررسی صفات مورفولوژیکی و بیوشیمیایی ۲۴ ساعت پس از آخرین هورمون پاشی انجام شد.

اندازه‌گیری فاکتورهای رشدی شامل ارتفاع و وزن خشک اندام هوایی بود. ارتفاع گیاه توسط خط‌کش با دقت یک میلی‌متر اندازه‌گیری شد. قسمتی از اندام هوایی جدا شده در یخ‌زن ۸۰ درجه سانتی‌گراد برای بررسی ویژگی‌های بیوشیمیایی و فیزیولوژیکی نگهداری شد و قسمتی برای تعیین وزن خشک اندام هوایی مورد ارزیابی قرار گرفت. گیاهان در آن با دمای ۷۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۷۲ ساعت قرار گرفتند و وزن خشک اندام هوایی توسط ترازوی دیجیتال برحسب گرم محاسبه شد.

میزان رطوبت نسبی برگ (RWC) از طریق فرمول زیر محاسبه شد (Schonfeld et al, 1998).

$$RWC = \frac{FW - DW}{TW - DW} \times 100$$

FW=وزن تر برگ، DW=وزن خشک برگ، TW=وزن اشباع برگ

میزان شاخص نشت یونی (ELI) بر اساس فرمول زیر محاسبه گردید (Valentovic et al, 2006).

$$ELI = \frac{EC1}{EC2} \times 100$$

ELI=میزان نشت یونی، EC1=هدایت الکتریکی اول، EC2=هدایت الکتریکی دوم

برای اندازه‌گیری محتوای کلروفیل و کاروتنوئید از روش (Lichtenthaler and Wellburn, 1983) استفاده شد. در نهایت میزان کلروفیل a, b و کاروتنوئیدها برحسب میلی‌گرم بر گرم وزن تر نمونه محاسبه شد.

اندازه‌گیری مالون دی‌آلدئید (پراکسیداسیون لیپیدهای غشا) برحسب نانومول در گرم وزن تر محاسبه شد (Heath and Bates et al., 1968). میزان پرولین موجود در نمونه‌ها بر اساس واحد نانومول پرولین بر گرم اندازه‌گیری شد (Packer, 1973). برای اندازه‌گیری میزان پراکسید هیدروژن از روش (Alexieva et al., 2001) استفاده شد.

برای تهیه عصاره آنزیمی به ۰/۱ گرم نمونه برگی پودر شده یک میلی‌لیتر بافر فسفات سرد با pH=۷/۶ حاوی EDTA ۰/۰۱ mM و PVP ۱٪ اضافه شد و به مدت ۲۰ ثانیه ورتکس شدند. نمونه‌ها سپس با دور ۱۵۰۰۰ g در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۰ دقیقه سانتریفیوژ و محلول رویی برای سنجش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان استفاده شد (Pagariya et al., 2012).

فعالیت آنزیم کاتالاز طبق روش (Peraira et al., 2002) و توسط دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۲۴۰ نانومتر اندازه‌گیری گردید. برای تعیین فعالیت گایاکول پراکسیداز (GPOX) ابتدا ۲۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی داخل پلیت ریدر ۹۶ خانه‌ای ریخته شد و به آن ۲۰۰ میکرولیتر بافر فسفات ۱۰۰ میلی‌مولار و ۲۰ میکرولیتر گایاکول ۲۰۰ میلی‌مولار اضافه شد سپس در اتاق تاریک، ۳۲ میکرولیتر H₂O₂ ۳٪ به آن‌ها اضافه شد. میزان جذب در طول موج ۴۷۰ نانومتر قرائت شد (Mac-Adam et al, 1992). فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز بر اساس بازدارندگی آنزیم سوپر اکسیداز از احیای نوری نیتروبلوترازولیوم (NBT) اندازه‌گیری شد. یک واحد فعالیت آنزیم مقداری از آنزیم است که موجب ۵۰ درصد ممانعت

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

احیای NBT در ۵۶۰ نانومتر می‌شود. میزان فعالیت آنزیم بر حسب یک واحد در دقیقه به ازای میلی‌گرم پروتئین محاسبه گردید (Giannopolitis and Ries, 1977).

برای تهیه عصاره هیدروالکلی جهت سنجش فنل کل، فلاونوئید کل ابتدا سرشاخه‌های گیاه پس از ورود به فاز گلدهی برداشت شد و در شرایط دمای معمولی اتاق و سایه‌خشک گردید. سپس به کمک آسیاب برقی پودر گردید. عصاره متانولی از پودر شاخسار گل‌دار با روش ماسراسیون سرد و با نسبت ۱۰:۱ (حجمی/وزنی) ماده خشک گیاهی و حلال متانول ۷۰٪ تهیه گردید. از این عصاره متانولی جهت استفاده در سنجش میزان فنل کل، فلاونوئید کل استفاده گردید (فیروزکوهی و همکاران، ۱۳۹۶).

محتوی فلاونوئید کل به روش Chang و همکاران (2002) انجام شد. از کوئرستین به‌عنوان استاندارد برای رسم منحنی کالیبراسیون استفاده شد. میزان فلاونوئید بر اساس میزان معادل میلی‌گرم کوئرستین در گرم وزن خشک گیاه (mg QUE g⁻¹) گزارش گردید. مقدار فنل کل با استفاده از روش معرف فولین شیکالتو تعیین شد (Singleton and Rossi, 1965). مقدار فنل کل با استفاده از منحنی استاندارد اسید گالیک محاسبه شد.

اسانس گیری به روش تقطیر با آب به‌وسیله دستگاه کلونجر انجام شد و درصد اسانس بر اساس درصد حجمی/وزنی گزارش گردید. اسانس‌ها با استفاده از دستگاه طیف‌سنج جرمی (GC/MS) تجزیه، شناسایی نوع و میزان ترکیب تیمول به کمک شاخص بازداری آن و مقایسه آن با شاخص‌های موجود در کتب مرجع و مقالات و با استفاده از طیف‌های جرمی ترکیبات استاندارد صورت گرفت.

درنهایت داده‌های حاصل با استفاده از نرم‌افزارهای آماری SAS ver 9.4 مورد تجزیه آماری قرار گرفت و مقایسه میانگین از روش حداقل اختلاف معنی‌دار LSD در سطح احتمال ۵ درصد انجام شد.

نتایج و بحث

نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثرات همه صفات مورد بررسی به جز درصد اسانس و گایاکول پراکسیداز در سطح احتمال یک درصد از نظر آماری معنی‌دار بودند این در حالی که گایاکول پراکسیداز تحت تاثیر اثرات ساده خشکی و هورمون و درصد اسانس تحت تاثیر خشکی در سطح ۵ درصد دارای تفاوت معنی‌داری بودند (جدول ۱).

جدول ۱- نتایج تجزیه واریانس صفات مورد مطالعه در آویشن دنبابی تحت تنش خشکی و محلول‌پاشی با استریگولاکتون

میانگین مربعات							درجه آزادی	منابع تغییرات
پرویلین	نشت یونی	محتوای نسبی آب	کاروتنوئید	کلروفیل b	کلروفیل a	وزن خشک	ارتفاع	
۳۲۵	**۱۶۷۹	**۱۴۹۶	**۰/۰۸۲	۰/۰۲۵	۰/۲۳**	۰/۷**	**۳۶۹	۲ خشکی
۴۷	**۳۷۹	**۲/۲۷	**۰/۰۳	۰/۰۰۴	۰/۰۰۲**	۰/۰۸**	**۱۳	۲ هورمون
۷	**۱۱۸	**۶۶	**۰/۰۸	۰/۰۰۹	۰/۰۰۵**	۰/۰۹**	**۸	۴ خشکی×هورمون

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

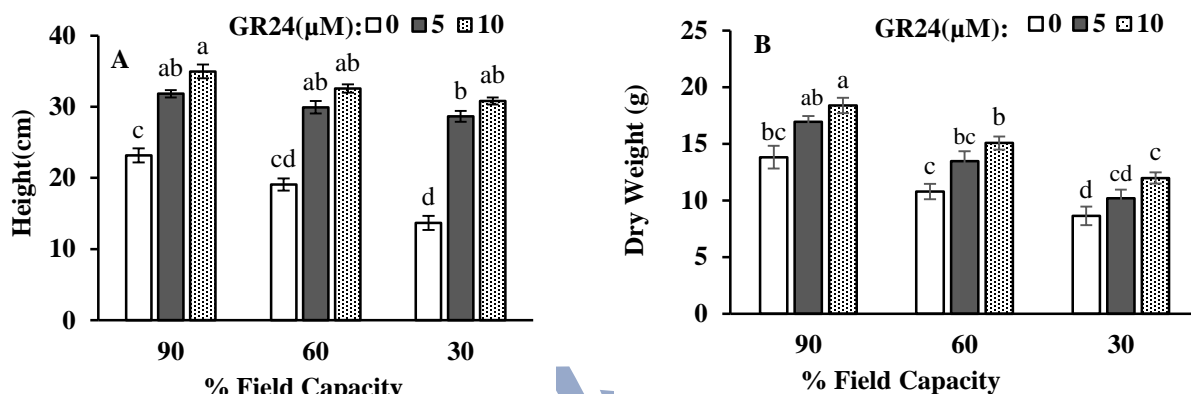
مجله فرایند و کارکرد گیاهی

خطا	۱۸	۰/۰۶	۰/۰۰۷	۰/۰۰۱	۰/۰۰۰۲	۵/۲۶	۳/۹۵	۳/۶۶	۰/۵۴	
ضریب تغییرات	۳/۳	۹/۸	۴/۱	۴/۳۷	۵/۹۵	۳/۴۸	۳/۹۹	۴/۶۳	۴/۶۳	
ادامه جدول ۱										
میانگین مربعات										
منابع تغییرات	درجه آزادی	مالون دی آلدئید	آب اکسیژنه	فنل کل	فلاونونید	سوپر اکسید دسموتاز	کاتالاز	اسکوربات پراکسیداز	گایاکول پراکسیداز	درصد اسانس
خشکی	۲	۲۶/۳۴**	۱۰۶/۶۶**	۲۵۳/۲۳**	۴۸۷۰/۲۵**	**۳۳۵/۰۰۲	**۲/۹۶	**۶۵۷/۱۲	۰/۸۷*	۰/۰۰۲۱*
هورمون	۲	۳/۴۶**	۱۴۷/۰۷**	۱۷/۱۳**	۱۳۹/۷۴**	**۴۷۷/۷۳	**۲/۲۷	**۶/۳۸	۰/۸۱*	**۰/۱۶۲
خشکی×هورمون	۴	۲/۶۸**	۱۱۲/۱۶**	۵/۴۵**	۲۴۲/۴۱**	**۲۲۸/۴۸	**۰/۱۷۲۰	**۸/۷۰	۰/۱۴**	**۰/۱۹۸۵
خطا	۱۸	۰/۷۸	۰/۷۲	۰/۲	۱/۸۲	۳/۲۶	۰/۰۹۵	۰/۶۶	۰/۲۱۹	۰/۰۰۷۶
ضریب تغییرات	۴/۶۲	۴/۶۳	۶/۱	۴/۳۷	۶/۹۵	۱۳/۱۸	۷/۹۹	۱۱/۳۳	۳/۷۲	۳/۷۲

*، ** و ns: به ترتیب تفاوت معنی دار در سطوح پنج و یک درصد و نبود تفاوت معنی دار

نتایج مقایسه میانگین نشان داد که افزایش تنش خشکی باعث کاهش معنی داری در ارتفاع گیاه به ترتیب تحت تیمار خشکی ۶۰ و ۳۰ درصد ظرفیت زراعی (۱۷ و ۴۱ درصدی) نسبت به شاهد شد. باین حال، در هر دو سطح تنش خشکی، محلول پاشی برگی استریگولاکتون به طور معنی داری باعث بهبود ارتفاع گیاه شد و تحت غلظت بالای استریگولاکتون (۱۰ میکرومولار)، ارتفاع گیاه افزایش بیشتری نشان داد (شکل A1). وزن خشک کل گیاه آویشن تحت تنش خشکی ۳۰ و ۶۰ درصد ظرفیت زراعی نسبت به تیمار شاهد به ترتیب به ۲۱ و ۳۷ درصد کاهش یافت، در حالی که، استریگولاکتون به طور معنی داری باعث افزایش زیست توده گیاه در هر دو سطح تنش خشکی شد. باین حال تفاوت معنی داری بین دو غلظت استریگولاکتون مشاهده نشد (شکل B1).

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

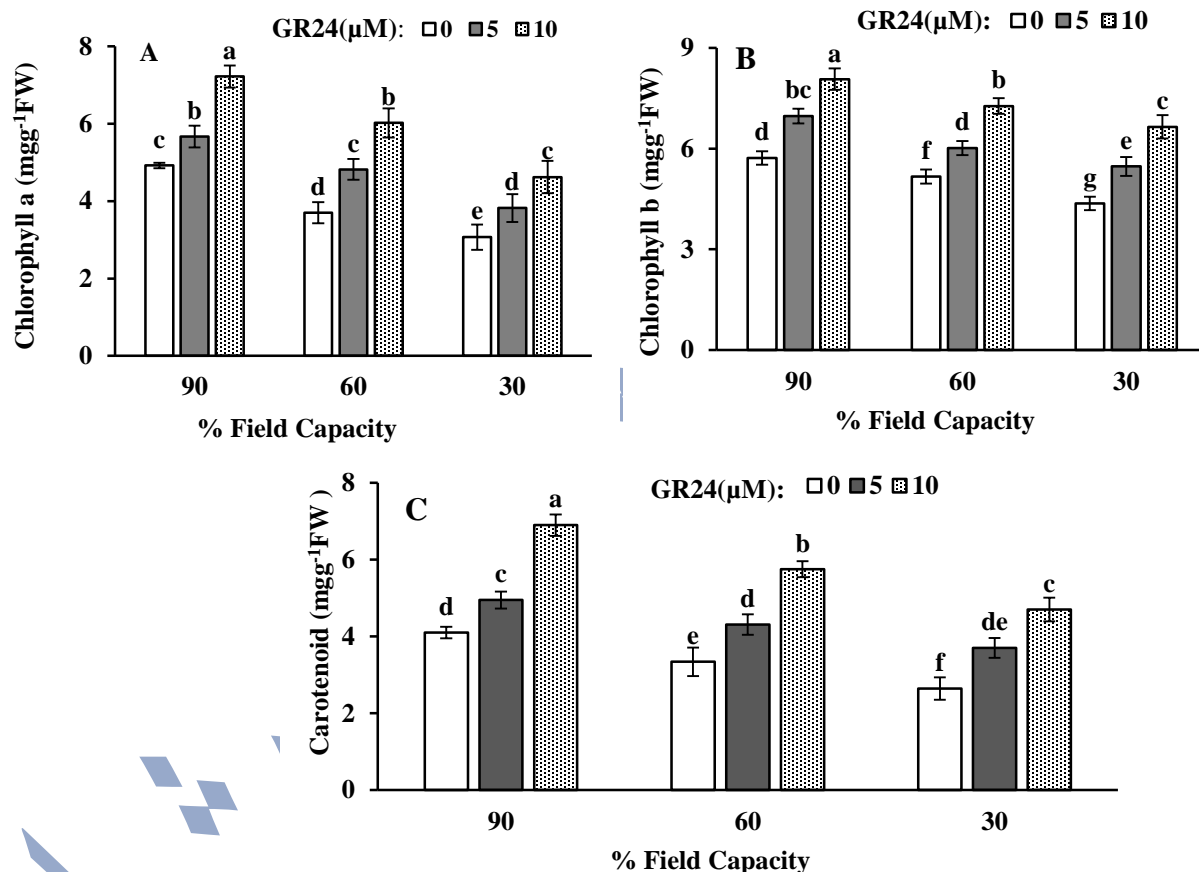


شکل ۱- مقایسه میانگین اثر متقابل هورمون (۵،۰ و ۱۰ میکرومولار) و تنش خشکی (۳۰ و ۶۰،۹۰ درصد ظرفیت زراعی) بر ارتفاع بوته (A) و وزن خشک بوته (B) در آویشن دنایی حروف لاتین متفاوت نیز در بالای نمودارها بیانگر اختلاف معنی دار بین تیمارها می باشد.

کاهش میزان صفات موفولوژیک تحت شرایط تنش خشکی در آویشن دنایی با نتایج به دست آمده روی سایر گیاهان دارویی مانند بابونه (Baghalian *et al.*, 2011) و رزماری (Hassan *et al.*, 2013) همخوانی داشت. اثر تنش خشکی بر کاهش رشد مانند ارتفاع را می توان در نتیجه کاهش فتوسنتز گیاه بیان کرد، بدین گونه که تنش خشکی از طریق بستن روزنه ها اختلال در ساختار غشاء تیلاکوئیدها، تأثیر بر فعالیت آنزیم رویسکو، کاهش انتقال و ذخیره مواد فتوسنتزی موجب کاهش رشدونمو می شود. همچنین بررسی های متعدد نشان می دهد که ارتفاع گیاه در اثر کمبود آب قابل استفاده، کاهش می یابد (Anjum *et al.*, 2011). کاربرد استریگولاکتون با افزایش تقسیم سلولی در سلول های مرستمی (Yamada *et al.*, 2019)، افزایش توان فتوسنتزی گیاه از طریق تأثیر مثبت بر فعالیت آنزیم رویسکو (Lv *et al.*, 2018)، کاهش تأثیرات منفی آبسزیک اسید در فرایند بسته شدن روزنه ها (haider *et al.*, 2018) و همچنین سنتز پروتئین های خاصی به نام پروتئین کیناز که نقش مهمی در تنظیم تقسیم، تمایز سلول بر عهده دارند موجب بهبود صفات رشدی گیاه در شرایط تنش می شود. که داده های حاصل از این بررسی با نتایج بر روی گندم (Sedaghat *et al.*, 2021) و برنج (Ling *et al.*, 2020) مطابقت دارد.

نتایج مقایسه میانگین ها نشان داد با افزایش شدت تنش خشکی محتوای کلروفیل a، b و کاروتنوئید در تنش خشکی ملایم به ترتیب ۲۴، ۱۱ و ۱۹ درصد و در تنش شدید به ترتیب ۳۷، ۲۳ و ۳۵ درصد نسبت به تیمار شاهد کاهش معنی داری یافت (شکل ۲). همچنین نتایج نشان داد که کاربرد استریگولاکتون در هر دو غلظت تحت تنش منجر به افزایش محتوای کلروفیل a، b و کاروتنوئید گردید که میزان این افزایش در غلظت ۱۰ میکرومولار استریگولاکتون بیشتر بود به طوری که تحت تنش شدید در کلروفیل a، b و کاروتنوئید به ترتیب افزایش ۵۰، ۵۲ و ۷۸ درصدی را نسبت به شاهد تجربه کردند.

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



شکل ۲- مقایسه میانگین اثر متقابل هورمون (۵،۰ و ۱۰ میکرومولار) و تنش خشکی (۳۰، ۶۰، ۹۰ درصد ظرفیت زراعی) بر میزان کلروفیل a (A)، کلروفیل b (B) و میزان کارتنوئید (C) در آویشن دنايي. حروف لاتین متفاوت نیز در بالای نمودارها بیانگر اختلاف معنی دار بین تیمارها می باشد.

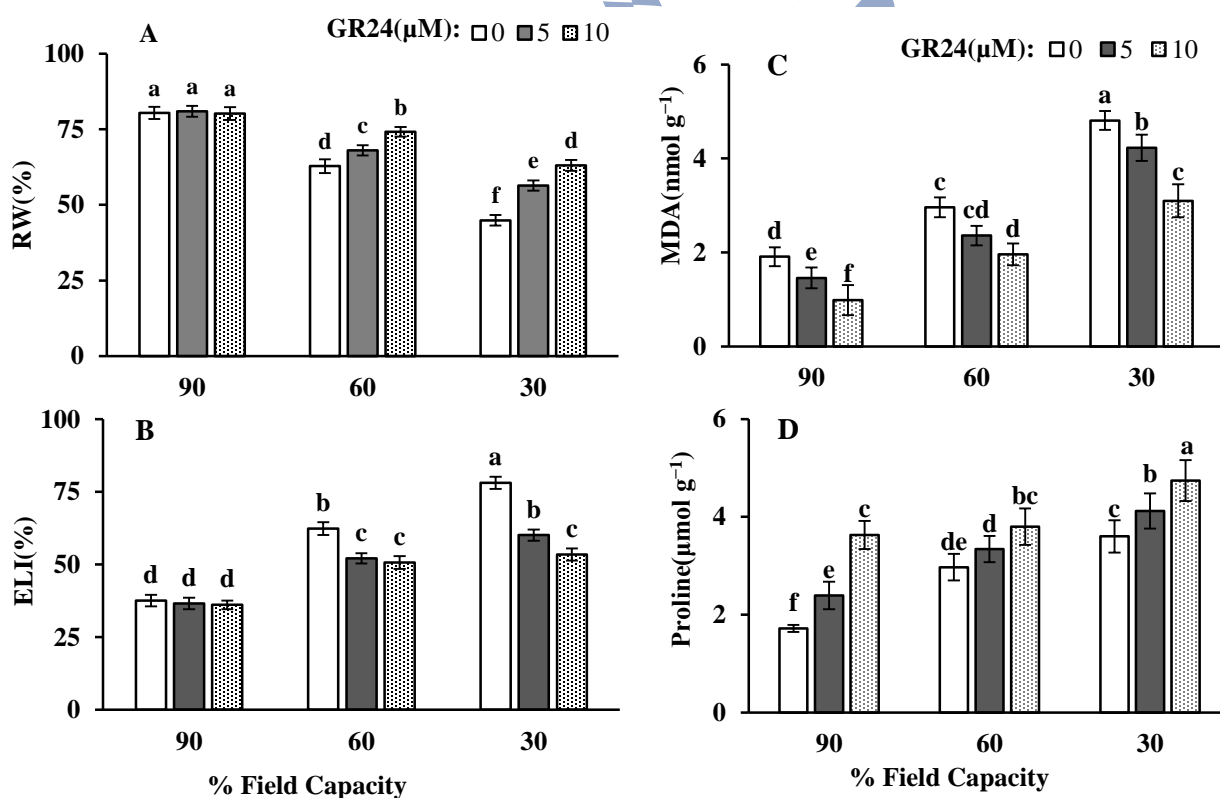
فتوستتزی یکی از مهم ترین فرآیندهای فیزیولوژیکی است که در گیاهان تحت تنش خشکی مهار می شود. اثر کمبود آب بر فتوستتزی به دلیل محدودیت فرآیندهای بیوشیمیایی و فیتوشیمیایی و نیز محدودیت هدایت روزنه ای در اثر بسته شدن و مقاومت روزنه ای گیاه به هنگام تنش کمبود آب است. در فرآیند فتوستتزی، کلروفیل به عنوان یکی از عناصر اصلی در نظر گرفته می شود و منعکس کننده ظرفیت فتوستتزی گیاهان می باشد (LiYang et al., 2021). مطالعات نشان داده اند که این هورمون ها می توانند فعالیت آنزیم های تجزیه کننده کلروفیل را مهار کنند، اتصال کلروفیل به پروتئین های غشایی را تنظیم کنند، پایداری غشای تیلاکوئید کلروپلاست را حفظ کنند و به طور مداوم ظرفیت فتوستتزی را افزایش دهند (Li et al., 2022). استریگولاکتون ها همچنین می توانند رسانایی روزنه ای، سرعت تعرق و غلظت CO₂ بین سلولی گیاهان را در شرایط تنش افزایش دهند (Ling et al., 2020). علاوه بر این، استریگولاکتون ها می توانند فرآیند فتوستتزی را با حفظ پایداری

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

فتوسیستم II (PSII)، بهبود انتقال الکترون فتوسنتزی مورد نیاز برای تولید ATP و NADPH در چرخه کالوین، و افزایش کارایی فتوسیستم تسهیل کننده در نهایت باعث رشد و نمو گیاه می‌شوند (Min *et al.*, 2019).

محتوای نسبی آب برگ که منعکس کننده فعالیت متابولیکی در بافت‌ها است و به عنوان شاخصی اثرگذار برای تحمل خشکی مورد استفاده قرار می‌گیرد، تحت تنش خشکی ۳۰ و ۶۰ درصد زراعی به میزان قابل توجهی (۲۱ و ۴۴ درصد) کاهش یافت (شکل A3). کاربرد هورمون در شرایط تنش سبب افزایش محتوای آب نسبی شد. در تنش ۳۰ درصد ظرفیت زراعی، ترکیب ۵ و ۱۰ میکرومولار هورمون استریگولاکتون سبب افزایش ۲۵ و ۴۰ درصدی نسبت به گیاهان شاهد شد. در صورتیکه گیاهان تیمار شده با هورمون در شرایط کنترل تفاوت معنی داری از لحاظ میزان محتوای نسبی آب نداشتند (شکل A3).



شکل ۳- مقایسه میانگین اثر متقابل هورمون (۵، ۱۰ و ۲۰ میکرومولار) و تنش خشکی (۳۰، ۶۰، ۹۰ درصد ظرفیت زراعی) بر میزان محتوای نسبی آب (A)، نشت یونی (B)، مالون دی آلدئید (C) و پرولین (D) در آویشن دناهی. حروف لاتین متفاوت نیز در بالای نمودارها بیانگر اختلاف معنی دار بین تیمارها است.

محتوای نسبی آب همراه با محتوای پرولین و مالون دی آلدئید، شاخص‌های اصلی فیزیولوژیک مرتبط با مقاومت به خشکی هستند. محتوای نسبی آب نشان‌دهنده توانایی حفظ آب برگ و وضعیت آب گیاه است. زیرا تعادل بین منبع آب و میزان تعرق را که به شدت تحت تأثیر تنش خشکی است را نشان می‌دهد (Tatrai *et al.*, 2016). کاهش پتانسیل آب مانع از

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

تقسیم سلولی، رشد اندام‌ها، فتوسنتز خالص و سنتز پروتئین می‌شود و تعادل هورمونی بافت‌های اساسی گیاه را تغییر می‌دهد. به‌خوبی مشخص شده است که تحت شرایط تنش‌زا مانند تنش خشکی، محتوای آب نسبی، پتانسیل آب برگ و پتانسیل اسمزی سلول‌ها کاهش می‌یابد (Sepahvand et al., 2021). نتایج تحقیق ما نیز نشان داد که کاربرد برگی استریگولاکتون باعث بهبود نشت یونی و پایداری غشا در برگ گیاه آویشن تحت تنش خشکی می‌شود که می‌تواند نشان‌دهنده نقش این هورمون گیاهی در افزایش یکپارچگی غشا و همچنین کاهش تنش اکسیداتیو القاشده توسط تنش خشکی باشد. اثر مثبت هورمون استریگولاکتون در تحمل به تنش در بسیاری از گیاهان زراعی از جمله گندم (sedaqat et al., 2017) و ذرت گزارش شده است (Gunes et al., 2007). در مطالعه‌ای نتایج نشان داد که گیاهان آرابیدوپسیس موتانت استریگولاکتون max نسبت به گیاهان حالت تیپ وحشی در شرایط تنش محتوی آب نسبی کمی داشتند. این نشان‌دهنده‌ی دخالت هورمون استریگولاکتون در تنظیم روابط آبی گیاه هست (Van Ha et al., 2014). بهبود این صفت توسط هورمون استریگولاکتون در نتیجه‌ی تجمع بالای آبسزیک اسید اتفاق می‌افتد که رابطه‌ی مستقیمی با میزان تعرق در گیاهان تحت تنش دارد (Liu et al., 2015). به نظر می‌رسد تأثیر هورمون در مبادلات آبی از طریق افزایش رشد و یون‌های ضروری مثل Ca^{+2} و K^{+} است. بر طبق گزارش‌های قبلی یون کلسیم و رادیکال‌های آزاد به‌عنوان مولکول‌های پیام‌رسان در تحریک فرایندهای متأثر از این هورمون در شرایط تنش عمل می‌کنند. همچنین میزان بالای تولید رادیکال‌های آزاد و یون کلسیم در رفتار روزنه‌ای گیاه که توسط هورمون فعال می‌شود تأثیر می‌گذارد (Zhang et al., 2022).

بر اساس مقایسه میانگین داده‌ها، اثرات خشکی و هورمون همچنین اثر متقابل خشکی در هورمون بر میزان نشت یونی در سطح یک درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). تحت تأثیر تنش خشکی ۶۰ و ۳۰ درصد ظرفیت زراعی نشت یونی به ترتیب ۶۰ و ۱۰۷/۶ درصد افزایش پیدا کرد. کاربرد استریگولاکتون در هر دو غلظت به‌طور معنی‌داری باعث کاهش نشت یونی در هر دو سطح خشکی شد (شکل B ۳).

نشت یونی به‌عنوان شاخصی از تخریب غشاء، بیانگر میزان آسیب تنش خشکی به گیاه است. تنش خشکی با کاهش هدایت روزنه‌ای در گیاهان منجر به تولید گونه‌های فعال اکسیژن و پراکسید هیدروژن می‌شود (کمالی و همکاران ۱۴۰۱). در مطالعه‌ی حاضر نیز افزایش هیدروژن پراکسید در شرایط تنش مشاهده شده است. رادیکال‌های آزاد به لیپیدهای غشایی حمله کرده و از طریق تخریب غشای سلول منجر به افزایش نشت الکترولیتی می‌شود (Bahreynjad et al., 2013). در مطالعه‌ای که بر روی گندم (sedaqat et al., 2017) و گوجه‌فرنگی (Baltacier et al., 2023) انجام شد، نشان داده شد که کاربرد خارجی استریگولاکتون در شرایط تنش باعث کاهش نشت الکترولیتی شده است. Van Ha و همکاران (2014) نیز گزارش کردند که اثر مثبت استریگولاکتون در تحمل تنش در نتیجه‌ی اثر متقابل این هورمون با آبسزیک اسید هست در واقع این دو هورمون از مشتقات لاکتونی ترپنوئیدی هستند و مسیر بیوسنتزی مشابهی دارند، می‌توان نتیجه گرفت که کاهش شاخص الکترولیتی در این شرایط از آثار افزایش محتوی آبسزیک اسید است.

پراکسیداسیون لیپیدهای غشا یکی از شاخص‌های ارزیابی تنش است که به‌صورت اندازه‌گیری محتوی مالون دی‌آلدئید بیان می‌شود. مقایسه میانگین‌ها (جدول ۱) نشان دادند که سطوح مختلف خشکی، هورمون و برهم‌کنش خشکی و هورمون بر میزان مالون دی‌آلدئید در سطح احتمال ($P \leq 0/01$) معنی‌دار بود. بیشترین افزایش مالون دی‌آلدئید در گیاهان تحت

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

خشکی ۳۰ درصد ظرفیت زراعی (۱۵۱ درصد) بدون هورمون پاشی به دست آمد. محلول پاشی برگ‌گی استریگولاکتون در غلظت ۱۰ میکرومولار موجب کاهش ۳۳ و ۳۵ درصدی مالون دی‌آلدئید در گیاهان تحت تنش کم آبیاری ۶۰ و ۳۰ درصد ظرفیت زراعی نسبت به گیاهان شاهد شد (شکل C3).

گسترش آسیب اکسیداتیو با کاهش شاخص پایداری غشا و افزایش محتوای مالون دی‌آلدئید که یکی از محصولات پراکسیداسیون لیپیدها است، مشخص می‌شود (پیمانی و همکاران ۱۴۰۲). بر طبق گزارشات قبلی تنش خشکی می‌تواند میزان تولید گونه‌های فعال اکسیژن در سطح سلولی را بالا ببرد (Farooq et al., 2009). تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی مانند استریگولاکتون با جلوگیری از آسیب به اسیدهای چرب و کاهش نفوذپذیری غشاء و حفاظت از غشاء تیلوکوئیدی، موجب کاهش میزان مالون دی‌آلدئید می‌شوند (Ma et al., 2017). در پژوهشی بر روی جوانه‌زنی برنج تحت تنش شوری محققین نشان دادند که تیمار نمونه‌ها با استریگولاکتون در غلظت ۱ میلی‌مولار باعث کاهش قابل توجه میزان مالون دی‌آلدئید و افزایش فعالیت آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز و پراکسیداز می‌شود (Ling et al., 2020). بنابراین علت کاهش پراکسیداسیون لیپیدها در آویشن را می‌توان در نتیجه فعالیت آن به‌عنوان یک آنتی‌اکسیدان غیر آنزیمی در حذف رادیکال‌های فعال اکسیژن دانست. نتایج این تحقیق با یافته‌های سایرین در گندم (Sedaqat et al., 2017)، آراییدوبسیس (Van Ha et al., 2014) و بادرنجوبه (Bidabadi and Sharifi, 2021) مطابقت دارد. بنابراین می‌توان گفت که استریگولاکتون با بالا داشتن سطح فعالیت آنتی‌اکسیداتیوی سلول (مانند افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیداتی) مانع اثر ROS ها حاصل از خشکی بر غشاء سلولی شده در نتیجه از پراکسیده شدن لیپیدهای غشاء جلوگیری می‌کند (Sattar et al., 2022).

مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که مقدار پرولین تحت تنش خشکی افزایش می‌یابد. نتایج همچنین نشان داد که تحت تنش خشکی با محلول پاشی استریگولاکتون مقدار پروتئین برگ افزایش معنی‌داری نسبت به شاهد داشت. بیشترین میزان پرولین (۴/۷۴ میکروگرم بر وزن تر) مربوط به بوته‌های آویشن تحت محلول پاشی استریگولاکتون با غلظت ۱۰ میکرومولار در شرایط تنش ۳۰ درصد ظرفیت زراعی بود (شکل ۳D).

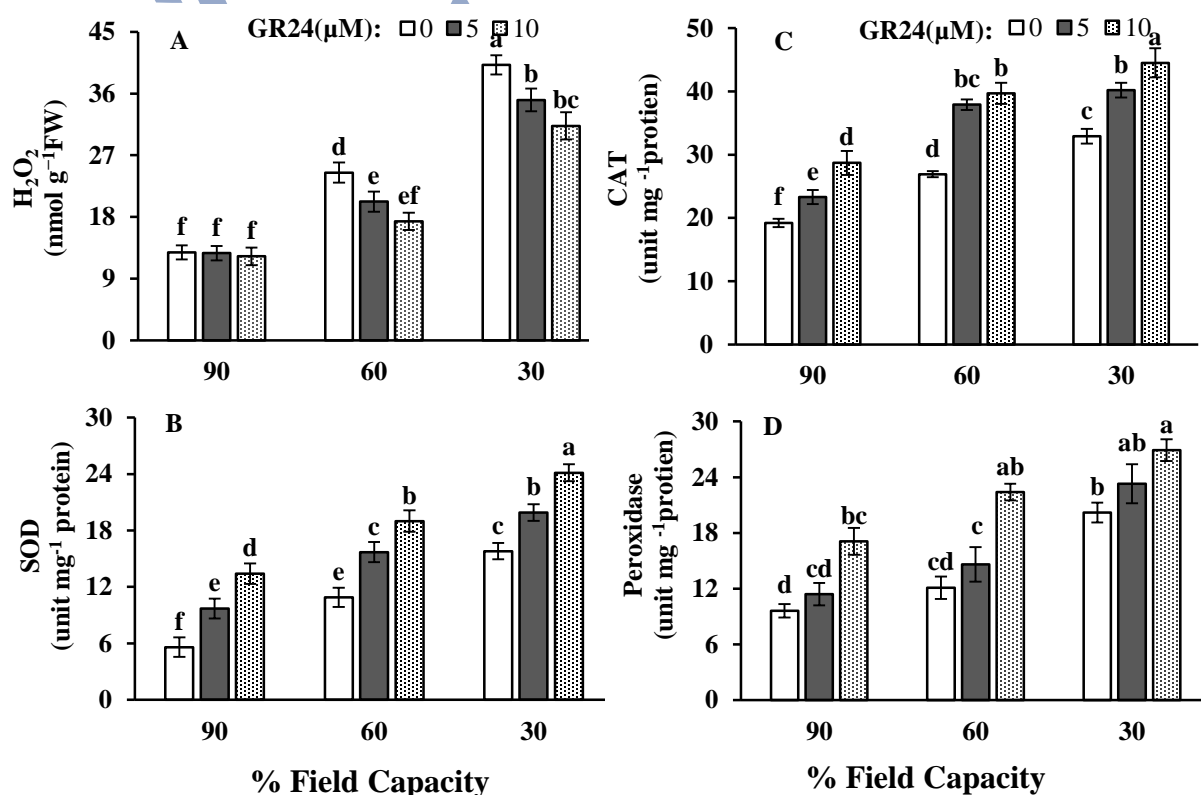
پرولین شناخته‌ترین محلول سازگار بوده که در فرایندهای سازگاری به خشکی در تنظیم اسمزی دخالت دارد و علاوه بر آن نقش، نقش‌های دیگری مثل اثر حفاظتی بر ساختارهای سلول، عمل آنتی‌اکسیداتی، انتقال انرژی، ذخیره کربن و نیتروژن که برای پایداری سلول لازم است می‌تواند برای پرولین گزارش کرد (کاظم پور و همکاران، ۱۴۰۲). همچنین مطالعات نشان می‌دهد که کاربرد خارجی استریگولاکتون منجر به افزایش پرولین می‌شود. هورمون استریگولاکتون با تنظیم پاسخ روزنه در زمان تنش به حفظ آب سلول کمک کرده و پتانسیل اسمزی سلول را حفظ کرده و از این طریق نیز متابولیسم پرولین را در تنش تنظیم می‌کند (Sattar et al., 2020).

نتایج مقایسه میانگین‌ها نشان داد که تنش خشکی به‌طور معنی‌داری باعث افزایش محتوای پراکسید هیدروژن برگ گیاه نسبت به شرایط بدون تنش شد (شکل A4) با این حال، محلول پاشی برگ‌گی استریگولاکتون در غلظت ۱۰ میکرومولار باعث کاهش ۲۸ و ۲۲ درصدی محتوای پراکسید هیدروژن برگ در گیاهان تحت تنش کم آبیاری ۶۰ و ۳۰ درصد ظرفیت زراعی نسبت به گیاهان شاهد شد (شکل A4).

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

هیدروژن پراکسید یکی از فرم‌های فعال اکسیژن هست که در شرایط عادی به‌عنوان محصول فرعی مسیرهای مختلف متابولیکی در مکان‌های مختلف سلول تولید می‌گردد (سبکدست و مرادی، ۱۴۰۱). هیدروژن پراکسید در غلظت‌های پایین به‌وسیله سیستم آنتی‌اکسیدان گیاه سم‌زدایی می‌شود و حتی به‌عنوان مولکول ناقل سیگنال در سیستم‌های دفاعی گیاهان در برابر تنش عمل می‌کند ولی زمانی که تعادل بین تولید و حذف پراکسید هیدروژن توسط عامل محیطی متخاصم مانند تنش برهم زده شود، میزان پراکسید هیدروژن درون‌سلولی به‌صورت ناگهانی افزایش یافته و ساختار و کارکردهای اصلی سلول دچار اختلال می‌گردد (Dermiral and Turkan., 2005). اخیراً در مطالعه‌ای اثر متقابل استریگولاکتون و هیدروژن پراکسید در تحمل به تنش شوری گزارش شده است این محققان نتیجه گرفتند که تحمل به تنش القاشده توسط شوری وابسته به تجمع استریگولاکتون در گیاه هست (Zhang *et al.*, 2020). در گیاه آراییدوپسیس گزارش شده که کاربرد خارجی استریگولاکتون افزایش معنی‌داری را در میزان گلوکاتینون احیاشده در ریشه و برگ گیاه وحشی و گیاه موتانت Max3 داشته است (Marquez-Garcia *et al.*, 2014). این نتایج نشان می‌دهد که در واقع نقش استریگولاکتون در تخفیف تنش از طریق تنظیم هموستازی واکنش‌های اکسیداسیون و احیا هست. همچنین در بررسی صورت گرفته توسط Shirani Bidabadi و Sharifi (2021) مشخص شد که استریگولاکتون از افزایش میزان هیدروژن پراکسید برگ بادرنبوه تحت تنش خشکی جلوگیری نمود. بیان شده است که کاهش محتوای پراکسید هیدروژن به‌واسطه کاربرد استریگولاکتون می‌تواند ناشی از تجمع بسیار زیاد ترکیبات فنلی مثل فلاونوئیدها و آنتوسیانین‌ها و یا از طریق افزایش سیستم پاک‌سازی به‌واسطه آنتی‌اکسیدان‌های آنزیمی و غیر آنزیمی باشد.



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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

شکل ۴- مقایسه میانگین اثر متقابل هورمون (۵،۰ و ۱۰ میکرومولار) و تنش خشکی (۶۰،۹۰ و ۳۰ درصد ظرفیت زراعی) بر میزان پراکسید هیدروژن (A)، فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (B)، آنزیم کاتالاز (C) و آنزیم پراکسیداز (D) در آویشن دنايي.

حروف لاتین متفاوت نیز در بالای نمودارها بیانگر اختلاف معنی دار بین تیمارها می باشد.

بروز تنش اکسیداتیو بر اجزای مختلف سلول اثر می گذارد. آنزیم‌ها مهم‌ترین و حساس‌ترین ترکیباتی هستند که با تغییرات کمی و کیفی خود با تنش‌های مختلف مقابله می‌کنند. نتایج مقایسه میانگین نشان داد که تحت تنش خشکی ۳۰ درصد ظرفیت زراعی به ترتیب بیشترین فعالیت آنزیم‌های سوپر اکسید دیسموتاز، کاتالاز و پراکسیداز در محلول پاشی ۱۰ میکرو مولار استریگولاکتون به دست آمد که نسبت به تیمار شاهد به ترتیب (۳۵،۵۲ و ۳۳) افزایش نشان داد (شکل B- D). (۴)

آنزیم سوپراکسید دیسموتاز، یکی از جاروب کننده‌های O_2^- است و عمل آنزیمی آن منجر به تولید H_2O_2 و O_2 می‌شود. H_2O_2 تولید شده توسط سوپر اکسید دیسموتاز که ترکیبی سمی و خطرناک برای سلول است، طی واکنشی که توسط کاتالاز انجام می‌شود به H_2O تبدیل می‌شود (مهدیه سمسارزاده و همکاران، ۱۴۰۲). کاتالاز یکی از انواع پراکسیدازها است که شکستن H_2O_2 را کاتالیز می‌کند. درحالی که دیگر پراکسیدازها H_2O_2 را با اکسید نمودن یک سوبسترای همراه نظیر ترکیبات فنلی یا سایر آنتی‌اکسیدان‌ها نظیر آسکوربات تجزیه می‌کنند (Parida and Das, 2005). بنابراین افزایش هم‌زمان ترکیبات فنلی و آنزیم پراکسیداز و کاتالاز منطقی به نظر می‌رسد. افزایش فعالیت کاتالاز یک پاسخ سازشی برای غلبه بر آسیب‌های ناشی از سطوح سمی و احیاکننده H_2O_2 است که طی متابولیسم طبیعی سلول نیز تولید می‌شود (داداشی جمایران و همکاران، ۱۳۹۹).

گزارش‌های مختلفی وجود دارد که بیان می‌کند فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت در شرایط تنش افزایش و یا کاهش یافته است. کاربرد فیتوهورمون‌ها در شرایط تنش منجر به افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت می‌شود. Ling و همکاران (2020) بیان داشتند درحالی که تنش شوری موجب تولید رادیکال‌های اکسیژن واکنش‌گر در برنج می‌شود، استریگولاکتون با افزایش فعالیت آنتی‌اکسیدان‌های سلولی (سیستم‌های آنتی‌اکسیدانی آنزیمی و غیر آنزیمی) و همچنین از طریق حفظ بهتر پتانسیل آب گیاه با تولید محلول‌های سازگار و تنظیم اسمزی، حفظ بازدهی فتوسنتز در سطح بهینه (با جلوگیری از تجزیه رنگ‌دانه‌های فتوسنتزی و تنظیم هدایت روزه‌ای) حفظ پایداری غشاء سلولی (با جلوگیری از پراکسیده شدن لیپیدها) باعث رشد بهینه و عملکرد مناسب گیاه می‌گردد. در مطالعه‌ای که بر روی گیاه کلزا انجام شد. کاربرد استریگولاکتون در شرایط تنش شوری ۱۰۰ میلی مولار فعالیت آنزیم‌های اسکوربات پراکسیداز و سوپر اکسید دیسموتاز را افزایش داد و در تنش شدید ۲۰۰ میلی مولار فعالیت این آنزیم‌ها به حداکثر میزان خود رسید (Ma et al., 2017). همچنین بر اساس مطالعه‌هایی که بر روی ذرت انجام شد نتایج نشان داد که کاربرد هورمون اسید سالیسیلیک و متیل جاسمونات فعالیت آنزیم‌های سوپر اکسید دیسموتاز کاتالاز و اسکوربات پراکسیداز را افزایش داده است (Carvalho et al., 2011). همچنین مطالعه‌ای که بر روی کلزا انجام شد نتایج نشان داد که کاربرد هورمون استریگولاکتون در شرایط تنش سرما منجر به بهبود تحمل گیاه نسبت به تنش سرما می‌شود (Zhang et al., 2020).

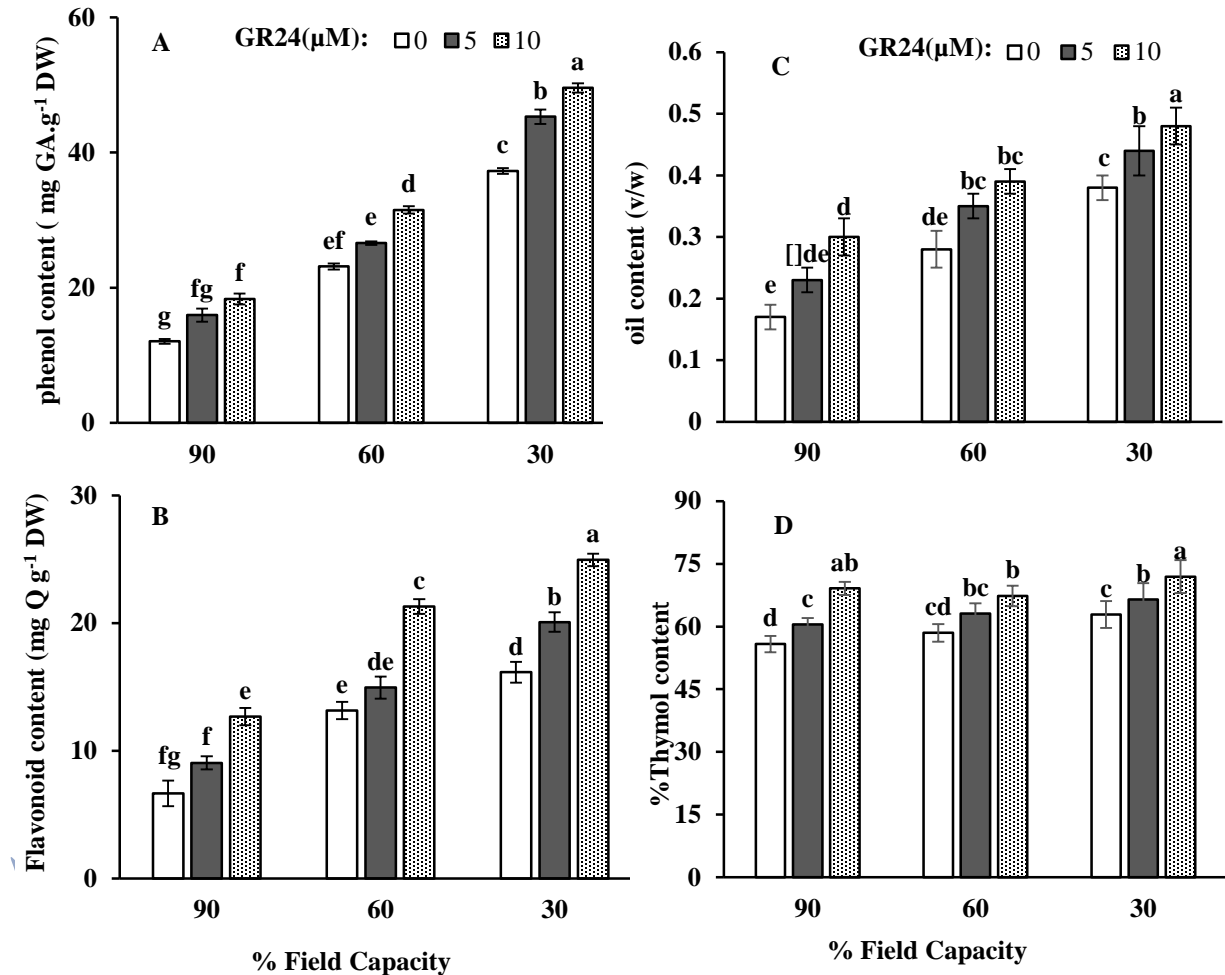
این مقاله نهایی نیست و پس از انتشار تغییراتی خواهد داشت.

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

در این پژوهش نیز تیمار با استریگولاکتون موجب افزایش فعالیت سیستم دفاع آنتی اکسیدان آنزیمی مثل سوپر اکسید دیسموتاز، کاتالاز و پراکسیداز شد. فعالیت این آنزیم‌ها در ارتباط با یکدیگر است بنابراین افزایش فعالیت هم‌زمان آن‌ها در اثر تیمار منطقی به نظر می‌رسد. حضور تنش اکسایشی و آسیب غشایی گرچه با کاهش پارامترهای رشد در گروه تیمار همراه است ولی ممکن است منجر به القای پاسخ‌های آنتی‌اکسیدانی شود که سلول‌ها را از آسیب‌های اکسیداتیو ناشی از تنش محافظت می‌نماید. هنگامی که استریگولاکتون به کار برده می‌شود با تغییر فعالیت آنزیم‌هایی نظیر سوپراکسید دیسموتاز، کاتالاز، آسکوربات پراکسیداز یا NAD(P)H اکسیداز متصل به غشای سیتوپلاسمی (آنزیم‌های دخیل در تولید یا تجزیه H₂O₂) موجب افزایش موقت و جزئی در مقدار H₂O₂ (به‌عنوان پیامبر ثانویه) شده که منجر به القای ظرفیت آنتی‌اکسیدانی سلول می‌شود (Zhang *et al.*, 2020). بنابراین نتایج این بررسی نشان داد که کاربرد استریگولاکتون با اعمال یک تنش اکسایشی ضعیف منجر به فعال کردن سیستم دفاع آنتی‌اکسیدان در گیاه شده است. بنابراین استفاده از آن می‌تواند مقاومت گیاه در برابر تنش اکسیداتیو ناشی از تنش‌های محیطی را بهبود بخشد، ضمن اینکه با افزایش محتوی مولکول‌های آنتی‌اکسیدان آنزیمی و غیر آنزیمی ارزش دارویی این گیاه افزایش می‌یابد.

مقایسه میانگین نتایج نشان می‌دهد که غلظت‌های مختلف استریگولاکتون هم در شرایط تنش هم در شرایط بدون تنش سبب افزایش معنی‌داری در میزان فنل و فلاونوئید برگی شدند. تیمار ۱۰ میکرومولار استریگولاکتون سبب افزایش ۲۰ و ۳۲ درصدی به ترتیب در میزان فنل و فلاونوئید کل در گیاهان تیمار شده تحت تنش خشکی ۳۰ درصد ظرفیت زراعی نسبت به گیاهان شاهد شد (شکل ۵A-B).

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



شکل ۵- مقایسه میانگین اثر متقابل هورمون (۵، ۱۰ میکرومولار) و تنش خشکی (۳۰، ۶۰، ۹۰ درصد ظرفیت زراعی) بر میزان فنل کل (A)، فلاونوئید (B)، درصد روغن (C) و درصد تیمول (D) در آویشن دنايي. حروف لاتین متفاوت نیز در بالای نمودارها بیانگر اختلاف معنی دار بین تیمارها می باشد.

ترکیبات فنولی از مشتقات مسیر فنیل پروپانوئید بوده و با توجه به نقش آن‌ها در کاهش و یا مهار پراکسیداسیون لیپیدها، جاروب کردن رادیکال‌های آزاد، از بین بردن گونه‌های فعال اکسیژن، به عنوان یکی از اجزای سیستم دفاع غیر آنزیمی و آنتی‌اکسیدانی سلول محسوب می‌شوند و در شرایط تنش علی‌رغم کاهش رشد گیاه به مانند سدی دفاعی، گیاه را در مقابل تنش‌های محیطی حمایت می‌کنند (Samec *et al.*, 2021; Albergaria *et al.*, 2020). محققان اذعان نمودند که در شرایط تنش، افزایش سنتز و فعالیت آنزیم‌های فنیل آلانین آمونیلاز و چالکون سنتتاز در افزایش سنتز ترکیبات فنولی مؤثر است (کلناز عرب و همکاران، ۱۴۰۱). در پژوهش حاضر تیمار استریگولاکتون منجر به افزایش ترکیبات فنولی شده که با سایر نتایج همخوانی دارد (Shirani Bidabadi & Sharifi, 2021; Huang *et al.*, 2021) گزارش شده است که استریگولاکتون

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

به‌عنوان یک جزء پیام‌رسان کلیدی در شرایط تنش، با افزایش فعالیت آنزیم فنیل‌آلانین آمونیا‌لیاز، از طریق افزایش رونویسی mRNA خاص آن منجر به بیوسنتز و تجمع ترکیبات فنولی به‌منظور کاهش اثرات منفی تنش اکسیداتیو در گیاهان می‌شود (Omoarelojie *et al.*, 2021).

مقایسه میانگین‌ها نشان داد هورمون استریگولاکتون در هر دو غلظت تحت شرایط تنش توانسته است افزایش قابل توجهی در میزان متابولیت‌های ثانویه (درصد اسانس و میزان تیمول) نسبت به حالتی که هورمون استفاده نشده، القا نماید. به طوری که در محلول پاشی ۱۰ میکروگرم درلیتر استریگولاکتون تحت تنش ۳۰ درصد ظرفیت زراعی نسبت به تیمار شاهد درصد اسانس از ۰/۳۸ به ۴/۸ درصد و میزان تیمول از ۶۲/۸۸ به ۷۱/۹۳ درصد رسید (شکل ۵C-D).

مطالعات نشان داده است که ویژگی‌های بیوشیمیایی و میزان اسانس گیاهان دارویی تحت تأثیر تنش خشکی قرار می‌گیرد. به طوری که تنش خشکی اثر معنی‌دار بر میزان اسانس آویشن داشت (Bistgani *et al.*, 2019). زیرا تحت تنش خشکی دسترسی به عناصر غذایی کمتر شده و رشد گیاه بیش از فتوسنتز محدود می‌شود و طبق فرضیه موازنه رشد - تمایز هر کمبودی که رشد را بیش از فتوسنتز محدود کند، تولید متابولیت‌های ثانویه را افزایش می‌دهد (Hermes & Mattson, 1992). تیمول و کارواکرول از جمله متابولیت‌های ثانویه هستند که به دلیل فعالیت بالای آنتی‌اکسیدانی می‌توانند نقش دفاعی و حفاظتی برای گیاهان داشته باشند.

از جمله عوامل دیگری که می‌تواند تشکیل اسانس و ترکیبات را تحت تأثیر قرار دهد الیسیتورها می‌باشند به‌طور کلی الیسیتورها با تحریک سیگنال‌های سلولی و برهم‌کش مولکولی میان گیرنده‌های گیاهی در سطح غشای سلولی یا سیتوپلاسمی موجب شناسایی آن‌ها می‌شوند. در نتیجه سیگنال دریافتی توسط سلول‌های گیاهی، بیان ژن‌های مرتبط در مسیر را تحریک می‌کنند و موجب سنتز متابولیت‌های ثانویه در گیاهان می‌شوند. مطالعات متعددی نشان داده‌اند که سالیسیلیک اسید، کیتوزان و متیل جاسمونات سبب افزایش میزان اسانس و متابولیت‌های ثانویه در گیاهان دارویی می‌شود. (Mohkami & Bidarnamani, 2023; Kianersi *et al.*, 2021). در این مطالعه نیز تحت تنش خشکی، غلظت ۱۰ میکرومولار استریگولاکتون منجر به افزایش معنی‌داری در درصد اسانس و میزان تیمول در آویشن دناپی شد. نتایج تحقیقات انجام شده روی گیاه بادرنجوبه دناپی نشان داد که درصد اسانس و متابولیت‌های ثانویه این گیاه دارویی در اثر هورمون پاشی با استریگولاکتون و متیل جاسمونات تحت تنش خشکی افزایش چشمگیری یافت (Shirani Bidabadi and Sharifi, 2021).

نتیجه‌گیری

تحقیق حاضر نخستین گزارش در رابطه با اثر تنش خشکی و استریگولاکتون بر روی صفات فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی در گیاه آویشن دناپی می‌باشد. نتایج نشان داد محلول پاشی برگ‌های استریگولاکتون با افزایش تجمع پرولین و رشد اندام‌های رویشی (وزن خشک و ارتفاع بوته) تحت شرایط تنش موجب بهبود صفات فیزیولوژیک شده همچنین از طریق افزایش فعالیت کمی آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت، ترکیبات فنلی و فلاونوئیدها، درصد تولید متابولیت‌های ثانویه (اسانس و تیمول)، اثرات منفی تنش خشکی را بر تولید گیاه دارویی آویشن دناپی کاهش داده و باعث افزایش تحمل گیاه تحت تنش گردید. همچنین با توجه به اهمیت اقتصادی متابولیت‌های گیاهی و افزایش تقاضا برای آن‌ها، می‌توان از الیسیتورها به‌عنوان ابزاری برای افزایش اسانس‌ها و ترکیب‌های مفید دارویی در گیاهان استفاده نمود. بنابراین، بر اساس نتایج حاصل از این تحقیق

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

می‌توان از استریگولاکتون به‌عنوان الیسیتور زیستی کارآمد که باعث بهبود بخشیدن بیوسنتز متابولیت‌های ثانوی خاص می‌شود، در بسیاری از گیاهان دارویی استفاده کرد و به نظر می‌رسد این گامی باارزش در جهت مهندسی متابولیت و تولید داروهای گیاهی باارزش باشد.

تشکر و قدرانی

از قطب گیاهان دارویی گروه علوم باغبانی پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران جهت پرداخت بخشی از هزینه طرح تشکر و قدرانی می‌شود

منابع

آقائی، کیوان و احمدخانی، فاطمه. (۱۴۰۰). اثر تنش خشکی بر فعالیت برخی آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان و میزان پروتئین‌های محلول در گیاه آویشن (*Thymus vulgaris* L.). *مجله زیست‌فناوری گیاهان دارویی*. ۷: ۷-۱
امامی بیستگانی، زهره، سیادت، سیدعطاله، بخشنده، عبدالمهدی، و قاسمی پیربلوطی، عبدالله. (۱۳۹۶). اثر تنش خشکی و الیسیتورکیتوزان بر رنگیزه‌های فتوسنتزی، پرولین، قندهای محلول و میزان پراکسیداسیون لیپیدی غشا در گیاه آویشن دناپی (*Thymus deanensis* Celak.) در شرایط آب و هوایی شهرکرد. *مجله تنش‌های محیطی در علوم زراعی*. ۲۰: ۱۰-۱۳

SID. <https://sid.ir/paper/516261/fa>

پیمایی مهسا، سرابی وحید، هاشم پور حسین (۱۴۰۲). پاسخ فیزیولوژیکی رازیانه (*Foeniculum vulgare* Mill.) نسبت به محلول‌پاشی متیل-جاسمونات، یونیکونازول و اسیدآمینه پرولین + تریتون ایکس ۱۰۰ تحت شرایط تنش کم‌آبی. *مجله*

فرآیند و کارکرد گیاهی. ۱۲ (۵۴): ۳۷۱-۳۹۰. DOR:20.1001.1.23222727.1402.12.54.23.3

داداشی جمایران قمر، اصغری علی، عبادی اصغر، یوسفی آذرخانیاں معصومه. ارزیابی برخی خصوصیات بیوشیمیایی و آنتی‌اکسیدانتی اکوتیپ‌های گیاه دارویی رازیانه (*Foeniculum vulgare* L.) تحت تاثیر تنش خشکی. *پژوهشنامه اصلاح*

گیاهان زراعی. ۱۳۹۹؛ ۱۲ (۳۳): ۱۴۰-۱۴۹. DOR:20.1001.1.22286128.1399.12.33.14.5

سبکدست، منیژه، مرادی، جمشید (۱۴۰۱). مطالعه تغییرات فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی ژنوتیپ‌های لوبیا در پاسخ به محلول‌پاشی برگ‌گی اسید سالیسیلیک تحت شرایط تنش خشکی. *پژوهشنامه اصلاح گیاهان زراعی*. ۱۴ (۴۲): ۱۱۷-۱۲۶.

DOR:20.1001.1.22286128.1401.14.42.12.5

فیروزکوهی، فروغ، اسمعیل زاده، بهابادی، صدیقه، محکمی، زینب، و یوسف زایی، فروغ (۱۳۹۶). بررسی تاثیر حلالهای مختلف بر میزان فنل و فلاونوئید کل و فعالیت آنتیاکسیدانی اندام‌های مختلف گیاه (*Momordica charantia* L.) در

منطقه سیستان. *اکوفیتوشیمی گیاهان دارویی*. ۵۴: ۷۴-۸۵. <https://civilica.com/doc/1405786>

کاظم پور، علی، شرقی، یونس، مدرس، ثانوی، سید علی، محمد، زاهدی، حسین، و سفیدکن، فاطمه (۱۴۰۲). اثر محلول‌پاشی اسیدهای آمینه بر خصوصیات مورفوفیزیولوژیک و اسانس آویشن دناپی تحت رژیم‌های مختلف آبیاری. *مجله*

فرآیند و کارکرد گیاهی. ۱۲ (۵۳): ۷۱-۹۰. DOR:20.1001.1.23222727.1402.12.53.5.3

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

مجله فرایند و کارکرد گیاهی

کمالی، مهدیه، صمصام‌پور، داود، باقری، عبدالنبی، مهرآفرین، علی، و همایی، احمد (۱۴۰۲). تأثیر تنش کم آبی بر صفات مورفوفیزیولوژیکی و بیوشیمیایی گیاه دارویی مریم نخودی بلوچستانی (*Teucrium stocksianum* Boiss). *مجله فرآیند و کارکرد گیاهی*. ۱۲ (۵۴): ۳۰۷-۳۲۴. DOR:20.1001.1.23222727.1402.12.54.19.9.۳۲۴-۳۰۷

داداشی، جمایران، قمر، اصغری، علی، عبادی، اصغر، یوسفی، و آذرخانیان، معصومه (۱۳۹۹). ارزیابی برخی خصوصیات بیوشیمیایی و آنتی اکسیدانتی اکوتیپ های گیاه دارویی رازیانه (*Foeniculum vulgare* L.) تحت تاثیر تنش خشکی. *پژوهشنامه اصلاح گیاهان زراعی*. ۱۲ (۳۳): ۱۴۰-۱۴۹. DOR:20.1001.1.22286128.1399.12.33.14.5.۱۴۹-۱۴۰

Albergaria, E. T., Oliveira, A. F. M. & Albuquerque, U. P. (2020) The effect of water deficit stress on the composition of phenolic compounds in medicinal plants. *South African Journal of Botany* 131: 12-17. <https://doi.org/10.1016/j.sajb.2020.02.002>

Alexieva, V., Sergiev, I., Mapelli, S. & Karanov, E. (2001). The effect of drought and ultraviolet radiation on growth and stress markers in pea and wheat. *Plant, Cell & Environment*, 24(12), 1337-1344. <https://doi.org/10.1046/j.1365-3040.2001.00778.x>

Amerian, M. R. (2022). Effect of salicylic acid on growth and phytochemical characteristics of *Thymus daenensis* under drought irrigation. *Journal of Plant Process and Function*, 11(48), 195-210. [DOR:20.1001.1.23222727.1401.11.48.13.4]

Anjum, S. A., Wang, L. C., Farooq, M., Hussain, M., Xue, L. L. & Zou, C. M. (2011). Brassinolide application improves the drought tolerance in maize through modulation of enzymatic antioxidants and leaf gas exchange. *Journal of Agronomy and Crop Science* 197: 177-185. <https://doi.org/10.1016/j.plaphy.2010.11.010>

Baghalian, K., Abdoshah, S., Khalighi-Sigaroodi, F. & Paknejad, F. (2011) Physiological and phytochemical response to drought stress of German chamomile (*Matricaria recutita* L.). *Plant Physiology and Biochemistry* 49: 201-207. <https://doi.org/10.1016/j.plaphy.2010.11.010>

Bahreynjad, B., Rambo, J., & Mirza, M., (2013). Influence of water stress on morph physiological and phytochemical traits in (*Thymus daenensis*). *International Journal of Plant Production*. 7, 152-166. <https://doi.org/10.1016/j.plaphy.2010.11.010>

Baltacier, G., Donat, S., & Okan, A. C. A. R. (2023). The Effects of Exogenous Salicylic Acid and Strigolactone Applications on Seedling Growth and Antioxidant Activity in Tomato Seedlings Under Short-Term Drought Stress. *Journal of the Institute of Science and Technology*, 13(1), 89-101. <https://doi.org/10.21597/jist.1179027>

Bates, L.S., Waldren, R.P. & Teare, I.D. (1973). Rapid determination of free proline for water-stress studies. *Plant and soil*, 39(1), 205-207. <https://doi.org/10.1007/BF00018060>

Bistgani, Z. E., Hashemi, M., DaCosta, M., Craker, L., Maggi, F., & Morshedloo, M. R. (2019). Effect of salinity stress on the physiological characteristics, phenolic compounds and antioxidant activity of *Thymus vulgaris* L. and *Thymus daenensis* Celak. *Industrial Crops and Products*, 135, 311-320. <https://doi.org/10.1007/BF00018060>.

Boyer, F.D., de Saint Germain, A., Pouvreau, J.B., Clavé, G., Pillot, J.P., Roux, A., Rasmussen, A., Depuydt, S., Laussergues, D., dit Frey, N.F., & Heugebaert, T.S. (2014). New strigolactone analogs as plant hormones with low activities in the rhizosphere. *Molecular plant*, 7(4), 675-690. <https://doi.org/10.1093%2Fplphys%2Fkiab040>

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

- Carvalho, R.F., Piotto, F.A., Schmidt, D., Peters, L.P., Monteiro, C.C. & Azevedo, R.A. (2011). Seed priming with hormones does not alleviate induced oxidative stress in maize seedlings subjected to salt stress. *Scientia Agricola*, 68(5), 598-602. <https://doi.org/10.1590/S0103-90162011000500014>
- Dermiral, T. & Turkan, I. (2005). Comparative lipid peroxidation, antioxidant defense system and proline content in root of two rice cultivars differing in salt tolerance. *Environmental and Experimental Botany*, 53(3), 247-257. <https://doi.org/10.1016/j.envexpbot.2004.03.017>
- Dun, E. A., Brewer, P. B., & Beveridge, C. A. (2009). Strigolactones: discovery of the elusive shoot branching hormone. *Trends Plant Science*.14, 364-372. <https://doi.org/10.1016/j.tplants.2009.04.003>
- Farooq, M., A. Wahid, N. Kobayashi, D. Fujita and S. M. A. Basra. 2009. Plant drought stress: Effects, mechanisms and management. *Agronomy for Sustainable Development*. 29: 185-212. <https://doi.org/10.1007/978-90->
- Ghasemi Pirbalouti, A., Hashemi, M., & Taherian Ghahfarokhi, F. (2013). Essential oil and chemical compositions of wild and cultivated (*Thymus daenensis* Celak.) and (*Thymus vulgaris* L.). *Industrial Crop Product*, 4(8), 43-48. <https://doi.org/10.1016/j.indcrop.2013.04.004>
- Giannopolitis, C. & Ries, S. (1997). Superoxide desmutase. I. Occurrence in higher plant. *Plant Physiology*. 59, 309-314. <https://doi.org/10.1104/pp.59.2.309>
- Gunes, A., Inal, A., Alpaslan, M., Eraslan, F., Bagci, E.G. & Cicek, N., (2007). Salicylic acid induced changes on some physiological parameters symptomatic for oxidative stress and mineral nutrition in maize (*Zea mays* L.) grown under salinity. *Journal of Plant Physiology*, 164(6), pp.728-736. <https://doi.org/10.1016/j.jplph.2005.12.009>
- Haider, I., Andreo-Jimenez, B., Bruno, M., Bimbo, A., Floková, K., Abuauf, H., Ntui, V.O., Guo, X., Charnikhova, T., Al-Babili, S. & Bouwmeester, H.J. (2018). The interaction of strigolactones with abscisic acid during the drought response in rice. *Journal of experimental botany*, 69(9), 2403-2414. <https://doi.org/10.1093/jxb/ery089>
- Hassan, F., Ali, E. F. & El-Zahrany, O. M. (2013) Effect of amino acids application and different water regimes on the growth and volatile oil of *Rosmarinus officinalis* L. plant under Taif region conditions. *European Journal of Scientific Research*. 101: 346-359. DOR:20.1001.1.23222727.1402.12.53.5.3
- Herms, D. A., & Mattson, W. J. (1992). The dilemma of plants: to grow or defend. *The quarterly review of biology*, 67(3), 283-335. <https://doi.org/10.1086/417660>
- Heath, R.L. & Packer, L. (1968). Photoperoxidation in isolated chloroplasts: I. Kinetics and stoichiometry of fatty acid peroxidation. *Archives of biochemistry and biophysics*, 125(1), 189-198. [https://doi.org/10.1016/0003-9861\(68\)90654-1](https://doi.org/10.1016/0003-9861(68)90654-1)
- Herms, D.A., & Mattson, W.J. (1992). The dilemma of plants: To grow or defend. *The Quarterly Review of Biology*, 67, 283- 325. <https://doi.org/10.1086/417659>
- Huang, D., Wang, Y., Zhang, D., Dong, Y., Meng, Q., Zhu, S., & Zhang, L. (2021). Strigolactone maintains strawberry quality by regulating phenylpropanoid, NO, and H₂S metabolism during storage. *Postharvest Biology and Technology*, 178, 111546. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2021.111546>
- Kianersi, F., Pour-Aboughadareh, A., Majdi, M., & Poczai, P. (2021). Effect of methyl jasmonate on thymol, carvacrol, phytochemical accumulation, and expression of key genes involved in thymol/carvacrol biosynthetic pathway in some Iranian Thyme species. *International Journal of Molecular Sciences*, 22(20), 11124. <https://doi.org/10.3390/ijms22011124>.

- Koltai, H., & Prandi, C. (2014). Strigolactones: biosynthesis, synthesis and functions in plant growth and stress responses. *Phytohormones: A window to metabolism, signaling and biotechnological applications*, 265-288. https://doi.org/10.1007/978-1-4939-0491-4_9
- Lebaschi, M. H., Sharifi Ashurabadi, A., Makizadeh, M. & Tafti Asadi Sanam, S. (2018) Effect of plant density on quantitative and qualitative yield of garden thyme in rain fed conditions of seven provinces of Iran. *Journal of Crop Improvement* 20, 113-127. <https://doi.org/10.22092/ijmapr.2018.109432.1959>
- Lichtenthaler, H. K., & Wellburn, A. R. (1983). Determinations of total carotenoids and chlorophylls a and b of leaf extracts in different solvents. *Biochemical Society Transactions*, 603, 591-592. <https://doi.org/10.1042/bst0110591>
- Li, Y., Li, S., Feng, Q., Zhang, J., Han, X., Zhang, L., & Zhou, J. (2022). Effects of exogenous Strigolactone on the physiological and ecological characteristics of *Pennisetum purpureum* Schum. Seedlings under drought stress. *BMC Plant Biology*, 22(1), 578. <https://doi.org/10.1186/s12870-022-03978-y>
- Ling, F., Su, Q., Jiang, H., Cui, J., He, X., Wu, Z., Zhang, Z., Liu, J., & Zhao, Y. (2020). Effects of strigolactone on photosynthetic and physiological characteristics in salt-stressed rice seedlings. *Science Report*, 10, 6183. <https://doi.org/10.1038/s41598-020-63352->
- Liu, J., He, H., Vitali, M., Visentin, I., Charnikhova, T., Haider, I., Schubert, A., Ruyter-Spira, C., Bouwmeester, H.J., Lovisolo, C. & Cardinale, F., (2015). Osmotic stress represses strigolactone biosynthesis in *Lotus japonicus* roots: exploring the interaction between strigolactones and ABA under abiotic stress. *Planta*, 241(6), 1435-1451. <https://doi.org/10.1007/s00425-015-2266-8>
- LiYang, X., Lu, M., Wang, Y., Wang, Y., Liu, Z., & Chen, S. (2021). Response mechanism of plants to drought stress. *Horticulture*, 7(3), 50. <https://doi.org/10.1007/s11120-020-00810-2>
- Lv, S., Zhang, Y., Li, C., Liu, Z., Yang, N., Pan, L., Wu, J., Wang, J., Yang, J., Lv, Y. & Zhang, Y. (2018). Strigolactone-triggered stomatal closure requires hydrogen peroxide synthesis and nitric oxide production in an abscisic acid-independent manner. *New Phytologist*, 217(1), pp.290-30. <https://doi.org/10.1016/j.bbrc.2020.10.074>
- Lymperopoulos, P., Msanne, J., & Rabara, R. (2018). Photochromic and phytohormones: working in tandem for plant growth and development. *Front Plant Science*, 9:1037. <https://doi.org/10.3389/fpls.2018.01037>
- Ma, N., Hu, C., Wan, L., Hu, Q., Xiong, J. & Zhang, C. (2017). Strigolactones improve plant growth, photosynthesis, and alleviate oxidative stress under salinity in rapeseed (*Brassica napus* L.) by regulating gene expression. *Frontiers in plant science*, 8, 1671. <https://doi.org/10.3389/fpls.2017.01671>
- Macadam, J.W., Sharp, R.E. & Nelson, C.J. (1992). Peroxidase activity in the leaf elongation zone of tall fescue. II. Spatial distribution of apoplectic peroxidase activity in genotypes differing in length of the elongation zone. *Plant Physiology*, 99, 879-885. <https://doi.org/10.1104/pp.99.3.872>
- Marquez-Garcia, B.E.L.E.N., Njo, M., Beeckman, T.O.M., Goormachtig, S. & Foyer, C.H. (2014). A new role for glutathione in the regulation of root architecture linked to strigolactones. *Plant, Cell & Environment*, 37(2), 488-498. <https://doi.org/10.1111/pce.12172>
- Min, Z., Li, R., Chen, L., Zhang, Y., Li, Z., Liu, M., & Fang, Y. (2019). Alleviation of drought stress in grapevine by foliar-applied strigolactones. *Plant Physiology and Biochemistry*, 135, 99-110. <https://doi.org/10.1016/j.plaphy.2018.11.037>

- Mohkami, Z., & Bidarnamani, F. (2022). The effect of chitosan and salicylic acid elicitors on morphological and phytochemical properties of *Thymus daenensis* Celak. *Crop Science Research in Arid Regions*. <https://doi.org/10.22034/csrar.2021.297351.1113>
- Moradi, P. (2018). The impact of drought stress on growth and hormone alterations in Thyme plant. *Journal of Plant Process and Function*, 6(19), 311-322. DOR:20.1001.1.23222727.1396.6.19.11.9. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2014.10.042>
- Nabavi, S.M., Marchese, A., Izadi, M., Curti, V., Daglia, M., & Nabavi, S.F. (2015). Plants belonging to the genus *Thymus* as antibacterial agents: From farm to pharmacy. *Food Chemistry* 173: 339-347. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2014.10.042>
- Omoarelojie, L. O., Kulkarni, M. G., Finnie, J. F., & Van Staden, J. (2021). Strigolactone analog (rac-GR24) enhances chilling tolerance in mung bean seedlings. *South African Journal of Botany*, 140, 173-181. <https://doi.org/10.1016/j.sajb.2021.03.044>
- Pagariya, M.C., Devarumath, R.M. & Kavar, P.G. (2012). Biochemical characterization and identification of differentially expressed candidate genes in salt stressed sugarcane. *Plant science*, 184, 1-13. <https://doi.org/10.1016/j.plantsci.2011.12.002>
- Parida, A.K., & Das, A.B. (2005) Salt tolerance and salinity effects on plants: A review. *Ecotoxicology Environment Safe*, 60(3), 324-49. <https://doi.org/10.1016/j.ecoenv.2004.06.010>
- Pereira, G.J.G., Molina, S.M.G., Lea, P.J. & Azevedo, R.A.D. (2002). Activity of antioxidant enzymes in response to cadmium in *Crotalaria juncea*. *Plant and soil*, 239(1), 123-132. <https://doi.org/10.1023/A:1014951524286>
- Razavizadeh, R., Adab Avazeh, F., & Gaderi Samani, A. (2018). Investigation of defensive responses of *Thymus vulgaris* L. seedlings to drought stress under in vitro conditions. *Applied Biology*, 31(2), 76-100. <https://doi.org/10.22051/jab.2017.16603.1168>
- Ruiz-Lozano, J.M., Aroca, R., Zamarreño, Á.M., Molina, S., Andreo-Jiménez, B., orcel, R., García-Mina, J.M., Ruyter-Spira, C., & López-Ráez, J.A. (2016). Arbuscular mycorrhizal symbiosis induces strigolactone biosynthesis under drought and improves drought tolerance in lettuce and tomato. *Plant Cell Environment*. 39, 441-452. <https://doi.org/10.1111/pce.12631>
- Samec, D., Karalija, E., Sola, I., Vujcic Bok, V. & Salopek-Sondi, B. (2021) The role of polyphenols in abiotic stress response: The influence of molecular structure. *Plants* 10: 118. <https://doi.org/10.3390/plants10010118>
- Sattar, A., Ul-Allah, S., Ijaz, M., Sher, A., Butt, M., Abbas, T., & Alharbi, S. A. (2022). Exogenous application of strigolactone alleviates drought stress in maize seedlings by regulating the physiological and antioxidants defense mechanisms. *Cereal Research Communications*, 50(2), 263-272. <https://doi.org/10.1007/s42976-021-00171-z>
- Schonfield, M. P., Richard, C. Carver, B. P. & Mornhi, N. W. (1988). Water relations in winter wheat as drought resistance indicators. *Crop Science*. 28, 526-531. <https://doi.org/10.2135/cropsci1988.0011183X002800030021x>
- Sedaghat, M., Emam, Y., Mokhtassi-Bidgoli, A., Hazrati, S., Lovisollo, C., Visentin, I., Cardinale, F& Tahmasebi-Sarvestani, Z. (2021). The potential of the synthetic strigolactone analogue GR24 for the maintenance of photosynthesis and yield in winter wheat under drought: Investigations on the mechanisms of action and delivery modes. *Plants*, 10(6), 1223. <https://doi.org/10.3390/plants10061223>

- Sepahvand, A., Jafari, A., Sefidkon, F., & Kalatejari, S. (2021). Effects of Water Stress on Seedling Growth and Physiological Traits in Four Thyme Species. *Journal of Rangeland Science*, 11(1), 1-14.
- Shirani Bidabadi, S., & Sharifi, P. (2021). Strigolactone and methyl Jasmonate-induced antioxidant defense and the composition alterations of different active compounds in *Dracocephalum kotschyi* Boiss under drought stress. *Journal of Plant Growth Regulation*, 40(2), 878-889. <https://doi.org/10.3329/bjb.v40i1.8001>
- Singleton, V. L., & Rossi, J. A. (1965). Calorimetry of total phenolic with phosphomolybdic-phosphotungstic acid reagents. *American journal of Enology and Viticulture*, 16(3), 144-158. DOI: 10.5344/ajev.1965.16.3.144. <https://doi.org/10.5344/ajev.1965.16.3.144>
- Tatrai, Z. A., Sanoubar, R., Pluhar, Z., Mancarella, S., Orsini, F. & Gianquinto, G. (2016) Morphological and physiological plant responses to drought stress in *Thymus citriodorus*. *International Journal of Agronomy* 120-132. <https://doi.org/10.1155/2016/4165750>
- Valentovic, P., Luxova, M., Kolarovic, L. & Gasparikova, O. (2006). Effect of osmotic stress on compatible solutes content, membrane stability and water relations in two maize cultivars. *Plant Soil and Environment*, 52(4), 184. <https://doi.org/10.17221/3364-PSE>
- Van Ha, C., Leyva-González, M.A., Osakabe, Y., Tran, U.T., Nishiyama, R., Watanabe, Y., Tanaka, M., Seki, M., Yamaguchi, S., Van Dong, N. & Yamaguchi-Shinozaki, K. (2014). Positive regulatory role of strigolactone in plant responses to drought and salt stress. *Proceedings of the National Academy of Sciences*, 111(2), 851-856. <https://doi.org/10.1073/pnas.1322135111>
- Yamada, Y., Otake, M., Furukawa, T., Shindo, M., Shimomura, K., Yamaguchi, S., & Umehara, M. (2019). Effects of Strigolactones on grain yield and seed development in rice. *Journal. Plant Growth Regulation*, 38, 753-764. <https://doi.org/10.1073/pnas.1410801111>
- Zhang, X. H., Ma, C., Zhang, L., Su, M., Wang, J., Zheng, S., & Zhang, T. G. (2022). GR24-mediated enhancement of salt tolerance and roles of H₂O₂ and Ca²⁺ in regulating this enhancement in cucumber. *Journal of Plant Physiology*, 270, 153640. <https://doi.org/10.1016/j.jplph.2022.153640>

The effect of strigolactone on the morphophysiological and biochemical characteristics of *Thymus daenensis* Celak.

Hoda Sadat Kiani¹, Manijeh Sabokdast Noudehi^{2*}

1- Ph.D. student, Department of Agriculture and Plant Breeding, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Tehran, Karaj

2*- Professor, Department of Agriculture and Plant Breeding, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Tehran, Karaj

Corresponding author's address: sabokdast@ut.ac.ir

In the present study, the effect of foliar spraying of strigolactone (0, 5, and 10 μM) on the physiological and biochemical responses of *Thymus daenensis* Celak plant under drought stress (90, 60 and 30% of field capacity (FC)) was examined in a factorial experiment based on a completely randomized design with three replications in the Agriculture and Resources Campus Natural Sciences of Tehran University, Karaj. This study provided compelling evidence of increased drought stress tolerance in the *Thymus daenensis* Celak plant when treated with exogenous strigolactone at the flowering stage. Plants exposed to drought stress exhibited a significant decline in growth and development, as evidenced by shoot growth characteristics, photosynthetic pigments, and antioxidant enzyme activities. Drought stress led to a strong increase in hydrogen peroxide (212%) and malondialdehyde (151%), and these changes were strongly linked to growth retardation. The highest value of total phenol (56.49 mg GA.g⁻¹ DW), flavonoid (96.24 mg Q.g⁻¹ DW), proline (4.147 $\mu\text{mol g}^{-1}$), superoxide dismutase (24.26-unit mg⁻¹ protein), catalase (44.5-unit mg⁻¹ protein), and peroxidase (26.9 unit mg⁻¹ protein) enzymes activity as well as the highest amount of essential oil (0.48% by volume/weight) and the highest amount of thymol (1.93%) in Foliar spraying of 10 micromolar strigolactones under irrigation conditions of 30% of the agricultural capacity of *Thymus daenensis* Celak were obtained with Foliar spraying of 10 micromolar strigolactones under deficit irrigation 30% EFTc. In conclusion, strigolactone reduced the negative effects of deficit irrigation on *Thymus daenensis* Celak by improving water relations, increasing photosynthetic pigments, increasing secondary metabolites, osmotic adjustment, and enhancing antioxidant enzymes activities that regulated the homeostasis of reactive oxygen species. To our knowledge, this is the first study on the role of strigolactone in the mechanism of tolerance to drought stress in *Thymus daenensis* Celak. Also, based on the results of this research, strigolactone can be used as an efficient biological elicitor to improve quantitative and qualitative yield in thyme. It is recommended that these compounds be used as the best option for achieving sustainable agricultural goals and reducing environmental risks.

Keywords: antioxidant enzymes, abiotic stresses, phenol and flavonoid, menthol