

اثر نور فرابنفش و ملاتونین بر برخی ویژگی‌های مورفوفیزیولوژیکی و آنزیمی گیاه ارکیده (*Dendrobium nobile* Lindl.) دندروبیوم نوبل

فاطمه قربانعلی‌زاده سعادت‌آباد^۱، خدایار همتی^{۱*}، حسین زارعی^۱، همت‌اله پیردشتی^۲ و علی دهستانی^۲

^۱ دانشکده تولید گیاهی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، ایران

^۲ پژوهشکده ژنتیک و زیست‌فناوری، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری، ایران

(تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۱۱/۰۵، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۴۰۴/۰۱/۱۹)

چکیده

بخش بزرگی از تابش فرابنفش خورشیدی که به سطح زمین می‌رسد شامل تابش فرابنفش A است که در طول موج ۳۵۰ تا ۴۰۰ نانومتر قرار دارد. مقادیر طبیعی تابش فرابنفش برای ریخت‌زایی در بسیاری از گونه‌های گیاهی مهم است و حتی در بسیاری از فرایندهای فیزیولوژیکی و رشدی گیاه می‌تواند مفید واقع شود. بنابراین آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با چهار تکرار شامل تابش فرابنفش A در سه سطح (صفر، ۲ و ۴ ساعت) و محلول‌پاشی ملاتونین در سه سطح (صفر، ۵۰ و ۱۰۰ میکرومولار) طراحی و اجرا شد تا اثرات تابش فرابنفش A، محلول‌پاشی ملاتونین و برهمکنش آن‌ها بر برخی صفات گیاه ارکیده دندروبیوم نوبل (*Dendrobium nobile* Lindl.) بررسی شود. نتایج نشان داد گیاهانی که با غلظت‌های ۵۰ و ۱۰۰ ملاتونین و بدون تابش فرابنفش تیمار شدند بالاترین ارتفاع گیاه (۳۶/۸۳ سانتی‌متر) و کمترین ارتفاع متعلق به تیمار تابش فرابنفش چهار ساعت بدون ملاتونین بود که ارتفاع کمتری نسبت به سایر تیمارها نشان داد. بیشترین افزایش میزان فعالیت آنتی‌اکسیدانی (۹۰/۴۰ درصد) نیز در تیمار تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۱۰۰ میکرومولار بدست آمد. فعالیت آنزیم‌های کاتالاز (CAT) و سوپراکسید دیسموتاز (SOD) در مقایسه با تیمار شاهد افزایش یافت. بیشترین میزان فعالیت آنزیم کاتالاز (۰/۲۷۱ واحد در میلی‌گرم بر پروتئین) در تیمار تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۵۰ میکرومولار بود. بیشترین میزان فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (۱/۳۲ واحد در میلی‌گرم بر پروتئین) در تابش فرابنفش ۴ ساعت + ملاتونین ۱۰۰ میکرومولار بدست آمد. نتایج نشان داد استفاده از تابش فرابنفش A در مدیریت گلخانه می‌تواند مزایای متعددی از جمله افزایش کمیت و کیفیت رشد گیاه را به همراه داشته باشد. در کنار استفاده از تابش نوری مکمل در گلخانه استفاده از مواد تنظیم‌کننده فیزیولوژیکی مانند ملاتونین هم در افزایش و بهبود صفات و عملکرد گیاهان مؤثر است. لذا نتایج پژوهش حاضر استفاده از تابش فرابنفش A و محلول‌پاشی ملاتونین برای تولید محصولات باغبانی گلخانه‌ای از جمله ارکیده دندروبیوم نوبل را توصیه می‌کند. کاهش ارتفاع ۱۶/۰۴ درصدی با کاربرد نور فرابنفش A یک دستاورد مهم در عرصه گیاهان زینتی است زیرا گیاهان کم‌ارتفاع بازارپسندی بهتری داشته و در طول حمل‌ونقل نیز دچار آسیب کمتری می‌شوند و همچنین مناسب عرضه به صورت گیاه گلدانی نیز هستند.

واژگان کلیدی: ارتفاع، ارکیده دندروبیوم نوبل، تابش فرابنفش، فعالیت آنزیمی، ملاتونین

مقدمه

دندروبیوم نوبل *Dendrobium nobile* Lindl. گیاهی از خانواده Orchidaceae است. این گیاه محیط‌های خنک و مرطوب با دمای رشد ۱۸ درجه سانتی‌گراد تا ۳۰ درجه سانتی‌گراد را ترجیح می‌دهد و بیشتر در مناطق نیمه‌گرمسیر چین گسترش دارد (Zhang et al., 2022). دندروبیوم نوبل نه تنها به دلیل رنگ زیبای گل، تعداد گل فراوان و فرم زیبای آن ارزش زینتی بالایی دارد بلکه غنی از ترکیبات فعال مانند پلی‌ساکاریدها (Zhang et al., 2020) پلی‌فنل‌ها (Zhao et al., 2023) فلاونوئیدها (Zhang et al., 2023) و آلکالوئیدها است (Liu et al., 2023).

نور یک عامل حیاتی برای رشد و نمو گیاهان است. نور اساسی‌ترین و مهمترین مؤلفه‌ای است که چرخه زندگی یک گیاه را کنترل می‌کند که این چرخه با جوانه‌زدن بذر شروع و به تولید بذر ختم می‌شود (Olle and Virsile, 2013). خورشید تابش الکترومغناطیسی با طول‌موج‌های ۳۰۰ تا ۳۰۰۰ نانومتر از خود ساطع می‌کند که گیاه برای فتوسنتز به طول‌موج بین ۴۰۰ تا ۷۰۰ نانومتر نیاز دارد (Ganesh et al., 2022). تابش فرابنفش در محدوده طول‌موج ۱۰۰ تا ۴۰۰ نانومتر یک جز اساسی از تابش خورشیدی است و در سه گروه UV-A (۳۱۵-۴۰۰ نانومتر)، UV-B (۲۸۰-۳۱۵ نانومتر) و UV-C (۱۰۰-۲۸۰ نانومتر) طبقه‌بندی می‌شود (Verdaguer et al., 2017). در طیف A، گیرنده‌های نوری بیشتری به‌ویژه کریپتوکروم‌های فعال هسته که به‌عنوان تنظیم‌کننده بیان ژن در ارتباط با UVR8 شناخته شده‌اند وجود دارد (Rai et al., 2020). بیشتر مطالعات گیاهی در دهه‌های گذشته بر اثرات مضر تابش فرابنفش متمرکز شده بود. از این اثرات می‌توان آسیب به ساختار سلولی و متابولیسم، فتوسنتز و افزایش تنش اکسیداتیو را برشمرد که در نهایت بر طول عمر و تولید گیاهان مؤثر بود (Nawkar et al., 2013). از سوی دیگر، باغبانی حفاظت‌شده موردی است که نشان می‌دهد کمبود تابش فرابنفش ممکن است اثرات مضر بر عملکرد و بهره‌وری محصولات داشته باشد (Wargent and Jordan, 2013). محصولاتی که در سامانه‌های

حفاظت‌شده رشد می‌کنند در معرض مقادیر طبیعی تابش فرابنفش قرار نمی‌گیرند (Kumar and Poehling, 2006). گیاهان گیرنده‌هایی برای تابش‌های فرابنفش A و B خورشیدی ایجاد کرده‌اند که شبکه پیچیده‌ای از کارکردها را در طول چرخه زندگی گیاه تنظیم می‌کند. باغبانی مدرن، میزانی از تابش فرابنفش را در کشت‌های گلخانه‌ای توصیه می‌کند، که باعث ایجاد یک تنش خفیف مثبت برای تحریک مسیرهای تنش اکسیداتیو و ساز و کارهای آنتی‌اکسیدانی شود (Mariz-Ponte et al., 2018). قرار گرفتن گیاهان در معرض طول‌موج‌های UV-B یا UV-A می‌تواند تأثیرات مطلوب و هم نامطلوبی بر روی محصولات کشاورزی داشته باشد. معمولاً مقادیر کم تابش UV-A/B تغییرات کوچک و تنظیمی در فیزیولوژی و مورفولوژی گیاهان ایجاد می‌کنند که در بسیاری از موارد می‌تواند از نظر باغبانی ارزشمند باشد. پاسخ‌های تنظیمی شامل زنجیره‌ای از رویدادهای سیگنال‌دهی داخلی هستند که منجر به تغییراتی در ظاهر گیاه، انباشت مجموعه‌ای از مواد فیتوشیمیایی و مقاومت در برابر تنش‌های محیطی می‌شوند (Crestani et al., 2025). اهمیت تابش فرابنفش به گونه‌ای است هنگامی که گیاهان زیر نور قرمز تک رنگ رشد می‌کنند، باعث تشکیل مورفولوژی غیرطبیعی در گیاه شده و افزودن مقادیر کمی نور آبی یا فرابنفش A می‌تواند این اختلالات را برگرداند (Zhang et al., 2023).

ملاتونین (N-acetyl-5-methoxytryptamine) یک مولکول ایندول تریپتامین (Arnao and Hernandez-Ruiz, 2015) و تنها تنظیم‌کننده فیزیولوژیکی گسترده حفاظت‌شده‌ای است که به‌طور طبیعی در بیشتر موجودات زنده وجود دارد (Arnao and Hernandez-Ruiz, 2019). گزارش شده است که ملاتونین در تنظیم رشد و نمو گیاهان، ریتم‌های شبانه‌روزی و پاسخ‌های دوره نوری، سامانه آنتی‌اکسیدانی و مقاومت در برابر تنش نقش دارد (Arnao and Hernandez-Ruiz, 2015). تولید ملاتونین در گونه‌های گیاهی مختلف متفاوت است. ملاتونین در کلروپلاست از تریپتوفان از طریق یک سری واکنش کاتالیز شده توسط تریپتوفان دکربوکسیلاز، تریپتامین ۵-

هیدروکسیلاز، سروتونین N- استیل ترانسفراز و آریل الکیل آمین N- استیل ترانسفراز سنتز می‌شود. ملاتونین ارتباط نزدیکی با تولید گونه‌های فعال اکسیژن (ROS) و پیام‌رسانی سلولی مرتبط با تنش دارد (Martinez et al., 2018). ملاتونین ظرفیت آنتی‌اکسیدانی بالاتری نسبت به سایر آنتی‌اکسیدان‌های غیرآنزیمی مانند آسکوربات‌ها و توکوفرول‌ها دارد که ممکن است به توانایی ملاتونین در انتقال مؤثر از طریق بخش‌های مختلف سلولی مرتبط باشد (Varghese et al., 2019). گزارش‌های متعددی توانایی سودمند کاربرد ملاتونین را برای کاهش تنش از جمله تنش فرابنفش نشان داده است (Oloumi, 2022).

این پژوهش با هدف بررسی اثر مدت زمان تابش فرابنفش A و محلول‌پاشی ملاتونین بر گیاه ارکیده دندروبیوم نوبل در شرایط گلخانه‌ای طراحی و اجرا شد.

مواد و روش‌ها

پژوهش حاضر به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با چهار تکرار در شرایط گلخانه‌ای با میانگین دمای روزانه ۱۸ تا ۲۴ درجه سانتی‌گراد و دمای شبانه ۱۳ تا ۱۶ درجه سانتی‌گراد و رطوبت نسبی ۵۰ تا ۷۵ درصد انجام شد. گیاهچه‌های دندروبیوم نوبل که توسط قلمه تکثیر شده بودند تهیه و در گلدان‌های سایز ۷ در بستر کشتی شامل مخلوطی از کوکوچیپس، ذغال و پرلیت کاشته شدند. آبیاری منظم و حفظ رطوبت متناسب با گیاه ارکیده انجام گردید. تیمارها شامل تابش فرابنفش A با طول‌موج ۴۰۰ - ۳۱۵ نانومتر و شدت ۱۸ وات بر مترمربع در قالب لامپ LED و محلول‌پاشی برگ‌ی ملاتونین بود. تابش فرابنفش A به صورت روزانه به مدت یک ماه و در مدت زمان‌های صفر، ۲ و ۴ ساعت و محلول‌پاشی برگ‌ی ملاتونین (تهیه‌شده از شرکت سیگما آلدریج) سه مرتبه هر ده روز یکبار در سه سطح صفر، ۵۰، ۱۰۰ میکرومولار انجام شد. تیمارها یک ماه پس از استقرار گیاهان گلدانی شش ماهه قبل از گلدهی در گلخانه اعمال گردید. صفات اندازه‌گیری شده گیاه شامل ارتفاع گیاه، تعداد برگ، سطح برگ،

کلروفیل کل، کاروتنوئید، فعالیت آنتی‌اکسیدانی، فعالیت آنزیم کاتالاز و فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز، محتوای مالون دی‌آلدئید، پراکسید هیدروژن، پروتئین محلول، پرولین اندازه‌گیری و محاسبه شد. ارتفاع گیاه با استفاده از خط‌کش، تعداد برگ با شمارش، سطح برگ با استفاده از نرم‌افزار Image J محاسبه گردید. برای اندازه‌گیری رنگدانه‌های فتوسنتزی شامل کلروفیل و کاروتنوئید نیم گرم بافت تازه گیاه در ۱۰ میلی‌لیتر استون ۸۰٪ سائیده و پس از ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ ۶۰۰۰ دور در دقیقه، به وسیله اسپکتروفتومتر در طول‌موج‌های ۶۴۵، ۴۷۰ و ۶۶۳ نانومتر خوانده و بر اساس روابط ۱ و ۲ محتوای کلروفیل و کاروتنوئید برحسب (mg/gFW) محاسبه شد (Arnon, 1994).

(۱)

$$\text{Chl.Total} = [20.2(A_{645}) + 8.02(A_{663})] \times V / 1000FW$$

(۲)

$$\text{Car} = 1000(A_{470}) + 3.27(\text{mg Chl.a}) - 104(\text{mg Chl.b}) / 227$$

V = حجم محلول صاف‌شده (محلول فوقانی حاصل از

سانتریفیوژ)، A = جذب نور در طول‌موج‌های ۶۴۳، ۶۴۵ و ۴۷۰ نانومتر، FW = وزن تر نمونه بر حسب گرم

برای محاسبه فعالیت آنتی‌اکسیدانی نیم گرم برگ تازه در ۵ سی‌سی متانول ۸۰٪ سائیده و یک میلی‌لیتر از عصاره به یک میلی‌لیتر محلول ۰/۱ میلی‌مولار DPPH اضافه و مخلوط حاصل به خوبی تکان داده شد سپس به مدت ۱۵ دقیقه در اتاق تاریک قرار داده و در ادامه در طول‌موج ۵۱۷ نانومتر توسط اسپکتروفتومتر خوانده و با استفاده از رابطه ۳ درصد آنتی‌اکسیدانی محاسبه شد (Ebrahimzadeh et al., 2010).

(۳)

$$R\% = AD - AS / AD \times 100$$

R = درصد مهار، AD: جذب DPPH در ۵۱۷ نانومتر، AS:

جذب نمونه‌ها در ۵۱۷ نانومتر

برای تهیه عصاره آنزیمی مقدار ۰/۱ گرم برگ پودر شده در ازت مایع با مقدار ۱۸۰۰ میکرولیتر بافر فسفات پتاسیم سرد (pH ۷/۵) همگن شد سپس به مدت ۲۰ دقیقه با نیروی ۱۲۰۰۰ g در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتریفیوژ شد. سپس

عصاره تهیه شده برای تعیین میزان پروتئین و فعالیت آنزیمی استفاده شد. برآورد میزان پروتئین استخراج شده با روش (Mishra and Shukla, 2020) انجام شد. به این منظور مقدار ۴۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی با ۹۶۰ میکرولیتر معرف بردفورد ترکیب و پس از ۲۰ دقیقه جذب نمونه‌ها در طول موج ۵۳۵ نانومتر ثبت شد. منحنی استاندارد با استفاده از آلبومین سرم گاوی (BSA) رسم گردید ($Y=0.019X+0.027$, $R^2=0.98$). از این پارامتر جهت تصحیح میزان فعالیت آنزیمی استفاده شد. فعالیت آنزیم کاتالاز با استفاده از ثبت کاهش جذب در ۲۴۰ نانومتر بررسی شد (Aebi, 1984). اجزاء واکنش شامل ۲/۴۵۰ میلی‌لیتر بافر فسفات ۵۰ میلی‌مولار (pH ۷)، ۰/۵ میلی‌لیتر پراکسید هیدروژن ۷/۵ میلی‌مولار و ۵۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی بود. پس از اضافه کردن H_2O_2 واکنش آغاز و کاهش جذب ۲۴۰ نانومتر در بازه زمانی سه دقیقه (هر ۳۰ ثانیه) برآورد شد. از تفاضل اولین جذب با آخرین جذب میزان تخریب H_2O_2 ثبت شد. اساس برآورد آنزیم SOD میزان مهار واکنش رادیکال سوپراکسید با نیتروبلوترازولیوم (NBT) به واسطه فعالیت آنزیم بود (Beauchamp and Fridovich, 1971). مخلوط واکنش شامل عصاره آنزیمی ۱۰۰ میکرولیتر، ۱۰۰۰ میکرولیتر بافر فسفات پتاسیم ۵۰ میلی‌مولار (دارای EDTA ۰/۱ میلی‌مولار)، ریبوفلاوین ۰/۱۲ میلی‌مولار و NBT ۱۳ میلی‌مولار بود. به دو لوله آزمایش تمامی مواد واکنش به غیر از عصاره آنزیمی افزوده و سپس به هر کدام مقدار برابر با عصاره آنزیمی بافر فسفات پتاسیم افزوده شد. این دو لوله آزمایش فاقد عصاره آنزیمی به عنوان (۱) شاهد و (۲) بلانک در نظر گرفته شدند. تمامی لوله‌های آزمایش به غیر از بلانک در معرض نور شدید (سفید حدود ۱۲ هزار لوکس) برای ۹۰ ثانیه قرار گرفت. در این فاصله نمونه بلانک در تاریکی قرار داشت و با آن اسپکتروفتومتر صفر شد. جذب نمونه‌ها در ۵۶۰ نانومتر قرائت و از نمونه شاهد جهت تخمین میزان فعالیت آنزیم طبق رابطه ۴ استفاده شد.

(۴)

$$100 \times (0.5 \times \text{شاهد جذب} / \text{جذب نمونه} - \text{جذب شاهد})$$

استخراج مالون دی‌آلدئید (MDA) و H_2O_2 با محلول تری کلرواستیک اسید (TCA) ۰/۱ درصد انجام شد (Ghorbani et al., 2014; Junglee et al., 2018). مقدار ۰/۲ گرم از برگ پودر شده در ازت مایع با مقدار ۱۸۰۰ میکرولیتر محلول TCA هموژن و پس از سانتریفیوژ ۱۲۰۰۰g از فاز مایع جهت برآورد میزان MDA و H_2O_2 استفاده گردید. ۰/۵ میلی‌لیتر از فاز رویی با ۲ میلی‌لیتر محلول (0.5%TBA + 20% TCA) مخلوط و به مدت ۳۰ دقیقه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد قرار گرفت. پس از سرد شدن نمونه‌ها به مدت ۱۰ دقیقه در ۱۰۰۰۰g سانتریفیوژ شدند. جذب نمونه‌ها در دو طول موج ۵۳۲ و ۶۰۰ نانومتر خوانده شد. از تفاضل بین جذب در دو طول موج مذکور و استفاده از ضریب خاموشی $155 \text{ mM}^{-1} \text{ cm}^{-1}$ مقدار MDA به دست آمد (Ohkawa et al., 1979). برای خوانش پراکسید هیدروژن از مخلوط واکنش شامل ۰/۵ میلی‌لیتر از سوپرناتانت ذکر شده، ۱ میلی‌لیتر KI یک مولار و ۰/۵ میلی‌لیتر بافر فسفات ۱۰ میلی‌مولار (pH ۷) استفاده شد و جذب آن در ۳۹۰ نانومتر محاسبه شد. از استاندارد H_2O_2 با غلظت‌های ۱۰۰ تا ۲۵۰۰ نانومول جهت رسم منحنی استفاده شد (Alexieva et al., 2001) ($Y=0.4349X+0.0771$, $R^2=0.98$). استخراج و سنجش پرولین با استفاده از اسید نین‌هیدرین انجام شد (Bates et al., 1973). مقدار ۰/۲ گرم برگ پودر شده در ازت مایع با ۱۸۰۰ میکرولیتر اسید سولفوسالسیلیک ۳ درصد (W/V) همگن و سپس به مدت ۱۵ دقیقه در ۸۰۰۰g سانتریفیوژ شد. سپس به ۰/۵ میلی‌لیتر از فاز مایع محلول فوق مقدار ۰/۵ میلی‌لیتر معرف نین‌هیدرین و ۰/۵ میلی‌لیتر اسید استیک خالص اضافه و مخلوط شد. سپس محلول به مدت ۳۰ دقیقه در بن‌ماری ۹۵ درجه سانتی‌گراد قرار گرفت. مخلوط واکنش پس از اضافه شدن به ۰/۵ میلی‌لیتر تولوئن در ۵۲۰ نانومتر خوانده شد. برآورد مقدار کمی پرولین با استاندارد پرولین انجام شد ($Y=0.0197X+0.027$, $R^2=0.9857$). تجزیه و تحلیل داده‌ها با نرم‌افزار SAS نسخه 9.4 و مقایسه میانگین‌ها نیز با آزمون حداقل تفاوت معنی‌دار LSD در سطح احتمال پنج درصد مقایسه شدند.

نتایج و بحث

تجزیه واریانس و مقایسه میانگین اثر تیمارها بر صفات مورفولوژیکی و رنگیزه‌های فتوسنتزی: نتایج پژوهش حاضر نشان داد اثر تیمارهای تابش فرابنفش و ملاتونین و برهمکنش دو عامل بر صفات ارتفاع گیاه، تعداد برگ، سطح برگ و رنگیزه‌های کلروفیل و کاروتنوئید و فعالیت آن‌تی‌اکسیدانی کاملاً معنی‌دار بود (جدول ۲ و ۱).

ارتفاع گیاه: نتایج پژوهش حاضر نشان داد گیاهان دارای بیشترین ارتفاع، در تیمار ملاتونین ۵۰ و ۱۰۰ بدون تابش فرابنفش قرار داشتند. کمترین ارتفاع متعلق به تیمار تابش فرابنفش چهار ساعت بدون ملاتونین بود که ارتفاع کمتری نسبت به سایر تیمارها داشت.

ارتفاع کمتر که تحت‌تأثیر تابش فرابنفش ایجاد شده در مورد گیاهان *Dianthus caryophyllus* L. (Hlatshwayo and Klem et al., 2010) *Hordeum vulgare* L. (Wahome, 2010) *Pelargonium zonale* (Vidovic et al., 2015) و *Rosmarinus officinalis* L. (Rafo et al., 2020) نیز گزارش شده است. پژوهشگران گزارش کردند که تابش فرابنفش A و B هر دو باعث القای فنوتیپ کوتاهی در گیاه می‌گردند و بیان داشتند مورفولوژی گیاه، پاسخ‌های مشابهی به تابش فرابنفش A و B دارد (Qian et al., 2021; Horii et al., 2007). فنوتیپ کوتاهی گیاه، در بسیاری از گونه‌های مختلف گیاهی، پس از قرارگیری در معرض تابش فرابنفش مشاهده شده است (Qian et al., 2020). ایجاد گیاهان کم ارتفاع و پاکوتاه برای گیاهان زینتی مهم بوده و ارزش اقتصادی آن‌ها را افزایش می‌دهد. این موضوع به‌ویژه در عرض‌های جغرافیایی بالاتر که کیفیت و کمیت نور کم باعث ارتفاع بیشتر گیاهان شده و کیفیت تولید گیاه را پایین می‌آورد می‌تواند مفید واقع شود. گیاهان با ارتفاع کمتر بازارپسندی بهتری داشته و در طول حمل‌ونقل نیز دچار آسیب کمتری می‌شوند (Qian et al., 2020). به این ترتیب کاهش ارتفاع ۱۶/۰۴ درصدی با کاربرد نور فرابنفش A ایجاد شد که می‌تواند گیاه کم ارتفاع و پاکوتاه مناسب کاشت در گلدان ایجاد کند. گیاهان دارای بیشترین ارتفاع، در تیمار

ملاتونین ۵۰ و ۱۰۰ میکرومولار بدون تابش فرابنفش قرار داشتند. ملاتونین یک نوع ایندول آمین و دارای پیش‌ساز یکسان با ایندول-۳-استیک اسید است که رشدونمو گیاه را تنظیم می‌کند (Li et al., 2017). به‌دلیل شباهت‌های ساختاری استثنایی ملاتونین با IAA (ایندول استیک اسید)، ملاتونین نقش مهمی در فیزیولوژی گیاه، رشد ریشه و تقسیم سلولی دارد (Pelagio-Flores et al., 2012). در پژوهش حاضر نیز کاربرد ملاتونین باعث افزایش ارتفاع گیاه ارکیده شد. ملاتونین به‌صورت محلول‌پاشی در سراسر غشای پلاسمایی گیاه نفوذ کرده و غلظت ملاتونین درون‌زا را افزایش می‌دهد (Wei et al., 2015). در مطالعه‌ای اثر قابل توجه ملاتونین بر رشدونمو گیاهان نشان داده شده است (Chen et al., 2017).

تعداد برگ: بیشترین تعداد برگ (۱۲ عدد) با تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۵۰ میکرومولار مشاهده شد. تابش فرابنفش A با افزایش فرآیند فتوسنتز باعث افزایش رشد گیاه می‌شود (Verdaguer et al., 2017). افزایش تعداد برگ در پژوهش حاضر خود می‌تواند ناشی از بهبود رشد گیاه باشد. در پژوهشی تعداد برگ سیلن (*Silene noctiflora*) به‌طور مثبتی تحت‌تأثیر تابش فرابنفش قرار گرفت (Qaderi et al., 2008). ملاتونین نیز می‌تواند با افزایش رشد ریشه توسط دو فرآیند فیزیکی تقریباً همزمان، شامل جذب آب و گسترش برگ‌گشت‌ناپذیر دیواره سلولی باعث تغذیه بهتر و افزایش رشد در گیاهان شود (Alenazi et al., 2024).

سطح برگ: بر اساس یافته‌ها بیشترین سطح برگ در تیمار تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۱۰۰ میکرومولار ثبت شد. در این تیمار سطح برگ نسبت به شاهد ۳۲/۶۴ درصد افزایش داشت. سطح برگ یک عامل تعیین‌کننده مهم جذب فوتون، فتوسنتز، تبادل گازها و تعرق در گیاه است. توسعه سطح برگ به‌شدت تحت کنترل عوامل محیطی، تقسیم سلولی، تمایز و گسترش سلولی را تنظیم می‌کند (Horiguchi et al., 2006). طیف نوری یکی دیگر از عوامل مهم در گسترش برگ است. به‌طور مثال رشد برگ در زیر نور آبی باعث افزایش انبساط برگ می‌گردد (Wang et al., 2015). اثرات تحریکی تابش

جدول ۱- تجزیه واریانس اثر مدت تابش فرابنفش و ملاتونین بر برخی صفات ارکیده دندروبیوم نوبل

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات				
		ارتفاع گیاه	تعداد برگ	سطح برگ	کلروفیل کل	کاروتنوئید
تابش فرابنفش (A)	۲	۸۵/۸۸**	۱۹/۵۲**	۳۶/۶۶**	۰/۴۸**	۲/۴۸**
ملاتونین (B)	۲	۴/۴۳**	۴۱/۱۹**	۲۶/۸۱**	۰/۱۴**	۰/۷۶**
A × B	۴	۰/۶۲**	۲/۵۶**	۳/۴۰**	۰/۰۲**	۰/۰۵**
خطا	۲۷	۰/۰۸	۰/۳۴	۰/۰۹	۰/۰۰۶۷	۰/۰۰۲۶
ضریب تغییرات (%)		۰/۸۴	۶/۹۰	۱/۶۰	۳/۲۹	۲/۳۲

ns، * و **: به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال پنج و یک درصد

جدول ۲- مقایسه میانگین اثر مدت تابش فرابنفش و ملاتونین بر برخی صفات ارکیده دندروبیوم نوبل

فرابنفش (ساعت)	ملاتونین (میکرومولار)	ارتفاع گیاه (سانتی‌متر)	تعداد برگ	سطح برگ (سانتی‌متر مربع)	کلروفیل (میلی‌گرم بر گرم وزن تر)	کاروتنوئید (میلی‌گرم بر گرم وزن تر)	ظرفیت آنتی‌اکسیدانی (درصد)
۰	۰	۳۵/۴۶ c	۵/۷۵ ^f	۱۶/۰۵ h	۰/۵۳ h	۱/۵۷ i	۶۸/۵۰ e
۵۰	۵۰	۳۵/۹۹ b	۸/۷۵ ^{cd}	۱۸/۸۱ f	۰/۵۸ g	۱/۶۹ h	۷۷/۷۰ d
۱۰۰	۱۰۰	۳۶/۸۳ a	۹/۵۰ c	۱۹/۸۴ d	۰/۸۱ d	۱/۸۱ g	۷۸/۶۵ d
۰	۰	۳۳/۷۹ d	۷/۲۵ ^e	۲۰/۳۹ c	۰/۹۰ c	۲ f	۸۶/۲۰ bc
۲	۵۰	۳۴/۰۳ d	۱۲/۰۰ a	۲۰/۸۴ b	۱/۱۳ a	۲/۴۱ d	۸۸ b
۱۰۰	۱۰۰	۳۴/۱۷ d	۱۰/۵۰ b	۲۱/۲۹ a	۱/۰۳ b	۲/۵۸ c	۹۰/۴۰ a
۰	۰	۲۹/۷۷ g	۶/۰۰ ^f	۱۵/۲۵ i	۰/۷۱ f	۲/۱۸ ^e	۸۵/۶۰ c
۴	۵۰	۳۰/۹۰ f	۸/۰۰ ^{de}	۱۷/۹۶ g	۰/۶۱ g	۲/۶۸ b	۸۶/۶۰ bc
۱۰۰	۱۰۰	۳۱/۶۷ e	۸/۵۰ d	۱۹/۳۵ ^e	۰/۷۶ ^e	۲/۸۴ a	۸۷/۴۰ bc

در هر ستون اعدادی با حروف مشابه تفاوت معنی‌داری با هم در سطح احتمال ۵٪ آزمون LSD ندارند.

فرابنفش A بر افزایش طول برگ نیز گزارش شده است (Zhang et al., 2023). همچنین بیان شده است که تابش فرابنفش A گسترش برگ را نیز تحریک می‌کند (Verdaguer et al., 2017). ملاتونین به‌عنوان تنظیم‌کننده رشد برگ در نظر گرفته شده و باعث کاهش پیری برگ می‌گردد. نتایج تحقیقات نشان می‌دهد که غلظت کم و بهینه ملاتونین با افزایش تعداد و اندازه سلول (Wang et al., 2017) باعث بهبود سطح برگ می‌شود (Yuan et al., 2019). ملاتونین مانند اکسین عمل کرده و با بهبود رشد گیاهان سبب رشد ریشه و سطح برگ می‌گردد، همچنین ملاتونین باعث افزایش سرعت فتوسنتز و جذب مواد

غذایی در گیاه و به دنبال آن باعث رشد بافت‌های گیاهی می‌شود (Ye et al., 2016).

میزان کلروفیل و کاروتنوئید: کلروفیل یک رنگدانه حیاتی در فتوسنتز گیاهان هستند و غلظت آن‌ها مستقیماً بر توانایی گیاه در جذب، انتقال و تبدیل انرژی نور در طول فرآیند فتوسنتز تأثیر می‌گذارد (Wang et al., 2016). قرار گرفتن در معرض پرتوهای فرابنفش A به‌طور معنی‌داری بر محتوای کلروفیل و کاروتنوئیدها تأثیر گذاشت. بیشترین میزان کلروفیل در تیمار تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۵۰ میکرومولار در مقایسه مشاهده شد. بیشترین میزان کاروتنوئید در تیمار

تابش فرابنفش ۴ ساعت + ملاتونین ۱۰۰ میکرومولار به دست آمد. تابش فرابنفش A سنتز کلروفیل را تقویت کرد، در حالیکه محتوای کاروتنوئید با افزایش زمان قرارگیری در معرض فرابنفش A افزایش داشت. در سایر پژوهش‌ها نیز افزایش کاروتنوئید با افزایش زمان قرارگیری نور فرابنفش گزارش شده است (Badmus et al., 2022). یکی از اثرات مثبت تابش فرابنفش می‌تواند ارتباط نزدیک آن با تغییرات محتویات رنگدانه فتوسنتزی باشد. در مطالعات متعددی نشان داده شده است که تابش فرابنفش A به سرعت محتوای کلروفیل در کاهو (Yongcheng et al., 2019) و کانولا (Tohidi-Moghadam et al., 2012) را افزایش داده است. کلروپلاست منبع اصلی تولید رادیکال‌های آزاد در گیاهان هستند، بنابراین به محافظت زیاد در برابر تنش اکسیداتیو نیاز دارند. ملاتونین در کلروپلاست‌ها سنتز شده و بنابراین حفاظت کارآمدتر و سریع‌تری برای کلروپلاست‌ها فراهم می‌کند (Choi et al., 2017). ملاتونین می‌تواند سنتز رنگدانه را با بهبود ژن‌های شرکت‌کننده در مسیر بیوسنتز کاروتنوئیدها و کلروفیل‌ها تحریک کند. تغییرات رنگدانه‌های فتوسنتزی مستقیماً بر نرخ فتوسنتز در گیاهان تأثیر خواهد داشت (Yang et al., 2022).

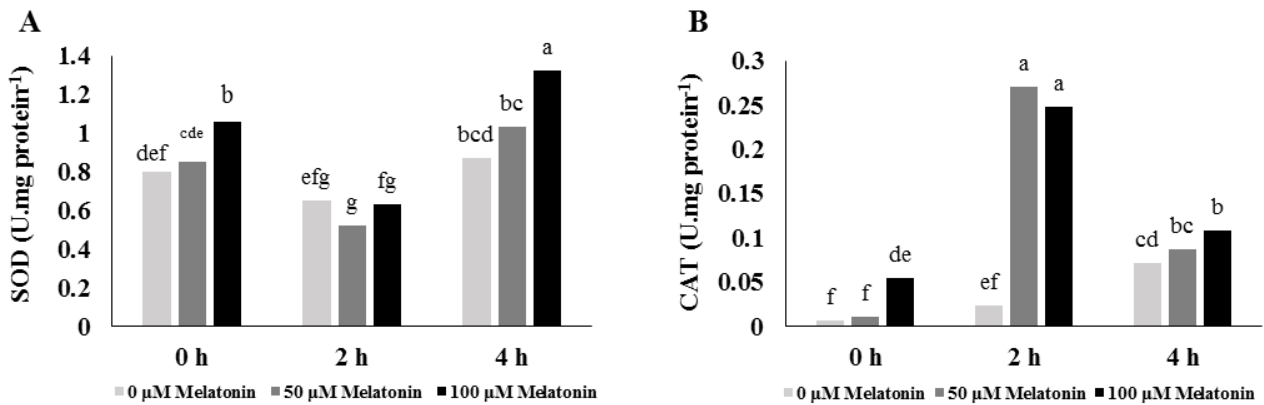
فعالیت آنتی‌اکسیدانی و آنزیمی: طبق نتایج جدول ۱

فعالیت آنتی‌اکسیدانی تحت تأثیر تیمارها قرار گرفت. بیشترین افزایش فعالیت آنتی‌اکسیدانی در تیمار تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۱۰۰ میکرومولار به دست آمد. فعالیت آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز (SOD) و کاتالاز (CAT) به صورت معنی‌داری در مقایسه با نتایج به دست آمده با تیمار شاهد افزایش یافت. بیشترین میزان فعالیت سوپراکسید دیسموتاز در تابش فرابنفش ۴ ساعت + ملاتونین ۱۰۰ میکرومولار به دست آمد. بیشترین میزان فعالیت آنزیم کاتالاز در تیمار تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۵۰ میکرومولار بود که با تیمار تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۱۰۰ میکرومولار اختلاف معنی‌داری نشان نداد (شکل ۱). سلول‌های گیاهی معمولاً از طریق ترکیبات آنتی‌اکسیدانی آنزیمی و غیرآنزیمی در برابر اثرات مضر ROS محافظت می‌شوند. این ترکیبات

آنتی‌اکسیدانی به طور هم‌افزایی عمل کرده تا به طور مؤثر ROS افزایش یافته را از بین برده و تنش را کاهش دهند (Mumivand et al., 2023). DPPH به عنوان شاخصی برای فعالیت آنتی‌اکسیدانی رادیکال‌زدا استفاده می‌شود (Kim et al., 2024).

بررسی‌ها نشان داد که تابش فرابنفش A سبب افزایش فعالیت دفاعی گیاه از جمله افزایش فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز، کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز می‌گردد (Rasaei, 2018). این آنزیم‌ها مسئول پاک‌سازی رادیکال‌های آزاد مانند ROO^- ، O_2^- ، H_2O_2 ، OH^- ، HO_2^- ، ROO ، $ROOH$ و RO هستند (Choudhury et al., 2013). تجزیه پراکسید هیدروژن (H_2O_2) توسط آنزیم‌های مختلف کاتالیز می‌شود مانند کاتالاز (CAT)، آسکوربات پراکسیداز (APx) و پراکسیدازهایی که از گایاکول (GPx) به عنوان سوپراکسیداز استفاده می‌کنند (Das and Roychoudhury, 2016). گیاه در برابر تابش فرابنفش، ترکیبات آنتی‌اکسیدانی تولید می‌کند و فعالیت آنزیمی خود را برای ترمیم در برابر تنش نوری افزایش می‌دهد (Donato et al., 2017). آنزیم SOD خط اول دفاع در برابر ROS است که به طور مستقیم باعث تغییر شکل O_2 به اکسیژن و H_2O_2 شده و در حالیکه H_2O_2 توسط CAT و POD به اکسیژن و آب تبدیل می‌شود (Ahmad et al., 2020). یافته‌های پژوهش حاضر نشان داد که افزودن خارجی ملاتونین توانست بر تولید آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی مؤثر باشد. گیاهان تیمار شده با ملاتونین دارای ROS پایین‌تری بوده که این میزان کاهش با افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی بالاتر نسبت داده شده است (Trivellini et al., 2017). ملاتونین به تقویت دفاع‌های آنتی‌اکسیدانی آنزیمی کمک کرده و مسیرهای متابولیکی را تنظیم می‌کند (Muhammad et al., 2025).

مالون دی‌آلدئید: تیمارها بر میزان مالون دی‌آلدئید اثر معنی‌داری در سطح احتمال یک درصد داشتند (جدول ۳). نتایج پژوهش نشان داد بیشترین میزان مالون دی‌آلدئید در تیمار تابش فرابنفش ۴ ساعت بود که با تیمار شاهد اختلاف معنی‌داری نشان نداد و کمترین مقدار آن در تیمار ملاتونین ۱۰۰ میکرومولار به دست آمد (شکل ۲).

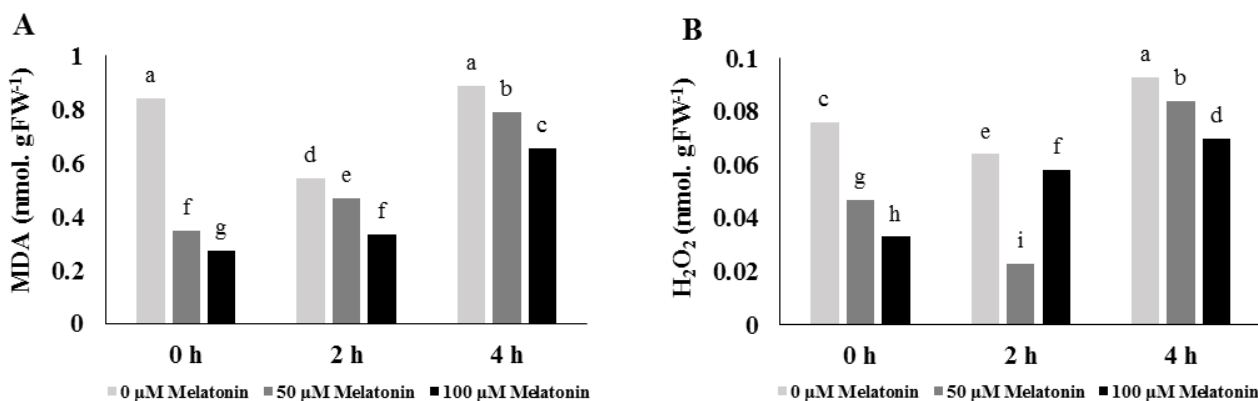


شکل ۱- اثر مدت زمان تابش فرابنفش و غلظت‌های مختلف ملاتونین بر فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (A) و کاتالاز (B)

جدول ۳- تجزیه واریانس اثر زمان تابش فرابنفش و غلظت‌های مختلف ملاتونین بر برخی صفات ارکیده دندروبیوم نوبل

میانگین مربعات						درجه آزادی	منابع تغییرات
پرولین	پروتئین محلول	پراکسید هیدروژن	مالون دی‌آلدئید	سوپراکسید دیسموتاز	کاتالاز		
۰/۰۰۵۶**	۲۱/۸۷**	۰/۰۰۵۰**	۰/۳۸۹**	۰/۶۹**	۰/۰۵۰**	۲	تابش فرابنفش (A)
۰/۰۰۰۵۷**	۵/۶۱ ns	۰/۰۰۲۰**	۰/۳۴۹**	۰/۱۹**	۰/۰۲۳**	۲	ملاتونین (B)
۰/۰۰۰۰۴۴**	۴۵/۴۶**	۰/۰۰۰۸۰**	۰/۰۶۵**	۰/۰۵*	۰/۰۴۰**	۴	A × B
۰/۰۰۰۰۰۹۸	۲/۷۳	۰/۰۰۰۰۰۷۶	۰/۰۰۱۰	۰/۰۲۱	۰/۰۰۰۵۱	۲۷	خطا
۸/۲۸	۱۸/۱۵	۴/۵۱	۵/۶۴	۱۶/۷۵	۲۲/۹۸		ضریب تغییرات (%)

ns، * و **: به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال پنج و یک درصد



شکل ۲- اثر مدت زمان تابش فرابنفش و غلظت‌های مختلف ملاتونین بر میزان مالون دی‌آلدئید (A) و پراکسید هیدروژن (B)

افزایش سطح پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی شده و محتوای MDA را افزایش دهد (Abreu *et al.*, 2022). نتایج پژوهش حاضر نشان داد که محتوای مالون دی‌آلدئید در گیاهان تیمار-

MDA محصول نهایی پراکسیداسیون لیپیدی است و به‌عنوان اولین نوع آسیب اکسیداتیو در نظر گرفته می‌شود (Taylor *et al.*, 2002). تولید ROS، بر اثر تابش فرابنفش می‌تواند باعث

شده با ملاتونین به‌طور قابل توجهی کمتر از گیاهان شاهد بود. تحقیقات نشان می‌دهد که استفاده از ملاتونین محتوای مالون دی‌آلدئید را کاهش می‌دهد (Jiang et al., 2016).

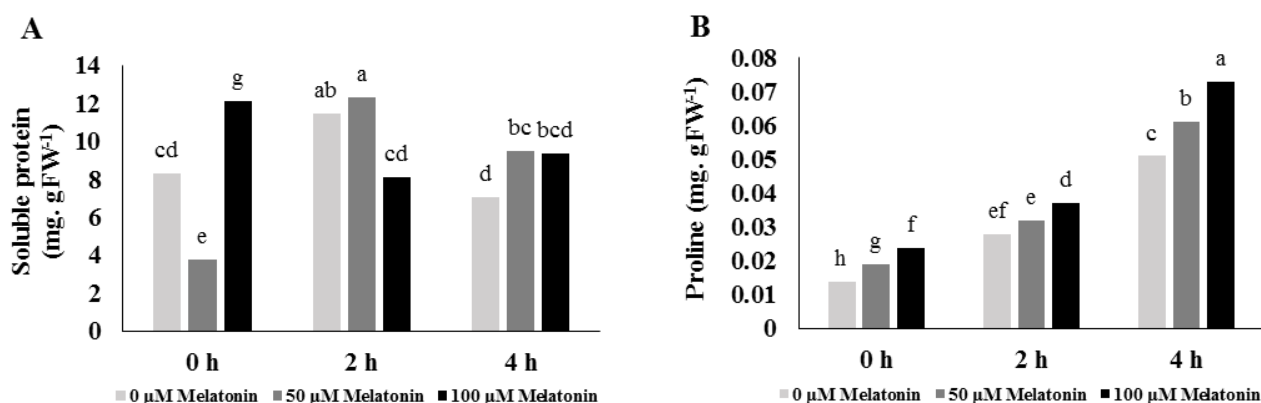
پراکسید هیدروژن: در جدول ۳ مشاهده شد که اثر تیمارها بر میزان پراکسید هیدروژن مؤثر بود و اثرگذاری در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار شد. بیشترین مقدار پراکسید هیدروژن در تیمار تابش فرابنفش ۴ ساعت و کمترین مقدار در تیمار تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۵۰ میکرومولار قرار داشت (شکل ۲). پراکسید هیدروژن (H_2O_2) به‌عنوان یک مولکول سیگنال با غلظت کم در تنظیم واکنش‌های فیزیولوژیکی و متابولیکی در گیاهان نقش دارد (Nazir et al., 2020). پراکسید هیدروژن یک رادیکال آزاد پایدار است که فعالیت آنزیم‌های کاتالاز پراکسید هیدروژن را به آب و اکسیژن تبدیل می‌کند (Wang et al., 2013).

پروتئین محلول: محتوای پروتئین محلول تحت‌تأثیر اثر متقابل تیمارهای تابش فرابنفش و محلولپاشی ملاتونین قرار گرفت (جدول ۳). بیشترین مقدار پروتئین در تیمار تابش فرابنفش ۲ ساعت + ملاتونین ۵۰ میکرومولار و کمترین آن در تیمار تابش فرابنفش ۴ ساعت محاسبه شد. در پژوهش حاضر محتوای پروتئین تحت‌تأثیر تابش فرابنفش در مدت زمان ۲ ساعت افزایش و در مدت زمان ۴ ساعت تابش کاهش نشان داد (شکل ۳). افزایش سطح پروتئین از طریق فعال‌شدن آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی صورت می‌گیرد. این آنزیم‌ها در کاهش اثرات مضر ROS ناشی از قرارگرفتن در معرض تابش فرابنفش مهم هستند (Berli et al., 2010). در بسیاری از مطالعات گزارش شده است که اشکال مختلف تنش و شدت تنش بر کاهش پروتئین‌های گیاهی اثر دارد (Chi et al., 2019). به‌طوری‌که در پژوهش حاضر هم مشخص شد با افزایش مدت زمان تابش فرابنفش از ۲ ساعت به ۴ ساعت میزان پروتئین‌ها در تیمار مذکور در مدت زمان ۴ ساعت کاهش یافت. علاوه‌براین، در گیاهان تیمارشده با ملاتونین، مشخص شد افزایش پروتئین نشان‌دهنده نقش مثبت آن در برابر تنش است (Chen et al., 2020). همبستگی مثبتی بین

تیمار ملاتونین و تعادل فیزیولوژیکی سلولی در گیاهان تحت تنش گزارش شده است که نشان می‌دهد از تخریب پروتئین جلوگیری کرده و باعث بهبود بیوستز آن می‌گردد (Sadak et al., 2020).

پرولین: بر اساس نتایج بدست آمده میزان پرولین تحت تأثیر برهمکنش تیمارها قرار گرفت (جدول ۳). بیشترین مقدار در تیمار تابش فرابنفش ۴ ساعت + ملاتونین ۱۰۰ میکرومولار قرار داشت (شکل ۳). ایجاد متابولیت‌هایی به‌نام پرولین یک استراتژی حفاظتی گیاه برای کاهش تنش‌های غیرزنده است (Ghosh et al., 2022). پرولین اسمولیت رایج، مهم و سازگار درون‌زا است که با حفظ ساختار سلول و تنظیم اسمز در گیاه سازوکار دفاعی ایجاد می‌کند. تجمع پرولین نقش مهمی در خنثی‌کردن رادیکال‌های آزاد دارد (Hayat et al., 2012). افزایش مقدار پرولین در شرایط تنش به‌عنوان یکی از فاکتورهای تحمل به تنش در نظر گرفته می‌شود (Hakim et al., 2014). این اسید آمینه به ذخیره کربن و نیتروژن و تثبیت ساختارهای سلولی و جلوگیری از پراکسیداسیون لیپیدی در شرایط تنش کمک می‌کند (Wang et al., 2022). علاوه‌براین، پرولین از سلول‌ها در برابر آسیب‌های ناشی از تابش فرابنفش A محافظت می‌نماید (Salama et al., 2011). بنابراین افزایش میزان پرولین در اراکیده دندروبیوم نوبل همراستا با افزایش مدت زمان تابش فرابنفش بر گیاه بدیهی است. همچنین مطالعات اخیر افزایش سطح پرولین را تحت‌تأثیر سطوح مناسب کاربرد ملاتونین در برابر تنش‌های غیرزیستی ثبت کرده‌اند (Ahmad et al., 2021). بنابراین افزایش میزان پرولین در پژوهش حاضر با کاربرد ملاتونین قابل پیشبینی بود.

نتایج همبستگی در جدول ۴ نشان می‌دهد که سطح برگ با ارتفاع گیاه (۰/۳۸۳) و تعداد برگ (۰/۷۸۸) همبستگی مثبت و معنی‌داری به‌ترتیب در سطح احتمال پنج و یک درصد دارد. به طوری‌که با افزایش ارتفاع و تعداد برگ افزایش سطح برگ ایجاد شد. کلروفیل کل در سطح احتمال یک درصد با افزایش تعداد و سطح برگ افزایش یافت. میزان کاروتنوئید برگ به تعداد برگ (۰/۳۵۹) و کلروفیل کل (۰/۴۰۶) در سطح احتمال



شکل ۳- اثر مدت زمان تابش فرابنفش و غلظت‌های مختلف ملاتونین بر میزان پروتئین (A) و پرولین (B)

جدول ۴- همبستگی صفات اثر تیمارهای زمان تابش فرابنفش و غلظت‌های مختلف ملاتونین در اریکیده دندروبیوم نوبل

۱- ارتفاع ساقه	۲- تعداد برگ	۳- سطح برگ	۴- کلروفیل کل	۵- کاروتنوئید	۶- کاتالاز	۷- ظرفیت آنتی اکسیدانی	۸- سوپر اکسید دیسموتاز	۹- مالون دی آلدئید	۱۰- پراکسید هیدروژن	۱۱- پروتئین محلول	۱۲- پرولین
۱	۰/۳۰۳	۰/۷۸۸**	۰/۷۴۸**	۰/۴۰۶*	۰/۵۸۴**	۰/۸۲۶**	۰/۶۴۰**	۰/۳۳۹*	۰/۸۲۹**	۰/۴۸۲**	۰/۱۸۷
۲	۰/۳۸۳*	۰/۷۳۰**	۰/۷۳۲**	۰/۳۵۹*	۰/۷۷۱**	۰/۶۶۶**	۰/۲۲۳	۰/۲۵۸	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۳	۰/۰۶۲	۰/۳۵۹*	۰/۴۷۸**	۰/۴۰۶*	۰/۷۷۱**	۰/۶۶۶**	۰/۲۲۳	۰/۲۵۸	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۴	۰/۰۶۲	۰/۳۵۹*	۰/۴۷۸**	۰/۴۰۶*	۰/۷۷۱**	۰/۶۶۶**	۰/۲۲۳	۰/۲۵۸	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۵	۰/۰۶۵۷**	۰/۳۵۹*	۰/۴۷۸**	۰/۴۰۶*	۰/۷۷۱**	۰/۶۶۶**	۰/۲۲۳	۰/۲۵۸	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۶	۰/۰۱۴۶	۰/۷۳۲**	۰/۷۳۲**	۰/۳۵۹*	۰/۷۷۱**	۰/۶۶۶**	۰/۲۲۳	۰/۲۵۸	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۷	۰/۰۵۵۳**	۰/۴۷۸**	۰/۴۷۸**	۰/۴۰۶*	۰/۷۷۱**	۰/۶۶۶**	۰/۲۲۳	۰/۲۵۸	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۸	۰/۰۱۹۳	۰/۲۰۱	۰/۲۵۲	۰/۴۵۰**	۰/۳۳۹*	۰/۲۲۳	۰/۲۲۳	۰/۲۵۸	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۹	۰/۰۶۹۴**	۰/۲۲۷**	۰/۷۹۴**	۰/۴۹۹**	۰/۱۲۶	۰/۱۲۶	۰/۱۲۶	۰/۲۵۸	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۱۰	۰/۰۷۰۲**	۰/۷۹۲**	۰/۶۹۹**	۰/۵۷۷**	۰/۱۷۱	۰/۱۷۱	۰/۱۷۱	۰/۳۵۲*	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۱۱	۰/۰۴۴	۰/۲۹۳	۰/۳۸۵*	۰/۵۲۹**	۰/۲۰۸	۰/۲۰۸	۰/۲۰۸	۰/۲۴۴	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷
۱۲	۰/۰۸۲۶**	۰/۰۲۹	۰/۰۶۴	۰/۰۰۶	۰/۸۴۹**	۰/۸۴۹**	۰/۸۴۹**	۰/۱۸۷	۰/۲۷۷	۰/۴۰۴*	۰/۱۸۷

* و **: به ترتیب معنی‌دار در سطح احتمال پنج و یک درصد

همبستگی افزایشی در سطح احتمال یک درصد نشان داد. افزایش میزان پراکسید هیدروژن در سطح احتمال یک درصد با افزایش میزان مالون دی آلدئید (۰/۸۲۹) همراه بود. افزایش میزان پروتئین محلول به ترتیب در سطح احتمال یک و پنج درصد به سطح برگ (۰/۳۸۵) و کلروفیل کل (۰/۵۲۹) وابسته بود. میزان پرولین در سطح احتمال یک درصد با میزان

پنج درصد وابسته بود. افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز و فعالیت آنتی اکسیدانی در سطح احتمال یک درصد با تعداد برگ، سطح برگ، میزان کلروفیل کل و کاروتنوئید همبستگی مثبتی داشت به طوری که با افزایش صفات ذکر شده افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز و فعالیت آنتی اکسیدانی ایجاد شد. علاوه بر این افزایش فعالیت آنتی اکسیدانی با افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز نیز

کاروتنوئید (۰/۸۴۹)، فعالیت آنتی‌اکسیدانی (۰/۶۲۱)، فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (۰/۵۰۰) و پراکسید هیدروژن (۰/۴۸۲) و در سطح احتمال پنج درصد با میزان مالون دی‌آلدئید (۰/۴۰۴) همبستگی مثبت معنی‌داری نشان داد.

نتیجه‌گیری

تابش فرابنفش A و استفاده از ملاتونین باعث افزایش کیفیت رشد و بهبود صفات در گیاهان می‌گردد. استفاده از مقادیر مناسب و مدت زمان‌های بررسی شده برای هر گونه گیاهی می‌تواند در تولید محصولات گلخانه‌ای، کارآمد و مفید باشد. در کنار استفاده از تابش‌های نوری مفید مکمل در گلخانه استفاده از مواد تنظیم‌کننده فیزیولوژیکی مانند ملاتونین در

بهبود صفات و هم در افزایش عملکرد گیاهان مؤثر است. کاهش ارتفاع ۱۶/۰۴ درصدی با کاربرد نور فرابنفش A یک دستاورد مهم در عرصه گیاهان زینتی است زیرا گیاهان کم‌ارتفاع بازارپسندی بهتری داشته و در طول حمل‌ونقل نیز دچار آسیب کمتری می‌شوند و همچنین مناسب عرضه به‌صورت گیاه گلدانی نیز هستند. افزایش فعالیت آنتی‌اکسیدانی و آنزیمی در گیاهان و بهبود صفات ظاهری از جمله تعداد برگ و سطح برگ خود دستاورد مهمی در پژوهش حاضر است که استفاده از تابش فرابنفش A در مدت زمان حداقل ۲ ساعت به‌عنوان نور مکمل و محلول‌پاشی ملاتونین را برای استفاده در گلخانه اרקیده دندروبیوم نوبل توصیه می‌کند.

منابع

- Abreu, A. L., Gratao, P. L., Rodriguez, C. A. V., & Sousa Junior, G. S. A. (2022). Novel mineral composition increases soybean crop yield by mitigating stress induced by ultraviolet-A and -B radiation. *Agronomy*, 13, 138.
- Aebi, H. (1984). Catalase in vitro. *Methods in Enzymology*, 105, 121-126. [https://doi.org/10.1016/S0076-6879\(84\)05016-3](https://doi.org/10.1016/S0076-6879(84)05016-3)
- Arnon, D. (1994). Copper enzymes in isolated chloroplasts: Polyphenoloxidase in *Beta vulgaris*. *Plant Physiology*, 24(1), 1-15.
- Ahmad, S., Muhammad, I., Wang, G. Y., Zeeshan, M., Yang, L., Ali, I., & Zhou, X. B. (2021). Ameliorative effect of melatonin improves drought tolerance by regulating growth, photosynthetic traits and leaf ultrastructure of maize seedlings. *BMC Plant Biology*, 21(368), 1-14. <https://doi.org/10.1186/s12870-021-03160-w>
- Ahmad, S., Su, W., Kamran, M. et al. (2020). Foliar application of melatonin delay leaf senescence in maize by improving the antioxidant defense system and enhancing photosynthetic capacity under semi-arid regions. *Protoplasma*, 257, 1079-1092. DOI:10.1007/s00709-020-01491-3
- Alenazi, M. M., El-Ebidi, A. M., El-shehaby, O. A., Seleiman, M. F., Aldhuwaib, K. J., & Abdel-Aziz, H. M. (2024). Chitosan and chitosan nanoparticles differentially alleviate salinity stress in *Phaseolus vulgaris* L. plants. *Plants*, 13, 398. DOI: 10.3390/plants13030398
- 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 and Environment*, 24(12), 1337-1344. DOI:10.1046/j.1365-3040.2001.00778.x
- Arnao, M. B., & Hernandez-Ruiz, J. (2015). Functions of melatonin in plants: A review. *Journal of Pineal Research* 59(2), 133-150.
- Arnao, M. B., & Hernandez-Ruiz, J. (2019). Melatonin: A new plant hormone and/or a plant master regulator? *Trends in Plant Science*, 24(1), 38-48. DOI: 10.1016/j.tplants.2018.10.010
- Badmus, U. O., Crestani, G., Cunningham, N., Havaux, M., Urban, O., & Jansen, M. A. K. (2022). UV radiation induces specific changes in the carotenoid profile of *Arabidopsis thaliana*. *Biomolecules*, 12, 1879. <https://doi.org/10.3390/biom12121879>
- Bates, L., Waldren, R. P., & Teare, I. D. (1973). Rapid determination of free proline for water-stress studies. *Plant and Soil*, 39(2), 205-220. DOI: 10.1007/BF00018060
- Beauchamp, C., & Fridovich, I. (1971). Superoxide dismutase: Improved assays and an assay applicable to acrylamide gels. *Analytical Biochemistry*, 44, 276-287. [https://doi.org/10.1016/0003-2697\(71\)90370-8](https://doi.org/10.1016/0003-2697(71)90370-8)
- Berli, F. J., Moreno, D., Piccoli, P., Hespagnol-Viana, L., Silva, M. F., Bressan-Smith, R., Cavagnaro, J. B., & Bottini, R. (2010). Absciscic acid is involved in the response of grape (*Vitis vinifera* L.) cv. Malbec leaf tissues to ultraviolet-B radiation by enhancing ultraviolet-absorbing compounds, antioxidant enzymes and membrane sterols. *Plant, Cell and Environment*, 33, 1-10. doi: 10.1111/j.1365-3040.2009.02044.x

- Chen, L., Fan, J., Hu, Z., Huang, X., Amombo, E., Liu, A., Bi, A., Chen, K., Xie, Y., & Fu, J. (2017). Melatonin is involved in regulation of bermudagrass growth and development and response to low K⁺ stress. *Frontiers in Plant Science*, 8, 2038. <https://doi.org/10.3389/fpls.2017.02038>
- Chen, L., Liu, L., Lu, B., Ma, T., Jiang, D., Li, J., & Li, C. (2020). Exogenous melatonin promotes seed germination and osmotic regulation under salt stress in cotton (*Gossypium hirsutum* L.). *PloS One*, 15(1), 228-241. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0228241>
- Chi, Y. H., Koo, S. S., Oh, H. T., Lee, E. S., Park, J. H., Phan, K. A. T., & Lee, S. Y. (2019). The physiological functions of universal stress proteins and their molecular mechanism to protect plants from environmental stresses. *Frontiers in Plant Science*, 10, 750. DOI: 10.3389/fpls.2019.00750
- Choi, G. H., Lee, H. Y., & Back, K. (2017). Chloroplast overexpression of rice caffeic acid O-methyltransferase increases melatonin production in chloroplasts via the 5- methoxytryptamine pathway in transgenic rice plants. *Journal of Pineal Research*, 63, e12412. DOI: 10.1111/jpi.12412
- Choudhury, S., Panda, P., Sahoo, L., & Panda, S. K. (2013). Reactive oxygen species signaling in plants under abiotic stress. *Plant Signaling and Behavior*, 8(4): e23681. Epub 2013 Feb 20. PMID: 23425848; PMCID: PMC7030282. doi: 10.4161/psb.23681
- Crestani, G., Urbano, B., Morrison, A., & Jansen, M. (2025). Cropping beyond the visible; innovative, UV-Emitting LED applications for the horticultural industry. *Journal of Sustainable Agriculture and Environment*, 4(10). 1002/sae2.70083. <https://doi.org/10.1002/sae2.70083>
- Das, K., & Roychoudhury, A. (2016). Reactive oxygen species (ROS) and response of antioxidants as ROS-scavengers during environmental stress in plants. *Redox Homeostasis Managers in Plants under Environmental Stresses*, 53. <http://dx.doi.org/10.3389/fenvs.2014.00053>.
- Donato, C., Adriano, S., Stella, L., Vincenzo, C., & Antonio, S. (2017). Effects of UVC radiation on common dandelion and purple coneflower: First results. *International Journal of Plant Biology*, 8, 2755. <https://doi.org/10.4081/pb.2017.7255>
- Ebrahimzadeh, M. A., Nabavi, S. F., Nabavi, S. M., & Eslami, B. (2010). Antihemolytic and antioxidant activities of *Allium paradoxum*. *Central European Journal of Biology*, 5(3), 338-345.
- Ganesh, S., Jawaharlal, M., & Rajamani, K. (2022). Implications of light emitting diodes on photobiology and production of ornamental crops: A review. *The Pharma Innovation Journal*, 11(3), 997-1002.
- Ghorbani, A., Razavi, S. M., Omran, V. O. G., & Pirdashti, H. (2018). *Piriformospora indica* alleviates salinity by boosting redox poise and antioxidative potential of tomato. *Russian Journal of Plant Physiology*, 65, 898-907. <https://doi.org/10.1134/s1021443718060079>
- Ghosh, U. K., Islam, M. N., Siddiqui, M. N., Cao, X., & Khan, M. A. R. (2022). Proline, a multifaceted signalling molecule in plant responses to abiotic stress: Understanding the physiological mechanisms. *Plant Biology*, 24(2): 227-239. DOI: 10.1111/plb.13363
- Hakim, M. A., Juraimi, A. S., Hanafi, M. M., Ismail, M. R., Selamat, A., Rafii, M. Y., & Lati, M. A. (2014). Biochemical and anatomical changes and yield reduction in rice (*Oryza sativa* L.) under varied salinity regimes. *BioMed Research International*, 20, 1-11. DOI: 10.1155/2014/208584
- Hayat, S., Hayat, Q., Alyemeni, M. N., Wani, A. S., Pichtel, J., & Ahmad, A. (2012). Role of proline under changing environments: A review. *Plant Signaling and Behavior*, 7, 1456-1466.
- Hlatshwayo, M. S., & Wahome, P. K. (2010). Effects of shading on growth, flowering and cut flower quality in carnation (*Dianthus caryophyllus*). *Journal of Agriculture, Forestry and the Social Sciences*, 6(2), 34-8.
- Horiguchi, G., Ferjani, A., Fujikura, U., & Tsukaya, H. (2006). Coordination of cell proliferation and cell expansion in the control of leaf size in *Arabidopsis thaliana*. *Journal of Plant Research*, 119, 37-42. <http://dx.doi.org/10.1007/s10265-005-0232-4>
- Horii, A., Mccup, P., & Shetty, K. (2007). Enhancement of seed vigour following insecticide and phenolic elicitor treatment. *Bioresour Technology*, 98, 623-632. <http://dx.doi.org/10.1016/j.biortech.2006.02.028>
- Jiang, C., Cui, Q., Feng, K., Xu, D., Li, C., & Zheng, Q. (2016). Melatonin improves antioxidant capacity and ion homeostasis and enhances salt tolerance in maize seedlings. *Acta Physiologiae Plantarum*, 38, 82. DOI:10.1007/s11738-016-2101-2
- Junglee, S., Urban, L., Sallanon, H., & Lopez-Lauri, F. (2014). Optimized assay for hydrogen peroxide determination in plant tissue using potassium iodide. *Journal of Analytical Chemistry*, 05, 730-736. DOI: 10.4236/ajac.2014.511081
- Kim, Y. L., Yeom, M. S., Sim, H. S., Lee, G. O., Kang, I. J., Yang, G. S., Yun, J. G., & Son, K. H. (2024). Effect of Pre-harvest intermittent UV-B exposure on growth and secondary metabolites in *Achyranthes japonica* Nakai microgreens in a vertical farm. *Horticulturae*, 10, 1040. <https://doi.org/10.3390/horticulturae10101040>
- Klem, K., Ac, A., Holub, P., Kovac, D., Spunda, V., Robson, T. M., & Urban, O. (2012). Interactive effects of PAR and UV radiation on the physiology, morphology and leaf optical properties of two barley varieties. *Environmental and Experimental Botany*, 75, 52-64. 0.1016/j.envexpbot.2011.08.008

- Kumar, P., & Poehling, H. M. (2006). UV-blocking plastic films and nets influence vectors and virus transmission on greenhouse tomatoes in the humid tropics. *Environmental Entomology*, 35(4), 1069-1082. <https://doi.org/10.1603/0046-225X-35.4.1069>
- Li, H., Chang, J., Chen, H., Wang, Z., GU, X., Wei, C., Zhang, Y., Ma, J., Yang, J., & Zhang, X. (2017). Exogenous melatonin confers salt stress tolerance to watermelon by improving photosynthesis and redox homeostasis. *Frontiers in Plant Science*, 8, 295. <https://doi.org/10.3389/fpls.2017.00295>
- Liu, B., Guo, M., Li, F., & Shi, J. S. (2023). *Dendrobium nobile* Lindl. alkaloids (DNLA) inhibits d-galactose-induced hippocampal neuronal senescence through the SIRT1-FoxO1-autophagy axis. *Pharmacological Research - Modern Chinese Medicine*, 8, 100288. <https://doi.org/10.1016/j.prmcm.2023.100288>
- Mariz-Ponte, N., Mendes, R. J., Sario, S., Ferreira de Oliveira, J. M. P., Melo, P., & Santos, C. (2018). Tomato plants use non-enzymatic antioxidant pathways to cope with moderate UV-A/B irradiation: A contribution to the use of UV-A/B in horticulture. *Journal of Plant Physiology*, 221, 32-42. Available from: DOI: 10.1016/j.jplph.2017.11.013
- Martinez, V., Nieves-Cordones, M., Lopez-Delacalle, M., Rodenas, R., Mestre, T. C., Garcia-Sanchez, F., Rubio, F., Nortes, P. A., Mittler, R., & Rivero, R. M. (2018). Tolerance to stress combination in tomato plants: New insights in the protective role of melatonin. *Molecules*, 23(3), 535. DOI: 10.3390/molecules23030535
- Mishra, S., & Shukla, A. (2020). "Comparison of protein estimation methods: A review." *International Journal of Biological Macromolecules*, 164, 1960-1969.
- Muhammad, I., Fahad, S., Khalofah, A., et al. (2025). Melatonin enhances antioxidant defense systems and stress tolerance in plants under variable environmental conditions. *Rice*, 18, 70. <https://doi.org/10.1186/s12284-025-00825-0>
- Mumivand, H., Izadi, Z., Amirizadeh, F., Maggi, F., & Morshedloo, M. R. (2023). Biochar amendment improves growth and the essential oil quality and quantity of peppermint (*Mentha × piperita* L.) grown under waste water and reduces environmental contamination from waste water disposal. *Journal of Hazardous Materials*, 446, 130674. DOI:10.1016/j.jhazmat.2022.130674
- Nawkar, G. M., Maibam, P., Park, J. H., Sahi, V. P., Lee, S. Y., & Kang, C. H. (2013). UV-induced cell death in plants. *International Journal of Molecular Sciences*, 14(1), 1608-1628. <https://doi.org/10.3390/ijms14011608>
- Nazir, F., Fariduddin, Q., & Khan, T. A. (2020). Hydrogen peroxide as a signalling molecule in plants and its crosstalk with other plant growth regulators under heavy metal stress. *Chemosphere*, 252, 126486. <https://doi.org/10.1016/j.chemosphere.2020.126486>
- Sadak, M. S., El-Enany, M. A. M., Bakry, B. A., Abdallah, M. M. S., & El-Bassiouny, H. M. S. (2020). Signal molecules improving growth, yield and biochemical aspects of wheat cultivars under water stress Asian. *Journal of Plant Sciences*, 19, 35-53. DOI: 10.3923/ajps.2020.35.53
- Ohkawa, H., Ohishi, N., & Yagi, K. (1979). Assay for lipid peroxides in animal tissues by thiobarbituric acid reaction. *Analytical Biochemistry*, 95, 351-358. [https://doi.org/10.1016/0003-2697\(79\)90738-3](https://doi.org/10.1016/0003-2697(79)90738-3)
- Olle, M., & Virsile, A. (2013). The effects of light-emitting diode lighting on greenhouse plant growth and quality. *Agricultural and Food Science*, 22, 223-234.
- Oloumi, H. (2022). Melatonin; Growth regulator and strong antioxidant in plants. *Journal of Plant Process and Function*, 11(5), 37-54.
- Pelagio-Flores, R., Munoz-Parra, E., Ortiz-Castro, R., & Lopez-Bucio, J. (2012). Melatonin regulates Arabidopsis root system architecture likely acting independently of auxin signaling. *Journal of Pineal Research*, 53, 279-288. <https://doi.org/10.1111/j.1600-079X.2012.00996.x>
- Qaderi, M. M., Yeung, E. C., & Reid, D. M. (2008). Growth and physiological responses of an invasive alien species, *Silene noctiflora*, during two developmental stages to four levels of ultraviolet B radiation. *Ecoscience*, 15, 150-159. DOI:10.2980/15-2-3052
- Qian, M., Rosenqvist, E., Flygare, A. M., Kalbina, I., Teng, Y., Jansen, M. A. K., & Strid, A. (2020). UV-A light induces a robust and dwarfed phenotype in cucumber plants (*Cucumis sativus* L.) without affecting fruit yield. *Scientia Horticulturae*, 263, 109110. DOI:10.1016/j.scienta.2019.109110
- Qian, M., Rosenqvist, E., Prinsen, E., Pescheck, F., Flygare, A. M., Kalbina, I. et al. (2021). Downsizing in plants-UV light induces pronounced morphological changes in the absence of stress. *Plant Physiology*, 187(1), 378-395. <https://doi.org/10.1093/plphys/kiab262>
- Qian, M., Rosenqvist, E., Flygare, A. M., Kalbina, I., Teng, Y., Jansen, M. A. K., & Strid, A. (2020). UV-A light induces a robust and dwarfed phenotype in cucumber plants (*Cucumis sativus* L.) without affecting fruit yield. *Scientia Horticulture*, 263, 109110. DOI:10.1016/j.scienta.2019.109110
- Rafo, A., Mozzanini, E., Ferrari Nicoli, S., Lupotto, E., & Cervelli, C. (2020). Effect of light intensity and water availability on plant growth, essential oil production and composition in *Rosmarinus officinalis* L. *European Food Research and Technology*, 246(1), 167-177. DOI:10.1007/s00217-019-03396-9

- Rai, N., O'Hara, A., Farkas, D., Safronov, O., Ratanasopa, K., Wang, F., Lindfors, A. V., Jenkins, G. I., Lehto, T., Salojarvi, J., & Brosche, M. (2020). The photoreceptor UVR8 mediates the perception of both UV-B and UV-A wavelengths up to 350 nm of sunlight with responsiveness moderated by cryptochromes. *Plant Cell and Environment*, 43(6), 1513-1527. <https://doi.org/10.1111/pce.13752>
- Rasaei, B. (2018). Effect of low doses of UV radiation and exogenous application of abscisic acid on quantity and quality of yield of tomato under drought stress. Ph.D. Thesis. Razi University, Iran. (In Persian).
- Salama, H. M. H., Al Watban, A. A., & Al-Fughom, A. T. (2011). Effect of ultraviolet radiation on chlorophyll, carotenoid, protein and proline contents of some annual desert plants. *Saudi Journal of Biological Sciences*, 18, 79-86. DOI: 10.1016/j.sjbs.2010.10.002
- Taylor, N. L., Day, D. A., & Millar, A. H. (2002). Environmental stress causes oxidative damage to plant mitochondria leading to inhibition of glycine decarboxylase. *Journal of Biological Chemistry*, 277, 42663-42668. <https://doi.org/10.1074/jbc.M204761200>
- Tohidi-Moghadam, H. R., Ghooshchi, F., Jamshidpour, F., & Zahedi, H. (2012). Effect of UV radiation and elevated CO₂ on physiological attributes of canola (*Brassica napus* L.) grown under water deficit stress. *Polish Journal of Environmental Studies*, 21, 1417-1427. DOI: <https://doi.org/10.15835/nbha3915534>
- Trivellini, A., Cocetta, G., Francini, A., & Ferrante, A. (2017). Reactive oxygen species production and detoxification during leaf senescence. reactive oxygen species and antioxidant systems in plants: Role and Regulation under Abiotic Stress. *e-Book Springer, Singapore*, 115-128. DOI:10.1007/978-981-10-5254-5_5
- Varghese, N., Alyammahi, O., Nasreddine, S., Alhassani, A., & Gururani, M. A. (2019). Melatonin positively influences the photosynthetic machinery and antioxidant system of *Avena sativa* during salinity stress. *Plants*, 8(12), 610. <https://doi.org/10.3390/plants8120610>
- Verdaguer, D., Jansen, M. A. K., Llorens, L., Morales, L. O., & Neugart, S. (2017). UV-A radiation effects on higher plants: Exploring the known unknown. *Plant Science*, 255, 72-81. DOI: 10.1016/j.plantsci.2016.11.014
- Vidovic, M., Morina, F., Milic, S., Albert, A., Zechmann, B., Tosti, T., & Jovanovic, S. V. (2015). Carbon allocation from source to sink leaf tissue in relation to flavonoid biosynthesis in variegated *Pelargonium zonale* under UV-B radiation and high PAR intensity. *Plant Physiology and Biochemistry*, 93, 44-55. DOI: 10.1016/j.plaphy.2015.01.008
- Wang, P., Sun, X., Chang, C., Feng, F., Liang, D., Cheng, L., & Ma, F. (2013). Delay in leaf senescence of *Malus hupehensis* by long-term melatonin application is associated with its regulation of metabolic status and protein degradation. *Journal of Pineal Research*, 55, 424-434. <https://doi.org/10.1111/jpi.12091>
- Wang, Q., Bang, A., Haitao, S., Hongli, L., & Chaozu, H. (2017). High concentration of melatonin regulates leaf development by suppressing cell proliferation and endoreduplication in *Arabidopsis*. *International Journal of Molecular*, 18, 991. doi: 10.3390/ijms18050991
- Wang, L., Liu, J., Wang, W., & Sun, Y. (2016). Exogenous melatonin improves growth and photosynthetic capacity of cucumber under salinity-induced stress. *Photosynthetica*, 54, 19-27. DOI: 10.1007/s11099-015-0140-3
- Wang, X. Y., Xu, X. M., & Cui, J. (2015). The importance of blue light for leaf area expansion, development of photosynthetic apparatus, and chloroplast ultrastructure of *Cucumis sativus* grown under weak light. *Photosynthetica*, 53(2), 213-222. DOI:10.1007/s11099-015-0083-8
- Wang, Z., Yang, Y., Yadav, V., Zhao, W., He, Y., Zhang, X., & Wei, C. (2022). Drought-induced proline is mainly synthesized in leaves and transported to roots in watermelon under water deficit. *Horticultural Plant Journal*, 8, 615-626. DOI:10.1016/j.hpj.2022.06.009
- Wargent, J. J., & Jordan, B. R. (2013). From ozone depletion to agriculture: Understanding the role of UV radiation in sustainable crop production. *New Phytologist*, 197(4), 1058-1076. <https://doi.org/10.1111/nph.12132>
- Wei, W., Li, Q. T., Chu, Y. N., Reiter, R. J., Yu, X. M., Zhu, D. H., Zhang, W. K., Ma, B., Lin, Q., & Zhang, J. S. (2015). Melatonin enhances plant growth and abiotic stress tolerance in soybean plants. *Journal of Experimental Botany*, 66(3), 695-707. DOI: 10.1093/jxb/eru392
- Yang, X., Han, Y., Hao, J., Qin, X., Liu, C., & Fan, S. (2022). Exogenous spermidine enhances the photosynthesis and ultrastructure of lettuce seedlings under high-temperature stress. *Scientia Horticulturae*, 291, 110570. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2021.110570>
- Ye, J., Wang, S., Deng, X., Yin, L., Xiong, B., and Wang, X. (2016). Melatonin increased maize (*Zea mays* L.) seedling drought tolerance by alleviating drought-induced photosynthetic inhibition and oxidative damage. *Acta Physiologiae Plantarum*, 38, 48. DOI:10.1007/s11738-015-2045-
- Yongcheng, C., Li, T., Yang, Q., Zhang, Y., Zou, J., Bian, Z., & Wen, X. (2019). UVA radiation is beneficial for yield and quality of indoor cultivated lettuce. *Frontiers in Plant Science*, 10, 1563. DOI: 10.3389/fpls.2019.01563

- Yuan, R. C., Yao, W. M., Zhang, Y. Q., & Xian, Y. (2019). Effect of exogenous melatonin on photosynthesis and physiology of soybean during pod-ding stage under drought stress. *Chinese Journal of Ecology*, 38, 2709-2718.
- Zhang, B., Hu, Y., Niu, Z., Li, C., Ou, J., Xue, Q., Liu, W., Chen, J., & Ding, X. (2022). Diversity evaluation of *Dendrobium nobile* germplasm resources based on phenotypic traits. *China Biotechnology*, 42, 5-17. DOI: 10.13523/j.cb.2209029
- Zhang, S., Tu, H., Zhu, J., Liang, A., Huo, P., Shan, K., He, J., Zhao, M., Chen, X., & Lei, X. (2020). *Dendrobium nobile* Lindl. polysaccharides improve follicular development in PCOS rats. *International Journal of Biological Macromolecules*, 149, 826-834. <https://doi.org/10.1016/j.ijbiomac.2020.01.196>
- Zhang, Y., Sun, X., Aphalo, P. J., Zhang, Y., Cheng, R., & Li, T. (2023). Ultraviolet-A1 radiation induced a more favorable lightintercepting leaf-area display than blue light and promoted plant growth. *Plant, Cell and Environment*, 47(1), 197-212. DOI: 10.1111/pce.14727
- Zhang, Y. W., Shi, Y. C., & Zhang, S. B. (2023). Metabolic and transcriptomic analyses elucidate a novel insight into the network for biosynthesis of carbohydrate and secondary metabolites in the stems of a medicinal orchid *Dendrobium nobile*. *Plant Diversity*, 3, 326-336. DOI: 10.1016/j.pld.2022.10.004
- Zhao, Y., Xing, J., Li, L., Zhan, M., Li, F., Lin, L., Wang, L., & Yang, W. (2023). Optimization of PEG 200 extraction process and in vitro antioxidant activity of polyphenols from *Dendrobium nobile* flowers. *Science and Technology of Food Industry*, 44, 260-267.

The effect of ultraviolet light and melatonin on some morphophysiological and enzymatic characteristics of *Dendrobium nobile* Lindl.

Fatemeh Ghorbanalizadeh Saadatabad¹, Khodayar Hemati^{1*}, Hossein Zarei¹, Hematollah Pirdashti² and Ali Dehestani²

¹ Faculty of Plant Production, Gorgan University of Agriculture and Natural Resources, Gorgan, Iran

² Department of Agronomy, Genetics and Agricultural Biotechnology Institute of Tabarestan, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University, Sari, Iran

(Received: 2025/01/24, Accepted: 2025/04/08)

Abstract

A large part of the solar ultraviolet radiation that reaches the earth's surface consists of ultraviolet A radiation, which is in the wavelength range of 350 to 400 nm. Natural doses of ultraviolet radiation are important for morphogenesis in many plant species and can even be useful in many physiological and developmental processes of plants. Therefore, a factorial experiment in the form of a completely randomized design with four replications including ultraviolet A radiation at 3 levels (zero, 2, and 4 hours) and melatonin foliar spraying at three levels (zero, 50, and 100 μM) was designed and implemented to determine the effects of ultraviolet A radiation. Foliar application of melatonin and their interaction on some traits of *Dendrobium nobile* Lindl. According to the findings, plants treated with concentrations of 50 and 100 melatonin and without UV radiation had the highest (31.67 cm) plant height. In comparison, the lowest height belonged to the 4-hour ultraviolet radiation treatment without melatonin, which showed a lower height than other treatments. The highest increase in the amount of antioxidant activity (90.40%) was also obtained in the treatment of ultraviolet radiation for 2 hours + melatonin 100 μM . The activities of catalase (CAT) and superoxide dismutase (SOD) enzymes increased compared to the control treatment. The highest level of catalase enzyme activity (0.248 U.mg protein⁻¹) was in the treatment of ultraviolet radiation for 2 hours + melatonin 50 μM . The highest level of superoxide dismutase enzyme activity (1.32 U.mg protein⁻¹) was obtained in 4 hours of ultraviolet radiation + 100 μM melatonin. The results showed that the use of ultraviolet A radiation in greenhouse management can bring many benefits, including increasing the quantity and quality of plant growth. Along with the use of supplementary light radiation in the greenhouse, the use of physiological regulating substances such as melatonin is also effective in increasing and improving the characteristics and performance of plants. Therefore, the results of the current research recommend the use of ultraviolet a radiation and melatonin foliar spraying for the production of greenhouse horticultural products, including *Dendrobium nobile* orchids. Reducing the height by 16.04% with the use of ultraviolet A light is an important achievement in the field of ornamental plants because low-height plants have better marketability, are less damaged during transportation, and are also suitable for supply as potted plants.

Keywords: Height, *Dendrobium nobile* orchid, Ultraviolet radiation, Enzyme activity, Melatonin

Corresponding author, Email: ebadi@uma.ac.ir