

تعدیل تنش شوری و بهبود ویژگی‌های رشدی و عملکرد عروسک پشت‌پرده (*Physalis alkekengi* L.) با تغذیه نانوذره روی

فاطمه ملازاده، مرضیه قنبری جهرمی* و مریم مرعشی

گروه علوم باغبانی و زراعی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

(تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۰۴/۰۸، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۴۰۳/۱۰/۰۴)

چکیده

شوری از مهم‌ترین عوامل جهانی محدودکننده در تولید محصولات کشاورزی است. اختلالات عناصر غذایی در شرایط شوری رشد گیاه را با تأثیر بر فراهمی، انتقال و تقسیم عناصر غذایی کاهش داده و باعث عدم تعادل عناصر غذایی می‌گردد. این آزمایش به‌منظور بررسی اثر تنش شوری و نانوذره روی بر عروسک پشت‌پرده (*Physalis alkekengi*) در سال ۱۴۰۰ به‌صورت فاکتوریل در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی در سه تکرار انجام شد. تیمارهای آزمایشی شامل تنش شوری در چهار سطح (شاهد، ۵۰، ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌مولار NaCl) و نانوذره روی در چهار سطح (شاهد، ۵۰، ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌گرم در لیتر) بودند. نتایج نشان داد تیمار شوری ۲۰۰ میلی‌مولار NaCl سبب کاهش وزن تر اندام هوایی (۳۰/۴۴ درصد)، وزن تر ریشه (۲۳/۵۷ درصد)، وزن میوه (۲۴/۱۸ درصد)، عملکرد میوه (۶۷/۲۶ درصد)، فنل کل (۴/۱۴ درصد) و ویتامین C (۱۱/۳۶ درصد) نسبت به تیمار شاهد شد. بیشترین مقدار مواد جامد محلول (۸/۴ درصد)، فعالیت آنزیم کاتالاز (۵۱۰/۰ واحد آنزیمی) و سوپراکسید دیسموتاز (۵/۱۱ واحد آنزیمی) در تیمار شوری ۲۰۰ میلی‌مولار مشاهده شد. با افزایش غلظت نانوذره روی شدت اثر تنش شوری کاهش و رشد عروسک پشت‌پرده بهبود یافت. به‌طوری‌که در غلظت ۲۰۰ میلی‌گرم در لیتر نانوذره روی بیش از سایر غلظت‌ها اثربخش بود، اگر چه در اغلب صفات با غلظت ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر در یک گروه آماری بود و تفاوت معنی‌دار نشان نداد. بیشترین میزان عملکرد میوه با ۱۲۲/۷۱ میلی‌گرم در بوته در تیمار شاهد مشاهده شد. براساس نتایج این تحقیق، استفاده از نانوذره روی تا سطح ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر سبب بهبود صفات عروسک پشت‌پرده شده اما غلظت‌های بالاتر اثر معنی‌داری بر صفات اندازه‌گیری شده نداشت.

واژه‌های کلیدی: آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی، سمیت عناصر، ریزمغذی، مواد جامد محلول

مقدمه

عناصر غذایی می‌گردد، بدین ترتیب می‌تواند تغذیه معدنی گیاهان را تحت تأثیر قرار دهد. عموماً خاک‌های شور که حاوی مقادیر بالای نسبت‌های سدیم به کلسیم، سدیم به پتاسیم، پتاسیم به کلسیم، کلر به نیترات هستند، به دلیل سمیت ویژه یونی و عدم تعادلات یونی مؤثر بر روی اجزای

شوری از مهم‌ترین عوامل محدودکننده در تولید محصولات کشاورزی در سطح جهان است. اختلالات عناصر غذایی در شرایط شوری رشد گیاه را با تأثیر روی فراهمی، انتقال و تقسیم عناصر غذایی کاهش داده و باعث کمبود یا عدم تعادل

* نویسنده مسؤول، نشانی پست الکترونیکی: ghanbari@iaui.ac.ir

2013). روی از جمله عناصر ضروری کم مصرف برای گیاهان، حیوانات و انسان است، که به صورت کاتیون دو ظرفیتی جذب می شود. این عنصر نقش اساسی در سنتز پروتئین ها، DNA و RNA ایفا می کند (Sturikova, 2018).

گیاه عروسک پشت پرده (*Physalis alkekengi*) از خانواده سیب زمینی (*Solanaceae*) که به فانوس چینی معروف است گیاهی علفی چندساله (Abdi et al., 2023) و دارای ترکیبات فیتوشیمیایی اصلی آلکالوئیدها و گلوکوکورتیکوئیدها است (Bahmani et al., 2016; Hassanpour, 2024). گونه *Physalis alkekengi* در طب چینی کاربرد فراوانی دارد و از آب میوه آن، برای درمان آبسه، سرفه و رفع تب و گلودرد استفاده می شود (Alani et al., 2023). عروسک پشت پرده علاوه بر تازه خوری، در اغلب کشورهای اروپایی به صورت فرآوری شده در شکل های کشمش، میوه خشک، ژله، تهیه سس سالسا، مربا، کمپوت، مارمالاد و بستنی و کوکتل میوه استفاده می شود (Samuels, 2015). عروسک پشت پرده یکی از محصولاتی است که به واسطه امکان تولید بالای آن در گلخانه و مزرعه و قابلیت فرآوری آن در صنایع تبدیلی و تکمیلی و استقبال بالای بازارهای خارجی از خرید این محصول در کنار بالا بودن قیمت آن در بازارهای جهانی، امروزه مورد توجه بسیاری از تولیدکنندگان گیاهان دارویی قرار گرفته است (Guo et al., 2017). محصولات گیاهان دارویی به دست آمده، علاوه بر امکان فروش مستقیم، با برخی فرآوری های اولیه، مانند خشک و بسته بندی کردن و استخراج به روش های ساده و فنی، ارزش افزوده بسیاری ایجاد می نماید. توجه به اهمیت مدیریت تغذیه گیاهی در افزایش و پایداری تولید در کنار حفظ محیط زیست و نیز با توجه به جایگاه و اهمیت گیاه عروسک پشت پرده به عنوان یک گیاه دارویی مهم در صنایع داروسازی از جمله درمان بیماری های پوستی مانند اگزما (Shah and Singh Bora, 2019)، روماتیسم (Parchianloo et al., 2018) و التهاب گلو (Guo et al., 2017) و نیز با توجه کمبود اطلاعات در مورد تأثیر نانوذرات بر خصوصیات گیاه دارویی عروسک پشت پرده در شرایط تنش شوری، که یکی از مهمترین

بیوفیزیکی یا متابولیکی، باعث کاهش رشد گیاه می شوند (Tavakkoli et al., 2010). افزایش غلظت نمک در خاک از طرفی موجب کاهش توانایی گیاه در جذب آب شده و از طرف دیگر هنگامی که سدیم و کلر به مقدار زیاد توسط ریشه ها جذب می شوند، هر دو با مختل کردن فرایندهای متابولیکی و کاهش کارایی فتوسنتز، تأثیرات منفی بر رشد گیاه می گذارند. از این رو تنش شوری را می توان به دو بخش تنش اسمزی و تنش یونی ناشی از تجمع سدیم و کلر تقسیم نمود (Isayenkov and Maathuis, 2019).

در سال های اخیر نانو ذرات به طور گسترده برای بسیاری از فرآیندهای کشاورزی و زیست شناسی مورد استفاده قرار می گیرند. نانوذرات دارای پتانسیل زیادی جهت افزایش متابولیسم گیاه هستند. مطالعات زیادی نشان داده اند که استفاده از غلظت های مناسب نانو ذرات می تواند در افزایش رشد و بهبود کیفیت محصولات نقش مهمی را ایفا نماید (Afshari et al., 2021). در بررسی اثر نانوذره روی (۱۰۰ و ۲۰۰ پی پی ام) بر خصوصیات کمی و کیفی گیاه کتان در شرایط شوری گزارش شد که نانوذرات روی تأثیر مثبتی در کنترل شوری داشتند و نانوذره ۲۰۰ پی پی ام اثر بهتری نسبت به ۱۰۰ پی پی ام بر افزایش عملکرد گیاه داشت (Hussein and Abou-Baker, 2018). افزایش غلظت شوری منجر به افزایش قابل توجه پرولین و مالون دی آلدئید در هر دو رقم شنبلیله و افزایش قابل توجه پروتئین شد در حالی که غلظت قند کاهش یافت. در غلظت بالای تنش شوری، پلی فنول اکسیداز، پراکسیداز، لیپوکسیژناز و فنیل آلانین آمونیا لیاز به طور معنی داری در هر دو رقم افزایش یافت (Noohpisheh et al., 2021).

عنصر روی (Zn) عنصری است که در مقادیر کم و حیاتی برای گیاه لازم است تا اجازه فعالیت های فیزیولوژیک را به گیاه داده و این فعالیت ها نقش مهمی در فرآیندهای فتوسنتز و تشکیل قند، سنتز پروتئین، رشد و مقاومت در برابر بیماری دارند (Singh et al., 2018). روی از عناصر مهم در واکنش های بیوشیمیایی گیاه است که می توانند به طور مستقیم و غیرمستقیم سبب افزایش عملکرد محصولات شود (Mousavi et al.,

چالش‌های کشاورزی در سال‌های اخیر است، و از آنجا که تحقیق‌چندانی در راستای افزایش ماده مؤثره گیاه فیسالیس با استفاده از نانوذرات مغذی در شرایط تنش شوری انجام نشده است، از این رو تحقیق حاضر با هدف ارزیابی واکنش گیاه به منظور بررسی رشد، عملکرد و اجزای عملکرد فیسالیس صورت گرفت.

مواد و روش‌ها

این آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی با سه تکرار و سه مشاهده در سال ۱۴۰۰ در گلخانه تحقیقاتی در شهر کرج انجام شد. بذره‌های عروسک پشت‌پرده ضد عفونی و در گلدان‌های پلاستیکی (اندازه ۶) حاوی کوکوپیت و پرلیت (به نسبت ۱:۲) کشت شدند (Abdi et al., 2024) و سپس نشاها به گلدان‌های سه لیتری حاوی کوکوپیت و پرلیت انتقال داده شدند. آبیاری تمامی گلدان‌ها تا مرحله جوانه‌زنی با آب مقطر و پس از آن توسط محلول غذایی هوگلند انجام شد (جدول ۱).

در مرحله شش برگی تیمارهای شوری با استفاده از کلرید سدیم (شاهد (با ۲ میلی‌ماوس بر سانتی‌متر=EC)، ۵۰، ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌مولار) به صورت آب آبیاری اعمال شد. همچنین نانوذرات روی با چهار سطح (شاهد (آب مقطر)، ۵۰، ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌گرم در لیتر) هر ۱۵ روز یک‌بار به‌طوری‌که تمام پیکره گیاه خیس می‌شد، محلول‌پاشی گردید (Ahmed et al., 2021). به منظور عدم تجمع کلرید سدیم در کف گلدان‌ها هر ۱۰ روز یک‌بار گیاه با آب آبیاری شد. ویژگی‌های نانوذره روی در جدول ۲ نشان داده شده است. مدت زمان اعمال تنش شوری ۴۵ روز بود (Abdi et al., 2024). EC آب خروجی زهکش هر هفته اندازه‌گیری شد. در پایان دوره رشد رویشی گیاه؛ صفات وزن تر اندام هوایی، ریشه و میوه و عملکرد میوه، کلروفیل a، کلروفیل b، فنل کل، آنتوسیانین، ویتامین C، مواد جامد محلول و اسیدهای آلی و پس از باردهی عملکرد میوه اندازه‌گیری شد.

وزن تر اندام هوایی و ریشه پس از برداشت با ترازوی

دیجیتال با دقت ۰/۰۱ گرم توزین شد. برای اندازه‌گیری اندام هوایی، گیاه کشت‌شده در هر گلدن برداشت و تمام قسمت‌های هوایی گیاه اندازه‌گیری شد. برای اندازه‌گیری وزن تر ریشه، ریشه‌ها به آرامی از گلدان خارج و پس از جداسازی خاک از ریشه، با ترازوی دیجیتال وزن شدند. وزن میوه با ترازوی دیجیتال اندازه‌گیری شده و عملکرد میوه براساس وزن تعداد میوه‌های هر بوته محاسبه گردید. اندازه‌گیری میزان محتوای کلروفیل برگ با روش Arnon (۱۹۴۹) انجام شد و سپس میزان جذب عصاره استخراج‌شده در طول موج‌های ۶۴۵ نانومتر و ۶۶۳ نانومتر با دستگاه اسپکتوفتومتر خوانده گردید. سپس با استفاده از رابطه‌های زیر کلروفیل a و کلروفیل b بر حسب میلی‌گرم در هر گرم برگ تر محاسبه شد.

$$\text{Chl a} = [(12.7 \times A_{663}) - (2.69 \times A_{645})] \times V / 1000 \times W$$

$$\text{Chl b} = [(22.9 \times A_{645}) - (4.69 \times A_{663})] \times V / 1000 \times W$$

در رابطه‌های بالا، A میزان جذب در طول موج موردنظر، V حجم نهایی استون ۸۰ درصد برحسب میلی‌لیتر و W اندازه برگ تازه برحسب گرم است.

فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز براساس روش Giannopolitis و Ries (۱۹۷۷) و کاتالاز بر اساس روش Macadam و همکاران (۱۹۹۲) اندازه‌گیری شد. برای اندازه‌گیری اسیدهای آلی قابل تیتراسیون یا میزان اسیدهای آلی (TA) ابتدا ۵ میلی‌لیتر از عصاره میوه گرفته شده و داخل ارلن مایر ریخته شد و روی آن ۲۰ میلی‌لیتر آب مقطر اضافه شد. الکتروود pH متر داخل محلول قرار گرفته و سپس عمل تیتراسیون توسط هیدروکسید سدیم ۰/۱ نرمال در دمای ۲۰ درجه سانتی‌گراد انجام شد. پایان عمل تیتراسیون زمانی بود که pH محلول به ۸/۱ رسید. براساس مقدار NaOH مصرفی در طی تیتراسیون، مقدار اسید موجود در عصاره میوه به صورت درصد یا گرم اسید در ۱۰۰ میلی‌لیتر عصاره میوه (گرم در ۱۰۰ میلی‌لیتر) محاسبه گردید. مقدار اسیدیته قابل تیتراسیون بر حسب درصد طبق رابطه زیر محاسبه شد (فینی‌دخت و همکاران، ۱۳۹۱).

$$A = \frac{V_1 \times N \times 0.064}{V_0} \times 100$$

جدول ۱- اجزای محلول غذایی هوگلند

مقدار بر اساس CC	اجزاء فرمول هوگلند
۶	KNO ₃
۴	Ca(NO ₃) ₂ + H ₂ O
۲	NH ₄ H ₂ PO ₄
۱	MgSO ₄ + 7H ₂ O
۲	KCL
۲	H ₃ BO ₃
۲	MnSO ₄ + H ₂ O
۲	ZnSO ₄ + 7H ₂ O
۲	CuSO ₄ + 5H ₂ O
۲	H ₂ MoO ₄ (%85MoO ₃)
۱/۵	Na ₂ FeEDTA

جدول ۲- ویژگی‌های نانوذره روی

پارامتر	پارامتر
شکل ظاهری	پودر
رنگ	سفید
چگاری	۵/۶۰۶ گرم بر سانتی‌متر مکعب
جرم مولکولی	۸۱/۳۸ گرم در مول
درصد خلوص	بیش از ۹۹ درصد
اندازه ذره	۱۰-۳۰ نانومتر
پارامتر	پارامتر
سطح ویژه	۲۰-۶۰ گرم بر متر مربع
مورفولوژی	تقریباً کروی
نقطه ذوب	۱۹۷۵ درجه سانتی‌گراد
نقطه جوش	۲۳۶۰ درجه سانتی‌گراد
کشور سازنده	آمریکا

A: درصد اسیدهای آلی موجود در عصاره میوه
 V_1 (g/100 ml): حجم سود مصرفی (ml)، N: نرمالیه سود مصرف و V_0 : مقدار عصاره میوه (ml) بود. برای اندازه‌گیری مواد جامد محلول، چند قطره از آب میوه را روی رفراکتومتر قرار داده و عدد مربوطه از روی ستون مندرج خوانده شد. قبل از اقدام به اندازه‌گیری، رفراکتومتر توسط آب مقطر کالیبره شد و داده‌ها بر حسب درصد ثبت شد (جلیلی‌مرندی، ۱۳۹۱).

برای تعیین مقدار آنتوسیانین در میوه ۰/۱ گرم بافت میوه تازه را در هاون چینی با ۱۰ میلی‌لیتر متانول اسیدی (متانول خالص و اسید کلریدریک خالص به نسبت حجمی ۱:۹۹) کاملاً سائیده و عصاره در لوله آزمایش سرپیچ‌دار ریخته شد و به مدت ۲۴ ساعت در تاریکی و دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد

قرار گرفت. سپس به مدت ۱۰ دقیقه با سرعت ۴۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ و جذب محلول رویی در طول موج ۵۵۰ نانومتر اندازه‌گیری شد. غلظت با استفاده از فرمول زیر و با در نظر گرفتن ضریب خاموشی 33000 (ϵ) سانتی‌متر بر مول و نتایج بر حسب میکرومول بر گرم وزن تر ارائه شد.

$$A = \epsilon bc$$

A: جذب، b: عرض کوت و c: غلظت محلول مورد نظر است (Nadernejad et al., 2013).

به منظور اندازه‌گیری ویتامین C ابتدا از پنج ماده گیاهی در محلول متانول با دستگاه سوکسله به مدت چهار ساعت عصاره‌گیری شد. عصاره حاصل از کاغذ صافی گذرانده شد و با دستگاه روتاری در دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد تغلیظ گردید.

۵۰ میلی گرم از عصاره حاصل با ۵۰ میلی لیتر اسید متافسفریک ۱ درصد به مدت ۴۵ دقیقه عصاره‌گیری شد. عصاره مجدد توسط کاغذ صافی شماره ۴ صاف شد. یک میلی لیتر از عصاره فیلتر-شده با ۹ میلی لیتر محلول آماده شده مخلوط گردید و ۳۰ دقیقه بعد عدد جذب نمونه‌ها در طول موج ۵۳۰ نانومتر توسط دستگاه اسپکتروفتومتر مدل Visible/UV-45 Lambda خوانده شد. غلظت اسید آسکوربیک نمونه‌ها بر اساس میلی گرم اسید آسکوربیک در ۱۰۰ گرم وزن نمونه بیان گردید (Klein and Perry, 1982).

اندازه‌گیری ترکیب‌های فنلی در میوه‌ها به وسیله روش‌هایی که از Folin-Ciocalteu به عنوان معرف و اسید گالیک به عنوان استاندارد استفاده می‌نمایند، به وسیله اسپکتروفتومتر صورت گرفت (Ouchikh et al., 2011).

کلیه داده‌های به دست آمده حاصله با نرم افزار آماری SAS نسخه ۹/۳ آنالیز شد. مقایسه میانگین داده‌ها در سطح معنی دار ۵ درصد با آزمون LSD انجام شد.

نتایج و بحث

بر اساس نتایج تجزیه واریانس اثر شوری بر وزن تر اندام هوایی، وزن تر ریشه، وزن تر میوه، عملکرد میوه، در سطح ۱ درصد ($P \leq 0.01$) و اثر نانوذره روی بر وزن تر اندام هوایی، وزن تر میوه، عملکرد میوه در سطح ۱ درصد ($P \leq 0.01$) و بر وزن تر ریشه در سطح ۵ درصد ($P \leq 0.05$) معنی دار شد. برهم کنش شوری و نانوذره روی نیز بر وزن تر اندام هوایی و ریشه در سطح ۱ درصد ($P \leq 0.01$) تفاوت معنی دار نشان داد (جدول ۳).

وزن تر اندام هوایی: نتایج مقایسه میانگین‌ها نشان داد شوری سبب کاهش معنی دار وزن تر اندام هوایی نسبت به تیمار شاهد شد اما در تیمارهای حاوی نانوذره روی، وزن تر اندام هوایی نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) افزایش پیدا کرد. بیشترین مقدار وزن تر اندام هوایی با ۲۵۲/۳۳ گرم در تیمار شوری صفر (شاهد) و نانوذره ۱۰۰ میلی گرم در لیتر مشاهده شد. در تیمار شوری ۲۰۰ میلی مولار، نانوذره روی

۱۰۰ میلی گرم در لیتر سبب افزایش ۱۶/۶ درصدی وزن تر اندام هوایی نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) شد (شکل ۱). تنش شوری به عنوان یک مهارکننده اصلی رشد گیاهان دارویی مانند نعناع فلفلی گزارش شد (Said-Al Ahl et al., 2016). نتایج تحقیقات Yu و همکاران (۲۰۱۵) نشان داد که میزان زیست توده و آب در تمام بخش‌های گیاهی نعناع حتی در کمترین میزان تنش شوری نیز به میزان قابل توجهی کاهش یافت که این میزان کاهش در قسمت‌های هوایی گیاه قابل توجه تر از ریشه بود. برخی از محققان بیان داشتند که شوری از طریق ایجاد سمیت در خاک و برهم زدن تعادل مواد غذایی محلول در خاک رشد و نمو گیاهان را تحت تأثیر قرار می‌دهد (Morales-Covarrubias et al., 2016).

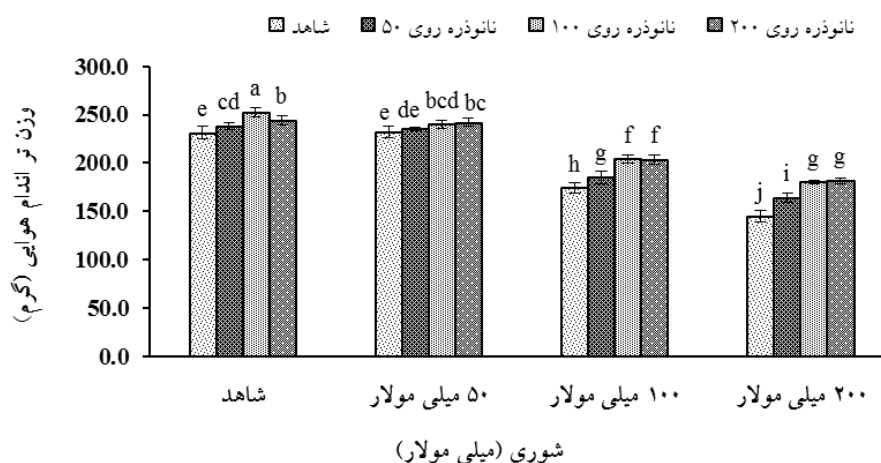
وزن تر ریشه: شوری تا سطح ۵۰ میلی مولار اثر معنی داری بر وزن تر ریشه نداشت اما در تیمارهای ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی مولار شوری سبب کاهش وزن تر ریشه شد. در تیمارهای حاوی نانوذره روی، مقدار وزن تر ریشه نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) افزایش پیدا کرد. در تیمار شوری ۲۰۰ میلی مولار، نانوذره روی ۲۰۰ میلی گرم در لیتر وزن تر ریشه را به میزان ۶/۱۲ درصد نسبت به تیمار شاهد افزایش داد (شکل ۲). در پژوهشی اثر تنش شوری بر عروسک پشت پرده بررسی شد و نتایج آن‌ها نشان داد که تنش شوری وزن تر و خشک ریشه را کاهش داد (Karlidag et al., 2011). کاهش وزن تر و خشک ریشه گیاه ریحان در نتیجه تنش شوری توسط Archangi و Khodambashi (۲۰۱۴) نیز گزارش شده است.

وزن تر میوه: براساس نتایج مقایسه میانگین، شوری تا سطح ۵۰ میلی مولار اثر معنی داری بر وزن تر میوه نداشت اما در سطوح بالاتر شوری، وزن تر میوه کاهش معنی داری پیدا کرد. کمترین مقدار وزن تر میوه با ۳/۶۵ گرم در تیمار شوری ۲۰۰ میلی مولار مشاهده شد. بیشترین مقدار وزن تر میوه نیز در تیمارهای شاهد و شوری ۵۰ میلی مولار مشاهده شد. تیمار شوری ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی مولار مقدار وزن تر میوه را نسبت به تیمار شاهد به ترتیب ۷/۴ و ۲۴/۱۸ درصد نسبت به تیمار

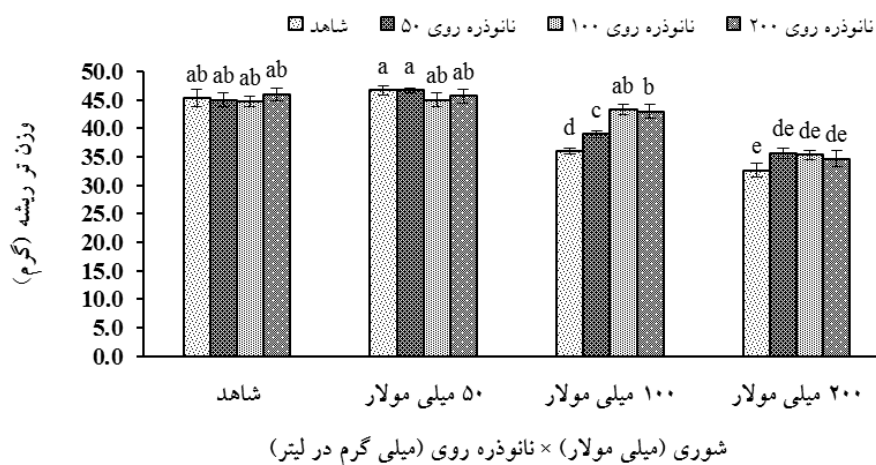
جدول ۳- نتایج تجزیه واریانس اثر شوری و نانوذره روی بر وزن تر اندام هوایی، وزن تر ریشه، وزن تر میوه و عملکرد میوه عروسک پشت پرده

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات		
		وزن تر اندام هوایی	وزن تر ریشه	وزن تر میوه
شوری	۳	۱۵۳۳۱/۷**	۳۳۴/۰۲**	۳/۴۸**
نانو ذره روی	۳	۱۴۶۰/۹**	۱۱/۲۵*	۰/۸۱۴**
شوری × نانو ذره روی	۹	۱۱۱/۹**	۱۱/۲۶**	۰/۰۶۴ ns
خطا	۳۲	۹/۹۴	۲/۹۸	۰/۰۶۶
ضریب تغییرات (%)	-	۱/۵۰	۴/۱۵	۵/۸۱

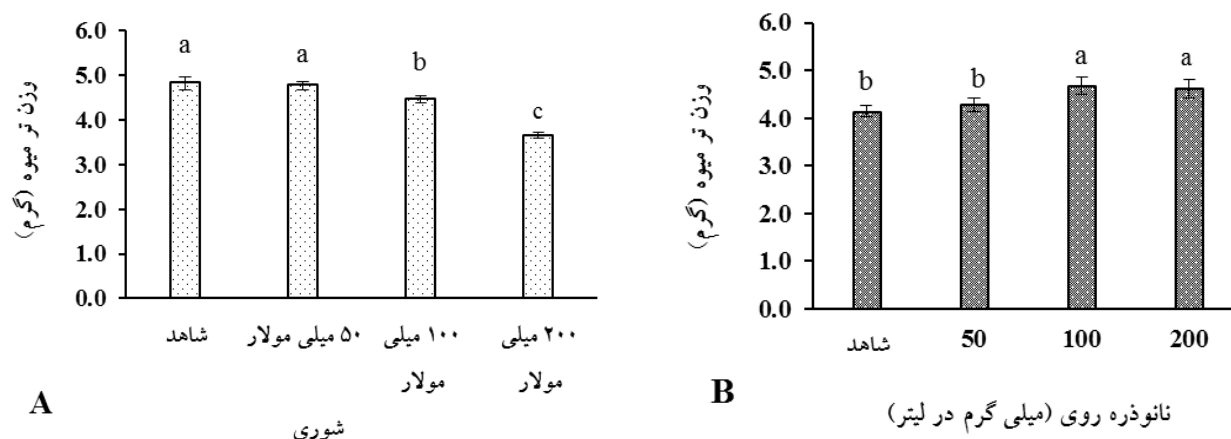
** بیانگر معنی داری در سطح ۱ درصد، * بیانگر معنی داری در سطح ۵ درصد و ns بیانگر عدم معنی داری.



شکل ۱- مقایسه میانگین اثر متقابل شوری و نانوذره روی بر وزن تر اندام هوایی عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی داری است.



شکل ۲- مقایسه میانگین برهم کنش شوری و نانوذره روی بر وزن تر ریشه عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی داری است.



شکل ۳- مقایسه میانگین اثر شوری (A) و نانوذره روی (B) بر وزن تر میوه عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی‌داری است.

(Roychoudhury, 2014).

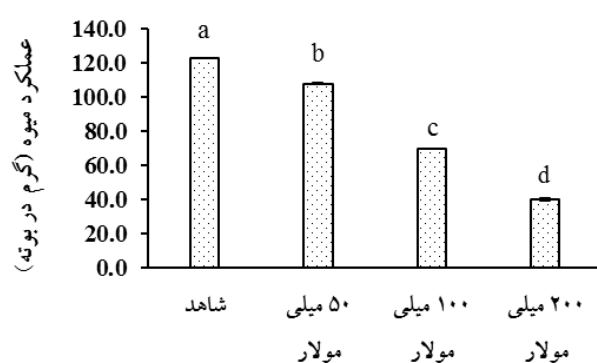
افزایش سطح نانوذره روی تا ۱۰۰ میلی گرم در لیتر سبب افزایش عملکرد میوه نسبت به تیمار شاهد شد اما سطوح بالاتر نانوذره روی (۲۰۰ میلی گرم در لیتر) تفاوت معنی‌داری در عملکرد میوه نسبت به تیمار نانوذره روی ۱۰۰ میلی گرم در لیتر ایجاد نکرد. بیشترین مقدار عملکرد میوه در تیمارهای نانوذره روی ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی گرم در لیتر مشاهده شد. کمترین مقدار عملکرد میوه نیز با ۷۰ گرم در تیمار شاهد مشاهده شد. تیمار نانوذره روی ۱۰۰ میلی گرم در لیتر سبب افزایش ۳۵/۹۶ درصدی عملکرد میوه نسبت به تیمار شاهد شد (شکل ۴B). Torabian و همکاران (۲۰۱۶) گزارش کردند که در گیاهان آفتابگردان تیمار شده با نانوذره روی، رشد و بهره‌وری گیاهان بهبود یافت. با توجه به اندازه ذرات کوچکتر نانو، جذب، جابجایی و انباشتگی آن‌ها پویاتر از اشکال رایج است. علاوه بر این، سرعت جذب بالا و سطح ویژه و کارایی بالاتر، کاربرد نانوذرات را در مقایسه با اشکال رایج نشان می‌دهد.

محتوای کلروفیل برگ: براساس نتایج تجزیه واریانس اثر شوری بر کلروفیل a و کلروفیل b در سطح احتمال یک درصد ($P \leq 0.01$) و اثر نانوذره روی نیز بر کلروفیل a و کلروفیل b در سطح احتمال یک درصد ($P \leq 0.01$) معنی‌دار شد (جدول ۴). بر اساس نتایج مقایسه میانگین، شوری تا سطح ۵۰ میلی مولار اثر معنی‌داری بر کلروفیل a نداشت اما سطوح بالاتر

شاهد کاهش دادند (شکل ۳A).

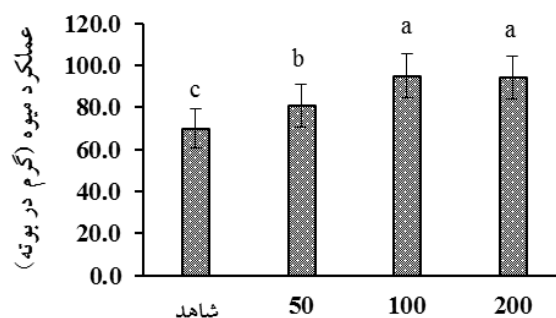
نانوذره روی تا سطح ۱۰۰ میلی گرم در لیتر سبب افزایش وزن تر میوه نسبت به تیمار شاهد شد اما در تیمار نانوذره روی ۲۰۰ میلی گرم در لیتر، وزن تر میوه نسبت به تیمار نانوذره روی ۱۰۰ میلی گرم در لیتر تفاوت معنی‌داری پیدا نکرد. بیشترین مقدار وزن تر میوه در تیمارهای نانوذره روی ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی گرم در لیتر مشاهده شد. تیمار نانوذره روی ۱۰۰ میلی گرم در لیتر سبب افزایش ۱۳/۰۷ درصدی وزن تر میوه نسبت به تیمار شاهد شد (شکل ۳B).

عملکرد میوه: شوری سبب کاهش عملکرد میوه نسبت به تیمار شاهد شد با افزایش سطح شوری، عملکرد میوه روند کاهشی معنی‌داری پیدا کرد به طوری که در تیمار شوری ۲۰۰ میلی مولار کمترین مقدار عملکرد میوه (۴۰/۱۶ گرم در بوته) مشاهده شد. بیشترین مقدار عملکرد میوه نیز با ۱۲۲/۷۱ گرم در تیمار شاهد مشاهده شد (شکل ۴A). تنش شوری به شدت بر عملکرد بنفشه زینتی (*Viola wittrockiana* cv. Queen) تأثیر گذاشت (جوادی و همکاران، ۱۴۰۰). کاهش رشد گیاه در محیط‌های شور به دلیل تجمع نمک زیاد در ناحیه ریزوسفر، عدم تعادل مواد مغذی در محلول خاک و رقابت یونی است. این رویدادها بر سرعت فتوسنتز، سطح برگ، هدایت روزنه‌ای و جذب CO_2 تأثیر می‌گذارد و در نهایت باعث کاهش عملکرد گیاه می‌شود (Das and



A

شوری



B

نانوذره روی (میلی گرم در لیتر)

شکل ۴- نتایج مقایسه میانگین اثر شوری (A) و نانوذره روی (B) بر عملکرد میوه عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی داری است.

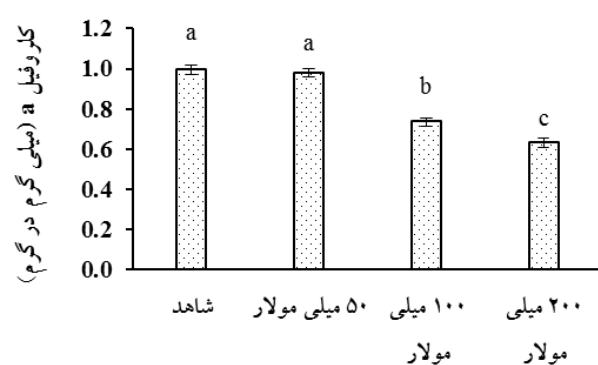
جدول ۴- نتایج تجزیه واریانس اثر شوری و نانوذره بر محتوای کلروفیل، فنل کل، آنتوسیانین، ویتامین C، مواد جامد محلول و اسیدهای آلی عروسک پشت پرده

میانگین مربعات										منابع تغییرات
سوپراکسید دیسموتاز	کاتالاز	اسیدهای آلی	مواد جامد محلول	ویتامین C	آنتوسیانین	فنل کل	کلروفیل b	کلروفیل a	درجه آزادی	
۱۶/۳۱**	۰/۲۶**	۰/۰۳۶**	۲۱/۸۶**	۲۵۵۷/۰۳**	۴/۸۷**	۴۰۵/۷۴**	۰/۰۳۶**	۰/۳۹۰**	۳	(A) تنش شوری
۳/۳۶**	۰/۰۲۳**	۰/۰۰۹۹**	۴/۲۵**	۲۴۳/۱۳**	۰/۵۸۲**	۱۹۴/۰۲**	۰/۰۰۶۵**	۰/۰۷۹**	۳	(B) نانوذره روی
۰/۶۳۲**	۰/۰۰۷۶**	۰/۰۰۲ns	۰/۵۶۲**	۳۶/۴۵*	۰/۰۹۶ns	۶/۷۴ns	۰/۰۰۰۲ns	۰/۰۰۰۳۴ns	۹	(B) × (A)
۰/۱۰۹	۰/۰۰۰۸۵	۰/۰۰۱۸	۰/۰۹۷	۱۴/۸۳	۰/۰۷۳	۲۴/۱۷	۰/۰۰۰۲۶	۰/۰۰۱	۳۲	خطا
۸/۹۵	۹/۵۱	۴/۶۷	۴/۷۱	۲/۱۲	۹/۲۸	۳/۳۷	۴/۹۴	۳/۸۹	-	ضریب تغییرات (%)

** بیانگر معنی داری در سطح ۱ درصد، * بیانگر معنی داری در سطح ۵ درصد و ns بیانگر عدم معنی داری.

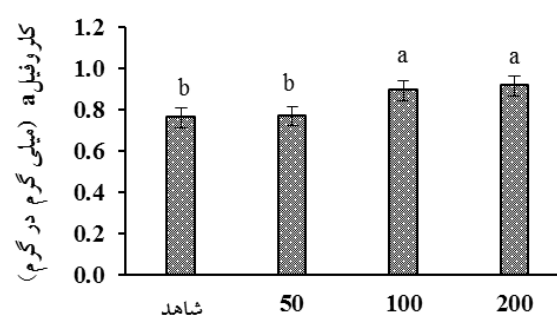
میزان کلروفیل بیشتری را حفظ کنند، کارایی فتوسنتز بیشتری دارند و در برابر تنش مقاوم هستند. کاهش میزان کلروفیل در شرایط تنش شوری به دلیل فعالیت بیشتر کلروفیلاز است. بعضی از مواد تنظیم کننده رشد مانند اسید آبسازیک و اتیلن که میزان آن‌ها در شرایط تنشی افزایش می‌یابد موجب تحریک فعالیت این آنزیم می‌شود. همچنین کاهش میزان سبزینه می‌تواند به دلیل تغییر سوخت و ساز نیتروژن در رابطه با ساخت ترکیب‌هایی مانند پرولین باشد که در شرایط تنش برای تحقق تنظیم اسمزی تولید می‌شود (Ouzounidou et al., 2016). نانوذره روی تا ۵۰ میلی گرم در لیتر اثر معنی داری بر کلروفیل a نداشت اما تیمار نانوذره روی ۱۰۰ میلی گرم در لیتر سبب

شوری، سبب کاهش معنی دار کلروفیل a نسبت به تیمار شاهد شد. بیشترین مقدار کلروفیل a در تیمارهای شاهد و شوری ۵۰ میلی مولار مشاهده شد. کمترین مقدار کلروفیل a نیز با ۰/۶۳ میلی گرم در گرم در تیمار شوری ۲۰۰ میلی مولار مشاهده شد. تیمار شوری ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی مولار، مقدار کلروفیل a را نسبت به تیمار شاهد به ترتیب ۲۶/۱۵ و ۳۶/۳۷ درصد کاهش دادند (شکل ۵A). کاهش میزان کلروفیل در شرایط تنش شوری در مطالعات مختلف در رقم‌های انگور نیز گزارش شد (Bybordi, 2015). تنش شوری باعث پیری زودرس برگ‌ها، شکسته شدن کلروپلاست و کاهش میزان کلروفیل می‌شود. کاهش کلروفیل منجر به کاهش فتوسنتز می‌شود و گیاهانی که در زمان تنش



A

شوری



B

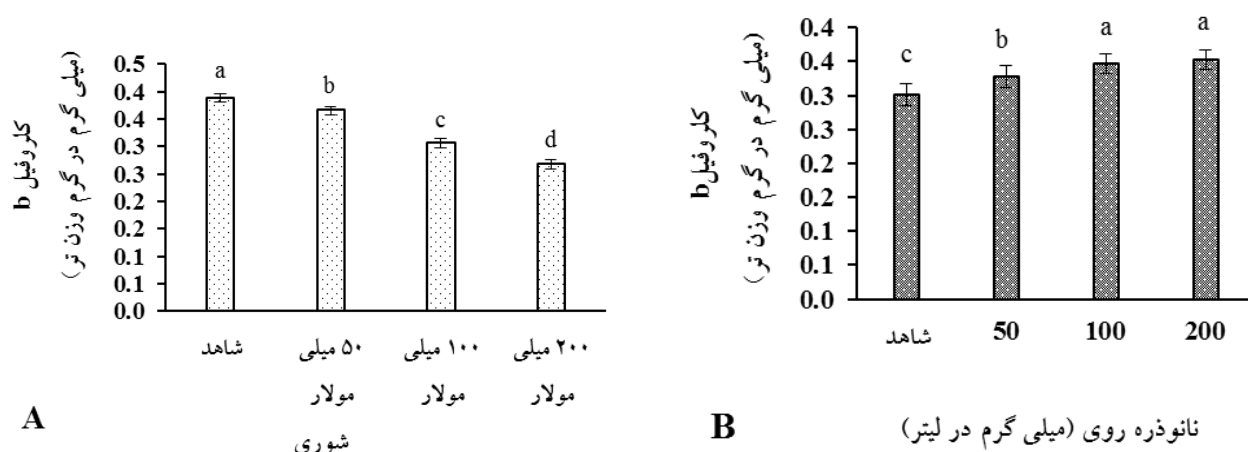
نانوذره روی (میلی گرم در لیتر)

شکل ۵- نتایج مقایسه میانگین اثر شوری (A) و نانوذره روی (B) بر کلروفیل a عروسک پشت‌پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی‌داری است.

۲۰۰ میلی‌مولار، مقدار کلروفیل b را نسبت به تیمار شاهد به ترتیب ۲۱/۲۴ و ۳۱/۱۱ درصد کاهش دادند (شکل ۶A). در شرایط تنش، کمپلکس‌های دریافت‌کننده نور بیشتر به کلروپلاست و کلروفیل b آسیب می‌بینند که باعث کاهش شدید کلروفیل تحت تنش خواهد شد (Garriga et al., 2014). همچنین تنش شوری در جذب برخی عناصر ضروری نظیر آهن و منیزیم اختلال ایجاد می‌کند که این عناصر در سنتز کلروفیل ضروری هستند (Athar et al., 2015). کاهش محتوای کلروفیل تحت تنش شوری به عنوان یک علامت معمولی از فوتو اکسیداسیون رنگدانه و تخریب کلروفیل در نظر گرفته شده است (Hajhashemi and Ehsanpour, 2013). با افزایش سطح نانوذره روی تا ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر، مقدار کلروفیل b روند افزایشی معنی‌داری داشت اما در سطوح بالاتر نانوذره روی (۲۰۰ میلی‌گرم در لیتر) تفاوت معنی‌داری در مقدار کلروفیل b ایجاد نشد. کمترین مقدار کلروفیل b با ۰/۳۰ میلی‌گرم در لیتر در تیمار شاهد مشاهده شد. تیمار نانوذره روی ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر، مقدار کلروفیل b را نسبت به تیمار شاهد به میزان ۱۵/۲۳ درصد افزایش داد (شکل ۶B). نانوذرات اکسید روی باعث افزایش محتوای کلروفیل در بادام‌زمینی شده است (Prasad et al., 2012). همچنین گزارش شده است که نانوذرات روی می‌توانند بر سامانه‌های فتوسنتزی تأثیر بگذارند. تأثیر نانوذره روی بر افزایش محتوای کلروفیل و کارایی

افزایش معنی‌دار کلروفیل a نسبت به تیمار شاهد شد. تیمار نانوذره روی ۲۰۰ میلی‌گرم در لیتر نسبت به تیمار نانوذره ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر، تفاوت معنی‌داری در کلروفیل a ایجاد نکرد. بیشترین مقدار کلروفیل a در تیمارهای نانوذره ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌گرم در لیتر مشاهده شد. تیمار نانوذره روی ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر، مقدار کلروفیل a را نسبت به تیمار شاهد به میزان ۱۷/۱۵ درصد افزایش داد (شکل ۵B). چندین مطالعه گزارش کرده‌اند که نانوذرات به طور چشمگیری محتوای کلروفیل را در گیاهان بهبود می‌بخشد و گیاهان را قادر می‌سازد تا کمپلکس‌های بیشتری را برای برداشت نور سنتز کنند تا انرژی نوری بیشتری جذب کنند و فتوسنتز را بهبود بخشند (Ali et al., 2021; Zulfiqar and Ashraf, 2021). با توجه به مطالعات مختلفی که اثر نانوذرات بر روی گیاهان بررسی کرده‌اند، اکثر نانوذرات موجود توانستند با افزایش محتوای رنگدانه‌های فتوسنتزی، کلروفیل را افزایش دهند (Abdoli et al., 2020; Alabdallah and Alzahrani, 2020; Zulfiqar and Ashraf, 2021).

با افزایش سطح شوری، مقدار کلروفیل b روند کاهشی معنی‌داری پیدا کرد به‌طوری‌که در تیمار شوری ۲۰۰ میلی‌مولار، کمترین مقدار کلروفیل b (۰/۲۶۷ میلی‌گرم در گرم) مشاهده شد. بیشترین مقدار کلروفیل b نیز با ۰/۳۸۸ میلی‌گرم در گرم در تیمار شاهد مشاهده شد. تیمارهای شوری ۱۰۰ و



شکل ۶- مقایسه میانگین اثر شوری (A) و نانوذره روی (B) بر کلروفیل b عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی داری است.

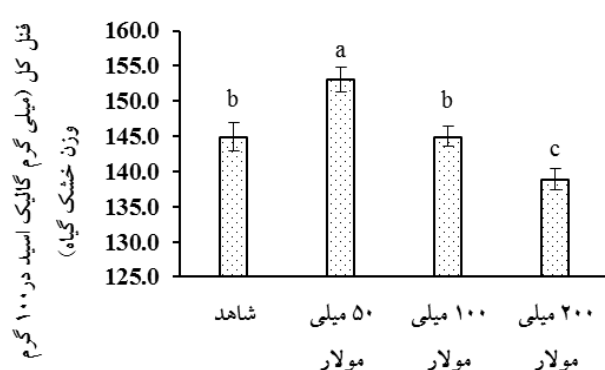
فنل کل افزایش معنی داری پیدا کرد. مقادیر نانوذره بالاتر از ۱۰۰ میلی گرم اثر معنی داری بر فنل کل نداشت. بیشترین مقدار فنل کل در تیمارهای نانوذره روی ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی گرم در لیتر مشاهده شد (شکل B ۷). نقش روی در کاربرد کربن برای تولید (از طریق کربوهیدرات های تقویت شده) ترکیبات فنلی در چرخه استات می تواند یکی از دلایل افزایش فنل کل باشد. ترکیبات فنلی می توانند به عنوان جذب کننده ROS عمل کنند (Abdal Dayem et al., 2017).

محتوای آنتوسیانین های برگ: براساس نتایج تجزیه واریانس اثر شوری و نانوذره بر آنتوسیانین در سطح احتمال یک درصد ($P \leq 0.01$) معنی دار شد (جدول ۳). براساس نتایج مقایسه میانگین، شوری تا ۵۰ میلی مولار اثر معنی داری بر آنتوسیانین نداشت اما در سطوح بالاتر شوری، مقدار آنتوسیانین کاهش معنی داری پیدا کرد. کمترین مقدار آنتوسیانین در تیمارهای شوری ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی مولار مشاهده شد. تیمار شوری ۱۰۰ میلی مولار سبب کاهش ۲۸/۹۶ درصدی آنتوسیانین نسبت به تیمار شاهد شد. مقدار آنتوسیانین در تیمارهای شوری ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی مولار تفاوت معنی داری با هم نداشت (شکل A ۸). تجمع آنتوسیانین اغلب در پاسخ به تنش های محیطی رخ می دهد. تجمع آنتوسیانین نیز بخشی از واکنش تطبیقی به تنش شوری است. افزایش متابولیت های ثانویه و تجمع آنتوسیانین با افزایش سیستم دفاعی گیاه مرتبط

فتوسیستم II در تحقیقات دیگر گزارش شده است (Singh et al., 2018b).

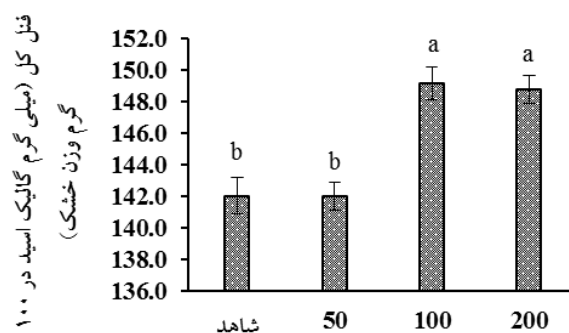
فنل کل: بر اساس نتایج تجزیه واریانس اثر شوری و نانوذره بر فنل کل در سطح احتمال یک درصد ($P \leq 0.01$) معنی دار شد (جدول ۳). شوری تا ۵۰ میلی مولار سبب افزایش فنل کل شد اما در سطوح بالاتر شوری، مقدار فنل کل روند کاهشی معنی داری پیدا کرد به طوری که در تیمار شوری ۲۰۰ میلی مولار کمترین مقدار فنل کل (۱۳۸/۹۱ میلی گرم) مشاهده شد. بیشترین مقدار فنل کل نیز با ۱۵۳/۰۸ میلی گرم در تیمار شوری ۵۰ میلی مولار مشاهده شد (شکل A ۷). خالوندی و همکاران (۱۳۹۶) اثر تنش شوری بر گیاه ریحان را بررسی کردند نتایج آن ها نشان داد فنل کل تحت تیمارهای تنش شوری افزایش معنی داری پیدا کرد. فنل ها به عنوان حسگر تنش شوری در نظر گرفته شده اند. برخی از ترکیبات فنلی می توانند گونه های اکسیژن واکنش پذیر (ROS) تولید شده در اثر تنش های زنده را از بین ببرند. تنش شوری باعث کاهش جریان الکترون در سامانه انتقال الکترونی فتوسنتز شده و از طریق تولید ROS باعث ایجاد تنش اکسیداتیو می شود. گیاهان برای از بین بردن ROS مضر ترکیباتی مانند فنل و فلاوونوئیدها تولید می کنند (Das and Roychoudhury, 2014).

نانوذره روی تا ۵۰ میلی گرم در لیتر اثر معنی داری بر فنل کل نداشت اما در تیمار نانوذره روی ۱۰۰ میلی گرم در لیتر،



A

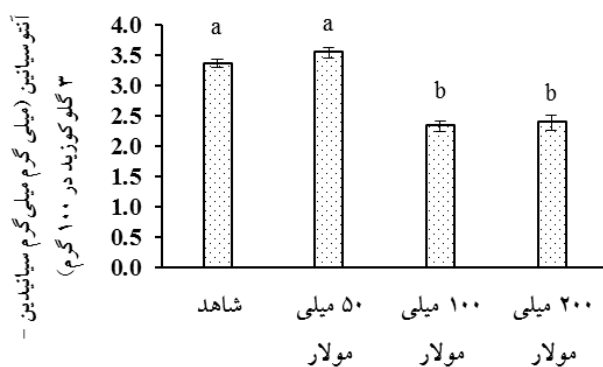
شوری



B

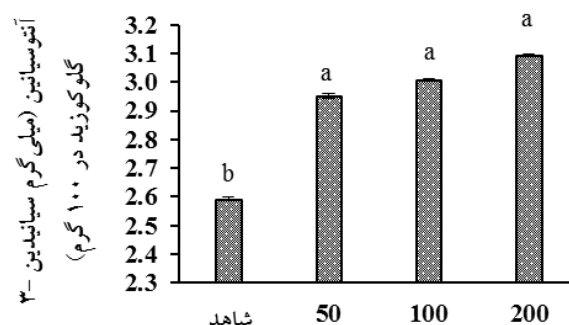
نانوذره روی (میلی گرم در لیتر)

شکل ۷- مقایسه میانگین اثر شوری (A) و نانوذره روی (B) بر فنل کل عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی داری است.



A

شوری



B

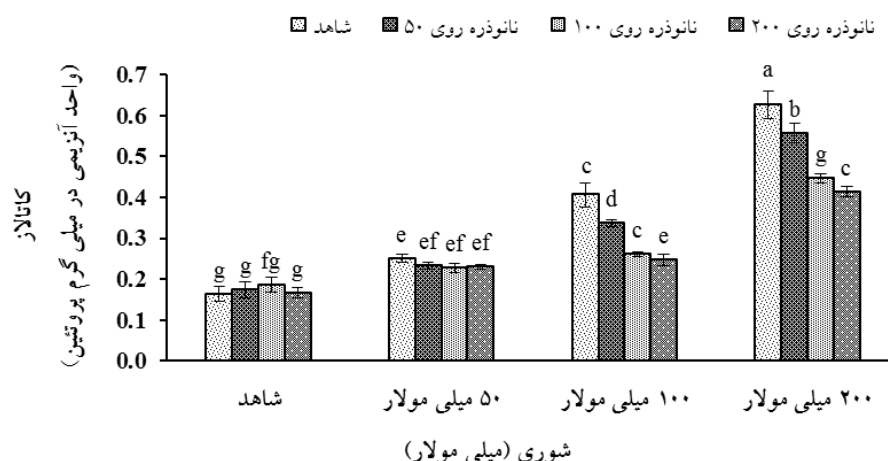
نانوذره روی (میلی گرم در لیتر)

شکل ۸- مقایسه میانگین اثر تنش شوری (A) و نانوذره روی (B) بر آنتوسیانین عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی داری است.

ساده و متقابل شوری و نانوذره بر فعالیت آنزیم کاتالاز معنی دار شد ($P \leq 0.01$) (جدول ۴). شوری سبب افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز شد اما در تیمارهای حاوی نانوذره روی، فعالیت آنزیم کاتالاز نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) کاهش معنی داری پیدا کرد. بیشترین مقدار آنزیم کاتالاز با ۶۲۶/۰ واحد آنزیمی در تیمار شوری ۲۰۰ میلی مولار و شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) مشاهده شد. در تیمار شوری ۲۰۰ میلی مولار، نانوذره روی ۲۰۰ میلی گرم در لیتر مقدار آنزیم کاتالاز را به میزان ۳۴/۰۴ درصد نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) کاهش داد (شکل ۹). اثر نانوذرات بر

است و تصور می شود که راندمان مهار ROS را افزایش می دهد و در نتیجه تحمل گیاه را بهبود می بخشد (Cirillo et al., 2021). نانوذره روی سبب افزایش معنی دار آنتوسیانین نسبت به تیمار شاهد شد اما بین سطوح مختلف نانوذره روی تفاوت معنی داری وجود نداشت. کمترین مقدار آنتوسیانین با ۲/۵۹ میلی گرم سیانیدین -۳ گلکوزید در ۱۰۰ گرم در تیمار شاهد مشاهده شد. تیمار نانوذره روی ۵۰ میلی گرم در لیتر، مقدار آنتوسیانین را نسبت به تیمار شاهد به میزان ۱۳/۸۲ درصد افزایش داد (شکل ۸B).

فعالیت آنزیم کاتالاز: بر اساس نتایج تجزیه واریانس اثر



شکل ۹- مقایسه میانگین آنزیم کاتالاز تحت اثر متقابل تنش شوری و نانوذره روی بر عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی داری است.

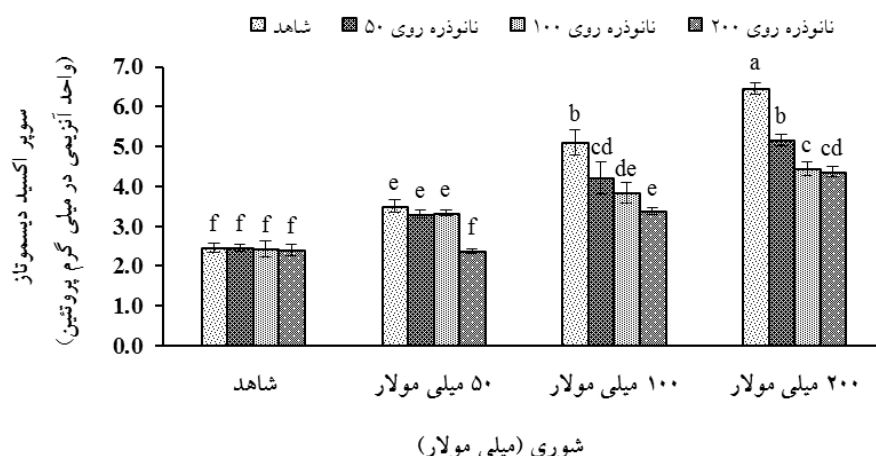
تثبیت می‌کند و همچنین به دلیل دخالت زیاد در ساختار آنزیم سوپراکسید دیسموتاز، نقش اساسی در یکپارچگی غشای سلولی ایفا می‌کند (Hafeez et al., 2013).

به‌طور کلی، فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان معمولاً با مقادیر آنتوسیانین‌ها و ترکیبات فنولی ارتباط نزدیکی دارد. آنتوسیانین‌ها و سایر ترکیبات فنولی به عنوان آنتی‌اکسیدان‌های طبیعی شناخته می‌شوند و ممکن است فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان را تحت تأثیر قرار دهند. ترکیبات فنولی می‌توانند به عنوان پیش‌سازهای آنتی‌اکسیدان عمل کنند و فعالیت آنتی‌اکسیدانی را تقویت نمایند (Cirillo et al., 2021).

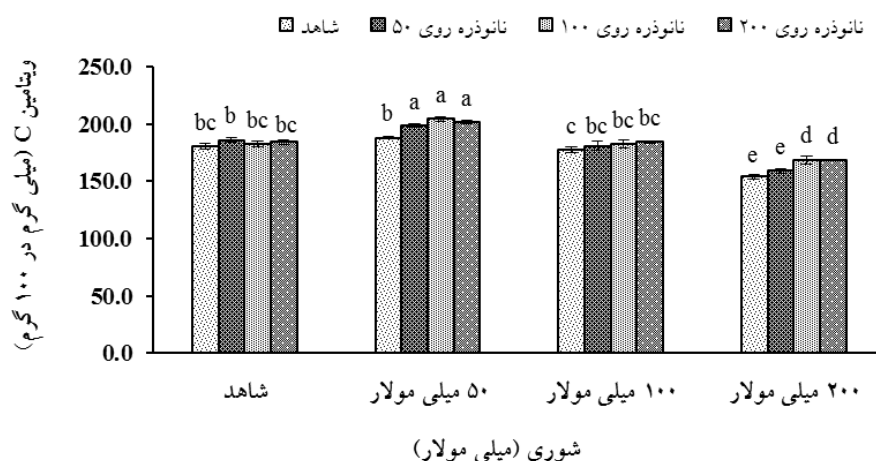
ویتامین C: براساس نتایج تجزیه واریانس اثر شوری، نانو ذره و اثر متقابل آن‌ها بر ویتامین C در سطح احتمال یک درصد ($P \leq 0.01$) معنی‌دار شد (جدول ۳). با افزایش غلظت نمک، میزان ویتامین C در گیاه کاهش یافت. براساس نتایج مقایسه میانگین، نانوذره روی با کاهش اثر تنش شوری، سبب افزایش مقدار ویتامین C نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) شد. در تیمار شوری ۲۰۰ میلی‌مولار، نانوذره ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر سبب افزایش ۹/۳۰ درصدی ویتامین C نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) شد (شکل ۱۱). ویتامین C در بهبود تحمل تنش غیرزیستی و زیستی در گیاهان مؤثر است (Aly et al., 2012) که می‌تواند تحمل در برابر تنش‌های غیرزیستی را با افزایش رشد گیاه، سرعت

افزایش محتوای آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی در بسیاری از مطالعات گزارش شده است (Abdoli et al., 2020; Gaafar et al., 2020). محققان بیان کردند که برخی از نانوذرات دارای خواص آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی خاصی هستند و در نتیجه به گیاه کمک می‌کنند تا بر شرایط اکسیداتیو ایجاد شده غلبه کند (Rico et al., 2015).

فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز: بر اساس نتایج تجزیه واریانس اثر ساده و متقابل شوری و نانوذره بر آنزیم سوپراکسید دیسموتاز معنی‌دار شد ($P \leq 0.01$) (جدول ۴). در سطوح بالای تنش شوری، نانوذره روی سبب کاهش مقدار آنزیم سوپراکسید دیسموتاز نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) شد. نانوذره روی با کاهش اثر تنش شوری مقدار آنزیم سوپراکسید دیسموتاز را کاهش داد. بیشترین مقدار آنزیم سوپراکسید دیسموتاز با ۶/۴۶ واحد آنزیمی در تیمار شوری ۲۰۰ میلی‌مولار و شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) مشاهده شد. در تیمار شوری ۲۰۰ میلی‌مولار، افزودن نانوذره ۲۰۰ میلی‌گرم در لیتر سبب کاهش ۳۲/۴۷ درصدی آنزیم سوپراکسید دیسموتاز نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) شد (شکل ۱۰). افزایش سوپراکسید دیسموتاز تحت تنش شوری می‌تواند یک پاسخ رایج برای مقابله با اثرات مخرب تنش شوری باشد. روی به عنوان یک ریزمغذی ضروری مهم، ظرفیت آنتی‌اکسیدانی را افزایش می‌دهد و غشاهای سلولی را



شکل ۱۰- مقایسه میانگین آنزیم سوپراکسید دیسموتاز تحت اثر متقابل تنش شوری و نانوذره روی بر عروسک پشت‌پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی‌داری است.

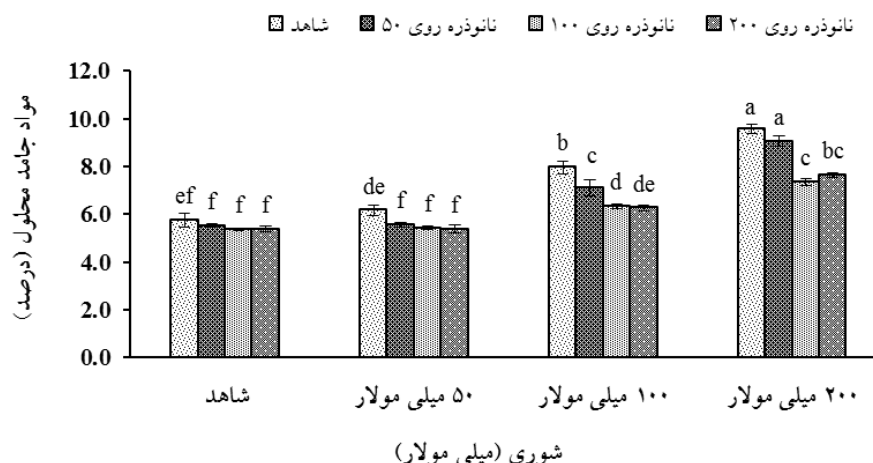


شکل ۱۱- مقایسه میانگین ویتامین C تحت اثر متقابل تنش شوری و نانوذره روی بر عروسک پشت‌پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی‌داری است.

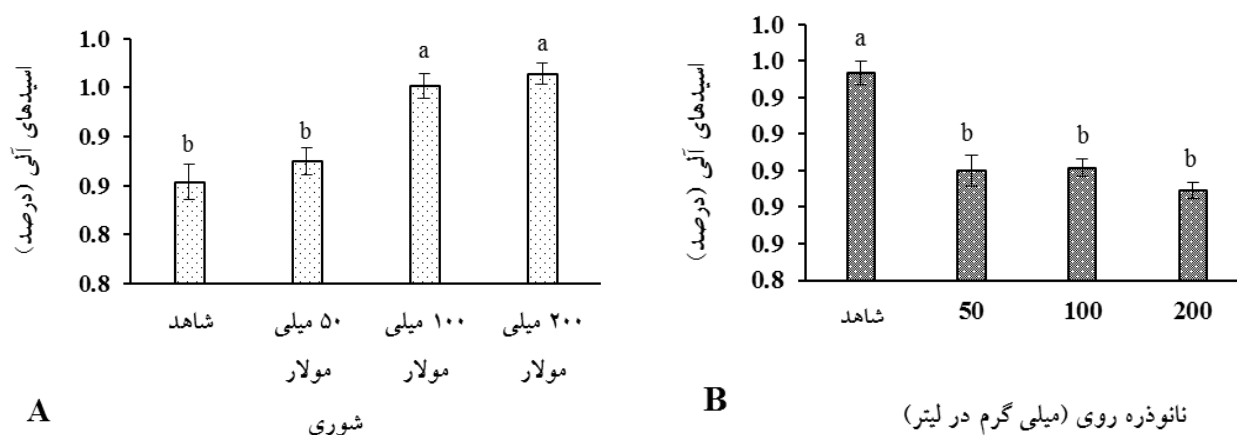
لیتر سبب کاهش ۲۰/۲۱ درصدی مواد جامد محلول نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) شد (شکل ۱۲). روی نقش اساسی در فعالیت آنزیم‌های کلیدی دخیل در متابولیسم کربوهیدرات‌ها دارد. عمده آن‌ها کربنیک انیدراز، ریبولوز ۱،۵ بیس فسفات، کربوکسیلازها، اکسیدازها و فروکتوز ۱،۶ بیس فسفات هستند (Hafeez et al., 2013). روی در پروتئین‌ها، بیوستز کلروفیل و همچنین در تشکیل و تجمع نشاسته نقش دارد. Najafi و همکاران (۲۰۱۰) افزایش مقدار مواد جامد محلول را به موازات سطوح شوری گزارش کردند. در محیط‌های شور، پلی‌ساکاریدهایی مانند نشاسته برای تولید

فتوستنز، تعرق، پتانسیل دفاعی اکسیداتیو و رنگدانه‌های فتوستنزی بهبود بخشید. ویتامین C جزء اصلی میوه‌های متعدد است که با اکسیژن منفرد و گروه شیمیایی آزاد اضافی پاسخ می‌دهد و پراکسیداسیون را مهار می‌کند (Sofy et al., 2020).

مواد جامد محلول: اثر متقابل شوری و نانوذره روی مواد جامد محلول در سطح ۱ درصد ($P \leq 0.01$) معنی‌دار شد (جدول ۳). شوری سبب افزایش مواد جامد محلول شد اما در تیمارهای حاوی نانوذره روی، مواد جامد محلول نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوذره روی) کاهش پیدا کرد. در تیمار تنش شوری ۲۰۰ میلی‌مولار، نانوذره ۲۰۰ میلی‌گرم در



شکل ۱۲- مقایسه میانگین مواد جامد محلول تحت اثر متقابل تنش شوری و نانوذره روی بر عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی داری است.



شکل ۱۳- مقایسه میانگین اثر تنش شوری (A) و نانوذره روی (B) بر اسیدهای آلی عروسک پشت پرده. عدم تشابه حروف بین تیمارها بیانگر معنی داری است.

میلی مولار، مقدار اسیدهای آلی را به میزان ۱۱/۵۲ درصد نسبت به تیمار شاهد افزایش داد (شکل ۱۳A). شوری از طریق کاهش پتانسیل آب و سمیت یونهای خاص از قبیل سدیم و کلر و همچنین کاهش یونها غذایی مورد نیاز گیاه مانند پتاسیم بر رشد آنها تأثیر می گذارد. این تأثیر در گیاهان شورپسند معمولاً به خاطر اثر اسمزی است، حال آن که این کاهش در گیاهان غیر شورپسند حاصل اثر سمیت یونی نیز است. تجمع اسیدهای آلی در سلول غالباً نتیجه انتقال یون پتاسیم بدون همراهی آنیونها به درون سیتوپلاسم سلول است. برای ایجاد تعادل در یون پتاسیم نیاز به سنتز اسیدهای آلی در سلول است،

مونوساکاریدهای محلول تجزیه می شوند که به سلول کمک می کند پتانسیل اسمزی را حفظ کند و از آسیب کم آبی جلوگیری کند. علاوه بر این، قندهای محلول به شاخه های قطبی جانبی پروتئین های غشایی متصل می شوند و به حفظ یکپارچگی غشاها و پایداری فراساختار سلولی کمک می کنند.

اسیدهای آلی: نتایج مقایسه میانگین نشان داد شوری تا سطح ۵۰ میلی مولار اثر معنی داری بر اسیدهای آلی نداشت اما سطوح بالاتر شوری سبب افزایش اسیدهای آلی نسبت به تیمار شاهد شد. بیشترین مقدار اسیدهای آلی در تیمارهای شوری ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی مولار مشاهده شد. تیمار شوری ۱۰۰

جدول ۵- نتایج همبستگی بین صفات عروسک پشت پرده (*Physalis alkekengi* L.)

سدیم برگ (۱۳)	۰/۹۷**	۰/۹۸**	۰/۹۷**	۰/۹۷**	۰/۸۴**	۰/۹۲**	۰/۸۸**	۰/۸۰**	۰/۶۸**	۰/۹۳**	۰/۹۵**	۰/۸۲**	۰/۹۱**
مواد جامد محلول (۱۲)	۱	۰/۹۵**	۰/۹۷**	۰/۸۵**	۰/۹۳**	۰/۸۶**	۰/۸۷**	۰/۸۷**	۰/۷۸**	۰/۹۳**	۰/۹۷**	۰/۸۸**	۰/۹۱**
سوپراکسید دیسموتاز (۱۱)	۱	۰/۹۵**	۰/۹۷**	۰/۸۴**	۰/۹۲**	۰/۸۷**	۰/۸۱**	۰/۸۱**	۰/۶۸**	۰/۹۱**	۰/۹۷**	۰/۸۷**	۰/۸۹**
کاتالاز (۱۰)	۱	۰/۷۶**	۰/۸۸**	۰/۹۲**	۰/۸۵**	۰/۷۶**	۰/۷۵**	۰/۶۲*	۰/۹۱**	۰/۷۹**	۰/۷۷**	۰/۸۹**	۰/۷۱**
آنتوسیانین (۹)	۱	۰/۹۲**	۰/۸۵**	۰/۶۹**	۰/۶۸**	۰/۹۱**	۰/۹۵**	۰/۸۸**	۰/۶۹**	۰/۷۷**	۰/۸۲**	۰/۸۷**	۰/۹۳**
پتاسیم برگ (۸)	۱	۰/۹۲**	۰/۸۵**	۰/۷۶**	۰/۶۸**	۰/۹۱**	۰/۹۵**	۰/۸۸**	۰/۶۹**	۰/۷۷**	۰/۸۲**	۰/۸۷**	۰/۹۳**
اسیدهای آلی (۷)	۱	۰/۹۲**	۰/۸۵**	۰/۷۶**	۰/۶۸**	۰/۹۱**	۰/۹۵**	۰/۸۸**	۰/۶۹**	۰/۷۷**	۰/۸۲**	۰/۸۷**	۰/۹۳**
ویتامین C (۶)	۱	۰/۹۱**	۰/۷۹**	۰/۸۶**	۰/۸۹**	۰/۷۷**	۰/۸۲**	۰/۸۷**	۰/۶۹**	۰/۷۷**	۰/۸۲**	۰/۸۷**	۰/۹۳**
فنل کل (۵)	۱	۰/۶۹**	۰/۷۷**	۰/۹۵**	۰/۸۸**	۰/۶۲*	۰/۹۱**	۰/۸۸**	۰/۶۹**	۰/۷۷**	۰/۸۲**	۰/۸۷**	۰/۹۳**
عملکرد میوه (۴)	۱	۰/۹۵**	۰/۸۲**	۰/۸۷**	۰/۹۳**	۰/۸۶**	۰/۹۱**	۰/۸۸**	۰/۶۹**	۰/۷۷**	۰/۸۲**	۰/۸۷**	۰/۹۳**
ارتفاع (۳)	۱	۰/۸۷**	۰/۹۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**
وزن خشک ریشه (۲)	۱	۰/۸۳**	۰/۹۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**
وزن خشک اندام هوایی (۱)	۱	۰/۸۳**	۰/۹۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**	۰/۸۳**
صفات	(۱)	(۲)	(۳)	(۴)	(۵)	(۶)	(۷)	(۸)	(۹)	(۱۰)	(۱۱)	(۱۲)	(۱۳)

اسیدهای آلی (۰/۸۸)، کاتالاز (۰/۹۷)، سوپراکسید دیسموتاز (۰/۹۸) و مواد جامد محلول (۰/۹۷) همبستگی مثبت و معنی داری داشت (جدول ۵).

نتیجه گیری

نتایج حاصل از این آزمایش به وضوح اثرات منفی شوری را بر وزن تر ریشه و گیاه، محتوای کلروفیل، ویتامین C و عملکرد میوه نشان داد. شوری آنزیم های کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز و مواد جامد محلول را افزایش داد. نانوذره روی صفات عروسک پشت پرده را بهبود بخشید که نشان می دهد محلول پاشی نانوروی قادر به افزایش عملکرد و بهره وری گیاهان در شرایط شور است. نتایج این تحقیق نشان داد که نانوذرات می توانند رشد گیاه را تحریک کرده و تنش شوری را در گیاهان کاهش دهند. به نظر می رسد استفاده صحیح از نانوذرات در کشاورزی، راهبردی پایدار برای کاهش تنش های شوری در آینده باشد. علاوه بر این، استفاده از نانوذرات در

از این رو چنانچه میزان جذب پتاسیم زیاد شود، برای حفظ تعادل، سنتز اسیدها در گیاه ضرورت دارد (Wang et al., 2015). بیشترین مقدار اسیدهای آلی با ۰/۹۵ درصد در تیمار شاهد مشاهده شد. با استفاده از غلظت های مختلف نانوذره روی، مقدار اسیدهای آلی کاهش یافت (شکل ۱۳B).

نتایج همبستگی بین صفات عروسک پشت پرده: براساس نتایج، عملکرد میوه با وزن خشک اندام هوایی (۰/۹۷)، وزن خشک ریشه (۰/۸۲)، ارتفاع (۰/۹۵)، فنل کل (۰/۶۹)، ویتامین C (۰/۷۹)، پتاسیم برگ (۰/۹۵) و آنتوسیانین (۰/۸۶) همبستگی مثبت و معنی دار و با صفات اسیدهای آلی (۰/۸۸)، کاتالاز (۰/۹۱)، سوپراکسید دیسموتاز (۰/۹۱)، مواد جامد محلول (۰/۹۳) و سدیم برگ (۰/۹۳) همبستگی منفی و معنی داری داشت. سدیم برگ نیز با صفات وزن خشک اندام هوایی (۰/۹۱)، وزن خشک ریشه (۰/۸۲)، ارتفاع (۰/۹۵)، فنل کل (۰/۶۸)، ویتامین C (۰/۸۰)، پتاسیم برگ (۰/۹۲) و آنتوسیانین (۰/۸۴) همبستگی منفی و معنی دار و با صفات

غلظت‌های بهینه ممکن است منجر به ارتقای سلامت گیاه شود و ممکن است نقش مهمی در کشاورزی پایدار برای محصولات غذایی و غیرخوراکی ایفا کند.

منابع

- جلیلی‌م‌رندی، رسول (۱۳۹۱). فیزیولوژی بعد از برداشت. انتشارات جهاد دانشگاهی ارومیه، چاپ سوم.
- خالوندی، معصومه، عامریان، محمدرضا، پردشتی، همت‌اله، برادران فیروزآبادی، مهدی، و غلامی، احمد (۱۳۹۶). اثر همزیستی قارچ *Piriformospora indica* بر کمیت اسانس و برخی صفات فیزیولوژیک گیاه دارویی نعنای فلفلی در تنش شوری. نشریه زیست‌شناسی گیاهی/ایران، ۹(۳۲)، ۱-۲۰.
- فینی‌دخت، سیدرسول، محمدرضا، و شیرزاد، حبیب (۱۳۹۱). تأثیر کاربرد کیتوزان و کلروکلسیم بر کاهش پوسیدگی پس از برداشت و تغییر ویژگی‌های کیفی گیلاس رقم سیاه مشهد. مجله علوم و صنایع کشاورزی، ویژه علوم باغبانی، ۲۶(۴)، ۳۸۴-۳۸۷.
- <https://doi.org/10.22067/jhorts4.v0i0.18224>
- Abdal Dayem, A., Hossain, M. K., Lee, S. B., Kim, K., Saha, S. K., Yang, G. M., & Cho, S. G. (2017). The role of reactive oxygen species (ROS) in the biological activities of metallic nanoparticles. *International Journal of Molecular Sciences*, 18(1), 120. <https://doi.org/10.3390/ijms18010120>
- Abdi, M. J., Ghanbari Jahromi, M., Mortazavi, S. N., Kalateh Jari, S., & Nazarideljou, M. J. (2023). Foliar-applied silicon and selenium nanoparticles modulated salinity stress through modifying yield, biochemical attribute, and fatty acid profile of *Physalis alkekengi* L. *Environmental Science and Pollution Research*, 30(45), 100513-100525. <https://doi.org/10.1007/s11356-023-29450-4>
- Abdi, M. J., Ghanbari Jahromi, M., Mortazavi, S. N., Kalateh Jari, S., & Nazarideljou, M. J. (2024). Physiological responses and nutritional implications of *Physalis alkekengi* L. under varied salinity stress and Si and Se nanoparticle treatments. *Journal of Ornamental Plants*, 1(14), 51-71.
- Abdoli, S., Ghassemi-Golezani, K., & Alizadeh-Salteh, S. (2020). Responses of ajowan (*Trachyspermum ammi* L.) to exogenous salicylic acid and iron oxide nanoparticles under salt stress. *Environmental Science and Pollution Research*, 27(29), 36939-36953. <https://doi.org/10.1007/s11356-020-09453-1>
- Afshari, M., Pazoki, A., & Sadeghipour, O. (2021). Foliar-applied silicon and its nanoparticles stimulate physio-chemical changes to improve growth, yield and active constituents of coriander (*Coriandrum Sativum* L.) essential oil under different irrigation regimes. *Silicon*, 13(11), 4177-4188. <https://doi.org/10.1007/s12633-021-01101-8>
- Ahmed, R., Yusoff Abd Samad, M., Uddin, M. K., Quddus, M. A., & Hossain, M. M. (2021). Recent trends in the foliar spraying of zinc nutrient and zinc oxide nanoparticles in tomato production. *Agronomy*, 11(10), 2074. <https://doi.org/10.3390/agronomy11102074>
- Alabdallah, N. M., & Alzahrani, H. S. (2020). The potential mitigation effect of ZnO nanoparticles on [*Abelmoschus esculentus* L. Moench] metabolism under salt stress conditions. *Saudi Journal of Biological Sciences*, 27(11), 3132-3137. <https://doi.org/10.1016/j.sjbs.2020.08.005>
- Alani, F., Iranbakhsh, A., Ebadi, M., et al. (2023). Simulated microgravity improved secondary metabolism in *Physalis alkekengi* via influencing gene expression and DNA methylation in a light quality-dependent manner. *Acta Physiologiae Plantarum*, 45, 129. <https://doi.org/10.1007/s11738-023-03596-7>
- Ali, S., Mehmood, A., & Khan, N. (2021). Uptake, translocation, and consequences of nanomaterials on plant growth and stress adaptation. *Journal of Nanomaterials*, 2021(1), 6677616. <https://doi.org/10.1155/2021/6677616>
- Aly, A. A., Mansour, M., Mohamed, H. I., & Abd-Elsalam, K. A. (2012). Examination of correlations between several biochemical components and powdery mildew resistance of flax cultivars. *The Plant Pathology Journal*, 28(2), 149-155. <https://doi.org/10.5423/PPJ.2012.28.2.149>
- Archangi, A., & Khodambashi, M. (2014). Effects of salinity stress on morphological characteristics, essential oil content and ion accumulation in basil (*Ocimum basilicum*) plant under hydroponic conditions. *Journal of Soil and Plant Interactions Isfahan University of Technology*, 17(1), 125-138.
- Arnon, D. I. (1949). Copper enzymes in isolated chloroplasts. Polyphenoloxidase in *Beta vulgaris*. *Plant physiology*, 24(1), 1. <https://doi.org/10.1104/pp.24.1.1>
- Athar, H. U. R., Zafar, Z. U., & Ashraf, M. (2015). Glycinebetaine improved photosynthesis in canola under salt stress: Evaluation of chlorophyll fluorescence parameters as potential indicators. *Journal of Agronomy and Crop Science*, 201(6), 428-442. <https://doi.org/10.1111/jac.12120>
- Bahmani, M., Rafieian-Kopaei, M., Naghdi, N., Nejad, A. S. M., & Afsordeh, O. (2016). *Physalis alkekengi*: A review

- of its therapeutic effects. *Journal of Chemical and Pharmaceutical Sciences*, 9(3), 1472-1485.
- Bybordi, A. (2015). Influence of exogenous application of silicon and potassium on physiological responses, yield, and yield components of salt-stressed wheat. *Communications in Soil Science and Plant Analysis*, 46(1), 109-122. <https://doi.org/10.1080/00103624.2014.956936>
- Cirillo, V., D'Amelia, V., Esposito, M., Amitrano, C., Carillo, P., Carputo, D., & Maggio, A. (2021). Anthocyanins are key regulators of drought stress tolerance in tobacco. *Biology (Basel)*, 10(2), 139. <https://doi.org/10.3390/biology10020139>
- Das, K., & Roychoudhury, A. (2014). Reactive oxygen species (ROS) and response of antioxidants as ROS-scavengers during environmental stress in plants. *Frontiers in Environmental Science*, 2, 53. <https://doi.org/10.3389/fenvs.2014.00053>
- Gaafar, R., Diab, R., Halawa, M., Elshanshory, A., El-Shaer, A., & Hamouda, M. (2020). Role of zinc oxide nanoparticles in ameliorating salt tolerance in soybean. *Egyptian Journal of Botany*, 60(3), 733-747.
- Garriga, M., Retamales, J. B., Romero-Bravo, S., Caligari, P. D., & Lobos, G. A. (2014). Chlorophyll, anthocyanin, and gas exchange changes assessed by spectroradiometry in *Fragaria chiloensis* under salt stress. *Journal of Integrative Plant Biology*, 56(5), 505-515. <https://doi.org/10.1111/jipb.12193>
- Giannopolitis, C. N., & Ries, S. K. (1977). Superoxide dismutases: II. Purification and quantitative relationship with water-soluble protein in seedlings. *Plant Physiology*, 59(2), 315-318. <https://doi.org/10.1104/pp.59.2.315>
- Guo, Y., Li, S., Li, J., Ren, Z., Chen, F., & Wang, X. (2017). Anti-hyperglycemic activity of polysaccharides from calyx of *Physalis alkekengi* var. *franchetii* Makino on alloxan-induced mice. *International Journal of Biological Macromolecules*, 99, 249-257. <https://doi.org/10.1016/j.ijbiomac.2017.02.086>
- Hafeez, B. M. K. Y., Khanif, Y. M., & Saleem, M. (2013). Role of zinc in plant nutrition-a review. *American Journal of Experimental Agriculture*, 3(2), 374. <https://doi.org/10.9734/AJEA/2013/2746>
- Hajilhashemi, S., & Ehsanpour, A. A. (2013). Influence of exogenously applied paclobutrazol on some physiological traits and growth of *Stevia rebaudiana* under in vitro drought stress. *Biologia*, 68(3), 414-420. <https://doi.org/10.2478/s11756-013-0165-7>
- Hassanpour, H. (2024). Optimized medium composition in *Physalis alkekengi* callus culture altered nitric oxide level for inducing antioxidant enzyme activities and secondary metabolites. *Scientific Reports*, 14, 16425. <https://doi.org/10.1038/s41598-024-67191-7>
- Hussein, M. M., & Abou-Baker, N. H. (2018). The contribution of nano-zinc to alleviate salinity stress on cotton plants. *Royal Society Open Science*, 5(8), 171809. <https://doi.org/10.1098/rsos.171809>
- Isayenkov, S. V., & Maathuis, F. J. (2019). Plant salinity stress: Many unanswered questions remain. *Frontiers in Plant Science*, 10, 80. <https://doi.org/10.3389/fpls.2019.00080>
- Karlidag, H., Yildirim, E., & Dursun, A. (2011). Salt tolerance of *Physalis* during germination and seedling growth. *Pakistan Journal of Botany*, 43, 2673-2676.
- Klein, B. P., & Perry, A. K. (1982). Ascorbic acid and vitamin a activity in selected vegetables from different geographical areas of the United States. *Journal of Food Science*, 47, 941-945. <https://doi.org/10.1111/j.1365-2621.1982.tb12750.x>
- Macadam, J. W., Nelson, C. J., & Sharp, R. E. (1992). Peroxidase activity in the leaf elongation zone of tall fescue: I. Spatial distribution of ionically bound peroxidase activity in genotypes differing in length of the elongation zone. *Plant Physiology*, 99(3), 872-8. <https://doi.org/10.1104/pp.99.3.872>
- Morales-Covarrubias, M. S., Garcia-Aguilar, N., del Carmen Bolan-Mejia, M., & Puello-Cruz, A. C. (2016). Evaluation of medicinal plants and colloidal silver efficiency against *Vibrio parahaemolyticus* infection in *Litopenaeus vannamei* cultured at low salinity. *Diseases of Aquatic Organisms*, 122(1), 57-65. <https://doi.org/10.3354/dao03060>
- Mousavi, S. R., Galavi, M., & Rezaei, M. (2013). Zinc (Zn) importance for crop production—a review. *International Journal of Agronomy and Plant Production*, 4(1), 64-68.
- Nadernejad, N., Ahmadimoghadam, A., Hosseinifard, S. J., & Poorseyedi, S. (2013). Evaluation of PAL activity, phenolic and flavonoid contents in three pistachio (*Pistacia vera* L.) cultivars grafted onto three different rootstocks. *Journal of Stress Physiology and Biochemistry*, 9, 84-97.
- Najafi, F., & Khavari-Nejad, R. A. (2010). The effects of salt stress on certain physiological parameters in summer savory (*Satureja hortensis* L.) plants. *Journal of Stress Physiology and Biochemistry*, 6(1), 13-21.
- Noohpisheh, Z., Amiri, H., Mohammadi, A., & Farhadi, S. (2021). Effect of the foliar application of zinc oxide nanoparticles on some biochemical and physiological parameters of *Trigonella foenum-graecum* under salinity stress. *Plant Biosystems-An International Journal Dealing with all Aspects of Plant Biology*, 155(2), 267-280. <https://doi.org/10.1080/11263504.2020.1739160>
- Ouchikh, O., Chahed, T., Ksouri, R., Ben Taarit, M., Faleh, H., Abdelly, C., Kchouk, M. E., & Marzouk, B. (2011). The effects of extraction method on the measured tocopherol level and antioxidant activity of *L. nobilis* vegetative organs. *Journal of Food Composition and Analysis*, 24, 103-110. <https://doi.org/10.1016/j.jfca.2010.04.006>
- Ouzounidou, G., Giannakoula, A., Ilias, I., & Zamanidis, P. (2016). Alleviation of drought and salinity stresses on

- growth, physiology, biochemistry and quality of two *Cucumis sativus* L. cultivars by Si application. *Brazilian Journal of Botany*, 39(2), 531-539. <https://doi.org/10.1007/s40415-016-0274-y>
- Parchianloo, S., Khieri, A., Arghavani, M., & Amiri, M. S. (2018). The effects of Nnitroxin and biosulfur biofertilizers on morphological and phytochemical traits of winter cherry (*Physalis alkekengi*). *Journal of Agricultural Science and Sustainable Production*, 27(4), 39-48.
- Prasad, T. N. V. K. V., Sudhakar, P., Sreenivasulu, Y., Latha, P., Munaswamy, V., Reddy, K. R., & Pradeep, T. (2012). Effect of nanoscale zinc oxide particles on the germination, growth and yield of peanut. *Journal of Plant Nutrition*, 35(6), 905-927. <https://doi.org/10.1080/01904167.2012.663443>
- Rico, C. M., Peralta-Videa, J. R., & Gardea-Torresdey, J. L. (2015). *Nanotechnology and Plant Sciences*. Springer, Cham. https://doi.org/10.1007/978-3-319-14502-0_1
- Said-Al Ahl, H. A., Abou-Ellail, M., & Omer, E. A. (2016). Harvest date and genotype influences growth characters and essential oil production and composition of *Petroselinum crispum* plants. *Journal of chemical pharmlogy Research*, 8(5), 992-1003.
- Samuels, J. (2015). Biodiversity of food species of the solanaceae family: A preliminary taxonomic inventory of subfamily solanoideae. *Resources*, 4, 277-322. <https://doi.org/10.3390/resources4020277>
- Shah, P., & Singh Bora, K. (2019). Phytochemical and therapeutic potential of *Physalis* species: A review. *IOSR-JPBS*, 14(4), 34-51. <https://doi.org/10.29252/jmp.4.72.S12.1>
- Singh, A., Singh, N. A., Afzal, S., Singh, T., & Hussain, I. (2018a). Zinc oxide nanoparticles: A review of their biological synthesis, antimicrobial activity, uptake, translocation and biotransformation in plants. *Journal of Materials Science*, 53(1), 185-201. <https://doi.org/10.1007/s10853-017-1544-1>
- Singh, D., Geat, N., Rajawat, M. V. S., Prasanna, R., Kar, A., Singh, A. M., & Saxena, A. K. (2018b). Prospecting endophytes from different Fe or Zn accumulating wheat genotypes for their influence as inoculants on plant growth, yield, and micronutrient content. *Annals of Microbiology*, 68(12), 815-833. <https://doi.org/10.1007/s13213-018-1388-1>
- Sofy, M. R., Seleiman, M. F., Alhammad, B. A., Alharbi, B. M., & Mohamed, H. I. (2020). Minimizing adverse effects of pb on maize plants by combined treatment with jasmonic, salicylic acids and proline. *Agronomy*, 10(5), 699. <https://doi.org/10.3390/agronomy10050699>
- Sturikova, H., Krystofova, O., Huska, D., & Adam, V. (2018). Zinc, zinc nanoparticles and plants. *Journal of Hazardous Materials*, 349, 101-110. <https://doi.org/10.1016/j.jhazmat.2018.01.040>
- Tavakkoli, E., Rengasamy, P., & McDonald, G. K. (2010). High concentrations of Na⁺ and Cl⁻ ions in soil solution have simultaneous detrimental effects on growth of faba bean under salinity stress. *Journal of Experimental Botany*, 61(15), 4449-4459. <https://doi.org/10.1093/jxb/erq251>
- Torabian, S., Zahedi, M., & Khoshgoftarmanesh, A. H. (2016). Effect of foliar spray of zinc oxide on some antioxidant enzymes activity of sunflower under salt stress. *Journal of Agricultural Science and Technology*, 18, 1013-1025.
- Wang, R., Cheng, T., & Hu, L. (2015). Effect of wide-narrow row arrangement and plant density on yield and radiation use efficiency of mechanized direct-seeded canola in Central China. *Field Crops Research*, 172, 42-52. <https://doi.org/10.1016/j.fcr.2014.12.005>
- Yu, X., Liang, C., Chen, J., Qi, X., Liu, Y., & Li, W. (2015). The effects of salinity stress on morphological characteristics, mineral nutrient accumulation and essential oil yield and composition in *Mentha canadensis* L. *Scientia Horticulturae*, 197, 579-583. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2015.10.023>
- Zulfiqar, F., & Ashraf, M. (2021). Nanoparticles potentially mediate salt stress tolerance in plants. *Plant Physiology and Biochemistry*, 160, 257-268. <https://doi.org/10.1016/j.plaphy.2021.01.028>

Alleviating salinity stress in Chinese lantern (*Physalis alkekengi* L.) by improving the plants growth characteristics and yield using zinc nanoparticle

Fatemeh Mollazadeh, Marzieh Ghanbari Jahromi*, Maryam Marashi

Department of Horticultural Science and Agronomy, Science and Research branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

(Received: 2024/06/28, Accepted: 2024/12/24)

Abstract

Salinity is one of the major factors limiting agricultural production worldwide. Under salinity conditions, nutrient imbalances affect plant growth by disrupting nutrient uptake, transport, and distribution, leading to deficiencies or imbalances in nutrients. This experiment was conducted as a factorial design within a completely randomized structure (CRD) with three replications in 2021 to evaluate the effect of zinc nanoparticles on *Physalis alkekengi* L. under salinity stress. Four levels of salinity (control, 50, 100, and 200 mM) and four levels of zinc nanoparticles (control, 50, 100, and 200 mg/L) as foliar applications were tested. The results indicated that, compared to the control, the highest salinity level (200 mM) caused significant reductions in several characteristics: shoot fresh weight (30.44%), root fresh weight (23.57%), fruit weight (24.18%), fruit yield (67.26%), potassium content (30.52%), total phenol (4.14%), and vitamin C (11.36%). However, under 200 mM salinity, an increase was observed in soluble solids (8.4%), catalase activity (0.510 U/mg protein), superoxide dismutase (5.11 U/mg protein), and sodium content in leaves (7.72 mg). Zinc nanoparticles helped mitigate the adverse effects of salt stress, enhancing plant traits. The control treatment produced the highest fruit yield at 122.71 mg per plant. Based on the findings, zinc nanoparticle concentrations up to 100 mg/L improved the performance of *Physalis alkekengi* L., whereas higher concentrations did not have any additional effect on the measured traits.

Keywords: Antioxidant enzymes, Micronutrient, Total soluble solids, Toxic elements

Corresponding author, Email: ghanbari@iau.ac.ir