

تأثیر نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر خصوصیات رشدی، فیزیولوژیک و آنتی اکسیدانی اسفناج (*Spinacia oleracea* L.) رقم دَش

محمد قاسمی، منصوره شمیلی* و عبدالمجید میرزا علیان دستجردی

گروه علوم باغبانی، دانشگاه هرمزگان، بندرعباس، ایران

(تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۰۵/۰۹، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۴۰۳/۱۰/۰۴)

چکیده

گیاهان به عنوان بهترین منبع سلنیوم برای انسانها و حیوانات، این عنصر را از خاک جذب می کنند. نانوذرات سلنیوم، به عنوان نانوذرات پایدار، جهت استفاده به عنوان کود گیاهی معرفی شده اند. با توجه به نقش مفید سلنیوم در گیاهان، نیاز ضروری آن در بدن انسان و حیوانات و اثرات سمی آن در غلظت های بالا، در تحقیق حاضر بررسی اثرات سلنیوم (به شکل بالک و نانو) بر خصیصه های، رشدی، فیزیولوژیک و آنتی اکسیدانی اسفناج در شرایط گلخانه مورد توجه قرار گرفت. آزمایش در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار اجرا شد. فاکتورها شامل محلول پاشی با نانوسلنیوم (۵، ۱۰ و ۲۰ پی پی ام)، سلنات سدیم (۵، ۱۰ و ۲۰ میلی گرم در لیتر) و آب مقطر (گیاهان کنترل) بود. بر اساس یافته ها، سطوح بالای هر دو تیمار (تا ۲۰ پی پی ام نانو سلنیوم و ۲۰ میلی گرم در لیتر سلنات سدیم) موجب افزایش طول اندام هوایی و ریشه، تعداد برگ، ماده خشک برگ و ریشه، محتوی پروتئین، فعالیت آنتی اکسیدانی و فعالیت پراکسیداز شد. نشت یونی در پاسخ به تیمار نانوسلنیوم، کاهش یافت. در مقابل، بیشترین نشت یونی در سطح ۱۰ میلی گرم در لیتر سدیم سلنات ثبت شد. تنها در کمترین سطح هر دو تیمار، محتوای مالون دی آلدئید و فعالیت آنزیم کاتالاز افزایش نشان داد. سدیم سلنات (۲۰ میلی گرم در لیتر) و نانوسلنیوم (۵ پی پی ام) بهبود محتوای فلاونوئید را باعث شدند. فنل نیز تحت سطوح مختلف نانوسلنیوم و تنها در سطح ۱۰ میلی گرم در لیتر سدیم سلنات، افزایش یافت. اما در سطوح دیگر سدیم سلنات، کاهش این صفت رخ داد.

واژه های کلیدی: پراکسیداز، فعالیت آنتی اکسیدانی، کاتالاز، مالون دی آلدئید، نشت یونی

مقدمه

غلظت سلنیوم (۰/۰۱ تا ۲ میلی گرم در هر کیلوگرم) در خاکها ناکافی اعلام شده و در نتیجه بنا به برآوردها، ۱۵٪ تا ۲۰٪ کودکان و بزرگسالان جهان، دچار کمبود سلنیوم هستند (Thavarajah et al., 2017). گیاهان به عنوان بهترین منبع سلنیوم برای انسانها و حیوانات، این عنصر را از خاک جذب و وارد زنجیره غذایی می کنند (Malagoli et al., 2015). نانوتکنولوژی یک زمینه امیدبخش از مهندسی زیستی است که

سلنیوم یکی از عناصر غذایی ضروری و کم مصرف برای رشد و نمو انسانها و حیوانات است (Hartikainen, 2005). سلنوپروتئینها، در سیستم های دفاعی آنتی اکسیدانی و تنظیم اکسایش پستانداران شرکت می کنند (Ingold et al., 2018). و کمبود آن منجر به اختلال عملکرد سیستم ایمنی و زوال شناختی می شود (Guillin et al., 2019; Xie et al., 2021).

*نویسنده مسؤول، نشانی پست الکترونیکی: shamili@ut.ac.ir

از ویژگی‌های منحصر به فرد نانوذرات (با قطر کمتر از ۱۰۰ نانومتر) بهره می‌برد (Duhan et al., 2017). نانوذرات سلنیوم، به عنوان نانوذرات پایدار، جهت استفاده به عنوان کود در کشاورزی معرفی شده‌اند (Babajani et al., 2019). فرم آلی سلنیوم در گیاهان، سلنات و سلنیت است (Li et al., 2020). در مقایسه با سلنات و سلنیت، فرم نانوسلنیوم سمیت کمتر و زیست فعالی بالاتری دارد (Djanaguiraman et al., 2018). محلول‌پاشی برگ‌ی گیاهان با نانوسلنیوم، با بهبود مکانیسم‌های دفاعی آنتی‌اکسیدانی، شاخص‌های فتوسنتزی و متابولیت‌های ثانویه همراه بوده است (Djanaguiraman et al., 2018; Zsiros et al., 2019).

اسفناج (Spinach) با نام علمی (*Spinacia olerace* L.) و متعلق به خانواده *Amaranthaceae*، گیاهی یکساله و روز بلند، جز سبزی‌های برگ‌ی مهم فصل سرد است (Mashayekhi and Shomali, 2018). اسفناج تازه حاوی مواد قندی، لسیتین (Lecithin)، سکریتین (Secretin)، کلروفیل، کاروتن، ساپونین (Saponins)، ترکیبات فنلی، کافئیک اسید (Caffeic acid)، ارتوکوماریک اسید (o-Coumaric acid)، پاراکوماریک اسید، میریستین (Myristicin) و اگزالات (Oxalates) است (Aisha et al., 2013). از آنجا که سلنیوم از جمله عناصر مفید در گیاهان (از جمله اسفناج) است و با توجه به اثرات سمی این عنصر در غلظت‌های بالای استفاده، در تحقیق حاضر بررسی اثرات سلنیوم (به دو شکل بالک و نانو) بر گیاه اسفناج مورد توجه قرار گرفت. هدف از این تحقیق، مقایسه محلول‌پاشی با نانو سلنیوم (۵، ۱۰ و ۲۰ پی‌پی‌ام) و سلنات سدیم (۵، ۱۰ و ۲۰ میلی‌گرم در لیتر) بر ویژگی‌های رشدی (ماده خشک برگ و ریشه، طول اندام هوایی و ریشه و تعداد برگ) و فیزیولوژیک (میزان نشت یونی، محتوای پرولین و مالون دی‌آلدئید) و آنتی‌اکسیدانی (محتوای فنل، فلاونوئید، فعالیت آنتی‌اکسیدانی و فعالیت آنزیم‌های کاتالاز و پراکسیداز) در گیاه اسفناج است.

مواد و روش‌ها

آماده‌سازی مواد گیاهی و تیمارها: تحقیق حاضر در سال ۱۴۰۱ در دانشکده کشاورزی دانشگاه هرمزگان به اجرا درآمد. آزمایش در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار اجرا شد. فاکتورها شامل محلول‌پاشی با نانو سلنیوم (۵، ۱۰ و ۲۰ پی‌پی‌ام)، سلنات سدیم (۵، ۱۰ و ۲۰ میلی‌گرم در لیتر) و آب‌مقطر (گیاهان کنترل) بود. بذر اسفناج رقم دَش (Dash) (تولید شرکت تاکی ژاپن) از شرکت آرکاکشت راسپینا تهیه گردید. سلنات سدیم (Na_2SeO_3) از شرکت مرک (Merk) و نانوذره سلنیوم از شرکت NanoSany (مشهد)، تهیه شد. محدوده سایز نانوذره سلنیوم ۱۰-۴۵ نانومتر، چگالی ظاهری ۳/۸۹ گرم بر سانتی‌متر مکعب، شکل تقریباً کروی، پتانسیل Zeta، میانگین Z (d.nm) و PDI نانو ذره نیز به ترتیب ۳۲/۸، ۴۱/۳۵ و ۰/۵۶۵ mV بود.

کشت گیاهان در شرایط گلخانه: بستر مورد استفاده برای

کاشت بذور، ترکیب خاک باغچه، خاک برگ و ماسه (۱:۱:۱) بود. گیاهان در دمای متوسط روزانه $27 \pm 2^\circ\text{C}$ و دمای متوسط شبانه $24 \pm 2^\circ\text{C}$ درجه سانتی‌گراد و رطوبت نسبی ۸۰ درصد کشت شدند. بذور در کرت‌هایی به ابعاد 0.8×1 متر مربع (فاصله کرت‌ها ۰/۵ متر) کشت شدند. پس از کاشت، آبیاری روزانه به روش قطره‌ای انجام گرفت. پس از سبز شدن بذرها و تا مرحله چهار برگی، آبیاری هر سه روز یکبار انجام شد. پس از آن هر دو روز یکبار آبیاری صورت گرفت. سه هفته بعد عملیات تنک انجام شد. گیاهچه‌های اسفناج در مرحله رشد رویشی مورد تیمار قرار گرفتند. مرحله اول اعمال تیمارها، هشت هفته پس از سبز شدن بذور و مرحله دوم، ده روز پس از مرحله اول بود. ده روز پس از محلول‌پاشی دوم، صفات زیر اندازه‌گیری شد.

ماده خشک برگ و ریشه: نمونه‌های برگ و ریشه

جمع‌آوری و توزین (ترازوی دیجیتالی ۰/۰۰۱ گرم) شدند. پس از خشک کردن نمونه‌ها در آون (۷۰ درجه سانتی‌گراد، ۷۲ ساعت) و توزین مجدد، میزان ماده خشک برگ و ریشه محاسبه شد.

طول اندام هوایی و ریشه: طول اندام هوایی و ریشه در

انتهای آزمایش، با استفاده از خط‌کش اندازه‌گیری و ثبت شد.
تعداد برگ: تعداد برگ هر بوته در انتهای آزمایش، شمارش شد.

پرولین برگ: بررسی مقدار اسیدآمینه پرولین با روش Bates و همکاران (۱۹۷۳) انجام شد. برای این منظور ۰/۵ گرم برگ در ۱۰ میلی‌لیتر محلول ۳ درصد سولفوسالسیلیک اسید در هاون ساییده، از کاغذ صافی گذرانیده شد. به ۲ میلی‌لیتر از عصاره، ۲ میلی‌لیتر معرف نین‌هیدرین (۱/۲۵ گرم نین‌هیدرین در ۳۰ میلی‌لیتر اسید استیک گلاسیال) و ۲ میلی‌لیتر اسید استیک گلاسیال اضافه و انکوبه (یک ساعت، بن‌ماری، ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد) شدند. پس از نگهداری در حمام یخ (۳۰ دقیقه)، ۴ میلی‌لیتر تولوئن افزوده و ورتکس (۳۰ ثانیه) شدند. پس از انکوبه کردن لوله‌های حاوی عصاره در شرایط آزمایشگاه، دو لایه مجزا تشکیل شد که در نهایت جذب نوری روشناور در طول‌موج ۵۲۰ نانومتر توسط اسپکتروفتومتر (CECIL- CE2501) خوانده شد. منحنی استاندارد پرولین با استفاده از استاندارد پرولین (صفر، ۱۲/۵، ۲۵، ۵۰، ۷۵، ۱۰۰، ۱۲۵، ۱۵۰، ۲۰۰، ۲۵۰ و ۵۰۰ میلی‌گرم در لیتر) رسم و رابطه رگرسیونی $y = 0.0033x + 0.2558$ (با ضریب تبیین برابر ۰/۹۸) به‌دست آمد. مقدار پرولین بر حسب میکرومول در گرم وزن تازه گزارش گردید.

نشت یونی برگ: اندازه‌گیری میزان نشت یونی برگ براساس روش (Sairam and Srivastava, 2002) انجام شد. بدین‌منظور ۰/۵ گرم برگ از یک سوم میانی هر گیاه در ۲۵ میلی‌لیتر آب دوبار تقطیر درون لوله آزمایش قرار داده و در حمام آب‌گرم (۴۰ درجه سانتی‌گراد، ۳۰ دقیقه) قرار گرفتند. بعد از اینکه به دمای محیط رسید، میزان هدایت الکتریکی اولیه (EC_1) به وسیله EC متر (Tetracon 325 WTW) ثبت شد. پس از آن نمونه‌ها مجدداً در حمام آب گرم (۱۰۰ درجه سانتی‌گراد، ۱۵ دقیقه) قرار داده و پس از رسیدن به دمای محیط، هدایت الکتریکی (EC_2) ثبت و درصد نشت یونی (EL) از رابطه زیر محاسبه گردید.

$$EL = (EC_1/EC_2) \times 100$$

مالون دی‌آلدئید برگ: بدین منظور، نیم گرم از برگ‌های یک سوم میانی با ۵ میلی‌لیتر تری‌کلرو استیک اسید یک درصد در هاون چینی سائیده و عصاره‌ها سانتریفیوژ (۱۰۰۰۰ دور در دقیقه، ۴ درجه سانتی‌گراد، ۵ دقیقه) شدند. پس از آن ۲۵۰ میکرولیتر از هر نمونه با ۱ میلی‌لیتر از محلول واکنش (حاوی تری‌کلرو استیک اسید ۲۰ درصد و تیوباریتوریک اسید ۵ درصد) مخلوط و در حمام آب گرم (۳۰ دقیقه، ۹۵ درجه سانتی‌گراد) انکوبه شدند. پس از انتقال نمونه‌ها به محیط سرد و سانتریفیوژ مجدد (۱۰۰۰۰ دور در دقیقه، ۴ درجه سانتی‌گراد، ۱۰ دقیقه) جذب عصاره در طول‌موج‌های ۴۵۰، ۵۳۲ و ۶۰۰ نانومتر به وسیله اسپکتروفتومتر خوانده و بر حسب میلی‌مول در گرم وزن تازه گزارش شد (Alexieva et al., 2001).

فلاونوئید برگ: سنجش محتوای فلاونوئید با استفاده از روش رنگ‌سنجی کلرید آلومینیوم (Braca et al., 2002) انجام شد. برای این منظور مقدار نیم گرم بافت برگ‌گی به همراه ۳ میلی‌لیتر متانول ۸۵ درصد در هاون چینی همگن و سپس سانتریفیوژ (۶۰۰۰ دور در دقیقه، ۱۵ دقیقه) گردید. پس از آن به هر لوله آزمایش حاوی عصاره، ۱/۵ میلی‌لیتر متانول، ۱۰۰ میکرولیتر کلرید آلومینیوم ۱۰ درصد، ۱۰۰ میکرولیتر استات پتاسیم یک مولار و ۲/۸ میلی‌لیتر آب دوبار تقطیر افزوده و به مدت ۳۰ دقیقه در تاریکی در دمای آزمایشگاه انکوبه شدند. در نهایت جذب عصاره توسط دستگاه میکروپلیت ریدر (Epoch2, Biotek Ltd, U.S.A) در طول‌موج ۴۱۵ نانومتر خوانده شد. منحنی استاندارد فلاونوئید با استفاده از استاندارد کوئرستین (صفر، ۵، ۱۰، ۱۵، ۲۵، ۵۰، ۱۰۰، ۱۵۰ و ۲۰۰ میلی‌گرم در لیتر) رسم و رابطه رگرسیونی $y = 0.089X + 0.0354$ (با ضریب تبیین برابر ۰/۹۹) به‌دست آمد. مقدار فلاونوئید بر حسب میلی‌گرم کوئرستین در ۱۰۰ گرم وزن خشک گزارش شد.

فنل برگ: برای سنجش میزان فنل از معرف فولین-سیوکالتیو و از روش (Waterhouse, 2002) استفاده شد. بدین منظور نیم گرم برگ با ۳ میلی‌لیتر متانول ۸۵ درصد در هاون چینی سائیده و پس از سانتریفیوژ (۶۰۰۰ دور در دقیقه، ۱۵

دقیقه)، ۱۵۰ میکرولیتر از عصاره با ۷۵۰ میکرولیتر معرف فولین ۱۰ درصد مخلوط و پس از پنج دقیقه استراحت، ۶۰۰ میکرولیتر کربنات سدیم هفت درصد افزوده و به مدت ۹۰ دقیقه در حالت تاریکی روی شیکر قرار گرفتند. در نهایت میزان جذب در طول موج ۷۶۰ نانومتر و با استفاده از میکروپلیت ریدر خوانده شد. منحنی استاندارد فنل با استفاده از استاندارد گالیک اسید (صفر، ۵، ۱۰، ۱۵، ۲۵، ۵۰، ۱۰۰، ۱۵۰ و ۲۰۰ میلی گرم در لیتر) رسم و رابطه رگرسیونی $y = 0/0006x + 0/025$ (با ضریب تبیین برابر ۰/۹۷) به دست آمد. مقدار فنل بر حسب میلی گرم گالیک اسید در ۱۰۰ گرم وزن خشک گزارش شد.

فعالیت آنتی اکسیدانی برگ: برای سنجش میزان فعالیت آنتی اکسیدانی از روش (Brand-Williams *et al.*, 1995) استفاده شد. بدین منظور پس از تهیه عصاره متانولی از نیم گرم برگ، مقدار ۵۰۰ میکرولیتر از عصاره متانولی با ۵۰۰ میکرولیتر آب دوبار تقطیر ترکیب و سانتیفریوژ (۱۰۰۰۰ دور در دقیقه، ۴ درجه سانتی گراد، پنج دقیقه) گردید. سپس ۷۵ میکرولیتر از روشناور با ۲۹۲۵ میکرولیتر، ۲ و ۲ - دی فنیل - ۱ - پیکریل - هیدرازیل (DDPH) مخلوط و ورتکس شد. پس از ۳۰ دقیقه استراحت در دمای آزمایشگاه و محیط تاریک، جذب نوری عصاره در طول موج ۵۱۷ نانومتر توسط میکروپلیت ریدر خوانده شد. مقدار فعالیت آنتی اکسیدانی (بر حسب درصد) از رابطه زیر محاسبه و سپس بر اساس وزن نمونه با واحد میلی گرم IC_{50} گزارش شد.

درصد فعالیت آنتی اکسیدانی $= 100 \times (A_{DPPH} - A_{Sample} / A_{DPPH})$ که در آن A_{DPPH} و A_{Sample} به ترتیب جذب عصاره و جذب نمونه کنترل بود.

سنجش آنزیم های آنتی اکسیدان برگ (کاتالاز و پراکسیداز): بدین منظور نیم گرم برگ تازه در ازت مایع در حضور ۱ میلی لیتر بافر استخراج (حاوی ۱۰۰ میلی لیتر بافر فسفات ۵۰ میلی مولار، ۰/۳۷۲ گرم EDTA و یک گرم PVP) هموژن شد. پس از سانتریفیوژ (۱۲۰۰۰ دور در دقیقه، ۱۵ دقیقه)، از روشناور جهت سنجش فعالیت کاتالاز و پراکسیداز

استفاده شد (Dhindsa *et al.*, 1981). جهت سنجش فعالیت کاتالاز، ۵۰ میکرولیتر از عصاره آنزیمی با ۱ میلی لیتر محلول واکنش کاتالاز (حاوی بافر فسفات پتاسیم ۵۰ میلی مولار با pH برابر ۷ و پراکسید هیدروژن ۱۵ میلی مولار) مخلوط و جذب آن در طول موج ۲۴۰ نانومتر ثبت و بر حسب میکرومول در دقیقه در گرم وزن تازه گزارش شد (Dhindsa *et al.*, 1981). جهت سنجش فعالیت پراکسیداز، ۳۳ میکرولیتر عصاره آنزیمی با ۱ میلی لیتر محلول واکنش پراکسیداز (حاوی ۱۳ میلی مول گوایکول، ۵ میلی مول پراکسید هیدروژن و ۵۰ میلی مول بافر فسفات پتاسیم با pH برابر ۷) مخلوط و جذب آن در طول موج ۴۷۰ نانومتر توسط اسپکتروفتومتر خوانده و بر حسب میکرومول در دقیقه در گرم وزن تازه گزارش گردید (Chance and Maehly, 1995).

نرمال بودن داده ها با روش Shapiro-Wilk صورت گرفت. آزمون توکی برای مقایسه میانگین ($P < 0.01, 0.05$) و آنالیز آماری داده ها با نرم افزار SAS Ver.9.4 انجام شد. همچنین تصاویر با کمک برنامه EXCEL 2016 ترسیم شدند.

نتایج

براساس نتایج تجزیه واریانس اثر تیمار (نانوسلنیوم و سلنات سدیم) بر ماده خشک برگ ($P < 0.05$)، طول اندام هوایی، طول ریشه و تعداد برگ ($P < 0.01$) معنی دار گردید. لازم به ذکر است که اثر تیمار بر ماده خشک ریشه معنی دار نگردید (جدول ۱). همچنین تأثیر تیمارها بر محتوای پرولین ($P < 0.01$) و مالون دی آلدئید ($P < 0.05$) معنی دار بود اما بر میزان نشت یونی تأثیر معنی داری نداشت (جدول ۲). اثر تیمارها بر فعالیت کاتالاز و پراکسیداز ($P < 0.01$) معنی دار بود اما بر محتوای فلاونوئید، فنل و فعالیت آنتی اکسیدانی معنی دار نبود (جدول ۳).

طول اندام هوایی: براساس نتایج تجزیه واریانس اثر تیمار بر طول اندام هوایی ($P < 0.01$) معنی دار بود (جدول ۱). همان طور که در شکل ۱ مشاهده می شود، با افزایش سطوح نانوسلنیوم تا ۲۰ پی پی ام، طول اندام هوایی ۱۱/۱۷ درصد

جدول ۱- تأثیر تیمارهای اعمال شده بر مشخصه‌های رشدی در اسفناج رقم دش

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات			
		ماده خشک برگ (درصد)	ماده خشک ریشه (درصد)	طول اندام هوایی (سانتی متر)	طول ریشه (سانتی متر)
تیمار	۶	۵۰/۱*	۱/۶ ^{ns}	۲/۰**	۱۷/۱**
خطا	۱۴	۱۳/۰	۰/۲	۰/۲	۰/۳
ضریب تغییرات		۲۲/۹۲	۱۰/۷۳	۳/۳۱	۱۱/۵۲

**، * و ^{ns}: به ترتیب معنی‌داری در سطح احتمال ۱، ۵ درصد و عدم معنی‌داری

جدول ۲- تأثیر تیمارهای اعمال شده بر مشخصه‌های فیزیولوژیک گیاه اسفناج رقم دش

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات		
		پروکلین (میکرومول در گرم وزن تازه)	نشت یونی (درصد)	مالون دی‌آلدئید (میلی مول در گرم وزن تازه)
تیمار	۶	۵۴۳/۱**	۳۷/۶ ^{ns}	۰/۰۱۰*
خطا	۱۴	۳/۲	۳۸/۴	۰/۰۰۱
ضریب تغییرات		۱۹/۶۹	۶/۵۷	۲۱/۱۶

**، * و ^{ns}: به ترتیب معنی‌داری در سطح احتمال ۱، ۵ درصد و عدم معنی‌داری

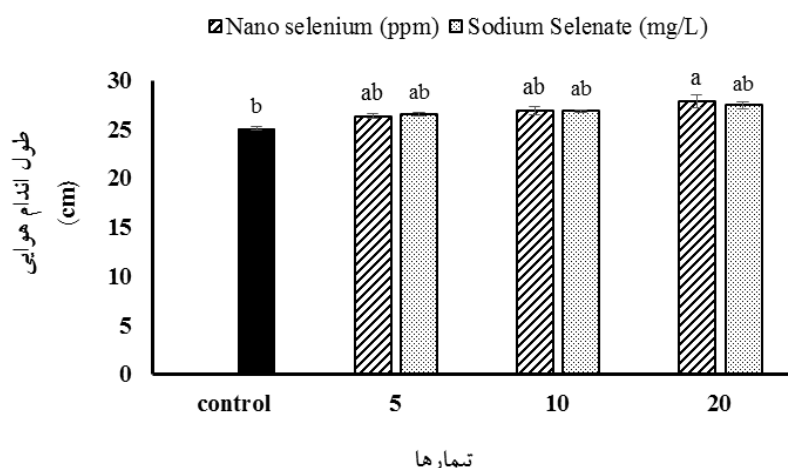
جدول ۳- تأثیر تیمارهای اعمال شده بر مشخصه‌های آنتی اکسیدانی گیاه اسفناج رقم دش

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات			
		فلاونوئید (میلی گرم کوئرستین در گرم وزن خشک)	فنل (میکروگرم گالیک اسید در گرم وزن خشک)	فعالیت آنتی اکسیدانی (میلی گرم)	کاتالاز (میکرومول در دقیقه در گرم وزن تازه)
تیمار	۶	۵۳/۴ ^{ns}	۸۷۱/۶ ^{ns}	۱۰۲/۶ ^{ns}	۲۶/۰**
خطا	۱۴	۳۴۵/۱	۹۷۹/۹	۴۶/۱	۴/۶
ضریب تغییرات		۱۳/۱۹	۲۳/۵۸	۱۷/۴۹	۲/۰۹

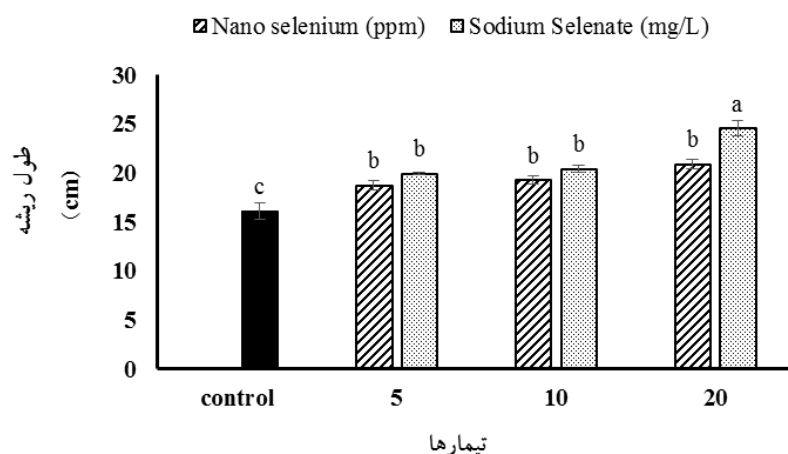
**، * و ^{ns}: به ترتیب معنی‌داری در سطح احتمال ۱، ۵ درصد و عدم معنی‌داری

نسبت به تیمار شاهد، افزایش یافت. بیشترین طول اندام هوایی تحت تیمار ۲۰ پی‌پی‌ام نانوسلنیوم (۲۷/۸۶ سانتی متر) و کمترین میزان آن تحت تیمار شاهد (۲۵/۰۶ سانتی متر) بدست آمد. علاوه بر این تیمار با سلنات سدیم تا ۲۰ میلی گرم در لیتر نیز موجب افزایش ۹/۴۵ درصدی در طول اندام هوایی شد. طول ریشه: براساس نتایج اثر تیمار با نانوسلنیوم و سلنات

سدیم بر صفت طول ریشه اسفناج ($P < 0.01$) معنی‌دار بود (جدول ۱). داده‌های موجود در شکل ۲، حاکی از آن بود که با افزایش محتوای نانوسلنیوم تا ۲۰ پی‌پی‌ام، طول ریشه تا ۲۹/۷۵ درصد نسبت به تیمار شاهد افزایش یافت. علاوه بر این، بالاترین سطح سلنات سدیم (۲۰ میلی گرم در لیتر)، موجب افزایش (۵۲/۲۶ درصد) در طول ریشه و ثبت بیشترین



شکل ۱- اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر طول اندام هوایی در اسفناج رقم دش. مقادیر، میانگین سه تکرار و حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار با آزمون توکی ($P < 0.01$) است.



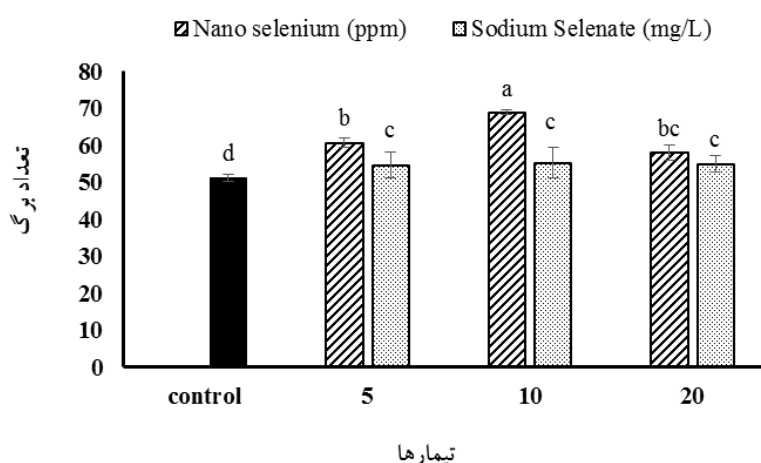
شکل ۲- اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر طول ریشه در اسفناج رقم دش. مقادیر، میانگین سه تکرار و حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار با آزمون توکی ($P < 0.01$) است.

۱۰ پی‌پی‌ام نانوسلنیوم اعمال شده بود. علاوه بر این، سلنات سدیم ۲۰ میلی‌گرم در لیتر نیز موجب افزایش ۷/۵ درصدی در تعداد برگ شد. کمترین تعداد برگ (۵۱/۱۶) متعلق به تیمار شاهد بود.

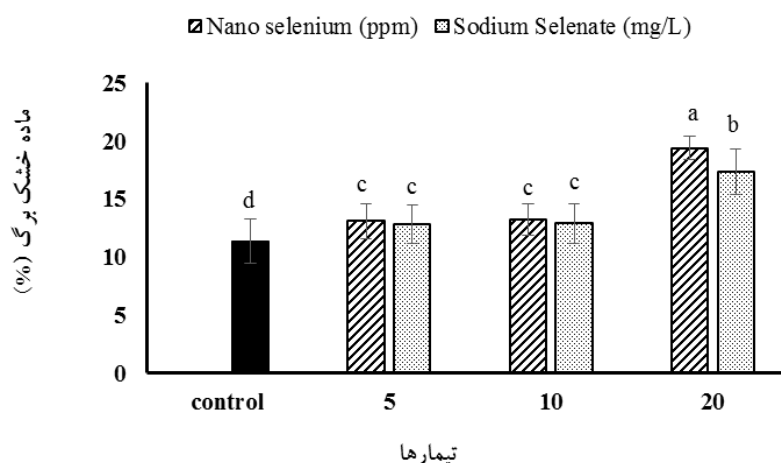
ماده خشک برگ: اثر تیمار (نانوسلنیوم و سلنات سدیم) بر ماده خشک برگ ($P < 0.05$) معنی‌دار بود. بر اساس شکل ۴، تیمار با هر دو ترکیب حاوی سلنیوم باعث افزایش ماده خشک برگ شد. نانوسلنیوم ۲۰ پی‌پی‌ام و سلنات سدیم ۲۰ میلی‌گرم در لیتر، به ترتیب افزایش ۷۰/۴۷ و ۵۲/۱۹ درصدی در ماده

میزان این صفت (۲۴/۵۶ سانتی‌متر) شد. کمترین میزان طول ریشه (۱۶/۱۳ سانتی‌متر) نیز متعلق به تیمار شاهد بود.

تعداد برگ: براساس نتایج اثر تیمار سلنیوم بر صفت تعداد برگ ($P < 0.01$) معنی‌دار بود (جدول ۱). بر اساس نتایج شکل ۳، تیمار گیاهان اسفناج با نانوسلنیوم تا ۱۰ پی‌پی‌ام، موجب افزایش ۳۴/۵۹ درصدی در تعداد برگ، شد. بیشترین تعداد برگ (۶۸/۸۶) تحت همین تیمار ثبت شد. با اینکه کاربرد ۲۰ پی‌پی‌ام نانوسلنیوم نیز موجب افزایش تعداد برگ نسبت به شاهد شد، اما این افزایش ۲۱/۲۳ درصد کمتر از زمانی بود که



شکل ۳- اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر تعداد برگ در اسفناج رقم دش. مقادیر، میانگین سه تکرار و حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی دار با آزمون توکی ($P < 0.01$) است.



شکل ۴- اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر ماده خشک برگ در اسفناج رقم دش. مقادیر، میانگین سه تکرار و حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی دار با آزمون توکی ($P < 0.05$) است.

درصدی در ماده خشک ریشه شد. با وجود افزایش ماده خشک ریشه تحت تیمار ۲۰ پی پی ام، این افزایش ۴/۲۲ درصد کمتر از زمانی بود که گیاهان با ۱۰ پی پی ام نانوسلنیوم تیمار شده بودند. علاوه بر این، سلنات سدیم ۲۰ میلی گرم در لیتر نیز موجب افزایش ۲/۸۹ درصدی در ماده خشک ریشه، نسبت به تیمار شاهد شد. بیشترین و کمترین میزان ماده خشک ریشه به ترتیب در تیمارهای ۱۰ پی پی ام نانوسلنیوم و تیمار شاهد (۱۷/۴۸ و ۱۶/۵۹ درصد) ثبت شد.

پرویلین: تأثیر تیمارها بر محتوای پرویلین ($P < 0.01$)

خشک برگ ایجاد کردند. بیشترین میزان ماده خشک برگ به گیاهان تیمار شده با ۲۰ پی پی ام از نانوسلنیوم (۱۹/۴۰ درصد) و کمترین میزان این صفت به تیمار شاهد (۱۱/۳۸ درصد) تعلق داشت.

ماده خشک ریشه: در تحقیق حاضر اثر تیمار بر ماده

خشک ریشه معنی دار نگردید (جدول ۱). با توجه به نتایج جدول ۴، تفاوت معنی داری بین تیمارهای اعمال شده و تیمار شاهد از نظر ماده خشک ریشه وجود نداشت. تیمار گیاهان اسفناج با نانوسلنیوم (تا ۱۰ پی پی ام) باعث افزایش ۵/۳۶

جدول ۴- اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر ماده خشک ریشه، نشت یونی، فلاونوئید، فنل و فعالیت آنتی اکسیدانی اسفناج رقم دش

تیمار	ماده خشک ریشه	نشت یونی	فلاونوئید	فنل	فعالیت آنتی اکسیدانی
شاهد	۱۶/۵۹ ^a	۸۹/۶۵ ^a	۶۵/۸۹ ^a	۱۵۵/۵۹ ^a	۳۷۱/۲۵ ^a
۵	۱۷/۴۷ ^a	۸۹/۰۷ ^a	۶۶/۱۲ ^a	۱۵۹/۲۶ ^a	۳۸۱/۲۹ ^a
۱۰	۱۷/۴۸ ^a	۸۸/۲۵ ^a	۶۶/۱۲ ^a	۱۵۵/۷۰ ^a	۳۸۲/۶۳ ^a
۲۰	۱۶/۷۸ ^a	۸۸/۸۸ ^a	۶۶/۱۲ ^a	۱۵۷/۳۵ ^a	۳۸۴/۸۳ ^a
۵	۱۶/۸۶ ^a	۸۹/۲۰ ^a	۶۸/۴۸ ^a	۱۵۵/۵۱ ^a	۳۷۶/۸۰ ^a
۱۰	۱۷/۰۸ ^a	۸۸/۰۹ ^a	۶۷/۰۶ ^a	۱۵۹/۵۲ ^a	۳۷۹/۴۳ ^a
۲۰	۱۷/۰۷ ^a	۸۹/۸۷ ^a	۶۷/۴۵ ^a	۱۵۲/۷۸ ^a	۳۸۴/۲۰ ^a

مقادیر، میانگین سه تکرار و حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار با آزمون توکی ($P < 0.05$) است.

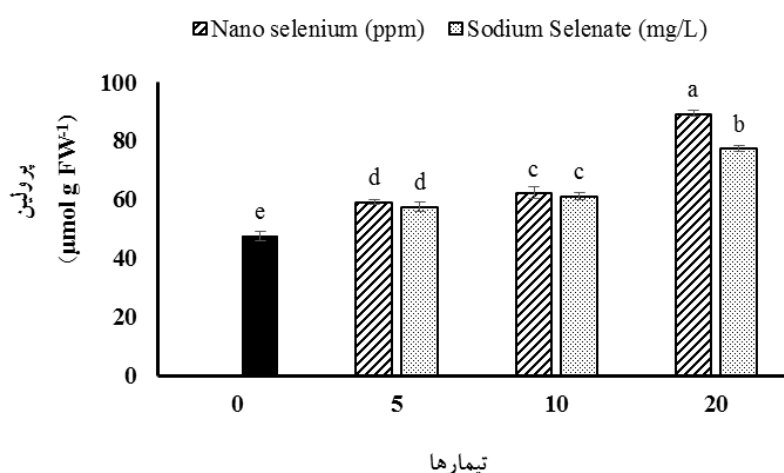
معنی‌دار بود (جدول ۲). در شکل ۵ مشاهده می‌شود که تیمار با هر دو فرم سلنیوم باعث افزایش محتوای پرولین شد. بالاترین سطح نانوسلنیوم و سلنات سدیم، به ترتیب موجب افزایش ۸۸/۱۶ و ۶۳/۰۷ درصدی در میزان پرولین برگ شد. بیشترین (۸۹/۳۲) میکرومول در گرم وزن تازه و کمترین (۴۷/۴۷) میکرومول در گرم وزن تازه) میزان پرولین برگ تحت تیمار ۲۰ پی‌پی‌ام نانوسلنیوم و شاهد ثبت شد.

نشت یونی: براساس نتایج، اثر تیمار بر میزان نشت یونی تأثیر معنی‌داری نبود (جدول ۲). نتایج موجود در جدول ۴، حاکی از آن است که هر چند تیمارهای اعمال شده اختلاف معنی‌داری با تیمار شاهد نداشتند، اما با افزایش سطوح نانوسلنیوم تا ۲۰ پی‌پی‌ام، کاهش ۰/۷۵ درصدی در نشت یونی مشاهده شد. افزایش سطوح سلنات سدیم تنها تا ۱۰ میلی‌گرم در لیتر موجب کاهش ۱/۶۴ درصدی در نشت یونی، نسبت به شاهد و ثبت کمترین (۸۸/۰۹ درصد) میزان این صفت شد. با این وجود، اعمال غلظت ۲۰ میلی‌گرم در لیتر سلنات سدیم موجب افزایش ۰/۳۴ درصدی در نشت یونی نسبت به شاهد گردید و بیشترین درصد نشت یونی (۸۹/۸۷ درصد) نیز همین تیمار ثبت شد.

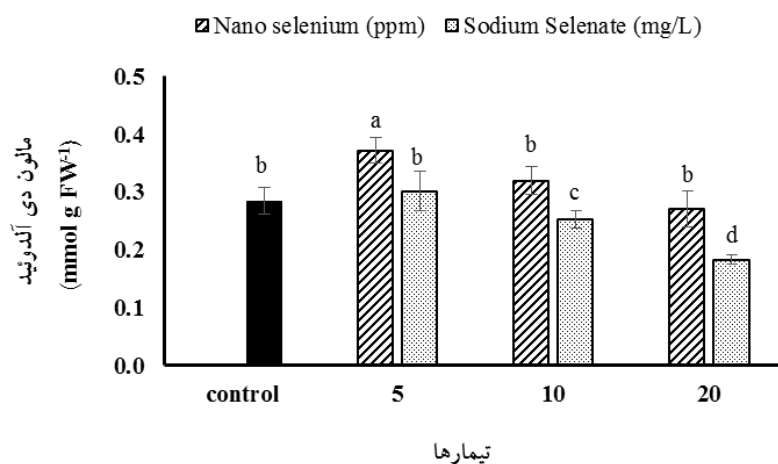
مالون دی‌آلدئید: براساس نتایج تجزیه واریانس، هر دو فرم سلنیوم بر میزان مالون دی‌آلدئید تأثیر معنی‌داری داشتند. (جدول ۲). با توجه به شکل ۶، در گیاهان تیمار شده با ۵ پی‌پی‌ام از نانوسلنیوم، محتوای مالون دی‌آلدئید برگ، با افزایش

۳۲/۱۴ درصدی نسبت به تیمار شاهد، به حداکثر مقدار (۰/۳۷) میلی‌مول در گرم وزن تازه) رسید. با این وجود، افزایش سطح نانوسلنیوم تا ۲۰ پی‌پی‌ام، موجب کاهش مالون دی‌آلدئید نسبت به گیاهان شاهد شد. تحت تیمار ۵ میلی‌گرم در لیتر سلنات سدیم نیز، افزایش ۷/۱۴ درصدی در محتوای مالون دی‌آلدئید نسبت به گیاهان شاهد، ثبت شد. با این حال، افزایش سطح تیمار سلنات سدیم تا ۲۰ میلی‌گرم در لیتر، موجب کاهش ۳۵/۷۱ درصدی نسبت به تیمار شاهد، شد. کمترین محتوای مالون دی‌آلدئید (۰/۱۸) میلی‌مول در گرم وزن تازه) نیز تحت تیمار ۲۰ میلی‌گرم در لیتر از سلنات سدیم بدست آمد.

فلاونوئید: براساس نتایج تجزیه واریانس جدول ۳، محتوای فلاونوئید برگ اسفناج تحت تأثیر اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم قرار نگرفت. با وجود این، داده‌های جدول ۴، در خصوص تغییرات فلاونوئید برگ، نشان داد که محلول‌پاشی گیاهان اسفناج با نانوسلنیوم، تنها در غلظت ۵ پی‌پی‌ام، ۰/۳۳ درصد میزان فلاونوئید را نسبت به تیمار شاهد، افزایش داد و این میزان افزایش، تحت سطوح دیگر نانوسلنیوم تغییری نکرد. در مقابل، افزایش سطوح سلنات سدیم تا ۲۰ میلی‌گرم در لیتر موجب افزایش ۲/۳۶ درصدی در میزان فلاونوئید برگ نسبت به تیمار شاهد و ثبت بیشترین میزان این صفت (۶۴/۴۵) میلی‌گرم کوئرستین در ۱۰۰ گرم وزن خشک) در این تیمار شد. کمترین میزان فلاونوئید (۶۵/۸۹) میلی‌گرم کوئرستین در ۱۰۰ گرم وزن خشک) نیز در تیمار شاهد ثبت شد.



شکل ۵- اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر پرولین در اسفناج رقم دش. مقادیر، میانگین سه تکرار و حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار با آزمون توکی ($P < 0.01$) است.

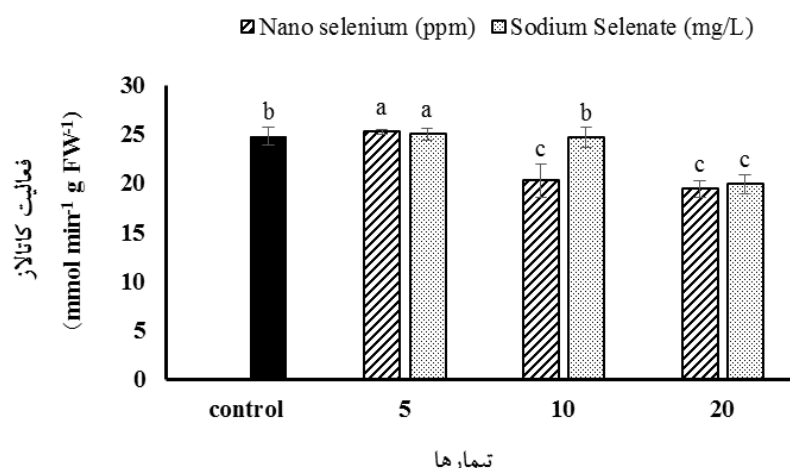


شکل ۶- اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر مالون دی‌آلدئید در اسفناج رقم دش. مقادیر، میانگین سه تکرار و حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار با آزمون توکی ($P < 0.05$) است.

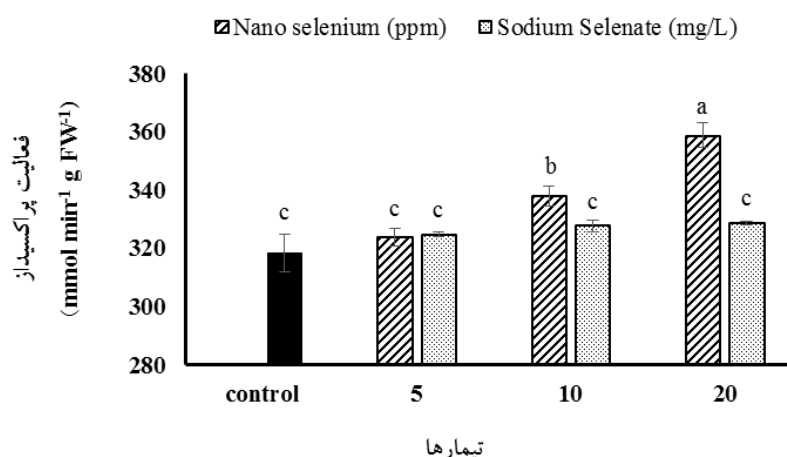
این تیمار مشاهده شد. در مقابل، سطوح ۵ و ۲۰ میلی‌گرم در لیتر سلنات سدیم به ترتیب موجب کاهش ۰/۵ و ۱/۸ درصدی در محتوی فنل برگ نسبت به تیمار شاهد، شدند. کمترین محتوای فنل (۱۵۲/۷۸ میلی‌گرم گالیک اسید در ۱۰۰ گرم وزن خشک) متعلق به ۲۰ میلی‌گرم در لیتر سلنات سدیم بود.

فعالیت آنتی‌اکسیدانی: نتایج تجزیه واریانس حاکی از آن بود که اثر تیمارها بر فعالیت آنتی‌اکسیدانی برگ گیاه اسفناج معنی‌دار نیست (جدول ۳). البته نتایج جدول ۴ حاکی از آن است که هر چند بین تیمارهای اعمال‌شده اختلاف آماری

فنل: نتایج تجزیه واریانس نشان داد تأثیر تیمارها بر محتوای فنل گیاه اسفناج معنی‌دار نیست (جدول ۳). در جدول ۴ مشاهده می‌شود تیمار با سطوح مختلف از هر دو فرم سلنیوم، تأثیر معنی‌داری در محتوای فنل برگ اسفناج نداشت. با وجود این، محتوای فنل با افزایش سطوح نانوسلنیوم تا ۲۰ پی‌پی‌ام، یک روند افزایشی ۱/۱۳ درصدی نسبت به تیمار شاهد، نشان داد. علاوه بر این، کاربرد سلنات سدیم تنها در سطح ۱۰ میلی‌گرم در لیتر موجب افزایش ۲/۵۲ درصدی در میزان فنل نسبت به تیمار شاهد، شد. بیشترین میزان این صفت (۱۵۹/۵۲ میلی‌گرم گالیک اسید در ۱۰۰ گرم وزن خشک) در



شکل ۷- اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر فعالیت کاتالاز در اسفناج رقم دش. مقادیر، میانگین سه تکرار و حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی دار با آزمون توکی ($P < 0.01$) است.



شکل ۸- اثر تیمار نانوسلنیوم و سلنات سدیم بر فعالیت پراکسیداز در اسفناج رقم دش. مقادیر، میانگین سه تکرار و حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی دار با آزمون توکی ($P < 0.01$) است.

در شکل ۷ مشاهده می‌شود تیمار گیاهان اسفناج با ۵ پی‌پی‌ام از نانوسلنیوم موجب افزایش ۱/۳۷ درصدی در فعالیت کاتالاز شد و حداکثر فعالیت آنزیم (۲۵/۲۱ میکرومول در دقیقه در گرم وزن تازه) در این تیمار به ثبت رسید. در مقابل، افزایش سطح تیمار نانوسلنیوم، منجر به کاهش ۲۱/۵۴ درصدی در فعالیت آنزیم مذکور نسبت به شاهد، شد. کمترین میزان فعالیت این آنزیم (۱۹/۴۴ میکرومول در دقیقه در گرم وزن تازه) در تیمار ۲۰ پی‌پی‌ام نانوسلنیوم مشاهده شد. فعالیت آنزیم کاتالاز تحت تیمارهای مختلف سلنات سدیم نیز روندی

معنی‌داری از نظر فعالیت آنتی‌اکسیدانی وجود نداشت، اما افزایش غلظت هر دو نانوسلنیوم و سلنات سدیم از ۵ تا ۲۰، بر فعالیت آنتی‌اکسیدانی اسفناج (تا ۳/۵ درصد نسبت به شاهد) افزود. به بیانی دیگر، کمترین فعالیت آنتی‌اکسیدانی (۳۷۱/۲۴ میلی‌گرم) در تیمار شاهد مشاهده و بیشترین فعالیت آنتی‌اکسیدانی (۳۸۴/۸۲ میلی‌گرم) با اعمال تیمار ۲۰ پی‌پی‌ام نانوسلنیوم حاصل شد.

آنزیم کاتالاز: براساس جدول ۳، اثر تیمار (نانوسلنیوم و سلنات سدیم) بر فعالیت آنزیم کاتالاز ($P < 0.01$) معنی دار بود.

مشابه نشان داد. به طوری که، تیمار با ۵ میلی گرم در لیتر سلنات سدیم با افزایش ۰/۸ درصدی فعالیت و تیمار با ۲۰ میلی گرم در لیتر، با کاهش ۱۹/۸۱ درصدی فعالیت آنزیم نسبت به شاهد، همراه بود.

آنزیم پراکسیداز: براساس نتایج تجزیه واریانس اثر تیمار فعالیت آنزیم پراکسیداز ($P < 0.01$) معنی دار بود (جدول ۳). همان طور که در شکل ۸ مشاهده می شود، فعالیت آنزیم پراکسیداز اسفناج تحت سطوح مختلف سلنات سدیم و نانوسلنیوم، روندی افزایشی دارد. افزایش نانوسلنیوم تا ۲۰ پی پی ام، موجب افزایش ۹/۴۱ درصدی در فعالیت آنزیم پراکسیداز نسبت به شاهد، شد. بیشترین و کمترین میزان فعالیت این آنزیم (به ترتیب ۳۵۸/۸۰ و ۳۱۸/۴۰ میکرومول در دقیقه در گرم وزن تازه) متعلق به تیمارهای ۲۰ پی پی ام نانوسلنیوم و شاهد بود.

بحث

سلنیوم، به عنوان یک عنصر مفید، رشد و نمو گیاه را از طریق افزایش در فتوسنتز، بهبود کارایی فتوسنتز II و کاهش نرخ تعرق بهبود می بخشد (Siddiqui et al., 2014; Ozbolt et al., 2008). غلظت های پایین سلنیوم، احتمالاً از راه افزایش میزان نشاسته در کلروپلاست ها، رشد گیاه را افزایش می دهد (Han - Wens et al., 2010). غلظت های بالای سلنیوم، اما، به دلیل تغییر در نفوذپذیری غشاء سلول نسبت به یون های سدیم، پتاسیم و کلسیم (Dziubinskaa et al., 2010) و متعاقباً اختلال در تنفس و جذب آب، منجر به کاهش ماده خشک گیاه می شود (John et al., 2009; Jahid and Kumar, 2010). همچنین سطوح بالای سلنیوم، از طریق افزایش میزان ترکیبات فنولی، اکسیداسیون آنزیمی اکسین و دکربوکسیله کردن ایندول استیک اسید (Gul et al., 2017; Guardado-Felix et al., 2019)، منجر به کاهش تقسیم سلولی در سلول های ریشه می شود (Tavakoli et al., 2020).

نانو ذرات از طریق مسیرهای آپوپلاستی و سیمپلاستی به سمت ریشه حرکت و در نهایت از طریق آوند آبکش و چوب

به برگ ها و ساقه منتقل می شوند (Wang et al., 2012). نانوسلنیوم رشد گیاهان را توسط بهبود وضعیت آبی سلول (Jiang et al., 2015)، افزایش در اندازه و تعداد سلول (Kahakachchi et al., 2017) و افزایش استحکام برگ (Jia et al., 2018; Rezvani et al., 2012; Rezende et al., 2018) و القا تقسیم سلولی در سلول های مرستمی نوک ریشه (Du et al., 2019; Li et al., 2019) ارتقا می بخشد. همسو با یافته های این تحقیق، تیمار با ترکیبات حاوی سلنیوم موجب افزایش طول ساقه در گیاه خیار (موسوی و همکاران، ۱۴۰۱)، افزایش وزن خشک اندام های هوایی و ریشه در گیاه نعنا فلفلی (جعفری و مقدم، ۱۴۰۲) و بهبود ویژگی های رشدی در گیاه تنباکو (Liu et al., 2020) شده است. همچنین محلول پاشی برگی با نانوذرات سلنیوم، وزن تر و خشک برگ، تعداد برگ و ارتفاع را در گشنیز (Ghazi, 2018) و تعداد برگ، وزن تر ساقه و ارتفاع بوته را در گیاه نخود افزایش داده است (El-Sawy et al., 2018; Shedeed et al., 2019). مقایسه تیمار سلنیوم عنصری و نانوسلنیوم در گیاه گوجه فرنگی (ابوالقاسمی و حقیقی، ۱۳۹۶) و درمنه (Logvinenko et al., 2022) نیز آشکار ساخت که سلنیوم عنصری بیشتر بر صفات رویشی و نانوسلنیوم بیشتر بر تغییرات فتوسنتزی و آنتی اکسیدانی تأثیر گذار بوده است.

پروлін یک اسید آمینه حیاتی است که به عنوان تنظیم کننده اسمزی، تثبیت کننده ساختارهای پروتئینی، حذف کننده رادیکال های آزاد و بازدارنده پراکسیداسیون لیپیدی در گیاهان عمل می کند (Madebo et al., 2021). پروлін با حفظ پتانسیل اسمزی سلول نقش عمده ای در مقابله با شرایط نامساعد محیطی دارد (Zhao et al., 2020). افزایش میزان پروлін در اثر کاربرد سلنیوم در گیاهان کلزا (شیخ زاده و همکاران، ۱۴۰۳)، جو (Akbulut and Cakir, 2010) و نعنای (Nazerieh et al., 2018)، به تأثیر سلنیوم بر آنزیم متابولیسم پروлін به نام آنزیم γ -glu amyl kinase (γ -GK) نسبت داده شده (Abbas, 2012)، که همسو با یافته های این تحقیق است.

نداشتند، اما کاربرد سلنیوم موجب افزایش جزئی در هر دو صفت گردید. افزایش محتوای فنل، می‌تواند به فعال‌سازی آنزیم فنیل آلانین آمونیالایز که سنتز ترکیبات فنلی را کنترل می‌کند، مرتبط باشد (walaa et al., 2010). همچنین سلنیوم سرعت مسیر بیوسنتزی فنیل پروپانویید، که به تجمع فلاونوئیدها منجر می‌گردد، را افزایش می‌دهد (Mimmo et al., 2017).

تعادل بین تولید رادیکال‌های آزاد و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان تعیین می‌کند که آیا در سلول آسیب اکسیداتیو و یا سیگنال‌دهی رخ دهد (Moller et al., 2007). کاتالاز و پراکسیداز از جمله آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان هستند که تبدیل H_2O_2 را به آب و اکسیژن را باعث می‌شوند (Gratao et al., 2005). سلنیوم محتوای H_2O_2 را کاهش داده و بهبود عملکرد آنتی‌اکسیدانی را به همراه دارد (Lapaz et al., 2019). تیمار گیاهان با سلنیوم موجب افزایش فعالیت در پراکسیداز و کاهش در فعالیت کاتالاز شده است (Hussein et al., 2019; Raigond et al., 2017). افزایش در فعالیت پراکسیداز به عنوان نقطه عطفی در فعالیت آنتی‌اکسیدانی آنزیمی، تجزیه H_2O_2 ، به ویژه تحت غیرفعال بودن کاتالاز، در نظر گرفته می‌شود. کاهش در فعالیت کاتالاز ممکن است به نقش واسطه سلنیوم در مکانیزم‌های تجزیه علیه تنش اکسیداتیو، مرتبط باشد (Silva et al., 2018). تأثیر سلنیوم و نانوسلنیوم بر فعالیت کاتالاز و پراکسیداز در گیاهان نعنا فلفلی (جعفری و مقدم، ۱۴۰۲)، خیار (موسوی و همکاران، ۱۴۰۱)، شاهی (*Lepidium sativum*)، قهوه عربی (*Coffea arabica*)، گندم (Wu et al., 2020) و خربزه (Rajae Behbahani et al., 2020) همسو با تحقیقات ما بود.

نتیجه‌گیری

با توجه به نتایج به‌دست آمده از پژوهش حاضر، استفاده از سطوح مناسب سلنیوم به صورت بالک، در مجموع بر صفات طول ریشه، نشت یونی، محتوای فلاونوئید اثر افزایشی داشت. البته اعمال سطح متوسط سدیم سانات اثر کاهشی بر نشت

نشت یونی پارامتری مناسب جهت نمایش ثبات غشاء و بیان مقدار نسبی یون‌ها در فضای آپوپلاست است (Kaya et al., 2001). سلنیوم تجزیه H_2O_2 را تقویت، توانایی آنتی‌اکسیدانی سلول و ثبات غشا را بهبود بخشیده، رادیکال‌های آزاد را متعادل، نشت یونی را کاهش و بدین ترتیب از ساختار و عملکرد غشای سلول در برابر آسیب اکسیداسیون، محافظت می‌کند (Hartikainen et al., 2000). همچنین سلنیوم بطور مستقیم در فرایندهای آنزیمی و غیرآنزیمی، به عنوان جزئی از سیستم گلوکوتاتیون پراکسیداز (Glutathione peroxidase (GSH-Px)) شرکت می‌کند و با بهبود فعالیت این آنزیم، احیای پراکسید سمی را به ترکیبات هیدروکسیل غیرسمی القا می‌کند (Hartikainen et al., 2000). سلنیوم در غلظت‌های بالا به‌عنوان اکسیدان عمل می‌کند (Hartikainen et al., 2000). در این شرایط، دریافت الکترون توسط NADP محدود شده و O_2 به عنوان گیرنده الکترون عمل می‌کند. این پدیده منجر به تولید رادیکال‌های آزاد شده که پراکسیداسیون غشای سلول و افزایش نشت یونی را القا می‌کند (El-Kinany et al., 2019). مالون دی‌آلدئید یک پراکسید لیپیدی بسیار فعال است که بر سیالیت غشای سلولی و اتصال پروتئین‌ها بر غشا، اثر می‌گذارد (Ebrahimi et al., 2016). هر چند در این پژوهش، تیمارهای نانوسلنیوم و سانات سدیم تأثیر معنی‌داری بر نشت یونی نداشتند، اما همسو با نتایج بیرانوند و همکاران (۱۴۰۱)، با افزایش غلظت سلنیوم، نشت یونی افزایش یافت. همچنین با کاربرد سلنیوم، کاهش معنی‌دار مالون دی‌آلدئید در گل صد تومانی (Wang et al., 2021)، در لوبیا سبز (Rady et al., 2021) و قهوه (Brito Mateus et al., 2021)، نیز گزارش شده است.

تیمار با سلنیوم، موجب افزایش فعالیت آنتی‌اکسیدانی در گیاهان بادام‌زمینی (Hussein et al., 2019)، انار (Zahedi et al., 2019)، گوجه‌فرنگی (Mejia-Ramirez et al., 2023)، فستوکا (Gonzalez-Lemus et al., 2022) و جو (Singh et al., 2019) شده است. در این تحقیق، تیمارهای نانوسلنیوم و سانات سدیم تأثیر معنی‌داری بر میزان فنل و فلاونوئید

یونی برگ اسفناج رقم دش داشت. علاوه بر این، نانوسلنیوم در سطوح مختلف دارای اثر افزایشی در صفات طول اندام هوایی و ریشه، تعداد برگ، ماده خشک برگ و ریشه، محتوی پرولین، مالون دی آلدئید، فنل، فعالیت آنتی اکسیدان و همچنین فعالیت آنزیم های کاتالاز و پراکسیداز داشت. البته با در نظر گرفتن

افزایش برخی صفات مانند مالون دی آلدئید و آنزیم کاتالاز در پایین ترین سطح نانوسلنیوم (۵ پی ام)، و یا افزایش فنل تنها در سطح ۱۰ میلی گرم در لیتر سدیم سلنات، اهمیت تعیین دوز مناسب این تیمارها در فعالیتهای پژوهشی برجسته می گردد.

منابع

- ابوالقاسمی، رضا، و حقیقی، مریم (۱۳۹۶). بررسی تغییرات گوجه فرنگی گلخانه ای تیمار شده با عنصر مفید به شکل فلزی و نانو فلزی. فرآیند و کارکرد گیاهی، ۶(۱۹)، ۱۶۲-۱۵۳. URL: <http://jispp.iut.ac.ir/article-1-417-fa.html>
- بیرانوند، فرهاد، زاهدی، بهمن، و رضایی نژاد، عبدالحسین (۱۴۰۱). بررسی تأثیر محلول پاشی سلنیوم بر ویژگی های مورفوفیزیولوژیک و بیوشیمیایی گیاه سلوی زیتی تحت رژیم های مختلف آبیاری. فرآیند و کارکرد گیاهی، ۱۱(۴۷)، ۳۳۹-۳۲۳.
- جعفری، حلیمه، و مقدم، محمد (۱۴۰۲). اثر سطوح مختلف سلنات و سلنیت سدیم بر برخی ویژگی های رشدی و فیزیولوژیکی نعنای فلفلی (*Mentha piperata* L.). علوم باغبانی ایران، ۵۴(۲)، ۲۸۴-۲۶۹. DOI: <http://doi.org/10.22059/IJHS.2023.344758.2039>
- موسوی، سیدعلی اصغر، روستا، حمیدرضا، اسماعیلی زاده، مجید، و عشقی، سعید (۱۴۰۱). تأثیر سلنیوم و سیلیسیوم بر برخی از فراسنجه های رویشی و زیست شیمیایی خیار زیر تنش شوری و قلیائیت در کشت هیدروپونیک. مجله علوم و فنون باغبانی ایران، ۲۳(۱)، ۶۳-۷۸. URL: <http://journal-irshs.ir/article-1-541-fa.html>
- شیخ زاده، پریسا، بهزاد، غلام، زارع، ناصر، و رستمی، میترا (۱۴۰۳). بهبود شاخص های فتوسنتزی، بیوشیمیایی و تحمل به سرمای کلزا پاییزه با کاربرد نانوسلنیوم در مرحله روزت. به زراعی کشاورزی، ۲۶(۲)، ۲۱۳-۲۳۳.
- Abbas, S. M. (2012). Effects of low temperature and selenium application on growth and the physiological changes in sorghum seedlings. *Journal of Stress Physiology and Biochemistry*, 8(1), 268-286. <https://www.researchgate.net/publication/284698346>
- Aisha, H. A., Hafez, M. M., Asmaa, R. M., & Shafeek, M. R. (2013). Effect of Bio and chemical fertilizers on growth, yield and chemical properties of spinach plant (*Spinacia oleracea* L.). *Middle East Journal of Agriculture Research*, 2(1), 16-20.
- Akbulut, M., & Cakir, S. (2010). The effects of Se phytotoxicity on the antioxidant systems of leaf tissues in barley (*Hordeum vulgare* L.) seedling. *Plant Physiology and Biochemistry*, 48(2-3), 160-166. <https://doi.org/10.1016/j.plaphy.2009.11.0011>
- 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. <https://doi.org/10.1046/j.1365-3040.2001.00778.x>
- Babajani, A., Iranbakhsh, A., Ardebili, Z. O., & Eslami, B. (2019). Differential growth, nutrition, physiology, and gene expression in *Melissa officinalis* mediated by zinc oxide and elemental selenium nanoparticles. *Environmental Science and Pollution Research*, 26, 24430-24444.
- Bates, L. S., Waldren, R. P., & Tear, I. D. (1973). Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant and Soil*, 39, 205-207. <https://www.jstor.org/stable/42932378>
- Braca, A., Sortino, C., Politi, M., Morelli, I., & Mendez, J. (2002). Antioxidant activity of flavonoids from *Licania licaniaeflora*. *Journal of Ethnopharmacology*, 79(3), 379-381. [https://doi.org/10.1016/S0378-8741\(01\)00413-5](https://doi.org/10.1016/S0378-8741(01)00413-5)
- Brand-Williams, W., Cuvelier, M. E., & Berset, C. (1995). Use of free radical method to evaluate antioxidant activity. *Lebensmittel Wissenschaft und Technologie*, 28, 25-30.
- Brito Mateus, M., Tavanti, R., Tavanti, T., Santos, E., Jalal, A., & Reis, A. (2021). Selenium biofortification enhances ROS scavenge system increasing yield of coffee plants. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 209, 111772. [10.1016/j.ecoenv.2020.111772](https://doi.org/10.1016/j.ecoenv.2020.111772)
- Chance, B., & Maehly, A. C. (1995). Assay of catalase and peroxidases. *Methods in Enzymology*, 11, 755-764. <https://doi.org/10.1002/9780470110171.ch14>

- Dhindsa, R. S., Plumb-Dhindsa, P., & Thorpe, T. (1981). Leaf senescence: Correlated with increased levels of membrane permeability and lipid peroxidation, and decreased levels of superoxide dismutase and catalase. *Journal of Experimental Botany*, 32, 93-101. <https://doi.org/10.1093/jxb/32.1.93>
- Djanaguiraman, M., Belliraj, N., Bossmann, S. H., & Prasad, P. V. (2018). High-temperature stress alleviation by selenium nanoparticle treatment in grain sorghum. *ACS Omega*, 3, 2479-2491.
- Mittler, R. (2017). ROS are good. *Trends in Plant Science*, 22, 11-19. <https://doi.org/10.1021/acsomega.7b01934>
- Du, B., Luo, H., He, L., Zhang, L., Liu, Y., Mo, Z. Z., Pan, S., Tian, H., Duan, M., & Tang, X. (2019). Rice seed priming with sodium selenate: Effects on germination, seedling growth, and biochemical attributes. *Scientific Reports*, 9(1), 1-9. <https://www.nature.com/articles/s41598-019-40849-3>
- Duhan, J. S., Kumar, R., Kumar, N., Kaur, P., Nehra, K., & Duhan, S. (2017). Nanotechnology. The new perspective in precision agriculture. *Biotechnology Reports*, 15, 11-23.
- Dziubinskaa, H., Filekb, M., Krol, E., & Trebacz, K. (2010). Cadmium and selenium modulate slow vacuolar channels in rape (*Brassica napus*) vacuoles. *Journal of Plant Physiology*, 167, 1566-1570. <https://doi.org/10.1016/j.jplph.2010.06.016>
- Ebrahimi, A., Galavi, M., Ramroudi, M., & Moaveni, P. (2016) Effect of TiO₂ nanoparticles on antioxidant enzymes activity and biochemical biomarkers in pinto bean (*Phaseolus vulgaris* L.). *Journal of Molecular Biology*, 6, 58-66. <https://doi.org/10.5539/jmbr.v6n1p58>
- El-Kinany, R., Brengi, S., Nassar, A., & El-Batal, A. (2019). Enhancement of plant growth, chemical composition and secondary metabolites of essential oil of salt-stressed coriander (*Coriandrum sativum* L.) plants using selenium, nano-selenium, and glycine betaine. *Scientific Journal of Flowers and Ornamental Plants*, 6(3), 151-173. Doi: 10.21608/sjfop.2019.84973
- El-Sawy, S. M., Fawzy, Z. F., El-Bassiony, A. M., & Mahmoud, S. M. (2019). Effect of Nano bio-selenium and mineral selenium, ascorbic acid and salicylic acid on vegetative growth and fruit yield of pea plants grown under sandy soil conditions. *International Journal of Environment*, 8(4), 210-220.
- Ghazi, D. A. (2018). The Contribution of nano-selenium in alleviation of salinity adverse effects on coriander plants. *Journal of Soil Sciences and Agricultural Engineering*, 9(12), 753-760.
- Gonzalez-Lemus, U., Medina-Perez, G., Pelaez-Acero, A., & Campos-Montiel, R. G. (2022). Decrease of greenhouse gases during an in vitro ruminal digestibility test of forage (*Festuca arundinacea*) conditioned with selenium nanoparticles. *Nanomaterials*, 12, 3823. <https://doi.org/10.3390/nano12213823>
- Gratao, P. L., Polle, A., Lea, P. J., & Azevedo, R. A. (2005). Making the life of heavy metal-stressed plants a little easier. *Functional Plant Biology*, 32, 481-494.
- Guardado-Felix, D., Serna-Saldivar, S. O., Gutierrez-Urbe, J. A., & ChuckHernandez, C. (2019). Selenium in germinated chickpea (*Cicer arietinum* L.) increases the stability of its oil fraction. *Plants*, 8(5), 113. <https://doi.org/10.3390%2Fplants8050113>
- Guillin, O. M., Vindry, C., Ohlmann, T., & Chavatte, L. (2019). Selenium, seleno-proteins and viral infection. *Nutrients*, 11, 2101. <https://doi.org/10.3390/nu11092101>
- Gul, H., Kinza, S., Shinwari, Z. K., & Hamayun, M. (2017). Effect of selenium on the biochemistry of *Zea mays* under salt stress. *Pakistan Journal of Botany*, 49, 25-32. <https://www.researchgate.net/publication/317633064>
- Han-Wens, S., Jing, H., Shu-Xuan, L., & Wei-Jun, K. (2010). Protective role of selenium on garlic growth under cadmium stress. *Plant Analysis*, 41, 1195-1204. <http://dx.doi.org/10.1080/00103621003721395>
- Hartikainen, H. (2005). Biogeochemistry of selenium and its impact on food chain quality and human health. *Journal of Trace Elements in Medicine and Biology*, 18, 309-318. doi:10.1016/j.jtemb.2005.02.009
- Hartikainen, H., Xue, T., & Piironen, V. (2000). Selenium as an anti-oxidant and pro-oxidant in ryegrass. *Plant and Soil*, 225, 193-200. <https://www.jstor.org/stable/42950858>
- Hussein, H. A. A., Darwesh, O. M., & Mekki, B. B. (2019). Environmentally friendly nano- selenium to improve antioxidant system and growth of groundnut cultivars under sandy soil conditions. *Biocatalysis and Agricultural Biotechnology*, 18, 101080.
- Ingold, I., Berndt, C., Schmitt, S., Doll, S., Poschmann, G., Buday, K., Roveri, A., Peng, X., Freitas, F. P., Seibt, T., & Mehr, L. (2018). Selenium utilization by GPX4 is required to prevent hydrogen peroxide-induced ferroptosis. *Cell*, 172, 409-422. <https://doi.org/10.1016/j.cell.2017.11.048>
- Iqbal, M., Hussain, I., Liaqat, H., Ashraf, M. A., Rasheed, R., & Rehman, A. U. (2015). Exogenously applied selenium reduces oxidative stress and induces heat tolerance in spring wheat. *Plant Physiology and Biochemistry*, 94, 95-103.
- Jahid, A. M., & Kumar, T. P. (2010). Promotion of growth in mungbean (*Phaseolusaureus roxb.*) by selenium is associated with stimulation of carbohydrate metabolism. *Biological Trace Element Research*, 143(1), 530-539. <https://doi.org/10.1007/s12011-010-8872-1>
- Jia, H., Song, Z., Wu, F., Ma, M., Li, Y., Han, D., Yang, Y., Zhang, S., & Cui, H. (2018). Low selenium increases the auxin concentration and enhances tolerance to low phosphorous stress in tobacco. *Environmental Experimental Botany*, 153, 127-134.

- Jiang, C., Zu, C., Lu, D., Zheng, Q., Shen, J., & Wang, H. (2017). Effect of exogenous selenium supply on photosynthesis, Na^+ accumulation and antioxidative capacity of maize (*Zea mays* L.) under salinity stress. *Nature Publishing Group*, 1-14.
- John, R., Ahmad, P., Gadgil, K., & Sharma, S. (2009). Heavy metal toxicity: Effect plant growth, biochemical parameters and metal accumulation by *Brassica juncea* L. *International Journal of Plant Production*, 3, 65-75. <https://doi.org/10.22069/ijpp.2012.653>
- Kahakachchi, C., Boakye, H. T., Uden, P. C., & Tyson, J. F. (2004). Chromatographic speciation of anionic and neutral selenium compounds in Se-accumulating *Brassica juncea* (Indian mustard) and in selenized yeast. *Journal of Chromatography*, 1054, 303-312.
- Kaya, C., Higgs, D., & Krinak, H. (2001). The effects of high salinity (NaCl) and supplementary phosphorus and potassium on physiology and nutrition development of spinach. *Journal of Plant Physiology*, 27, 47-59. <https://www.researchgate.net/publication/228876941>
- Lapaz, A. D. M., Santos, L. F. D. M., Yoshida, C. H. P., Heinrichs, R., Campos, M., & Reis, A. R. D. (2019). Physiological and toxic effects of selenium on seed germination of cowpea seedlings. *Bragantia*, 78(4), 498-508.
- Li, R., He, J., Xie, H., Wang, W., Bose, S. K., Sun, Y. Y., & Yin, H. (2019). Effects of chitosan nanoparticles on seed germination and seedling growth of wheat (*Triticum aestivum* L.). *International Journal of Biological Macromolecules*, 126, 91-100. <https://doi.org/10.1016/j.ijbiomac.2018.12.118>
- Liu, Y., Sanz-Saez, A., Meng, X., Liu, J., Liang, T., Dai, H., & Zhai, Z. (2020). Promoting effect of Nano-Se on tobacco growth and reactive oxygen species metabolism. *Journal of Plant Nutrition*, 2810-2821. <https://doi.org/10.1080/01904167.2020.1793187>
- Li, Y., Zhu, N., Liang, X., Zheng, L., Zhang, C., Li, Y., Zhang, Z., Gao, Y., & Zhao, J. (2020). A comparative study on the accumulation, translocation and transformation of selenite, selenate, and SeNPs in a hydroponic-plant system. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 189, 109955. <https://doi.org/10.1016/j.ecoenv.2019.109955>
- Logvinenko, L., Golubkina, N., Fedotova, I., Bogachuk, M., Fedotov, M., Kataev, V., Alpatov, A., Shevchuk, O., & Caruso, G. (2022). Effect of foliar sodium selenate and nano selenium supply on biochemical characteristics, essential oil accumulation and mineral composition of *Artemisia annua* L. *Molecules*, 27, 8246. <https://doi.org/10.3390/molecules27238246>
- Madebo, M. P., Luo, S. M., Wang, L., Zheng, Y. H., Jin, P. (2021). Melatonin treatment induces chilling tolerance by regulating the contents of polyamine, γ -aminobutyric acid, and proline in cucumber fruit. *Journal of Integrative Agriculture*, 20(11), 3060-3074. [https://doi.org/10.1016/s2095-3119\(20\)63485-2](https://doi.org/10.1016/s2095-3119(20)63485-2)
- Malagoli, M., Schiavon, M., dall'Acqua, S., & Pilon-Smits, E. A. H. (2015). Effects of selenium biofortification on crop nutritional quality. *Front Plant Science*, 6, 280. <https://doi.org/10.3389/fpls.2015.00280>
- Mashayekhi, K., & Shomali, A. (2018). Botany, Physiology and Culture of Vegetable. Gorgan University Press. (In Persian).
- Mejia-Ramirez, F., Benavides-Mendoza, A., Gonzalez-Morales, S., Juarez-Maldonado, A., Lara-Viveros, F. M., Morales-Diaz, A. B., & Morelos-Moreno, A. (2023). Seed priming based on iodine and selenium influences the nutraceutical compounds in tomato (*Solanum lycopersicum* L.) crop. *Antioxidants*, 12, 1265. <https://doi.org/10.3390/antiox12061265>
- Mimmo, T., Tiziani, R., Valentinuzzi, F., Lucini, L., Nicoletto, C., Sambo, P., Scampicchio, M., Pii, Y., & Cesco, S. (2017). Selenium biofortification in *Fragaria* $\times$ *ananassa*: Implications on strawberry fruits quality, content of bioactive health beneficial compounds and metabolomic profile. *Frontier in Plant Science*, 8, 1887.
- Moller, I. M., Jensen, P. E., & Hansson, A. (2007). Oxidative modifications to cellular components in plants. *Annual Review of Plant Biology*, 58, 459-481. Doi: 10.1146/annurev.arplant.58.032806.103946
- Nazerieh, H., Ardebili, Z. O., & Iranbakhsh, A. (2018). Potential benefits and toxicity of nanoselenium and nitric oxide in peppermint. *Acta agriculturae Slovenica*, 111(2), 357-368. <http://dx.doi.org/10.14720/aas.2018.111.2.11>
- Ozbolt, L., Kreft, S., Kreft, I., Germ, M., & Stibilj, V. (2008). Distribution of selenium and phenolics in buckwheat plants grown from seeds soaked in Se solution and under different levels of UV-B radiation. *Food Chemistry*, 110, 691-696. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2008.02.073>
- Rady, M. M., Desoky, E. S. M., Ahmed, S. M., Majrashi, A., Ali, E. F., Arnaout, S. M. A. I., & Selem, E. (2021). Foliar nourishment with nano-selenium dioxide promotes physiology, biochemistry, antioxidant defenses, and salt tolerance in *Phaseolus vulgaris*. *Plants*, 10, 1189. <https://doi.org/10.3390/plants10061189>
- Raigond, P., Raigond, B., Kaundal, B., Singh, B., Joshi, A., & Dutt, S. (2017). Effect of zinc nanoparticles on antioxidative system of potato plants. *Journal of Environmental Biology*, 38, 435.
- Rajae Behbahani, S., Iranbakhsh, A., Ebadi, M., Majd, A., & Ardebili, Z. O. (2020). Red elemental selenium nanoparticles mediated substantial variations in growth, tissue differentiation, metabolism, gene transcription, epigenetic cytosine DNA methylation, and callogenesis in bittermelon (*Momordica charantia*); an in vitro experiment. *Journal of PloS One*, 15, 1-22. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0235556>
- Rezende, R. A. L. S., Rodrigues, F. A., Soares, J. D. R., Silveira, H. R. D. O., Pasqual, M., & Dias, G. D. M. G. (2018).

- Salt stress and exogenous silicon influence physiological and anatomical features of in vitro-grown cape gooseberry. *Ciencia Rural*, 48, e20170176.
- Rezvani, N., Sorooshzadeh, A., & Farhadi, N. (2012). Effect of nano-silver on growth of saffron in flooding stress. *Journal of Saffron Agronomy and Technology*, 1, 517-522.
- Sairam, R. K., & Srivastava, G. C. (2002). Changes in antioxidant activity in sub-cellular fraction of tolerant and susceptible wheat genotypes in response to long term salt stress. *Plant Science*, 162, 897-904 [https://doi.org/10.1016/S0168-9452\(02\)00037-7](https://doi.org/10.1016/S0168-9452(02)00037-7)
- Shedeed Shaymaa, I., Fawzy, Z. F., & El-Bassiony, A. M. (2018). Nano and mineral selenium foliar application effect on pea plants (*Pisum sativum* L.). *Bioscience Research*, 15(2), 645-654.
- Siddiqui, M. H., Al-Whaibi, M. H., Faisal, M., & Al Sahli, A. A. (2014). Nano-silicon dioxide mitigates the adverse effects of salt stress on *Cucurbita pepo* L. *Environmental Toxicology and Chemistry*, 33(11), 2429-2437.
- Silva, V., Boleta, E., Lanza, M., Lavres, J., Martins, J., Santos, E., Santos, F., Putti, F., Junior, E., White, P., Broadley, M., de Carvalho, H., & dos Reis, A. (2018). Physiological, biochemical, and ultrastructural characterization of selenium toxicity in cowpea plants. *Environmental and Experimental Botany*. DOI: <https://doi.org/10.1016/j.envexpbot.2018.03.020>
- Singh, S., Kaur, M., Sogi, D. S., & Purewal, S. S. (2019). A comparative study of phytochemicals, antioxidant potential and in-vitro DNA damage protection activity of different oat (*Avena sativa*) cultivars from India. *Journal of Food Measurements and Characterisation*, 13, 347-356.
- Tavakoli, S., Enteshari, S., & Yousefifard, M. (2020). Investigation of the effect of selenium on growth, antioxidant capacity and secondary metabolites in *Melissa officinalis*. *Plant Physiology*, 10(2), 3125-3134. <https://doi.org/10.30495/ijpp.2020.672572>
- Thavarajah, D., Abare, A., Mapa, I., Coyne, C. J., Thavarajahand, P., & Kumar, S. (2017). Selecting lentil accessions for global selenium biofortification. *Plants*, 6(3), 34. doi:10.3390/plants6030034
- Walaa, A. E., Shatlah, M. A., Atteia, M. H., & Srar, H. A. (2010). Selenium induces antioxidant defensive enzymes and promotes tolerance against salinity stress in cucumber seedlings (*Cucumis sativus*). *Arab University Journal of Agricultural Sciences*, 18, 65-76.
- Wang, H., Zhang, C., Nie, M., Cheng, D., Chen, J., Wang, S., Lv, J., & Niu, Y. (2021). Effects of Foliar Application of Nano-Se on Photosynthetic Characteristics and Se Accumulation in *Paeonia Ostii*. PREPRINT (Version 1) available at Research Square [<https://doi.org/10.21203/rs.3.rs-951366/v1>].
- Wang, Y. D., Wang, X., & Wong, Y. S. (2012). Proteomics analysis reveals multiple regulatory mechanisms in response to selenium in rice. *Journal of Proteomics*, 75, 1849-1866. <https://doi.org/10.1016/j.jprot.2011.12.030>
- Waterhouse, A. L. (2002). Determination of total phenolics. *Current Protocols in Food Analytical Chemistry*, 3, 18-19. <https://doi.org/10.1002/0471142913.fai0101s06>
- Wu, M., Cong, X., Li, M., Rao, S., Liu, Y., Guo, J., hu, S., Chen, S. H., Xu, F., Cheng, S. H., Liu, L., & Yu, T. (2020). Effects of different exogenous selenium on Se accumulation, nutrition quality, elements uptake, and antioxidant response in the hyperaccumulation plant *Cardamine violifolia*. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 204, 111045. <https://doi.org/10.1016/j.ecoenv.2020.111045>
- Xie, M., Sun, X., Li, P., Shen, X., & Fang, Y. (2021). Selenium in cereals: Insight into species of the element from total amount. *Comprehensive Review in Food Science and Food Safety*, 20(3), 2914-2940. <https://doi.org/10.1111/1541-4337.12748>
- Zahedi, S. M., Sadat Hosseini, M., Daneshvar Hakimi Meybodi, N., & da Silva, J. (2019). Foliar application of selenium and nano-selenium affects pomegranate (*Punica granatum* cv. Malase Saveh) fruit yield and quality. *South African Journal of Botany*, 124, 350-358. <https://doi.org/10.1016/j.sajb.2019.05.019>
- Zhao, L., Lu, L., Wang, A., Zhang, H., Huang, M., Wu, H., Xing, B., Wang, Z., & Ji, R. (2020). Nano-biotechnology in agriculture, use of nanomaterials to promote plant growth and stress tolerance. *Journal of Agricultural and Food Chemistry*, 68(7), 1935-1947. <https://doi.org/10.1021/acs.jafc.9b06615>
- Zsiros, O., Nagy, V., Parducz, A., Nagy, G., Unnep, R., El-Ramady, H., Prokisch, J., Lisztes-Szabo, Z., Fari, M., Csajbok, J., et al. (2019). Effects of selenate and red Se-nanoparticles on the photosynthetic apparatus of *Nicotiana tabacum*. *Photosynthetic Research*, 139, 449-460.

Effect of nano selenium and sodium selenate on growth, physiological and antioxidant characteristics of Spinach (*Spinacia oleracea* L.) Dash variety

Mohammad Qasemi, Mansoore Shamili*, Abdolmajid Mirzaalian Dastjerdi*

Department of Horticultural Sciences, University of Hormozgan, Bandar Abbas, Iran
(Received: 2024/07/30, Accepted: 2024/12/24)

Abstract

Plants, as the best source of selenium for humans and animals, absorb the element from the soil. Selenium nanoparticles have been introduced as stable nanoparticles as plant fertilizers. Considering the positive role of selenium in plants and the toxic effects of its higher concentrations, in this research the impact of selenium (in bulk and nano forms) on growth, physiological and antioxidant characteristics of spinach under greenhouse conditions was investigated. The experiment was carried out in a completely randomized design in three replications. The factors included foliar spraying of nano selenium (5, 10 and 20 ppm), sodium selenate (5, 10 and 20 mg/L) and distilled water (control plants). Based on our findings, higher concentrations of both treatments (up to 20 ppm of nano selenium and 20 mg/L of sodium selenate) led to increases in the areal organ and root length, leaf number, leaf and root dry matter, proline content, antioxidant activity and peroxidase activity. Ion leakage was declined in response to nano selenium application. In contrast, the highest ion leakage was recorded under 10 mg/L of sodium selenate treatment. Malondialdehyde content and catalase activity were improved at the lowest level of both treatments. Sodium-selenate (20 mg/L) and nano selenium (5 ppm) boosted flavonoid content. Phenol was also raised under different levels of nano selenium and under 10 mg/L of sodium selenate. However, this trait was lessened under other sodium selenate levels.

Keywords: Antioxidant activity, Catalase, Ion leakage, Malondialdehyde, Peroxidase

Corresponding author, Email: shamili@ut.ac.ir