

مقاله پژوهشی

بهبود کیفیت بیوشیمیایی و فیزیکی میوه انگور سلطانی با محلول پاشی نانوکلات پتاسیم

علی بهمنی

گروه علوم و مهندسی باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه مراغه، مراغه، ایران

(تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۰۹/۲۰، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۴۰۴/۰۶/۲۶)

چکیده

این مطالعه با هدف بررسی تأثیر محلول پاشی نانوکلات پتاسیم بر ویژگی‌های کیفی میوه انگور رقم سلطانی در یکی از باغات شهرستان ملکان انجام شد. آزمایش در قالب طرح بلوک‌های کاملاً تصادفی به صورت چندمشاهده‌ای با سه تکرار اجرا گردید. تیمار آزمایشی محلول-پاشی کود نانوکلات پتاسیم در چهار سطح (شاهد، ۱، ۲ و ۴ در هزار) بود که در سه مرحله پیش از گلدهی، دو هفته پس از تشکیل میوه و یک ماه پس از مرحله دوم انجام گرفت. به منظور تعیین ویژگی‌های مورفولوژیک و فیزیولوژیک گیاه، نمونه برگ به صورت چندمشاهده‌ای از سه موقعیت پایین، وسط و بالا تهیه شد. نتایج نشان داد که غلظت ۴ در هزار نانوکلات پتاسیم بیشترین تأثیر را بر ویژگی‌های کیفی میوه داشت. در برگ‌های بالایی، این غلظت باعث افزایش سفتی میوه به ۴/۶۱ کیلوگرم بر سانتی‌متر مربع، طول حبه به ۱۳/۸۷ میلی‌متر، میزان فلاونوئید به ۵۸/۱۳ میلی‌گرم بر گرم و پروتئین به ۱/۹۲٪ شد. در برگ‌های پایینی، همین غلظت موجب افزایش قند کل به ۲۸/۲۶ میلی‌گرم بر گرم، نیتروژن به ۳/۶۸٪، فسفر به ۳/۹۷٪ و پتاسیم به ۲/۷۶٪ شد. همچنین برگ‌های میانی که با غلظت ۴ در هزار تیمار شده بودند، بیشترین مقدار فنل (۶۸/۰۲ میلی‌گرم بر گرم)، کلروفیل (۴/۵۶ میلی‌گرم بر گرم) و کاروتنوئید (۰/۸۰ میلی‌گرم بر گرم) را نشان دادند. جالب توجه اینکه کمترین میزان اسیدیت میوه (۱/۶۶) نیز در تیمار برگ‌های پایینی با غلظت ۴ در هزار مشاهده شد. این یافته‌ها به وضوح نشان می‌دهد که استفاده از نانوکلات پتاسیم با غلظت ۴ در هزار می‌تواند به عنوان یک راهکار مؤثر برای بهبود ویژگی‌های کیفی انگور رقم سلطانی مورد استفاده قرار گیرد، با این تفاوت که اثرات آن بسته به موقعیت برگ‌های محلول پاشی شده متفاوت است. این نتایج می‌تواند با تکرار در شرایط مختلف محیطی و تکرار آن به باغداران در مدیریت بهینه تغذیه باغات انگور کمک شایانی نماید.

واژه‌های کلیدی: آنتی‌اکسیدانی، تغذیه برگ، رنگیزه‌های فتوسنتزی، نانو ذره

مقدمه

(Ma and Zhang, 2017). انگور پنجمین میوه پرتولید جهان

است و کشورهایی مانند آمریکا، چین، ایتالیا و فرانسه از تولیدکنندگان اصلی آن هستند. همچنین، از دوران یونان و روم باستان برای شراب‌سازی استفاده می‌شد. انگور در ایران ۱۱۳۵۵۰ هکتار سطح زیرکشت با متوسط عملکرد ۱۲۹۷۴ کیلوگرم در هکتار را به خود اختصاص داده است و در بین

انگور (*Vitis vinifera* L.) از خانواده Vitaceae دارای ۱۷ جنس و حدود ۱۰۰۰ گونه به شکل بوته‌ای یا بالارونده است. این گیاه عمدتاً در مناطق گرمسیر و نیمه‌گرمسیر رشد می‌کند، اما گونه خوراکی آن در اقلیم‌های معتدل پرورش یافته و به‌عنوان یک محصول مهم در بیش از ۹۰ کشور کشت می‌شود

کشورهای جهان با تولید ۱۴۷۳۲۴۲ تن در رتبه چهاردهم قرار گرفته است (FAO, 2023).

یکی از مواردی که سلامتی محصولات کشاورزی را تهدید می‌کند، استفاده بی‌رویه از کودها است که علاوه بر اثرات منفی بر سلامت انسان، کشاورزی پایدار و محیط‌زیست را با مخاطرات زیادی روبه‌رو می‌کند (Vattani et al., 2021). پتاسیم یکی از عناصر پرمصرف است که نقش مهمی در تنظیم پتانسیل اسمزی سلول‌های گیاهی دارد و حرکات روزنه‌ها را کنترل می‌کند، همچنین مطالعات نشان داده که پتاسیم اثر مستقیم و غیرمستقیم در فعال‌سازی بیش از ۱۲۰ آنزیم از جمله آنزیم‌هایی که مسئول استفاده از انرژی، متابولیسم نیتروژن و تنفس هستند، دارد (Cui and Tcherkez, 2021). از آنجایی که فقدان پتاسیم باعث تجمع آمین‌های سمی مانند آگماتین و پوترسین می‌شود بنابراین، منجر به ضعف سیستم ریشه، کاهش رشد عمومی گیاه و در نهایت کاهش تعداد غده‌ها و میوه‌ها می‌شود (Lester et al., 2010). پتاسیم برای انتقال و تشکیل کربوهیدرات‌ها، ساخت پروتئین و انجام فعالیت‌های فتوسنتزی، ایجاد و تنظیم پتانسیل اسمزی، مقاومت و استحکام ساقه در مقابل خوابیدگی بسیار ضروری است (Zhang et al., 2020).

فناوری نانو در رفع مشکلات کشاورزی توانسته به‌خوبی جایگاه خود را در علوم کشاورزی و صنایع وابسته به آن باز کند و در حال حاضر کوددهی نانو در محصولات مختلف به منظور تغذیه و کاهش اثرات تنش استفاده می‌شود (Sajyan et al., 2018). یکی از مهم‌ترین کاربردهای فناوری نانو در زمینه‌ها و گرایش‌های مختلف کشاورزی در بخش خاک و آب، استفاده از نانوکلات‌ها برای تغذیه گیاهان است. استفاده از نانوکلات‌ها به‌منظور کنترل دقیق رهاسازی مواد مغذی می‌تواند گامی مؤثر در جهت دستیابی به کشاورزی پایدار و سازگار با محیط‌زیست باشد (Al-Juthery et al., 2021). به‌طورکلی، نانو مواد مغذی کارآمدتر و مقرون به‌صرفه‌تر از کودهای معمولی هستند و استفاده از انواع کودهای نانو تأثیر عمده‌ای بر عملکرد محصولات کشاورزی، حفاظت از منابع طبیعی و کاهش هزینه کود برای تولید را در پی دارد (Al-Juthery et al., 2021).

جمله مهم‌ترین نانوکلات‌های مورد استفاده در کشاورزی، نانوکلات‌های پتاسیم، نیتروژن، روی و آهن است (Seif Sahandi et al., 2019). در تحقیقات مختلف اثرات مثبت نانوکودها بر روی انگور گزارش شده است، El said و همکاران (۲۰۱۹) در تحقیقی که بر روی انگور انجام دادند نشان دادند که کاربرد نانوروی به‌طور قابل توجهی سطح برگ، وزن تر، غلظت آهن برگ، تعداد خوشه، وزن خوشه و عملکرد کل را در مقایسه با کود معمولی افزایش داد. Sabir و همکاران (2014) گزارش کردند که محلول‌پاشی نانوکلسیم در انگور موجب زودرسی محصول، افزایش رشد، رشد برگی، افزایش غلظت کلروفیل و مقدار مواد غذایی برگ و میوه شد.

به لحاظ فیزیولوژیکی پتاسیم فراوان‌ترین کاتیون غیرآلی در گیاهان است که نقش‌های کلیدی در بسیاری از جنبه‌های سوخت‌وسازی از قبیل فتوسنتز، انتقال پروتئین و قند، فعال‌سازی بیش از ۶۰ نوع آنزیم، تنظیم پتانسیل اسمزی، تنظیم باز و بسته شدن روزنه‌ها و تشکیل آوند آبکش دارد (Mengel, 2007). پتاسیم به‌نام عنصر کیفیت در بین متخصصان تغذیه مشهور است و در گیاه نقش کاتالیزوری ایفا می‌کند، در واقع پتاسیم با فعال‌کردن آنزیم‌های که کاتالیزورهای ساخت نشاسته و پروتئین هستند سبب بهبود کیفیت می‌گردد (Al-Juthery et al., 2021). این عنصر در بین عناصر پرمصرف نقش مهم و تعیین‌کننده‌ای در باردهی و کیفیت انگور و کشمش تولیدی دارد (Keller, 2015). در تحقیقی که بر روی زیتون انجام گرفت، کاربرد نانوکلات پتاسیم بر محتوای روغن، مقدار عناصر و اسیدهای چرب تأثیر مثبت نشان داد (Rohi Vishekaii et al., 2022). به منظور بررسی تأثیر اسید هیومیک و کود نانوکلات مخلوط همراه با کودهای شیمیایی بر رشد و عملکرد انگور یاقوتی، تأثیر این عوامل بررسی شد و نتایج نشان داد که کاربرد ترکیبی عوامل فوق بیشترین تأثیر را روی صفات انگور از جمله، تعداد حبه هر خوشه، تعداد خوشه هر گیاه، وزن خوشه، وزن حبه، مواد محلول کل داشت (Rasouli et al., 2024). در آزمایش دیگری که تحت شرایط کشت‌بافت و تنش شوری بر روی انگور انجام شد، نتایج نشان داد که

کاربرد نانوذرات آهن و سیلیکات پتاسیم به تنهایی یا به صورت ترکیبی می‌تواند اثرات مخرب شوری بر صفات مورفولوژیکی را به طور قابل توجهی جبران کند و منجر به افزایش میانگین آن‌ها نسبت به شرایط کنترل شود (Mozafari et al., 2018). مطالعه دیگری نیز، با هدف بررسی و مقایسه تأثیر محلول پاشی دو منبع پتاسیم با فرمول مختلف، یعنی نانوکلات پتاسیم و نیترات پتاسیم، بر عملکرد و محتوای روغن زیتون طی دو سال متوالی انجام شد. نتایج نشان داد که تیمار نانوکلات پتاسیم در غلظت اول می‌تواند از طریق بهبود محتوای معدنی برگ به جای کنترل درخت، بر ترکیب اسیدهای چرب تأثیر مثبت بگذارد. همچنین، عملکرد و صفات میوه تحت تیمار دوم نانوکلات پتاسیم، که بالاترین غلظت بود بهتر است و کیفیت روغن زیتون پس از محلول پاشی نانوکلات پتاسیم غلظت اولیه آن پایدارتر است (Rohi Vishekaii et al., 2022). در مطالعه‌ای که به منظور بررسی اثر سم پاشی نانوکلات آهن بر خصوصیات کمی و کیفی ارقام تجاری بادام انجام شد، نشان داد که غلظت عناصر ریز مغذی در برگ در تمامی تیمارها به ویژه هنگام سم پاشی در دو مرحله نسبت به شاهد افزایش معنی داری داشت. بیشترین درصد تشکیل میوه اولیه و نهایی و عملکرد در اندام هوایی در رقم شکوفه و محلول پاشی کودی در دو مرحله و کمترین درصد تشکیل میوه اولیه و نهایی در شاهد در تمامی ارقام مورد آزمایش مشاهده شد (Mohammadi et al., 2024). محلول پاشی نانو، کلات و فرم-های آهن معمولی باعث افزایش رشد، وضعیت تغذیه‌ای، جنبه‌های باردهی و کیفیت میوه درختان پرتقال واشنگتن ناول (*Citrus sinensis* L.) شد. در آزمایشی با عنوان مذکور اثر سه شکل آهن نانو (Fe-NPs)، سولفات (FeSO_4) و کلات (Fe-chelated) - به صورت محلول پاشی بر روی درختان پرتقال مورد بررسی قرار گرفت. بالاترین مقادیر پارامترهای آزمایش شده زمانی گزارش شد که از بالاترین سطح نانوذرات آهن و بالاترین نرخ کلات آهن (EDTA) استفاده شد. نتایج به دست آمده در آزمایش نشان داد که سم پاشی درختان پرتقال واشنگتن ناول که در شرایط محیطی مشابه و شیوه‌های باغبانی

در آزمایش فعلی با Fe-NPs (نانوفرم) و یا کلات آهن (EDTA) در ۰/۱ درصد به کار گرفته شده است، یک کاربرد مفید برای افزایش است (El-Gioushy et al., 2021).

با وجود گزارش‌های فراوان درباره تأثیر نانوکودها بر محصولات مختلف، اطلاعات جامعی درباره تأثیر نانوکلات‌های پتاسیم بر ویژگی‌های کیفی انگور رقم سلطانا، به ویژه در ارتباط با موقعیت‌های مختلف برگ وجود ندارد. اگر چه تأثیر پتاسیم بر بهبود ویژگی‌های کیفی و فیزیولوژیکی محصولات مختلف از جمله انگور به خوبی اثبات شده است، اما استفاده از فرم نانو این عنصر می‌تواند مزایای قابل توجهی مانند افزایش کارایی جذب، کاهش میزان مصرف و بهبود عملکرد تحت شرایط تنش داشته باشد. مطالعات محدودی به بررسی اثر نانوپتاسیم بر خصوصیات بیوشیمیایی انگور پرداخته‌اند، بنابراین این پژوهش با هدف مقایسه تأثیر نانوپتاسیم و همچنین ارائه الگوی کاربردی برای تعیین دقیق غلظت بهینه این نانوذره و موقعیت هدفمند محلول پاشی برگ انگور انجام شد. در نهایت با توجه به این که یکی از مهمترین موضوعات در تولید محصولات مهمی مانند انگور، افزایش مواد استخراج شده آن و نیز افزایش کیفیت محصول، به منظور تولید محصولاتی مانند کشمش یا انواع نوشیدنی است، بنابراین، تعیین مقدار مناسب کود مصرفی ضروری است و باید در مصرف کودهای شیمیایی دقت بیشتری شود این تحقیق با هدف بررسی اثر کاربرد برگی سطوح مختلف نانوکلات پتاسیم بر ویژگی‌های فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی میوه انگور رقم سلطانی طراحی و اجرا شد.

مواد و روش‌ها

پژوهش حاضر در قالب طرح بلوک‌های کاملاً تصادفی به صورت چندمشاهده‌ای و با سه تکرار در یکی از باغات تجاری واقع در شهرستان ملکان (آذربایجان شرقی) با موقعیت جغرافیایی ۴۵ درجه و ۶۱ دقیقه شرقی و ۳۶ درجه و ۷۳ دقیقه شمالی، در سال ۱۴۰۰ انجام شد که خصوصیات خاک در جدول ۱ آورده شده است. درختان انگور ۲۰ ساله

جدول ۱- آزمایش خصوصیات فیزیکوشیمیایی خاک باغ

عمق (cm)	هدایت الکتریکی (dS/m)	اسیدیته کل اشباع (pH)	کربن آلی (%)	ازت کل (%)	فسفر قابل جذب (%)	پتاسیم قابل جذب (%)	رس (%)	سیلت (%)	رس (%)
۳۰-۰	۰/۹۹	۷/۸	۲/۲۶	۰/۲۳	۵۲/۶	۴۳۰	۴۴	۳۸	۱۸
۶۰-۳۰	۱/۲۱	۸/۰	۰/۸۲	۰/۰۸	۳۵/۸	۴۱۰	۴۰	۴۰	۲۰

(*Vitis vinifera* L.) رقم سلطانی ماده آزمایشی مورد استفاده در این پژوهش بود. تیمار آزمایش شامل محلول پاشی نانوکلات پتاسیم، خریداری شده از شرکت بایوزر (BIOZAR, Iran)، در سه سطح (یک در هزار، دو در هزار و چهار در هزار)، به همراه شاهد (بدون محلول پاشی) بود. نمونه برداری برگ روی درخت با سه مشاهده (برگ پایین، برگ وسط و برگ بالا) به منظور تعیین اثرات تیمار آزمایشی بر ویژگی های مورفولوژیک و فیزیولوژیک گیاه انجام گرفت. نانوکلات پتاسیم دارای ۲۷ درصد پتاسیم کلات شده و به صورت پودری و به کلی محلول در آب و قابل استفاده برای محلول پاشی استفاده شد. محلول پاشی تیمارهای یادشده شامل یک مرحله پیش از گلدهی، دو هفته پس از تشکیل میوه و یک ماه پس از مرحله دوم با استفاده از یک سم پاش ۱۰ لیتری روی تاک ها صورت گرفت. در طول آزمایش تاک ها به روش سنتی (غرقابی جوی و پشته) هر دو هفته یکبار آبیاری شدند. پس از برداشت میوه ها جهت بررسی برخی صفات کیفی که در زیر اشاره شده است، به آزمایشگاه منتقل شدند.

وزن، طول حبه، سفتی و pH میوه: برای اندازه گیری وزن و طول حبه ها، از هر بوته پنج خوشه تصادفی انتخاب شد. وزن ۱۰ حبه از هر خوشه با ترازوی دیجیتال (دقت ۰/۰۱ گرم Sartorius, Basic, Germany) و طول آنها با کولیس اندازه گیری و ثبت گردید. جهت سنجش سفتی میوه ها، پنج خوشه تصادفی از هر بوته انتخاب و سفتی گوشت میوه با دستگاه سفتی سنج دستی پروب ۶mm (Lutron FR-5120) بر اساس حداکثر نیروی نفوذ در قسمت میانی حبه ها اندازه گیری شد (Al-Qurashi et al., 2023). برای اندازه گیری pH آب میوه، از هر تیمار سه میوه نمونه برداری شد. پس از استخراج

دستی آب میوه، pH بلافاصله با pH متر Corning (مدل ۱۴۰) اندازه گیری شد.

قند محلول کل: میزان قندهای محلول برگ ها با روش Kochert (۱۹۸۷) سنجش شد. پس از استخراج در الکل ۷۰٪ و واکنش با فنل- اسید سولفوریک، جذب نوری در ۴۸۵ نانومتر توسط اسپکتوفتومتر اندازه گیری و غلظت قندها بر اساس منحنی استاندارد گلوکز (میلی گرم بر گرم وزن خشک) محاسبه گردید.

ویتامین C و پروتئین میوه: میزان ویتامین C پس از هموژنایزاسیون با متافسفریک اسید ۱٪ و واکنش با دی کلروایندوفنل در ۵۲۰ نانومتر اندازه گیری شد (Fenech et al., 2019). پروتئین کل نیز با روش Bradford (۱۹۷۶) و استاندارد BSA در ۵۹۵ نانومتر سنجش گردید.

فلاونوئید و فنل کل میوه: میزان فلاونوئیدهای کل با روش آلومینیوم کلراید در ۴۱۵ نانومتر (برحسب کوثرسیتین) (Meda et al., 2005) و ترکیبات فنلی با روش فولین-سیوکالتیو در ۷۲۰ نانومتر (برحسب گالیک اسید) اندازه گیری شدند (Chang et al., 2002).

رنگی های فتوستتزی: برای اندازه گیری کلروفیل کل و کاروتنوئید از روش Arnon (۱۹۶۷) استفاده شد. با استفاده از فرمول های زیر میزان کلروفیل کل و کاروتنوئید بر حسب میلی گرم بر گرم وزن تر نمونه به دست آورده شد. در این رابطه (V) حجم نهایی عصاره، (A) جذب نور در طول موج های مشخص، (W) وزن تر نمونه بر حسب گرم است.

$$\text{Total Chlorophyll} = [20.2(A_{645}) + 8.02(A_{663})] \times \frac{V}{(w \times 1000)}$$

$$\text{Carotenoid} = [7.6(A_{480}) - 1.49(A_{510})] \times \frac{V}{(w \times 1000)}$$

اندازه گیری عناصر نیتروژن (N)، فسفر (P) و پتاسیم

(K): برای اندازه‌گیری نیتروژن، نمونه‌های برگ با اسید سولفوریک و کاتالیزور هضم، سپس تقطیر و با 0.5N HCl تیترو شدند و نیتروژن با فرمول زیر محاسبه گردید (Nelson and Sommers, 1973).

$$((0.0014 \times V)/P) \times 100 = \text{نیتروژن (درصد)}$$

P: وزن نمونه بر حسب گرم، V: حجم اسید کلریدریک مصرفی در مرحله تیتراسیون بر حسب میلی‌لیتر

برای تعیین مقدار فسفر برگ، از روش کالریمتری با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر و غلظت پتاسیم برگ از روش شعله‌سنجی با استفاده از دستگاه فیلم فوتومتری انجام شد (امامی، ۱۳۷۵).

آنالیز داده‌های حاصل با استفاده از نرم‌افزار GenStat16 و مقایسه میانگین داده‌ها از طریق آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال پنج درصد مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند.

نتایج و بحث

نتایج تجزیه واریانس نشان داد، محلول پاشی نانوکلات پتاسیم به استثنای وزن حبه بر روی تمامی ویژگی‌های اندازه‌گیری شده در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار شد. بین نمونه‌های تهیه‌شده از سه موقعیت مختلف گیاه و میوه تفاوت معنی‌داری از لحاظ تمامی ویژگی‌های مورد اندازه‌گیری به استثنای کلروفیل کل مشاهده شد که در این میان درصد پروتئین در سطح احتمال ۵ درصد و سایر ویژگی‌ها در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بودند. همچنین اثرات محلول پاشی نانوکلات پتاسیم در سه نمونه برگ‌گی تهیه‌شده از سه موقعیت مختلف (به استثنای وزن حبه) در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود که به منظور کسب اطلاعات بیشتر و تحلیل دقیق‌تر داده‌ها، اثر محلول پاشی بر سه مشاهده برگ‌گی در این پژوهش مورد ارزیابی قرار گرفت. بیشترین ضریب تغییرات به میزان ۱۴/۶ درصد به سفتی دانه و کمترین آن با ۰/۳ درصد به طور مشترک به فلاونوئید و ویتامین C میوه اختصاص یافت که دقت قابل قبول اندازه‌گیری‌ها را نشان می‌دهد (جدول ۲).

طول حبه: مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد غلظت‌های

مختلف مورد استفاده تغییرات چشم‌گیری در طول حبه ایجاد کردند، به این صورت که محلول پاشی نانوکلات پتاسیم سبب افزایش طول حبه در نمونه‌های انگور سلطانی گردید. بیشترین طول حبه به میزان ۱۳/۷ میلی‌متر مربوط به تیمار غلظت چهار در هزار نانوکلات پتاسیم در موقعیت برگ بالا و کمترین طول حبه با ۱۰/۲۵ میلی‌متر متعلق به تیمار شاهد برگ پایین بود (شکل ۱).

سفتی میوه: مقایسه میانگین داده‌ها، نشان داد که حداکثر میزان سفتی میوه مربوط به کاربرد محلول پاشی نانوکلات پتاسیم با غلظت چهار در هزار و در محلول پاشی برگ پایین با ۴/۶۱ نیوتن به‌دست آمد و کمترین میزان آن با ۲/۷۲ نیوتن متعلق به تیمار شاهد (برگ بالا) بود (شکل ۲).

فصل کل: نتایج حاصل از مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که کاربرد محلول پاشی نانوکلات پتاسیم در غلظت‌های مختلف روند صعودی در میزان فصل کل میوه‌ها نشان داد، به‌طوری‌که حداکثر مقدار فصل کل به میزان ۶۸/۰۲ میلی‌گرم بر گرم در تیمار چهار در هزار و در محلول پاشی برگ وسط مشاهده شد، این افزایش نسبت به تیمار شاهد در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود (شکل ۳).

فلاونوئید کل: بررسی داده‌ها نشان داد که کاربرد سطوح مختلف نانوکلات پتاسیم در برگ‌های مختلف موجب افزایش میزان فلاونوئید کل میوه شد. بیشترین میزان فلاونوئید کل با ۵۸/۱۳ میلی‌گرم بر گرم در برگ بالایی و با کاربرد غلظت چهار در هزار نانوکلات پتاسیم به‌دست آمد. کمترین مقدار این صفت به میزان ۱۱/۶۲ میلی‌گرم بر گرم در تیمار شاهد (بدون محلول-پاشی) برگ وسط مشاهده شد (شکل ۴).

ویتامین C: مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که محلول پاشی غلظت‌های مختلف نانوکلات پتاسیم باعث افزایش ویتامین C میوه گردید، به‌طوری‌که بیشترین میزان ویتامین C با ۶۹/۸۶ میلی‌گرم در لیتر با کاربرد غلظت ۴ در هزار محلول-پاشی نانوکلات پتاسیم (در برگ بالا) حاصل شد و کمترین میزان آن به میزان ۶۰/۰۷ میلی‌گرم در لیتر در تیمار شاهد (عدم محلول پاشی) برگ بالا به‌دست آمد (شکل ۵).

جدول ۲- تجزیه واریانس اثر محل برگ و سطوح مختلف نانوکلات پتاسیم بر برخی ویژگی‌های مورفولوژیک و فیزیولوژیک انگور رقم سلطانی

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات					
		وزن حبه	سفتی	طول حبه	فنل کل	فلاونوئید	ویتامین C
بلوک	۲	۰/۰۵ ^{ns}	۰/۰۱ ^{ns}	۰/۰۶ ^{ns}	۰/۰۶ ^{ns}	۰/۰۰۴ ^{ns}	۰/۰۰۷ ^{ns}
محل‌پاشی	۲	۰/۳۲ ^{ns}	۱۳/۹۷ ^{**}	۱/۷۶ ^{**}	۱۷۰/۵۶ ^{**}	۱۸۷۴/۴۱۳ ^{**}	۵۹/۳۳۴ ^{**}
خطا	۶	۰/۰۸	۰/۰۱	۰/۰۵	۰/۱۳	۰/۰۱۰	۰/۰۲۲
نمونه	۲	۱/۶۴ ^{**}	۳/۴۸ ^{**}	۱۱/۵۷ ^{**}	۵/۶۰ ^{**}	۵۶/۳۳۷ ^{**}	۰/۳۴۷ ^{**}
نمونه × محل‌پاشی	۶	۰/۰۸ ^{ns}	۰/۲۸ ^{**}	۱/۱۲ ^{**}	۳۳/۵۲ ^{**}	۳۹۸/۶۱۸ ^{**}	۱۰/۶۰۶ ^{**}
خطای نمونه‌برداری	۱۶	۰/۰۵	۰/۰۲	۰/۰۴	۰/۱۱	۰/۰۱۶	۰/۰۳۰
ضریب تغییرات (%)		۱۴/۶	۳/۲	۱/۶	۰/۷	۰/۳	۰/۳

ns و ** به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۱ و ۵ درصد

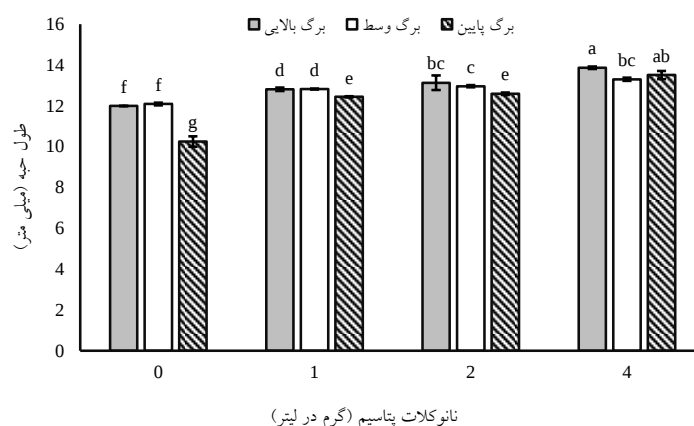
ادامه جدول ۲-

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات					
		pH آب میوه	کلروفیل	کاروتنوئید	پروتئین	نیتروژن	فسفر
بلوک	۲	۰/۰۱۰۰ ^{ns}	۰/۵ ^{ns}	۰/۰۰۲ ^{ns}	۰/۰۰۶ ^{ns}	۰/۰۰۵۳ ^{ns}	۰/۰۰۰۸ ^{ns}
محل‌پاشی	۲	۰/۶۳۲۳ ^{**}	۲۳۳/۵ ^{**}	۰/۱۲۹ ^{**}	۰/۲۰۵ ^{**}	۸/۱۱۵۵ ^{**}	۰/۱۳۸۸ ^{**}
خطا	۶	۰/۰۰۰۵	۳/۳	۰/۰۰۴	۰/۰۰۴	۰/۰۰۰۹	۰/۰۰۱۵
نمونه	۲	۰/۲۰۰۴ ^{**}	۲/۳ ^{ns}	۰/۰۱۱ ^{**}	۰/۰۱۴ [*]	۰/۰۴۰۴ ^{**}	۰/۰۰۶۹ ^{**}
نمونه × محل‌پاشی	۶	۰/۳۱۹۹ ^{**}	۵۹/۷ ^{**}	۰/۰۱۷ ^{**}	۰/۵۳۴ ^{**}	۰/۱۹۳۸ ^{**}	۰/۰۰۷۰ ^{**}
خطای نمونه‌برداری	۱۶	۰/۰۰۰۴	۳/۷	۰/۰۰۲	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱۰	۰/۰۰۱۲
ضریب تغییرات (%)		۰/۶	۷/۲	۶/۵	۳/۴	۱/۴	۵/۴

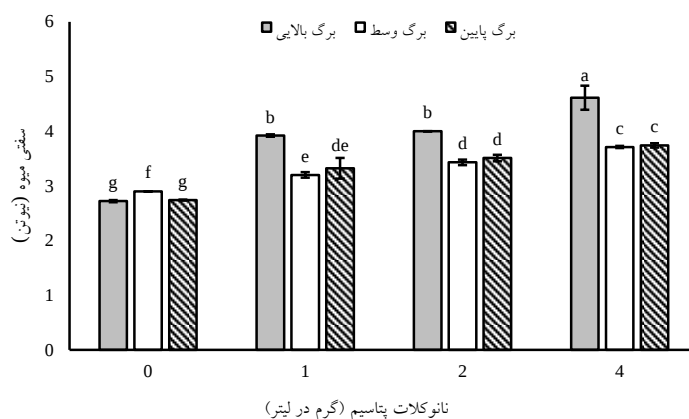
ns و ** به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۱ و ۵ درصد

قند محلول کل: مقایسه میانگین داده‌ها بیانگر افزایش قند محلول کل در اثر غلظت‌های مختلف نانوکلات پتاسیم بود و به‌طوریکه بیشترین قند محلول کل به میزان ۲۸/۲۶ درصد با کاربرد محلول‌پاشی نانوکلات پتاسیم با غلظت چهار در هزار و در برگ پایین بدست آمد که نسبت به تیمار شاهد برگ بالا با ۳۶ درصد در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود (شکل ۶).
اسیدیته میوه: مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که غلظت‌های مختلف مورد استفاده موجب کاهش اسیدیته میوه انگور شد. به‌طوریکه بیشترین میزان اسیدیته آب میوه با ۳/۳۹ متعلق به تیمار شاهد برگ بالا (فاقد محلول‌پاشی) و کمترین

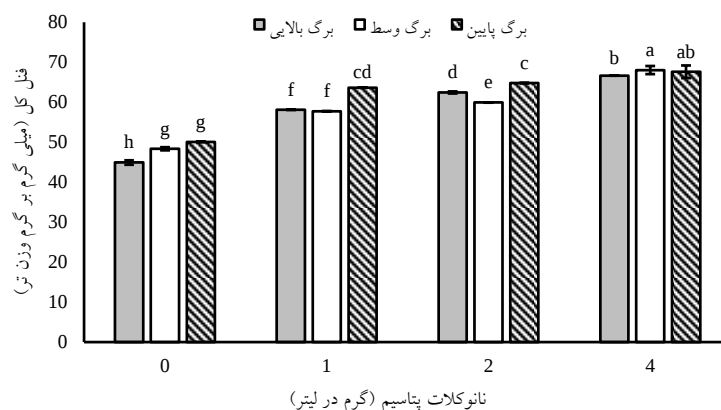
مقدار آن با ۱/۶۶ با تیمار چهار در هزار نانوکلات پتاسیم در برگ پایین به‌دست آمد (شکل ۷).
کلروفیل کل: مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که اثر متقابل محلول‌پاشی و موقعیت برگ بر میزان کلروفیل کل معنی‌دار بود. بالاترین میزان کلروفیل کل به میزان ۴/۵۶ میلی‌گرم بر گرم در تیمار چهار در هزار و در برگ وسط مشاهده شد که این مقدار نسبت به تیمار شاهد در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود (شکل ۸).
کاروتنوئید کل: براساس نتایج بدست آمده در مطالعه حاضر بیشترین محتوای کاروتنوئید به میزان ۰/۸۰ میلی‌گرم بر



شکل ۱- تأثیر محلول پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر طول میوه انگور رقم سلطانی



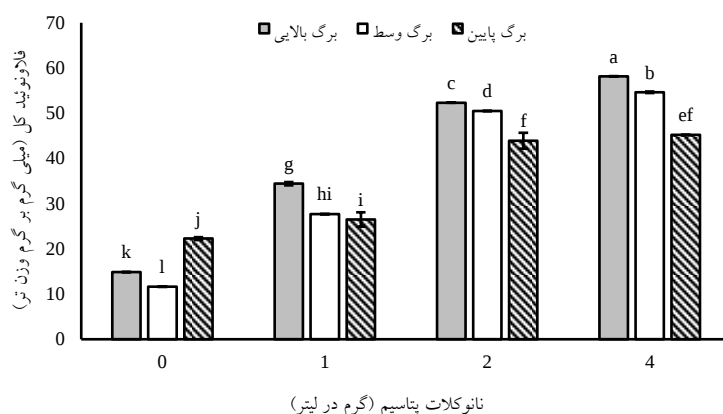
شکل ۲- تأثیر محلول پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر سفتی میوه انگور رقم سلطانی



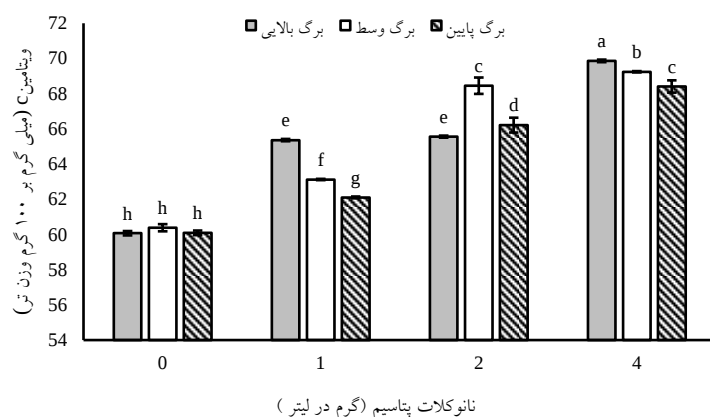
شکل ۳- تأثیر محلول پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر فنل کل میوه انگور رقم سلطانی

پروتئین میوه: نتایج مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که کاربرد سطوح مختلف نانوکلات پتاسیم موجب افزایش میزان پروتئین میوه در انگور سلطانی گردید. به‌طوریکه بیشترین

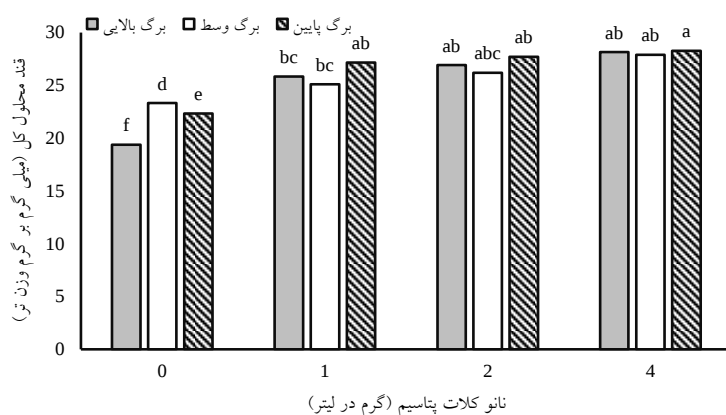
گرم با کاربرد غلظت چهار در هزار نانوکلات پتاسیم و در برگ وسط بدست آمد که نسبت به تیمار شاهد در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود (شکل ۹).



شکل ۴- تأثیر محلول پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر فلاونوئید کل میوه انگور رقم سلطانی



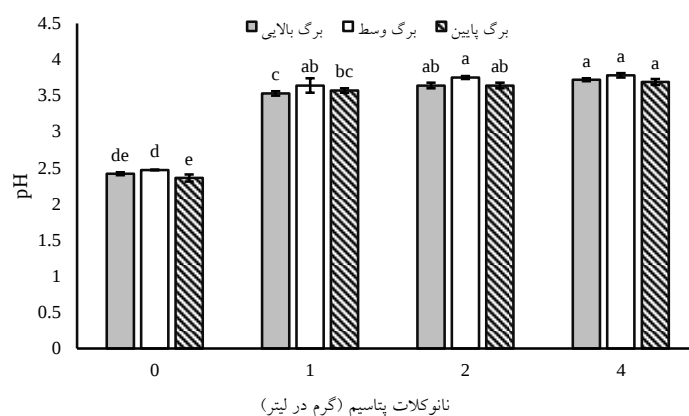
شکل ۵- تأثیر محلول پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر ویتامین C میوه انگور رقم سلطانی



شکل ۶- تأثیر محلول پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر قند محلول برگ انگور رقم سلطانی

سطوح مختلف نانوکلات پتاسیم روند صعودی در میزان نیتروژن میوه در انگور سلطانی نشان داد. به طوریکه این افزایش در هر سه برگ پائینی، میانی و فوقانی به صورت خطی بود

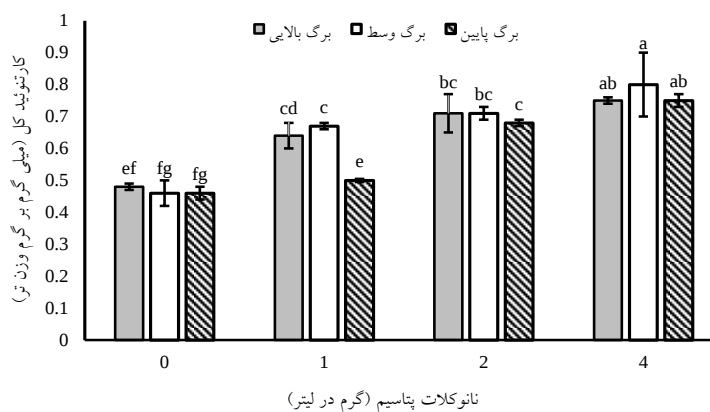
میزان پروتئین میوه در غلظت چهار در هزار برگ بالا با ۱/۹۲ درصد مشاهده شد (شکل ۱۰).
نیتروژن کل: نتایج مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که کاربرد



شکل ۷- تأثیر محلول پاشی نانونکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر اسیدیته میوه انگور رقم سلطانی



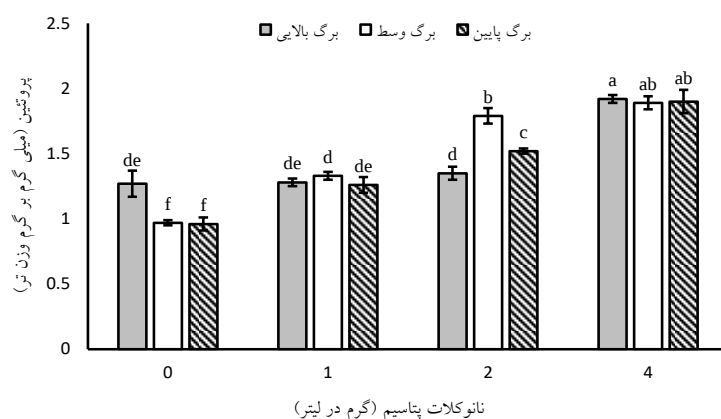
شکل ۸- تأثیر محلول پاشی نانونکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر کلروفیل کل برگ انگور رقم سلطانی



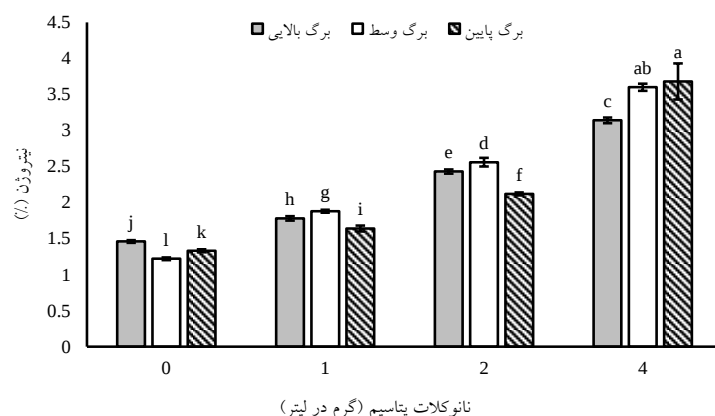
شکل ۹- تأثیر محلول پاشی نانونکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر کاروتنوئید کل برگ انگور رقم سلطانی

یافت. این افزایش به ازای هر گرم در لیتر نانونکلات پتاسیم برای برگ‌های پائینی بیشتر از برگ‌های میانی و برای برگ‌های میانی نیز بیشتر از برگ‌های فوقانی بود. بیشترین میزان نیتروژن

و به طور میانگین افزایش هر گرم در لیتر نانونکلات پتاسیم در محلول پاشی به طور میانگین ۰/۵۶ درصد غلظت نیتروژن در میوه انگور افزایش ($y = 555.08x + 1.28$; $R^2 = 0.997$)



شکل ۱۰- تأثیر محلول‌پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر پروتئین میوه انگور رقم سلطانی



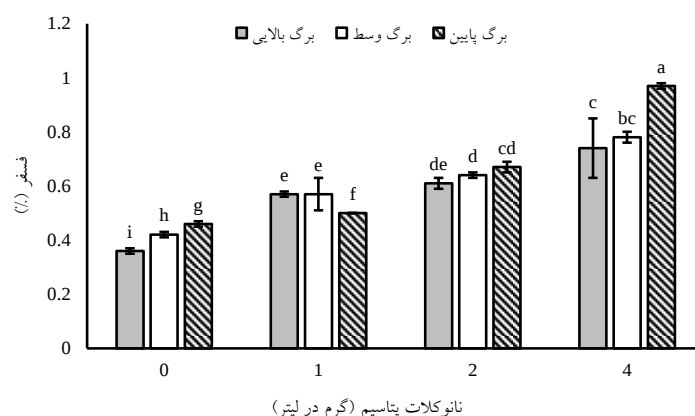
شکل ۱۱- تأثیر محلول‌پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر نیتروژن برگ انگور رقم سلطانی

(شکل ۱۲).

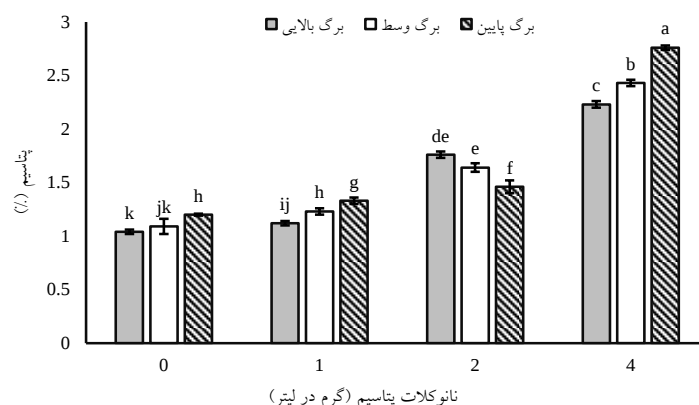
پتاسیم: نتایج مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که کاربرد سطوح مختلف نانوکلات پتاسیم موجب افزایش خطی میزان پتاسیم میوه در انگور سلطانی شد و این افزایش در هر سه موقعیت برگ‌گی مشاهده شد. به‌طوریکه با افزایش غلظت هر گرم در لیتر نانوکلات پتاسیم در محلول‌پاشی به طور میانگین $y = 353.81x + 0.99$; $R^2 = 0.963$ در میوه انگور افزایش یافت. این افزایش در برگ‌های پائینی، میانی و فوقانی به ترتیب ۰/۳۴، ۰/۳۲ و ۰/۳۲ درصد به ازای هر گرم در لیتر نانوکلات پتاسیم بود. علی‌رغم آن، بیشترین میزان پتاسیم میوه با ۲/۷۶ درصد مربوط به غلظت چهار در هزار و در برگ پایین مشاهده شد و کمترین مقدار این عنصر با ۱/۰۴ درصد در تیمار شاهد برگ بالا بدست آمد

میوه با ۳/۶۸ درصد مربوط به غلظت چهار در هزار و در برگ پایین مشاهده شد و کمترین مقدار این عنصر با ۱/۲۲ درصد در تیمار شاهد برگ وسط بدست آمد (شکل ۱۱).

فسفر کل: نتایج مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که کاربرد سطوح مختلف نانوکلات پتاسیم روند صعودی در میزان فسفر میوه در انگور سلطانی داشت. به‌طوریکه با افزایش غلظت هر گرم در لیتر نانوکلات پتاسیم در محلول‌پاشی به طور میانگین $y = 68.286x + 0.5169$; $R^2 = 0.882$ در میوه انگور افزایش یافت. مطابق این نتایج، بیشترین افزایش در برگ‌های فوقانی و کمترین آن در برگ‌های میانی بود. بیشترین میزان فسفر میوه با ۰/۹۷ درصد مربوط به غلظت چهار در هزار و در برگ پایین مشاهده شد و کمترین مقدار این عنصر با ۰/۳۶ درصد در تیمار شاهد برگ پایین بدست آمد



شکل ۱۲- تأثیر محلول پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر فسفر برگ انگور رقم سلطانی



شکل ۱۳- تأثیر محلول پاشی نانوکلات پتاسیم و موقعیت برگ انگور بر پتاسیم برگ انگور رقم سلطانی

(شکل ۱۳).

(2020; Jia *et al.*, 2020). تفاوت مشاهده شده در پاسخ

برگ‌های پایین و بالا ممکن است به تفاوت در عملکرد فیزیولوژیک این برگ‌ها (ذخیره‌سازی در مقابل تولید مواد فتوسنتزی) مرتبط باشد (Keller, 2015). این یافته‌ها اهمیت استفاده هدفمند از نانوکلات‌ها را در مدیریت باغات انگور برجسته می‌سازد. در مطالعه Shalan و همکاران (۲۰۲۰) کاربرد سولفات پتاسیم در انگور کریمسون موجب افزایش وزن حبه‌ها شد که نتایج پژوهش حاضر با نتایج گزارش شده توسط پژوهشگران مطابقت دارد.

نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که کاربرد نانوکلات پتاسیم به‌ویژه با غلظت چهار در هزار، موجب افزایش معنی‌دار در سطح محتوای فنل کل میوه‌ها در مقایسه با تیمار شاهد گردید. پتاسیم به عنوان کوفاکتور آنزیم‌های کلیدی مانند (PAL) در

بحث

بحث مطالعه حاضر نشان داد که کاربرد نانوکلات پتاسیم (غلظت چهار در هزار) موجب بهبود همزمان صفات کمی و کیفی انگور سلطانی گردید، به‌طوری‌که بیشترین وزن حبه در برگ پایین، بیشترین طول حبه (۱۳/۸۷ میلی‌متر) در برگ بالا و بیشترین سفتی مجدداً در محلول پاشی برگ پایین مشاهده شد. این نتایج حاکی از همبستگی قوی بین صفات مورد بررسی است که نشان‌دهنده نقش چندجانبه پتاسیم در فیزیولوژی گیاه است. از دیدگاه مکانیسمی، این بهبودها احتمالاً ناشی از افزایش کارایی فتوسنتز و تولید کربوهیدرات‌ها می‌باشد (Rawat *et al.*, 2022; Mokhtarzadeh and Shahsavari, 2022).

مسیر فنیل آلانین آمونیلایز فنیل پروپانویید عمل می‌کند که پیش‌ساز اصلی ترکیبات فنلی است (Sharma et al., 2019). مکانیسم احتمالی این افزایش می‌تواند شامل فعال‌سازی آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی مانند پراکسیداز و پلی‌فنل اکسیداز تحت تأثیر پتاسیم باشد (Gao et al., 2018)، که پراکسیداز و برخی آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان نقش مستقیم در فعال‌سازی مسیر فنیل پروپانویید دارند و منجر به سنتز ترکیبات فنلی (فنولیک اسیدها، فلاونوئیدها، تانن‌ها و لیگنین) می‌شوند. کلید اصلی این مسیر آنزیم فنیل آلانین آمونیلایز است که القای آن اغلب همراه با افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان رخ می‌دهد، زیرا سیگنال ROS باعث بیان ژن می‌شود (Sharma et al., 2019) و افزایش تولید پیش‌سازهای فنلی از طریق تقویت فتوسنتز و تولید کربوهیدرات‌ها (Rengel et al., 2020) و خاصیت نانویی ذرات که جذب و انتقال پتاسیم را در بافت‌های گیاهی بهبود می‌بخشد (Nanehkaran et al., 2024). تفاوت مشاهده‌شده در کارایی برگ وسط ممکن است به موقعیت فیزیولوژیک برگ‌های وسط در تولید و انتقال متابولیت‌های ثانویه، توزیع بهینه هورمون‌ها و آنزیم‌های مرتبط در این ناحیه باشد (Watanabe et al., 2013). ترکیبات فنولیک به عنوان فاکتورهای کلیدی در تعیین کیفیت انگور محسوب می‌شوند، چرا که این متابولیت‌های ثانویه به‌طور مستقیم بر پارامترهای حسی میوه از جمله پروفایل عطری، ویژگی‌های طعم‌دهنده، شدت تلخی و حس گسی تأثیرگذار هستند (Gao et al., 2024). غلظت فنل کل در بذر و حبه‌های انگور تحت تأثیر عوامل ژنوتیپی و محیطی قرار می‌گیرد که از مهم‌ترین آنها می‌توان به ویژگی‌های ژنتیکی رقم، خصوصیات فیزیکی‌شیمیایی خاک، شرایط اقلیمی، موقعیت جغرافیایی، مدیریت زراعی، شیوع پاتوژن‌ها، به ویژه آلودگی‌های قارچی اشاره کرد (Garcia-Cabazon et al., 2020).

نتایج این مطالعه نشان داد که کاربرد نانوکلات پتاسیم به ویژه با غلظت چهار در هزار در برگ‌های بالایی، موجب افزایش معنی‌دار محتوای فلاونوئید کل میوه‌ها در مقایسه با تیمار شاهد گردید. این یافته با مطالعات متعددی که نشان

داده‌اند پتاسیم نقش کلیدی در مسیرهای بیوستز فلاونوئیدها دارد، همسو است (Wei et al., 2024). پتاسیم به عنوان فعال‌کننده آنزیم‌های کلیدی مانند کالکون سنتاز (CHS) و فنیل آلانین آمونیلایز (PAL) در مسیر بیوستز فلاونوئیدها عمل می‌کند (Richter-Laskowska et al., 2023). مکانیسم‌های احتمالی این افزایش شامل افزایش بیان ژن‌های کلیدی مسیر بیوستز فلاونوئیدها تحت تأثیر پتاسیم (Petrussa et al., 2013)، بهبود کارایی فتوسنتز و تولید پیش‌سازهای کربنی برای بیوستز فلاونوئیدها (Dao et al., 2011)، خاصیت نانویی ذرات که جذب و انتقال پتاسیم را در برگ‌های بالایی بهبود می‌بخشد (Hasan et al., 2022). تفاوت مشاهده‌شده در کارایی برگ‌های پایینی می‌تواند به این دلایل باشد که فعالیت متابولیکی بالاتر برگ‌های پایینی در تولید ترکیبات ثانویه، قرار گرفتن در معرض نور بیشتر که بیان ژن‌های مرتبط با فلاونوئیدها (Zhang et al., 2021) و توزیع بهینه هورمون‌های گیاهی در برگ‌های بالایی (Davies, 2010) را تحریک می‌کند و یا اینکه مصرف نانوکلات پتاسیم منجر به تحریک شاخص‌های رشدی گیاه به ویژه در اندام‌های بالایی شده و این امر موجب کاهش غلظت عناصر غذایی مانند پتاسیم در این اندام‌ها شده است (Marschner, 1995).

یافته‌های اخیر نشان داده‌اند که محلول‌پاشی نانوکلات پتاسیم می‌تواند به طور مؤثری میزان ویتامین ث در میوه‌ها را افزایش دهد، به طوریکه غلظت ۴ در هزار محلول‌پاشی، بیشترین تأثیر را داشته است. این اثر احتمالاً ناشی از نقش چندگانه پتاسیم در متابولیسم گیاهی است. پتاسیم می‌تواند با تأثیر بر آنزیم‌های کلیدی در مسیر سنتز اسید آسکوربیک (ویتامین ث) و افزایش بیان ژن‌های مرتبط با آنها، تولید این ویتامین را افزایش دهد (Lester et al., 2005). علاوه بر این، پتاسیم با تقویت سیستم آنتی‌اکسیدانی گیاه، می‌تواند از آسیب‌های ناشی از استرس اکسیداتیو که منجر به تخریب ویتامین ث می‌شوند، جلوگیری کند (Hu et al., 2016). استفاده از نانوکلات پتاسیم نیز به دلیل اندازه کوچک ذرات، باعث افزایش جذب و انتقال پتاسیم به سلول‌های هدف

می شود (Nair et al., 2010). در نتیجه، محلول پاشی نانوکلات پتاسیم، با فراهم کردن پتاسیم بیشتر و با کارایی بالاتر، می تواند به بهبود فعالیت آنزیم های متابولیکی، افزایش سنتز ویتامین ث و کاهش استرس اکسیداتیو کمک کرده و در نهایت، میزان ویتامین ث در میوه ها را افزایش دهد. محتوای ویتامین ث در میوه انگور رقم سلطانی تحت تأثیر کاربرد سطوح مختلف نانوکلات پتاسیم روند صعودی نشان داد، که این افزایش را می توان به نقش پتاسیم در جذب اسمزی آب توسط ریشه ها، کنترل تعرق برگ و همچنین تأثیر مهم آن در تولید و انتقال قند از برگ به میوه ها نسبت داد، چرا که این عوامل در نهایت بر افزایش ویتامین ث میوه ها مؤثر هستند (Mubashir et al., 2023).

پتاسیم، به عنوان یکی از عناصر ضروری برای رشد گیاهان، نقش کلیدی در فرآیندهای فیزیولوژیکی از جمله فتوسنتز، تنظیم فشار اسمزی سلولی و انتقال مواد غذایی دارد (Rengel et al., 2022). مکانیسم اثر نانوکلات پتاسیم بر سنتز قندها را می توان به بهبود فعالیت فتوسنتزی، تنظیم انتقال مواد فتوسنتزی و افزایش تنظیم اسمزی در سلول نسبت داد. پتاسیم، با بهبود تبادل گازها و جذب CO_2 از طریق تنظیم باز و بسته شدن روزنه های گیاهی، سنتز قندها را افزایش می دهد (Heidari et al., 2023). همچنین انتقال کارآمدتر محصولات فتوسنتزی از برگ های بالایی به برگ های پایینی، منجر به تجمع بیشتر قندها در این بخش شد (Wang et al., 2013). علاوه بر این، حضور پتاسیم در سلول ها باعث افزایش غلظت مواد محلول و در نتیجه افزایش تولید و ذخیره قندهای محلول کل می شود (Rengel et al., 2022).

کاهش اسیدیته در این پژوهش می تواند ناشی از تأثیر پتاسیم بر تغییرات فیزیولوژیکی در میوه و بهینه سازی فرآیندهای متابولیک باشد که منجر به کاهش تجمع یون های اسیدی در سلول های میوه می شود. نقش پتاسیم در کاهش اسیدیته میوه ها را می توان به مکانیسم های متعددی نسبت داد. پتاسیم یکی از عناصر کلیدی در تنظیم pH سلول های گیاهی است و از طریق خنثی کردن یون های اسیدی (مانند H^+) در

سلول ها منجر به کاهش اسیدیته می شود (Rengel et al., 2022). علاوه بر این، افزایش غلظت پتاسیم می تواند انتقال مواد فتوسنتزی را به سلول های میوه تسهیل کند و اولویت برای سنتز ترکیبات قندی را افزایش دهد. این تغییرات در ترکیبات شیمیایی میوه، مانند افزایش محتوای قندهای محلول، معمولاً با کاهش اسیدیته همراه هستند (Wang et al., 2013). همچنین، پتاسیم با تنظیم مکانیسم های اسمزی و تعادل یونی، نقش مهمی در بهبود رشد سلول ها و کاهش تجمع سایر ترکیبات اسیدی مانند مالیک و تارتاریک اسید ایفا می کند (Shin, 2014).

اثرات کودها بر محتوای پروتئین از طریق سنتز و یا هیدرولیز آن در سطوح و گیاهان مختلف، متفاوت بوده و در اکثر گیاهان معمولاً به صورت کاهش تجمع پروتئین کل (از طریق تخریب و یا کاهش سنتز پروتئین ها) نمود پیدا می کند (Gu et al., 2021). هنگام سنتز پروتئین ها مسیرهای سیگنالی متعددی منجر به بیان ژن هایی می شود که به نوبه خود امکان فعال سازی پروتئین هایی را فراهم می آورد که این مورد تحت تأثیر فنوتیپ گیاه قرار می گیرد و در گیاهان مختلف نتایج متفاوتی نشان می دهد (Hegazi et al., 2011). در تحقیق حاضر کاربرد برگی نانوکلات پتاسیم موجب افزایش مقدار پروتئین کل میوه شد که افزایش میزان پروتئین در اثر نانوکلات پتاسیم احتمالاً به علت افزایش سنتز پروتئین های جدید ناشی از بیان ژن های مقاوم به شرایط محیطی و یا کاهش فعالیت آنزیم های تجزیه کننده پروتئین است (Hegazi et al., 2011).

مقدار عناصر غذایی میوه و برگ (نیتروژن، فسفر و پتاسیم) نقش به سزایی در تعیین کیفیت میوه و ماده خشک آن دارند عوامل ژنتیکی و عملیات باغی از جمله کوددهی و عامل های اکولوژیک (دما، نور، رطوبت، خاک و غیره) تأثیر زیادی بر محتوای عناصر برگ و میوه دارند (Dar et al., 2015). کاربرد برگی نانوکلات پتاسیم موجب افزایش غلظت نیتروژن، پتاسیم و فسفر میوه ها شد. این نتیجه در پژوهش های سایرین نیز گزارش شده است (مینازاده و همکاران، ۱۳۹۷؛ صفری و همکاران، ۱۳۹۹). شاید دلیل اصلی آن کمبود عنصر پتاسیم در

گیاه است که در مناطق مختلف به این موضوع اشاره شده است (بایوردی و همکاران، ۱۳۹۴؛ مطلبی فر، ۱۴۰۱) و جبران کمبود آن به دلیل نقش در تنظیم اسمزی و تسهیل انتقال فراورده‌های حاصل از فتوسنتز باعث بهبود انتقال و جاگیری عناصر شده و در نتیجه غلظت عناصر در میوه افزایش می‌یابد (Keller, 2010). اثر افزایشی مقدار عناصر میوه تحت کاربرد سولفات پتاسیم توسط زیودار و همکاران (۱۳۹۴) در زیتون (*Olea europaea* L.)، در میوه انگور (*Vitis vinifera* L.) (Sarikhani et al., 2014) گزارش شده است که نتایج تحقیق حاضر با گزارشات موجود همخوانی دارد.

نتیجه‌گیری

منابع

- امامی، عاکفه (۱۳۷۵). روش‌های تجزیه گیاه. جلد اول. مؤسسه تحقیقات خاک و آب، کرج، ایران.
- بایوردی، احمد، حمید، رهنمون، و بهمن، پاسبان اسلام (۱۳۹۴). دستاوردهای پژوهشی مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی آذربایجان شرقی. انتشارات پریور.
- زیودار، ارزانی، کاظم، سوری، محمد کاظم، معلمی، و سیدنژاد، سید منصور (۱۳۹۴). بررسی اثر محلول‌پاشی سولفات پتاسیم بر برخی شاخص‌های کمی و کیفی میوه و روغن زیتون (*Olea europaea* L.) در شرایط آب و هوایی اهواز. *تولیدات گیاهی*، ۳۸ (۳)، ۱۳-۲۶.
- صفری، آسیه، اکرم، فاطمی، محسن، سعیدی، و زهرا، کلاه‌چی (۱۳۹۹). تأثیر مدیریت کودی و تنش خشکی بر وضعیت تغذیه‌ای انگور بیدانه قرمز در شرایط گلخانه‌ای. *مجله مدیریت خاک و تولید پایدار*، ۱۰ (۱)، ۱۱۹-۱۳۶.
- مطلبی‌فرد، رحیم (۱۴۰۱). ارزیابی وضعیت تغذیه‌ای باغات انگور استان همدان با استفاده از روش تشخیص چندگانه (CND). *نشریه آب و خاک*، ۳۶ (۳)، ۳۶۷-۳۷۵.
- مینازاده، راضیه، کریمی، روح‌الله، و محمدپرست، بهروز (۱۳۹۷). اثر تغذیه برگی سولفات پتاسیم بر شاخص‌های مورفو-فیزیولوژیکی انگور تحت تنش شوری. *علوم زیستی گیاهی*، ۱۰ (۳)، ۸۳-۱۰۶.
- Al-Juthery, H. W., Lahmod, N. R., & Al-Tae, R. A. (2021). Intelligent, nano-fertilizers: A new technology for improvement nutrient use efficiency (article review). In IOP Conference Series: Earth and Environmental Science. IOP Publishing. <https://doi.org/10.1088/1755-1315/735/1/012086>
- Al-Qurashi, A. D., Awad, M. A., & Ali, M. A. (2023). Exogenous ascorbic acid and procyanidin application affect quality of sensation mangoes during ripening. *Journal of Animal and Plant Sciences*, 33(3.)
- Arnon, A. N. (1967). Method of extraction of chlorophyll in the plants. *Agronomy Journal*, 23, 112-121.
- Bradford, M. M. (1976). A rapid and sensitive method for the quantitation of microgram quantities of protein utilizing the principle of protein-dye binding. *Analytical Biochemistry*, 72(1-2), 248-254. [https://doi.org/10.1016/0003-2697\(76\)90527-3](https://doi.org/10.1016/0003-2697(76)90527-3)
- Chang, C., Yang, M., Wen, H., & Chern, J. (2002). Estimation of total flavonoid content in propolis by two complementary colorimetric methods. *Journal of Food and Drug Analysis*, 10, 178-182. <https://doi.org/10.38212/2224-6614.2748>

- Cui, J., & Tcherkez, G. (2021). Potassium dependency of enzymes in plant primary metabolism. *Plant Physiology and Biochemistry*, 166, 522-530. <https://doi.org/10.1016/j.plaphy.2021.06.017>
- Dao, T. T. H., Linthorst, H. J. M., & Verpoorte, R. (2011). Chalcone synthase and its functions in plant resistance. *Phytochemistry Reviews*, 10, 397-412. <https://doi.org/10.1007/s11101-011-9211-7>
- Dar, M. A., Wani, J. A., Raina, S. K., Bhat, M. Y., & Malik, M. A. (2015). Relationship of leaf nutrient content with fruit yield and quality of pear. *Journal of Environmental Biology*, 36(3), 649.
- Davies, P. J. (2010). Regulatory factors in hormone action: Level, location and signal transduction. In: *Plant Hormones: Biosynthesis, Signal Transduction, Action.* (ed. Davies, P. J.) Pp. 16-35. Dordrecht: Springer, Netherlands. https://doi.org/10.1007/978-1-4020-2686-7_2
- El-Gioushy, S. F., Ding, Z., Bahloul, A. M., Gawish, M. S., Abou El Ghit, H. M., Abdelaziz, A. M., ... & Zewail, R. M. (2021). Foliar application of nano, chelated, and conventional iron forms enhanced growth, nutritional status, fruiting aspects, and fruit quality of Washington navel orange trees (*Citrus sinensis* L. Osbeck). *Plants*, 10(12), 2577.
- El-Said, R., El-Shazly, S., El-Gazzar, A., Shaaban, E., & Saleh, M. (2019). Efficiency of nano-zinc foliar spray on growth, yield and fruit quality of flame seedless grape. *Journal of Applied Sciences*, 19, 612-630.
- FAOStat. (2023). <http://Fa.stat.Fau.org/site/626/default.aspt> ancor
- Fenech, M., Amaya, I., Valpuesta, V., & Botella, M. A. (2019). Vitamin C content in fruits: Biosynthesis and regulation. *Frontiers in Plant Science*, 9, 2006. <https://doi.org/10.3389/fpls.2018.02006>
- Gao, F., Guan, L., Zeng, G., Hao, X., Li, H., & Wang, H. (2024). Preliminary characterization of chemical and sensory attributes for grapes and wines of different cultivars from the Weibei Plateau region in China. *Food Chemistry*, 10, 21, 101091. <https://doi.org/10.1016/j.fochx.2023.101091>
- Gao, X., Zhang, S., Zhao, X., & Wu, Q. (2018). Potassium-induced plant resistance against soybean cyst nematode via root exudation of phenolic acids and plant pathogen-related genes. *PLoS One*, 13(7), e0200903.
- Garcia-Cabezon, C., Gobbi Teixeira, G., Dias, L. G., Salvo-Comino, C., Garcia-Hernandez, C., Rodriguez-Mendez, M. L., & Martin-Pedrosa, F. (2020). Analysis of phenolic content in grape seeds and skins by means of a bio-electronic tongue. *Sensors*, 20(15), 4176. <https://doi.org/10.3390/s20154176>
- Gu, X., Liu, Y., Li, N., Liu, Y., Zhao, D., Wei, B., & Wen, X. (2021). Effects of the foliar application of potassium fertilizer on the grain protein and dough quality of wheat. *Agronomy*, 11(9), 1749. <https://doi.org/10.3390/agronomy11091749>
- Hasan, B. K., Leiby, H. R., & Al Ghasheem, N. (2022). Effects of nano-chelated micronutrients and seaweed on nutrients uptake and chemical traits of quinoa (*Chenopodium quinoa* Willd.). *Caspian Journal of Environmental Sciences*, 20(5), 985-989. <https://doi.org/10.22124/CJES.2022.6052>
- Hegazi, E. S., Mohamed, S. M., EL Sonbaty, M. R., Abd El Naby, S. K. M., & El Sharony, T. F. (2011). Effect of potassium nitrate on vegetative growth, nutritional status, yield and fruit quality of olive cv. Picual. *Journal of Horticultural Science and Ornamental Plants*, 3(3), 252-258.
- Heidari, Z., Noruzi, P., Rezapour-Fard, J., & Jabbarzadeh, Z. (2023). Different LED light spectra's and nano-chelated potassium affect the quality traits of Dolce Vita cut roses in soilless culture condition. *Scientific Reports*, 13(1), 6769. <https://doi.org/10.1038/s41598-023-34056-4>
- Hu, W., Lv, X., Yang, J., Chen, B., Zhao, W., Meng, Y., ... & Oosterhuis, D. M. (2016). Effects of potassium deficiency on antioxidant metabolism related to leaf senescence in cotton (*Gossypium hirsutum* L.). *Field Crops Research*, 191, 139-149. <https://doi.org/10.1016/j.fcr.2016.02.025>
- Jia, K., Zhang, Q., Xing, Y., Yan, J., Liu, L., & Nie, K. (2020). A development-associated decrease in osmotic potential contributes to fruit ripening initiation in strawberry (*Fragaria ananassa*). *Frontiers in Plant Science*, 11, 1035. <https://doi.org/10.3389/fpls.2020.01035>
- Keller, M. (2015). *The Science of Grapevines: Anatomy and Physiology*. Academic Press.
- Keller, M. (2010). *The Science of Grapevines: Anatomy and Physiology*. Burlington, MA: Academic Press.
- Kochert, G. (1978). Carbohydrate determination by the phenol-sulfuric acid method. *Handbook of phycolgical methods, Physiological and biochemical methods*, 95.
- Lester, G. E., Jifon, J. L., & Makus, D. J. (2010). Impact of potassium nutrition on food quality of fruits and vegetables: A condensed and concise review of the literature. *Better Crops*, 94(1), 18-21.
- Lester, G. E., Jifon, J. L., & Rogers, G. (2005). Supplemental foliar potassium applications during muskmelon fruit development can improve fruit quality, ascorbic acid, and beta-carotene contents. *Journal of the American Society for Horticultural Science*, 130(4), 649-653.
- Ma, Z. F., & Zhang, H. (2017). Phytochemical constituents, health benefits, and industrial applications of grape seeds: A mini-review. *Antioxidants*, 6(3), 71. <https://doi.org/10.3390/antiox6030071>
- Marschner, H. (1995). *Mineral Nutrition of Higher Plants*. 2nd Ed. Academic Press, London.
- Meda, A., Lamien, C. E., Romito, M., Millogo, J., & Nacoulma, O. G. (2005). Determination of the total phenolic, flavonoid and pralin contents in Burkina Fasan honey, as well as their scavenging activity. *Food Chemistry*, 91, 571-

577. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2004.10.006>
- Mengel, K. (2007). Potassium. In: Handbook of Plant Nutrition. (eds. Barker, A. V. and Pilbeam, D. J.) Pp. 91-120. CRC Press.
- Mohammadi, S., Karimi, S., & Tavallali, V. (2024). Differential responses of green-synthesized iron nano-complexes in mitigating bicarbonate stress in almond trees. *Heliyon*, 10(3).
- Mokhtarzadeh, Z., & Shahsavar, A. R. (2020). Effects of gibberellic acid, potassium nitrate and calcium sulfate on pomegranate fruit splitting and fruit characteristics. *Agriculturae Conspectus Scientificus*, 85(3), 237-245.
- Mozafari, A. A., Ghadakchi asl, A., & Ghaderi, N. (2018). Grape response to salinity stress and role of iron nanoparticle and potassium silicate to mitigate salt induced damage under in vitro conditions. *Physiology and Molecular Biology of Plants*, 24, 25-35. <https://doi.org/10.1007/s12298-017-0488-x>
- Mubashir, A., Nisa, Z. U., Shah, A. A., Kiran, M., Hussain, I., Ali, N., ... & Abd Elgawad, H. (2023). Effect of foliar application of nano-nutrients solution on growth and biochemical attributes of tomato (*Solanum lycopersicum*) under drought stress. *Frontiers in Plant Science*, 13, 1066790. <https://doi.org/10.3389/fpls.2022.1066790>
- Nair, R., Varghese, S. H., Nair, B. G., Maekawa, T., Yoshida, Y., & Kumar, D. S. (2010). Nanoparticulate material delivery to plants. *Plant Science*, 179(3), 154-163. <https://doi.org/10.1016/j.plantsci.2010.04.012>
- Nanehkaran, F. M., Razavi, S. M., Ghasemian, A., Ghorbani, A., & Zargar, M. (2024). Foliar applied potassium nanoparticles (K-NPs) and potassium sulfate on growth, physiological, and phytochemical parameters in *Melissa officinalis* L. under salt stress. *Environmental Science and Pollution Research*, 31(21), 31108-31122. <https://doi.org/10.1007/s11356-024-33306-w>
- Nelson, D. W., & Sommers, L. E. (1973). Determination of total nitrogen in plant material 1. *Agronomy Journal*, 65(1), 109-112.
- Petrussa, E., Braidot, E., Zancani, M., Peresson, C., Bertolini, A., Patui, S., & Vianello, A. (2013). Plant flavonoids—biosynthesis, transport and involvement in stress responses. *International Journal of Molecular Sciences*, 14(7), 14950-14973. <https://doi.org/10.3390/ijms140714950>
- Rasouli, M., Bayanati, M., & Tavakoli, F. (2024). Improving quantitative and qualitative traits of Grapes cv. 'Fakhri' of Iran with foliar application of potassium silicate and humic acid. *Russian Journal of Plant Physiology*, 71(3), 86. <https://doi.org/10.1134/S1021443724605251>
- Rawat, J., Pandey, N., & Saxena, J. (2022). Role of potassium in plant photosynthesis, transport, growth and yield. *Role of Potassium in Abiotic Stress*, 1-14. https://doi.org/10.1007/978-981-16-4461-0_1
- Rengel, Z., Cakmak, I., & White, P. J. (2022). Marschner's Mineral Nutrition of Plants. Academic Press.
- Richter-Laskowska, M., Trybek, P., Delfino, D. V., & Wawrzekiewicz-Jalowicka, A. (2023). Flavonoids as modulators of potassium channels. *International Journal of Molecular Sciences*, 24(2), 1311. <https://doi.org/10.3390/ijms24021311>
- Rohi Vishekaii, Z., Soleimani, A., Fallahi, E., Hasani, A., & Ghasemnezhad, M. (2022). Response of olive (*Olea europaea* L.) trees to foliar spray of nano chelated and chemical potassium fertilizers. *Journal of Plant Nutrition*, 1-13. <https://doi.org/10.1080/01904167.2022.2072740>
- Sabir, A., Yazar, K., Sabir, F., Kara, Z., Atila, M., & Goksu, N. (2014). Vine growth, yield, berry quality attributes and leaf nutrient content of grapevines as influenced by seaweed extract (*Ascophyllum nodosum*) and nanosize fertilizer pulverizations. *Scientia Horticulturae*, 175, 1-8. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2014.05.021>
- Sajyan, T. K., Shaban, N., Rizkallah, J., & Sassine, Y. N. (2018). Effects of monopotassium-phosphate, nano-calcium fertilizer, acetyl salicylic acid and glycinebetaine application on growth and production of tomato (*Solanum lycopersicum*) crop under salt stress. *Agronomy Research*, 16(3).
- Effects of Monopotassium- <https://doi.org/10.15159/AR.18.079>
- Sarikhani, H., Haghi, H., Ershadi, A., Esnaashari, M., & Mehrdad, P. (2014). Foliar application of potassium sulphate enhances the cold- hardiness of grapevine (*Vitis vinifera* L.). *Journal of Horticultural Science and Biotechnology*, 89(2), 141-146. <https://doi.org/10.1080/14620316.2014.11513060>
- Seif Sahandi, M., Naghdi Badi, H., Mehrafarin, A., Khalighi-Sigaroodi, F., & Sharifi, M. (2019). Changes in essential oil content and composition of peppermint (*Mentha piperita* L.) in responses to nitrogen application. *Journal of Medicinal Plants*, 18(72), 81-97. <https://doi.org/10.29252/jmp.4.72.81>
- Shalan, A. M. (2020). Fertilization by nanonano-powder potassium potassium sulfate sulfate enhancing production production of *Grapevines grapevines* cv. Crimson crimson seedlessseedless. *Journal of Plant Production*, 11(3), 207-213.
- Sharma, A., Shahzad, B., Rehman, A., Bhardwaj, R., Landi, M., & Zheng, B. (2019). Response of phenylpropanoid pathway and the role of polyphenols in plants under abiotic stress. *Molecules*, 24(13), 2452. <https://doi.org/10.3390/molecules24132452>
- Shin, R. (2014). Strategies for improving potassium use efficiency in plants. *Molecules and Cells*, 37(8), 575-584. <https://doi.org/10.14348/molcells.2014.0141>
- Vattani, H., Vafaei, N., Moghadam, A. L., & Keshavarz, N. (2021). Research and comparison of different levels of

- fertilizer nano zinc chelates and zinc sulfate and its effect on the growth parameters of parsley (*Petroselinum crispum* L.). *European Journal of Agriculture and Food Sciences*, 3(1), 23-27. <https://doi.org/10.24018/ejfood.2021.3.1.220>
- Wang, M., Zheng, Q., Shen, Q., & Guo, S. (2013). The critical role of potassium in plant stress response. *International Journal of Molecular Sciences*, 14, 7370-7390. <https://doi.org/10.3390/ijms14047370>
- Watanabe, M., Balazadeh, S., Tohge, T., Erban, A., Giavalisco, P., Kopka, J., ... & Hoefgen, R. (2013). Comprehensive dissection of spatiotemporal metabolic shifts in primary, secondary, and lipid metabolism during developmental senescence in Arabidopsis. *Plant Physiology*, 162(3), 1290-1310.
- Wei, T. L., Guo, D. L., Pei, M. S., Wang, Z. H., Liu, H. N., & Yu, Y. H. (2024). Hydrogen peroxide promotes potassium uptake by activating flavonoid biosynthesis pathway and ethylene signaling in grapevines. *Scientia Horticulturae*, 326, 112728. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2023.112728>
- Zhang, C., Pan, C., Chen, H., & Wang, S. (2020). The relationship between carbohydrate translocation and the leaf-to-fruit ratio in walnut trees. *Horticultural Science and Technology*, 38(3), 308-322.
- Zhang, M., Liaang, Y., Chu, G. (2017). Applying silicate fertilizer increases both yield and quality of table grape (*Vitis vinifera* L.) grown on calcareous grey desert soil. *Scientia Horticulturae*, 225(18), 757-763. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2017.08.019>
- Zhang, S., Zhang, L., Zou, H., Qiu, L., Zheng, Y., Yang, D., & Wang, Y. (2021). Effects of light on secondary metabolite biosynthesis in medicinal plants. *Frontiers in Plant Science*, 12, 781236. <https://doi.org/10.3389/fpls.2021.781236>

Improving the biochemical and physical quality of Sultani grapefruit by foliar spraying with different levels of potassium nano-chelate

Ali Bahmani

Department of Horticulture, Faculty of Agriculture, University of Maragheh, Maragheh, 55136-553, Iran

(Received: 2024/12/10, Accepted: 2025/09/17)

Abstract

This study aimed to investigate the effect of foliar application of potassium nano-chelate on the fruit quality of the Sultani grape cultivar in a vineyard located in Malekan, East Azerbaijan. The experiment was conducted as a multi-observation randomized complete block design (RCBD) with three replications. The experimental treatment was foliar application of nano-chelated potassium fertilizer at four levels (control, 1, 2, and 4 kg thousand L⁻¹), which was sprayed in three stages: pre-flowering, two weeks after fruit set, and one month after the second spraying. To determine the morphological and physiological characteristics of the plant, leaf samples were collected as a multi-observation method from three positions: lower, middle, and upper. Results showed that the 4 kg thousand L⁻¹ concentration of potassium nano-chelate had the most significant impact on fruit quality attributes. In the upper leaves, this concentration increased fruit firmness to 4.61 kg cm⁻², berry length to 13.87 mm, flavonoid content to 58.13 mg g⁻¹, and protein content to 1.92%. In the lower leaves, the same concentration enhanced total sugar to 28.26 mg g⁻¹, nitrogen to 3.68%, phosphorus to 0.97%, and potassium to 2.76%. Interestingly, the middle leaves treated with the 4 kg thousand L⁻¹ concentration exhibited the highest levels of phenols (68.02 mg g⁻¹), chlorophyll (4.56 mg g⁻¹), and carotenoids (0.80 mg/g). Notably, the lowest fruit acidity (1.66) was observed in the lower leaves treated with the 4 kg thousand L⁻¹ concentration. These findings demonstrate that using potassium nano-chelate at 4 kg per thousand L⁻¹ concentration can serve as an effective strategy to improve the qualitative characteristics of Sultani grapes. However, the effects vary depending on the position of the sprayed leaves. These results provide valuable insights for producers to optimize nutritional management practices for grape production.

Keywords: Antioxidant, Foliar nutrition, Nanoparticles, Photosynthesis pigments, Yield

Corresponding author, Email: bahmani@maragheh.ac.ir