



## Study of Physiological, Growth, and Yield Responses of Sesame to the Application of Potassium Nano-Fertilizer, Foliar Application of Fulvic Acid and Chitosan under Drought Stress

Amir Mizani<sup>1</sup> | Jafar Masoud Sinaki<sup>2</sup> | Shahram Rezvan<sup>3</sup> | Mohammad Abedini Esfahlani<sup>4</sup> | Ali Damavandi<sup>5</sup>

1. Agronomy Department, Damghan branch, Islamic Azad University, Damghan, Iran. E-mail: [amirmizani@yahoo.com](mailto:amirmizani@yahoo.com)
2. Corresponding Author, Department of Agriculture, production and technology of herbal medicines research centre, Damghan Branch, Islamic Azad University, Damghan, Iran. E-mail: [sinaki@iau.ac.ir](mailto:sinaki@iau.ac.ir)
3. Department of Agriculture, production and technology of herbal medicines research centre, Damghan Branch, Islamic Azad University, Damghan, Iran. E-mail: [sh.rezvan@iau.ac.ir](mailto:sh.rezvan@iau.ac.ir)
4. Filed and Horticultural Crops Research Department, Agricultural and Natural Resources Research and Education Center of Semnan Province (Shahrood), Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO), Shahrood, Iran. E-mail: [m.abedini@areeo.ac.ir](mailto:m.abedini@areeo.ac.ir)
5. Department of Agriculture, production and technology of herbal medicines research centre, Damghan Branch, Islamic Azad University, Damghan, Iran. E-mail: [al.damavandi1347@iau.ac.ir](mailto:al.damavandi1347@iau.ac.ir)

---

**Article Info****ABSTRACT****Article type:**

Research Article

**Article history:**

Received: 25 September 2021

Received in revised form:

12 March 2022

Accepted: 22 March 2022

Published online:

17 December 2022

**Keywords:**

Antioxidant activity,  
irrigation cut off,  
leaf area index,  
photosynthetic pigments,  
seed oil .

This experiment works on the physiological, growth, and yield responses of sesame to the application of potassium nano-fertilizers, chitosan, and fulvic acid under drought stress in Semnan Agricultural and Natural Resources Research Center as a factorial split-plot based on randomized complete block design with three replications in 2019. The experimental treatments include drought as the main plot (normal irrigation, irrigation cut off in 70 and 60 BBCH as moderate, and severe stress, respectively) and potassium nano-fertilizer (0, 1.5, and 2.5 per thousand) and foliar application (control, chitosan, fulvic acid, and 50% of chitosan+ fulvic acid) as sub-plots. Application of potassium nano-fertilizer under normal and stress conditions significantly cuts chlorophyll b and total, leaf area index, number of capsules, 1000-seed weight, and oil percentage. The highest grain yield belongs to the application of 1.5 and 2.5 per thousand nano fertilizers, using fulvic acid alone or in combination with 50% chitosan (2516, 2277.5, 2506.6, and 2313.2 kg/ha, respectively). The highest oil content has been in 1.5 and 2.5 per thousand nano fertilizer application under normal irrigation, which has increased 13.2% and 15.4%, respectively. Foliar application of fulvic acid with nano potassium fertilizer (1.5 per thousand) under severe drought stress show the highest activity of antioxidant enzymes catalase, peroxidase, ascorbate peroxidase, and superoxide dismutase. In general, the results show that the application of 1.5 per thousand nano potassium fertilizer and combined foliar application of chitosan and fulvic acid under severe drought by improving physiological traits, manage to modify the adverse effects of drought, increasing growth, yield, and quality indices of sesame.

**Cite this article:** Mizani, A., Sinaki, J. M., Rezvan, Sh., Abedini Esfahlani, M., & Damavandi, A. (2022). Study of Physiological, Growth, and Yield Responses of Sesame to the Application of Potassium Nano-Fertilizer, Foliar Application of Fulvic Acid and Chitosan under Drought Stress. *Journal of Crops Improvement*, 24 (4), 1161-1178.

DOI: <http://doi.org/10.22059/jci.2022.331235.2618>



© The Author(s).

DOI: <http://doi.org/10.22059/jci.2022.331235.2618>

Publisher: University of Tehran Press.



## مطالعه پاسخ‌های فیزیولوژیک، رشدی و عملکرد کنجد به کاربرد نانوکود پتاسیم، محلولپاشی فولویک‌اسید و کیتوزان تحت تنش خشکی

امیر میزانی<sup>۱</sup> | جعفر مسعود سینکی<sup>۲\*</sup> | شهرام رضوان<sup>۳</sup> | محمد عابدینی اسفهانی<sup>۴</sup> | علی دماوندی<sup>۵</sup>

۱. گروه زراعت، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد دامغان، دامغان، ایران. رایانامه: [amirmizani@yahoo.com](mailto:amirmizani@yahoo.com)
۲. نویسنده مسئول، گروه کشاورزی مرکز تحقیقات تولید و فناوری داروهای گیاهی دانشگاه آزاد اسلامی، واحد دامغان، دامغان، ایران. رایانامه: [sinaki@iau.ac.ir](mailto:sinaki@iau.ac.ir)
۳. گروه کشاورزی مرکز تحقیقات تولید و فناوری داروهای گیاهی دانشگاه آزاد اسلامی، واحد دامغان، دامغان، ایران. رایانامه: [sh.rezvan@iau.ac.ir](mailto:sh.rezvan@iau.ac.ir)
۴. بخش تحقیقات زراعی و باگی، مرکز تحقیقات و آموزش کشاورزی و منابع طبیعی استان سمنان (شهرورد)، سازمان تحقیقات، آموزش و تربیت کشاورزی، شهرورد، ایران. رایانامه: [m.abedini@areeo.ac.ir](mailto:m.abedini@areeo.ac.ir)
۵. گروه کشاورزی مرکز تحقیقات تولید و فناوری داروهای گیاهی دانشگاه آزاد اسلامی، واحد دامغان، دامغان، ایران. رایانامه: [al.damavandi1347@iau.ac.ir](mailto:al.damavandi1347@iau.ac.ir)

### اطلاعات مقاله

چکیده	نوع مقاله: مقاله پژوهشی
پژوهش حاضر با هدف مطالعه پاسخ‌های فیزیولوژیک، رشدی و عملکرد کنجد به کاربرد نانوکود پتاسیم، کیتوزان و فولویک‌اسید تحت تنش خشکی، در مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی سمنان بهصورت اسپلیت پلات فاکتوریل در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با سه تکرار در سال ۱۳۹۸ اجرا شد.	تاریخ دریافت: ۱۴۰۰/۰۷/۰۳
تیمارهای آزمایش شامل، خشکی بهعنوان عامل اصلی (آبیاری) کامل، قطع آبیاری در ۷۰BBCH و ۶۰ بهتریب تنش متوسط و شدید) و نانوکود پتاسیم (صفر، ۱/۵ و ۲/۵ در هزار) و محلولپاشی (شاهد، کیتوزان، فولویک‌اسید و ۵۰ درصد کیتوزان + فولویک‌اسید) بهعنوان عامل فرعی بودند. استفاده از نانوکود پتاسیم تحت شرایط نرمال و تنش، افزایش معنی‌دار کلروفیل a و b، شاخص سطح برگ، تعداد کپسول، وزن هزاردانه و درصد روغن را در پی داشت. بیشترین عملکرد دانه در کاربرد ۱/۵ و ۲/۵ در هزار نانوکود بههمراه فولویک‌اسید بهنهایی یا در ترکیب با کیتوزان (بهتریب ۲۵۱۶، ۲۵۰۶/۶، ۲۲۷۷/۵، ۲۳۱۳/۲ کیلوگرم در هектار) بود. بالاترین محظای روغن در کاربرد ۱/۵ و ۲/۵ در هزار نانوکود تحت شرایط آبیاری نرمال بود که افزایش ۱۳/۲ و ۱۵/۴ درصدی داشتند. محلولپاشی فولویک‌اسید بههمراه نانوکود پتاسیم (۱/۵ در هزار) تحت تنش شدید خشکی بیشترین فعالیت آنزیمهای آنتی‌اکسیدانت کاتالاز، پراکسیداز، آسکوربات پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز را نشان داد. بهطورکلی، نتایج نشان داد که کاربرد ۱/۵ در هزار نانوپتاسیم و محلولپاشی تلفیقی کیتوزان و فولویک‌اسید تحت تنش خشکی شدید، با بهبود صفات فیزیولوژیک منجر به تعديل اثرات منفی ناشی از خشکی و افزایش شاخص‌های رشدی، عملکردی و کیفی کنجد شد.	تاریخ بازنگری: ۱۴۰۰/۱۲/۲۱
	تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۰۱/۲
	تاریخ انتشار: ۱۴۰۱/۰۹/۲۶
کلیدواژه‌ها:	
رنگیزه‌های فتوستزی، روغن دانه، شاخص سطح برگ، فعالیت آنتی‌اکسیدانی، قطع آبیاری.	

استناد: میزانی، اه، سینکی، ج.م، رضوان، ش، عابدینی اسفهانی، م و دماوندی، ع (۱۴۰۱). مطالعه پاسخ‌های فیزیولوژیک، رشدی و عملکرد کنجد به کاربرد نانوکود پتاسیم، محلولپاشی فولویک‌اسید و کیتوزان تحت تنش خشکی . بهزایی کشاورزی، ۲۴ (۴)، ۱۱۶۱-۱۱۷۸.

DOI: <http://doi.org/10.22059/jci.2022.331235.2618>



## ۱. مقدمه

در دهه‌های اخیر، مهمترین عامل کاهش عملکرد کمی و کیفی گیاهان در مناطق خشک و نیمه‌خشک، کمبود آب یا تنش خشکی است (Salamati & Danaie, 2020). کشت گیاهان متتحمل به خشکی و همچنین افزایش شاخص‌های تحمل به تنش توسط عملیات بهزروعی همچون تعذیه کودی مناسب، مدیریت آبیاری و غیره می‌تواند در افزایش عملکرد کمی و کیفی گیاهان تحت شرایط تنش خشکی مؤثر واقع شود (Mahdavi Khorami et al., 2020).

کنجد با نام علمی *Sesamum indicum* L. یکی از قدیمی‌ترین گیاهان زراعی مورد کشت است که تحمل مطلوبی تنش کمبود آب دارد. بالابودن تحمل در برابر خشکی از مزایای برتری این گیاه بوده که قابلیت کشت آن را در مناطق نسبتاً خشک با تولید عملکرد دانه و روغن بالا امکان‌پذیر می‌سازد (Kouighat et al., 2021). این گیاه بدلیل بالابودن محتوای پروتئین دانه (۱۸-۲۵ درصد)، روغن دانه (۴۵-۶۲ درصد) و کربوهیدرات (حدود ۱۳/۵ درصد) جایگاه ویژه‌ای در بین گیاهان دانه روغنی دارد و به عنوان ملکه دانه‌های روغنی شناخته می‌شود (Asadi et al., 2020). کنجد یک محصول ویژه مناطق گرمسیری و نیمه‌گرمسیری است، اما در شرایط آب‌وهوای خشک و نیمه‌خشک نیز کشت می‌شود (Arslan et al., 2018). در سال ۲۰۲۰، سطح زیر کشت کنجد حدود ۱۲/۸۲ میلیون هکتار با تولید جهانی حدود ۶/۵۵ میلیون تن بود که حدود ۶۰ درصد آن از آسیا تأمین شده است (Kouighat et al., 2021). براساس آخرین آمارنامه جهاد کشاورزی، کنجد در ایران، سطح زیر کشت ۵۱۶۰ هکتار، تولید ۴۲۸۵۳ تن و میانگین عملکرد ۱۱۸۸ کیلوگرم در هکتار دارد (Statistical Center of Ministry of Agriculture Jihad, 2020).

تنش خشکی شدید یا طولانی‌مدت با کاهش تعداد کپسول در بوته، عملکرد و کیفیت روغن، بر عملکرد کنجد تأثیر منفی می‌گذارد (Khordadi-Varamin et al., 2020). تنش خشکی همچنین می‌تواند سطح متابولیت‌های ثانویه و ویژگی‌های مورفو‌فیزیولوژیک دانه کنجد را تحت تأثیر قرار دهد (Kermani et al., 2019). گیاهان مکانیسم‌های مختلفی برای مقابله با وقوع شرایط محدودیت آبی ایجاد می‌کنند (Pourghasemian et al., 2020). نتایج برخی پژوهش‌ها نشان داد که تنش خشکی به‌طورکلی منجر به تخربی کلروپلاست‌ها و کاهش محتوای کلروفیل و فعالیت آنزیم‌ها در چرخه کالوین در طول فرایند فتوسنتز می‌شود (Sharma et al., 2020). بررسی منابع نشان داد که کم‌آبیاری یا تنش خشکی محتوای پرولین آزاد، قندهای کل و فعالیت آنزیم‌های آتنی اکسیدانی کاتالاز (CAT)، پراکسیداز (POD) و آسکوربات پراکسیداز (APX) را به میزان قابل توجهی افزایش داده، اما محتوای رنگیزه‌های فتوسنتزی، عملکرد دانه، درصد و عملکرد روغن گیاه کنجد در شرایط تنش خشکی کاهش یافته است (Ayoubizadeh et al., 2020; Mahdavi Khorami et al., 2020).

علاوه بر این، تنش خشکی منجر به عدم تعادل در جذب مواد مغذی از خاک می‌شود و تعذیه گیاه در چنین شرایطی بسیار مهم است. از راه‌کارهای دیگر افزایش شاخص‌های تحمل خشکی، تعذیه کودی گیاهان با استفاده از منابع و غلظت‌های مناسب است (Khordadi-Varamin et al., 2020). در بین عناصر ضروری گیاهان، پتاسیم نقش قابل توجهی در بقای گیاهان تحت تنش‌های محیطی ایفا می‌نماید. این عنصر، با افزایش رشد و بهبود صفات فیزیولوژیک منجر به بهبود عملکرد و کیفیت محصول شده و همچنین تحمل گیاهان به تنش‌های محیطی از جمله خشکی را افزایش می‌دهد (Barat Zadeh & Babaei Nejad, 2019). نانوکودها از منابع جدید کودی هستند که منجر به کاهش سمیت خاک و کاهش مصرف کودهای شیمیایی شده و به افزایش کارایی مصرف عناصر غذایی و بهبود شرایط تعذیه‌ای گیاه کمک شایانی می‌نماید (Mahdavi et al., 2018). به‌طورکلی نانوکودها، هر محصولی کودی است که از طریق نانوذره یا استفاده از نانوتکنولوژی درست شده باشد. بر این اساس، سه دسته نانوکود قابل شناسایی است:

کود در مقیاس نانو، کود حاوی نانوذره و کود پوشش داده با مواد نانو (Mikkelsen, 2018). استفاده از نانوکود پتاسیم تحت شرایط تنفس خشکی منجر به افزایش عملکرد دانه ذرت (Aqaei *et al.*, 2020)، کنجد (Mahdavi Khorami *et al.*, 2020) و سورگوم (Kazemi *et al.*, 2021) شده است.

فولویک اسید از ترکیبات هوموسی است که از طریق کلات کردن عناصر ضروری موجب افزایش جذب عناصر و حاصلخیزی خاک می‌شوند (Poudineh *et al.*, 2015). براساس نظر پژوهش‌گران در اثر کاربرد ترکیبات هوموسی همچون فولویک اسید و هیومیک، اثرات منفی ناشی از تنفس‌های محیطی از جمله خشکی را کاهش می‌دهد. در این راستا، Ayoubizadeh *et al.* (2020) گزارش نمودند که کاربرد فولویک اسید منجر به افزایش تعداد دانه، عملکرد دانه و روغن و همچنین محتوای اسیدهای چرب غیرآشای در کنجد شده است. این پژوهش‌گران بیان داشتند که مواد هوموسی نفوذپذیری غشای سلولی را تقویت کرده و با افزایش ورود مواد به داخل سلول، تقسیم سلولی، رشد و عملکرد را افزایش می‌دهند. کیتوزان ( $C_{11}H_{17}O_7N_2$ ) یک پلی‌ساقارید پلی‌استات است که از محصولات جانبی صنایع شیلات و همچنین از پوست خرچنگ و میگو حاصل می‌شود و به تازگی به عنوان تنظیم‌کننده یا بهبوددهنده رشد گیاه به خصوص در برابر تنفس‌های محیطی مورد توجه واقع شده است (Khordadi-Varamin *et al.*, 2020). برخی از پژوهش‌گران معتقدند که این ماده می‌تواند فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی را افزایش داده و به عنوان یک خشک‌کننده رادیکال‌های آزاد اکسیژن (ROS) عمل کند (Kermani *et al.*, 2019; Zarei *et al.*, 2020)؛ در مورد محلول‌پاشی کیتوزان، برخی مطالعات افزایش محتوای کلروفیل، فعالیت CAT، محتوای پروتئین محلول، کربوهیدرات‌ها و همچنین محتوای پرولین را گزارش نمودند (Sultana *et al.*, 2017; Shehzad *et al.*, 2020; Zarei *et al.*, 2020; Ali *et al.*, 2021). بررسی منابع موجود نشان می‌دهد که در مورد تعیین اثرات محلول‌پاشی تلفیقی غلظت‌های مختلف نانوکود پتاسیم، نانو کیتوزان و فولویک اسید برای کاهش اثرات منفی ناشی از تنفس خشکی در گیاه کنجد، پژوهش‌های اندکی صورت گرفته است. پژوهش حاضر با فرض این که این ترکیبات ممکن است تحمل به تنفس خشکی کنجد را در منطقه گرم و خشک افزایش دهد، مورداًزمون قرار گرفت. در نتیجه، پژوهش حاضر با هدف مطالعه پاسخ‌های فیزیولوژیک، رشدی و عملکردی کنجد به کاربرد غلظت‌های مختلف نانوکود پتاسیم، کیتوزان و فولویک اسید تحت تنفس خشکی صورت گرفت.

## ۲. مواد و روش‌ها

پژوهش حاضر در مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان سمنان (شهرود) در سال ۱۳۹۸ اجرا شد. محل اجرای آزمایش با ارتفاع ۱۱۳۰ متر از سطح دریا و طول و عرض جغرافیایی  $28^{\circ}$  و  $53^{\circ}$  شرقی-  $35^{\circ}$  و  $34^{\circ}$  شمالی، آب و هوای خشک و معتدل دارد که میانگین درازمدت بارندگی و دما در آن به ترتیب  $140$  میلی‌متر و  $17/1$  درجه سانتی‌گراد است. آزمایش مزرعه‌ای به صورت اسپلیت‌پلات فاکتوریل در قالب طرح بلوک کامل تصادفی با سه تکرار انجام شد که در آن، تنفس خشکی به عنوان عامل اصلی در سه سطح آبیاری کامل (شاهد یا بدون تنفس)، قطع آبیاری در  $70\text{BBCH}$  و  $60$  به ترتیب به عنوان تنفس متوسط و شدید (آبیاری تا ابتدای تشکیل بذر در داخل کپسول و آغاز شکل‌گیری ساختار گل) در نظر گرفته شد. فاکتورهای فرعی شامل نانوکود پتاسیم در سه غلظت صفر،  $1/5$  و  $2/5$  در هزار و محلول‌پاشی ترکیبات کیتوزان و فولویک اسید در چهار سطح عدم محلول‌پاشی به عنوان شاهد، کیتوزان (به میزان  $5$  گرم در هکتار)، فولویک اسید (به میزان  $2$  کیلوگرم در هکتار) و ترکیب  $50$  درصد کیتوزان و فولویک اسید (به ترتیب  $2/5$  گرم در هکتار و  $1$  کیلوگرم در هکتار) ارزیابی شدند. نانوکود پتاسیم از منبع نانوکود

خضراء دارای ۲۷ درصد پتاسیم، برای فولویک اسید با نام تجاری Fert Star Fulvabob Potassic (به ترتیب حاوی ۳۰، ۲۰ و ۴ درصد مواد ارگانیک، فولویک اسید و هیومیک و ازت محلول در آب) و کیتوزان نیز با نام تجاری Agro ساخت کشور چین (قطر ذرات ۲۰ نانومتر) استفاده شد.

نمونه‌گیری از خاک محل آزمایش قبل از اجرای طرح از عمق صفر تا ۳۰ سانتی‌متری انجام و نتایج آن در جدول (۱) ارائه شده است. براساس نتایج آنالیز خاک دو کود نیتروژن (از منبع اوره در دو مرحله ابتدای کاشت و شروع گلدهی) فسفر (از منبع فسفات پتاسیم در زمان آماده‌سازی زمین) بر مبنای ۱۰۰ کیلوگرم در هکتار استفاده شد (Mahdavi Khorami *et al.*, 2020). عملیات آماده‌سازی زمین قبل از کشت شامل شخم پاییزه، شخم بهاره و کربن‌بندی براساس نقشه طرح صورت گرفت. کشت رقم اولتان (تهیه شده از شرکت پاکان بذر اصفهان) به صورت دستی و در اوخر خردادماه، در کرت‌هایی به اندازه ۳×۲ متر با پنج ردیف کاشت (فاصله بین بوته‌ها روی ردیف و فاصله بین ردیف‌ها به ترتیب ۱۰ و ۵۵ سانتی‌متر) و فاصله بلوک‌ها و کرت‌های فرعی از همدیگر به ترتیب دو و یک متر صورت گرفت (Zarei *et al.*, 2020). اولین آبیاری بلا فاصله بعد از کاشت به صورت جوی و پشت‌های انجام شد. آبیاری مزرعه تا قبل از شروع گلدهی (قبل از ۶۰ BBCH) به صورت یک‌واخت صورت گرفت. پس از آن، برای اعمال تیمارهای تنفس خشکی، قطع آبیاری در زمانی که ۵۰ درصد کرت مورد نظر در ابتدای تشکیل بذر در داخل کپسول (برای اعمال تیمار تنفس متوسط) و یا ۵۰ درصد آغاز شکل‌گیری ساختار گل (برای اعمال تیمار تنفس شدید) بودند، انجام شد. برای تعیین زمان آبیاری از تنفس تغییر کلاس A پس از تغییر در ۷۰ میلی‌متر از تنفس استفاده شد (Mahdavi Khorami *et al.*, 2020). محلول پاشی کودهای نانوپتاسیم، فولویک اسید و کیتوزان در دو مرحله قبل از مرحله گلدهی و قبل از دانه‌بندی (Mahdavi *et al.*, 2018) به صورت جداگانه با غلظت‌های و منابع ذکر شده، صورت گرفت.

جدول ۱. ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی خاک محل آزمایش قبل از اجرا (عمق صفر تا ۳۰ سانتی‌متری خاک)

لوم رسی شنی	pH	بافت خاک	شوری (dS.m <sup>-1</sup> )	نیتروژن کل (%)	کربن آلی (%)	فسفر (mg.kg <sup>-1</sup> )	پتاسیم (mg.kg <sup>-1</sup> )	آهن (mg.kg <sup>-1</sup> )	(mg.kg <sup>-1</sup> )
۷/۹۸	۲/۰۴	۵/۲	۳۴۲/۳	۱۴/۲۳	۱۰۵۸	۱/۰۶	۳۴۲/۳	۳۴۲/۳	۵/۲

قبل از زردنگ‌شدن برگ‌ها و بعد از اعمال تیمارهای خشکی و محلول پاشی (۷۵BBCH)، نمونه‌گیری از برگ‌های جوان به منظور اندازه‌گیری صفات فیزیولوژیک از ۱۰ بوته به تصادف از هر کرت و انتقال آن به ازت مایع و در نهایت نگهداری در فریزر -۸۰-۸۰ درجه سانتی‌گراد، صورت گرفت. به منظور اندازه‌گیری رنگیزه‌های فتوستنتزی از جمله کلروفیل a، b و کل از روش Arnon (1949)، پرولین از روش Bates *et al.* (1973)، کاتالاز از روش Chance & Maehly (1971)، پراکسیداز از روش Wendel (1981)، پلی‌فنل‌اکسیداز (PPO) از روش Gonzalez *et al.* (1999) و سوپراکسید دیسموتاز (SOD) از روش Beauchamp & Fridovich (1971) استفاده شد.

نمونه‌گیری به منظور اندازه‌گیری صفات مورفولوژیک و اجزای عملکرد بعد از رسیدگی فیزیولوژیک که نشانه این مرحله رنگ متمایل به زرد بوته‌ها است (آبان‌ماه) با رعایت اثر حاشیه‌ای و به صورت تصادفی از پنج بوته از هر کرت انجام شد. پس از انتقال نمونه‌ها به آزمایشگاه صفات ارتفاع بوته، تعداد شاخه جانبی در هر بوته، شاخص سطح برگ (Leaf area meter, Delta-T مدل) (Mahdavi *et al.*, 2018) از ترازویی با دقت ۰/۰۱ اندازه‌گیری شد (Mahdavi *et al.*, 2018). یک مترمربع از هر کرت آزمایشی پس از حذف حاشیه‌ها به منظور اندازه‌گیری عملکرد دانه (اقتصادی) برداشت شد. پس از خشک‌شدن بوته‌ها (هوا

خشک)، دانه‌ها پاک و وزن آن‌ها با ترازویی با دقت ۰/۰۱ گرم اندازه‌گیری شد (Zarei *et al.*, 2020). به منظور اندازه‌گیری محتوای روغن دانه، ۱۰۰ گرم بذر از هر کرت آزمایشی در زمان رسیدگی زراعی برداشت شد. تعیین میزان روغن دانه با استفاده از روش استخراج گرم (ASOC 41.1.22) (Officinal Method 972.28) و دستگاه سوکسله (مدل ۱۳۹۰a، کشور ایران) صورت گرفت. اندازه‌گیری پروتئین دانه با استفاده از روش Bradford (1976) انجام شد. برای محاسبه عملکرد پروتئین و روغن نیز درصد پروتئین و روغن در عملکرد دانه ضرب شد (Zarei *et al.*, 2020). برای تجزیه و تحلیل داده‌های بهصورت آزمایش اسپلیت فاکتوریل در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی، ابتدا نرمال‌بودن داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار آماری Minitab (نسخه ۱۹) ارزیابی و آزمون همگنی واریانس‌ها روی داده‌ها انجام شد. محاسبات آماری با استفاده از نرم‌افزار آماری SAS (نسخه ۹/۲) صورت گرفت. میانگین داده‌ها با استفاده از آزمون مقایسه میانگین حداقل اختلاف معنی‌دار (LSD) در سطح ۵ درصد صورت گرفت.

### ۳. نتایج و بحث

#### ۳.۱. صفات فیزیولوژیک

نتایج تجزیه داده‌ها نشان داد که اثر تنفس خشکی، نانوکود پتابسیم و محلول‌پاشی ترکیبات کیتوزان و فولویک‌اسید بر محتوای رنگیزه‌های فتوستنتزی شامل کلروفیل a و b و کل معنی‌دار بودند. همچنین، اثر متقابل تنفس خشکی، نانوکود پتابسیم و محلول‌پاشی بر محتوای کلروفیل a و اثر متقابل دوگانه تنفس خشکی و نانوکود پتابسیم بر کلروفیل b و کل معنی‌دار به‌دست آمد (جدول ۲). کاربرد ۲/۵ در هزار نانوکود پتابسیم به همراه کیتوزان تحت شرایط بدون تنفس منجر به ایجاد بالاترین محتوای کلروفیل a با میانگین ۱۸/۵ میکروگرم در گرم وزن تر شد که در مقایسه با تیمار شاهد افزایش ۳۱/۳ درصدی داشت. عدم کاربرد نانوکود پتابسیم و در تیمار بدون محلول‌پاشی تحت شرایط تنفس شدید خشکی، کمترین میانگین این صفت را نشان داد (جدول ۳). در مقایسه میانگین اثر متقابل تنفس خشکی و نانوکود پتابسیم، بالاترین محتوای کلروفیل b و کل مربوط به کاربرد ۱/۵ و ۲/۵ در هزار نانوکود پتابسیم تحت شرایط بدون تنفس خشکی بود که به ترتیب افزایش ۱۳/۷۴ و ۱۴/۱۶ درصدی در کلروفیل b و ۱۰/۷۸ و ۱۴/۷۰ در شرایط در کلروفیل کل در مقایسه با تیمار شاهد داشتند. مطالعات قبلی نشان داد که تنفس خشکی باعث کاهش قابل توجه محتوای کلروفیل برگ می‌شود (Mahdavi Khorami *et al.*, 2020; Zarei *et al.*, 2020). در شرایط تنفس خشکی، کاهش میزان رنگدانه‌های فتوستنتزی یک علامت رایج است که به‌طور عمده ناشی از آسیب به کلروپلاست‌ها ناشی از گونه‌های فعال اکسیژن است (Sharma *et al.*, 2020).

تحت شرایط تنفس خشکی شدید، کاربرد هر دو سطح نانوکود پتابسیم در مقایسه با عدم کاربرد آن، افزایش معنی‌دار در میانگین کلروفیل b و کل را نشان داد. این افزایش در مورد کلروفیل کل ۲۵/۲۱ و ۲۱/۸ درصد به ترتیب در سطح ۱/۵ و ۲/۵ در هزار نانوکود پتابسیم به‌دست آمد (شکل ۱-A, B). به نظر می‌رسد که وابستگی رابطه آب در سلول‌های گیاهی به یون پتابسیم، منجر به نقش بارز نانوکود پتابسیم تحت شرایط تنفس خشکی است. در شرایط کمبود آب، این یون با افزایش گنجایش و حفظ آب توسط سلول‌های گیاهی، تنفس واردہ به سلول‌های گیاهی را تعديل می‌نماید و باعث بهبود پتانسیل اسمزی و افزایش فشار سلولی و بزرگ سلول می‌شود (Saedi *et al.*, 2020). هم‌راستا با یافته‌های پژوهش حاضر، نتایج مشابهی در کنجد (Mahdavi Khorami *et al.*, 2020) و نعناع فلفلی (Saedi *et al.*, 2020) مشاهده شد. استفاده از کیتوزان به همراه ۱/۵ در هزار نانوکود پتابسیم برترین

ترکیب تیماری در اثر متقابل نانوکود و محلول پاشی از نظر محتوای کلروفیل b بود (با میانگین ۱۱/۰۵ میکروگرم بر گرم وزن تر) که افزایش ۴۱/۵۳ درصدی داشت (داده‌ها ارائه نشده است). از بین فاکتورهای مورداًزمايش، اثر اصلی تنفس خشکی، نانوکود پتاسیم و محلول پاشی ترکیبات کیتوزان و فولویک اسید بر محتوای اسیدآمینه پرولین معنی‌دار بودند، اما اثرات متقابل این عوامل غیرمعنی‌دار به دست آمد (جدول ۲). خشکی منجر به افزایش معنی‌دار پرولین شد به طوری که تحت تنفس شدید خشکی افزایش ۱۳/۰۹ درصدی در مقایسه با آبیاری نرمال داشت (جدول ۴).

**جدول ۲. تجزیه واریانس اثر نانوکود پتاسیم و محلول پاشی کیتوزان و فولویک اسید بر برخی صفات فیزیولوژیک، عملکردی و کیفی گیاه کنجد تحت تنفس خشکی**

میانگین مریعات (MS)									منابع تغییرات
SOD	APX	PPO	POD	CAT	Proline	Total Chl	Chl-b	Chl-a	درجه آزادی
۱/۵۶ ns	۱۴/۹۹ ns	۰/۰۲ ns	۰/۴۶ ns	۰/۵۴ ns	۰/۰۹ ns	۲/۴۲ ns	۱/۳۹ ns	۰/۵۰ ns	۲
۳۱/۸**	۱۶۳۵/۹**	۱/۱۷**	۷۵/۰**	۸۷/۱**	۰/۱۱**	۳۷۵/۲**	۸۴/۸**	۱۳۶/۱**	۲
۱/۶۷	۲۳/۶	۰/۰۰۸	۰/۸۱	۰/۲۵	۰/۰۰۲	۴/۰۵	۲/۰۱	۳/۲۸	۴
۱۴/۵**	۲۵۵۳**	۰/۰۵۹**	۱۰۹/۸**	۶/۸۴**	۰/۱۰۱**	۳۰۹/۱**	۸۴/۸**	۷۷/۸۵**	۲
۱/۳ ns	۲۱/۵*	۰/۰۵۹**	۷/۸۳**	۰/۱۷ ns	۰/۴۴۹**	۹۳/۶**	۶/۴۲ ns	۵۲/۸۴**	۳
۸/۸۶**	۱۰۶/۰**	۰/۰۱۶ ns	۳۹/۸**	۱/۱۳**	۰/۰۰۴ ns	۱۶/۴**	۸/۵۸*	۲/۵۲ ns	۴
۱/۴۹*	۱۷/۹**	۰/۰۰۸ ns	۲/۲۱ ns	۰/۲۲ ns	۰/۰۰۵ ns	۶/۲۲ ns	۷/۸۴*	۵/۹۵**	۶
۱/۱۳ ns	۵/۸۳ ns	۰/۰۰۹ ns	۲/۴۸*	۰/۳۷ ns	۰/۰۰۵ ns	۱/۰ ns	۷/۶۱*	۶/۸۵**	۶
۱/۴۵*	۲۴/۵**	۰/۰۱۲ ns	۳/۷۸**	۰/۵۳**	۰/۰۰۳ ns	۲/۴۹ ns	۲/۳۵ ns	۲/۰۹*	۱۲
۰/۶۷	۵/۵۱	۰/۰۰۷	۱/۰۷	۰/۲	۰/۰۱۳	۳/۰۶	۳/۱	۱/۰۹	۶۶
۱۳/۵۲	۲۴/۷۷	۱۲/۶۸	۱۲/۱	۱۹/۶۲	۱۴/۷۴	۷/۹۳	۲۱/۶۹	۷/۵	-
ضریب تغییرات (%)									

ns و \*\* به ترتیب غیرمعنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد. Chl: کلروفیل، PPO: پرولین، POD: پراکسیداز، CAT: کاتالاز، APX: پلی فتل اکسیداز، SOD: آسکوربیات پراکسیداز، SOD: سوپراکسید دیسموتاز.

**ادامه جدول ۲. تجزیه واریانس اثر نانوکود پتاسیم و محلول پاشی کیتوزان و فولویک اسید بر برخی صفات فیزیولوژیک، عملکردی و کیفی کنجد تحت تنفس خشکی**

میانگین مریعات (MS)									منابع تغییرات
۱۷/۵**	۲۸/۹ ns	۴۴۶۸۶۲/۲ ns	۰/۲۹ ns	۱۵/۷ ns	۴۲/۶ ns	۰/۱۶ ns	۱۴/۱**	ns ۱۹۲/۲	۲
۴۵۹/۴**	۸۰/۲/۲**	۵۹۷۳۸۲/۵**	۵/۸۸**	۱۱۳۱**	۶۱۴/۴**	۴/۴۶**	۹/۳۶**	۱۷۴۵/۴**	۲
۳/۰۸	۱۴/۳	۱۷۰۴۲۰/۱	۰/۰۸	۱۳/۲	۳۹/۷	۰/۰۴	۰/۹۷	۸۸/۳	۴
۱۲۰/۱**	۲۶۴/۲**	۱۳۵۳۷۵۵۴**	۸/۲۸**	۱۹۵۲/۲**	۱۹۰۴/۶**	۲/۸۵**	۲/۵۸ ns	۲۶۳۸/۴**	۲
۰۵/۲**	۲۹۷/۹**	۱۱۴۳۲۹۵۵/۸**	۶/۷۷**	۱۸۵۳/۶**	۷۳۹/۲**	۱/۵۹**	۶/۴**	۱۶۵/۸ ns	۳
۳۳/۲**	۲۹/۸*	۴۵۹۹۴۴/۲ ns	۲/۳۹**	۱۵/۹ ns	۲۳۲/۸*	۰/۵۴**	۶/۰۶**	۴۵/۷ ns	۴
۱/۷۳ ns	۱۲/۲ ns	۱۳۷۹۵۶/۶ ns	۱/۴۲**	۱۸/۵ ns	۸۲/۱ ns	۰/۳۱*	۲/۷۹*	۷۹/۹ ns	۶
۱۰/۵**	۳/۷۴ ns	۱۲۹۲۵۵۷/۳**	۰/۹۱*	۱۱۶/۴**	۵۲/۸ ns	۰/۴۱*	۷/۵۷**	۲۹۶/۶ ns	۶
۶/۸۹**	۹/۴۹ ns	۳۷۰۵۳۶/۶ ns	۰/۵۵ ns	۴۴/۶*	۸۹/۱ ns	ns ۰/۰۹	۳/۲۷**	۷۱/۱ ns	۱۲
۲/۶۹	۱۱/۷۱	۳۴۵۱/۲	۰/۳۶	۱۹/۹۱	۸۶/۹۸	۰/۱۴	۱/۱۹	۱۷۲/۵	۶۶
۷/۶۱	۸/۶۱	۲۳/۷۸	۱۹/۱۷	۱۲/۸۳	۲۱/۳۹	۸/۶۴	۱۴/۴۳	۱۲/۰۶	-
ضریب تغییرات (%)									

ns و \*\* به ترتیب غیرمعنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد.

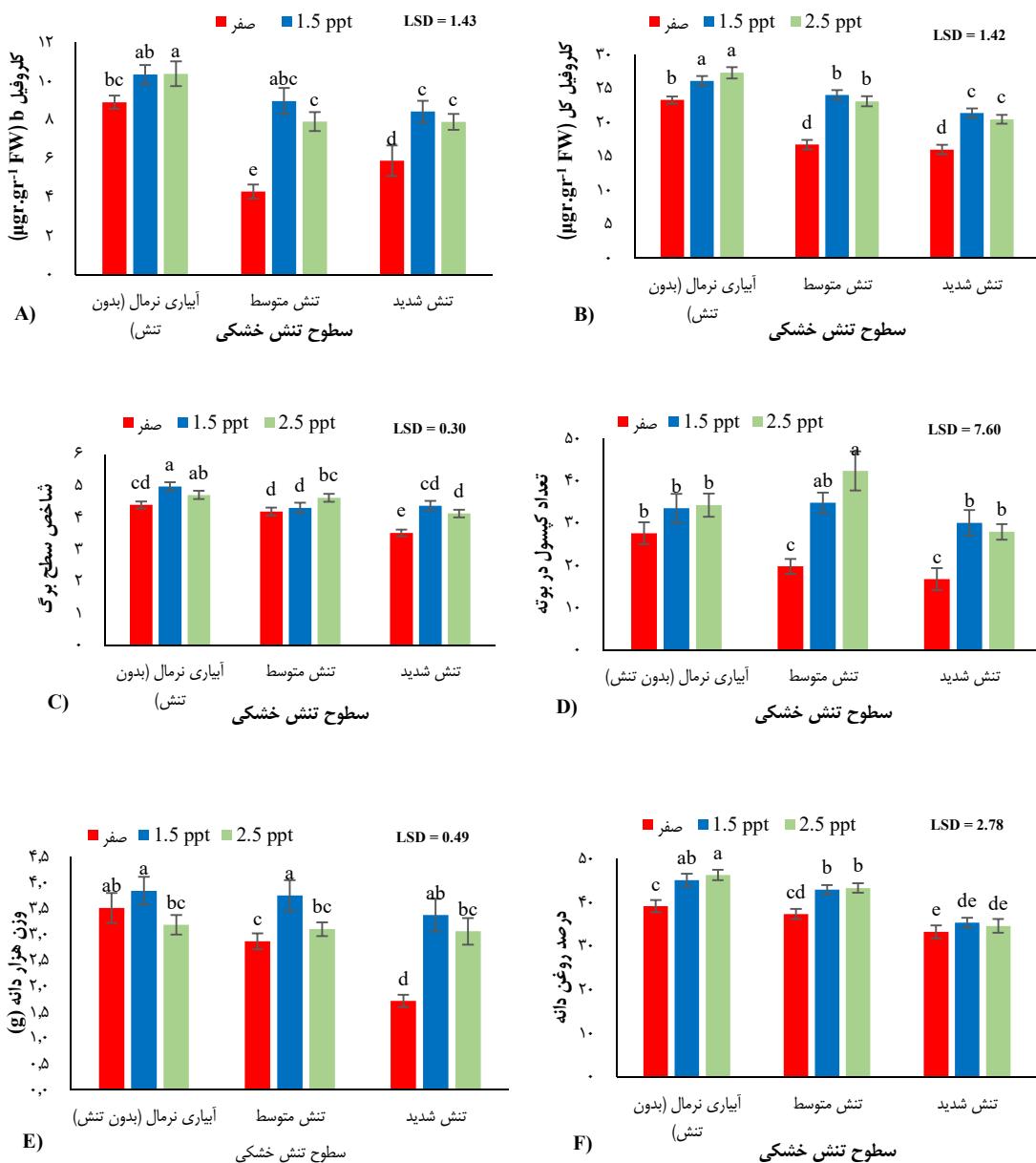
جدول ۳. مقایسه میانگین اثر متقابل نانوکود پتاسیم و محلول پاشی کیتوزان و فولویک اسید تحت شرایط تنفس خشکی بر برخی صفات کمی و کیفی گیاه کنجد

ردیف ردیفهای تنفس دانه	نماد دانه در کپسول	نماد شانه جنبه	SOD (U/mg protein)	APX (U/mg protein.min)	POD (U/mg protein.min)	CAT (U/mg protein.min)	کرووفل <sup>a</sup> (µg/g FW)	محول پاشی	نانوکود (ppt)	تنفس خشک
۲۱/۵±۱/۴ h-1	۲۱/۱±۱/۴ pqr	۷/۱±۱/۷ d-h	۵/۱±۱/۸ e-i	۷/۹±۱/۱ kl	۳/۹±۱/۱ op	۰/۵±۰/۰ n	۱۲/۷±۱/۲ m-p	شاهد		
۲۴/۲±۰/۴ d-h	۳۱/۱±۱/۷ k-n	۸±۱ c-f	۵/۱±۱/۱ g-j	۴/۴±۰/۹ jkl	۲/۹±۰/۳ p	۰/۶±۰/۱ mn	۱۶/۴±۰/۴ b-f	CH	صفرا	
۲۱/۹±۴ g-l	۳۳/۷±۶ j-n	۷±۲ d-i	۶/۲±۰/۴ d-h	۴/۱±۱/۴ jkl	۳/۹±۰/۵ op	۰/۶±۰/۱ mn	۱۴/۲±۰/۹ h-m	FO		
۲۴/۷±۰/۴ d-g	۳۰±۴/۵ l-o	۸/۱±۱/۲ bcd	۵/۲±۰/۷ f-j	۱/۲±۰/۸ l	۲/۹±۰/۳ p	۰/۶±۰/۱ mn	۱۴/۳±۰/۶ h-m	CH+FO		
۲۳±۴ e-i	۲۷/۶±۲/۳ m-p	۶/۷±۱/۵ e-i	۵±۱/۵ hij	۴/۹±۲/۱ i-l	۵/۷±۱/۸ mn	۱/۶±۰/۲ i-l	۱۵±۰/۴ f-j	شاهد		
۲۶/۷±۱/۹ a-d	۳۷/۶±۲/۴ g-k	۸±۱ c-f	۵/۱±۰/۵ f-j	۵/۹±۱/۶ jik	۵/۴±۰/۷ mn	۱/۷±۰/۳ klm	۱۶/۱±۰/۵ b-g	CH		۱/۵
۲۵/۳±۳/۸ cde	۴۹/۴±۱/۵ a-d	۸/۱±۱/۵ b-e	۵/۱±۰/۶ g-j	۸/۴±۰/۹ hi	۵/۸±۰/۸ m	۱/۳±۰/۳ klm	۱۷/۴±۰/۳ ab	FO		
۲۸/۲±۰/۹ ab	۴۷/۶±۲/۱ b-e	۱۱/۳±۱/۲ a	۵/۰±۰/۵ f-j	۵/۷±۲/۴ jik	۴/۶±۰/۷ mnno	۱/۵±۰/۳ jkl	۱۴/۲±۰/۳ f-k	CH+FO		
۲۱/۳±۰/۸ i-m	۲۶/۶±۴/۵ n-q	۶/۷±۱/۲ e-i	۵/۱±۰/۴ g-j	۶/۲±۱/۸ ijk	۳/۸±۰/۷ nop	۰/۶±۰/۱ mn	۱۷/۱±۰/۲ abc	شاهد		
۲۵/۴±۰/۳ c-f	۴۳±۲/۷ d-g	۷/۷±۲/۱ c-g	۴/۵±۰/۹ ij	۳/۸±۱ kl	۲/۳±۰/۳ op	۰/۶±۰/۱ mn	۱۸/۵±۱/۱ a	CH		۲/۵
۲۲/۹±۲/۶ e-j	۵۵/۷±۹ a	۶/۷±۱/۵ e-i	۵/۱±۰/۴ hij	۵±۱/۱ i-l	۴±۰/۴ nop	۰/۷±۰/۱ mn	۱۷±۱/۳ a-d	FO		
۲۴/۷±۰/۸ d-g	۵۲/۶±۴/۷ ab	۷/۳±۱/۶ d-h	۴/۷±۱/۲ ij	۴±۱/۱ jkl	۲/۳±۰/۴ op	۰/۹±۰/۱ lmn	۱۵/۲±۰/۸ e-i	CH+FO		
۲۰±۱/۶ k-o	۱۷±۳/۲ rs	۶/۷±۱/۲ e-i	۴/۶±۰/۵ ij	۴/۷±۲/۴ i-l	۸/۶±۰/۵ g-k	۱/۹±۰/۲ qr	۱۰/۶±۰/۴ qr	شاهد		
۲۲/۵±۱/۳ f-k	۳۱/۲±۴/۸ k-n	۸/۷±۱/۲ bcd	۴/۱±۰/۶ j	۴/۲±۱/۱ jkl	۷/۵±۰/۱ op	۱/۶±۰/۴ jkl	۱۴/۸±۰/۶ f-j	CH	صفرا	
۲۰/۱±۰/۱ k-o	۳۴/۴±۶/۲ j-m	۵/۳±۱/۲ i	۴/۱±۰/۶ j	۲/۷±۱/۸ kl	۸/۴±۰/۳ jkl	۱/۷±۰/۴ h-l	۱۱/۵±۱ pqr	FO		
۲۱/۱±۰/۷ h-l	۳۳/۲±۶/۸ j-n	۹/۳±۰/۶ bc	۴/۹±۰/۶ hij	۵/۹±۲/۶ ijk	۷/۸±۰/۴ f	۱/۸±۰/۲ g-k	۱۲/۸±۰/۲ l-p	CH+FO		
۲۵/۵±۲ b-e	۳۴/۴±۵ j-m	۷±۱ d-i	۷/۷±۰/۸ bc	۱۹/۴±۰/۴ bc	۹/۱±۰/۷ h-l	۲/۲±۰/۳ f-j	۱۲±۱/۶ n-q	شاهد		
۲۸/۴±۰/۶ a	۳۵/۸±۱/۲ h-l	۸±۱ c-f	۶/۹±۰/۸ e	۱۱/۱±۳/۹ gh	۸/۹±۰/۶ h-l	۲/۱±۰/۳ f-j	۱۵/۴±۱/۸ d-i	CH		۱/۵
۲۶/۱±۲/۲ a-d	۵۳±۶/۴ ab	۶/۷±۰/۷ e-i	۶/۱±۰/۲ c-f	۷/۷±۲ hij	۹/۲±۱/۲ h-l	۲±۰/۴ f-k	۱۶/۷±۱/۹ b-e	FO		
۲۷/۶±۱/۱ abc	۴۴/۹±۶/۸ c-f	۹/۳±۰/۷ bc	۸/۱±۰/۶ ab	۱۲/۴±۰/۳ fg	۹/۷±۰/۴ g-j	۲/۴±۰/۲ fgh	۱۶/۴±۱/۷ b-f	CH+FO		
۲۰/۱±۰/۸ k-o	۳۴/۱±۵/۹ j-m	۱۰±۱ ab	۵/۷±۱/۱ e-i	۳/۳±۰/۷ kl	۸/۸±۰/۹ i-l	۲/۴±۰/۳ fgh	۱۳±۱/۱ k-p	شاهد		
۲۲/۱±۱/۲ g-l	۴۲/۶±۳/۴ d-h	۸/۷±۱/۲ bcd	۶/۳±۰/۵ c-h	۲/۵±۱/۱ kl	۷/۸±۰/۱ op	۲/۲±۰/۳ f-j	۱۷/۷±۱/۱ ab	CH		۲/۵
۲۰/۵±۳/۲ i-n	۵۱/۷±۳/۷ abc	۹/۳±۱/۵ bc	۶/۳±۰/۹ d-h	۳/۴±۱/۲ kl	۸/۵±۱ jkl	۲/۶±۰/۳ efg	۱۴/۵±۱/۳ g-l	FO		
۲۱/۹±۰/۵ h-l	۴۳/۶±۸/۶ d-g	۶/۳±۱/۷ f-i	۶/۷±۰/۸ c-f	۲/۸±۰/۷ kl	۸±۱/۸ kl	۲/۴±۰/۳ f-i	۱۸/۷±۰/۶ c-h	CH+FO		

ادامه جدول ۳. مقایسه میانگین اثر متقابل نانوکود پتاسیم و محلول پاشی کیتوزان و فولویک اسید تحت شرایط تنفس خشکی بر برخی صفات کمی و کیفی گیاه کنجد

ردیف ردیفهای تنفس دانه	نماد دانه در کپسول	نماد شانه جنبه	SOD (U/mg protein)	APX (U/mg protein.min)	POD (U/mg protein.min)	CAT (U/mg protein.min)	کرووفل <sup>a</sup> (µg/g FW)	محول پاشی	نانوکود (ppt)	تنفس خشک
۱۴/۴±۰/۶ rs	۱۳/۱±۱/۶ s	۷±۱ d-i	۷/۱±۱/۸ bcd	۲۴/۲±۱/۷ a	۱۳/۲±۰/۷ cd	۳/۳±۰/۳ de	۶/۷±۱/۳ s	شاهد		
۱۸±۱/۳ nop	۱۹/۷±۲/۴ qrs	۷±۱ d-i	۵/۶±۰/۸ e-i	۱۵±۲/۴ def	۹/۹±۰/۹ g-j	۲/۸±۰/۳ ef	۱۱/۹±۰/۵ opq	CH	صفرا	
۱۴/۷±۲/۵ qrs	۲۷/۷±۰/۳ m-p	۶/۷±۰/۷ e-i	۵/۱±۰/۴ bcd	۱۹±۳ bc	۱۲/۴±۰/۲ de	۴/۴±۰/۳ abc	۱۱/۸±۰/۸ opq	FO		
۱۶/۲±۱/۷ pqr	۳۳/۹±۲/۷ o-r	۵/۷±۱/۲ hi	۶/۳±۱/۲ d-h	۱۹/۸±۰/۱ b	۱۱±۰/۸ cfg	۲/۴±۰/۳ fgh	۱۰±۱/۶ r	CH+FO		
۱۷/۳±۱/۸ s	۲۶/۸±۴ nop	۵±۱ ghi	۹/۵±۱/۳ a	۱۸/۷±۱/۷ bcd	۲۰±۰/۶ a	۳/۷±۰/۶ cd	۱۰/۱±۰/۹ qr	شاهد		
۱۹/۶±۲/۶ l-o	۲۱/۲±۰/۷ pqr	۵±۱ ghi	۷/۴±۰/۲ bcd	۱۸/۱±۳/۲ b-e	۱۵/۸±۰/۷ b	۴/۴±۰/۵ abc	۱۳/۷±۱ i-n	CH		۱/۵
۱۷/۱±۱/۱ nop	۳۹/۹±۳/۷ f-j	۷±۱ c-i	۸/۱±۱/۱ ab	۲۱/۴±۱/۷ ab	۱۷/۵±۴/۴ a	۴/۹±۱/۱ a	۱۴±۱/۳ h-m	FO		
۲۲/۴±۳/۲ g-l	۳۵±۴/۶ i-l	۸±۱ c-f	۶/۲±۱ d-h	۱۴/۶±۴/۴ efg	۱۴/۳±۱/۲ bc	۴/۴±۰/۵ abc	۱۲/۳±۱/۱ j-o	CH+FO		
۲۰/۱±۰/۷ j-o	۱۴/۱±۳/۱ s	۷/۷±۱/۷ c-g	۶/۱±۰/۹ d-h	۱۲/۷±۰/۶ fg	۱۰/۷±۱/۶ ghi	۴/۱±۰/۴ ab	۱۱/۷±۰/۷ pqr	شاهد		
۱۷/۵±۲/۱ nop	۳۶/۷±۰/۹ g-l	۷/۳±۱/۵ d-h	۶/۹±۰/۸ b-e	۱۳±۳/۹ fg	۱۰/۵±۱/۳ fgh	۴/۷±۰/۳ a	۱۴/۵±۱/۷ g-l	CH		۲/۵
۱۷/۶±۰/۶ m-p	۴۱/۷±۴/۳ e-i	۷/۷±۱/۷ c-g	۶/۵±۱/۵ c-g	۱۴/۱±۴/۳ fg	۹/۷±۱/۳ g-k	۳/۸±۱ bcd	۱۳/۷±۱/۴ i-m	FO		
۱۷/۴±۲/۲ opq	۳۹/۹±۴/۲ f-j	۸±۱ c-f	۷/۱±۰/۷ bcd	۱۵/۸±۰/۲ c-f	۱۲±۰/۹ def	۴/۶±۰/۵ a	۱۰/۶±۰/۹ qr	CH+FO		
۲/۵۷	۷/۲۷	۱/۷۸	۱/۱۴	۲/۸۱	۱/۶۸	۰/۷۶	۱/۷۰	LSD ( $\alpha=0.05$ )		

میانگین های (mean  $\pm$  StD) دارای حروف مشابه در هر ستون، از نظر آزمون مقایسه میانگین LSD در سطح ۵ درصد تفاوت معنی دار ندارند. کیتوزان: CH؛ فولویک اسید: FO.



شکل ۱. مقایسه میانگین اثر متقابله تنش خشکی و سطوح مختلف نانوکود پتاسیم بر محتوای کلروفیل b (A)، کلروفیل کل (B)، ساختار سطح برگ (C)، تعداد کپسول در بوته (D)، وزن هزار دانه (E) و درصد روغن دانه (F) کنجد.

تحمع پرولین به عنوان یکی از مهمترین اسماولیت‌ها، از کلروپلاست در برابر تخریب محافظت می‌کند و در نتیجه از کاهش کلروفیل در شرایط تنش جلوگیری می‌کند. بنابراین، تجمع پرولین به طور مستقیم با میزان مقاومت در برابر تنش خشکی ارتباط دارد (Mwenye *et al.*, 2016). در بین غلظت‌های نانوکود پتاسیم، بیشترین پرولین مربوط به عدم کاربرد نانوکود پتاسیم و کمترین میانگین مربوط به غلظت‌های ۱/۵ و ۲/۵ در هزار (۰/۷۶ و ۰/۷۹ میکرومول بر گرم وزن تر) بودند (جدول ۴). از عملکردهای اسیدآمینه پرولین می‌توان به حفاظت از ساختار پروتئینی و غشای سلول، تعادل اسمزی، تثبیت ساختارهای درون سلولی و مهم‌تر از همه حذف رادیکال‌های آزاد اشاره کرد. عنصر پتاسیم یک عنصر بسیار مؤثر در راهاندازی فعالیت بسیاری از

آنژیم‌های درون سلولی می‌باشد (Saedi *et al.*, 2020). نتایج مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که محلول‌پاشی ترکیبات کیتوزان و فولویک‌اسید منجر به کاهش معنی‌دار میانگین پرولین شد، بهطوری‌که استفاده از کیتوزان و فولویک‌اسید ضمن داشتن کمترین میانگین این اسید‌آمینه، بهترتب کاهش ۳۰/۲ و ۲۵ درصدی در مقایسه با شاهد داشتند (جدول ۴).

جدول ۴. اثر نانوکود پتاسیم و محلول‌پاشی کیتوزان و فولویک‌اسید بر برخی محتوای پرولین، فعالیت آنژیم پلی فنل اکسیداز و ارتفاع بوته گیاه کنجد تحت تنش خشکی

ارتفاع بوته (سانتی‌متر)	پلی فنل اکسیداز (U/mg protein.min)	پرولین ( $\mu\text{mol/g FW}$ )	تشخیق (D)
۱۱۵±۱۵/۷ a	۰/۵۸±۰/۱ b	۰/۷۳±۰/۱ c	نرمال
۱۱۰/۲±۱۳/۷ a	۰/۵۹±۰/۰۶ b	۰/۸۰±۰/۱۵ b	متوسط
۱۰۱/۳±۱۳ b	۰/۹۳±۰/۱۵ a	۰/۸۴±۰/۱۷ a	شدید
۶/۱۴	۰/۰۶۲	۰/۰۳۱	LSD ( $\alpha=0/0.5$ )
نانوکود پتاسیم (NPF) (قسمت در هزار)			
۱۰۰/۵±۱۱/۵ c	۰/۷۲±۰/۲۲ a	۰/۸۵±۰/۱۷ a	صفرا
۱۱۷/۶±۱۵/۹ a	۰/۷۳±۰/۱۹ a	۰/۷۴±۰/۱۴ b	۱/۵
۱۰۷/۵±۱۲/۸ b	۰/۷۵±۰/۱۶ b	۰/۷۴±۰/۱۷ b	۲/۵
۶/۱۸	۰/۰۴۱	۰/۰۵۴	LSD ( $\alpha=0/0.5$ )
محلول‌پاشی (FN)			
۱۱۰/۱±۱۶/۴	۰/۷۵±۰/۲۲ a	۰/۹۶±۰/۱۲ a	شاهد
۱۰۶/۴±۱۴/۸	۰/۶۴±۰/۱۴ c	۰/۶۷±۰/۱ c	(CH)
۱۱۱/۷±۱۶/۲	۰/۷۳±۰/۲ ab	۰/۷۲±۰/۱۲ c	(FA)
۱۰۷/۱±۱۳/۲	۰/۶۹±۰/۲ b	۰/۸۲±۰/۱۴ b	% CH+FA5.
NS (۷/۱۳)	۰/۰۴۸	۰/۰۶۳	LSD ( $\alpha=0/0.5$ )

ns: غیر معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد؛ میانگین‌های دارای حروف مشابه در هر ستون، از نظر آزمون مقایسه میانگین LSD در سطح ۵ درصد تفاوت معنی‌دار ندارند. PPO: پرولین، FN: پلی فنل اکسیداز.

تشخیق و نانوکود پتاسیم اثر معنی‌داری بر میزان فعالیت آنژیم‌های آنتی‌اکسیدان شامل کاتالاز، پراکسیداز، پلی فنل اکسیداز، آسکوربیات پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز داشتند. همچنین محلول‌پاشی به‌غیر از فعالیت آنژیم کاتالاز، اثر معنی‌داری بر فعالیت سایر آنژیم‌های اندازه‌گیری شده داشت. اثر متقابل تنش خشکی، نانوکود پتاسیم و محلول‌پاشی بر میزان فعالیت کاتالاز، پراکسیداز، آسکوربیات پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز معنی‌دار بودند (جدول ۲). تنش خشکی شدید منجر به افزایش معنی‌دار فعالیت آنژیم‌های آنتی‌اکسیدان شد. بیشترین فعالیت کاتالاز مربوط به کاربرد ۲/۵ در هزار بهمراه استفاده از کیتوزان و فولویک‌اسید تحت تنش شدید خشکی (بهترتب ۴/۷ و ۴/۶ واحد آنژیم بر میلی‌گرم پروتئین در دقیقه) بود. همچنین کاربرد ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم به‌همراه فولویک‌اسید تحت تنش شدید خشکی نیز دارای بالاترین فعالیت این آنژیم بود. این تیمارها بهترتب منجر به افزایش آنژیم کاتالاز در مقایسه با تیمار شاهد (عدم کاربرد نانوکود پتاسیم و عدم محلول‌پاشی به‌همراه آبیاری نرمال) با میانگین ۵/۵ واحد آنژیم بر میلی‌گرم پروتئین در دقیقه مشاهده شد (جدول ۳). کاربرد ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم به‌همراه عدم محلول‌پاشی و محلول‌پاشی فولویک‌اسید تحت شرایط تنش شدید منجر به ایجاد بیشترین فعالیت آنژیم پراکسیداز (۲۰ و ۱۸/۵ واحد آنژیم بر میلی‌گرم پروتئین در دقیقه) گردید که در مقایسه با شاهد، افزایش ۸۳ و ۸۱/۶ درصدی داشتند. کمترین فعالیت این آنژیم مربوط به کاربرد کیتوزان به تنها بی‌یا در ترکیب با فولویک‌اسید به‌همراه عدم کاربرد نانوکود پتاسیم تحت شرایط بدون تنش بود (جدول ۳).

عدم استفاده از تنظیم‌کننده‌های رشدی (نانوکود پتاسیم، کیتوزان و فولویک اسید) تحت شرایط تنش شدید خشکی باعث افزایش ۸۹/۲ درصدی فعالیت آسکوربات پراکسیداز در مقایسه با تیمار شاهد شد. کاربرد تلفیقی کیتوزان و فولویک اسید به همراه عدم کاربرد نانوکود پتاسیم تحت شرایط بدون تنش نیز کمترین فعالیت آسکوربات پراکسیداز (۱/۲) واحد آنزیم بر میلی‌گرم پروتئین در دقیقه) را داشت (جدول ۳). در تنش شدید خشکی، کاربرد تلفیقی کیتوزان و فولویک اسید به همراه ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم در مقایسه با تیمار شاهد در همین سطح از تنش خشکی و نانوکود پتاسیم، منجر به کاهش ۳۴/۷ درصدی فعالیت سوپراکسیو دیسموتاز شد. بیشترین فعالیت این آنزیم، مربوط به تیمار عدم محلول‌پاشی به همراه کاربرد ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم تحت تنش شدید خشکی (۹/۵ واحد آنزیم بر میلی‌گرم پروتئین) بود. کمترین فعالیت سوپراکسید دیسموتاز نیز در کاربرد کیتوزان و فولویک اسید به همراه عدم کاربرد نانوکود پتاسیم تحت تنش متوسط (هر دو با میانگین ۴/۱ واحد آنزیم بر میلی‌گرم پروتئین) مشاهده شد (جدول ۳).

### ۲.۳. صفات رشدی و عملکردی

اثر تنش خشکی و نانوکود پتاسیم بر ارتفاع بوته معنی‌دار بود (جدول ۲). تنش شدید خشکی منجر به کاهش معنی‌دار (۱۱/۹ درصد) ارتفاع بوته شد. همچنین تفاوت معنی‌داری مابین سطوح بدون تنش و تنش متوسط از نظر ارتفاع بوته مشاهده نشد (جدول ۴). کاهش ارتفاع بوته نتیجه کاهش محتوای کلروفیل و سطح فتوستراتکنده (سطح برگ)، افزایش انرژی مصرفی گیاه برای جذب آب، افزایش تراکم پروتوبلاسم، تغییر در مسیرهای تنفس، فال شدن مسیر پتوز فسفات و/یا کاهش حجم ریشه و غیره است (Moaveni *et al.*, 2010; Fracasso *et al.*, 2020). در این راستا نتایج مشابهی در مورد گیاه کنجد (Mahdavi Khorami *et al.*, 2020) و کلزا (Hemmati *et al.*, 2019) گزارش شده است. کاربرد نانوکود پتاسیم منجر به افزایش معنی‌دار ارتفاع بوته شد. به همین ترتیب، مؤثرترین غلظت نانوکود پتاسیم برای افزایش معنی‌دار ارتفاع بوته، ۱/۵ در هزار بود که در مقایسه با تیمار بدون کاربرد افزایش ۱۴/۵ درصدی نشان داد (جدول ۴). Saedi *et al.* (2020) گزارش کردند که کاربرد پتاسیم منجر به افزایش انتقال مواد فتوستراتی به سمت برگ‌ها می‌شود و گیاهانی که کمبود پتاسیم دارند اغلب دارای نیتروژن زیاد و کمبود هیدرات‌های کربن هستند که این وضعیت تولید ریشه‌ها را کاهش داده و منجر به افت پارامترهای رشدی از جمله ارتفاع بوته و عملکرد می‌شود.

تنش خشکی شدید منجر به کاهش تعداد شاخه جانبی، اما کاربرد تلفیقی کیتوزان و فولویک اسید باعث افزایش میانگین این صفت شد. خشکی با کاهش مقدار آب و افت تورژسانس سلول، کاهش پتانسیل کل آب، پژمردگی، بسته‌شدن روزنه‌های و کاهش اندازه سلول و در نهایت افت پارامترهای رشدی و مورفولوژیکی می‌شود. هر چقدر شدت تنش کم‌آبی، بیشتر باشد، رشد اندام هوایی به همان نسبت افت خواهد داشت که افزایش آبسیزیک اسید در اندام هوایی یکی از دلایل این کاهش می‌تواند باشد (Bahrampoor *et al.*, 2019). در شرایط یکسان محیطی، کاربرد کودهای مختلف به منظور تأمین عناصر غذایی برای گیاه منجر به افزایش پارامترهای رشدی گیاه هم‌چون ارتفاع بوته و تعداد شاخه جانبی می‌شود (Mahdavi *et al.*, 2018). در مقایسه میانگین اثر متقابل سه گانه (جدول ۳)، تیمار کاربرد تلفیقی کیتوزان و فولویک اسید به همراه ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم تحت شرایط آبیاری نرمال دارای بیشترین تعداد شاخه جانبی بود که افزایش ۳۵/۳ درصدی در مقایسه با تیمار شاهد داشت. تحت شرایط تنش شدید خشکی، کاربرد تلفیقی کیتوزان و فولویک اسید به همراه ۱/۵ و ۲/۵ در هزار نانوکود پتاسیم منجر به افزایش ۱۲/۵ درصدی تعداد شاخه جانبی در مقایسه با تیمار شاهد در همین سطح تنش شد (جدول ۳). فولویک اسید فعل ترین ترکیب هیومیک بوده و منجر به افزایش حلالیت و جذب عناصر غذایی از طریق کمپلکس می‌شود. در این راستا، پژوهش‌گران بیان داشتند که

فولویکا اسید بر تعداد شاخه جانبی، عملکرد دانه، محتوای روغن و پروتئین دانه اثر معنی‌دار و افزاینده تحت شرایط تنفس خشکی داشت (Ayoubizadeh *et al.*, 2019)

در مقایسه میانگین تنفس خشکی و نانوکود پتاسیم، بیشترین شاخص سطح برگ مربوط به استفاده از ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم تحت تیمار بدون تنفس بود. در سطح تنفس خشکی شدید، استفاده از ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم، افزایش ۱۹/۶ درصدی شاخص سطح برگ را در مقایسه با تیمار بدون کاربرد نانوکود پتاسیم نشان داد. کمترین شاخص سطح برگ (۳/۵۲) نیز مربوط به عدم کاربرد نانوکود پتاسیم تحت تنفس شدید بود (شکل ۱-C). (Li *et al.*, 2020) گزارش کردند که تنفس خشکی باعث کاهش تعداد و سطح برگ به علت پیری و ریزش می‌شود. کاربرد همزمان ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم به همراه ۵۰ درصد کیتوزان و فولویکا اسید با میانگین ۴/۸۶، بالاترین شاخص سطح برگ را داشت که منجر به افزایش ۲۳/۸ درصدی میانگین این صفت در مقایسه با شاهد شد. یکی از اولین نشانه‌های کمبود آب، کاهش تورژسانس سلول و کاهش سطح تعرق کنندگی گیاه می‌باشد. در این شرایط جذب مواد غذایی کند شده و رشد و توسعه سلول‌ها در اندام هوایی برگ و ساقه افت خواهد داشت و در نتیجه سطح برگ و سایر پارامترهای رشدی کاهش نشان می‌دهد. از طرف دیگر، استفاده از نانوکود پتاسیم با توجه به کاهش پتانسیل اسمزی سلول و افزایش جذب عناصر از خاک، افزایش پارامترهای رشدی را در پی دارد. از این‌رو، کاربرد این کود تحت شرایط کمبود آب، افزایش سطح برگ، ارتفاع گیاه، تعداد برگ و سایر موارد رشدی و عملکردی شد (Bahrampoor *et al.*, 2019). مصرف کیتوزان منجر به افزایش سطح برگ شد. از دلایل این امر می‌توان به اثرات مثبت کیتوزان روی ژن‌های مسئول سازنده کلروفیل اشاره کرد که تولید کلروفیل و در نتیجه سطح برگ را افزایش می‌دهد (Malekpoor *et al.*, 2016). علاوه بر این، افزایش جذب نیتروژن توسط کیتوزان، افزایش میزان اسیدهای نوکلئیک و آمینواسیدها و در نتیجه افزایش تکثیر سلولی را نیز می‌توان از دلایل افزایش سطح برگ برشمود (Heng *et al.*, 2012).

تعداد کپسول در بوته از اجزای اصلی عملکرد دانه در گیاه کنجد می‌باشد که تحت تأثیر تنفس خشکی، نانوکود پتاسیم، محلول‌پاشی کیتوزان و فولویکا اسید و همچنین اثر متقابل تنفس خشکی در نانوکود پتاسیم، تفاوت معنی‌داری داشت (جدول ۲). کاربرد ۲/۵ و ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم تحت تنفس متوسط، بیشترین تعداد کپسول در بوته را نشان دادند که افزایش ۳۴/۸ و ۲۰/۷ درصدی در مقایسه با شاهد داشتند. عدم استفاده از نانوکود پتاسیم تحت تنفس متوسط و شدید، کمترین میانگین این صفت ۱۹/۷ و ۱۶/۷ عدد (شکل D-۱). استفاده از کود پتاسیم با کاهش پتانسیل اسمزی منجر به بمبود رطوبت برگ و روابط آبی گیاه می‌شود. این امر، پایداری میزان فتوسنتر خالص، تعرق و هدایت روزنه‌ای را تحت تنفس کمبود آب را پی خواهد داشت و در نتیجه افزایش پارامترهای رشدی و عملکردی حاصل می‌شود (Saedi *et al.*, 2020). همچنین، کاربرد کیتوزان منجر به بسته‌شدن روزنه‌ها و کاهش تعرق و در نتیجه کاهش مصرف آب را در گیاه فلفل باعث شد. عملکرد ضد تعرق کیتوزان مربوط به دخالت این ترکیب در مسیرهای تولید ABA می‌باشد (Malekpoor *et al.*, 2016). تنفس خشکی با کاهش تعداد، اندازه و سطح برگ در نتیجه افت پتانسیل آب خاک، منجر به افت میزان فتوسنتر و تولید اسمنیلات شده و در نتیجه کاهش پارامترهای عملکردی را به دنبال خواهد داشت (Bahrampoor *et al.*, 2019). کاهش تنفس تعداد کپسول در بوته در گیاه کنجد در پژوهش‌های مختلف گزارش شده است (Mahdavi Khorami *et al.*, 2020; Zarei *et al.*, 2020) ابتدا از نانوکود پتاسیم، کیتوزان و فولویکا اسید، افزایش تعداد کپسول را در پی داشت. در این راستا، Mahdavi *et al.* (2018) بیان داشتند که نانوکود پتاسیم منجر به افزایش تعداد کپسول در بوته کنجد شد.

اثر متقابل سه‌گانه بر تعداد دانه در کپسول معنی‌دار بود (جدول ۲). استفاده همزمان از ۲/۵ در هزار نانوکود پتاسیم و

فولویک‌اسید بهتهایی یا در ترکیب با ۵۰ درصد کیتوزان تحت شرایط بدون تنش بهترتبیب با میانگین ۵۵/۷ و ۵۲/۶ دانه، بیشترین میانگین این صفت را داشتند که در مقایسه با شاهد افزایش ۶۱/۹ و ۵۹/۶ درصدی نشان دادند. عدم کاربرد نانوکود پتاسیم و عدم محلول‌پاشی و کاربرد ۲/۵ در هزار نانوکود پتاسیم به همراه عدم محلول‌پاشی تحت تنش شدید بهترتبیب با میانگین ۱۳/۱ و ۱۴/۱ دانه در کپسول، کمترین میانگین این صفت را داشتند (جدول ۳). پژوهش‌ها نشان داده‌اند که جریان آب در برگ بستگی به وجود شیب‌های بالقوه آب بین آوند چوبی و برگ دارد، بنابراین کاهش پتانسیل آب آوند چوبی باعث کاهش شبیه پتانسیل آب بین آوند چوبی و برگ می‌شود. بنابراین، تعداد دانه تحت تنش خشکی کاهش می‌یابد (Hemmati *et al.*, 2019; Carrière *et al.*, 2020). از طرف دیگر، پژوهش‌گران بیان داشتند که فولویک‌اسید با دارا بودن مواد آلی بیشتر، افزایش ظرفیت فتوستنتری گیاه و تخصیص مواد فتوستنتری بالاتر به قسمت‌های زایشی منجر به افزایش عملکرد و اجزای عملکرد گیاه می‌شود (Ayoubizadeh *et al.*, 2019).

وزن هزاردانه بیشتر تحت تأثیر ژنتیک گیاه است اما عواملی زراعی و محیطی نیز می‌تواند منجر به تغییر آن شود (Mahdavi *et al.*, 2018). اثر تنش خشکی، نانوکود پتاسیم، محلول‌پاشی و اثرات متقابل تنش خشکی و نانوکود پتاسیم، تنش خشکی و محلول‌پاشی و همچنین نانوکود پتاسیم در محلول‌پاشی بر وزن هزاردانه معنی‌دار بودند (جدول ۲). نتایج نشان داد که تنش خشکی منجر به کاهش معنی‌دار شده اما کاربرد نانوکود پتاسیم و همچنین محلول‌پاشی کیتوزان و فولویک‌اسید منجر به افزایش معنی‌دار وزن هزاردانه شد. نتایج مشابه توسط سایر پژوهش‌گران در مورد گیاه کنجد گزارش شده است (Mahdavi *et al.*, 2018; Zarei *et al.*, 2020). استفاده از ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم در هر سه سطح از تنش خشکی دارای بیشترین وزن هزاردانه بود. بهبیان دیگر، استفاده از این سطح از نانوکود پتاسیم تحت تنش شدید خشکی بیشترین وزن هزاردانه (۳/۳۷ گرم) را داشت که در مقایسه عدم کاربرد نانوکود پتاسیم در این سطح از تنش، افزایش ۴۹/۲ درصدی نشان داد. کمترین وزن هزاردانه مربوط به عدم کاربرد نانوکود پتاسیم تحت تنش شدید خشکی (۱/۷۱ گرم) بود (شکل E-۱). کاربرد همزمان ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم به همراه فولویک‌اسید بهتهایی یا در ترکیب با ۵۰ درصد کیتوزان، تیمار برتر از نظر وزن هزاردانه بودند که افزایش ۴۹/۷ و ۴۶/۹ درصدی در مقایسه با شاهد داشتند. روند تولید و توزیع مواد فتوستنتری بعد از گردهافشانی (شامل فتوستنتر جاری و یا انتقال مجدد مواد ذخیره‌شده در ساق، برگ و یا کپسول) به طور مستقیم بر وزن هزاردانه تأثیرگذار است.

اثر تنش خشکی، نانوکود پتاسیم و محلول‌پاشی و همچنین اثر متقابل نانوکود پتاسیم و محلول‌پاشی بر عملکرد دانه معنی‌دار بودند (جدول ۲). در مقایسه میانگین اثر متقابل نانوکود پتاسیم و محلول‌پاشی، بیشترین عملکرد دانه مربوط به کاربرد ۱/۵ و ۲/۵ در هزار نانوکود پتاسیم به همراه استفاده از فولویک‌اسید بهتهایی یا در ترکیب با ۵۰ درصد کیتوزان (بهترتبیب ۲۵۱۶، ۲۵۱۶/۵، ۲۲۷۷/۵، ۲۵۰۶/۶ و ۲۳۱۳/۲ کیلوگرم در هکتار) مشاهده شد. کمترین عملکرد دانه مربوط به عدم کاربرد نانوکود پتاسیم و عدم محلول‌پاشی بود. Pourghasemian *et al.* (2020) بیان داشتند که قطع آبیاری در مراحل مختلف رشدی (بهویژه بعد از گلدهی)، باعث کاهش انتقال مواد غذایی از ریشه، برگ و سایر قسمت‌های گیاه به دانه و همچنین میزان فتوستنتر می‌شود که در نهایت طول دوره پرشدن دانه و رسیدگی کاهش یافته و نقصان عملکرد دانه اتفاق می‌افتد. همچنین سایر پژوهش‌گران نتیجه‌گیری کردند که کاهش عملکرد دانه در نتیجه افت میزان جذب مواد غذایی، می‌تواند بهدلیل کاهش پارامترهای رشدی از جمله ارتفاع گیاه، تعداد برگ، شاخص سطح برگ و غیره باشد که در نهایت افت فتوستنتر و کم شدن سهم دانه در دریافت کربوهیدرات‌ها را در پی خواهد داشت (Mahdavi *et al.*, 2018). Saedi *et al.* (2020) بیان داشتند که کودهای نانو بهدلیل ساختار خود و رهاسازی آرام عناصر، تأثیر بسیاری در جذب عناصر توسط گیاهان دارند که سبب افزایش جذب، فتوستنتر بیشتر و در نهایت افزایش شاخص‌های رشدی و عملکردی

می‌شوند. در پژوهش‌های مختلفی اثر افزاینده نانوکود پتاسیم بر عملکرد کمی و کیفی گیاهان کنجد (Mahdavi *et al.*, 2018) و نعناع فلفلی (Saedi *et al.*, 2020) تحت شرایط نرمال و تنفس به اثبات رسیده است. فولویک‌اسید به عنوان مواد هوموسی نفوذپذیری غشای سلولی را افزایش داده و ورود یون پتاسیم را نیز به داخل سلول تسهیل می‌نماید و از این طریق فشار سلولی و تقسیم سلولی بالاتر خواهد رفت. از طرف دیگر، افزایش انرژی داخل سلولی، منجر به تولید کلروفیل و افزایش میزان فتوستتر در گیاه خواهد شد (Ayoubizadeh *et al.*, 2019).

### ۳. صفات کیفی دافه

نتایج نشان اثر معنی‌دار تنفس خشکی، نانوکود پتاسیم، محلول‌پاشی و اثر متقابل تنفس خشکی در نانوکود پتاسیم بر محتوای روغن دانه بود (جدول ۲). بالاترین محتوای روغن دانه مربوط به کاربرد ۱/۵ و ۲/۵ در هزار نانوکود پتاسیم تحت شرایط آبیاری نرمال بود که افزایش ۱۳/۲ و ۱۵/۴ درصدی در مقایسه با تیمار شاهد داشتند. کمترین روغن دانه نیز در عدم کاربرد نانوکود پتاسیم تحت شرایط تنفس شدید خشکی با میانگین ۳۳/۲ درصد مشاهده شد (شکل F-۱). درصد روغن دانه بیش‌تر تحت تأثیر ژنتیک گیاه بوده اما سیستم‌های بهزیاری و کوددهی در زمان مناسب، می‌تواند منجر به افزایش درصد روغن شود (Mahdavi Khorami *et al.*, 2020). استفاده از هر دو غلظت نانوکود پتاسیم در مقایسه با عدم کاربرد آن، افزایش محتوای روغن دانه را در پی داشت. بهمین ترتیب، محلول‌پاشی فولویک‌اسید به تنها یکی یا در ترکیب با کیتوزان باعث ایجاد بالاترین محتوای روغن دانه شد. Zarei *et al.* (2020) نتیجه‌گیری کردند که تنفسیه مناسب‌تر با عناصر باعث ایجاد فتوستتر مطلوب‌تر و رشد بهتر کنجد شده و از این طریق درصد و عملکرد روغن دانه افزایش نشان خواهد داد. Zarei *et al.* (2016) گزارش کردند که تحت تنفس خشکی، کاربرد کیتوزان منجر به افزایش عملکرد دانه و محتوای روغن دانه کنجد شد. کاهش درصد روغن در اثر تنفس خشکی می‌تواند به علت اختلال در فرایندهای متابولیکی بذر و آسیب به انتقال آسمیلات‌ها به دانه باشد. Bellaloui *et al.* (2011) دلیل کاهش درصد روغن دانه در اثر تنفس خشکی را کاهش فتوستتر جاری و طول دوره پرشدن دانه ذکر نمودند. به‌نظر می‌رسد کاربرد کود با افزایش میزان عناصر مورد نیاز گیاه تحت شرایط تنفس، منجر به بهبود رشد و افزایش سنتز میزان روغن و عملکرد آن می‌شود (Mahdavi Khorami *et al.*, 2020).

محتوای پروتئین دانه تحت تأثیر تنفس خشکی، نانوکود پتاسیم و محلول‌پاشی و اثر متقابل این سه عامل، تفاوت معنی‌داری نشان داد (جدول ۲). بیش‌ترین محتوای پروتئین دانه (۲۸/۴ درصد) در کاربرد ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم به همراه محلول‌پاشی کیتوزان تحت تنفس متوسط به دست آمد که با تیمارهای محلول‌پاشی فولویک‌اسید به تنها یکی یا در ترکیب با کیتوزان در همین سطح تنفس یا شرایط بدون تنفس در گروه مشترک آماری قرار داشتند. کمترین پروتئین دانه در کاربرد ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم و تیمار بدون محلول‌پاشی تحت تنفس شدید خشکی با میانگین ۱۲/۳ درصد به دست آمد (جدول ۳). در این راستا، Mahdavi *et al.* (2018) نتایج مشابهی مبنی بر اثر افزاینده‌گی پروتئین دانه با کاربرد نانوکود پتاسیم تحت شرایط تنفس خشکی را گزارش کردند. هم‌چنین، اسیدهای آلی همچون فولویک‌اسید، با بهبود جذب و سهولت جذب عناصر میکرو و ماکرو باعث افزایش محتوای پروتئین دانه کنجد شد (Ayoubizadeh *et al.*, 2019).

### ۴. نتیجه‌گیری

کاربرد نانوکود پتاسیم و محلول‌پاشی کیتوزان و فولویک‌اسید با تعديل میزان فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان کاتالاز، سوپراکسیدیسموتاز، پراکسیداز و آسکوربیات پراکسیداز و هم‌چنین محتوای پروولین و افزایش بیش از ۱۰ درصدی

محتوای رنگیزهای فتوسنتزی، منجر به تعدیل اثرات منفی ناشی از تنفس خشکی شد. در همین راستا، افت پارامترهای رشدی و عملکردی و همچنین کیفی دانه، تحت شرایط تنفس خشکی شدید در تیمارهای محلول‌پاشی و نانوکود پتاسیم در مقایسه با تیمار عدم کاربرد کود، بسیار کمتر بود. استفاده از غلظت ۱/۵ در هزار نانوکود پتاسیم با توجه به اهمیت عملکرد دانه و روغن از برتری معنی‌دار در مقایسه با سایر سطوح برخوردار بود. در مجموع، می‌توان نتیجه‌گیری کرد که استفاده از نانوکود پتاسیم در غلظت ۱/۵ در هزار و همچنین محلول‌پاشی تلفیقی کیتوزان و فولویک اسید (۵۰ درصد) تحت شرایط تنفس خشکی شدید، منجر به افزایش عملکرد کمی و کیفی گیاه کنجد شد.

## ۵. تشکر و قدردانی

از مدیر گروه کشاورزی و مدیریت دانشگاه آزاد اسلامی واحد دامغان و همچنین مرکز تحقیقات و آموزش کشاورزی و منابع طبیعی استان سمنان (شاھرود) به‌خاطر مساعدت برای اجرای این پژوهش، تشکر و قدردانی می‌گردد.

## ۶. تعارض منافع

هیچ‌گونه تعارض منافع توسط نویسنده‌گان وجود ندارد.

## ۷. منابع مورد استفاده

- Alaviasl, S. A., Mansourifar, S., Modarres Sanavy, S. A. M., Sadatasilan, K., Tabatabaei, S. A., & Moradi Ghahderijani, M. (2016). Effect of chitosan and zeolite on growth and yield of sesame (*Sesamum indicum* L.) under different irrigation conditions in Yazd. *Environmental Stresses in Crop Sciences*, 9, 163-172. (in Persian). <https://doi.org/10.22077/escs.2016.362>
- Ali, E., El-Shehawi, A., Ibrahim, O., Abdul-Hafeez, E., Moussa, M., & Hassan, F. (2021). A vital role of chitosan nanoparticles in improvisation the drought stress tolerance in *Catharanthus roseus* (L.) through biochemical and gene expression modulation. *Plant Physiology and Biochemistry*, 161, 166-175. <https://doi.org/10.1016/j.plaphy.2021.02.008>
- Aqaei, P., Weisany, W., Diyanat, M., Razmi, J., & Struik, P. C. (2020). Response of maize (*Zea mays* L.) to potassium nano-silica application under drought stress. *Journal of Plant Nutrition*, 43, 1205-1216. <https://doi.org/10.1080/01904167.2020.1727508>
- Arnon, D. I. (1949). Copper enzymes in isolated chloroplast polyphenoloxidase in *Beta vulgaris*. *Plant Physiology*, 24(1), 1-15. <https://doi.org/10.1104/pp.24.1.1>
- Arslan, H., Ekin, Z., & Hatipoglu, H. (2018). Performances of sesame genotypes (*Sesamum indicum* L.) with different seed shell colors in semi-arid climate conditions. *Fresenius Environmental Bulletin*, 27, 8139-8146.
- Asadi, H., Baradaran, R., Seghatoleslami, M., & Mousavi, S. (2020). Evaluation of drought tolerance in some sesame (*Sesamum indicum* L.) genotypes based on stress tolerance indices. *Iranian Journal of Field Crops Research*, 18, 413-433. (in Persian). <https://doi.org/10.22067/jcesc.2020.88165>
- Ayoubizadeh, N., Laei, G., Amini dehaghi, M., Masoud Sinaki, J., & Rezvan Bidokhti, S. (2020). Effect of drought stress and foliar nutrition of iron nano-chelate and fulvic acid on grain yield and fatty acids composition in seed oil of two sesame cultivars. *Journal of Crops Improvement*, 22, 231-243. (in Persian). <https://doi.org/10.22059/jci.2020.281730.2220>
- Ayoubizadeh, N., Laei, G., Amini, D. M., Masood, S. J., & Rezvan, S. (2019). Effect of foliar application of iron nano-chelate and folic acid on seed yield and some physiological traits of sesame cultivars under drought tension conditions. *Crop Physiology Journal*, 40, 55-74. (in Persian)

- Bahrampoor, M., Dehestani-Ardakani, M., Shirmardi, M., & Gholamnezhad, J. (2019). Effect of different substrates and nano potassium fertilizer on morpho-physiological characteristics of pot Marigold (*Calendula officinalis* L.) under drought stress. *Iranian Journal of Horticultural Science and Technology*, 20, 65-78. (in Persian)
- Barat Zadeh, S., & Babaei Nejad, T. (2019). Effect of potassium nano-chelate and ascorbic acid on grain yield and some qualitative characteristics of cowpea (*Vigna unguiculata* L., Kamran cultivar). *Journal of Plant Production Sciences*, 9, 149-160. (in Persian)
- Bates, L. S., Waldern, R. P., & Teave, I. D. (1973). Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant and Soil*, 39, 205-207. <https://doi.org/10.1007/BF00018060>
- Beauchamp, C., & Fridovich, I. (1971). Superoxide Dismutase. Improved assays and an assay applicable to acrylamide gels. *Analytical Biochemistry*, 44, 276-287. [https://doi.org/10.1016/0003-2697\(71\)90370-8](https://doi.org/10.1016/0003-2697(71)90370-8)
- Bellaloui, N., Ebelhar, M. W., Gillen, A. M., Fisher, D. K., Abbas, H. K., Mengistu, A., Reddy, K. N., & Paris, R. L. (2011). Soybean seed Protein, and fatty acids are altered by S and S+N fertilizers under irrigated and non-irrigated environments. *Agricultural Science*, 2(4), 465-476. <https://doi.org/10.4236/as.2011.24060>
- 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, 248-254. [https://doi.org/10.1016/0003-2697\(76\)90527-3](https://doi.org/10.1016/0003-2697(76)90527-3)
- Carrière, S. D., Martin-StPaul, N. K., Cakpo, C. B., Patris, N., Gillon, M., Chalikakis, K., Doussan, C., Olioso, A., Babic, M., & Jouineau, A. (2020). The role of deep vadose zone water in tree transpiration during drought periods in karst settings—Insights from isotopic tracing and leaf water potential. *Science of The Total Environment*, 699, 134332. <https://doi.org/10.1016/j.scitotenv.2019.134332>
- Chance, B., & Maehly, A. C. (1955). Assay of catalase and peroxidase. *Methods in Enzymology* 2, 764-775. <https://doi.org/10.1002/9780470110171.ch14>
- Fracasso, A., Telò, L., Lanfranco, L., Bonfante, P., & Amaducci, S. (2020). Physiological beneficial effect of *Rhizophagus intraradices* inoculation on tomato plant yield under water deficit conditions. *Agronomy*, 10, 71. <https://doi.org/10.3390/agronomy10010071>
- Gonzalez, E. M., De Ancos, B., & Cano, M. P. (1999). Partial characterization of polyphenol oxidase activity in raspberry fruits. *Journal of Agricultural and Food Chemistry*, 47, 4068-4072. <https://doi.org/10.1021/jf981325q>
- Heng, Y., Xavier, C. F., Lars, P.C., & Kai, G. (2012). Chitosan oligosaccharides promote the content of polyphenols in Greek Oregano (*Origanum vulgare* ssp. *hirtum*). *Journal of Agriculture and Food Chemistry*, 60, 136-143. <https://doi.org/10.1021/jf204376j>
- Kazemi, E., Ganjali, H. R., Mehraban, A., & Ghasemi, A. (2021). Yield and biochemical properties of grain sorghum (*Sorghum bicolor* L. Moench) affected by nano-fertilizer under field drought stress. *Cereal Research Communications*, 31, 1-9. <https://doi.org/10.1007/s42976-021-00198-2>
- Kermani, S. G., Saeidi, G., Sabzalian, M. R., & Gianinetti, A. (2019). Drought stress influenced sesamin and sesamolin content and polyphenolic components in sesame (*Sesamum indicum* L.) populations with contrasting seed coat colors. *Food Chemistry*, 289, 360-368. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2019.03.004>
- Khordadi-Varamin, J., Fanoodi, F., Sinaki, J. M., Rezvan, S., & Damavandi, A. (2020). Foliar application of chitosan and nano-magnesium fertilizers influence on seed yield, oil content, photosynthetic pigments, antioxidant enzyme activities of sesame (*Sesamum indicum* L.) under water-limited conditions. *Notulae Botanicae Horti Agrobotanici Cluj-Napoca*, 48, 2228-2243. <https://doi.org/10.15835/nbha48411852>

- Kouighat, M., Hanine, H., El Fechtali, M., & Nabloussi, A. (2021). First report of sesame mutants tolerant to severe drought stress during germination and early seedling growth stages. *Plants*, 10, 1166. <https://doi.org/10.3390/plants10061166>
- Li, H., Guo, Q., Jing, Y., Liu, Z., Zheng, Z., Sun, Y., Xue, Q., & Lai, H. (2020). Application of *Streptomyces pactum* Act12 enhances drought resistance in wheat. *Journal of Plant Growth Regulation*, 39, 122-132. <https://doi.org/10.1007/s00344-019-09968-z>
- Mahdavi Khorami, A., Masoud Sinaki, J., Amini Dehaghi, M., Rezvan, S., & Damavandi, A. (2020). Sesame (*Sesame indicum* L.) biochemical and physiological responses as affected by applying chemical, biological, and nano-fertilizers in field water stress conditions. *Journal of Plant Nutrition*, 43, 456-475. <https://doi.org/10.1080/01904167.2019.1683189>
- Mahdavi, K. A., Masoud, S. J., Amini, D. M., Rezvan, S., & Damavandi, A. (2018). Effect of nano, chemical, and biological fertilizers on the yield and quality of sesame seeds under different irrigation regimes. *Journal of Crops Improvement*, 20(1), 263-284. (in Persian). <https://doi.org/10.22059/jci.2018.231648.1718>
- Mahsavi Khorami, A., MasoudSinaki, J., Amini Dehaghi, M., Rezvan, S., & Damavandi, A. (2019). The Effect of Using Nitrogen and Potassium Fertilizers and Irrigation Regimes on Grain Yield Related traits of Sesame (*Sesamum indicum* L.). *Isfahan University of Technology-Journal of Crop Production and Processing*, 9(1), 173-188. (in Persian). <https://doi.org/10.29252/jcpp.9.1.173>
- Malekpoor, F., Salimi, A., & Ghasemi Pirbalouti, A. (2016). Effect of bioelicitor of chitosan on physiological and morphological properties in purple basil (*Ocimum basilicum* L.) under water deficit. *Journal of Plant Ecophysiology*, 27(8), 53-71. (in Persian)
- Mikkelsen, R. (2018). Nanofertilizer and nanotechnology: a quick look. *Better Crops with Plant Food*, 102, 18-19. <https://doi.org/10.24047/BC102318>
- Moaveni, P., Ebrahimi, A., & Farahani, H. A. (2010). Physiological growth indices in winter rapeseed (*Brassica napus* L.) cultivars as affected by drought stress at Iran. *Journal of Cereals and Oilseeds*, 1, 11-16. (in Persian)
- Mwenye, O. J., Van Rensburg, L., Van Biljon, A., & Van der Merwe, R. (2016). The role of proline and root traits on selection for drought-stress tolerance in soybeans: a review. *South African Journal of Plant and Soil*, 33, 245-256. <https://doi.org/10.1080/02571862.2016.1148786>
- Poudineh, Z., Moghadam, Z. G., & Mirshekari, S. (2015). Effects of humic acid and folic acid on sunflower under drought stress. *Biological Forum, An International Journal*, 7(1), 451-454.
- Pourghasemian, N., Moradi, R., Naghizadeh, M., & Landberg, T. (2020). Mitigating drought stress in sesame by foliar application of salicylic acid, beeswax waste and licorice extract. *Agricultural Water Management*, 231, 105997. <https://doi.org/10.1016/j.agwat.2019.105997>
- Saedi, F., Sorousmehr, A., & Javadi, T. (2020). Effect of nano-potassium fertilizer on some morpho-physiological characters of peppermint (*Mentha piperita* L.) under drought stress. *Journal of Plant Research (Iranian Journal of Biology)*, 33, 35-45. (in Persian)
- Salamati, N., & Danaie, A. (2020). Investigation of drought satress indices in sesame surface water deficit. *Iranian Journal of Soil and Water Research*, 51, 949-959. (in Persian). <https://doi.org/10.22059/ijswr.2020.289522.668324>
- Sharma, A., Kumar, V., Shahzad, B., Ramakrishnan, M., Singh Sidhu, G. P., Bali, A. S., Handa, N., Kapoor, D., Yadav, P., & Khanna, K. (2020). Photosynthetic response of plants under different abiotic stresses: a review. *Journal of Plant Growth Regulation*, 39, 509-531. <https://doi.org/10.1007/s00344-019-10018-x>
- Shehzad, M. A., Nawaz, F., Ahmad, F., Ahmad, N., & Masood, S. (2020). Protective effect of potassium and chitosan supply on growth, physiological processes and antioxidative machinery in sunflower (*Helianthus annuus* L.) under drought stress. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 187, 109841. <https://doi.org/10.1016/j.ecoenv.2019.109841>

- Statistical Center of Ministry of Agriculture Jihad. (2020). *Crop statistics*. Agricultural Research, Education and Extension Organization Publisher, Iran.
- Sultana, S., Islam, M., Khatun, M., Hassain, M., & Huque, R. (2017). Effect of foliar application of oligo-chitosan on growth, yield and quality of tomato and eggplant. *Asian Journal of Agricultural Research*, 11, 36-42. <https://doi.org/10.3923/ajar.2017.36.42>
- Wendel A (1981). Glutathione peroxidase. *Methods in Enzymology*, 77, 325-333.
- Zarei, A., Masoud Sinaki, J., Amini Dehaghi, M., & Damavandi, A. (2020). Evaluation of biochemical and agronomic traits of sesame cultivars under application of phosphorus nano-chelate and chitosan fertilizers under irrigation cut-off. *Environmental Stresses in Crop Sciences*, 14, 471-483. (in Persian). <https://doi.org/10.22077/escs.2019.2036.1503>