



Gorgan University of Agricultural
Sciences and Natural Resources

(OPEN ACCESS)

**Evaluation of the effect of silicon and nanosilicon on
photosynthetic pigments and chlorophyll fluorescence indices
of *Satureja rechingeri* Jamzad under drought stress**

Elham Sabzian Molai¹, Khodayar Hemmati^{*2}, Hasan Mumivand³

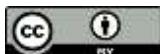
1. Ph.D. Student of Horticultural Science, Faculty of Plant Production, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Gorgan, Iran. E-mail: elham_sabzian@yahoo.com
2. Corresponding Author, Associate Prof., Dept. of Horticultural Science, Faculty of Plant Production, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Gorgan, Iran. E-mail: kh_hemmati@gau.ac.ir
3. Associate Prof., Dept. of Horticultural Science, Faculty of Agriculture, Lorestan University, Lorestan, Iran. E-mail: mumivand.h@lu.ac.ir

Article Info	ABSTRACT
Article type: Full Length Research Paper	Background and Objectives: Drought is one of the most important factors restricting agricultural production, which seriously affects crop yield. Water deficit in plants leads to disturbance in physiological processes such as reduction of photosynthesis. Silicon is the second most abundant element in the earth's crust, which plays a role in plant resistance to biotic and abiotic stresses. Therefore, according to the medicinal importance of <i>Satureja rechingeri</i> Jamzad, the objective of this experiment is to investigation the effect of silicon and nanosilicon on leaf length and width traits, photosynthetic pigments and chlorophyll fluorescence parameters of <i>Satureja rechingeri</i> Jamzad under drought stress.
Article history: Received: 10.30.2023 Revised: 11.20.2023 Accepted: 01.02.2024	Materials and Methods: this experiment was performed as factorial based on the randomized complete design in three replications under greenhouse conditions. The factors include drought stress in three levels of severe stress, medium stress and none stress respectively (50-60, 70-80 and 90-100% of soil moisture based on field capacity) and silicon foliar spraying in five levels (0, 50 and 100 mg/L of silicon, 50 and 100 mg/L of nanosilicon).
Keywords: Irrigation regimes, Photosystem II, Silisium, Silisium nanodioxide	Results: The interaction effect of silicon and drought stress on leaf width, all chlorophyll fluorescence parameters and concentration of photosynthetic pigments except carotenoid was significant ($P<0.05$). The highest amount leaf width was obtained in the treatment of none stress with foliar spraying of 50 mg/l silicon. the highest contents of chl-a and total chlorophyll was obtained in the treatment of nanosilicon 50 mg/L under none stress and the highest amount of chlorophyll b was achieved with the treatment of nanosilicon 50 and silicon 100 mg/L under none stress treatment. The lowest amount of minimal fluorescence (F_0) belonged to the control treatment and the highest amount of maximal fluorescence (F_m) and variable fluorescence (F_v) was observed under medium stress without foliar. Silicon 50, 100 mg/L and nanosilicon 50 mg/L treatments in none stress in addition to zero and 50 mg/L silicon concentrations in medium stress had the highest maximum quantum yield of photosystem II (F_v/F_m).

The highest efficiency of water splitting system (F_v/F_0) was observed in silicon 50 mg/L treatment under none stress. The highest electron transport flux per RC (ET_0/RC) was obtained in the treatment of 100 mg/L nanosilicon in none stress. The highest trapped energy flux per RC (TR_0/RC) and dissipated energy flux per RC (DI_0/RC) were obtained under severe stress without foliar spraying. The highest quantum yield of electron transport (ϕE_0) was observed in control, silicon 50 and 100 mg/L and nanosilicon 50 mg/L treatments under medium stress.

Conclusion: Severe drought stress caused a decrease in photosynthetic pigments and chlorophyll fluorescence indices, and the application of silicon and nanosilicon improved the destructive effects of drought stress on the amount of photosynthetic pigments and fluorescence indices.

Cite this article: Sabzian Molai, Elham, Hemmati, Khodayar, Mumivand, Hasan. 2025. Evaluation of the effect of silicon and nanosilicon on photosynthetic pigments and chlorophyll fluorescence indices of *Satureja rechingeri* Jamzad under drought stress. *Journal of Plant Production Research*, 32 (1), 17-38.



© The Author(s).

DOI: 10.22069/jopp.2024.21853.3083

Publisher: Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources

بررسی اثر سیلیکون و نانو سیلیکون بر رنگیزهای فتوستزی و شاخص‌های فلورسانس کلروفیل مرزه رشینگری (*Satureja rechingeri* Jamzad) تحت تنفس خشکی

الهام سبزیان ملائی^۱, خدایار همتی^{۲*}, حسن مومنیوند^۳

۱. دانشجوی دکتری گروه علوم باگبانی، دانشکده تولید گیاهی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، گرگان، ایران.
رايانame: elham_sabzian@yahoo.com
۲. نويستنده مسئول، دانشیار گروه علوم باگبانی، دانشکده تولید گیاهی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، گرگان، ایران.
رايانame: kh_hemmati@gau.ac.ir
۳. دانشیار گروه علوم باگبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه لرستان، لرستان، ایران. رايانame: mumivand.h@lu.ac.ir

اطلاعات مقاله چکیده

نوع مقاله:	مقاله کامل علمی- پژوهشی
سابقه و هدف:	خشکی یکی از مهم‌ترین عوامل محدودکننده تولیدات کشاورزی است که به طور جدی عملکرد محصول را تحت تأثیر قرار می‌دهد. کمبود آب در گیاهان منجر به اختلال در فرآیندهای فیزیولوژیکی مانند کاهش فتوستز می‌شود. سیلیکون دومین عنصر فراوان پوسته کره زمین است که در مقاومت گیاه به تنفس‌های زیستی و غیرزیستی نقش دارد. بنابراین با توجه به اهمیت دارویی مرزه رشینگری (<i>Satureja rechingeri</i> Jamzad)، هدف از این پژوهش، بررسی اثر سیلیکون و نانو سیلیکون بر صفات طول و عرض برگ، رنگیزهای و پارامترهای فلوورسانس کلروفیل مرزه رشینگری تحت تنفس خشکی می‌باشد.
تاریخ دریافت:	۱۴۰۲/۰۸/۰۸
تاریخ ویرایش:	۱۴۰۲/۰۸/۲۹
تاریخ پذیرش:	۱۴۰۲/۱۰/۱۲

واژه‌های کلیدی:

رژیم‌های آبیاری،

سیلیسیم،

فتوصیستم II،

نانو دی‌اکسید سیلیسیم

مواد و روش‌ها: این آزمایش به صورت فاکتوریل بر پایه طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار در شرایط گلخانه انجام شد. عامل‌ها شامل تنفس خشکی در سه سطح تنفس شدید، متوسط و عدم تنفس به ترتیب (۶۰-۵۰، ۸۰-۷۰ و ۱۰۰-۹۰ درصد رطوبت خاک بر پایه ظرفیت زراعی) و محلول‌پاشی سیلیکون در پنج سطح (صفر، ۵۰ و ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر سیلیکون، ۵۰ و ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر نانو سیلیکون) بودند.

یافته‌ها: نتایج تجزیه واریانس نشان داد؛ اثر متقابل سیلیکون و تنفس خشکی بر عرض برگ، تمامی پارامترهای فلوورسانس کلروفیل و غلظت رنگیزهای فتوستزی به جز کاروتوئید معنی‌دار بود ($P < 0.05$). بیشترین مقدار عرض برگ در تیمار عدم تنفس با محلول‌پاشی ۵۰ میلی‌گرم بر

لیتر سیلیکون به دست آمد. بیشترین محتوای کلروفیل a و کل در تیمار ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر نانوسیلیکون در عدم تنفس و بیشترین مقدار کلروفیل b با تیمار ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر نانوسیلیکون و ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر سیلیکون تحت عدم تنفس حاصل شد. کمترین مقدار فلورسانس حداقل (F_0) متعلق به تیمار شاهد عدم تنفس بود. بیشترین فلورسانس حداکثر (F_m) و فلورسانس متغیر (F_v) در گیاهان تحت تنفس متوسط بدون محلولپاشی تیمارهای سیلیکون مشاهده شد. تیمارهای ۵۰ و ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر سیلیکون و ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر نانوسیلیکون تحت تیمار عدم تنفس به علاوه غلظت‌های صفر و ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر سیلیکون در تنفس متوسط دارای بالاترین عملکرد کوانتمومی فیتوسیستم II (F_v/F_m) بودند. با محلولپاشی ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر سیلیکون تحت عدم تنفس بیشترین کارایی سامانه تجزیه آب فتوسیستم II (F_v/F_0) حاصل شد. بیشترین میزان انتقال الکترون به‌ازای هر مرکز واکنش (ET₀/RC) در تیمار ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر نانوسیلیکون در عدم تنفس به دست آمد. بیشترین میزان گرفتن الکترون و اتلاف انرژی به‌ازای هر مرکز واکنش (DI₀/RC)، (TR₀/RC) تحت تنفس شدید بدون محلولپاشی حاصل شد و بالاترین عملکرد کوانتمومی انتقال الکترون (ϕE_0) در تیمارهای شاهد، ۵۰ و ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر سیلیکون و ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر نانوسیلیکون تحت تنفس متوسط مشاهده شد.

نتیجه‌گیری: تنفس شدید خشکی باعث کاهش رنگیزه‌های فتوستنتزی و شاخص‌های فلورسانس کلروفیل شد. کاربرد سیلیکون و نانوسیلیکون اثرات مخرب تنفس خشکی بر میزان رنگیزه‌های فتوستنتزی و شاخص فلورسانس را بهبود بخشید.

استناد: سبزیان ملائی، الهام، همتی، خدابار، مومنوند، حسن (۱۴۰۴). بررسی اثر سیلیکون و نانوسیلیکون بر رنگیزه‌های فتوستنتزی و شاخص‌های فلورسانس کلروفیل مرزه رشینگری (Satureja rechingeri Jamzad) تحت تنفس خشکی. نشریه پژوهش‌های تولید گیاهی، ۳۲ (۱)، ۳۸-۴۷.

DOI: 10.22069/jopp.2024.21853.3083



© نویسنده‌گان

ناشر: دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان

به عنوان یک مجموعه آتن عمل می‌کنند؛ نور را دریافت کرده و انرژی آن را به مجموعه مرکز واکنش منتقل می‌کنند (۷). دستگاه فتوستتری انرژی نور را در غشای تیلاکوئید کلروپلاست به انرژی شیمیایی تبدیل می‌کند. رنگیزهای کلروفیل و کاروتینوئید مسئول جذب نور هستند که باعث فتوستتر می‌شوند (۸). کلروفیل به عنوان مهم‌ترین و مؤثرترین رنگدانه در فتوستتر می‌تواند منعکس کننده وضعیت رشد گیاهان و میزان تنفس باشد. محتوای کلروفیل، نسبت کلروفیل a، b و کاروتینوئید تحت تنفس خشکی تغییر می‌کند. بنابراین کلروفیل به نوبه خود باعث تغییر در عملکرد فتوستتر می‌شود (۹). انرژی نور جذب شده توسط مولکول‌های کلروفیل در هدایت فتوستتر استفاده می‌شود و انرژی اضافی یا به صورت حرارت پراکنده می‌شود یا به صورت نور با طول موج بلندتر دوباره منعکس می‌شود که به آن فلورسانس کلروفیل می‌گویند. این سه فرآیند در رقابت با هم رخ می‌دهند به طوری که افزایش بازدهی یکی باعث کاهش عملکرد دو فرآیند دیگر می‌شود (۱۰). فلورسانس کلروفیل شاخص مهم تبدیل انرژی فتوستتری در فتوسیستم II کلروپلاست است (۱۱). با افزایش فلورسانس کلروفیل در شرایط تنفس خشکی، کارایی فتوستتر کاهش می‌یابد. بنابراین ارزیابی فلورسانس کلروفیل می‌تواند برای تعیین وضعیت فیزیولوژی گیاه و آسیب به سازوکار فتوستتری استفاده شود (۱۲).

استفاده از کودهای سیلیکون به عنوان یک رویکرد مهم سازگار با محیط‌زیست شناخته شده است (۱۳). سیلیکون (سیلیسیم) دومین عنصر فراوان پوسته کره زمین است که با وجود این که عنصری ضروری برای گیاه نیست اما در مقاومت گیاه به تنفس‌های زیستی و غیرزیستی نقش دارد (۱۴). سیلیکون عمدهاً به شکل سیلیکات‌های معدنی و سیلیسیم‌دی‌اکسید (SiO_2) وجود دارد. اما بیشتر این اشکال برای گیاه غیرقابل

مقدمه

(*Satureja rechingeri* Jamzad) گیاهی چندساله از خانواده نعناعیان (Lamiaceae)، بسیار معطر باقاعدۀ چوبی به ارتفاع ۵۰ سانتی‌متر و ساقه‌های منشعب، برگ‌های متراکم و متسلسل از ۲ تا ۸ گل است. گل‌ها زرد کمرنگ و لبه آن ارغوانی است. این گیاه در مناطق خشک، آفتابی و خاک‌های سنگلاخی-آهکی جنوب‌غرب ایران (استان‌های لرستان، ایلام و خوزستان) به صورت خودرو رشد می‌کند (۱). مرزه رشینگری حاوی انسان و یک منع غنی از کارواکرول است. علاوه بر این اسیدهای فنلی آزاد به‌ویژه اسید رزمارینیک در عصاره مرزه در مقدار قابل توجهی وجود دارد، به همین جهت از فعالیت زیستی قابل توجهی برخوردار است (۲).

با توجه به محدودیت‌های شدید منابع آبی در اکثر مناطق کشور، در کشور ما تنفس خشکی به عنوان مهم‌ترین تنفس تأثیرگذار بر گیاهان زراعی و با غنی معرفی شده است (۳). خشکی یکی از مهم‌ترین عوامل محدودکننده تولیدات کشاورزی است که به طور جدی عملکرد محصول را تحت تأثیر قرار می‌دهد (۴). تقریباً ۹۵ تا ۹۰ درصد زیست‌توده تازه گیاه را آب در بر می‌گیرد که نقش حیاتی در رشد و نمو و سوخت‌وساز گیاه بر عهده دارد (۵). کمبود آب در گیاهان منجر به اختلال در فرآیندهای فیزیولوژیکی مانند کاهش فتوستتر و تعرق می‌شود (۶). کمبود آب به طور مستقیم از طریق کاهش CO_2 در دسترس و کاهش انتشار آن در روزنه و مزوپیل برگ، باعث کاهش فتوستتر می‌شود. با این حال با افزایش کمبود آب، عوامل غیرروزنامه ای مانند فعالیت ریبولوز ۱ و ۵-بیس‌فسفات و عملکرد کواتنومی نقش مهمی در فرآیند جذب فتوستتری ایفا می‌کنند (۴). فتوستتر در مجموعه‌های حاوی آتن‌های گیرنده نور و مراکز واکنش فتوشیمیایی انجام می‌شود. غالب رنگدانه‌ها

قرار دادند. نتایج پژوهش آن‌ها نشان داد که غلظت‌های پایین نانو سیلیکون (۵۰ و ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر) اثر معنی‌داری بر افزایش کلروفیل، فلورسانس کلروفیل، فنل و عملکرد اسانس داشت (۲۴). در پژوهشی دیگر بر روی گیاه آرابیدوپسیس مشخص شد جذب و عمل نانوذرات منحصر از طریق روزنه و جذب خارج سلولی در حفره‌های هوا در مزووفیل اسفنجی برگ اتفاق می‌افتد. همچنین نتایج پژوهش آن‌ها نشان داد که در مقایسه با SiO_2 نانو، تیمار با محلول Si(OH)_4 در غلظت‌های بالا برای گیاه تنی‌زا بود و باعث ایجاد کلروز در برگ می‌شود (۲۵). بررسی اثر سیلیکون و نانو سیلیکون در غلظت‌های ۱ و ۲ میلی‌مولار بر گوجه گیلاسی (*Solanum lycopersicum* L. cv. Falcato) تحت تنش شوری نشان داد که سیلیکون و نانو سیلیکون باعث بهبود سرعت فتوستز، هدایت مزووفیلی و کارایی مصرف آب گیاه تحت تنش شوری می‌شود (۲۶). تاکنون هیچ مطالعه‌ای در مورد اثر سیلیکون و نانو سیلیکون بر مرزه رشینگری در شرایط تنش خشکی صورت نگرفته است. طی سال‌های گذشته داروهای زیادی از گونه‌ی اندمیک مرزه رشینگری فرموله شده و به بازار عرضه گردیده است، در نتیجه تقاضای روزافزونی برای مواد خام این گیاه وجود دارد. با توجه به اهمیت دارویی گیاه مرزه رشینگری و بحران کمبود آب در کشور، هدف از این پژوهش مطالعه اثر محلول‌پاشی سیلیکون و نانو سیلیکون بر صفات طول و عرض برگ، محتوای رنگدانه‌ها و فلورسانس کلروفیل این گیاه تحت تنش خشکی بود.

مواد و روش‌ها

این آزمایش به صورت فاکتوریل بر پایه طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار به صورت گلدانی در گلخانه دانشکده کشاورزی دانشگاه لرستان (واقع در جنوب‌غربی شهرستان خرم‌آباد با طول جغرافیایی

دسترسی هستند. گیاهان می‌توانند سیلیکون را فقط به شکل اسید مونوسیلیسیک (H_4SiO_4) که به‌طور طبیعی در خاک وجود دارد جذب کنند. اما غلظت آن به بافت خاک، مواد آلی، مواد معدنی، pH وغیره بستگی دارد (۱۵). اسید سیلیسیک توسط ریشه گیاه جذب می‌شود و در آوند چوبی از طریق جریان تعرق به سمت اندام‌های هوایی منتقل می‌شود. در آن‌جا سیلیس به شکل سیلیکای آمورف^۱ ($\text{SiO}_2 \cdot n\text{H}_2\text{O}$) رسوب می‌کند (۱۶). پژوهش‌ها نشان می‌دهد که اثرات سودمند سیلیکون با میزان تجمع آن در گیاهان مرتبط است که به‌طور قابل توجهی بین و درون گونه‌های گیاهی متفاوت است (۱۷). پژوهش‌های انجام شده طی دو دهه گذشته، نشانگر نقش مهم نانوذرات در کشاورزی و صنایع غذایی بوده است (۱۸). نانوذرات دارای اندازه‌ای کوچک‌تر از ۱۰۰ نانومتر و حاوی ۲۰ تا ۱۵۰۰۰ اتم هستند (۱۹). نانو سیلیس نسبت به سیلیس غیرنانو دارای نسبت سطح به حجم بیشتر، خواص حرارتی و الکتریکی منحصر به‌فرد و قدرت نفوذپذیری بالاتری در سلول‌های گیاهی است (۲۰). طبق مطالعات پیشین، تنش خشکی منجر به کاهش محتوای نسبی آب برگ و رنگیزه‌های فتوستزی در مرزه خوزستانی (*Satureja khuzistanica* Jamzad) شد (۲۱). هم‌چنین تنش خشکی باعث کاهش کلروفیل، فلورسانس حداکثر، فلورسانس متغیر و حداقل کارایی فتوسیستم II، افزایش رنگیزه‌های کاروتینوئید، آنتوکسیانین و فلورسانس حداقل در شبیله (*Trigonella foenum-graecum*) شد (۲۲). در شرایط تنش خشکی محتوای کلروفیل کل و حداقل عملکرد کوانتمی فتوسیستم II در گیاه زوفا (*Hyssopus officinalis* L.) کاهش یافت (۲۳). در پژوهشی اثر غلظت‌های مختلف نانو سیلیکون را بر گیاه نعناع فلفلی (*Mentha piperita*) مورد مطالعه

1- Amorphous

در نهایت میزان کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل کل و کاروتینوئید بر حسب میلی گرم در گرم وزن تر برگ به ترتیب از طریق رابطه های ۱، ۲، ۳ و ۴ محاسبه گردید (۲۷).

$$\text{Chl a} = (11.24 A_{662}) - (2.04 A_{645}) \quad (1)$$

$$\text{Chl b} = (20.13 A_{645}) - (4.19 A_{662}) \quad (2)$$

$$\text{Total Chl} = (7.05 A_{662}) + (18.09 A_{645}) \quad (3)$$

$$\text{Car} = 1000 A_{470} - 1.90 \text{ Chl a} - \\ 63.14 \text{ Chl b} / 214 \quad (4)$$

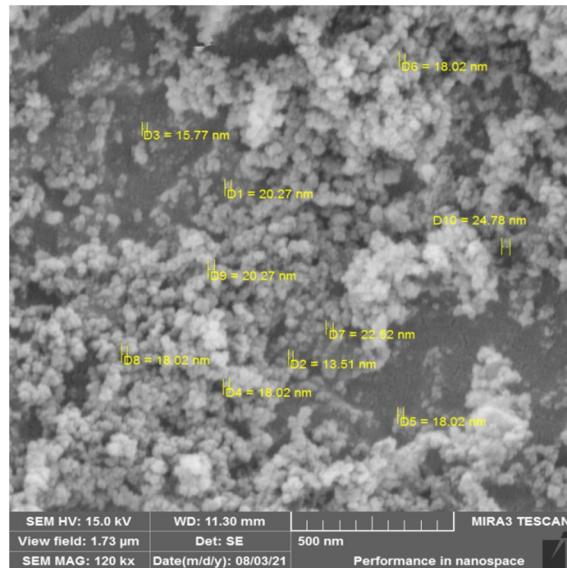
ستجش پارامترهای فلورسانس کلروفیل با استفاده از دستگاه فلوریمتر مدل PEA Pocket ساخت شرکت Hansatech انگلستان انجام شد. بدین منظور با استفاده از گیره در برگ های بالغ گیاه (برگ ۷ و ۸) تاریکی ایجاد شد؛ بعد از ۲۰ دقیقه توسط دستگاه، نور فلورسانس کلروفیل وقتی تمام مراکز واکنش فتوسیستم II باز هستند؛ F_m (حداکثر فلورسانس کلروفیل وقتی تمام مراکز واکنش فتوسیستم II بسته هستند)؛ F_v (شدت فلورسانس متغیر)؛ F_v/F_m (حداکثر عملکرد کوانتموی فتوسیستم II)؛ ΦE_0 (عملکرد کوانتموی انتقال الکترون)؛ TR_0/Rc (میزان گرفتن الکترون به ازای هر مرکز واکنش)؛ ET_0/Rc (میزان انتقال الکترون به ازای هر مرکز واکنش)؛ DI_0/Rc (میزان اتلاف انرژی به ازای هر مرکز واکنش) و F_v/F_0 (کارایی سامانه تجزیه آب فتوسیستم II) قرائت شدند. اندازه گیری در ساعت ۱۰-۱۳ انجام شد. جهت سنجش صفات طول و عرض برگ، مقدار طول و عرض ۱۰ عدد برگ بالغ میانی در هر تکرار با استفاده از کولیس اندازه گیری شد و بر حسب میلی متر محاسبه گردید.

۴۸ درجه و ۲۱ دقیقه و عرض جغرافیایی ۳۲ درجه و ۳ دقیقه و ارتفاع ۱۱۱۷ متر از سطح دریا) انجام شد. فاکتور اول، تنفس خشکی به روش وزنی در سه سطح تنفس شدید، متوسط و عدم تنفس به ترتیب ۵۰-۶۰ درصد، ۷۰-۸۰ درصد و ۹۰-۱۰۰ درصد رطوبت خاک بر پایه ظرفیت زراعی) و فاکتور دوم شامل محلول پاشی سیلیکون در پنج سطح (صفر، ۵۰ و ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر سیلیکون، ۵۰ و ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر نانوسیلیکون بر حسب میزان SiO_2 بوده است. سیلیکون از منبع سیلیکات پتابسیم از برنده آلفا ایسر ساخت کشور آمریکا و نانوسیلیکون از برنده US Research آمریکا تهیه شد.

نشاهای مرزه رشینگری از مرکز جهاد دانشگاهی خرمآباد تهیه و به گلدانهای پلاستیکی سطلی با قطر ۱۶/۵ سانتی متر و ارتفاع ۱۳ سانتی متر حاوی خاک زراعی، ماسه و کود دامی پوسیده به نسبت ۱:۲:۲ منتقل شدند. تا زمان استقرار کامل گیاه به مدت دو ماه، آبیاری به صورت یکسان در همه گلدانها انجام شد. سپس تنفس خشکی بر حسب ظرفیت زراعی و به روش وزنی اعمال شد. اعمال تنفس تا زمان گله‌ی گیاه ادامه داشت. تیمارهای محلول پاشی الیستورها در سه مرحله: دو روز قبل از شروع اعمال رژیم‌های مختلف آبیاری براساس سطوح تنفس، یک ماه بعد از محلول پاشی اول در مرحله رشد رویشی و در زمان گله‌ی گیاه ادامه داشت. ده روز بعد از آخرین محلول پاشی، اندازه گیری صفات شروع شد. محتوای رنگیزهای فتوستتری به روش لیچتتالر^۱ (۱۹۸۷) اندازه گیری شد. به این منظور ۰/۱ گرم برگ تازه در هاون چینی با ازت مایع ابتدا خرد و سپس با ۱۰ میلی لیتر استون خالص سائیده شد. محلول حاصل به مدت ۱۵ دقیقه در ۴۰۰۰ دور بر دقیقه سانتریفیوژ گردید. سپس جذب محلول با استفاده از اسپکتروفوتومتر در طول موج های ۴۷۰، ۶۶۲ و ۶۴۵ نانومتر قرائت شد.

احتمال پنج درصد انجام شد. نمودارها با نرم‌افزار Excel رسم گردید.

داده‌ها با نرم‌افزار SAS تجزیه و تحلیل شدند. مقایسه میانگین بر اساس آزمون LSD در سطح



شکل ۱- تصویر نانوذرات سیلیکون با دستگاه میکروسکوپ الکترونی روبشی (SEM).

Fig. 1. Image of silicon nanoparticles by scanning electron microscope (SEM).

مطابق نتایج این پژوهش، تنش ۷۰ درصد خشکی باعث کاهش طول و عرض برگ در گیاه نعناع سبز (*Mentha spicata*) شد (۲۸). همچنین تنش خشکی طول و عرض برگ را در گیاه پونه‌سای (*Nepeta pogonosperma* Jamzad et Assadi) کاهش داد (۲۹). رشد گیاه در مناطق محدودی از سلول‌ها به نام مریستم فعال است. تقریباً تمام میتوزها و سیتوکینزها در این منطقه اتفاق می‌افتد و باعث افزایش طول سلول می‌شوند. تنش خشکی معمولاً رشد و سوتخت‌وساز سلول را در این منطقه تغییر می‌دهد. اولین و مهم‌ترین اثر هر تنش غیرزنده کاهش اندازه برگ است؛ تنش خشکی باعث کاهش رشد سلولی و کاهش تقسیم سلولی می‌شود که در درازمدت با کاهش اندازه سلول‌های بالغ بر اندازه برگ تأثیر می‌گذارد (۳۰). در گیاهان تحت تنش، مقدار و جذب آب کاهش می‌یابد که در رشد برگ اثر می‌گذارد و در نهایت باعث کاهش رشد گیاه

نتایج و بحث

نتایج تجزیه واریانس نشان داد؛ اثر تنش خشکی در سطح احتمال یک درصد و اثر تیمار سیلیکون در سطح احتمال پنج درصد بر صفات طول و عرض برگ معنی‌دار شد. همچنین اثر متقابل تنش خشکی و سیلیکون در سطح احتمال یک درصد بر عرض برگ معنی‌دار شد اما بر طول برگ اثر معنی‌دار نداشت (جدول ۱). طبق نتایج مقایسه میانگین، بیشترین مقدار طول برگ (۱۸/۸ میلی‌متر) در تیمار عدم تنش با محلول‌پاشی ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر نانو‌سیلیکون حاصل شد و بیشترین مقدار عرض برگ (۱۵/۱ میلی‌متر) در تیمار عدم تنش با محلول‌پاشی ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر سیلیکون غیر نانو به دست آمد. کمترین مقدار طول برگ (۱۴/۹ میلی‌متر) تحت تنش متوسط بدون محلول‌پاشی و کمترین میزان عرض برگ (۱۲/۱۲ میلی‌متر) تحت تنش شدید بدون محلول‌پاشی مشاهده شد (شکل‌های ۲ و ۳).

(*Fragaria × ananassa* Duch cv "selva") تحت تنش شوری شد (۳۲). در پژوهشی مشخص شد که نانوسیلیکون باعث افزایش سطح برگ در خیار (*Cucumis sativus* L.) در شرایط تنش خشکی می‌شود (۳۳).

می‌شود (۱۳). سیلیکون با ایجاد یک لایه دوگانه سیلیکا-کوتیکول روی اپیدرم برگ منجر به افزایش سفتی دیواره سلولی، کاهش سرعت تعرق و حفظ توزسانس برگ می‌شود (۳۱). سیدلر فاطمی و همکاران (۲۰۰۹) گزارش کردند که سیلیکون باعث افزایش سطح برگ در توت‌فرنگی

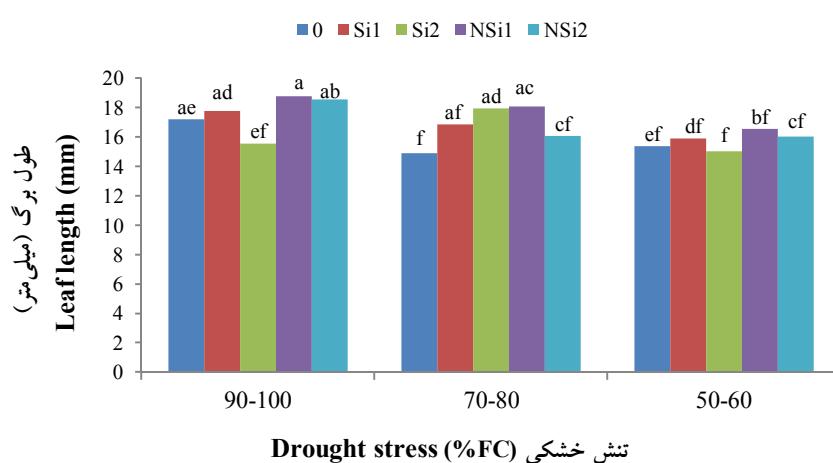
جدول ۱- تجزیه واریانس اثر تنش خشکی و سیلیکون بر طول و عرض برگ و رنگیزه‌های فتوستمزی مرزه رشینگری.

Table 1. Variance analysis of the effect of drought stress and silicon on leaf length and width photosynthetic Pigments of *Satureja rechingeri*.

منابع تغییرات Sources of variations	درجه آزادی DF	طول برگ Leaf length	عرض برگ Leaf width	کلروفیل a Chlorophyll a	کلروفیل b Chlorophyll b	کاروتینید Carotenoid
خشکی Drought	2	12.12**	4.29**	0.085*	0.005 ^{ns}	0.10*
سیلیکون Silicon	4	5.25*	2.54*	0.085**	0.015**	0.009*
سیلیکون × خشکی Drought × Silicon	8	3.08 ^{ns}	2.32**	0.064**	0.01*	0.004 ^{ns}
خطا Error	30	1.58	0.7	0.016	0.003	0.0031
ضریب تغییرات CV (%)		7.52	6.32	8.34	10.93	8.12
						13.14

* و ** به ترتیب عدم معنی‌داری، معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

^{ns}, * and ** non-significant, significant at P<0.05 and P<0.01, respectively

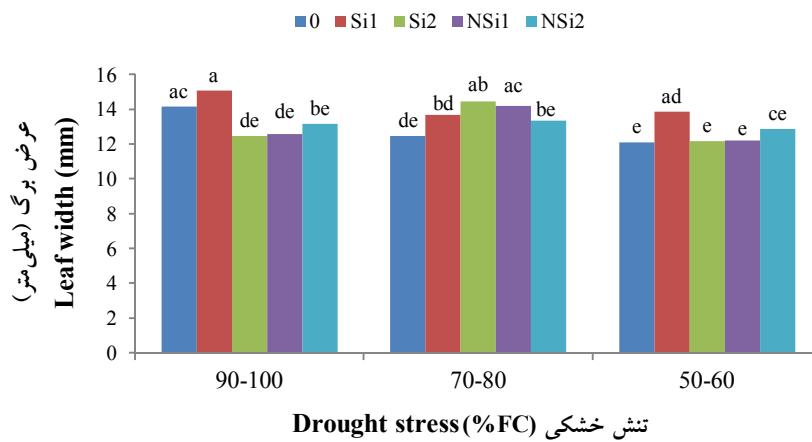


شکل ۲- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر طول برگ مرزه رشینگری.

Fig. 2. Interaction of Silicon and drought on leaf length of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار (P<0.05) می‌باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance (P<0.05).



شکل ۳- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر عرض برگ مرزه رشینگری.

Fig. 3. Interaction of Silicon and drought on leaf width of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار ($P > 0.05$) می باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P < 0.05$).

مقادیر کلروفیل کل (۲/۴۸ میلی گرم در گرم وزن تر) و کلروفیل a (۱/۸۲ میلی گرم در گرم وزن تر) تحت تیمار ۵۰ میلی گرم بر لیتر نانوسیلیکون در شرایط عدم تنفس حاصل شد. بیشترین محتوای کلروفیل b با کاربرد ۵۰ میلی گرم بر لیتر نانوسیلیکون (۰/۶۱ میلی گرم در گرم وزن تر) و ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر سیلیکون (۰/۶۱ میلی گرم در گرم وزن تر) تحت تیمار سیلیکون عدم تنفس به دست آمد. بیشترین مقدار کاروتینوئید (۰/۴۹ میلی گرم در گرم وزن تر) مربوط به غلظت ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر سیلیکون تحت تنفس شدید خشکی بود. کمترین مقدار کلروفیل کل (۱/۶۸ میلی گرم در گرم وزن تر)، کلروفیل a (۱/۲۵ میلی گرم در گرم وزن تر)، کلروفیل b (۰/۰۴ میلی گرم در گرم وزن تر) و کاروتینوئید (۰/۰۳۵ میلی گرم در گرم وزن تر) در غلظت ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر نانوسیلیس در تنفس متوسط مشاهده شد (جدول ۲).

طبق نتایج تجزیه واریانس، اثر تنفس خشکی بر کلروفیل کل و a در سطح احتمال پنج درصد معنی دار گردید. اما بر کلروفیل b و کاروتینوئید اثر معنی داری نداشت. اثر تیمار سیلیکون بر کلروفیل کل، a و b در سطح احتمال یک درصد و بر محتوای کاروتینوئید در سطح احتمال پنج درصد معنی دار شد. همچنین اثر متقابل خشکی و سیلیکون بر کلروفیل کل و a در سطح احتمال یک درصد و بر کلروفیل b در سطح احتمال پنج درصد معنی دار شد در حالی که اثر متقابل سیلیکون و تنفس خشکی بر محتوای کاروتینوئید معنی دار نشد (جدول ۱). جدول مقایسه میانگین نشان داد که تنفس متوسط خشکی باعث افزایش محتوای رنگیزهای فتوستنتزی در مرزه رشینگری شد اما با افزایش شدت تنفس، مقدار آنها کاهش پیدا کرد. در گیاهان تحت عدم تنفس و تنفس شدید خشکی، محلول پاشی سیلیکون و نانوسیلیکون افزایش محتوای رنگیزهای را به دنبال داشت. به طوری که بیشترین

جدول ۲- مقایسه میانگین اثر متقابل سیلیکون و تنش خشکی بر رنگیزه‌های فتوسترزی مرزه رشینگری.

Table 2. Mean comparison of the effect of drought stress and silicon on photosynthetic Pigments of *Satureja rechingeri*.

کاروتونئید Carotenoid (mg/g F.W)	کلروفیل کل Total chlorophyll (mg/g F.W)	کلروفیل b Chlorophyll b (mg/g F.W)	کلروفیل a Chlorophyll a (mg/g F.W)	سیلیکون Silicon (mg/l)	تنش خشکی Drought
0.39 ^{bd}	2.05 ^{be}	0.49 ^{cd}	1.51 ^{be}	سیلیکون صفر Silicon0	
0.38 ^{bd}	2.03 ^{ee}	0.51 ^{bc}	1.49 ^{be}	سیلیکون ۵۰ Silicon50	
0.47 ^{ab}	2.31 ^{ac}	0.61 ^a	1.64 ^{ab}	سیلیکون ۱۰۰ Silicon100	عدم تنش FC 100%
0.4 ^{ad}	2.48 ^a	0.61 ^a	1.81 ^a	نانوسیلیکون ۵۰ Nanosilicon50	
0.41 ^{ad}	2.11 ^{be}	0.51 ^{bc}	1.55 ^{bd}	نانوسیلیکون ۱۰۰ Nanosilicon100	
0.46 ^{ac}	2.3 ^{ac}	0.59 ^{ab}	1.65 ^{ab}	سیلیکون صفر Silicon0	
0.43 ^{ad}	2.24 ^{ac}	0.53 ^{ac}	1.65 ^{ab}	سیلیکون ۵۰ Silicon50	
0.46 ^{ac}	2.22 ^{ac}	0.52 ^{ac}	1.65 ^{ab}	سیلیکون ۱۰۰ Silicon100	تش متوسط FC 70%
0.44 ^{ac}	2.23 ^{ac}	0.53 ^{ac}	1.65 ^{ab}	نانوسیلیکون ۵۰ Nanosilicon50	
0.35 ^d	1.68 ^f	0.4 ^d	1.5 ^f	نانوسیلیکون ۱۰۰ Nanosilicon100	
0.37 ^{cd}	1.87 ^{ef}	0.51 ^{ac}	1.31 ^{ef}	سیلیکون صفر Silicon0	
0.47 ^{ab}	2.32 ^{ab}	0.59 ^{ab}	1.63 ^{ab}	سیلیکون ۵۰ Silicon50	
0.49 ^a	2.18 ^{bd}	0.52 ^{ac}	1.61 ^{ac}	سیلیکون ۱۰۰ Silicon100	تنش شدید FC 50%
0.39 ^{bd}	1.88 ^{ef}	0.48 ^{cd}	1.36 ^{df}	نانوسیلیکون ۵۰ Nanosilicon50	
0.41 ^{ad}	1.9 ^{df}	0.44 ^{cd}	1.41 ^{cf}	نانوسیلیکون ۱۰۰ Nanosilicon100	

حروف مشابه در هر ستون ییانگ عدم اختلاف معنی دار ($P < 0.05$) می باشند

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P < 0.05$)

برگ‌ها ممکن است مستقیماً به دلیل تخریب کلروفیل ناشی از خشکی باشد. به علاوه خشکی جذب عناصر غذایی را برای گیاه دشوار می‌کند که کمبود عناصر بروز علائم کاهش کلروفیل را به دنبال دارد (۴).

همانند نتایج این پژوهش گزارش‌هایی وجود دارد که افزایش شدت تنش خشکی باعث کاهش رنگیزه‌های فتوسترزی در مرزه خوزستانی، مفراح و آویشن باعث شد (۳۴، ۳۵ و ۳۶). کاهش کلروفیل در

نتایج این پژوهش نشان داد؛ محلول‌پاشی سیلیکون و نانوسیلیکون از کاهش رنگیزه‌ها در تنش خشکی جلوگیری کرد این در حالی است که غلظت‌های سیلیکون غیرنامن نسبت به نانوسیلیکون عملکرد بالاتری در شرایط تنش شدید داشتند. اثر افزایش سیلیکون بر رنگیزه‌های فتوستتری در گاوزبان اروپایی تحت تنش خشکی، نتایج این پژوهش را تأیید می‌کند (۳۹). سیلیکون در شرایط تنش خشکی با افزایش تبادلات گازی، بهبود وضعیت H_2O و کاهش سطح ROS باعث بهبود رنگیزه‌های فتوستتری می‌شود (۴۰).

نتایج تجزیه واریانس نشان داد؛ اثر تنش خشکی و سیلیکون در سطح احتمال یک درصد و اثر متقابل سیلیکون و تنش خشکی در سطح احتمال پنج درصد بر شاخص فلورسانس حداقل (F_0) معنی‌دار شد (جدول ۳).

افزایش کلروفیل در تنش متوسط را می‌توان به مقاوم بودن گیاه ربط داد. در بررسی ۱۳ رقم گندم، مشخص شد که سطح کلروفیل ارقام حساس گندم تحت تنش خشکی کاهش یافت، در حالی که میزان کلروفیل ارقام گندم مقاوم همچنان حفظ شد (۳۷). هم‌چنین دستوران و همکاران (۲۰۱۵) گزارش کردند که تنش خشکی باعث افزایش محتوای کلروفیل در گل گاوزبان (*Borago officinalis L.*) شد. آن‌ها دلیل این امر را به کاهش سطح برگ و افزایش دریافت تشعشعات خورشید نسبت دادند (۳۸). رستمی و همکاران (۲۰۱۸) علت افزایش کلروفیل در تنش ملايم خشکی در گیاه نعناع سبز (*Mentha spicata*) را افزایش وزن مخصوص برگ دانستند به‌طوری که تنش ملايم با کاهش سطح برگ باعث تجمع سلول‌های بیشتری در برگ شده و افزایش غلظت کلروفیل را سبب می‌شود (۲۸).

جدول ۳- تجزیه واریانس اثر تنش خشکی و سیلیکون بر شاخص‌های فلورسانس کلروفیل مرزه رشینگری.

Table 3. Variance analysis of the effect of drought stress and silicon on chlorophyll fluorescence indices of *Satureja rechingeri*.

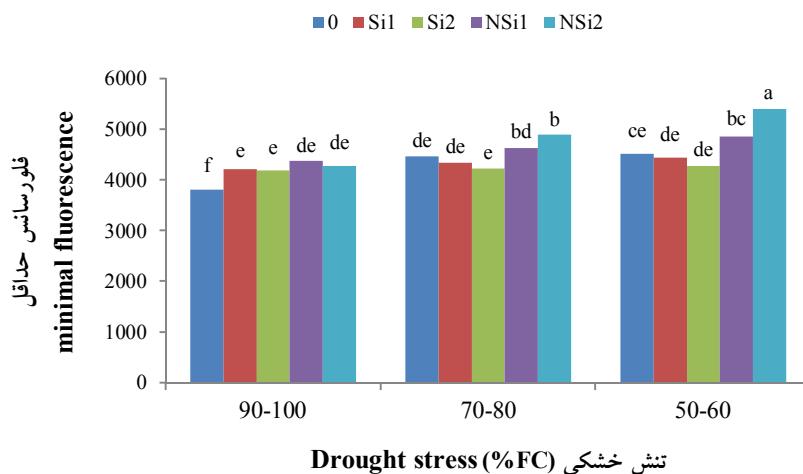
منابع تغییرات Sources of variations	درجه آزادی DF	فلورسانس حداقل F_0	فلورسانس حداکثر F_m	فلورسانس حداکثر $F_{m\prime}$	F_v	فلورسانس متغیر Fv/Fm	عملکرد کوتانومی فتوستتری Fv/F0	کارایی سلایمه تجزیه آج. ETo/RC	عملکرد کوتانومی انتقال الکترون ΦE0	انتقال الکترون بازی هر موزک و اکشن Dl0/RC	آزاد ازدی بایانی هر موزک و اکشن TRo/RC	گزش الکترون بازی هر موزک و اکشن
خشکی Drought	2	1055306**	59048676**	80401116**	0.007**	8.3**	0.05**	0.07**	0.197**			
سیلیکون Silicon	4	658032.4**	13274788**	8567724*	0.0005ns	0.02**	0.001ns	0.007ns	0.03*			
سیلیکون × خشکی Drought × Silicon	8	141802*	13400202**	10263026**	0.01**	0.8**	0.01**	0.013**	0.023**			
خطا Error	30	51891.1	2490990	2262728	0.0002	0.123	0.002	0.0006	0.0037	0.009		
ضریب تغییرات CV (%)	ns	5.1	5.8	6.6	1.68	6.93	4.5	26.9	8.87			

* و ** به ترتیب عدم معنی‌داری، معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

ns, * and ** non-significant, significant at P<0.05 and P<0.01, respectively

فلورسانس حداقل (۵۴۰۸) در تیمار نانو سیلیس ۱۰۰ تحت تنش شدید خشکی مشاهده شد و کمترین مقدار این شاخص (۳۸۱۷) در تیمار شاهد بود (شکل ۴).

طبق نتایج مقایسه میانگین، تنش خشکی باعث افزایش فلورسانس حداقل (F_0) در مرزه رشینگری شد. محلولپاشی هیچکدام از تیمارها باعث کاهش معنی دار این شاخص نشد. بیشترین مقدار شاخص



شکل ۴- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر فلورسانس حداقل (F_0) مرزه رشینگری.

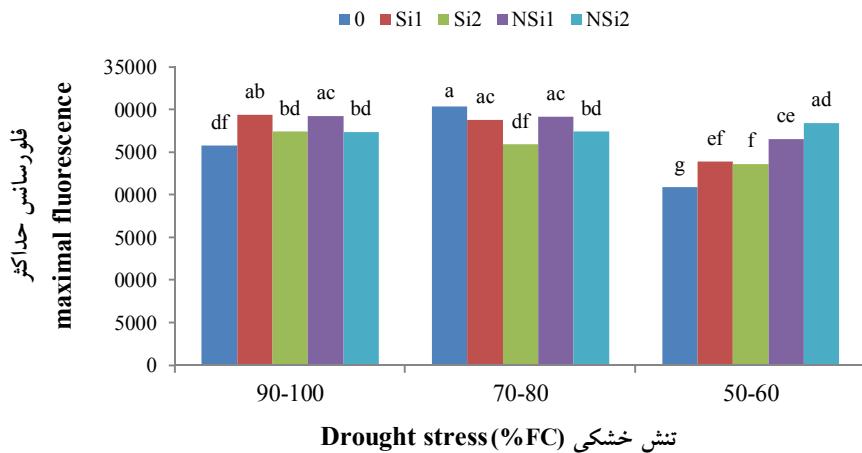
Fig. 4. Interaction of Silicon and drought on minimal fluorescence of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار ($P<0.05$) می باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P<0.05$).

شدند. جدول مقایسه میانگین نشان داد که بین تیمارهای نانو سیلیس و سیلیکون غیرنانو در گیاهان تحت تنش شدید، اختلاف معنی داری وجود دارد به طوری که هر دو غلظت نانو سیلیکون به خصوص غلظت ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر نانو سیلیکون نسبت به سیلیکون غیرنانو عملکرد بالاتری داشتند. بیشترین مقدار شاخص F_m (۳۰۳۸۳) و شاخص F_v (۲۵۹۲۰) در تنش متوسط بدون محلولپاشی مشاهده شد و کمترین مقدار شاخص F_m (۲۰۹۴۰) و شاخص F_v (۱۶۴۲۲) در تنش شدید خشکی بدون محلولپاشی حاصل شد (شکل های ۵ و ۶).

اثر تنش خشکی و سیلیکون و اثر متقابل خشکی و سیلیکون در سطح احتمال یک درصد بر شاخص فلورسانس حداکثر (F_m) معنی دار شد. همچنین شاخص فلورسانس متغیر (F_v) در سطح احتمال یک درصد تحت تأثیر معنی دار فاکتور تنش خشکی و اثر متقابل تنش خشکی و سیلیکون و در سطح احتمال پنج درصد تحت تأثیر معنی دار سیلیکون قرار گرفت (جدول ۳). تنش متوسط خشکی افزایش فلورسانس حداکثر (F_m) و فلورسانس متغیر (F_v) را در پی داشت اما تنش شدید مقدار آنها را کاهش داد. محلولپاشی سیلیکون و نانو سیلیکون باعث افزایش شاخص های F_m و F_v در گیاهان تحت تنش شدید و عدم تنش

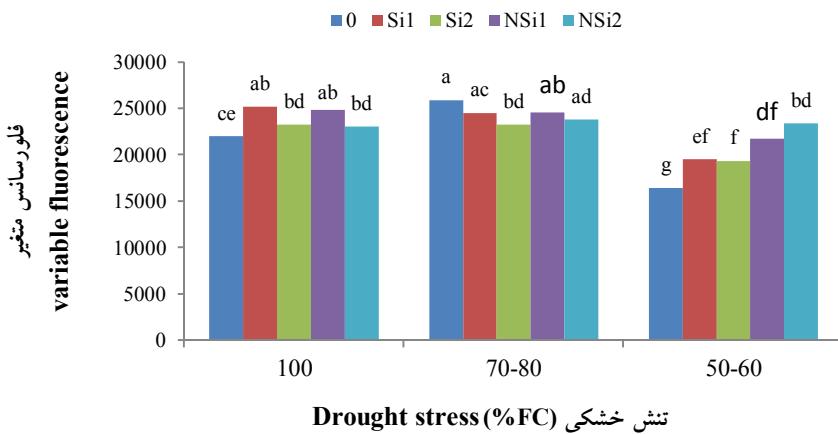


شکل ۵- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر فلورسانس حداکثر (F_m) مرزه رشینگری.

Fig. 5. Interaction of Silicon and drought on maximal fluorescence (F_m) of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار ($P < 0.05$) می‌باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P < 0.05$).



شکل ۶- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر فلورسانس متغیر (F_v) مرزه رشینگری.

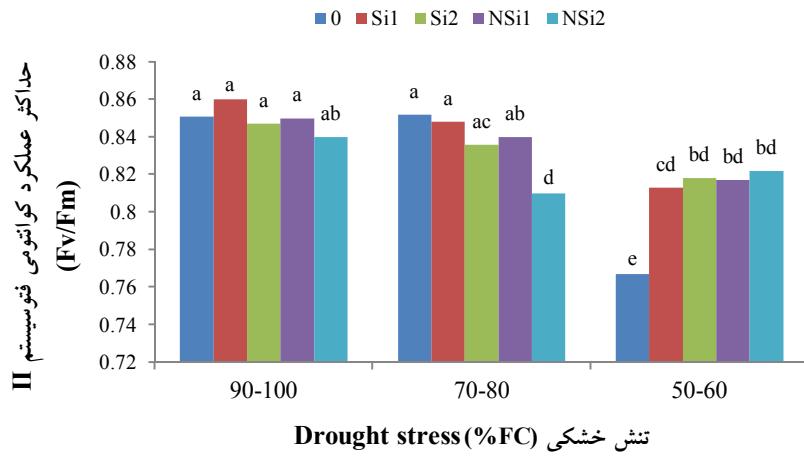
Fig. 6. Interaction of Silicon and drought on variable fluorescence of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار ($P < 0.05$) می‌باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P < 0.05$).

میزان شاخص F_v/F_m (۰/۷۷) در تیمار تنش شدید خشکی بدون محلولپاشی به دست آمد و بیشترین مقدار این شاخص (۰/۸۶) با محلولپاشی ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر سیلیکون تحت شرایط عدم تنش حاصل شد (شکل ۷).

اثر تیمار خشکی و اثر متقابل خشکی و سیلیکون در سطح احتمال یک درصد بر شاخص حداکثر عملکرد کوانتومی فتوسیستم II (F_v/F_m) معنی دار شد. تنش شدید خشکی شاخص F_v/F_m را به شدت کاهش داد. محلولپاشی سیلیکون و نانوسیلیکون عملکرد آن را تا حد زیادی بهبود بخشید. کمترین



شکل ۷- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر حداکثر عملکرد کوانتومی فتوسیستم II (F_v/F_m) مرزه رشنگری.

Fig. 7. Interaction of Silicon and drought on maximum quantum yield of photosystem II (F_v/F_m) of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار ($P < 0.05$) می باشدند.

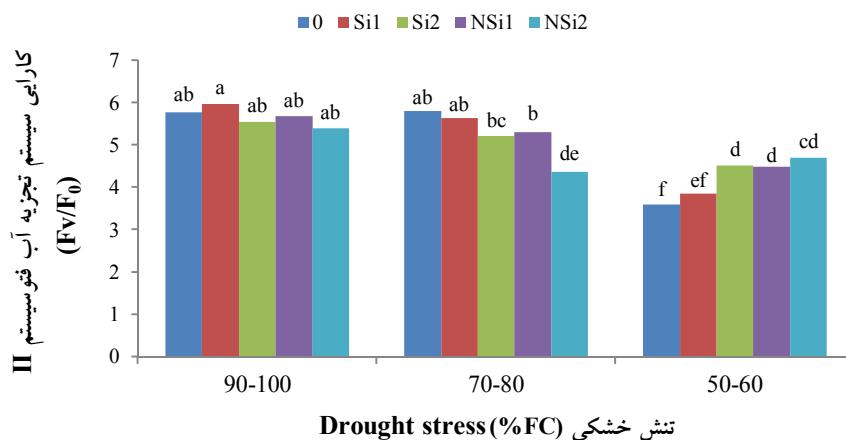
Similar letter in each column denote nonsignificance ($P < 0.05$).

II را نشان می دهد (۴۴). گزارش هایی از کاهش F_m , F_v/F_m و افزایش F_0 تحت تنش خشکی در شبیله، لوپیا و لوپیا چیتی وجود دارد (۲۲، ۴۵ و ۴۶). در پژوهشی گزارش کردند که سیلیکون باعث افزایش F_0 و F_m در دانه رستهای برنج شد (۴۷). نتایج بررسی های دیگر نشان داد که محلول پاشی سیلیکون باعث افزایش F_v/F_m در گوجه فرنگی و نیشکر تحت تنش خشکی شد که با نتایج ما مطابقت دارد (۴۸ و ۴۹). اثر تنش خشکی و اثر متقابل خشکی و سیلیکون در سطح احتمال یک درصد بر شاخص کارایی سامانه تجزیه آب فتوسیستم II (F_v/F_0) و شاخص عملکرد کوانتومی انتقال الکترون (ΦE_0) معنی دار شد (جدول ۳). طبق نتایج مقایسه میانگین، تنش شدید خشکی باعث کاهش معنی دار F_v/F_0 و ΦE_0 شد. استفاده از سیلیکون و نانوسیلیکون باعث افزایش این شاخص ها شد (شکل های ۵ و ۶). بیشترین مقدار شاخص F_v/F_0 (۵/۹۷) در تیمار ۵۰ میلی گرم بر لیتر سیلیکون تحت عدم تنش و کم ترین مقدار این شاخص (۳/۵۹) در گیاهان شاهد تنش

فتوسیستم II در مقایسه با فتوسیستم I مقاومت بالایی به کمبود آب دارد و اثرات منفی آن تنها در شرایط تنش بالای خشکی رخ می دهد (۴۱). کاهش فلورسانس حداکثر (F_m) و افزایش فلورسانس حداقل (F_0) در شرایط تنش بیانگر اختلال در دریافت نور در فتوسیستم II است (۴۲). کاهش فلورسانس حداکثر در تنش شدید خشکی نشان دهنده افزایش خاموشی غیر فتوشیمیایی به صورت گرما می باشد (۴۳). علت افزایش فلورسانس حداقل، احتمالاً مهار مرکز واکنش فتوسیستم II است که از جریان الکترون از پذیرنده کوئینون A به کوئینون B جلوگیری می کند و کارایی به دام انداختن انرژی در فتوسیستم II را کاهش می دهد. کاهش شاخص حداقل عملکرد کوانتومی فتوسیستم II (F_v/F_m) از ویژگی های رویدادهای خشکی است. در این شرایط فیزیولوژیکی، سازکارهای حفاظتی تحت تأثیر کمبود آب قرار می گیرند و منجر به آسیب به غشا می شوند. کاهش در F_v/F_m به معنی کاهش کارایی فرآیند تبدیل فتوشیمیایی است که آسیب و مهار فعالیت فتوسیستم

شاخص (۰/۴۹) در محلول‌پاشی ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر نانو‌سیلیکون تحت تنفس متوسط مشاهده شد (شکل ۹).

شدید خشکی مشاهده شد (شکل ۸). بیشترین میزان شاخص عملکرد کوانتمی انتقال الکترون (۰/۵۸) با محلول‌پاشی ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر سیلیکون تحت تنفس متوسط به دست آمد و کمترین مقدار این

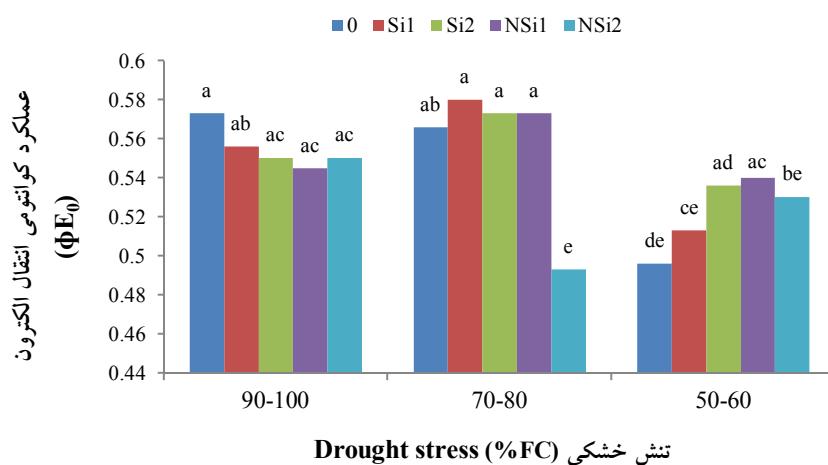


شکل ۸- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر کارایی سامانه تجزیه آب فتوسیستم II (F_v/F_0) (مرزه رشینگری).

Fig. 8. Interaction of Silicon and drought on efficiency of water splitting system of photosystem II (F_v/F_0) of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار ($P < 0.05$) می‌باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P < 0.05$).



شکل ۹- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر عملکرد کوانتمی انتقال الکترون (ΦE_0) (مرزه رشینگری).

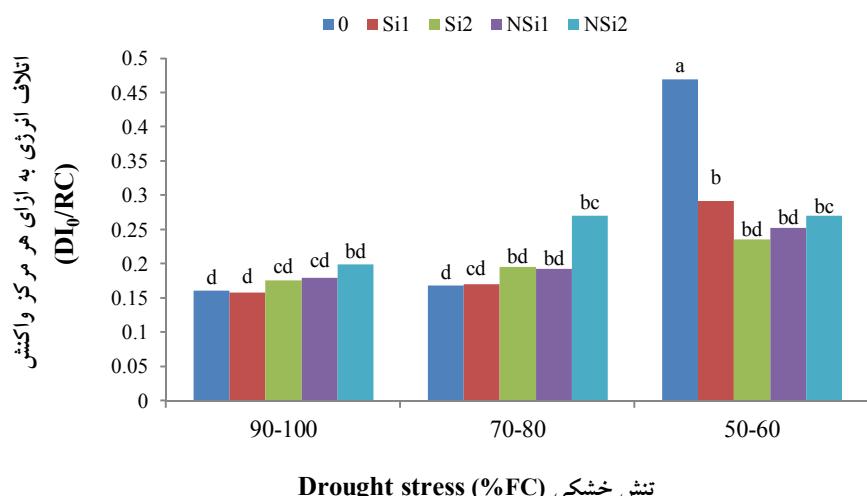
Fig 9. Interaction of Silicon and drought on quantum yield of electron transport (ΦE_0 s) of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار ($P < 0.05$) می‌باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P < 0.05$).

(DI_0/RC) را تحت تنش شدید کاهش دادند. بیشترین میزان شاخص DI_0/RC (۰/۴۷) در تنش شدید خشکی بدون محلولپاشی مشاهده شد و کمترین مقدار این شاخص (۰/۱۵۸) در تیمار ۵۰ میلیگرم بر لیتر سیلیکون در گیاهان تحت عدم تنش مشاهده شد (شکل ۱۰). بیشترین میزان شاخص ET_0/RC (۰/۸۵) با محلولپاشی ۱۰۰ میلیگرم بر لیتر نانو سیلیکون و کمترین مقدار این شاخص (۰/۶) در تیمار ۵۰ میلیگرم بر لیتر سیلیکون در عدم تنش حاصل شد (شکل ۱۱). بیشترین میزان شاخص TR_0/RC (۱/۳۲) در تنش شدید خشکی بدون محلولپاشی به دست آمد (شکل ۱۲).

طبق نتایج تجزیه واریانس، اثر تنش خشکی و اثر متقابل خشکی و سیلیکون بر شاخصهای افزایش اتلاف انرژی بهازای هر مرکز واکنش (DI_0/RC)، میزان انتقال الکترون بهازای هر مرکز واکنش (ET_0/RC) و میزان گرفتن الکترون بهازای هر مرکز واکنش (TR_0/RC) در سطح احتمال یک درصد معنی دار شد (جدول ۳). نتایج مقایسه میانگین نشان داد، تنش شدید خشکی باعث افزایش اتلاف انرژی، میزان انتقال الکترون و همچنین میزان گرفتن الکترون بهازای هر مرکز واکنش شد (شکل های ۷، ۸ و ۹). تمام غلاظت های سیلیکون و نانو سیلیکون تا حد زیادی مقدار شاخص اتلاف انرژی بهازای هر مرکز واکنش

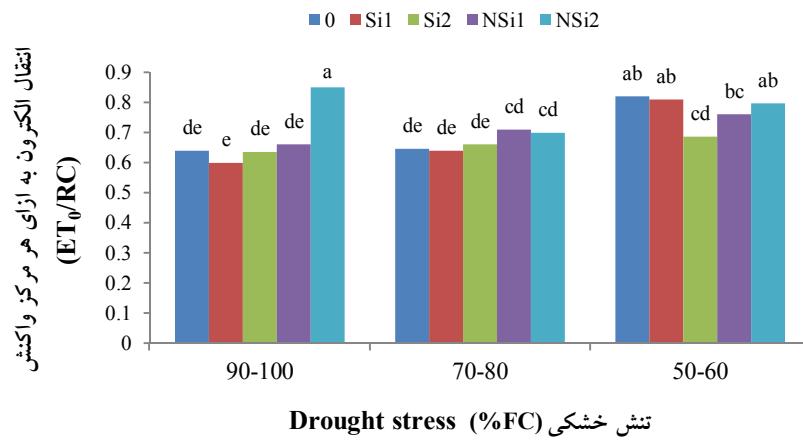


شکل ۱۰- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر میزان اتلاف انرژی به ازای هر مرکز واکنش (DI_0/RC) مرزه رشینگری.

Fig. 10. Interaction of Silicon and drought on Dissipated energy flux per RC (DI_0/RC) of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار ($P<0.05$) می باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P<0.05$).

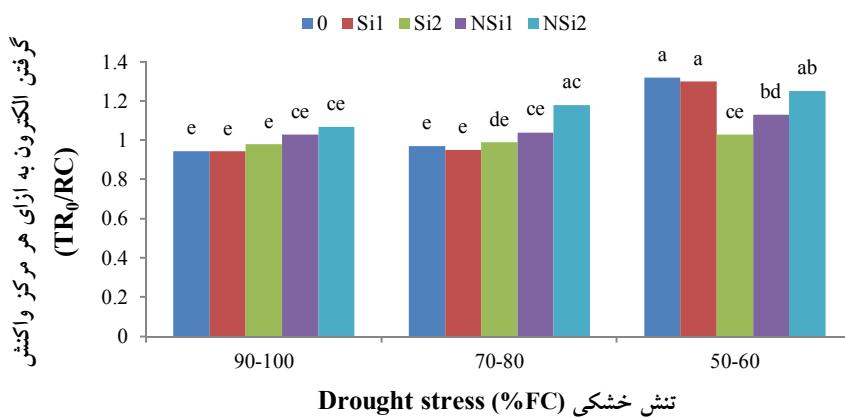


شکل ۱۱- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر میزان انتقال الکترون به ازای هر مرکز واکنش (ET_0/RC) مرزه رشینگری.

Fig. 11. Interaction of Silicon and drought on Electron transport flux per RC (ET_0/RC) of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار ($P < 0.05$) می باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P < 0.05$).



شکل ۱۲- اثر متقابل سیلیکون و خشکی بر میزان گرفتن الکترون به ازای هر مرکز واکنش (TR_0/RC) مرزه رشینگری.

Fig. 12. Interaction of Silicon and drought on Trapped energy flux per RC (TR_0/RC) of *Satureja rechingeri*.

حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار ($P < 0.05$) می باشند.

Similar letter in each column denote nonsignificance ($P < 0.05$).

الکترون فتوستترزی می باشد. افزایش TR_0/RC نشان دهنده مهار اکسیداسیون مجدد کوئینون A است که نمی تواند الکترون ها را به کوئینون B منتقل کند. درنتیجه باعث افزایش اتلاف انرژی می گردد (۹). با توجه به این که ET_0/RC فقط براساس انتقال الکترون در مراکز فعل و واکنش بیان می شود بنابراین افزایش آن

کارایی سیستم تجزیه آب فتوسیستم II شاخص بسیار حساسی از پتانسیل فتوستترزی در گیاهان تحت تنش است. کاهش این پارامتر نشان دهنده تحت تأثیر قرار گرفتن کارایی فتوستترزی و زنجیره انتقال الکترون است (۵۰). فلورسانس کلروفیل از تغییر در حالت اکسیداسیون-احیا در پذیرنده کوئینون اولیه ناشی می شود و منعکس کننده کاهش در زنجیره انتقال

کربوکسیلاز و تجمع فسفر غیر آلی در برگ‌ها نسبت داد (۳۷).

نتیجه‌گیری کلی

محتوای رنگیزه‌های فتوستتری تحت تنش متوسط افزایش یافت اما تنش شدید خشکی باعث کاهش آن شد. تیمارهای سیلیکون و نانوسیلیکون این کاهش را جبران کرد. تنش شدید خشکی افزایش معنی‌دار فلورسانس حداقل، اتلاف انرژی و گرفتن الکترون بهازای هر مرکز واکنش را بهدبال داشت. محلول پاشی سیلیکون و نانوسیلیکون باعث بهبود این صفات شدند. همچنین تنش شدید خشکی باعث کاهش معنادار فلورسانس حداکثر و فلورسانس متغیر، کارایی سامانه تجزیه آب، عملکرد کوانتمومی فتوسیستم II و عملکرد کوانتمومی انتقال الکترون شد. تیمارهای سیلیکون و نانوسیلیکون مقدار این پارامترها را به طور معنی‌داری افزایش دادند.

نشان‌دهنده افزایش مراکز غیرفعال است و کوئینون A نمی‌تواند الکترون را به صورت کارآمد به کوئینون B منتقل کند، بنابراین میزان آن افزایش یافته اما عملکرد الکترون کاهش یافته است (۴۵). در جریان برانگیختگی کلروفیل، خاموش شدن غیر فتوشیمیایی الکترون برانگیخته بر خاموش شدن فتوشیمیایی الکترون برانگیخته غلبه می‌کند و از این‌رو، عملکرد کوانتمومی فتوستتر کاهش و تلفات انرژی به شکل نور و گرما افزایش می‌یابد (۴۱). گزارش شده است که تنش دمای بالا شاخص‌های ET_0/RC و TR_0/RC و DI_0/RC را در گندم افزایش داد (۵۱).

بهبود عملکرد فتوستتری با کاربرد سیلیکون در گیاهان تحت خشکی را می‌توان به عوامل متعددی از جمله بهبود رنگدانه‌های فتوستتری، ویژگی‌های تبادلات گازی، افزایش پتانسیل آب، کاهش تنش اکسیداتیو و کاهش خسارت به کلروپلاست، کاهش محدودیت روزنه‌ها، پایداری کلروفیل، افزایش فعالیت آنزیم رویسکو، فعالیت آنزیم فسفوanol پیرووات

منابع

- 1.Jamzad, Z. (2009). Thymus and Satureja species of Iran. *Research Institute of Forest and Rangelands*. 171p. [In Persian]
- 2.Hadian, J., Akramian, M., Heydari, H., Mumivand, H., & Asghari, B. (2012). Composition and in vitro antibacterial activity of essential oils from four *Satureja* species growing in Iran. *Natural product research*, 26 (2), 98-108.
- 3.Kafi, M., Borzoei, A., Salehi, M., Kamandi, A., Masoumi, A., & Nabati, J. (2009). Physiology of environmental stresses in plants. *Jahad Daneshgahi Mashhad Press*. [In Persian]
- 4.Yang, X., Lu, M., Wang, Y., Wang, Y., Liu, Z., & Chen, S. (2021). Response mechanism of plants to drought stress. *Horticulturae*, 7 (3), 50.
- 5.Seleiman, M. F., Al-Suhaiman, N., Ali, N., Akmal, M., Alotaibi, M., Refay, Y., Dindaroglu, T., Abdul-Wajid, H. H., & Battaglia, M. L. (2021). Drought stress impacts on plants and different approaches to alleviate its adverse effects. *Plants*, 10 (2), 259.
- 6.Said-Al, A., Omer, E. A., & Naguib, N. Y. (2009). Effect of water stress and nitrogen fertilizer on herb and essential oil of oregano (*Origanum vulgare* L.). *International Agrophysics*, 23, 269-275.
- 7.Taiz, L., Zeiger, E., Moller, I. M., & Murphy, A. (2015). Plant physiology and development (No. Ed. 6). Sinauer Associates Incorporated.
- 8.Yamori, W. (2016). Photosynthesis and respiration. In *Plant factory* (pp. 141-150). Academic Press.

- 9.Yan, Z., Ma, T., Guo, S., Liu, R. & Li, M. (2021). Leaf anatomy, photosynthesis and chlorophyll fluorescence of lettuce as influenced by arbuscular mycorrhizal fungi under high temperature stress. *Scientia Horticulturae*, 280, 109933.
- 10.Maxwell, K., & Johnson, G. N. (2000). Chlorophyll fluorescence-a practical guide. *Journal of experimental botany*, 51 (345), 659-668.
- 11.Mareckova, M., Bartak, M., & Hajek, J. (2019). Temperature effects on photosynthetic performance of Antarctic lichen *Dermatocarpon polyphyllum*: a chlorophyll fluorescence study. *Polar Biol.* 42 (4), 685-701.
- 12.Zhang, H., Hu, H., Zhang, X., Wang, K., Song, T., & Zeng, F. (2012). Detecting *Suaeda salsa* L. chlorophyll fluorescence response to salinity stress by using hyperspectral reflectance. *Acta Physiologiae Plantarum*, 34, 581-588.
- 13.Etesami, H., & Jeong, B. R. (2018). Silicon (Si): Review and future prospects on the action mechanisms in alleviating biotic and abiotic stresses in plants. *Ecotoxicology and environmental safety*, 147, 881-896.
- 14.Laane, H. M. (2018). The effects of foliar sprays with different silicon compounds. *Plants*, 7 (2), 45.
- 15.Tubana, B. S., & Heckman, J. R. (2015). Silicon in soils and plants. *Silicon and plant diseases*, 7-51.
- 16.Rizwan, M., Ali, S., Ibrahim, M., Farid, M., Adrees, M., Bharwana, S. A., & Abbas, F. (2015). Mechanisms of silicon-mediated alleviation of drought and salt stress in plants: a review. *Environmental Science and Pollution Research*, 22, 15416-15431.
- 17.Yan, G. C., Nikolic, M., YE, M. J., Xiao, Z. X., & Liang, Y. C. (2018). Silicon acquisition and accumulation in plant and its significance for agriculture. *Journal of Integrative Agriculture*, 17 (10), 2138-2150.
- 18.Maswada, H. F., Mazrou, Y. S., Elzaawely, A. A., & Eldein, S. M. A. (2020). Nanomaterials. Effective tools for field and horticultural crops to cope with drought stress: A review. *Spanish journal of agricultural research*, 18 (2), 15.
- 19.Liu, W. T. (2006). Nanoparticles and their biological and environmental applications. *Journal of bioscience and bioengineering*, 102 (1), 1-7.
- 20.Mathur, P., & Roy, S. (2020). Nanosilica facilitates silica uptake, growth and stress tolerance in plants. *Plant Physiology and Biochemistry*, 157, 114-127.
- 21.Shariati, A., Karimzadeh, G., Assareh, M. H., & Hadian, J. (2017). Variations of physiological indices and metabolite profiling in *Satureja khuzistanica* in response to drought stress. *Iranian Journal of Rangelands and Forests Plant Breeding and Genetic Research*, 25 (2), 232-246. [In Persian]
- 22.Baghbani-Arani, A., Modarres-Sanavy, S.A.M., Mashhadi-Akbar-Boojar, M., & Mokhtassi-Bidgoli, A. (2017). Towards improving the agronomic performance, chlorophyll fluorescence parameters and pigments in fenugreek using zeolite and vermicompost under deficit water stress. *Industrial Crops and Products*, 109, 346-357.
- 23.Ahmadi, H., Babalar, M., Askari Sarcheshmeh, M. A., & Morshedloo, M. R. (2020). The effect of water deficiency stress and citrulline on essential oil content, photosynthetic pigments and chlorophyll fluorescence of hyssop (*Hyssopus officinalis* L.) in different harvests. *Iranian Journal of Horticultural Science*, 52 (3), 593-604. [In Persian]
- 24.Ahmad, B., Khan, M. M. A., Jaleel, H., Shabbir, A., Sadiq, Y., & Uddin, M. (2020). Silicon nanoparticles mediated increase in glandular trichomes and regulation of photosynthetic and quality attributes in *Mentha piperita* L. *Journal of Plant Growth Regulation*, 39, 346-357.
- 25.El-Shetehy, M., Moradi, A., Maceroni, M., Reinhardt, D., Petri-Fink, A., Rothen-Rutishauser, B., & Schwab, F. (2021). Silica nanoparticles enhance disease resistance in *Arabidopsis* plants. *Nature Nanotechnology*, 16 (3), 344-353.
- 26.Haghghi, M., & Pessarakli, M. (2013). Influence of silicon and nano-silicon on

- salinity tolerance of cherry tomatoes (*Solanum lycopersicum* L.) at early growth stage. *Scientia Horticulturae*, 161, 111-117.
27. Lightenthaler, H. K. (1987). Chlorophylls and carotenoids: pigments of photosynthetic biomembranes. *Methods in Enzymology* 148, 350-382.
28. Rostami, G., Moghaddam, M., Saeedi Pooya, E., & Ajdanian, L. (2019). The effect of humic acid foliar application on some morphophysiological and biochemical characteristics of spearmint (*Mentha spicata* L.) in drought stress conditions. *Environmental Stresses in Crop Sciences*, 12 (1), 95-110. [In Persian]
29. Ramezan, G., & Abbaszadeh, B. (2016). The effect of drought stress on yield, content and percentage of essential oil of *Nepeta pogonosperma* Jamzad et Assadi under different plant density. *Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants Research*, 31 (6), 1071-1085. [In Persian]
30. Anjum, S. A., Ashraf, U., Zohaib, A., Tanveer, M., Naeem, M., Ali, I., & Nazir, U. (2017). Growth and developmental responses of crop plants under drought stress: a review. *Zemdirbyste-Agriculture*, 104 (3).
31. Malik, M. A., Wani, A. H., Mir, S. H., Rehman, I. U., Tahir, I., Ahmad, P., & Rashid, I. (2021). Elucidating the role of silicon in drought stress tolerance in plants. *Plant Physiology and Biochemistry*, 165, 187-195.
32. Seyed lor, L., tabatabaei, J., & Fallahi, E. (2009). The effect of silicon on the growth and yield of strawberry grown under saline conditions. *Journal of Horticultural Science*, 23 (1). [In Persian]
33. Alsaeedi, A., El-Ramady, H., Alshaal, T., El-Garawany, M., Elhawat, N., & Al-Otaibi, A. (2019). Silica nanoparticles boost growth and productivity of cucumber under water deficit and salinity stresses by balancing nutrients uptake. *Plant Physiology and Biochemistry*, 139, 1-10.
34. Gorgini Shabankareh, H., & Khorasaninejad, S. (2017). Effects of sodium nitroprusside on physiological, biochemical and essence characteristics of savory (*Satureja khuzestanica*) under deficit water regimes. *Journal of plant production*, 24 (3), 55-70. [In Persian]
35. Sayyari, M., Moradi Farsa, M., & Azizi, A. (2022). The Effect of Drought Stress at Different Developmental Stages on Growth and Some Phytochemical Parameters of *Nepeta crispula*. *Journal of Crops Improvement*, 24 (2), 545-561. [In Persian]
36. Ghaderi, A. A., Fakheri, B. A. R. A. T. A. L. I., & Nezhad, N. M. (2018). Evaluation of the morphological and physiological traits of thyme (*Thymus vulgaris* L.) under water deficit stress and foliar application of ascorbic acid. *Journal of Crops Improvement*, 19 (4). [In Persian]
37. Zaefyzadeh, M., Quliyev, R. A., Babayeva, S., & Abbasov, M. A. (2009). The effect of the interaction between genotypes and drought stress on the superoxide dismutase and chlorophyll content in durum wheat landraces. *Turkish Journal of biology*, 33 (1), 1-7.
38. Dastborhan, S., & Ghassemi-Golezani, K. (2015). Influence of seed priming and water stress on selected physiological traits of borage. *Folia Horticulturae*, 27 (2), 151-159.
39. Kimiaeи, M. R., Siroosmehr, A., & Fakheri, B. A. (2022). The Effect of Silicon on Quantitative and Physiological Characteristics of Borage (*Borago officinalis* L.) under Irrigation Regimes. *Journal of Crops Improvement*, 24 (2), 631-643. [In Persian]
40. Bhardwaj, S., & Kapoor, D. (2021). Fascinating regulatory mechanism of silicon for alleviating drought stress in plants. *Plant Physiology and Biochemistry*, 166, 1044-1053.
41. Lauriano, J. A., Ramalho, J. C., Lidon, F. C., & doCéu Matos, M. (2006). Mechanisms of energy dissipation in peanut under water stress. *Photosynthetica*, 44, 404-410.
42. Ranjbar, F. A., & Dehghani, B. R. (2016). Impact of salinity stress on photochemical efficiency of photosystem

- ii, chlorophyll content and nutrient elements of nitere bush (*Nitraria schoberi* L.) Plants.
43. Lee, T. Y., Woo, S. Y., Kwak, M. J., Inkyin, K., Lee, K. E., Jang, J. H., & Kim, I. R. (2016). Photosynthesis and chlorophyll fluorescence responses of *Populus sibirica* to water deficit in a desertification area in Mongolia. *Photosynthetica*, 54, 317-320.
44. Falqueto, A. R., da Silva Júnior, R. A., Gomes, M. T. G., Martins, J. P. R., Silva, D. M., & Partelli, F. L. (2017). Effects of drought stress on chlorophyll a fluorescence in two rubber tree clones. *Scientia Horticulturae*, 224, 238-243.
45. Afshar Mohamadian, M., Omidipour, M., & Jamal Omidi, F. (2018). Effect of different drought stress levels on chlorophyll fluorescence indices of two bean cultivars. *Journal of Plant Research (Iranian Journal of Biology)*, 31 (3), 511-525. [In Persian]
46. Soheili Movahhed, S., Esmaeili, M., Jabbari, F., Khorramdel, S., & Fouladi, A. (2017). Effects of water deficit on Relative Water Content, Chlorophyll Fluorescence indices and seed yield in four pinto bean genotypes. *Journal of Crop Production*, 10 (1), 169-190. [In Persian]
47. Mehraban Joubani, P., Barzegar, A., Barzegar Golchini, B., Ramezani Sayyad, A., & Abdolzadeh, A. (2019). Comparison of effects of iron excess and application of silicon on fluorescence of chlorophyll in shoot and developmental changes in root of rice seedlings. *Iranian Journal of Plant Biology*, 11 (3), 17-32. [In Persian]
48. Verma, K. K., Song, X. P., Zeng, Y., Guo, D. J., Singh, M., Rajput, V. D., ... & Li, Y. R. (2021). Foliar application of silicon boosts growth, photosynthetic leaf gas exchange, antioxidative response and resistance to limited water irrigation in sugarcane (*Saccharum officinarum* L.). *Plant Physiology and Biochemistry*, 166, 582-592.
49. Zhang, Y., Yu, S. H. I., Gong, H. J., Zhao, H. L., Li, H. L., Hu, Y. H., & Wang, Y. C. (2018). Beneficial effects of silicon on photosynthesis of tomato seedlings under water stress. *Journal of Integrative Agriculture*, 17 (10), 2151-2159.
50. Moradi, M., abedy, B., Aroiee, H., Aliniaefard, S., & Ghasemi Bezdi, K. (2023). Effect of Different Light Spectral on Photosynthetic Performance, Growth Indicators and Essential Oil Content of *Salvia officinalis* L. *Journal Of Horticultural Science*. [In Persian]
51. Mathur, S., Allakhverdiev, S. I., & Jajoo, A. (2011). Analysis of high temperature stress on the dynamics of antenna size and reducing side heterogeneity of Photosystem II in wheat leaves (*Triticum aestivum*). *Biochimica et Biophysica Acta (BBA)-Bioenergetics*, 1807 (1), 22-29.