



## Investigating the Impact of Mycorrhizal Fungi on Morphological and Phytochemical Traits of Turkmen Lycium (*Lycium depressum*) Under Salinity Stress

Yasaman Kiasi<sup>1</sup>, Mohamad Rahim Forouzeh<sup>\*2</sup>, Elham Malekzadeh<sup>3</sup>, Abdollah Ardebili<sup>4</sup>, Hossein Barani<sup>5</sup>

1. Ph.D. Student of Rangeland Science and Engineering, Department of Range Management, Faculty of Range and Watershed Management, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Gorgan, Iran.
2. Corresponding author, Associate Prof., Department of Range Management, Faculty of Range and Watershed Management, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Gorgan, Iran. E-mail: rfroozeh@yahoo.com, forouzeh@gau.ac.ir
3. Assistant Prof., Department of Soil Sciences, Faculty of Soil Sciences, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Gorgan, Iran.
4. Associate Prof., Department of Microbiology, Faculty of Medicine, Golestan University of Medical Sciences and Health Services, Gorgan, Iran
5. Associate Prof., Department of Range Management, Faculty of Range and Watershed Management, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Gorgan, Iran.

---

### Article Info

**Article type:**  
Research Full Paper

**2025; Vol 19, Issue 1**

**Article history:**  
Received: 07.10.2024  
Revised: 16.02.2025  
Accepted: 24.02.2025

**Keywords:**  
Arbuscular mycorrhizal fungi,  
symbiosis,  
salinity stress,  
antioxidants,  
proline.

---

### Abstract

**Background and objectives:** Salinity stress is a major environmental challenge affecting plant growth and performance, particularly in arid and semi-arid regions. The physiological characteristics of *Lycium depressum* make it a promising candidate for desertification control and soil salinity reduction due to its resilience to harsh conditions. Given its recent inclusion in restoration programs for saline and alkaline rangelands, this study investigates the morphological and phytochemical traits of *L. depressum* inoculated with mycorrhizal fungi under salinity stress.

**Methodology:** A factorial greenhouse experiment was conducted using a completely randomized block design with four replications to assess the effects of mycorrhizal fungi on *L. depressum* under salinity stress. The experimental factors included: Arbuscular Mycorrhizal Fungi – Funneliformis mosseae (F1), Rhizophagus intraradices (F2), their combination (F1+F2), and a control group (without fungi, F0). Salinity Stress Levels – Four treatments (S1=6, S2=10, S3=14, and S4=18 dS/m).

**Results:** The results demonstrated significant effects ( $P < 0.05$ ) of both salinity treatments and fungal inoculation on the studied traits. The highest levels of phenols, flavonoids, antioxidants, and proline were recorded in the highest salinity treatment (S4) with the fungal combination (F1+F2), while the lowest levels were observed in the control group (F0) at the lowest salinity level (S1). Conversely, leaf greenness, fresh leaf weight, dry leaf weight, leaf count, and plant height reached their highest values in the fungal combination (F1+F2) at the lowest salinity level (S1), whereas the lowest values were observed in the control treatment (F0) under the highest salinity level (S4).

**Conclusion:** Salinity stress adversely affects the morphological traits of *L. depressum*, but mycorrhizal fungi inoculation significantly mitigates these negative impacts. The combined fungal treatment (F1+F2) demonstrated the most substantial

---

benefits, improving plant tolerance to salinity and enhancing phytochemical and morphological traits. These findings highlight the potential of mycorrhizal fungi as an effective strategy for rehabilitating degraded rangelands affected by environmental stresses, particularly salinity, thereby contributing to ecosystem health and productivity restoration.

---

**Cite this article:** Kiasi, Y., M.R. Forouzeh, E. Malekzadeh, A. Ardebili, H. Barani, 2025. Investigating the Impact of Mycorrhizal Fungi on Morphological and Phytochemical Traits of Turkmen Lycium (*Lycium depressum*) Under Salinity Stress. Journal of Rangeland, 19(1): 68-87.



© The Author(s).

Publisher: Iranian Society for Range Management

DOR: 10.1001.1.20080891.1404.19.1.5.8

## مرتع

### بررسی تاثیر قارچ‌های مایکوریزا بر تغییرات برخی ویژگی‌های مورفولوژیکی و فیتوشیمیایی گونه دیوخار ترکمنی (*Lycium depressum*) در شرایط تنفس شوری

یاسمون کیاسی<sup>۱</sup>، محمد رحیم فروزه<sup>۲\*</sup>، الهام ملک زاده<sup>۳</sup>، عبدالله اردبیلی<sup>۴</sup>، حسین بارانی<sup>۵</sup>

۱. دانشجوی دکتری علوم و مهندسی مرتع، گروه مدیریت مرتع، دانشکده مرتع و آبخیزداری، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، گرگان، ایران.
۲. نویسنده مسئول، دانشیار گروه مدیریت مرتع، دانشکده مرتع و آبخیزداری، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، گرگان، ایران. رایان نامه: rfroozeh@yahoo.com, forouzeh@gau.ac.ir
۳. استادیار گروه حاصل خیزی و بیولوژی خاک، دانشکده مهندسی آب و خاک، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، گرگان، ایران.
۴. دانشیار گروه میکروب شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشت درمانی گلستان، گرگان، گرگان، ایران.
۵. دانشیار گروه مدیریت مرتع، دانشکده مرتع و آبخیزداری، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، گرگان، ایران.

#### اطلاعات مقاله

نوع مقاله:

مقاله کامل – پژوهشی

تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۰۵/۰۷

تاریخ ویرایش: ۱۴۰۳/۱۲/۱۰

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۳/۱۲/۱۵

واژه‌های کلیدی:

اکوسمیستم‌های مرتعی،

همزیستی،

اصلاح مرتع،

مناطق خشک و نیمه خشک،

بیابان‌زدایی.

**چکیده**  
سابقه و هدف: تنفس شوری یکی از چالش‌های عمده در پایداری اکوسمیستم‌های طبیعی است که بر رشد و عملکرد گیاهان به ویژه در مناطق خشک و نیمه‌خشک تأثیر می‌گذارد. ویژگی‌های فیتوشیمیایی گونه دیوخار ترکمنی (*Lycium depressum*) به دلیل مقاومت نسبی اش به شرایط سخت محیطی، آن را به گیاهی ایده‌آل برای بیابان‌زدایی و کاهش درجه شوری خاک تبدیل کرده است تا حدی که اخیراً به عنوان یکی از گونه‌های هدف در برنامه‌های اصلاح و احیا مراتع شور و احیا مورد استفاده قرار گرفته است. هدف از این تحقیق بررسی برخی از خصوصیات مورفولوژیکی و فیتوشیمیایی گونه دیوخار ترکمنی (*L. depressum Stocks*) تلقیح شده با قارچ مایکوریز تحت تأثیر تنفس شوری است.

**مواد و روش‌ها:** به منظور بررسی تأثیر قارچ‌های مایکوریزا بر تغییرات برخی ویژگی‌های مورفولوژیکی و فیتوشیمیایی گونه دیوخار ترکمنی در شرایط تنفس شوری آزمایش گلدانی به صورت فاکتوریل در قالب طرح بلوك کاملاً تصادفی با چهار تکرار انجام شد. فاکتورهای آزمایش شامل ۱) قارچ آرسکولار مایکوریزا *Funneliformis mosseae* (*F1*), *Rhizophagus intraradices* (*F2*), *F. mosseae* +R. *intraradices* (*F1+F2*), ۲) شاهد (بدون قارچ (*F0*) ۳) چهار سطح تنفس شوری (*S1=6*, *S2=10*, *S3=14* و *S4=18* دسی زیمنس بر متر) بود. تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها با استفاده از مدل خطی عمومی *Minitab* در نرم‌افزار *Excel 2016* رسم ۹) انجام و مقایسه میانگین‌ها با آزمون توکی صورت گرفت. نمودارها با استفاده از نرم‌افزار *Microsoft Word* درست شدند.

**نتایج:** نتایج نشان داد که اثرات ساده و متقابل تیمارهای شوری و قارچ بر صفات مورد مطالعه اثرگذاری معنی داری دارد ( $P < 0.05$ ). همچنین بیشترین میزان فل، فلاونوئید، آنتی‌اکسیدان و پرولین در تیمار سطح ۴ شوری (*S4*) و ترکیب دو گونه قارچ *F1+F2* و کمترین میزان آن در تیمار شاهد (بدون قارچ) و سطح ۱ (*S1*) شوری مشاهده گردید. در حالی که بیشترین میزان سبزینگی، وزن تر برگ، وزن خشک برگ، تعداد برگ، و ارتفاع گیاه نیز در تیمار ترکیب دو گونه قارچ *F1+F2* و سطح یک تنفس شوری (*S1*) مشاهده گردید و کمترین مقدار پارامترهای مورفولوژی اندازه‌گیری شده در تیمار شاهد بدون قارچ (*F0*) و سطح ۴ تنفس شوری (*S4*) مشاهده گردید.

---

**نتیجه‌گیری:** بر اساس نتایج این تحقیق مشاهده شد که تنش شوری بر ویژگی‌های مورفولوژی گیاه دیوخارترکمنی اثر منفی می‌گذارد اما تلقیح گیاه دیوخارترکمنی با قارچ‌های مایکوریزا تا حد زیادی اثرات منفی تنش شوری را کاهش می‌دهد. بطور کلی می‌توان نتیجه‌گیری کرد که استفاده از قارچ‌های مایکوریزا به‌ویژه ترکیب گونه‌های  $F_1 + F_2$  می‌توانند به‌طور مؤثری به افزایش تحمل گیاهان در برابر تنش‌های شوری کمک کنند و ویژگی‌های فیتوشیمیابی و مورفولوژیکی آن‌ها را بهبود بخشنند. این یافته‌ها تأکید می‌کند که بهره‌برداری از این قارچ‌ها به عنوان یک استراتژی مؤثر می‌تواند در پژوهش‌های اصلاح و احیای مراتع آسیب‌دیده به دلیل تنش‌های محیطی، به ویژه شوری، نقش کلیدی ایفا کرده و به بازگرداندن سلامت و بهره‌وری اکوسیستم‌های مرتعی کمک نماید.

---

استناد: کیاسی، ی.، مر. فروزه، ا. ملک‌زاده، ع. اردبیلی، ح. بارانی، ۱۴۰۴. بررسی تاثیر قارچ‌های مایکوریزا بر تغییرات برخی ویژگی‌های مورفولوژیکی و فیتوشیمیابی گونه دیوخار ترکمنی (*Lycium depressum*) در شرایط تنش شوری. مرتع، ۱۹(۱): ۶۸-۸۷.



DOI: 20.1001.1.20080891.1404.19.1.5.8

© نویسنده‌گان

ناشر: انجمن علمی مرتعداری ایران

## مقدمه

تنش شوری یکی از بزرگ‌ترین چالش‌های زیست محیطی در اکوسیستم‌های طبیعی، بهویژه در مناطق خشک و نیمه‌خشک، به‌شمار می‌رود. این معضل به دلیل کاهش منابع آب و تغییرات اقلیمی به‌طور فزاینده‌ای در حال افزایش است (۴۲). شوری خاک می‌تواند موجب کاهش جذب آب و مواد مغذی توسط گیاهان شده و تأثیرات منفی گستردگی‌های بر رشد، توسعه و تولید مثل آن‌ها داشته باشد (۶۸). بنابراین، شناسایی و توسعه روش‌های مؤثر برای مدیریت این تنش و افزایش تاب‌آوری گیاهان در برابر آن از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است.

یکی از استراتژی‌های طبیعی مؤثر برای افزایش مقاومت گیاهان به شرایط تنش شوری، همزیستی با قارچ‌های مایکوریزا است. این قارچ‌ها با ریشه‌های گیاهان همزیستی کرده و می‌توانند جذب آب و مواد مغذی را در شرایط نامساعد بهبود بخشدند. تحقیقات متعدد نشان داده‌اند که قارچ‌های مایکوریزا می‌توانند تأثیرات مثبتی بر رشد و عملکرد گیاهان تحت تنش شوری داشته باشند. بهویژه، این قارچ‌ها از طریق بهبود ساختار خاک و افزایش دسترسی به مواد مغذی، نقش مهمی در ارتقاء سلامت گیاهان در شرایط شوری ایفا می‌کنند (۲۴، ۳۰، ۵۸ و ۵۹). شیرعلی و همکاران (۲۰۲۰) به بررسی اثر همزیستی دو گونه مایکوریزا آربوسکولار (*Rhizophagus intraradices* و *Funneliformis mosseae*) بر برخی ویژگی‌های مورفولوژیکی و فیزیولوژیکی گیاه مرتعی *Agropyron elongatum* (Host). Beauv پرداختند نتایج نشان داد که هر دو گونه مایکوریزا، بهویژه *R. intraradices* بهبود چشمگیری در ویژگی‌های گیاهان دارند و گونه *F. mosseae* طول ساقه، وزن تر و خشک اندام هوازی را بهتر ترتیب ۲۴۰ و ۲۲۰ درصد افزایش داد همچنین محتوای فنول، نیتروژن، پتاسیم، فسفر و کلروفیل‌ها را به میزان ۱۳۴ تا ۱۸۱ درصد بهبود بخشدید، *R. intraradices* بهتر ترتیب این صفات را ۳۲۵ و ۳۱۷ درصد افزایش داد و تأثیرات آن بر محتوای فنول، نیتروژن، پتاسیم، فسفر و کلروفیل‌ها به ۳۳۷ تا ۱۵۳ درصد رسید. در بررسی دیگر فناحی و همکاران (۲۰۲۱) تغییرات مولفه‌های رشدی و عناصر مغذی گونه *Bromus*

*tomentellus* تحت تاثیر همزیستی با قارچ مایکوریزا جهت استفاده در عملیات کپه‌کاری مراتع قارچ *R. intraradices* اثر افزایشی بیشتر و معنی‌داری نسبت به قارچ *F. mosseae* اثر افزایشی بیشتر و معنی‌داری بر فاکتورها داشت. به طوری که در مورد بسیاری از فاکتورها این میزان بیش از ۲-۳ برابر تیمار شاهد بود. در بین مولفه‌های رشد، ارتفاع ساقه (۵۱ درصد)، جوانه‌زنی (۴۱ درصد) و زنده‌مانی (۴۵ درصد) بیشترین و طول ریشه کمترین افزایش را در مقایسه با تیمار شاهد داشتند. در حالیکه وزن خشک اندام‌های هوایی نیز در تیمار *R. intraradices* افزایش معنی‌داری نشان داد. پوریافر و همکاران (۲۰۲۱) در تحقیقات خود به این نتیجه رسیدند که تلقیح بذور لیکلی ایرانی با قارچ مایکوریزا آربوسکولار باعث بهبود محتوای کلروفیل a و b (به ترتیب به میزان ۵۳/۵ و ۵۰ درصد)، محتوای فنل کل (به میزان ۵۰/۷ درصد)، محتوای فلاونوئید کل (به میزان ۴۳/۳) و ظرفیت آنتی اکسیدانی کل (به میزان ۸۲ درصد) نسبت به نهال‌های تلقیح نشده گردید.

برخی از مطالعات نشان داده است که قارچ‌های مایکوریزا می‌توانند با بهبود رشد و عملکرد گیاهان تحت تنش شوری، به کاهش اثرات منفی شوری کمک کنند. به عنوان مثال نتایج مطالعات معصومی زواریان و همکاران (۲۰۱۵) در بررسی اثرات قارچ مایکوریزا بر روی خصوصیات کمی و کیفی گیاه دارویی آنسیون (*Pimpinella anisum*) تحت تنش شوری نشان داد اثر متقابل شوری و مایکوریزا بر تعداد بذر در بوته، درصد اسانس بذر و آنتول، غلظت پتاسیم در برگ (P<0.01)، ارتفاع بوته، وزن خشک بوته، تعداد چتر در بوته، تعداد چترک در چتر، تعداد بذر در چترک و غلظت سدیم در برگ (P<0.05) به صورت مثبت معنی‌دار شد. نتایج مطالعات اداوی و باغبانی آرانی (۲۰۲۰) حاکی از تأثیر مثبت مایکوریزا بر توسعه ریشه، فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان در ریشه و برگ و همچنین موجب افزایش ارتفاع، تعداد ساقه اصلی و فرعی، وزن خشک ریشه، برگ و اندام هوایی و تعداد غده سیب‌زمینی است. همچنین مطالعه ژویو همکاران (۲۰۲۱) بر روی *Lycium barbarum* با استفاده از *F. mosseae* در شرایط شوری ۱۵۰ میلی‌مولار NaCl نشان داد که وزن تر و خشک بهتر ترتیب تا ۳۰ و ۲۵ درصد افزایش یافت، و تعداد برگ‌ها تا ۴۰ درصد افزایش

پرورش می‌باید. این گونه گیاهی به طور مؤثر در تشییت خاک، کاهش فرسایش و حفظ تنوع زیستی در مناطق خشک و شور عمل می‌کند. علاوه بر نقش اکولوژیکی، *L. depressum* به طور سنتی به عنوان مسکن و هضم‌کننده برای درمان کرم‌های روده استفاده شده و دارای اثرات ضد توموری و آنتی‌اکسیدانی نیز می‌باشد (۶۱).

اثرات ضد میکروبی و ضد قارچی آن گیاه نیز گزارش شده است. تحقیقات مختلف نشان داده که برگ‌های گیاه لیسیوم حاوی مواد آنتی‌اکسیدانی، فلاونوئیدی و فنولی بالا می‌باشد و این گیاه در درمان دیابت، فشارخون بالا و مشکلات کلیه موثر است (۶۱). کیفیت و کمیت متabolیت‌های ثانویه گیاهان تحت تأثیر شرایط محیطی و تنش‌هایی مانند شوری و خشکی قرار می‌گیرد و این تنش‌ها می‌توانند بر رشد و کیفیت ترکیبات گیاهی تأثیر بگذارند (۲۹ و ۱۶). محققان دریافتند که خصوصیات رویشی قلمه و بذر گونه دیوخار ترکمنی در سطوح بالای ۱۰ دسی زیمنس/متر کاهش معنی دارد (شربتی و همکاران، ۲۰۱۷؛ شریفیان، ۲۰۲۰). لذا بهمنظور بهبود تحمل گیاهان به این تنش‌ها و افزایش کیفیت متabolیت‌ها، همزیستی با قارچ‌های آرسکولار مایکوریزا (AM) می‌تواند بسیار مؤثر باشد (۵۰ و ۵۳). قارچ‌های مایکوریزا، بهویژه از نوع مایکوریزا آربوسکولا (AMF)، با بهبود جذب آب و مواد مغذی و تقویت پاسخ‌های بیوشیمیایی، می‌توانند به ارتقاء توانایی گیاهان در مقابله با تنش‌های محیطی از جمله تنش شوری کمک کنند. این تحقیق به بررسی تأثیر قارچ‌های مایکوریزا *L. depressum* بر ویژگی‌های مورفو‌لوزیکی و فیتوشیمیایی (فنل، فلاونوئید، آنتی‌اکسیدان و پرولین) گونه دیوخار ترکمنی تلقیح شده با قارچ‌های AM تحت تأثیر تنش شوری از اهداف این تحقیق می‌باشد که نتایج این تحقیق می‌تواند به درک بهتر مکانیزم‌های تأثیر قارچ‌های مایکوریزا بر بهبود مقاومت گیاهان به شوری کمک کند و راهکارهای جدیدی برای مدیریت خاک‌های شور و بهبود عملکرد گیاهان در شرایط نامساعد ارائه دهد.

یافت الهندي و همکاران (۲۰۲۲) در تحقیق خود بر روی *Lycium chinense* با استفاده از *R. irregularis* غلظت‌های ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌مولار NaCl، افزایش وزن خشک و تر به میزان ۳۵ و ۲۸ درصد را گزارش کردند. تعداد برگ‌ها نیز ۵۰ درصد افزایش و سبزینگی به طور قابل توجهی بهبود یافت. منصوری و فرامرزی (۲۰۲۳) نیز در بررسی خود بر روی گیاهان از جنس *Lycium* نشان دادند که با استفاده از *Glomus* spp. تحت شوری ۲۰۰ میلی‌مولار NaCl، وزن تر و خشک گیاهان به ترتیب تا ۴۰ و ۳۰ درصد افزایش یافت و تعداد برگ‌ها و میزان سبزینگی به طور معناداری افزایش یافت. پولاتری و همکاران (۲۰۱۸) نیز در مطالعه‌ای بر روی تأثیر قارچ دو نوع قارچ مایکوریزا بر رشد قمیش تحت شرایط شوری، نشان دادند که تلقیح با این قارچ به طور قابل توجهی ارتفاع گیاه، وزن خشک، و محتوای کلروفیل را افزایش داد و همچنین نرخ فتوسنترز و میزان جذب آب در گیاهان تلقیح شده بهبود یافت. علاوه بر این، شهید و همکاران (۲۰۲۰) به بررسی تأثیر *F. mosseae* بر خصوصیات فیتوشیمیایی گیاه گندم تحت تنش شوری پرداختند و دریافتند که این قارچ باعث افزایش محتوای ترکیبات فنلی، فلاونوئیدی و آنتی‌اکسیدان‌ها در گیاه گندم شده و میزان آسیب‌های اکسیداتیو و تجمع یون‌های سمی را کاهش می‌دهد.

با توجه به اینکه بخش عمده‌ای از کشور ایران را مراتع خشک و نیمه‌خشک تشکیل می‌دهد، که برخی از آن‌ها دارای خاک‌های شور هستند، استفاده از گونه‌های مرتعی بومی و مقاوم به شوری و خشکی در اصلاح و توسعه مراتع اهمیت ویژه‌ای دارد (۲۸). به عنوان یک گیاه چندمنظوره و بومی مناطق خشک شمال شرق استان گلستان، متعلق به تیره Solanaceae، به شوری و خشکی مقاوم است. این گونه درخت یا درختچه‌ایست خزان پذیر که تا ارتفاع ۴ متر نیز رشد می‌کند. گلدهی از ماه خرداد تا مرداد بوده و رسیدن بذر از ماه مرداد تا مهر انجام می‌پذیرد. گل دو جنسه بوده و گرده افشانی به وسیله حشرات از جمله زنبورها صورت می‌گیرد. این گیاه در خاک‌های رسی، شنی و لومی با زهکش خوب رشد می‌کند، مقاومت نسبتاً بالایی به شوری و خشکی دارد و در خاک‌های عمیق تا نیمه عمیق شور و حتی قادر شوری در مناطق خشک و نیمه خشک

### انتقال قلمه‌های ریشه‌دار شده به بستر خاک رویشگاه گونه دیوخار ترکمنی:

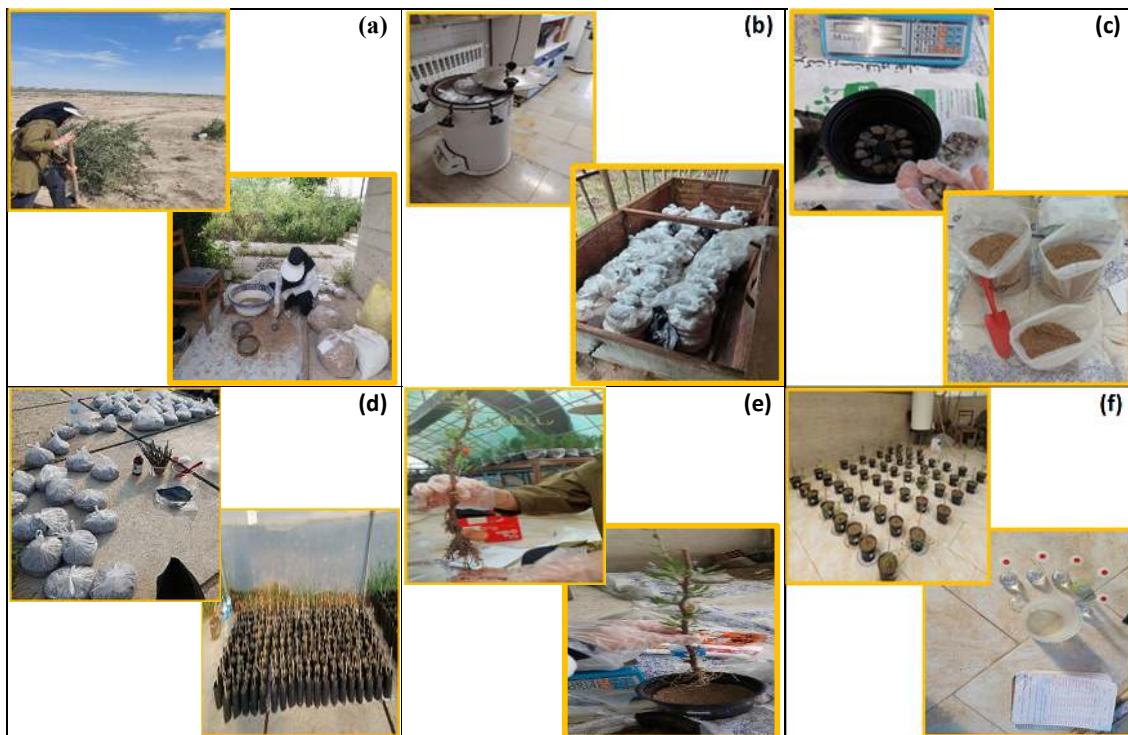
برای انتقال قلمه‌های ریشه‌دار شده از محیط کشت ماسه بادی شسته شده به خاک زیستگاه دیوخار ترکمنی و عامل تیمارهای قارچ آرسکولار مایکوریزا و سطوح شوری، از خاک زیستگاه در تپه‌های مرتع قره‌قره بزرگ نمونه‌برداری شد. نمونه‌ها پس از هوای خشک شدن با پتک کوییده شدند بستر کشت گلدانی بعد از عبور از الک ۴ میلی‌متری در اتوکلاو (دما ۱۲۱ °C و فشار ۱/۱ اتمسفر) استریل گردید. پس از ضدغوفونی گلدان‌ها با اتانول ۷۰ درصد، با حدود ۲/۲۵۰ کیلوگرم خاک رویشگاه استریل پر شدند. به منظور جلوگیری از تجمع نمک در گلدان‌ها سه سوراخ به قطر یک سانتی‌متر در ته هر گلدان، به عنوان زهکش تعییه گردید و ته هر گلدان به ارتفاع سه سانتی‌متر سنگ ریزه ریخته شد. برای مایه‌زنی با قارچ، ۶۰ اسپور در گرم زادمایه به گلدان‌ها اضافه شد به طوری که در فاصله یک سانتی‌متری زیر قلمه‌های ریشه دار شده لایه نازکی از زادمایه قرار گرفت و تیمارهای شاهد، بدون استفاده از زادمایه بودند. جهت استقرار گیاه و جلوگیری از شوک ناشی از تنفس شوری، تیمار شوری به صورت تریجی عامل شد و بعد از هر بار آبیاری در زه آب هدایت الکتریکی اندازه‌گیری شد تا به حد شوری مورد نظر برسد (۱۵). گلدان‌ها به مدت دو سال با حفظ رطوبت ۸۰-۷۰ درصد ظرفیت زراعی نگهداری شدند. پس از پایان دوره رویشی، صفات مورفولوژیکی (ارتفاع گیاه، وزن تر، وزن خشک، طول ریشه، تعداد برگ) و فیتوشیمیایی (فولو، فلاونوئید، آنتی‌اکسیدان و پرولین) اندازه‌گیری شد (شکل ۱) پس از انتقال نمونه‌ها به آزمایشگاه، وزن تر و وزن خشک با استفاده از ترازو و دیجیتالی با دقیق ۰/۰۱ گرم اندازه‌گیری و ثبت شد. ارتفاع گیاه با استفاده از خطکش اندازه‌گیری گردید و تعداد برگ‌ها با شمارش سبزینگی توسط دستگاه SPAD اندازه‌گیری شد (۴).

### مواد و روش‌ها طرح آزمایش:

آزمایش گلدانی بهصورت فاکتوریل در قالب طرح بلوک کاملاً تصادفی با ۴ تکرار در سال ۱۴۰۱ در گلخانه دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان اجرا شد. فاکتورهای آزمایش شامل (۱) قارچ‌های AM در چهار سطح شاهد بدون تلچیح قارچ (F0)، قارچ Funneliformis (F1)، قارچ Rhizophagus intraradices (F2)، قارچ mosseae (F1+F2) F. mosseae + R. intraradices و (۲) تنش شوری در چهار سطح شاهد با شوری خاک رویشگاه ۶ دسی‌زیمنس بر متر، و سطوح ۱۴، ۱۰ و ۱۸ دسی‌زیمنس بر متر بود (جدول ۲). گونه‌های قارچ مایکوریزا از شرکت دانشبنیان زیست فناوران توران در شهرورد تهیه شدند. آماده سازی قلمه‌ها در بستر ماسه بادی شسته شده جهت ریشه دارشدن:

قلمه‌های سالم از ۱۱ پایه مادری گونه مذکور از تپه‌های مرتع قره‌قره بزرگ واقع در حاشیه جاده آق‌آباد در طول جغرافیایی ۳۰°۳۰' ۴۷°۰' شمالی و عرض جغرافیایی ۴۱°۳۶' ۴۱°۴۹' شرقی به صورت تصادفی برداشت شد. قلمه‌ها از میانگره پایینی ساقه با قیچی با غبانی برداشت شده و طول و ضخامت آن‌ها به صورت یکنواخت انتخاب شد. سپس در تاریخ ۱۹ اسفند ماه ۱۴۰۱ به گلخانه دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان منتقل شدند. قبل از شروع به کشت، ماسه بادی شسته شده در نایلون‌ها آماده‌سازی شد. ماسه بادی شسته شده به منظور حذف قارچ‌های بومی خاک و عوامل پاتوژن به طور کلی ایجاد یک محیط عاری از قارچ و حذف عوامل بیماریزا طی سه سیکل دو ساعت در اتوکلاو در دما ۱۲۱ درجه سانتی‌گراد و فشار ۱/۲ اتمسفر استریل شد.

قلمه‌ها در گلدان‌های نایلکسی به ابعاد ۱۳×۱۱ سانتی‌متر کاشته شدند و هر دو روز یکبار به مدت ۹۰ روز آبیاری شدند. دما گلخانه از ۲۳ درجه سانتی‌گراد در اسفند تا ۳۰ درجه سانتی‌گراد در خرداد متغیر بود. پس از ۹۰ روز، از میان قلمه‌های مذکور، ۶۴ قلمه به دلیل خصوصیات مورفولوژیکی نظیر ارتفاع اولیه گیاه، طول اولیه ریشه، تعداد برگ و تعداد شاخه‌ها جهت کشت در بستر خاک رویشگاه انتخاب شدند (شکل ۱).



شکل ۱: مراحل ریشه دار شدن قلمه تا کشت در بستر خاک رویشگاه و تلقیح با فارچه ها و اعمال سطوح تنش شوری

روش کجلاال (۱۰) اندازه گیری شد. فسفر قابل جذب توسط عصاره گیری با بی کربنات سدیم  $0/5$  نرمال و روش رنگ آبی در طول موج  $680$  نانومتر با دستگاه اسپکتروفوتومتر ( $47$ )، و پتاسیم قابل جذب با استات آمونیوم یک نرمال ( $pH=7$ ) ( $32$ ). عصاره گیری و با دستگاه فلیم فتوتمتر اندازه گیری شد ( $32$ ). کاتیون های محلول شامل کلسیم و منیزیم به روش تیتراسیون کمپلکسومتری، و سدیم و پتاسیم به روش فلیم فتوتمتری در عصاره اشباع خاک اندازه گیری شدند ( $49$ ). (جدول ۱)

#### اندازه گیری برخی از مهمترین ویژگی های خاک:

برای اندازه گیری برخی از ویژگی های خاک، بافت خاک به روش هیدرومتری ( $22$ ) اندازه گیری شد  $pH$  و قابلیت هدایت الکتریکی خاک در عصاره اشباع با استفاده از  $pH$  متر و دستگاه هدایت سنج الکتریکی دیجیتال در دمای  $25$  درجه سانتی گراد تعیین شدند ( $27$ ). کربن آلی با استفاده از پتاسیم دی کرومات به روش واکلی بلاک ( $44$ )، کل مواد خنثی شونده با روش خنثی سازی با اسید و تیتراسیون با هیدروکسید سدیم ( $35$ )، و نیتروژن کل با تیتراسیون با هیدروکسید سدیم ( $35$ )، و نیتروژن کل با

جدول ۱: مهم ترین خصوصیات فیزیکی و شیمیایی خاک مورد آزمایش

منیزیم ppm	کلسیم ppm	نیتروژن ٪	کل ٪	فسفر قابل جذب ppm	پتاسیم قابل جذب ppm	شن ٪	رس ٪	سیلت	هدایت الکتریکی (EC) (dS/m)	اسیدیته گل اشباع (PH)	بافت خاک	سیلتی لومی
۲۳۴/۶	۲۱۳۳/۵	۰/۱۲	۵/۸	۲۷۱	۳۶	۱۲	۵۲	۶	۶/۷			

شوری در سطوح  $6$ ،  $10$ ،  $14$  و  $18$  دسی زیمنس بر متر از محلول غذایی هوگلن داری نمک های کلرید سدیم، سولفات سدیم، کلرید کلسیم، منیزیم کلرید و پتاسیم کلرید  $2/5$  برابر حجم منفذی خاک به گلدان ها اعمال گردید

#### اعمال سطوح مختلف شوری:

گیاهان پس از کاشت جهت استقرار، به مدت  $4$  هفته با محلول غذایی هوگلن ( $41$ ) با نصف غلظت فسفر (برای تحریک همزیستی) آبیاری شدند. پس از  $4$  هفته، تیمارهای

عنوان استاندارد برای رسم منحنی استاندارد استفاده شد. میزان ترکیبات فنولی و محتوای فنول کل عصاره‌ها معادل گالیک اسید در هر گرم پودر خشک با استفاده از معادله خط منحنی استاندارد اندازه‌گیری گردید (۳۸).

#### اندازه‌گیری محتوای فلاونوئید:

روش رنگ‌سنگی آلومینیوم کلراید طبق روش چانگ و همکاران (۲۰۰۲) و با بهره‌گیری از کوئرستین به عنوان استاندارد استفاده شد. برای اندازه‌گیری میزان فلاونوئید کل، ۵۰۰ میکرولیتر از هر عصاره درون هر لوله آزمایش قرار گرفت. سپس، ۲/۸ میلی‌لیتر آب مقطمر به هر لوله اضافه شد. سپس، به هر لوله ۱/۵ میلی‌لیتر اتانول (۸۰ درصد) افزوده شد. پس از آن، ۱۰۰ میکرولیتر محلول آلومینیوم کلراید (۱۰ درصد) و ۱۰۰ میکرولیتر محلول استات پتاسیم یکمولار به هر لوله اضافه گردید. جذب محلول حاصل، بعد از گذشت ۴۰ دقیقه با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر مدل‌ر طول موج ۴۱۵ نانومتر نسبت به شاهد اندازه‌گیری شد. میزان فلاونوئید کل عصاره‌ها بر اساس میلی‌گرم معادل کوئرستین بر گرم وزن خشک برگ گیاه دیوخارترکمنی براساس منحنی استاندارد در غلظت‌های مختلف کوئرستین گزارش شد.

#### اندازه‌گیری آنتی‌اکسیدان:

۵۰۰ میکرولیتر از هر عصاره پودر برگ گیاه داخل هر لوله آزمایش ریخته شد. ۰/۵ میلی‌لیتر معرف DPPH (Diphenyl picrylhydrazyl) به هر محلول اضافه شد. محلول آماده شده به مدت ۳۰ دقیقه در تاریکی قرار گرفت. سپس میزان جذب آن در طول موج ۵۱۷ نانومتر توسط دستگاه اسپکتروفوتومتر قرائت شد. در نهایت با استفاده از معادله ۱۱-۳ درصد به داماندازی رادیکالهای آزاد DPPH اندازه‌گیری شد (۴۰).

معادله (۱): درصد به داماندازی رادیکالهای آزاد

$$I(\%) = \left[ \frac{A_{\text{blank}} - A_{\text{sample}}}{A_{\text{blank}}} \right] * 100$$

که در آن  $A_{\text{blank}}$  جذب نمونه شاهد (بدون عصاره گیاهی) و  $A_{\text{sample}}$  جذب نمونه بود.

(۳۴). بهمنظور جلوگیری از ایجاد شوک اسمزی، تیمارهای فوق به صورت تدریجی و در طی دو هفته اعمال گردید، سپس گیاهان به مدت ۴ هفته با سطوح مختلف شوری تیمار شدند (۱۵). گلدان‌های تخریبی برای اندازه‌گیری سطح شوری خاک در پایان اعمال تیمارهای شوری در نظر گرفته شد. در ۴ هفته پایانی رشد، آبیاری با آب معمولی با حفظ رطوبت ۸۰-۷۰ درصد ظرفیت زراعی انجام شد.

جدول ۲: سطوح مختلف تنفس شوری و قارچ‌های مایکوریزا

#### بکار رفته در آزمایش

نام تیمار قارچی	علامت	سطح	سطوح شوری
	تیمار	تیمار	$\text{dS m}^{-1}$
	قارچی	شوری	
<i>Non-mycorrhiza</i>	F0	۶	S1
<i>Funneliformis mosseae</i>	F1	۱۰	S2
<i>Rhizophagus intraradices</i>	F2	۱۴	S3
<i>F. mosseae + R. intraradices</i>	F1+F2	۱۸	S4

#### تهیه عصاره اتانولی:

برای اندازه‌گیری فنل کل، فلاونوئید کل، آنتی‌اکسیدان و پرولین، از عصاره اتانولی پودر برگ گیاه در استفاده شد. بدین صورت که یک گرم از پودر نمونه به همراه ۱۰ میلی‌لیتر اتانول (۸۰ درصد در اولن روی شیکر به مدت ۲۴ ساعت قرار داده شد و عصاره با عبور از کاغذ صافی استخراج شد) (۱۴).

#### اندازه‌گیری محتوای فنل کل:

برای این منظور، از روش رنگ‌سنگی فولین-سیوکالتو بر اساس روش اسلینکارد و سینگلتون (۱۹۷۷) استفاده شد. ۲۰ میکرولیتر از عصاره نمونه از برگ گیاه درون لوله آزمایش ریخته شد. به هر نمونه، ۱/۱۶ میلی‌لیتر آب مقطمر افزوده شد. سپس، ۱۰۰ میکرولیتر معرف فولین-سیوکالتو (۵۰ درصد) به نمونه اضافه گردید و در ادامه، ۳۰۰ میکرولیتر کربنات سدیم (۲۰ درصد) به آن افزوده شد. عصاره‌ها به مدت ۳۰ دقیقه در بن‌ماری (مدل بعدداد ساخت ایران) با دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفتند. پس از این مدت، جذب نمونه‌ها در طول موج ۷۲۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر مدل PhotonixAr 2015 از این (UV/VIS) نسبت به شاهد اندازه‌گیری شد گالیک اسید به

افزایش تنش شوری به کاهش حدود ۵۰ درصدی وزن تر و خشک گیاه منجر شد، به طوری که در سطح شوری ۶ (S1) دسیزیمنس بر متر) وزن تر و خشک برگ‌ها به ترتیب ۲/۴۶ و ۰/۸۰۴ گرم بود، اما در شوری S4 (۱۸ دسیزیمنس بر متر) به ۱/۴۵ و ۰/۴۷۶ گرم کاهش یافت. از سوی دیگر، تلقیح با قارچ مایکوریزا باعث افزایش حدود ۸ برابری وزن تر و خشک گیاه شد. در شرایط بدون قارچ، میانگین وزن تر و خشک به ترتیب ۰/۴۹۴ و ۰/۱۶۲ گرم بود، که با اعمال تیمار قارچی به ویژه مخلوط دو قارچ (F1+F2)، این مقادیر به ترتیب به ۴/۱۲ و ۱/۳۵ گرم افزایش یافت (شکل ۲).

#### اندازه‌گیری پرولین:

برای اندازه‌گیری پرولین، ۱۰ گرم نمونه خشک شده را در هاون چینی همراه با ۱۰ میلی‌لیتر اسید‌سولفوسالیسیلیک ۳/۳٪ ابتدا به خوبی سائیده و سپس با عبور از کاغذ صافی، عصاره حاصل را در لوله آزمایش ریخته و در مخلوط آب و یخ نگهداری گردید. در مرحله بعد ۲ میلی‌لیتر از معرف ناین‌هیدرین (۱/۲۵ گرم ناین‌هیدرین، ۲۰ میلی‌لیتر اسید‌فسفریک ۶ مولار و ۳۰ میلی‌لیتر اسیداستیک خالص) و ۲ میلی‌لیتر اسیداستیک‌گلاسیال (خالص) به هر یک از لوله‌های محتوای عصاره افزوده شد. لوله‌ها به مدت یک ساعت در حمام آب جوش (بن‌ماری) در دمای ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد گرفت. سپس به منظور خنک شدن در مخلوط آب و یخ قرار داده شدند. در این مرحله ۶ میلی‌لیتر تولوئن به هر یک از لوله‌ها آزمایش افزوده و به مدت ۱۵ تا ۲۰ ثانیه شدیداً تکان داده شدند. در این حالت دو فاز تشکیل شد. فاز فوقانی حاوی پرولین توسط دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۵۲۰ نانومتر قرائت شد. غلظت پرولین نمونه‌ها با استفاده از منحنی استاندارد پرولین محاسبه، و به صورت میکرومول بر گرم ارزیابی گردید (۸ و ۳۸).

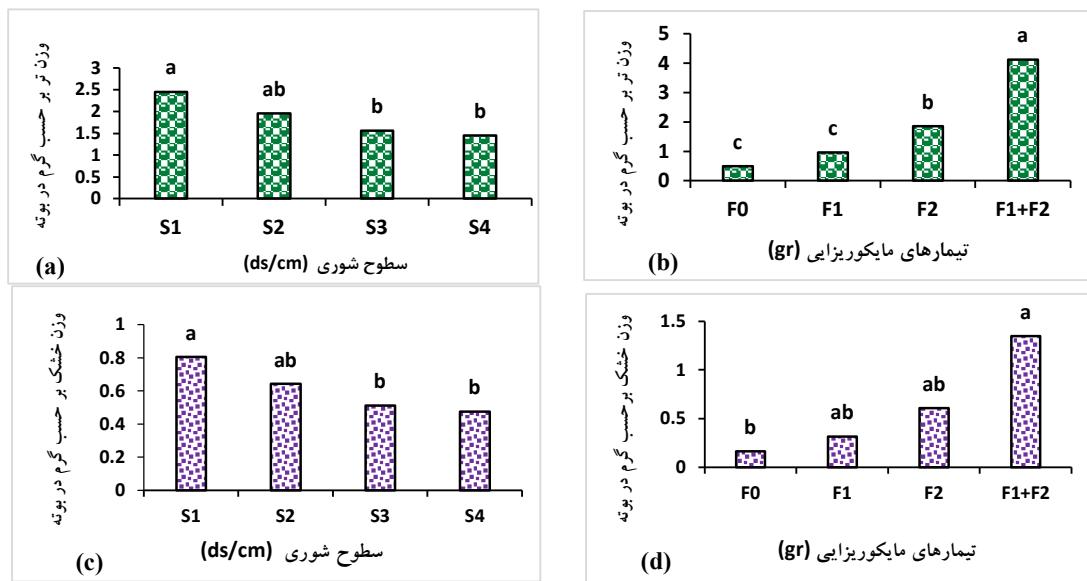
#### تجزیه و تحلیل داده‌ها:

تجزیه واریانس به صورت فاکتوریل در قالب طرح بلوك کاملاً تصافی از روش (GLM) General linear در نرم‌افزار MinitabVer.19 انجام شد و برای مقایسه میانگین اثرات ساده و متقابل بین سطوح مختلف از روش توکی استفاده شد. همچنین برای رسم نمودارها از نرم‌افزار Excel 2016 استفاده شد.

#### نتایج

##### وزن تر و خشک گیاه

بر اساس نتایج تجزیه واریانس شوری و قارچ مایکوریزا به طور مستقل بر وزن تر و خشک گیاه تأثیر معنی‌داری داشتند، اما اثر متقابل آن‌ها معنی‌دار نبود (جدول ۳).



شکل ۲: اثرات اصلی شوری (a) و قارچ‌های مایکوریزا (b) بر وزن تر و اثرات اصلی شوری (c) و قارچ‌های مایکوریزا (d) بر وزن خشک برگ (گرم در بوته) دیواره‌ترکمنی. میانگین‌های دارای یک حرف مشترک اختلاف معنی‌داری با استفاده از آزمون توکی در سطح احتمال پنج درصد ندارند.

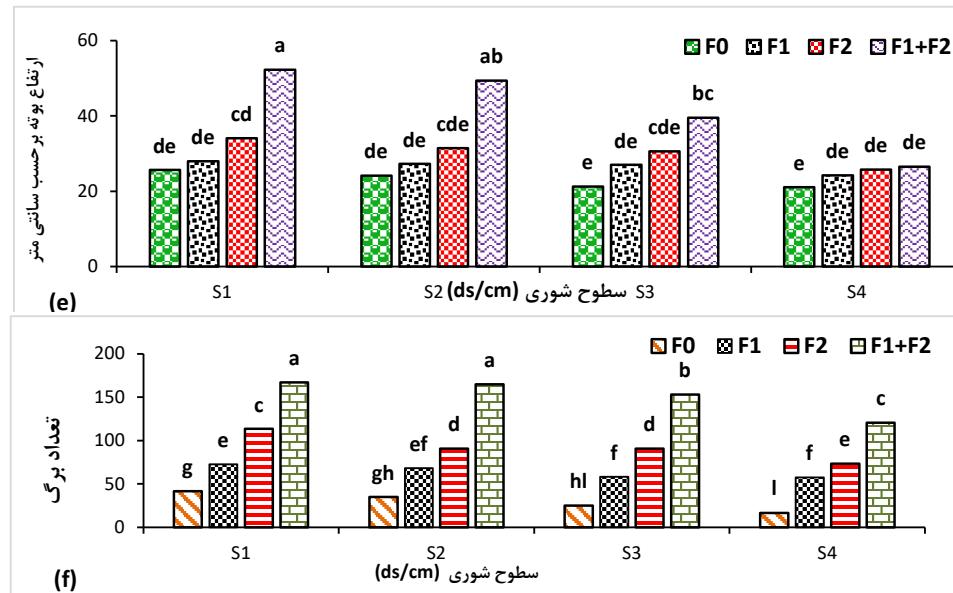
ارتفاع بوته و تعداد برگ در بوته خصوص صفت تعداد برگ، نتایج مقایسه میانگین حاکی از آن است که تیمار S1F1+F2 با میانگین ۱۶۷/۲۵ برگ در بوته، بیشترین تعداد برگ را داشته است، در حالی که کمترین تعداد برگ در تیمار S4F0 با میانگین ۱۶/۷۵ برگ مشاهده شد

ارتفاع بوته و تعداد برگ در بوته نتایج تجزیه واریانس نشان داد اثرات ساده و متقابل تیمارهای شوری و قارچ برای صفات ارتفاع بوته و تعداد برگ به لحاظ آماری معنی‌دار است (جدول ۳، P<0.05). بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل، ترکیب تیماری S1F1+F2 با میانگین ۵۲/۲۵ سانتی‌متر، بیشترین ارتفاع بوته را نشان داد و از نظر آماری تفاوت معناداری با تیمارهای

جدول ۳: تجزیه واریانس اثر فارج مایکرولز و تنش شودی بر بrix و خصوصیات مواد پژوئیکی و فیتوشیپسیاگی گیاه دبودار ترکمنی

Source of variation منبع تغییرات	Degree of freedom (درجه آزادی)	Total Phenol (mg/g) (فول کل)	Total flavonoids (mg/g) (فلاؤنوزید کل)	Antioxidant activity % (آنتی اکسیدان)	Prolin (mg/g) (پرولین)	Plant height (cm) (ارتفاع گیاه)	Fresh Weight of leaf (g) (وزن گل برگ)	Leaf dry weight (g) (وزن خشک برگ)	Chlorophyll شاخص کلوفیل	Number of leaves تعداد برگ
Salinity (گزینه)	۳	۱۱۷/۴۱	۱۱۸/۱۴	۲۷۷۸/۲۴*	۱۰/۵۳*	۱۰/۱۱*	۱۰/۵۵*	۱۰/۶۸*	۱۴۷/۷۳*	۲۶/۲۸*
Fungi (بیکار)	۳	۱۰/۴۰**	۱۰/۴۰**	۲۴/۱۰*	۱۰/۰۰*	۱۰/۱۰*	۱۰/۰۰*	۱۰/۰۰*	۱۴۸/۳۴۹*	۱۴۳/۱۳۱*
Blok (بلوك)	۳	۱۰/۰۳	۱۰/۰۳	۱۰/۰۴	۱۰/۰۴	۱۰/۰۹	۱۰/۰۹	۱۰/۰۹	۱۰/۰۹	۱۰/۰۹*
Salinity*Fungi (گزینه*بیکار)	۹	۱۰/۰۷**	۱۰/۰۷**	۱۶/۱۰*	۱۰/۰۷*	۱۰/۰۷*	۱۰/۰۷*	۱۰/۰۷*	۱۰/۰۷*	۱۰/۰۷*
Error (خطای نمونه)	۴۵	۱۰/۰۴	۱۰/۰۴	۱۰/۰۴	۱۰/۰۴	۱۰/۰۴	۱۰/۰۴	۱۰/۰۴	۱۰/۰۴	۱۰/۰۴
CV% (درصد تغییرات)		۱۰/۳۴	۱۰/۳۴	۱۰/۳۴	۱۰/۳۴	۱۰/۳۴	۱۰/۳۴	۱۰/۳۴	۱۰/۳۴	۱۰/۳۴

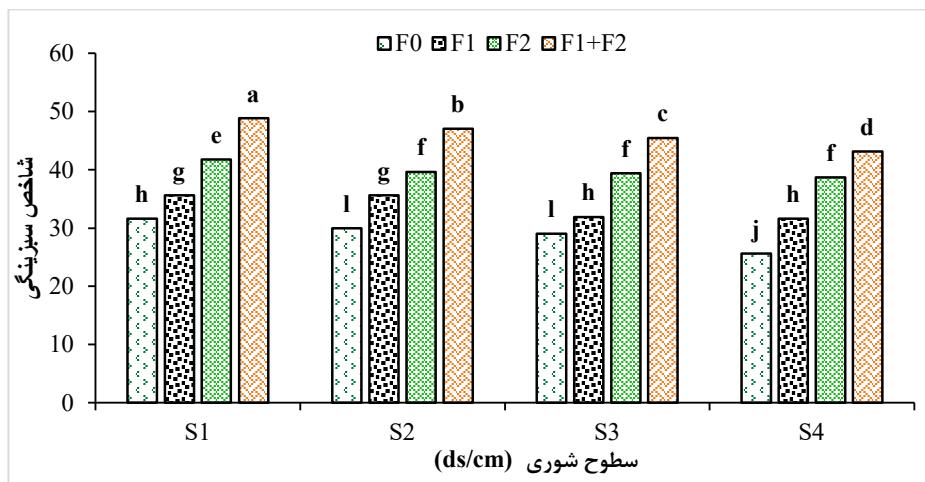
SI ۶: بهتر ترتیب غیر معنی دار و معنی دار سطح احتساب نیز در مورد



شکل ۳: اثرات متقابل شوری و مایکوریزا بر ارتفاع گیاه (e) و تعداد برگ (f). اعداد با حروف مشترک فاقد اختلاف معنی دار هستند (آزمون توکی در سطح ۰.۵%).

بالاترین میزان شاخص سبزینگی در ترکیب تیمار S1F1+F2 با مقدار ۴۸/۸۷۵ و کمترین میزان در تیمار S4F0 با مقدار ۲۵/۶۵ مشاهده شد که این تفاوت‌ها از نظر آماری معنادار هستند (شکل ۴).

شاخص سبزینگی در برگ نتایج تجزیه و تحلیل واریانس نشان داد اثرات متقابل تیمارهای شوری و قارچ در سطح اطمینان ۹۵ درصد برشاخص سبزینگی معنی دار است (جدول ۳،  $p<0.05$ ). بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل (شکل ۴)،

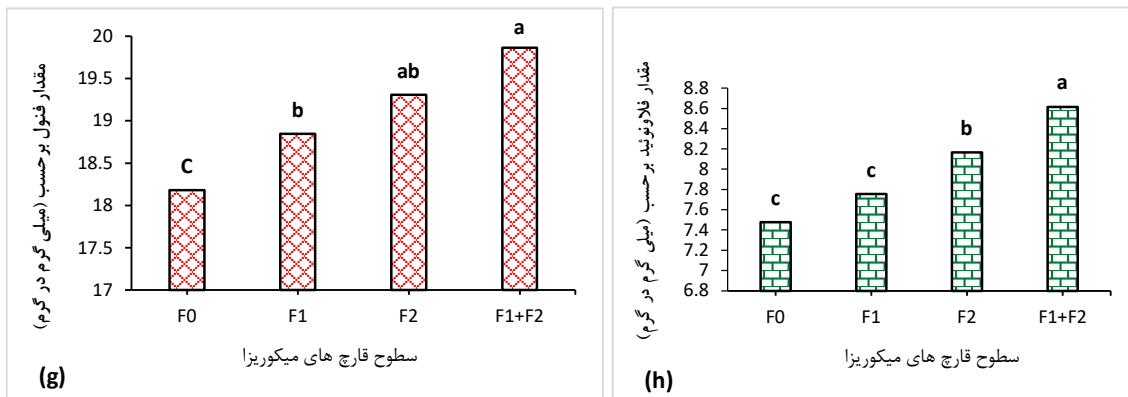


شکل ۴: اثرات متقابل شوری و مایکوریزا بر مقدار سبزینگی گیاه دیوخار ترکمنی. اعداد با حروف مشترک فاقد اختلاف معنی دار هستند (آزمون توکی در سطح ۰.۵%).

است. بیشترین میزان فنول و فلاونوئید به ترتیب در تیمار S4F1+F2 با مقادیر ۲۰/۲۱۶ و ۸/۹۴ مشاهده شد. در مقابل، کمترین میزان این ترکیبات در تیمار شاهد (S1F0) بدون قارچ مایکوریزا با مقادیر ۱۷/۶۴۵ برای فنول و ۷/۳۹۷ برای فلاونوئید ثبت گردید (شکل ۵g, h).

### فنول کل فلاونوئید کل

نتایج تجزیه واریانس (جدول ۳) نشان داد که اثر مستقل تیمار شوری و اثر متقابل تیمارهای شوری و قارچ بر میزان فنول و فلاونوئید در سطح اطمینان ۹۵ درصد معنی دار نیست در حالیکه اثر مستقل تیمار قارچ های مایکوریزا معنی دار است ( $P<0.05$ ). اثرگذاری قارچ در میزان فنول و فلاونوئید حدود ۱/۲ برابر نسبت به شاهد

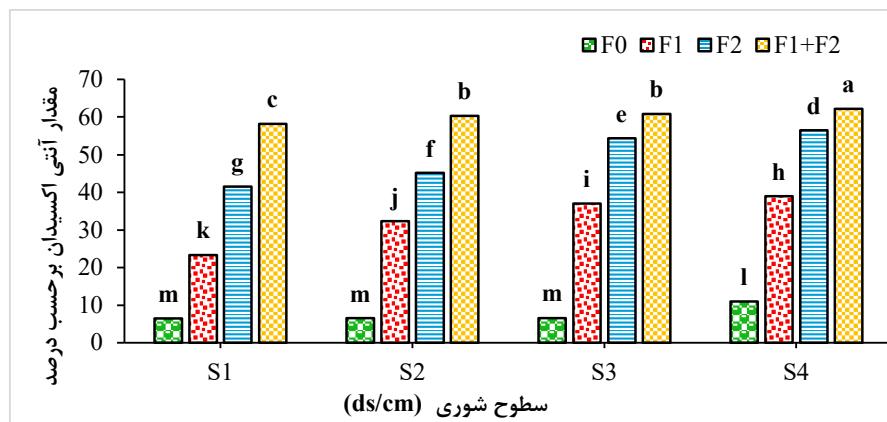


شکل ۵: اثرات اصلی قارچ مایکوریزا بر فنول (g) و فلاونوئید (h) (میلی گرم در گرم) میانگین های دارای یک حرف مشترک اختلاف معنی داری با استفاده از آزمون توکی در سطح احتمال پنج درصد ندارند.

آنتی اکسیدانی در تیمار تلقیح دو قارچ در شرایط شوری سطح چهار (S4F1+F2) با میانگین ۶۲/۱۹۳ مشاهده شد، در حالی که کمترین مقدار فعالیت آنتی اکسیدانی در شرایط شوری سطح یک و تیمار بدون قارچ با میانگین ۶/۴۶۷ ثبت گردید (شکل ۶).

### آنتی اکسیدان

نتایج آنالیز آماری نشان داد که اثرات متقابل و ساده تنش شوری و قارچ های مایکوریزا بر فعالیت آنتی اکسیدانی برگ گیاه دیوخار ترکمنی در سطح احتمال پنج درصد معنی دار بود ( $P<0.05$ ). بیشترین مقدار فعالیت

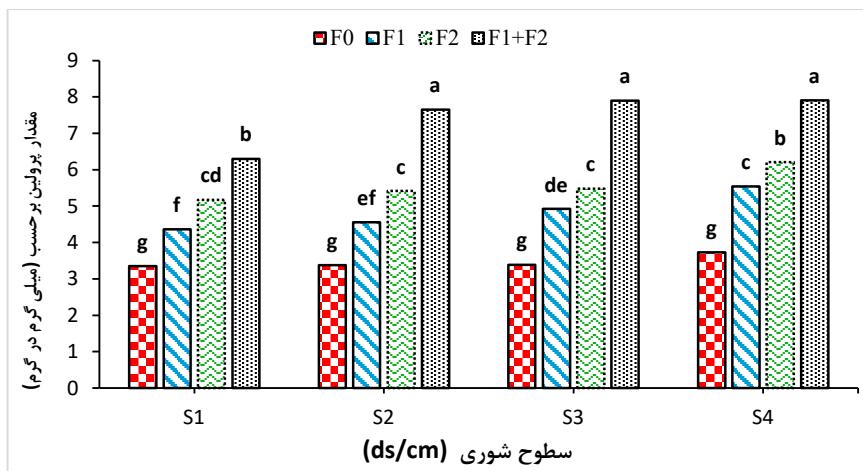


شکل ۶: اثرات متقابل شوری و مایکوریزا بر میزان آنتی اکسیدان آنچه دیوخار ترکمنی. اعداد با حروف مشترک فاقد اختلاف معنی دار هستند (آزمون توکی در سطح ۵%).

مایکوریزا ای چشمگیرتر از تیمار شاهد بود. بیشترین میزان پرولین در بالاترین سطح شوری (S4) و تلقیح دو قارچ به میزان ۷/۹ میلی‌گرم در گرم مشاهده شد، در حالی که کمترین میزان آن در سطح شوری کم و بدون قارچ با ۳/۳۴۹ میلی‌گرم در گرم بود (شکل ۷).

### پرولین

نتایج این پژوهش نشان می‌دهد که اثرات تنفس شوری و قارچ‌های مایکوریزا بر میزان پرولین برگ دیوخار ترکمنی در سطح احتمال پنج درصد معنی‌دار بوده است ( $P < 0.05$ ). بررسی‌ها نشان داد که با افزایش شوری، میزان پرولین به طور کلی افزایش یافت و این افزایش در تیمارهای



شکل ۶: اثرات متقابل شوری و مایکوریزا بر میزان پرولین گیاه دیوخار ترکمنی. اعداد با حروف مشترک فاقد اختلاف معنی‌دار هستند (آزمون توکی در سطح ۰/۵٪)

در خصوص شاخص ارتفاع بوته و تعداد برگ در بوته، نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل، ترکیب تیماری S1F1+F2، بیشترین ارتفاع بوته (میانگین ۵۲/۲۵ سانتی‌متر) و بیشترین تعداد برگ (میانگین ۱۶۷/۲۵ برگ در بوته) را نشان داد. در حالی که کمترین ارتفاع بوگ در تیمار S4F0 مشاهده شد (شکل ۳). کاهش ارتفاع بوته و طول ساقه ممکن است ناشی از عدم تورژسانس مناسب سلول‌ها و اختصاص بیشتر مواد به مقابله با تنفس باشد. این شرایط می‌تواند منجر به کوتاه شدن دوره رشد گیاه و اختلال در توسعه طبیعی سلول‌ها شود که در نهایت به کاهش ارتفاع گیاه منجر می‌گردد. شرایط محیطی، از جمله دسترسی کافی به آب، تأثیر بسزایی بر رشد و ارتفاع بوته دارد. کمبود آب باعث کاهش فشار تورژسانس سلول‌ها و کاهش طول آن‌ها و در نتیجه کاهش ارتفاع گیاه می‌شود. در مراحل ابتدایی تنفس اسمزی ناشی از شوری، اختلال در جذب آب منجر به کاهش محتوی آب سلول‌ها و گیاه می‌گردد. در مراحل بعدی، تجمع نمک به سطوح سمی

### بحث و نتیجه‌گیری

همانطور که نتایج حاصل از مقایسه میانگین شاخص وزن تر و خشک گیاه در جدول (۳) نشان داد افزایش تنفس شوری منجر به کاهش حدود ۵۰ درصدی وزن تر و خشک گیاه و از سوی دیگر، تلقیح ریشه با قارچ مایکوریزا باعث افزایش حدود ۸ برابری وزن تر و خشک گیاه شد. این نتایج تائید کننده نتایج مطالعات انجام شده توسط بیرانوند و همکاران (۲۰۱۷) است که اذاعان داشتند افزایش شوری منجر به کاهش ویژگی‌هایی مانند ارتفاع، قطر ساق، تعداد شاخه و برگ، و وزن تر و خشک گیاه شمعدانی مطرد می‌شود. اما با تلقیح قارچ‌های *G. mosseae* و *G. intraradices* رشد گیاه و عملکرد اسانس بهبود یافت. علاوه بر این، وزن و همکاران (۲۰۲۳) نیز گزارش کردند که تلقیح قارچ *Funneliformis mosseae* باعث افزایش وزن تر و خشک برگ‌های گیاه *Xanthoceras sorbifolium* شد. همچنین، قاسمی و همکاران (۲۰۲۳) تأثیر مثبت مایکوریزا بر رشد گیاه کتان (*Linum usitatissimum*) را تایید کردند.

تحت شرایط شوری بالا، تأثیر شوری بر پروتئین‌ها منجر به تخرب کلروفیل می‌شود (۶۰). علاوه بر این، تنش شوری باعث افزایش تنظیم‌کننده‌های رشد مانند اسید آبسزیک و اتیلن می‌شود که با تحریک آنزیم کلروفیلاز، موجب تجزیه کلروفیل می‌گردد (۴۸).

نتایج حاصل از مقایسه میانگین اثرات تیمارها بر شاخص فنول کل فلاونوئید کل حاکی از اثرگذاری حدود ۱.۲ برابری قارچ نسبت به شاهد است (شکل ۵). این نتایج با یافته‌های (۳۱) همخوانی دارد که نشان دادند قارچ *Piriformospora indica* بهبود رشد و افزایش ترکیبات فنولی را در گیاه نعناع فلفلی به همراه دارد. همچنین، مطالعه زانگ و همکاران (۲۰۱۸) بر روی ذرت نشان داد که مایکوریزا از طریق افزایش تولید آنتیاکسیدان‌هایی مانند فنول‌ها و فلاونوئیدها، اثرات منفی شوری را کاهش داده و به رشد بهتر گیاه کمک می‌کند. علاوه بر این، مطالعه هاشم و همکاران (۲۰۱۶) بر روی گیاه *Acacia gerrardii* تحت نشش شوری نشان داد که قارچ‌های مایکوریزا مانند *Rhizophagus intraradices* و *Funneliformis mosseae* با افزایش تولید ترکیبات فنولی و فلاونوئیدها، مقاومت گیاه در برابر شوری را بهبود می‌بخشند. این یافته‌ها بهوضوح نشان‌دهنده نقش مؤثر مایکوریزا در تقویت سیستم دفاعی گیاهان و بهبود کیفیت ترکیبات فنولی و فلاونوئیدی در شرایط تنش شوری است.

نتایج آنالیز آماری اثرگذاری تیمارهای مورد مطالعه بر شاخص آنتیاکسیدان نشان داد که بیشترین مقدار فعالیت آنتیاکسیدانی در تیمار تلقیح دو قارچ در شرایط شوری سطح چهار (S4F1+F2) است (شکل ۶). تحقیقات مشابهی نیز به تأثیر قارچ‌های مایکوریزا در بهبود فعالیت‌های آنتیاکسیدانی گیاهان تحت تنش شوری اشاره دارند. اوایس و همکاران (۲۰۲۰) تأثیر *R. intraradices* بر گیاه لوبیا را بررسی کردند و نتایج آن‌ها نشان داد که این قارچ به طور قابل توجهی سطح آنتیاکسیدان‌ها را افزایش داده و توانایی گیاه در مقابله با استرس شوری را بهبود بخشیده است. این یافته‌ها با نتایج تحقیق حاضر همخوانی دارد و نشان‌دهنده نقش حیاتی *R. intraradices* در تقویت سیستم دفاعی گیاه در شرایط تنش شوری است.

می‌تواند باعث پیری زودرس برگ‌ها و کاهش سطح برگ‌های فتوسنترزکننده شود که این مسئله به کاهش رشد و طول سلول‌ها می‌انجامد (۶۴). محققان اذعان دارند شوری می‌تواند از طریق دهیدراته شدن سلولی و کاهش توسعه برگ و همچنین نکروزشدن برگ‌ها و ریزش آن‌ها به واسطه سمیت یونی، سطح سبز برگ در گیاه را کاهش دهد (۴۲).

نتایج تحقیقات Xu و همکاران (۲۰۲۴) برروی گونه‌های گیاهی *Bromus inermis* *Medicago sativa* L. در تلقیح با *Festuca arundinacea* Schreb Leyss قارچ‌های *Rhizophagus Funneliformis mosseae* *intraradices* نشان داد تلقیح با قارچ اثر معنی داری بر روی افزایش ارتفاع گیاه زیستوده و تعداد پنجه در مقایسه با شاهد بدون قارچ مایکوریزا دارد. همچنین، محمدیه و همکاران (۱۳۹۴) نشان دادند که افزایش شوری باعث کاهش جذب و انتقال مواد از ریشه به برگ و در نتیجه کاهش رشد و ارتفاع گیاه می‌شود. کاهش ارتفاع گیاهان تحت تنش شوری ممکن است به دلیل کاهش نرخ فتوسنترز باشد. این نتایج نشان می‌دهند که مدیریت تنش‌های محیطی بهویژه شوری و بهینه‌سازی شرایط رشد می‌تواند به بهبود عملکرد گیاهان کمک کند.

نتایج حاصل از مقایسه میانگین شاخص سبزینگی در برگ نشان داد که با افزایش سطوح شوری، مقدار سبزینگی کاهش یافته است. در عوض، تلقیح با قارچ‌های مایکوریزا به بهبود سبزینگی گیاه کمک کرده است. بهویژه، ترکیب دو قارچ (F1+F2) و سپس تیمار قارچ (F2) به طور معناداری سبزینگی بیشتری نسبت به سایر تیمارها و گروه شاهد بهبود داده است (شکل ۴). به نظر می‌رسد ترکیب *R. intraradices* و *mosseae* مؤثرتر مواد مغذی و آب، بهبود سبزینگی گیاه را تسهیل می‌کند. این ترکیب به بهبود ساختار خاک و سلامت ریشه کمک کرده و بهدلیل اثرات همازایی، عملکرد فتوسنترز و سبزینگی گیاه را بهبود می‌بخشد (۵۸ و ۲۳، ۳۳) تنش شوری می‌تواند فعالیت فتوسنتری گیاه را کاهش داده و منجر به کاهش مقدار کلروفیل، جذب دی‌اکسید کربن و ظرفیت فتوسنتری گردد (۲۱). کلروفیل به متابولیسم گیاه، فعالیت آنزیم روبیسکو و میزان نیتروژن برگ وابسته است.

سدیم برگ را کاهش می‌دهد. سایر پژوهش‌ها نیز مانند بالتزار و همکاران (۲۰۲۲) و روئیز و همکاران (۲۰۲۱) تأیید می‌کنند که قارچ‌های مایکوریزا با افزایش جذب مواد مغذی، بهبود تعادل یونی و افزایش سطح پرولین، مقاومت گیاهان به شوری را افزایش می‌دهند. تحقیقات چانگ کیو و همکاران (۲۰۱۸) و اولین و همکاران (۲۰۱۲) نیز نشان می‌دهند که همزیستی قارچ‌های مایکوریزا با گیاهان باعث همچنین افزایش پرولین در شرایط شوری می‌شود، که همه این عوامل به افزایش تحمل گیاهان در برابر تنفس‌های محیطی کمک می‌کنند.

این یافته‌ها اهمیت قارچ‌های مایکوریزا را در بهبود تحمل گیاهان به شوری و افزایش تجمع پرولین، که به عنوان یک اسمولیت کلیدی در حفظ تعادل اسمزی و کاهش آسیب‌های اکسیداتیو عمل می‌کند، تأیید می‌کنند. به طور کلی، نتایج این پژوهش نشان داد که تنفس شوری به طور قابل توجهی بر خصوصیات مورفولوژیکی و فیتوشیمیایی گیاه دیوخار ترکمنی اثر منفی گذاشته و باعث کاهش رشد و تولید ترکیبات ثانویه مهم در گیاه شد. در مقابل، تلقیح گیاه با قارچ‌های مایکوریزا، بهویژه ترکیب *R. intraradices* و *R. mosseae* اثرات منفی شوری را به میزان قابل توجهی کاهش داد. این قارچ‌ها از طریق افزایش جذب مواد مغذی، بهبود وضعیت آب در گیاه، و تقویت پاسخ‌های آنتی‌اکسیدانی، باعث بهبود پارامترهای مانند ارتفاع گیاه، وزن تر و خشک برگ‌ها و افزایش محتوای ترکیبات فیتوشیمیایی گیاه شدند. به طور کلی، کاربرد قارچ‌های مایکوریزا به عنوان یک راهکار زیستی می‌تواند نقش مهمی در افزایش مقاومت گیاهان در برابر تنفس شوری و احیای اکوسیستم‌های تخریب شده ایفا کند. نتایج این پژوهش نشان می‌دهد که بهره‌گیری از این قارچ‌ها، بهویژه در پروژه‌های احیای مراتع و زمین‌های زراعی آسیب‌دیده، می‌تواند موجب افزایش پایداری و بهره‌وری اکوسیستم‌ها در مناطق خشک و نیمه‌خشک شود.

اهمیت این یافته‌ها در آن است که با توجه به افزایش وسعت زمین‌های شور در جهان، بهویژه در مناطق خشک، استفاده از روش‌های زیستی مانند قارچ‌های مایکوریزا می‌تواند به عنوان یک راهبرد پایدار و سازگار با محیط‌زیست

در مطالعه‌ای دیگر، چو و همکاران (۲۰۲۱) اثر *F. mosseae* بر گیاه گوجه‌فرنگی را تحت شرایط تنفس شوری مورد بررسی قرار دادند و دریافتند که این قارچ با افزایش تولید آنتی‌اکسیدان‌ها و کاهش استرس اکسیداتیو، به بهبود رشد و سلامت گیاه کمک کرده است. این اثر به دلیل تقویت جذب عناصر غذایی و تقویت سیستم دفاعی گیاه صورت گرفت که نتایج تحقیق حاضر نیز آن را تأیید می‌کند.

احمدی و همکاران (۲۰۲۲) تأثیر *F. mosseae* را بر گیاه خودرو *Hippophae rhamnoides* در شرایط گلخانه‌ای بررسی کردند. نتایج این تحقیق نشان داد که قارچ تولید آنتی‌اکسیدان‌ها را افزایش و رشد گیاه تحت تنفس شوری را بهبود می‌دهد که به دلیل افزایش جذب مواد مغذی و تقویت دفاع گیاه بود. این نتایج نیز هم‌راستا با یافته‌های تحقیق حاضر هستند که نشان‌دهنده اهمیت مایکوریزا در بهبود تحمل گیاه به تنفس شوری است.

بابایی و همکاران (۲۰۲۳) نیز اثر *R. intraradices* بر گیاه مرتعی *Medicago sativa* در گلخانه را ارزیابی کردند و نتایج نشان داد که این قارچ به افزایش سطح فلاونوئیدها و فنول‌ها منجر شده و بهبود تحمل گیاه در برابر شوری را فراهم کرده است. ایکس یو و همکاران (۲۰۱۶) نیز در مطالعه‌ای مشابه گزارش دادند که قارچ‌ها با افزایش میزان آنتی‌اکسیدان‌ها و جذب بهتر آب و مواد مغذی، به گیاه در مقابل با شوری کمک کرده‌اند.

این مطالعات به وضوح نشان‌دهنده نقش کلیدی مایکوریزا در تقویت سیستم دفاعی گیاهان و بهبود توانایی آن‌ها در مقابل با تنفس‌های محیطی، بهویژه تنفس شوری، هستند. نتایج تحقیق حاضر بر اهمیت استفاده از قارچ‌های مایکوریزا در کشاورزی پایدار و بهبود سلامت گیاهان تأکید می‌کند.

همچنین نتایج حاصل از مقایسه میانگین تیمارهای شوری و قارچ در میزان پرولین نشان داد که با افزایش شوری، میزان پرولین به طور کلی افزایش یافت و این افزایش در تیمارهای مایکوریزا ای چشمگیرتر از تیمار شاهد بود (شکل ۷). مطالعات مشابه مانند تحقیق دیانتی و همکاران (۲۰۲۰) بر روی *Teucrium chamaedrys* نشان دادند که کاربرد قارچ‌های مایکوریزا در شرایط تنفس شوری، رشد ریشه، کلروفیل و پرولین را افزایش و نشت الکترولیت و

اکسیداتیو دارند. به این ترتیب، قارچ‌های مایکوریزا نه تنها برای کشاورزی پایدار بلکه به عنوان ابزاری مؤثر در احیای اکوسیستم‌های تخریب شده نیز کاربرد بالقوه دارند.

در مقابل با شوری مورد توجه قرار گیرد. مطالعات متعدد نشان داده‌اند که این قارچ‌ها توانایی بهبود تحمل گیاهان به تنش‌های محیطی مانند شوری را از طریق افزایش جذب آب و مواد مغذی و تقویت مقاومت گیاه در برابر استرس‌های

## References

- Adavi, Z. & M. Baghbani Arani., 2020. The effect of planting date, cultivar, and mycorrhizal fungi on growth characteristics and antioxidant enzyme activity in potatoes. Biannual Journal of Plant Production Technology, 12(1): 177-192.
- Ahmadi, M., I. Saidi & A. Zarei, 2022. Effects of *Funneliformis mosseae* on antioxidant capacity and growth of sea buckthorn under greenhouse conditions and salt stress. Ecological Indicators, 14(1): 109-127.
- Ahmed, M.Z., M. Shahid, S. Ali & H. Bibi, 2022. Role of Glomus intraradices in enhancing growth, stress tolerance, and biochemical attributes of tomato plants under saline conditions. Journal of Soil Science and Plant Nutrition, 22(3): 987-1002.
- AOAC. 1984. AOAC official methods of analysis. Association of Official Analytical Chemists, Washington DC, USA.
- Awais, M., N. Ahmad & H. Rehman, 2020. Mycorrhizal fungi improve growth and antioxidant activity in beans under salt stress. Mycorrhiza, 30(3): 239-250.
- Babaei, M., R. Mohammadi & A. Gholizadeh, 2023. The role of Rhizophagus intraradices in enhancing growth and antioxidant compounds in alfalfa under greenhouse salt stress conditions. Journal of Soil Science and Plant Nutrition, 23(1): 123-134.
- Baltazar-Bernal, O., J.L. Spinoso-Castillo & E. Mancilla-Álvarez, 2022. Arbuscular mycorrhizal fungi induce tolerance to salinity stress in taro plantlets (*Colocasia esculenta* L. Schott) during acclimatization. Plants, 11(13): 1780.
- Bates, L.S., R.P. Waldren & I.D. Teare, 1973. Rapid determination of free proline for water-stress studies. Plant and Soil, 39(1): 205-207.
- Biranvand, R., H. Rezaei Nejad, S. Hoseini & S. Seyyedeh Zahra, 2017. The effect of two mycorrhizal fungi species (*Glomus mosseae* and *G. intraradices*) on some morphological and physiological traits of scented geranium (*Pelargonium graveolens* L.) under salt stress. Journal of Soil and Plant Relations - Isfahan University of Technology, 8(1): 107-121.
- Chang, C., M. Yang, H. Wen & J. Chern, 2002. Estimation of Total Flavonoid Content in Propolis by Two Complementary Colorimetric Methods. Journal of Food Drug Analysis, 10(3): 178-182.
- Chang, Q., L. Zhang & H. Guo, 2018. Amelioration of salt stress tolerance in wheat seedlings by exogenous application of glycine betaine and abscisic acid. Environmental and Experimental Botany, 155: 58-66.
- Zong, J., Z. Zhang, P. Huang & Y. Yang, 2023. Arbuscular mycorrhizal fungi alleviate salt stress in *Xanthoceras sorbifolium* through improved osmotic tolerance, antioxidant activity, and photosynthesis. Frontiers in Microbiology, 14: 1138771.
- Coruh, I., A. Gormez, S. Ercisli & M. Sengul. 2008. Total phenolic content, antioxidant, and antibacterial activity of *Rumex crispus* grown wild in Turkey. Pharmaceutical Biology, 46(9): 634-638.
- Dashbani, F., R. Haji Boland & N. Ali Asgharzadeh, 2017. Germination, photosynthesis, and growth of two halophyte species, *Pococelania distans* and *Aeluropus littoralis*, under saline conditions and their symbiosis with Arbuscular mycorrhizal fungi in their natural habitat in Tabriz plain. Iranian Journal of Biology, 30(4): 1-17. (In persian)
- Dehghani Bidgoli, R., 2018. Effects of drought and salinity stress on some secondary metabolites of rosemary (*Rosmarinus officinalis*). Applied Plant Eco-Physiology Research, 5(1): 37-51.
- Deyanti, B., K. Arghavani, A. Kheiri, S. Amani Far & S. Aziziollah, 2020. The effect of mycorrhizal fungi on the morphophysiological characteristics of *Teucrium chamaedrys* L. under salt stress conditions. Iranian Journal of Horticultural Science, 51(3): 621-632.
- Han, X., Y. Wang, K. Cheng, H. Zhang & M. Tang, 2021. Arbuscular mycorrhizal fungus and exogenous potassium application improved *Lycium barbarum* salt tolerance. Journal of Plant Growth Regulation, 41: 2980-2991.
- Evelin, H., R. Kapoor & B. Giri. 2012. *Arbuscular mycorrhizal* fungi in alleviation of salt stress: A review. Soil Biology and Biochemistry, 47: 29-37.

19. Fattahi, B., R. Almasi & F. Ghasemi Hajiabadi, 2021. Changes of morphological characteristics and nutrients of *Bromus tomentellus* under the influence of coexistence with mycorrhiza fungi for use in range seeding operation. Journal of Rangeland, 15(4): 665-676.
20. García-Sánchez, F., J.L. Jifon, M. Carvajal, M & J.P. Syvertsen, 2002. Gas exchange, chlorophyll and nutrient contents in relation to Na<sup>+</sup> and Cl<sup>-</sup> accumulation in ‘Sunburst’mandarin grafted on different rootstocks. Plant Science, 162(5): 705-712.
21. Gee, G.W. & J.W. Bauder., 1986. Particle-size analysis. Methods of soil analysis: Part 1 Physical and mineralogical methods, 5:383-411.
22. Gianinazzi, S., H. Schüepp & J.M. Barea, 1991. Impact of *Arbuscular mycorrhizal* fungi on plant health and growth. In Mycorrhizal Functioning, 99-129 P. CRC Press.
23. Gosling, P., A. Hodge, J. Goodall & C. Campbell, 2019. Mycorrhizal fungi in agriculture. Journal of Soil Science, 70(5): 1042-1055.
24. Hashem, A., E.F. Abd Allah, A.A. Alqarawi & A.A. Al-Huqail, 2016. The protective role of *Arbuscular mycorrhizal* fungi against salt stress in *Acacia gerrardii* involves increased antioxidants, reduced oxidative damage, and enhanced nutrient uptake. Frontiers in Plant Science, 7: 1-15.
25. Pollastri, S., A. Savvides, Pesando, M. E. Lumini, M. Volpe, G. Ozudogru & R. Balestrini, 2018. Impact of two arbuscular mycorrhizal fungi on *Arundo donax L.* response to salt stress. Planta, 247: 573-585.
26. Jackson, M., 1967. Soil chemical analysis prentice. Hall of India Private Limited, New Delhi 498 (1).
27. Jafarian, F. & H. Ahmadi., 2015. Investigation of ecological characteristics of halophyte plants and strategies for improving saline rangelands. Iranian Journal of Range and Desert Research, 21(2): 45-58.
28. Jahanbazi, H., S.M. Hosseini Nasr, K. Saqeb Talebi & S.M. Hojati. 2015. Effect of salinity stress on vegetative factors, proline, plant pigments, and element uptake in aerial organs of four wild almond species. Iranian Journal of Biology (Scientific), 27(5): 777-787.
29. Johnson, N.C. & D.W. Johnson., 2019. Mycorrhizae and plant growth. Annual Review of Phytopathology, 57: 161-183.
30. Khalavandi, M., M.R. Amerian, H.A. Pirdashti, M. Baradaran Firuzabadi & A. Gholami, 2019. The effect of symbiosis with the pseudo-mycorrhizal fungus *Piriformospora indica* on the growth improvement of *Mentha piperita* under salt stress. Journal of Plant Science, 4(2): 85-92.
31. Knudsen, D., G.A. Peterson & P.F. Pratt, 1982. Lithium, sodium, and potassium. Methods of soil analysis: part 2 chemical and microbiological properties, 9: 225-246.
32. Kormanik, P.P. & A.C. McGraw., 1982. Quantifying vesicular-*Arbuscular mycorrhizal* dependency of plants. In Mycorrhiza, 37-49 P. CRC Press.
33. Kutlek, M. & D.R. Nielsen., 1994. Soil hydrology: textbook for students of soil science, agriculture, forestry, geocology, hydrology, geomorphology and other related disciplines: Catena Verlag, 370p.
34. Loepert, R.H. & G.L. Suarez., 1996. Carbonates and gypsum In D. L. Sparks (ED.), Methods of Soil Analysis. Part 3. Chemical methods. 2nd Edition. Madison Wisconsin, USA. 437-474p.
35. Ghasemi, M., M. Zahedi, M. Gheysari & M.R. Sabzalian, 2023, Effects of inoculation with four mycorrhizal species on seed phenolic and fatty acids of sesame plants grown under different irrigation regimes. Scientific Reports, 13(1): 16482.
36. Mansoori, H. & M. Faramarzi., 2023. The role of mycorrhizal fungi in enhancing growth parameters of *Lycium* spp. under saline conditions. Plant Biology, 25(4): 600-611.
37. Mashayekhi, K. & S. Atashi., 2016. Guide to plant physiology experiments (Pre-and post-harvest studies of plants). Agricultural Education Research, 318 p.
38. Mehmood, A., A. Hussain, S. Irshad, T. Mukhtar, A. Mahmood, T. Sultan, & T. Yaseen, 2023. Contribution of *Arbuscular mycorrhizal* fungi (AMF) in improving the growth and yield performances of flax (*Linum usitatissimum* L.) to salinity stress. Agronomy, 13(3): 1-16.
39. Miliauskas, G., P.R. Venskutonis & T.A. Van Beek, 2004. Screening of radical scavenging activity of some medicinal and aromatic plant extracts. Food Chemistry, 85(2): 231-237.
40. Millner, P.D. & D.G. Kitt., 1992. The Beltsville method for soilless production of vesicular *Arbuscular mycorrhizal* fungi. Mycorrhiza, 2: 9-15.
41. Munns, R. & M. Tester., 2008. Mechanisms of salinity tolerance. Annual Review of Plant Biology, 59: 651-681.
42. Nadian, H., M. Heidari, M. Qaryneh & M. Daneshvar. 2013. The effect of different levels of sodium chloride and mycorrhizal colonization on the growth and uptake of phosphorus, potassium and sodium by saffron. Plant production (Scientific Journal of Agriculture), 36(2): 58-49. (In Persian)

43. Nelson, D.W. & L.E. Sommers., 1996. Total carbon, organic carbon, and organic matter. In A.L. Page et al (EDs.), Methods of Soil Analysis. Part 2. Chemical and microbiological properties. 2nd Edition. Agronomy Series No. 9, ASA SSSA, Madison. 961-1010 p.
44. Netto, A.T., E. Campostrini, D.E. Gonçalves, J.G. Oliveira & R.E. Bressan-Smith, 2005. Photosynthetic pigments, nitrogen, chlorophyll a fluorescence and SPAD-502 readings in coffee leaves. *Scientia Horticulturae*, 104(2): 199-209.
45. Xue, Y. A., N. G. Hongqiang, Y. U. Zhang, T. Jixun, G. U. O & X. Zhang, 2016. Arbuscular mycorrhizal fungi improve the antioxidative response and the seed production of *Suaedoideae* species *Suaeda physophora* Pall under salt stress. *Notulae Botanicae Horti Agrobotanici Cluj-Napoca*, 44(2): 533-540.
46. Olsen, S.R., C.V. Cole, F.S. Watanabe & L.A. Dean, 1954. Estimation of available phosphorus in soils by extraction with sodium bicarbonate. Circular, Washington, DC: US Department of Agriculture, 939: 19 p.
47. Orabi, S.A., S.R. Salman & M.A. Shalaby, 2010. Increasing resistance to oxidative damage in cucumber (*Cucumis sativus* L.) plants by exogenous application of salicylic acid and paclobutrazol. *Journal of Agricultural Sciences*, 6(3): 252-259.
48. Page, A.L., R.H. Miller & D.R. Keeney, 1992. Method of soil Analysis. Part II: Chemical and Mineralogical Properties (Second Edition ed.). Madison, Wisconsin.
49. Paul, M., R.A. Hasegawa Bressan, J.K. Zhu & H.J. Bohnert, 2000. Plant cellular and molecular response to high salinity. *Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology*, 51: 463- 499.
50. Poryafar, P., A. Khaleghi, A.R. Abbasi Far & M. Taghizadeh, 2021. Inoculation of Persian *Gleditsia* (*Gleditsia caspica* Desf.) seeds with *Arbuscular mycorrhizal* fungi to increase drought tolerance in seedlings. *Journal of Iranian Horticultural Science*, 52(4): 45-56.
51. Ruiz-Lozano, J.M., H. Evelin & R.M. Augé, 2021. Regulation of *Arbuscular mycorrhizal* symbiosis by plants: A critical role for oxidative signaling. *Frontiers in Plant Science*, 12: 627-851.
52. Safarimohammadi, Z., M. Moghaddam, B. Abedi & L. Samiei, 2015. The effect of salinity stress on some functional parameters and morphological characteristics of green mint (*Mentha spicata* L.) under hydroponic conditions. *Soil and Plant Relationships (Greenhouse Crop Science and Technology)*, 6(23): 97-106.
53. Saini, P., S. Khan, S. Patil & H.S. Jatav, 2020. Effect of mycorrhizal fungi on the growth and physiological traits of crops under salt stress. *Journal of Applied Microbiology*, 129(2): 300-312.
54. Shahid, M.A., M.N. Khan, M.I. Shahid & N. Khalid, 2020. Effect of *Glomus mosseae* on the growth, physiological and biochemical attributes of wheat under salt stress. *Scientific Reports*, 10(1): 1-14.
55. Shirali, F., R. Almasi & B. Fattahi, 2020. Effects of symbiosis with two species of *Arbuscular mycorrhiza* on some morphological and physiological characteristics of rangeland grass, *Agropyron elongatum* (Host). *Beauv. Journal of Rangeland*, 14(4): 731-741.
56. Smith, S.E. & D.J. Read., 2008. *Mycorrhizal symbiosis* (3rd ed.). Academic Press.
57. Smith, S. E. & D.J. Read., 2020. *Mycorrhizal symbiosis* (4th ed.). Academic Press. 605 p.
58. Wang, X.J., Z.Q. Wang & S.G. Li. 1995. The effect of humic acids on the availability of phosphorus fertilizers in alkaline soils. *Soil Use and Management*, 11(2): 99-102.
59. Wu, H., H. Guo & R. Zhao, 2006. Effect of *Lycium barbarum* polysaccharide on the improvement of antioxidant ability and DNA damage in NIDDM rats. *Yakugaku Zasshi*, 126(5): 365-71.
60. Xu, H., Y. Shi, C. Chen, Z. Pang, G. Zhang, W. Zhang & H. Kan, 2024. *Arbuscular Mycorrhizal* fungi selectively promoted the growth of three ecological restoration plants. *Plants*, 13(12): 1678.
61. Younesi, O., A. Moradi & A. Namdari, 2013. Influence of *Arbuscular mycorrhiza* on osmotic adjustment compounds and antioxidant enzyme activity in nodules of salt-stressed soybean (*Glycine max*). *Acta agriculturae Slovenica*, 101-102: 219- 230.
62. Zarei Mehrjardi, N., J. Nabati, B. Masoumi, A. Bagheri & M. Kafi, 2012. Investigation of salt tolerance in roots and shoots of eleven chickpea genotypes resistant and sensitive to drought under hydroponic conditions. *Iranian Legume Research*, 2(2): 83-96.
63. Zhang, F., X. Yang, W. Ran & Q. Shen. 2018. *Arbuscular mycorrhizal* fungi enhance drought and salt tolerance in maize plants by improving plant antioxidant defense and nutrient uptake. *Journal of Plant Growth Regulation*, 37(2): 379-388.
64. Zhou, Y., Y. Chen & Q. Zhang, 2021. Effects of *Funneliformis mosseae* on antioxidant capacity of tomato under salt stress. *Plant Growth Regulation*, 93(3): 367-375.
65. Zhou, Y., X. Wang, H. Zhang, Y. Li & Y. Liu, 2021. Effects of arbuscular mycorrhizal fungi on growth and physiological characteristics of *Lycium barbarum* under salt stress. *Journal of Soil Science and Plant Nutrition*, 21(2): 1253-1267.
66. Zhu, J.K., 2002. Salt and drought stress signal transduction in plants. *Annual Review of Plant Biology*, 53: 247-273.