

## Evaluation of the effect of endophyte and melatonin on the improvement of stevia root growth affected by salinity under hydroponic conditions

Madeh Ahmadi<sup>1</sup>, Azim Ghasemnezhad<sup>\*2</sup>, Mansour Ghorbanpour<sup>3</sup>

1. Ph.D. Student, Dept. of Horticulture Science and Green Space Engineering, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Gorgan, Iran. E-mail: [ahmadimadeh@yahoo.com](mailto:ahmadimadeh@yahoo.com)
2. Corresponding Author, Associate Prof., Dept. of Horticulture Science and Green Space Engineering, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Gorgan, Iran. E-mail: [ghasemnezhad@gau.ac.ir](mailto:ghasemnezhad@gau.ac.ir)
3. Dept. of Medicinal Plants, Faculty of Agriculture and Natural Resources, Arak University, Arak, Iran. E-mail: [m-ghorbanpour@araku.ac.ir](mailto:m-ghorbanpour@araku.ac.ir)

### Article Info

#### Article type:

Full Length Research Paper

#### Article history:

Received: 07.26.2021

Revised: 09.08.2021

Accepted: 10.09.2021

#### Keywords:

Elicitor,  
Environmental stresses,  
Growth stimulant,  
Medicinal plants

### ABSTRACT

**Background and Objectives:** Soil and water salinity are considered as the main factors limiting plant growth. In saline conditions, the plant tries to increase the absorption potential of key elements, especially potassium. These changes are accompanied by shrinkage of the aerial parts. The increasing trend of soil salinity increases due to the imbalance of precipitation and annual evaporation on saline soil surfaces. Therefore, increasing the area under salinity-resistant plants or using conservation techniques will be very important. Stevia, despite its importance, is sensitive to soil and water salinity. Today, the role of biotic and abiotic stimulants in the adaptation of plants to adverse environmental conditions is very important. In the present study, the effect of endophytic fungi and melatonin on stevia root changes in treatment with saline under hydroponic conditions will be investigated.

**Materials and Methods:** The present study was performed as a factorial experiment in a completely randomized design with six replications under greenhouse and hydroponic conditions. This experiment was repeated twice to obtain more reliable results. Treatments used included endophytic fungi isolated from yew (in three levels of fungus-free control, strain TB20, strain TB2-3), melatonin application (in three levels of melatonin-free control, 0.5  $\mu$ M pure melatonin and 0.5  $\mu$ M *Thymus vulgaris* extract), and three salinity levels of NaCl (no salinity, medium salinity of 80 mM and high salinity of 150 mM irrigation water). In both experiments, the first foliar application was performed seven days and the first irrigation with salinity levels was performed 10 days after planting. Experimental plants were evaluated in terms of root trait as well as the over ground biomass yield.

**Results:** In both experiments, similar results were obtained and showed the positive effects of melatonin and endophytic fungi on the improvement of root growth characteristics under salinity stress. The best treatments used included thyme extract and TB20 endophytic fungus under salinity conditions. Most of the measured traits such as root volume, root length, fresh and dry weight of roots increased 2.5, 1.5-2 and 1.2-2, respectively, compared to the control using fungal and melatonin treatments. Although salinity increased the root traits to a moderate level, but with increasing salinity, the amount of these traits decreased sharply and significantly. A similar trend was observed in over ground biomass yield.

---

**Conclusion:** The results of the present study indicate that the application of melatonin and endophyte, especially the TB20 strain, reduces the growth limitations of stevia in saline conditions. To the extent that in this case, most parameters measured in plants treated with thyme extract and endophytic fungus have a suitable condition. It is therefore suggested that after ensuring the impact of the current treatments under field conditions, they can be used as pre-treatment in the cultivation of stevia under special conditions.

---

Cite this article: Ahmadi, Madeh, Ghasemnezhad, Azim, Ghorbanpour, Mansour. 2023. Evaluation of the effect of endophyte and melatonin on the improvement of stevia root growth affected by salinity under hydroponic conditions. *Journal of Plant Production Research*, 30 (2), 21-38.



© The Author(s).

DOI: 10.22069/JOPP.2021.19343.2855

Publisher: Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources

---

## بررسی اثر اندوفیت و ملاتونین بر بهبود رشد ریشه استویا تحت تأثیر شوری در شرایط هیدروپونیک

مادح احمدی<sup>۱</sup>، عظیم قاسم‌نژاد<sup>۲\*</sup>، منصور قربانپور<sup>۳</sup>

۱. دانشجوی دکتری گروه مهندسی علوم باغبانی و فضای سبز، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، گرگان، ایران. رایانامه: [ahmadimadeh@yahoo.com](mailto:ahmadimadeh@yahoo.com)
۲. نویسنده مسئول، دانشیار گروه مهندسی علوم باغبانی و فضای سبز، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، گرگان، ایران. رایانامه: [ghasemnezhad@gu.ac.ir](mailto:ghasemnezhad@gu.ac.ir)
۳. گروه گیاهان دارویی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه اراک، اراک، ایران. رایانامه: [m-ghorbanpour@araku.ac.ir](mailto:m-ghorbanpour@araku.ac.ir)

اطلاعات مقاله	چکیده
نوع مقاله: مقاله کامل علمی- پژوهشی	سابقه و هدف: شوری خاک و آب از عمده‌ترین عوامل محدودکننده رشد گیاهان تلقی می‌شوند. در شرایط شور، گیاه از طریق افزایش تعداد ریشه و طول ریشه، پتانسیل جذبی عناصر کلیدی به‌ویژه پتاسیم را افزایش می‌دهد. روند روبه افزایش شوری خاک به دلیل بهم خوردن موازنه نزولات و تبخیر سالانه بر سطوح خاک‌های شور می‌افزاید. بنابراین افزایش سطح زیرکشت گیاهان مقاوم به شوری و یا استفاده از روش‌های محافظتی اهمیت زیادی خواهند داشت. استویا ( <i>Stevia rebaudiana</i> Bertoni) علی‌رغم اهمیت زیاد، نسبت به شوری آب و خاک حساس است. امروزه نقش محرک‌های زیستی و غیرزیستی در سازگاری گیاهان به شرایط نامساعد محیطی اهمیت زیادی دارد. در پژوهش حاضر اثر قارچ‌های اندوفیت و ملاتونین بر تغییرات ریشه استویا در تیمار با آب شور در شرایط هیدروپونیک بررسی شده است.
تاریخ دریافت: ۱۴۰۰/۰۵/۰۴ تاریخ ویرایش: ۱۴۰۰/۰۶/۱۷ تاریخ پذیرش: ۱۴۰۰/۰۷/۲۷	
واژه‌های کلیدی: السیستور، تنش‌های محیطی، گیاهان دارویی، محرک رشد	
	<b>مواد و روش‌ها:</b> پژوهش حاضر به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با شش تکرار در شرایط گلخانه و کشت هیدروپونیک در دو آزمایش متوالی انجام شد. تیمارهای استفاده شده شامل قارچ‌های اندوفیت جداسازی شده از سرخدار ( <i>Taxus baccata</i> ) (در سه سطح شاهد بدون قارچ، سویه TB20، سویه TB2-3)، محلول‌پاشی با ملاتونین (در سه سطح شاهد بدون ملاتونین، ۰/۵ میکرومولار ملاتونین خالص و ۰/۵ میکرومولار عصاره <i>Thymus vulgaris</i> ) و سه سطح شوری NaCl (بدون شوری، شوری متوسط ۸۰ میلی‌مولار و شوری زیاد ۱۵۰ میلی‌مولار آب آبیاری) بودند. در هر دو آزمایش اولین محلول‌پاشی هفت روز و اولین آبیاری با سطوح شوری ۱۰ روز پس از کاشت انجام شد. گیاهان آزمایشی از نقطه نظر صفات ریشه و عملکرد پیکر رویشی مورد بررسی قرار گرفتند.

---

**یافته‌ها:** نتایج در هر دو آزمایش بیانگر اثرات مثبت ملاتونین و اندوفیت بر بهبود خصوصیات رشدی ریشه تحت تنش شوری بود. بهترین تیمارهای استفاده شده شامل عصاره آویشن باغی و قارچ اندوفیت TB20 تحت شرایط بدون شوری بودند. اکثر صفات اندازه‌گیری شده از جمله حجم ریشه، طول ریشه، وزن تر و خشک ریشه به ترتیب ۲/۵، ۲- ۱/۵ و ۱/۲- ۲ برابر نسبت به شاهد با کاربرد تیمارهای قارچ و ملاتونین افزایش یافت. اگرچه شوری تا حد متوسط نیز باعث افزایش صفات ریشه گردید اما با افزایش تنش شوری میزان این صفات به شدت و به صورت معنی‌داری کاهش یافت. روند مشابه‌ای نیز در عملکرد پیکر رویشی مشاهده شد.

**نتیجه‌گیری:** براینده نتایج پژوهش حاضر بیانگر این مطلب است که استفاده از ملاتونین و اندوفیت به‌ویژه سویه TB20، محدودیت‌های رشدی استویا در شرایط شوری را کاهش می‌دهد. به‌گونه‌ای که در این حالت اغلب پارامترهای اندازه‌گیری شده در گیاهان تیمار شده با عصاره آویشن و قارچ اندوفیت وضعیت مناسبی دارند. بنابراین پیشنهاد می‌شود پس از اطمینان از تأثیرگذاری تیمارهای حاضر در شرایط مزرعه، از آن‌ها به عنوان پیش تیمار در کشت استویا در شرایط خاص استفاده شود.

---

**استناد:** احمدی، مادح، قاسم‌نژاد، عظیم، قربانپور، منصور (۱۴۰۲). بررسی اثر اندوفیت و ملاتونین بر بهبود رشد ریشه استویا تحت تأثیر

شوری در شرایط هیدروپونیک. نشریه پژوهش‌های تولید گیاهی، ۳۰ (۲)، ۳۸-۲۱.

DOI: 10.22069/JOPP.2021.19343.2855



© نویسندگان.

ناشر: دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان

## مقدمه

استویا با نام علمی *Stevia rebaudiana* Bertoni یک گیاه علفی و چندساله متعلق به خانواده آستراسه<sup>۱</sup> (۱) و بومی آمریکای جنوبی، به ویژه شمال شرقی پاراگوئه است، که به دلیل قدرت بالا در شیرین سازی، به عنوان "استویا" یا "برگ های عسل" شناخته می شود و جزو شیرین کننده های طبیعی غیرکالریزا هستند (۲ و ۳). این گیاه به طور طبیعی در کوه آمامبیا نزدیک رودخانه مندی (منطقه ای باریک بین برزیل و پاراگوئه) رشد می کند و در حال حاضر در بسیاری از نقاط جهان کشت می شود (۴).

امروزه، اهمیت جهانی استویا به دلیل وجود برگ های شیرین آن است که به طور سنتی در ژاپن، کره، چین و آمریکای جنوبی استفاده می شود. شیرینی استویا به دلیل وجود گلیکوزیدهای آن است این ترکیبات حلال در آب هستند و ۲۵۰ تا ۳۰۰ برابر شیرین تر از قند معمولی هستند (۵). استویا گیاهی حساس به شوری بوده و دامنه محدود pH ۵/۶-۷ برای رشد آن ایده آل است (۶).

شوری به عنوان یک مشکل عمده در بسیاری از مناطق خشک و نیمه خشک جهان در نظر گرفته می شود و رشد، کیفیت و عملکرد گیاهان باغی و دارویی را محدود می کند (۷). پژوهشگران اکنون به دنبال راه حل های جدید برای مقابله با پدیده شوری و به حداقل رساندن اثرات شوری و کاهش تلفات عملکرد هستند. روش های مختلفی به منظور افزایش زیست توده و متابولیت های گیاهان دارویی در شرایط نامطلوب رشدی از جمله شوری کاربرد دارد که استفاده از الیسیتورها یکی از مهم ترین آنها است. براساس تعریف، الیسیتور می تواند یک عامل زیستی و یا غیرزیستی باشد که به صورت مستقیم و غیرمستقیم سبب تحریک سیستم ایمنی گیاه و تولید متابولیت ثانویه شود (۸).

یک راه حل احتمالی برای این زمینه استفاده از همزیستی قارچ های اندوفیت برای تحریک رشد گیاه، به ویژه در شرایط تنش زا و همچنین بررسی های بیوتکنولوژی و تجزیه و تحلیل های ژنتیکی آن است (۹). گیاهان می توانند از طریق تعامل با میکروارگانیسم های خاک مانند قارچ های میکوریزا بر تنش شوری غلبه کنند (۱۰). میکروارگانیسم های اندوفیت در بافت های زنده گیاه میزبان استقرار یافته و در دامنه وسیعی از روابط متقابل با گیاه از همزیستی تا شکل بیماری زا درگیر هستند (۱۱). نحوه عملکرد آنها به این شکل است که با اتصال به خاک سبب افزایش ظرفیت نگهداری آب در خاک و افزایش تخلخل خاک، تجزیه مواد آلی و نگهداری مواد غذایی در خاک می شوند (۱۲)، قارچ با جذب بیش تر مواد غذایی برای گیاه، تحمل آن را تحت شرایط تنش آبی، دما و شوری افزایش داده و همچنین با دادن مقاومت سیستمیک به گیاه، آن را در مقابل عوامل بیماری زا، حشرات و فلزات سنگین مقاوم می کند (۱۳). قارچ *Piriformospora indica* با کلونیزه کردن و افزایش رشد ریشه بسیاری از گیاهان عملکرد آنها را افزایش می دهد و رشد محصولات را در خاک های فقیر، با کم تر کردن استفاده از آفت کش ها و کودهای شیمیایی، بهبود می بخشد (۱۴).

استفاده از ترکیبات یا تنظیم کننده های رشد گیاهی به صورت برونزا در بسیاری از موارد در کاهش اثرات تنش های محیطی مؤثر بوده است امروزه استفاده از ترکیباتی که بتوانند اثرات تنش های محیطی را کاهش دهند، از لحاظ تئوری و کاربردی اهمیت زیادی دارد. یکی از ترکیباتی که باعث ایجاد مقاومت و تحمل شرایط سخت در برابر تنش های هم چون تنش شوری می شود ملاتونین می باشد (۱۵). ملاتونین (N-استیل-۵-متوکسی سیتپتامین)، یک ایندولامین طبیعی است که در سال ۱۹۵۸ در غده پینه آل گاو کشف شد (۱۶).

دارد (۱۶). به همین دلیل شناخت پتانسیل اندوفیت‌ها و هم‌چنین نحوه عملکرد ملاتونین در مدیریت رشدی گیاهان در شرایط سخت دارای اهمیت است.

شوری خاک و آب از عمده‌ترین عوامل محدودکننده رشد گیاهان در اکثر مناطق خشک و نیمه‌خشک بوده و در کنار کم‌آبی مهم‌ترین عامل تهدیدکننده کشاورزی محسوب می‌شوند. گیاهان دارویی جایگزین مناسبی برای کشت در شرایط سخت محسوب می‌شوند. از این رو مطالعه مراحل مختلف رشد گیاهان دارویی در شرایط تنش شوری اهمیت ویژه‌ای در مدیریت زراعی و کاهش اثرات منفی تنش بر رشد و تولید گیاهی دارد. پژوهش حاضر با هدف بررسی اثر محرک‌های زیستی و غیرزیستی بر بهبود شرایط رشدی استویا در شرایط شور طراحی و اجرا شده است.

### مواد و روش‌ها

پژوهش حاضر به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در شش تکرار در دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان به صورت هیدروپونیک در شرایط گلخانه با امکان کنترل عوامل محیطی از جمله دما و رطوبت انجام شد. برای اطمینان از اثر تیمارها، آزمایش تکرار شد. قلمه‌های ریشه‌دار شده استویا از شرکت زرین گیاه ارومیه تهیه شد.

**کشت و تلقیح قارچ‌های اندوفیت:** به منظور بررسی قابلیت میزبانی استویا، قارچ‌های جداسازی شده از ریشه سرخدار (*Taxus baccata*) پس از خالص‌سازی و شناسایی در محیط PDA در شرایط استریل در ارلن‌مایر کشت شدند. پس از تشکیل زیست‌توده کافی قارچ، محتویات ارلن‌مایر فیلتر شده و ریشه قلمه‌های تازه ریشه‌دار شده به مدت سه ساعت در میسلیم حاوی غلظت  $10^7 \times 12$  اسپور در هر میلی‌لیتر تیمار

ملاتونین از زمان شناسایی در گیاهان در سال ۱۹۹۵ مورد توجه گسترده زیست‌شناسان قرار گرفته است (۱۷). در گیاهان ملاتونین دارای چندین نقش فیزیولوژیکی در فرآیندهای مختلف زیستی، از جمله جوانه‌زنی بذر، شروع ریشه‌دهی، شاخه‌زایی، فتوسنتز، گلدهی، رسیدن میوه و پیری است (۱۸). علاوه بر این، ملاتونین نقش مهمی در کاهش تنش‌های مختلف زیستی و غیرزنده مانند تنش شوری، خشکی، سرما و گرما در گیاهان مختلف دارد (۱۹ و ۲۰).

تقریباً ملاتونین در همه گونه‌های گیاهی یافت می‌شود و میزان آن به نوع بافت گیاهی، زمان برداشت و میزان در معرض قرار داشتن در برابر نور بستگی دارد اگرچه ملاتونین در گیاهان و برگ‌های معطر بیش‌تر از دانه و بذر است (۸).

در چند وقت اخیر، ملاتونین به عنوان یک ماده تحریک‌کننده زیستی و تنظیم‌کننده رشد گیاه، علاقه زیست‌شناسان گیاهی را به خود جلب کرده است (۲۱). به عنوان مثال، با درگیری و دخالت در تنظیم پیام‌رسانی تنش، مقاومت فیزیولوژیکی و مولکولی در برابر بسیاری از تنش‌های غیرزیستی را فراهم می‌کند (۹). علاوه بر این، اثر مفید آن بر روی فتوسنتز و سایر عوامل مرتبط با رشد در میان محصولات مختلف تحت تنش‌های مختلف غیرزیستی یکی دیگر از جنبه‌های امیدوارکننده کاربرد ملاتونین است (۲۲).

اثر محرک‌های زیستی در گیاه، ناشی از تأثیر آن بر متابولیسم گیاه می‌باشد که موجب تحریک در بیوسنتز فیتوهورمون‌ها، تسهیل جذب عناصر غذایی، تحریک رشد ریشه و افزایش کمیت و کیفیت محصول می‌شود تأثیر ملاتونین بر ریشه‌زایی از طریق القای هورمون اکسین و تولید اندام‌هوایی را از طریق هورمون سایتوکینین تنظیم می‌کند به این خاطر ملاتونین را به عنوان تنظیم‌کننده رشد گیاهی می‌دانند. در گیاهان ملاتونین در قسمت‌های مختلف وجود

استقرار گیاهان در گلدان‌های سایز ۷ حاوی مخلوطی از کوکویت و پرلیت کشت شده و در طول دوره رشد با محلول هوگلند (شرکت سبزینه مارال) تغذیه شدند و حدوداً هر سه روز یکبار بار تغذیه و هر دوره آزمایش سه ماه به طول انجامید. گیاهان پس از تشکیل زیست‌توده کافی و قبل از ظهور گل از نقطه نظر صفاتی هم‌چون، وزن تر و خشک برگ و اندام هوایی، وزن تر و خشک ریشه، حجم ریشه، طول و قطر ریشه مورد بررسی قرار گرفتند. تجزیه آماری داده‌ها با نرم‌افزار SAS (Version 9) و مقایسه میانگین‌ها با استفاده از آزمون حداقل سطح معنی‌داری (LSD) در سطح پنج درصد انجام شد.

### نتایج و بحث

بررسی‌ها نشان داد که استویا توانایی همزیستی با اندوفیت‌های جداسازی شده از درخت سرخدار را داشته و هم‌چنین استفاده از تیمار ملاتونین تأثیرات مثبتی را بر صفات اندازه‌گیری شده داشت. در هر دو آزمایش، تمام صفات اندازه‌گیری شده ریشه به‌جز قطر ریشه به‌صورت معنی‌داری تحت تأثیر اثر ساده تیمارها قرار داشتند. تیمار ملاتونین تأثیر معنی‌داری بر قطر ریشه در دو آزمایش نداشت (جدول ۱). اثر متقابل شوری و ملاتونین در دو آزمایش در اغلب پارامترها به‌غیر از قطر ریشه در آزمایش اول معنی‌دار بود. اثرات متقابل تیمار شوری و قارچ نیز بر تمام صفات ریشه اندازه‌گیری شده اثر معنی‌داری را نشان داد. هم‌چنین در هر دو آزمایش اغلب صفات اندازه‌گیری شده تحت تأثیر اثر متقابل ملاتونین و اندوفیت قرار داشتند. با این وجود، طول ریشه در آزمایش اول تحت تأثیر اثر مذکور قرار نداشت (جدول ۱). اثر متقابل سه‌گانه تیمارها در آزمایش اول تنها بر وزن خشک ریشه اثر معنی‌داری را نشان نداد و بر

گردید. سپس قلمه‌های ریشه‌دار شده در گلدان‌های سایز ۷ حاوی کوکویت و پرلیت کشت شدند. تعیین غلظت اسپور در سوسپانسیون با استفاده از لام هموستومتر و میکروسکوپ نوری با بزرگنمایی ۴۰ انجام شد (۲۳). گیاهان ریشه‌دار شده پس از انجام عمل تلقیح با قارچ‌های مورد نظر در گلخانه با شرایط دمایی ۲۵-۲۷ درجه سانتی‌گراد، وضعیت روشنایی ۱۶:۸ روز و شب و هم‌چنین رطوبت نسبی ۷۰ درصد تا زمان برداشت نگهداری شدند.

**تیمارهای مورد استفاده:** در پژوهش حاضر از دو اندوفیت قارچی محرک رشد (TB20) و محرک متابولیت (TB2-3) (۲۴) استفاده شد. تیمار ملاتونین در سه سطح (شاهد بدون ملاتونین، ۰/۵ میکرومولار ملاتونین خالص و عصاره آویشن (Thymus vulgaris) در غلظت ۰/۵ میکرومولار) و شوری در سه سطح (بدون شوری، شوری متوسط ۸۰ میلی‌مولار و شوری زیاد ۱۵۰ میلی‌مولار) اعمال شد. بررسی‌ها نشان داد که عصاره آویشن از منابع گیاهی غنی از ملاتونین است (۲۵). ملاتونین خالص از قرص‌های حاوی ملاتونین به روش پیشنهادی (۲۶) تهیه شد. برای تهیه سطوح مختلف عصاره ملاتونین و عصاره آویشن از حلال متانول ۷۰ درصد به نسبت ۱:۱۰ حلال و ماده خشک استفاده شد (۸).

غلظت‌های مختلف ملاتونین و عصاره آویشن به‌صورت محلول‌پاشی با هدف افزایش مقاومت به شوری در سه نوبت و هر نوبت به فاصله یک هفته انجام شد. اولین محلول‌پاشی در یک هفته بعد از کاشت و اطمینان از استقرار گیاه انجام شد. جهت تعیین سطوح مختلف شوری آب آبیاری در سه سطح صفر، متوسط (۸۰ میلی‌مولار) و زیاد (۱۵۰ میلی‌مولار) از کلرید سدیم خالص شرکت شیمیایی مجلی (Mojajali co) استفاده شد.

به صورت مثبت و معنی دار مشاهده شد اگرچه در شرایط غیرشور TB2-3 نتایج بهتری نسبت به TB20 داشت (شکل‌های ۱ و ۲).

در بررسی حاضر و در آزمایش اول طول ریشه گیاهان آزمایشی آبیاری شده با آب غیرشور، تیمار شده با عصاره آویشن و قارچ اندوفیت TB20 و TB2-3 در بیشترین مقدار بود این در حالی است که کمترین طول ریشه در گیاهانی مشاهده شد که در بیشترین سطح شوری رشد کرده و یا تحت تیمار شوری و تیمارهای فاقد ملاتونین و قارچ قرار داشتند (شکل ۳). در اکثر موارد قارچ TB20 تأثیر مثبت و بهتری نسبت به TB2-3 داشت اگرچه در شاهد غیرشور، TB2-3 اثر بهتری را نشان داد.

تغییرات تنش شوری بر پتانسیل اسمزی سبب برهم زدن تعادل آب گیاه، کاهش تورژسانس سلول و جلوگیری از رشد نهایی گیاه می‌شود (۲۷). تنش شوری با ایجاد محدودیت در جذب آب و نیز سمیت یونی بر وضعیت آب بافتی گیاه، فرآیندهای متابولیکی و رشد گیاه تأثیر می‌گذارد، کاهش میزان صفات مربوط به ریشه و بخش هوایی گیاه سبب کاهش قابل توجهی در رشد می‌شود (۲۸). گزارش شد که شوری باعث کاهش وزن خشک ریشه و اندام هوایی در گیاه گوجه‌فرنگی شد و همزیستی با قارچ‌های اندوفیت سبب افزایش وزن خشک ریشه و اندام هوایی گردید و با افزایش تنش شوری، قارچ‌های اندوفیت باعث کاهش روند نزولی تأثیرات مضر تنش بر میزان وزن خشک ریشه و اندام هوایی می‌شود (۲۹).

دیگر صفات ریشه این اثر معنی دار بود این درحالی است که اثرات متقابل سه‌گانه تیمارهای استفاده شده در آزمایش دوم بر صفاتی همچون طول ریشه، وزن تر و خشک ریشه اثر معنی‌داری را نشان نداد (جدول ۱). وجود تفاوت معنی‌دار بین دو آزمایش را می‌توان به افزایش مقطعی شدت نور و دما در طول آزمایش اول مرتبط دانست. به نظر می‌رسد که افزایش شدت نور و به دنبال آن دما در شرایط گلخانه در مقطعی از آزمایش اول با وجود استفاده از سایبان، بر شرایط فتوسنتزی گیاه اثر مستقیم داشت. استویا از گیاهان بومی مناطق گرم و مرطوب پاراگوئه در آمریکای جنوبی است (۱۵). در بررسی‌های انجام شده، نشان داده شد که کشت استویا در مناطقی با شدت نور بالا سبب افزایش دما بافت و کاهش فتوسنتز و در نتیجه کاهش رشد می‌شود (۲). بنابراین تفاوت مشاهده شده در برخی از پارامترهای اندازه‌گیری شده در دو آزمایش از این منظر قابل بیان است.

نتایج تجزیه واریانس اثر تیمارهای آزمایشی بر گیاه استویا در جدول ۱ آمده است. تحت تأثیر اثر متقابل سه‌گانه شوری، ملاتونین و اندوفیت، بیشترین و کمترین حجم ریشه گیاه استویا در دو آزمایش به ترتیب در شرایط شوری متوسط به همراه عصاره آویشن و قارچ TB20 و در شرایط شوری زیاد به همراه شاهد‌های ملاتونین و قارچ (۲/۷-۱۳/۲ میلی‌لیتر) مشاهده شد تیمارهای ملاتونین و قارچ اندوفیت استفاده شده، هر کدام اثرات مثبت و معنی‌داری داشتند و بهترین تیمار قارچی و ملاتونین مربوط به قارچ TB20 عصاره آویشن بود که نسبت به شاهد‌های هر کدام از تیمارها، این اختلاف



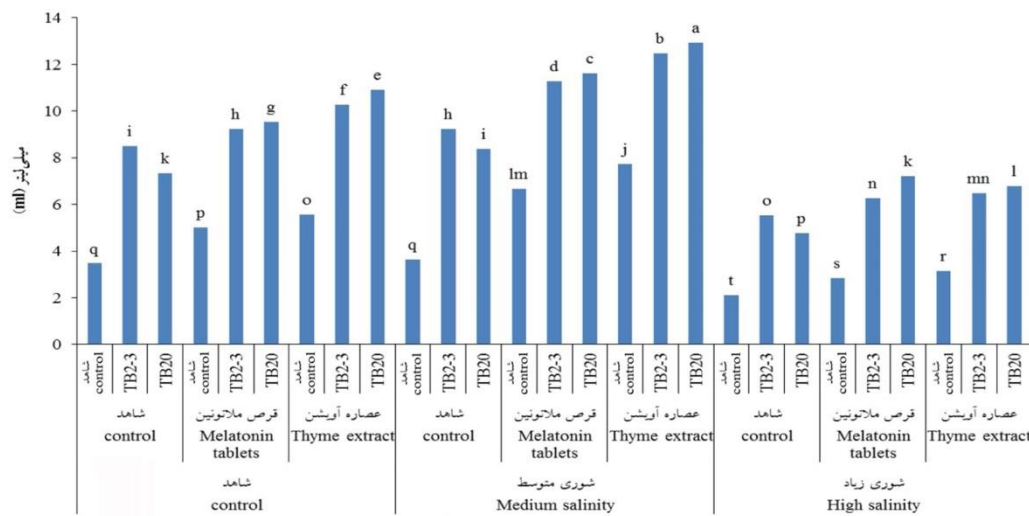
جدول ۱- تجزیه واریانس اثر تیمارها بر صفات اندازه‌گیری ریشه استویا.

قطر ریشه		وزن خشک ریشه		وزن تر ریشه		طول ریشه		حجم ریشه		درجه آزادی	منابع تغییرات
Root diameter	Root dry weight	Root fresh weight	Root length	Root volume	df	Sources of variations					
The second experiment	The first experiment	The second experiment	The first experiment	The second experiment	The first experiment	The second experiment					
0.17**	9.7**	24.4**	316.4**	2.63**	1	آزمایش Experiment					
0.32**	81.1**	302.7**	491.4**	48.2**	2	شوری Salinity					
0.0004 <sup>ns</sup>	7.6**	20.3**	291**	27.3**	2	ملاتونین Melatonin					
0.0003 <sup>ns</sup>	16.6**	57.7**	794.3**	121.8**	2	قارچ اندوفیت Endophytic fungus					
0.0021**	0.9**	3.2**	12.6*	0.7**	4	شوری × تیمار ملاتونین Salinity × Melatonin					
0.0027**	4.6**	15.7**	59.4**	1.7**	4	شوری × قارچ اندوفیت Salinity × Endophytic fungus					
0.0023**	0.3**	1**	1.1 <sup>ns</sup>	1.6**	4	تیمار ملاتونین × قارچ اندوفیت Melatonin × Endophytic fungus					
0.0014*	0.013**	0.1 <sup>ns</sup>	5.1 <sup>ns</sup>	0.3**	8	شوری × تیمار ملاتونین × قارچ اندوفیت Salinity × Melatonin × Endophytic fungus					
0.0005	0.0002	0.07	4.02	0.11	خط Error	خط Error					
4.2	2.78	4.48	8.16	4.75	2.3	ضریب تغییرات (درصد) Coefficient of variation (%)					

\*\* significant at the level of 0.01, \* significant at the level of 0.05, <sup>ns</sup> non-significant

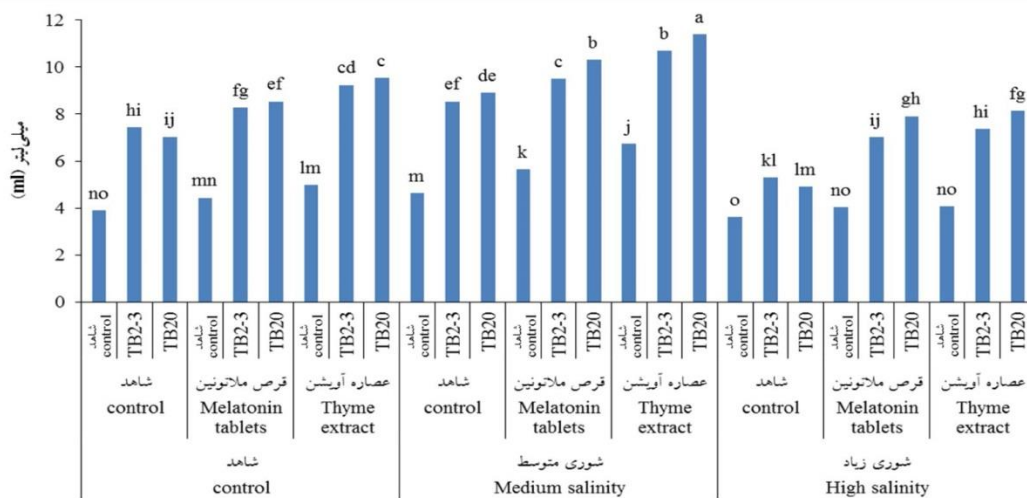
اندام هوایی و ریشه گیاه استویا در تیمارهای ورمی‌کمپوست ۲۰ درصد و تلقیح با قارچ مایکوریزای *Glomus mosseae* افزایش یافته است (۳۳). مارتین و استوتز (۲۰۰۴) نشان دادند که تلقیح گیاه فلفل با دو گونه از قارچ مایکوریز بر خصوصیات رشدی گیاه مؤثر بوده و از طریق تحریک در تولید زیستی تنظیم‌کننده‌های رشد مانند اکسین، سبب تحریک رشد گیاهان می‌شود.

بررسی‌ها نشان داد که قارچ‌های همزیست اثر معنی‌دار افزایشی بر پارامترهای رویشی گیاه و عملکرد و وزن خشک ریشه نعنای فلفلی دارند (۳۰). در گزارشی بیان شد که قارچ اندوفیت *Piriformospora indica* به‌عنوان اندوفیت محرک رشد و بالا برنده میزان مقاومت اکثر گیاهان به تنش‌های محیطی است (۳۱ و ۳۲). هم‌چنین نشان داده شد که میزان کلروفیل برگ، وزن تر و خشک



شکل ۱- اثر متقابل تیمارهای به‌کار برده شده بر حجم ریشه در آزمایش اول.

Fig. 1. Interaction of treatments used on root volume in the first experiment.

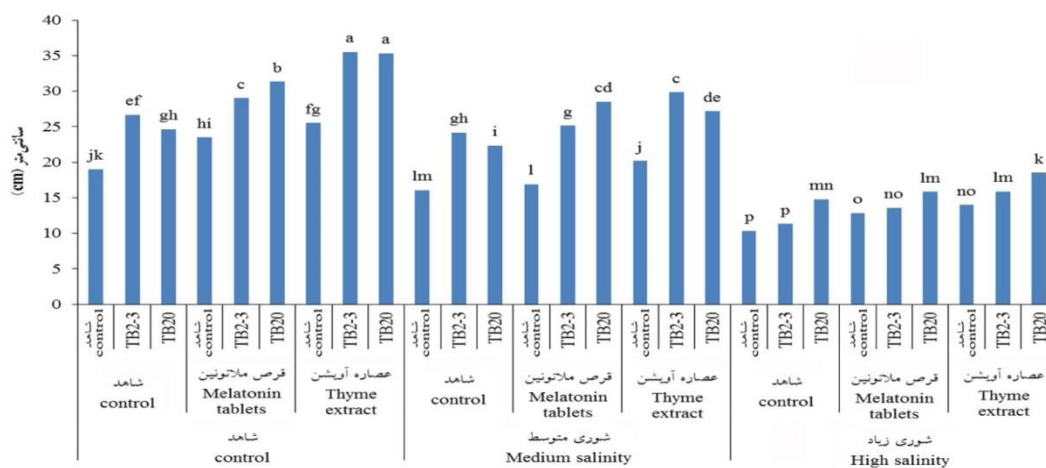


شکل ۲- اثر متقابل تیمارهای به‌کار برده شده بر حجم ریشه در آزمایش دوم.

Fig. 2. Interaction of treatments used on root volume in the second experiment.

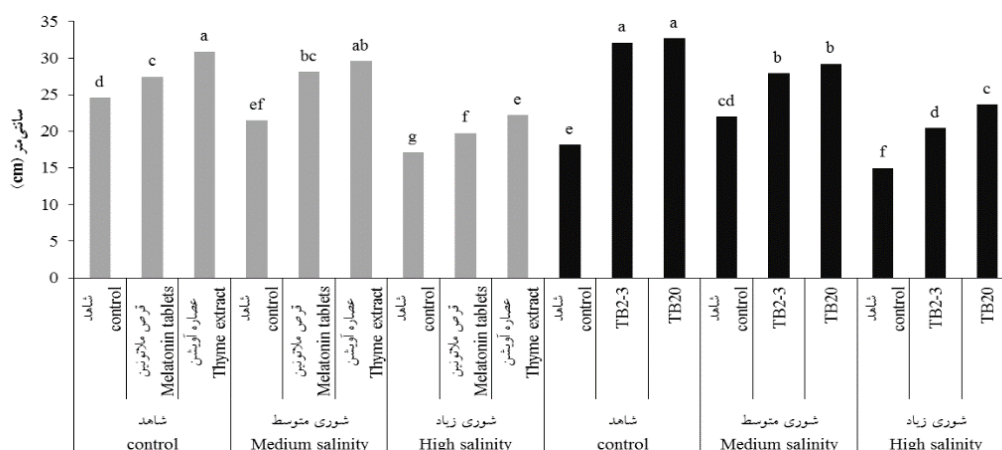
غیرشور (شاهد) به همراه عصاره آویشن و آب TB2-3 و TB20 (شاهد) به همراه قارچ TB20 مشاهده شد اگرچه در موارد دیگر قارچ TB20 برتری بهتری نسبت به قارچ TB2-3 داشت و کمترین طول ریشه نیز در آزمایش دوم مربوط به تیمار بالاترین سطح شوری به همراه شاهد ملاتونین (بدون ملاتونین) و شاهد قارچ (بدون قارچ) بود (شکل ۴).

در این حالت قارچ از طریق افزایش تولید ریشه گیاه میزبان در بلندمدت باعث افزایش جذب آب و مواد غذایی شده که در نهایت افزایش رشد رویشی و عملکرد را به دنبال دارد (۳۴). عصاره آویشن نیز نسبت به قرص ملاتونین و شاهد اختلاف معنی دار و مثبتی را نشان داد (شکل ۳). این در حالی است که بیشترین طول ریشه با توجه به اثرات متقابل دوگانه تیمارهای شوری به همراه ملاتونین و شوری به همراه قارچ در آزمایش دوم به ترتیب در بین تیمار آب



شکل ۳- اثر متقابل تیمارهای به کار برده شده بر طول ریشه در آزمایش اول.

Fig. 3. Interaction of treatments used on root length in the first experiment.

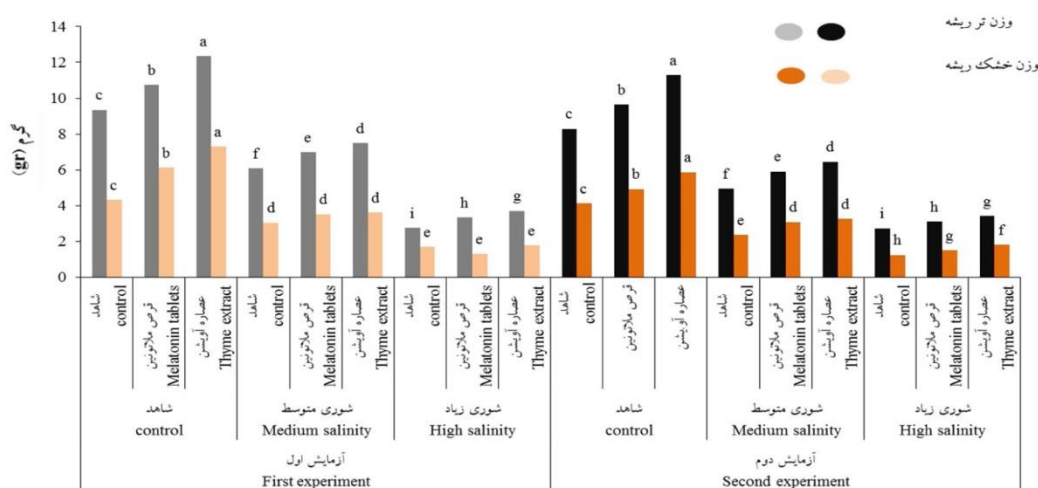


شکل ۴- اثر متقابل تیمارهای شوری و ملاتونین به همراه شوری و قارچ بر طول ریشه در آزمایش دوم.

Fig. 4. Interaction of salinity and melatonin treatments with salinity and fungus on root length in the second experiment.

به صورت محلول پاشی نسبت به شاهد، دارای میزان وزن خشک ریشه بالاتری بود (۲۰). تان و همکاران (۲۰۰۷) بیان کردند که اعمال ملاتونین قبل از تنش شوری به عنوان پیش تیمار، باعث کاهش اثرات مضر تنش شوری شده و از کاهش رشد گیاه جلوگیری می‌کند (۳۵). پژوهش‌گران گزارش کردند که ملاتونین به عنوان جلودار در برابر مقابله با آسیب‌های ناشی از تنش‌های غیرزیستی عمل کرده و سایر آنتی‌اکسیدان‌های موجود در گیاه به عنوان پشتیبان بعد از ملاتونین وارد عمل می‌شوند اگرچه ملاتونین هم می‌تواند به عنوان تحریک‌کنندگی و هم بازدارندگی رشد عمل کند و این واکنش به میزان غلظت آن بستگی دارد (۳۶).

با توجه به نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل دوگانه شوری به همراه ملاتونین، بیش‌ترین میزان وزن تر و خشک ریشه در دو آزمایش مربوط به آبیاری غیرشور به همراه عصاره آویشن (۱۲/۲-۱۱/۷ گرم) مشاهده شد و کم‌ترین وزن تر و خشک ریشه در آزمایش اول مربوط به بالاترین سطح شوری و شاهد ملاتونین (۱/۹ گرم) بود اگرچه وزن خشک ریشه در سطح شوری زیاد در بین سطوح ملاتونین اثر معنی‌داری وجود نداشت. هم‌چنین کم‌ترین میزان وزن تر و خشک ریشه در آزمایش دوم نیز مربوط به تیمار بالاترین سطح شوری به همراه شاهد ملاتونین (۱/۶ گرم) بود (شکل ۵). لی و همکاران (۹) در بررسی خود نشان دادند که کاربرد خارجی ملاتونین

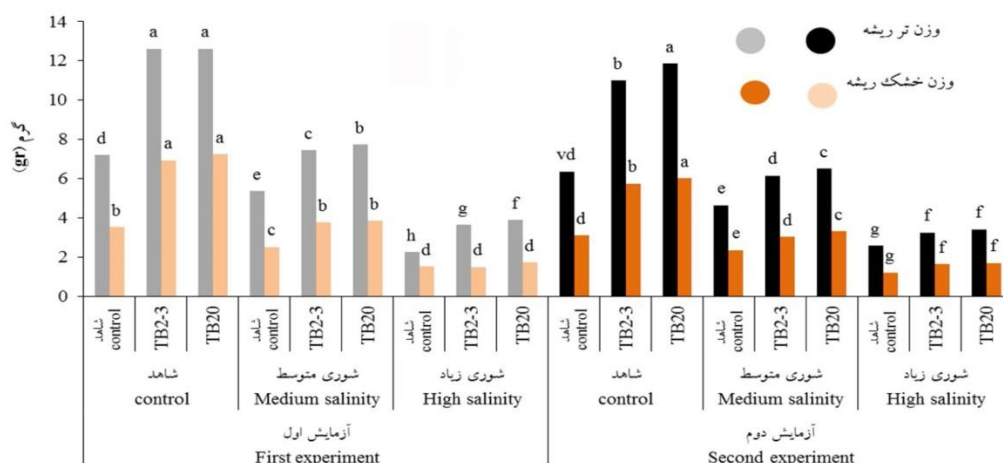


شکل ۵- اثرات متقابل تیمارهای شوری و ملاتونین بر وزن تر و خشک ریشه در دو آزمایش.

Fig. 5. Interactions of salinity and melatonin treatments on fresh and dry weight of roots in two experiment.

غیرشور، بین دو قارچ اندوفیت TB20 و TB2-3 اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد اما نسبت به شاهد این اختلاف معنی‌دار بود و کم‌ترین وزن تر و خشک ریشه در دو آزمایش مربوط به بالاترین سطح شوری و شاهد قارچ (۱/۸ گرم) بود (شکل ۶).

همان‌گونه که در نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل دوگانه شوری به همراه قارچ مشاهده می‌شود، بیش‌ترین میزان وزن تر و خشک ریشه در دو آزمایش مربوط به آبیاری غیرشور به همراه قارچ TB20 (۱۲/۱ گرم) بود اگرچه در آزمایش اول در سطح آبیاری

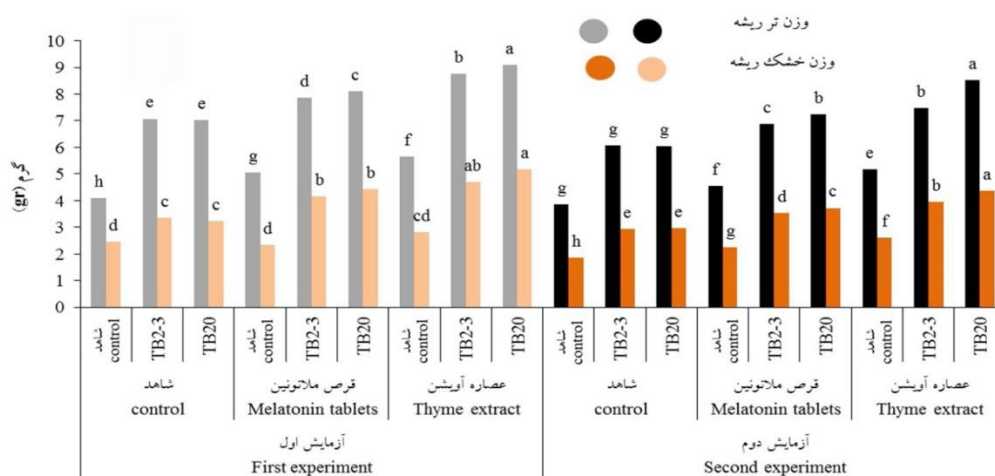


شکل ۶- اثر متقابل تیمارهای شوری و قارچ بر میزان وزن تر و خشک ریشه در دو آزمایش.

Fig. 6. Interaction of salinity and fungal treatments on fresh and dry weight of roots in two experiments.

بررسی‌های قبلی پژوهش‌گران مشخص شد که تأثیرگذاری میکوریزا به دلیل در اختیار گذاشتن بیش‌تر میزان فسفر، منگنز و آهن در گیاهان دارویی هم‌چون آویشن باغی موجب افزایش وزن تر و خشک ریشه، وزن تر و خشک اندام هوایی شده است (۳۸). قارچ‌های مایکوریزا آربوسکولار اثر معنی‌دار بر پارامترهای رویشی و عملکرد و وزن خشک ریشه نعنای فلفلی داشت (۳۰). در پژوهشی مشاهده شد که تلقیح ریشه‌های شوید و زنیان با دو گونه قارچ مایکوریزا سبب افزایش معنی‌دار وزن تر و خشک ریشه شد (۳۹).

بیش‌ترین میزان وزن تر و خشک ریشه در دو آزمایش در میان اثرات متقابل تیمارهای ملاتونین و قارچ، مربوط به عصاره آویشن به‌همراه قارچ TB20 (۹-۸/۹ گرم) بود و کم‌ترین میزان وزن تر و خشک ریشه نیز در اثرات متقابل شاهد‌های این دو تیمار (۱/۹ گرم) مشاهده شد (شکل ۷). کلیه و همکاران (۲۰۱۴) گزارش کردند که در تمام گیاهان زیتون تلقیح یافته به قارچ‌های اندومایکوریزا از نظر میزان عملکرد اندام هوایی و توسعه‌پذیری ریشه نسبت به شاهد وضعیت مناسبی مشاهده شد (۳۷). در

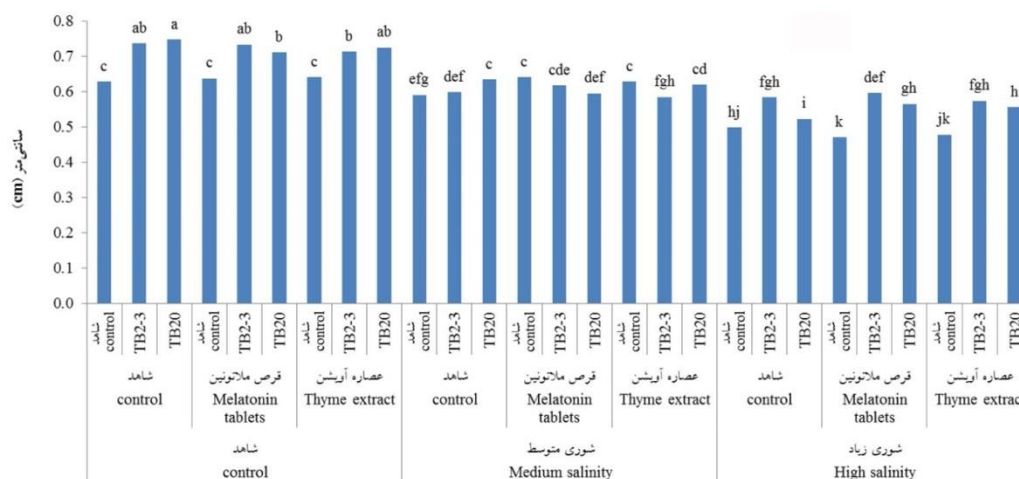


شکل ۷- اثر متقابل تیمارهای ملاتونین و قارچ بر وزن تر و خشک ریشه در دو آزمایش.

Fig. 7. Interaction of melatonin and fungal treatments on fresh and dry weight of roots in two experiments.

اختلاف معنی‌داری در آبیاری غیرشور مشاهده نشد اما نسبت به شاهد‌های هر کدام از تیمارها این اختلاف معنی‌دار بود و در تیمار بالاترین سطح شوری به همراه شاهد‌های ملاتونین و قارچ، کم‌ترین میزان قطر ریشه مشاهده شد (شکل ۸).

همان‌گونه که از نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل سه‌گانه تیمارهای به‌کار برده شده در آزمایش اول مشخص شد در تیمار آبیاری غیرشور به همراه شاهد ملاتونین و قارچ TB20 بیش‌ترین میزان قطر ریشه بود اگرچه بین سطوح قارچ و ملاتونین زیاد

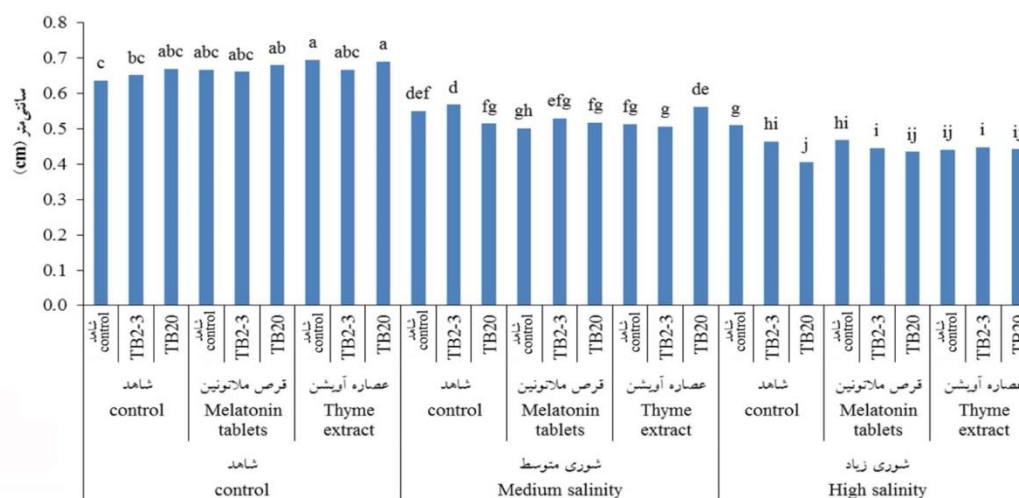


شکل ۸- اثر متقابل تیمارهای به‌کار برده شده بر قطر ریشه در آزمایش اول.

Fig. 8. Interaction of the treatments used on root diameter in the first experiment.

سطح شوری به همراه شاهد ملاتونین و قارچ TB20 مشاهده شد اما در بین سطوح زیاد اختلاف معنی‌داری وجود نداشت (شکل ۹).

نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل سه‌گانه تیمارهای به‌کار برده شده در آزمایش دوم نیز مشخص شد که نتایج تقریباً مشابهی با آزمایش اول داشتند با این تفاوت که کم‌ترین میزان قطر ریشه در بالاترین



شکل ۹- اثر متقابل تیمارهای به‌کار برده شده بر قطر ریشه در آزمایش دوم.

Fig. 9. Interaction of treatments used on root diameter in the second experiment.

ریزنمونه‌های گیاه گیلاس شده است که در نتیجه آن افزایش رشد گیاه گزارش شد (۳۶). اگرچه بررسی‌ها بیانگر اثر مثبت ملاتونین بر رشد گیاه به‌ویژه در شرایط تنش است، با این وجود تیمار غلظت‌های بالای این ترکیب اثر معکوس دارد.

وو و همکاران (۲۰۲۰) در بررسی که روی توت‌فرنگی انجام دادند بیان کردند که غلظت‌های ملاتونین به‌کار برده شده بر توت‌فرنگی سبب بهبود در صفات رشدی برگ، میوه و ریشه شده است و با افزایش غلظت ملاتونین محلول‌پاشی شده میزان وزن تر و خشک میوه، طول و قطر ریشه افزایش قابل‌توجه و معنی‌داری نسبت به شاهد داشته است و در غلظت ۱۰۰ میکرومولار بالاترین میزان این صفات رو بیان کردند اما گزارش کردند که با افزایش غلظت تا ۲۰۰ میکرومولار باعث روند کاهشی این صفات گشته اگرچه کماکان نسبت به شاهد، این سطوح نیز افزایش معنی‌داری را نشان دادند (۴۶).

عزیزی و همکاران (۱۳۹۸) با بررسی تأثیر تنش شوری و استفاده خارجی از ملاتونین بر گیاه لوبیا رقم صدری بیان کردند که تنش شوری سبب کاهش وزن خشک ریشه و وزن اندام هوایی در گیاه دارد اما استفاده خارجی از غلظت‌های مختلف اثر معنی‌داری بر وزن خشک ریشه گذاشت و با افزایش ملاتونین خارجی، میزان این صفات افزایش قابل‌توجهی را نشان دادند که نسبت به شاهد این اختلاف معنی‌دار بود. پس ملاتونین به‌طور معنی‌دار از میزان اثر کاهش نمک نسبت به این دو صفت جلوگیری کرده و روند کاهشی را بسیار کند کرد (۷). کاربرد غلظت‌های مختلف ملاتونین سبب بهبود در میزان وزن اندام هوایی و ریشه در گل جعفری شده است تنش شوری میزان این صفات رو کاهش داده و با کاربرد ملاتونین روند کاهشی کندتر و مقاومت گیاه نسبت به تنش افزایش پیدا کرد.

گزارش اثر شوری بر فرآیندهای متابولیکی و فیزیولوژیکی کار بسیار پیچیده‌ای است. زیرا گیاهان براساس ژنوتیپ و مرحله رشدی، ممکن است پاسخ‌های متفاوتی در برابر تنش شوری داشته باشند (۴۰). گیاهان از طریق سازوکارهای متعددی چون کاهش فشار اسمزی ناشی از متعادل کردن غلظت یون‌ها، تغییر در یون‌های مضر به ترکیبات بی‌اثر یا سازگار، تولید آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی، تولید تنظیم‌کننده‌های رشد و تغییر در مسیر فتوسنتز در مقابله با تأثیرات نامطلوب تنش شوری، از خود مقاومت نشان می‌دهند (۴۱). تأثیر الیسیتورهای زنده مانند باکتری‌های و قارچ‌ها در بهبود تغذیه گیاه و کنترل عوامل محیطی تنش‌زا بسیار مورد توجه پژوهش‌گران قرار گرفته است (۴۲). نتایج مطالعه‌های متعدد به نقش مؤثر قارچ‌های اندوفیت مانند قارچ‌های میکوریزی آربوسکولار در افزایش سازگاری گیاهان میزبان مختلف به تنش‌های محیطی غیرزیستی (خشکی، شوری، فلزات سنگین، گرما و ...) و زیستی (آفات و عوامل بیماری‌زای گیاهی) اشاره نموده‌اند. گیاهان هم‌زیست با قارچ‌های اندوفیت در جذب آب و مواد معدنی از خاک موفق‌تر بوده و به بیماری‌های نیز مقاوم‌تر هستند (۴۳). قارچ‌های هم‌زیست باعث افزایش جذب عناصر معدنی به‌طور خاص عناصر با تحرک کم مانند فسفر، روی و مس می‌شوند که در نتیجه باعث افزایش زیست‌توده ریشه و ساقه و بهبود رشد گیاه می‌شوند (۴۴).

تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی از جمله ملاتونین نقش مهمی در رشد گیاهان و تحمل آن‌ها به تنش دارند (۲۰). در بررسی چن و همکاران (۲۰۱۲) مشخص شد که در شرایط عادی استفاده از تیمار ملاتونین موجب تحریک رشد ریشه در گیاهان اتیوله (*Brassica juncea*) شد (۴۵). هم‌چنین در پژوهشی دیگر ملاتونین باعث تحریک ریشه‌زایی در

افزایش جذب عناصر معدنی به‌طور خاص عناصر با تحرک کم مانند فسفر، روی و مس (داده‌های ارائه نشده) سبب افزایش زیست‌توده ریشه و ساقه و بهبود رشد گیاه می‌شوند. اگرچه بر اساس نتایج حاصله بهترین شرایط رشد ریشه گیاه استویا در شرایط غیرشور (شاهد) حاصل شد و استفاده از عصاره آویشن و قارچ اندوفیت TB20 سبب بهبود قابل‌توجهی در پارامترهای رشدی ریشه استویا شد، اما به‌دلیل نقش متعادل‌کننده رشدی که تیمارهای استفاده شده در شرایط شور داشتند، پیشنهاد می‌گردد که از تیمارهای پژوهش حاضر برای کشت گیاه استویا در شرایط شوری استفاده شود.

### نتیجه‌گیری کلی

نتایج پژوهش حاضر بیانگر اثر مثبت ملاتونین و اندوفیت بر بهبود خصوصیات ریشه گیاه استویا در شرایط شور است. با وجودی‌که شوری اثرات نامطلوبی بر صفات مورد بررسی داشت، اما تیمارهای استفاده شده شیب کاهش بازدارنده‌های رشد ریشه استویا در شرایط شور را متعادل نمود. نتایج کلی به‌دست آمده از این پژوهش نشان می‌دهد که تلقیح استویا با قارچ‌های اندوفیت نه‌تنهای اثرات مثبت و افزایشی را بر گیاه اعمال می‌کند بلکه اثرات منفی و کاهش تنش شوری را نیز متعادل کرده و سرعت روند کاهش آن را کند می‌کند. همچنین قارچ‌های هم‌زیست جداسازی شده از گیاه سرخدار از طریق

### منابع

- Ghaheri, M., Kahrizi, D., Bahrami, G. & Mohammadi-Motlagh, H. (2019). Study of gene expression and steviol glycosides accumulation in *Stevia rebaudiana* Bertoni under various mannitol concentrations. *Molecul. Bio. Rep.* 46, 7-16.
- Jarma-Orozco, A., Combatt-Caballero, E. & Jaraba-Navas, J. (2020). Growth and development of *Stevia rebaudiana* Bert., in high and low levels of radiation. *Cur. Pl. Biol.* 22, 1-5. <https://doi.org/10.1016/j.cpb.2020.100144>.
- Rady, M. M. & Mohamed, G. F. (2015). Modulation of salt stress effects on the growth, physio-chemical attributes and yields of *Phaseolus vulgaris* L. plants by the combined application of salicylic acid and *Moringa oleifera* leaf extract, *Sci. Hort.* 193, 105-113.
- Smith, S. E. & Read, D. J. (2008). *Mycorrhizal Symbiosis*, 3<sup>rd</sup> edn Elsevier, Academic Press, New York, USA.
- Arnao, M. B. & Hernandez-Ruiz, J. (2018). Melatonin and its relationship to plant hormones. *Anna. Bot.* 121, 195-207.
- Ashraf, M. (2009). Biotechnological approach of improving plant salt tolerance using antioxidants as markers. *Bio. Adv.* 27, 84-93.
- Azizi, F., Amiri, H. & Ismaili, A. (2020). Effect of Melatonin on Some Morphophysiological Characteristics of *Phaseolus vulgaris* cv. Sadri under Salinity Stress. *J. Plant Res.* 32, 3. [In Persian]
- Zare Hoseini, R., Mohammadi Goltapeh, E., Kalatejari, S. & Dehghani, M. (2015). Effect of Vermicompost and Fungi Inoculation on Growth Characteristics and Steviosid Content of *Stevia rebaudiana* Bert. *J. Med. Plants.* 14 (56), 179-188. [In Persian]
- Li, H., Guo, Y., Cui, Q., Zhang, Z., Yan, X., Ahammed, G. J., Yang, X., Yang, J., Wei, C. & Zhang, X. (2020). Alkanes (C<sub>29</sub> and C<sub>31</sub>)-mediated intracuticular wax accumulation contributes to melatonin- and ABA-induced drought tolerance in watermelon. *J. Plant Gro. Reg.* 39 (4), 1441-1450.
- Demir Kaya, M., Atak, M., Çikili, Y. & Kolsarici, O. (2006). Seed treatment to overcome salt and drought stress during germination in sunflower (*Helianthus annuus* L.). *Eur. J. Agr.* 24, 291-295.
- Veerendra, C., Ravindra, G., Kavita, D., Patil, S. & Shitalkumar, S. (2016). Development of Spectrophotometric Method and Validation for Melatonin in



- Tablet Dosage Form. *W. J. Phar Phar Sci.* 5 (6), 1440-1451.
12. Ansari, M. W., Kumar Trivedi, D., Kumar Sahoo, R., Singh Gill, S. & Tuteja, N. (2013). A critical review on fungi mediated plant responses with special emphasis to *Piriformospora indica* on improved production and protection of crops. *Plant Phys. Biol.* 70, 403-410.
  13. Schonfeld, M. A., Johnson, R. C., Carver, B. F. & Mornhinweg, D. W. 1988. Water relations in winter wheat as drought resistance indicator. *Crop Sci.* 28, 526-531.
  14. Parida, A. K. & Das, A. B. (2005). Salt tolerance and salinity effects on plants: a review. *Ecotox. Environ. Saf.* 60, 324-349.
  15. Yadav, A. K., Singh, S., Dhyani, D., & Ahuja, P. S. (2011). A review on the improvement of stevia (*Stevia rebaudiana*, Bertoni). *Cana J. Plant Sci.* 91, 1-27. doi:10.4141/CJPS10086.
  16. Arnao, M. B. & Hernandez-Ruiz, J. (2018). Melatonin and its relationship to plant hormones. *Anal. Bot.* 121, 195-207.
  17. Akbari, F., Arminian, A., Kahrizi, D., Fazeli, A. & Ghaheri, M. (2018). Effect of nitrogen sources on gene expression of *Stevia rebaudiana* (Bertoni) under *in vitro* conditions. *Mole Cell Biol.* 64, 11-16.
  18. Ahammed, G. J., Li, X., Liu, A. & Chen, S. (2020). Physiological and defense responses of tea plants to elevated CO<sub>2</sub>: a review. *Front. Plant Sci.* 11, 305.
  19. Hasan, M. K., Ahammed, G. J., Sun, S., Li, M., Yin, H. & Zhou, J. (2019). Melatonin inhibits cadmium translocation and enhances plant tolerance by regulating sulfur uptake and assimilation in *Solanum lycopersicum* L. *J. Agric. Food Chem.* 67, 10563-10576.
  20. Kapoor, R., Giri, B. & Mukerji, K. G. (2002). Effect of the vesicular arbuscular mycorrhizal (VAM) fungus *Glomus fasciculatum* on the essential oil yield related characters and nutrient acquisition in the crops of different cultivars of menthol mint (*Mentha arvensis*) under field conditions. *Bio. Tech.* 81, 77-79.
  21. Arnao, M. B. (2015). Phytemelatonin: Discovery, content, and role in plants. *Advance Bot.* pp. 1-11.
  22. Waller, W., Achatz, B., Baltruschat, H., Fodor, J., Becker, K., Fischer, M., Heier, T., Huckelhoven, R., Neumann, C., Wettstein, D., Franken, P. & Kogel, K.H. (2005). The endophytic fungus *Piriformospora indica* reprograms barley to salt stress tolerance, disease resistance and higher yield. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 102, 13386-13391.
  23. Drüge, U., Baltruschat, H. & Franken, P. (2007). *Piriformospora indica* promotes adventitious root formation in cuttings. *Sci. Hort.* 112, 422-426.
  24. Ghasemnezhad, A., Ahmadi, M. & Frouzy, A. (2020). Effect of some Yew endophytes on vegetative growth and phytochemical variation of *Stevia rebaudiana* B. *J. Hort. Post. Res.* 3 (Special Issue: Abiotic and Biotic Stresses in Horticultural Crops), Pp: 11-28.
  25. Soufi, S., D'Urso, G., Pizza, P., Rezgui, S., Bettaieb, T. & Montoro, P. (2016). Steviol glycosides targeted analysis in leaves of *Stevia rebaudiana* (Bertoni) from plants cultivated under chilling stress conditions. *Food Chem.* 190, 572-580.
  26. Tan, D. X., Manchester, L. C., Helton, P. & Reiter, R. J. (2007). Phytoremediative capacity of plants enriched with melatonin. *Plant Sig. Beha.* 2, 514-516.
  27. Ganjali, A. R., Ajorlo, M. & Khaksafidi, A. (2017). The Effect of Drought and Salinity Stress on Seed Germination of (*Alyssum Homalocarpum*). *J. Crop Bre.* 9 (21), 139-146. [In Persian]
  28. Peskan-Berghofer, T., Shahollari, B., Giong, P. H., Hehl, S., Markert, C., Blanke, V., Kost, G., Varma, A. & Oelmüller, R. (2004). Association of *Piriformospora indica* with *Arabidopsis thaliana* roots represents a novel system to study beneficial plant-microbe interactions and involves early plant protein modifications in the endoplasmic reticulum and at the plasma membrane. *Phy. Planta.* 122, 465-477.

29. Ghorbani, A., Razavi, S. M., Ghasemi, V. & Pirdeshti, H. (2019). Effects of endophyte fungi symbiosis on some physiological parameters of tomato plants under 10-day long salinity stress. *J. Plant Proc. Func.* 7 (27), 193-208. [In Persian]
30. Liang, D., Wang, B., Song, S., Wang, J., Wang, L., Wang, Q., Ren, X. & Zhao, X. (2019). Analysis of genetic effects on a complete diallel cross test of *Pinus koraiensis*. *Euphytica*. 215 (5), 1-12.
31. Ghasemnezhad, A. & Babaeizad, V. (2011). The influence of piri fungus (*Piriformospora indica*) on vegetative growth and the content of caffeic acid of leaves of artichoke (*Cynara scolymus* L.). *In J. Plant Prod.* 18 (1), 130-140. [In Persian]
32. Setayeshmehr, Z. & Esmailzadeh, S. (2013). Effect of salt stress on some phenological and biochemical characteristics in *Coriandrum sativum* L. *In J. Plant Prod.* 20 (3), 111-126.
33. Wu, Sh., Wang, Y., Zhang, J., Gong, X., Zhang, Zh., Sun, J., Chen, X. & Wang, Y. (2020). Exogenous Melatonin Improves Physiological Characteristics and Promotes Growth of Strawberry Seedlings under Cadmium Stress. *Hort. Plant J.* Pp: 2468-0141.
34. Mahmoudzadeh, M., Rasouli-Sadaghiani, M. H., Hassani, A. & Barin, M. (2015). The Role of Mycorrhizal Inoculation on Growth and Essential Oil of Peppermint (*Mentha piperita*). *J. Hort. Sci.* 29 (3), 342-348. [In Persian]
35. Stege, P. W., Sombra, L. L., Messina, G., Martinez, L. D. & Silva, M. F. (2010). Determination of melatonin in wine and plant extracts by capillary electrochromatography with immobilized carboxylic multi-walled carbon nanotubes as stationary phase. *Electrophoresis*, 31, 2242-2248.
36. Rodriguez, R. J., White, J. F., Arnold, A. E. & Redman, R. S. (2009). Fungal endophytes: Diversity and functional roles. *New Phytol.* 182 (2), 314-330.
37. Chliyeh, M., Touhami, A. Q., Filali-Maltouf, A., Modafar, C., Moukhli, A., Oukabli, A., Benkirane, R. & Douira, A. (2014). Effect of a composite endomycorrhizal inoculum on the growth of olive trees under nurseries conditions in Morocco. *In J. Pure Ap. Biol.* 2 (2), 1-14.
38. Dolatabadi, H., Mohammadi Goltapeh, E., Moieni, A. & Varma, A. (2012). Evaluation of different densities of auxin and endophytic fungi (*Piriformospora indica* and *Sebacina vermifera*) on *Mentha piperita* and *Thymus vulgaris* growth. *J. Biotech.* 11 (7), 1644-1650.
39. Kahrizi, D., Ghari, S., Ghaheri, M., Fallah, F., Ghorbani, T., Kazemi, E. & Ansarypour, Z. (2017). Effect of  $KH_2PO_4$  on gene expression, morphological and biochemical characteristics of *Stevia rebaudiana* Bertoni under *in vitro* conditions. *Cell Mol. Biol.* 63, 107-111.
40. Munns, R. (2005). Genes and salt tolerance: bringing them together. *New Phytol.* 167, 645-663.
41. Sharma, Sh. & Shahzad, A. (2015). High Frequency Clonal Multiplication of *Stevia rebaudiana* Bertoni, Sweetener of the Future. *J. Fun Env. Bot.* 1 (1), 70-76.
42. Rasouli, D., Werbrouck, S., Maleki, B., Jafary, H. & Schurdi-Levraud, V. (2021). Elicitor-induced *in vitro* shoot multiplication and steviol glycosides production in *Stevia rebaudiana*. *S. Afri J. Bot.* 137, 265-271.
43. Goussous, S. J. & Mohammad, M. J. (2009). Effect of two arbuscular mycorrhizae and N and P fertilizers on growth and nutrient uptake of onions. *In J. Agri. Biol.* 11, 463-467.
44. Sarropoulou, V. N., Dimassi-Theriou, K., Therios, I. & Koukourikou-Petridou, M. (2012). Melatonin enhances root regeneration, photosynthetic pigments, biomass, total carbohydrates and proline content in the cherry rootstock PHL-C (*Prunus avium* × *Prunus cerasus*). *Plant Phys. Biochem.* 61, 162-168.
45. Chen, Q., Qi, W. B., Reiter, R. J., Wei, W. & Bao, M. W. (2012). Exogenously applied melatonin stimulates root growth and raises endogenous indole acetic acid in roots of etiolated seedlings of *Brassica juncea*. *J. Plant Phys.* 166, 324-328.
46. Wang, L., Liu, J., Wang, W. & Sun, Y. (2016). Exogenous melatonin improves growth and photosynthetic capacity of cucumber under salinity-induced stress. *Photosynthetica*. 54, 19-27.