

## تأثیر باکتری‌های محرک رشد بر جوانه‌زنی و رشد گیاهچه اسفرزه در دماهای متفاوت

سعید حمزی<sup>۱</sup>، علی سروش‌زاده<sup>۲\*</sup>، احمد اصغرزاده<sup>۳</sup>، حسنعلی نقدی‌بادی<sup>۴</sup>

۱- دانشجوی دکتری اکوفیزیولوژی گیاهان زراعی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران

۲- دانشیار، گروه زراعت، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران

۳- استادیار، گروه بیولوژی خاک، مؤسسه تحقیقات خاک و آب، کرج

۴- دانشیار، گروه پژوهشی کشت و توسعه گیاهان دارویی، پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی، کرج

\*آدرس مکاتبه: تهران، کیلومتر ۲۵ جاده کرج، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تربیت مدرس

تلفن: ۴۴۱۹۶۵۲۲ (۰۲۱) نمابر: ۴۴۱۹۶۵۲۲ (۰۲۱)

پست الکترونیک: rsoroosh@modares.ac.i

تاریخ تصویب: ۹۱/۲/۵

تاریخ دریافت: ۹۰/۴/۱۱

## چکیده

مقدمه: یکی از گیاهان دارویی با ارزش اسفرزه گونه اواتا (*Plantago ovate forsk*) متعلق به خانواده بارهنگ (*Plantaginaceae*) می‌باشد. یکی از مشکلات اصلی تکثیر بسیاری از گیاهان دارویی جوانه‌زنی کم و نامنظم می‌باشد که در اثر دمای پایین در ابتدای بهار در مرحله جوانه‌زنی رخ می‌دهد. باکتری‌های محرک رشد گیاه (PGPR) از طریق مکانیزم‌های مختلفی باعث افزایش جوانه‌زنی و رشد گیاهچه در شرایط تنش می‌شوند.

هدف: ارزیابی تأثیر باکتری‌های محرک رشد گیاه (PGPR) بر جوانه‌زنی و رشد گیاهچه اسفرزه اواتا تحت شرایط دمای پایین می‌باشد. روش بررسی: این مطالعه به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۴ تکرار انجام شد. تیمارها شامل سویه متفاوت از باکتری‌های سدوموناس (۱۱، ۱۰۸، ۱۱۲)، ازتوباکتر (۵، ۱۵، ۳۵)، آزوسپریلیوم (برازیلنس، لیسوفرم و ایراکینز)، مزوریزوبیوم (IC ۲۰۹۱ و IC ۵۹) و شاهد (بدون تلقیح) و تیمارهای دمایی شامل (۵، ۱۰ و ۲۰ درجه سانتی‌گراد) بوده‌اند.

نتایج: بهترین دما برای جوانه‌زنی بذر گیاه اسفرزه ۱۰ درجه می‌باشد. باکتری‌های جنس مزوریزوبیوم و سدوموناس بیشترین تأثیر را بر ویژگی‌های جوانه‌زنی تحت تنش دمای پایین در مقایسه با شاهد داشته‌اند. تلقیح بذرها با سویه سدوموناس در دمای ۵ درجه سانتی‌گراد بیشترین تأثیر را بر شاخص جوانه‌زنی، طول ریشه‌چه و ساقه‌چه، وزن تر و خشک کل، شاخص قدرت گیاهچه و شاخص مدت جوانه‌زنی داشته است و حداکثر درصد جوانه‌زنی، سرعت جوانه‌زنی، نسبت طول ساقه‌چه به ریشه‌چه در دمای ۱۰ درجه با سویه‌های ازتوباکتر و مزوریزوبیوم مشاهده شد.

نتیجه‌گیری: کاربرد باکتری‌های محرک رشد جهت کاهش تأثیر تنش سرما بر جوانه‌زنی بذور اسفرزه گونه اواتا مؤثر است.

گل‌واژگان: گونه اسفرزه (*Plantago ovate forsk*)، کودهای زیستی، دما، صفات جوانه‌زنی



## مقدمه

جوانه‌زنی کم و نامنظم یکی از مشکلات اصلی تکثیر خیلی از گیاهان دارویی می‌باشد این امر به خصوص در بهار در اثر دمای پایین ممکن است رخ دهد [۱۲]. دمای پایین در محدوده بین ۰ تا ۱۵ درجه باعث ایجاد تنش سرما و خسارت به گیاهان مناطق گرمسیری و معتدله می‌شود [۲۰]. در تنش سرما به دلیل تغییر در فعالیت آنزیم‌ها، و در نتیجه سرعت واکنش‌ها و متابولیسم مواد حد واسط شامل (هورمون‌ها و سایر مولکول‌های سیگنالینگ) جوانه‌زنی بذر تغییر می‌کند و رشد گیاهچه کاهش می‌یابد [۹]. از طرف دیگر گزارش شده که جوانه‌زنی بذر می‌تواند به وسیله کاربرد کودهای زیستی بهبود یابد [۸]. از جمله کودهای زیستی می‌توان به باکتری‌های ریزوسفری محرک رشد گیاه (PGPR) اشاره کرد. این گروه از باکتری‌ها در منطقه ریزوسفر از طریق مکانیزم‌های مختلفی باعث افزایش جوانه‌زنی و رشد گیاهچه در شرایط تنش می‌شوند. یکی از مکانیزم‌های مستقیم تاثیر گذار تولید فیتوهورمون‌هایی از قبیل اکسین، سیتوکینین و جیبرلین و جلوگیری از تولید هورمون اتیلن می‌باشد [۳، ۲۵]. سایر مکانیزم‌هایی که به وسیله آنها باکتری‌ها (PGPR) موجب بهبود رشد در شرایط تنش می‌شوند عبارتند از بهبود جذب آب و عناصر غذایی توسط گیاه، توسعه سیستم ریشه و جلوگیری از ریزش اندام هوایی، افزایش گره‌زایی و تثبیت زیستی نیتروژن مولکولی است [۱۸].

یکی از گیاهان دارویی با ارزش اسفزه متعلق به خانواده بارهنگ (*Plantaginaceae*) با دو گونه با ارزش دارویی (*P. ovata* و *P. psyllium*) می‌باشد. این گیاه بومی هند و ایران است و در مناطق بیابانی مجاور از جمله نواحی غرب آسیا، کشورهای مدیترانه و عراق گسترش یافته است [۱۱]. این گیاه به طور طبیعی از طریق بذر تکثیر می‌شود و ارزش بذره‌های آن ناشی از کمیت و کیفیت موسیلاژ موجود در لایه‌های سطحی پوست دانه می‌باشد [۱۵]. برخی تحقیقات حاکی از آن است که مصرف اسفزه به عنوان یک روش ایمن

و مؤثر برای کاهش کلسترول و کنترل قند خون در افراد مبتلا به دیابت نوع ۲ می‌باشد [۱۷]. دانه اسفزه به عنوان داروی ملین به کار می‌رود و در معالجه یبوست به طور گسترده‌ای استفاده می‌شود. همچنین در معالجه کوتاه مدت اسهال با علل مختلف کاربرد دارد [۱۶]. موسیلاژ مواد فیبری است که پس از جذب آب مواد ژله مانند بی‌رنگی را تشکیل می‌دهد که ده برابر یا بیشتر افزایش حجم پیدا می‌کند که به دلیل هیدروفیلیک بودن آن است که مقدار آن حدود ۲۵ درصد عملکرد دانه است. دانه‌های اسفزه علاوه بر موسیلاژ و ترکیبات ثانویه حاوی پروتئین، روغن غیرفرار، سلولز و نشاسته می‌باشد [۱۷]. گیاه اسفزه یکساله است و طول دوره رشد آن کوتاه (۱۲۰ تا ۱۳۰ روز) می‌باشد. این گیاه سازگاری خوبی به شرایط مختلف آب و هوایی از جمله در مناطق خشک و نیمه خشک دارد و محدوده دمای رشد آن ۱۵ تا ۲۰ درجه سانتی‌گراد گزارش شده [۱۱]. درجه حرارت مطلوب برای جوانه‌زنی این اسفزه ۱۴ درجه ذکر شده است [۱۳]. با وجود این نجفی در سال ۲۰۰۲ گزارش کرد که جوانه‌زنی این گونه در محدوده بین ۴ تا ۱۰ درجه می‌باشد [۱۵].

هدف اصلی از این تحقیق تعیین اثر باکتری‌های (PGPR) بر روی جوانه‌زنی بذر و صفات رشدی گیاهچه گونه (*Plantago ovate*) تحت شرایط دماهای مختلف مخصوصاً (دمای پایین) می‌باشد.

## مواد و روش‌ها

این مطالعه در مرکز تحقیقات گیاهان دارویی جهاددانشگاهی در سال ۸۸ در فصل پاییز به اجرا درآمد. آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۴ تکرار انجام شد. عامل اول دما در ۳ سطح شامل [۵، ۱۰، ۲۰] درجه سانتی‌گراد، عامل دوم سویه‌های باکتری شامل ۱۳ سویه (سدوموناس ۱۱، سدوموناس ۱۰۸، سدوموناس ۱۱۲، ازتوباکتر ۵، ازتوباکتر ۱۵، ازتوباکتر ۳۵، آزوسپریلیوم برازیلنس،



درصد انجام شد.

## نتایج

جدول شماره ۱ نتایج تجزیه واریانس نشان می‌دهد که اثرات اصلی تیمارهای دما، باکتری و اثرات متقابل آنها معنی‌دار بود. بنابراین مقایسه میانگین اثرات متقابل بین تیمارها مورد بررسی قرار گرفت. با توجه به جدول‌های مقایسه میانگین (جدول‌های شماره ۲، ۳، ۴) در شاهد بدون تلقیح در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد درصد جوانه‌زنی بیشتر از شرایط دمای ۵ و ۲۰ درجه بود و تلقیح با باکتری در این دما درصد جوانه‌زنی را به طور معنی‌داری افزایش نداد. این امر نشان می‌دهد که بهترین دما برای جوانه‌زنی بذر این گیاه ۱۰ درجه می‌باشد و گیاه تحت شرایط تنش نمی‌باشد. همچنین باکتری‌های حاوی آنزیم ACC دی‌آمیناز در شرایط دمای تنش زا فعالیت مفید دارند و مانع اثر اتیلن می‌شوند. همچنین در این دما تولید هورمون جیبرلین افزایش یافته که موجب فعال شدن آنزیم‌های مؤثر در تجزیه نشاسته و شروع فعالیت جوانه‌زنی می‌شود. در اثر افزایش دما (۲۰ درجه سانتی‌گراد) و با کاهش دما (۵ درجه سانتی‌گراد) درصد جوانه‌زنی شاهد به طور معنی‌داری کاهش یافت. به طوری که در این دو شرایط دمایی تفاوت معنی‌داری بین بذور شاهد از نظر درصد جوانه‌زنی نبود. تلقیح بذور با باکتری در شرایط دمای ۲۰ درجه تاثیر معنی‌داری بر بهبود درصد جوانه‌زنی نداشت (جدول شماره ۲). در مقابل در دمای ۵ درجه سانتی‌گراد تلقیح بذور با باکتری‌های (سدوموناس ۱۱۲ و سودوموناس ۱۱، ۱۰۸، ازتوباکتر ۵ و سایر سویه‌ها) موجب بهبود درصد جوانه‌زنی شد.

مقایسه میانگین شاخص جوانه‌زنی میان تیمارهای شاهد تلقیح نشده در دماهای مختلف (جدول‌های شماره ۲، ۳، ۴) نشان می‌دهد که در دمای ۵ درجه بالاترین مقدار این شاخص حاصل شد و تلقیح با باکتری‌ها تاثیری بر بهبود این شاخص در دمای ۵، ۱۰ و ۲۰ درجه نداشت. سرعت جوانه‌زنی در تیمار

آزوسپریلیوم لیپوform، آزوسپریلیوم ایراکینز، مزوریزوبیوم IC۵۹، مزوریزوبیوم IC ۲۰۹۱ و مزوریزوبیوم SWRI ۷ و یک تیمار بدون تلقیح (شاهد) می‌باشد. باکتری‌های فوق از بانک میکروبی بخش تحقیقات بیولوژیکی خاک مؤسسه تحقیقات خاک و آب تأمین شده بود. بذره‌های اسفرزه قبل از انجام آزمایش با هیپوکلریت سدیم ۳ درصد به مدت ۵ دقیقه ضدعفونی و سپس ۳ مرتبه با آب مقطر آشویی شدند. تعداد ۵۰ بذر انتخاب و در کف پتری دیش‌ها (با قطر ۹ سانتی‌متر) روی کاغذ صافی واتمن قرار داده شدند. سپس به هر پتری ۲ میلی‌لیتر از محلول سوسپانسیون یک نوع از باکتری‌ها اضافه شد و به مدت ۱۵ دقیقه بذرها در محلول باکتری غوطه‌ور شدند تا عمل تلقیح به طور کامل انجام گیرد. بذره‌های تیمار شاهد در محیط کشت مایع بدون حضور باکتری قرار داده شدند. پتری دیش‌ها محتوی بذور به داخل ژرمیناتورهایی با دمای ثابت ۵، ۱۰ و ۲۰ درجه سانتی‌گراد منتقل شدند. پتری دیش‌ها به طور روزانه باز بینی و تعداد بذرهایی که ریشه‌چه آنها قابل رویت بود به عنوان بذره‌های جوانه‌زده شمارش شدند. در روز آخر آزمایش (روز دهم) نیز صفات مربوط به جوانه‌زنی از قبیل درصد جوانه‌زنی، طول ساقه‌چه و ریشه‌چه، وزن تر و خشک گیاهچه، تعداد بذره‌های نرمال، تعداد بذره‌های غیرنرمال، تعیین شد. علاوه بر این نسبت طول ساقه‌چه به ریشه‌چه و شاخص میزان جوانه‌زنی، سرعت و درصد جوانه‌زنی از طریق فرمول‌های زیر محاسبه شد:

درصد جوانه‌زنی =  $100 \times \frac{\text{تعداد کل بذرها}}{\text{تعداد بذره‌های جوانه‌زده}}$  تا روز آخر

سرعت جوانه‌زنی =  $\frac{\text{تعداد روز تا آخرین/تعداد بذره‌های جوانه‌زده}}{\dots + (\text{تعداد روز تا اولین شمارش}) / (\text{تعداد بذره‌های جوانه‌زده})}$

شاخص میزان جوانه‌زنی =  $\frac{\text{مجموع زمان بر حسب روز از شروع آزمایش جوانه زنی/مجموع کل بذور جوانه‌زده تا پایان آزمایش}}$

آنالیز داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار SPSS و میانگین‌ها با استفاده از آزمون حداقل اختلاف معنی‌دار دانکن در سطح ۵



جدول شماره ۱- تجزیه واریانس میانگین مربعات ویژگی‌های جوانه‌زنی گیاه اسفرزه (گونه اواتا)

نسبت طول ساقچه به ریشه چه	مدت جوانه زنی	قدرت نامیه	وزن خشک کل	وزن تر کل	طول ساقچه چه	طول ریشه چه	گیاچه غیر عادی	سرعت جوانه زنی	شاخص جوانه زنی	درصد جوانه زنی	درجه آزادی	منابع تغییرات (S.O.V)
۶۳/۲**	۸۷۲**	۲۰۱۶**	۰/۰۲*	۹/۴۲**	۲۴۵۳**	۶۹۶**	۵۷۹۸**	۷۶۹۷**	۱۱۶۰**	۲۲۸/۱**	۲	دما
۱۴/۱**	۰/۰۲*	۵۶۷**	n.s	۰/۲۶*	۱۱/۸**	۲۳/۱**	۱۳۹/۳**	۲/۶۷**	۱۶۲**	۶۱۶/۸**	۱۲	باکتری
۱۱/۹**	۲/۹**	۵۲/۵**	۱/۷*	۸/۷**	۲۴/۸**	۱۸/۳**	۴۴/۹**	۲/۸**	۱۱۶/۸**	۶۵/۳**	۲۴	دما*باکتری
۰/۰۱۱	۰/۰۱۳	۰/۴۱	۰	۰/۰۲	۰/۵۲	۰/۵۳	۳/۲۹	۰/۷۸	۱/۳۱	۱۰/۲۸	۱۱۷	خطای آزمایش
											۱۵۶	کل
												ضرب
												تغییرات (CV)%
۱۴/۷	۵/۶	۸/۳	۱۱	۱۲	۱۰/۷	۱۳/۶	۹/۲۱	۱/۱	۲/۹	۲/۷۲		

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

نشان می‌دهد که بهترین دما برای جوانه‌زنی بذر گیاه اسفرزه ۱۰ درجه می‌باشد.

طول ریشه چه بذور تلقیح نشده (شاهد) در دمای ۵ درجه بلندتر از ریشه بذور تلقیح شده در دماهای ۱۰ و ۲۰ درجه بود. تلقیح با باکتری تأثیری بر این صفت در دمای ۱۰ و ۲۰ درجه نداشت.

طول ساقچه در تیمارهای شاهد در هر ۳ دما از نظر آماری تفاوت معنی‌داری نداشت در دمای ۵ درجه تلقیح با باکتری سدوموناس ۱۱ سبب افزایش معنی‌دار طول ساقچه بذور نسبت به تلقیح با این باکتری در دو دمای ۱۰ و ۲۰ درجه شد. وزن تر کل گیاهچه‌ها در دمای ۵ درجه بیشتر از دو دمای دیگر بود و

شاهد بدون تلقیح در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد بیشتر از ۵ و ۲۰ درجه بود و با تلقیح باکتری در این دما افزایش معنی‌داری در این صفت مشاهده نشد. از طرف دیگر سرعت جوانه‌زنی در بذور شاهد با افزایش دما به ۲۰ درجه کاهش یافت. اما تلقیح بذور با باکتری مزوریزوبیوم IC۵۹ سبب بهبود سرعت جوانه‌زنی در دمای ۲۰ درجه شد. به طوری که با تیمار شاهد در دمای ۵ و ۱۰ درجه تفاوت معنی‌داری نداشت.

تولید گیاهچه‌های غیرعادی در بین تیمارهای تلقیح نشده با باکتری در شرایط دمای ۵ و ۲۰ درجه بیشتر از ۱۰ درجه بوده و تلقیح با باکتری تأثیری بر تولید گیاهچه‌های غیرعادی نداشت. این نتیجه همانند نتیجه تأثیر دما بر درصد جوانه‌زنی



جدول شماره ۲ - مقایسه ویژگی‌های مختلف جوآنزنی در ۲، ۴، ۶، ۸ و ۱۰ سالگی بر مبنای اوزان قابل تقابل

نسبت طول ساق به ریشه	مدت جوانزنی (روز در بند)	قدرت ناپیه (درصد)	وزن خستگی کل (گرم)	وزن تر کل (گرم)	طول ساقچه (سانتی‌متر)	طول ریشه (سانتی‌متر)	کلاهچه خبره‌های سخت	جوانزنی (بند روز)	شاخص جوانزنی (کل بندها در کل روزها)	جوانزنی درصد	ناکتری
۰/۵۲c	۳/۱bcb	۰/۸c	۰/۰۱e	۰/۳hij	۰/۸۷b	۱/۳۳b	۳۳/۵a	۳/۰ef	۵/۴cc	۳۲/۸fgh	سدوموناس ۱۲
۰/۳۳c	۳/۴def	۱/۳c	۰/۰۱de	۰/۳۲j	۰/۸۱b	۲/۵۹b	۳۱/۰abcd	۲۹/۷bcd	۵/۳c	۳۵/gh	سدوموناس ۱۱
۰/۳c	۳/۴def	۰/۹c	۰/۰۱e	۰/۳۱j	۰/۶۵b	۲/۳۱b	۳۳/۲cab	۲۸/۹bode	۵c	۳۲/۰gh	سدوموناس ۱۰
۰/۵c	۳/۱bcb	۰/۸c	۰/۰۱e	۰/۳۲j	۰/۸۱b	۱/۹۸b	۳۴/۳ca	۳۷/۸def	۵/۱۴c	۳۱h	اگزیاکوره
۰/۵۸c	۳/۳fig	۰/۹c	۰/۰۱de	۰/۳hij	۰/۸۶b	۱/۸۷b	۳۰/۱b	۳۰/۱b	۶/۹c	۴۰/۵defgh	اگزیاکوره ۳
۰/۵۵c	۳/۵bdef	۰/۹c	۰/۰۱۱e	۰/۴efghij	۰/۸۳b	۱/۵۵b	۳۰/۰bdef	۲۸/۵bdef	۷/۲c	۴۴/defgh	اگزیاکوره ۳
۰/۷۸c	۳/۴def	۱c	۰/۰۲cde	۰/۳۹fghij	۱/۱۴b	۱/۶۷b	۳۰/۰bdef	۲۹/۷ab	۷/۲c	۴۳/۰defgh	موزیریزیتوم ۱۰۹۹
۰/۶۹c	۳/۴def	۱/۱c	۰/۰۲cde	۰/۳۹fghij	۱/۱b	۱/۸۶b	۲۸/۰bode	۲۸/۹bode	۷/۲c	۴۴/۷defgh	موزیریزیتوم ۲۱۷
۰/۶۸c	۳/۴def	۱/۳c	۰/۰۱e	۰/۳hij	۱/۶۱b	۲/۳۳b	۳۳/۰abc	۲۸/۰bdef	۵/۶cc	۳۴/۳fgh	موزیریزیتوم ۲۰۹۱
۰/۷۳c	۳/۵bode	۱/۳c	۰/۰۲cde	۰/۳ghij	۱/۵۴b	۲/۱۲b	۳۰/۰abode	۲۷f	۵/۵۸c	۳۳/۰efgh	آروسیریلتوم ۱۱۱۰
۰/۷۳c	۳/۵bode	۱/۳c	۰/۰۱cde	۰/۳ghij	۱/۱۱b	۱/۷۸b	۳۲/۰abc	۲۸/۶bdef	۵/۱۲c	۳۵/۸fgh	آروسیریلتوم ۱۱۱۰
۰/۶۷c	۳/۵bdef	۱/۳c	۰/۰۲bode	۰/۳۱hij	۱/۲۳b	۲/۱۴b	۳۳/۷abc	۲۷/۴ef	۵c	۲۴/۷fgh	آروسیریلتوم ۱۱۱۰
۰/۳۲c	۳/۱bode	۰/۸c	۰/۰۲cde	۰/۳۹fghij	۰/۵۸b	۱/۸۹b	۳۴/۳ca	۲۸/۱cdef	۵/۳c	۳۲/۲۰fgh	شاهد



جدول شماره ۳- مقایسه میانگین اثرات انتقالی مختلف جویان‌زنی بر ویژگی‌های مختلف جویان‌زنی بندر

بakteri	دوره جویان‌زنی	شاخص			سرعت جویان‌زنی (بندر روز)	گیاچه غیر عادی	طول ریشه (بندر)	طول ساقچه (بندر)	وزن تر کل (گرم)	وزن خشک کل (گرم)	قدرت ناهمبند (درصد)	مدت جویان‌زنی (روز بندر)	نسبت طول ساقچه به ریشه
		جویان‌زنی (کل بندرها)	جویان‌زنی کل روزها	جویان‌زنی									
سیدو مونس ۱۱۲	VV/Vabc	۱۴/۱۰	۱۱/۱۱	۳۲/۲۸	۱۱/۱۱	۰/۹b	۰/۹ob	۰/۱۲c	۰/۱۲c	۱/۰c	۲/۱gh	۱/۸abc	
سیدو مونس ۱۱	Vabc	۱۳/۷c	۱۱/۱۱	۳۷/۵a	۱۱/۱۱	۰/۷b	۰/۷b	۰/۱۱e	۰/۱۱e	۱/۳c	۲/۱h	۱/۴bc	
سیدو مونس ۱۰۸	V/Vabc	۱۳/۷c	۱۱/۱۱	۳۷/۴a	۱۱/۱۱	۰/۷۲b	۰/۷ob	۰/۲ode	۰/۲ode	۱/۱c	۲/۱h	۱/۷abc	
ازتو تاکر ۵	Va	۱۰c	۹/۰j	۳۷/۱a	۹/۰j	۰/۸۲b	۱/۱b	۰/۱۳de	۰/۱۳de	۱/۶c	۲/۱gh	۱/۹abc	
ازتو تاکر ۱۵	V/Vabc	۱۳/۱۴c	۱۲/۲ohj	۳۷/۱a	۱۲/۲ohj	۰/۷۷b	۱/۱b	۰/۷۱cd	۰/۷۱cd	۱/۹c	۲h	۴/۳۳ab	
ازتو تاکر ۳۵	V/Vabc	۱۳/۱۴c	۱۱/۱۱	۳۷/۸a	۱۱/۱۱	۱/۱۴b	۱/۱b	۰/۶۱abode	۰/۶۱abode	۲/۰c	۲/۱h	۴/۳۳ab	
موریزو تیسوم ۱۰۵۹	V/Vob	۱۴/۰۴c	۱۱/۱۱	۳۷/۸a	۱۱/۱۱	۱/۰۳b	۱/۹b	۱/۱bode	۱/۱bode	۲/۳c	۲/۱gh	۴/۴۴ab	
موریزو تیسوم ۲۱۷	V/Vob	۱۴/۳c	۹/۷cj	۳۷/۷a	۹/۷cj	۱b	۱/۷b	۰/۹۱cd	۰/۹۱cd	۲/۱c	۲/۱h	۴/۸۱a	
موریزو تیسوم ۲۰۹۱	V/Vob	۱۴/۱۳c	۱۰/۱j	۳۷/۷a	۱۰/۱j	۱/۰۵b	۱/۸۱b	۰/۹۱cd	۰/۹۱cd	۲/۱c	۲/۱h	۴/۸۱a	
آزوسیریلیم پرازیلیس	V/Vabc	۱۴/۳c	۱۰/۳ej	۳۷a	۱۰/۳ej	۰/Ab	۱/۹۷b	۰/۵۰ghij	۰/۵۰ghij	۲/۳c	۲/۱gh	۴/۳۳abc	
آزوسیریلیم لیو فرم	V/Vabc	۱۳/۳c	۱۲hij	۳۷/۷a	۱۲hij	۱/۱۳b	۱/۷b	۰/۷۰de	۰/۷۰de	۲/۲c	۲/۱h	۱/۳۳bc	
آزوسیریلیم ایراکتیز	V/Vabc	۱۳/۷c	۱۰/۰ej	۳۱/۷a	۱۰/۰ej	۰/۸۳b	۱/۵ob	۰/۷۰de	۰/۷۰de	۱/۷c	۲/۲gh	۴/۱abc	





جدول ۱: مشخصات فنی و ساختاری دستگاه سنجش وزن و طول (بر اساس استاندارد ملی ایران ۵۰۰۰-۲۰۰۵)

نوع سنجش	محدوده اندازه گیری (گرم)	دقت اندازه گیری (درصد)	طول سنجش (گرم)	طول سنجش (سانتی متر)	طول سنجش (سانتی متر)	سرعت سنجش (بند روز)	مشخصات فنی (کل بندها در کل روزها)	مدرسه سنجش (گرم)	پایه سنجش
طول	۱۰/۴a	۱۳/۸ab	۰/۰۰۰ab	۱۲/۰bc	۱۳/۸ab	۹/۶g	۳۳/۴۴ab	۵۹/۵abcde	۱۱۲
به جبهه ساقچه	۱۰/۴a	۱۴/۴a	۰/۰۰۰aa	۱۲/۳abc	۱۴/۶۱a	۹/۶g	۳۹/۱۸a	۱۳/۸abcd	۱۱
ریشه ساقچه	۱۰/۴a	۱۳/۳abc	۰/۰۰۰aab	۱/۱bcde	۱۴/۸ab	۹/۶g	۳۱/۵۵ab	۱۰abcd	۱۰۸
	۱۰/۴a	۱۳/۵ab	۰/۰۰۰aab	۱/۱bcde	۱۴/۳۱ab	۹/۶g	۳۳/۲۴ab	۵۹/۵abcde	از تریاک ۵
	۱۰/۴a	۱۱/۴ab	۰/۰۰۰aab	۱/۱bcd	۱۲/۸ab	۹/۶g	۳۳/۷۴ab	۵۴/۷cdefg	از تریاک ۱۵
	۱۰/۴a	۱۰/۴ab	۰/۰۰۰aab	۱/۱bcde	۱۱/۸ab	۹/۶g	۳۴/۳ab	۵۱bcdef	از تریاک ۳۵
	۱۰/۴a	۱۳/۴ab	۰/۰۰۰aab	۱/۱۱a	۱۳/۳ab	۹/۶g	۳۳/۴۷ab	۵۹/۵abcde	موز و زرد پسته ۱۵۵۹
	۱۰/۴a	۱۲/۱ab	۰/۰۰۰aab	۱/۱bcde	۱۱/۸ab	۹/۶g	۳۳/۰۴ab	۵۹/۵abcde	موز و زرد پسته ۲۱۷
	۱۰/۴a	۱۴/۱ab	۰/۰۰۰abcd	۱/۱bcde	۱۴/۸ab	۹/۶g	۳۳/۹۲ab	۵۹/۵abcde	موز و زرد پسته ۲۰۹۱
	۱۰/۴a	۱۳/۰ab	۰/۰۰۰abcde	۱/۱bcde	۱۳/۰ea	۹/۶g	۳۳/۵۷ab	۱۱abcd	آزوبیسین پسته ۲۰۹۱
	۱۰/۴a	۱۲/۱ab	۰/۰۰۰aab	۱/۱bcd	۱۱/۱ab	۹/۶g	۳۳/۲۴b	۴۵defgh	آزوبیسین پسته ۲۰۹۱
	۱۰/۴a	۱۰/۴ab	۰/۰۰۰abc	۱/۱bcde	۱۳/۳ab	۹/۶g	۳۳/۰۳ab	۵۰/۰defgh	آزوبیسین پسته ۲۰۹۱
	۱۰/۴a	۱۰/۴ab	۰/۰۰۰aa	۱/۱bcde	۱۱/۸ab	۹/۶g	۳۰ab	۴۹defgh	شاهد



جدول ۱. ۵۴. اثر تیمار باکتری‌ها بر شاخص‌های رشد گیاهان

متغیر	تیمار باکتری	تیمار شاهد	تیمار ترکیبی	تیمار غیر	طول بیشتر	طول ساقه	طول تر	وزن تر	وزن خشک	تیمار باکتری	تیمار شاهد	تیمار ترکیبی	تیمار غیر	تیمار باکتری	تیمار شاهد	تیمار ترکیبی	تیمار غیر	
نسبت تیمار به طول ساقه	۰.۳۳/۰*	۱۱۱/۰	۱.۳۰/۰	۱.۳۳/۰***	۷.۳۱/۰-	۸۸۰/۰	۰.۵۰/۰-	۰.۳۰/۰-	۸۰۰/۰	۱.۱۱/۰	۱.۳۰/۰	۱.۳۳/۰***	۷.۳۱/۰-	۸۸۰/۰	۰.۵۰/۰-	۰.۳۰/۰-	۸۰۰/۰	۱.۱۱/۰
مدت تیمار	۱.۱۰/۰-	۷۴۷/۰*	۱.۵۵/۰***	۱.۵۰/۰	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*	۱.۳۰/۰***	۱.۳۳/۰***	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*
وزن خشک کل	۱.۰۱/۰	۷۱۶/۰***	۱.۱۱/۰***	۱.۱۱/۰-	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*	۱.۳۰/۰***	۱.۳۳/۰***	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*
وزن تر کل	۰.۷۸/۰**	۳۵۴/۰	۱.۵۱/۰***	۱.۵۱/۰***	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*	۱.۳۰/۰***	۱.۳۳/۰***	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*
طول ساقه	۰.۳۰/۰	۷۱۶/۰***	۰.۵۱/۰***	۰.۵۱/۰-	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*	۱.۳۰/۰***	۱.۳۳/۰***	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*
طول تر	۰.۲۳/۰-	۸۲۳/۰**	۰.۲۳/۰-	۰.۲۳/۰-	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*	۱.۳۰/۰***	۱.۳۳/۰***	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*
طول ساقه غیر	۱.۵۵/۰**	۱۶۶/۰*	۰.۲۳/۰-	۰.۲۳/۰-	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*	۱.۳۰/۰***	۱.۳۳/۰***	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*
تیمار باکتری	۷.۸۱/۰*	۰.۷۱/۰*	۰.۷۱/۰*	۰.۷۱/۰*	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*	۱.۳۰/۰***	۱.۳۳/۰***	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*
تیمار شاهد	۸.۰۴/۰**	۰.۷۱/۰*	۰.۷۱/۰*	۰.۷۱/۰*	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*	۱.۳۰/۰***	۱.۳۳/۰***	۱.۳۱/۰***	۱.۳۵/۰**	۱.۰۸/۰**	۱.۳۱/۰***	۰.۱۷/۰***	۰.۳۳/۰*

تیمار باکتری: تیمار شاهد، تیمار باکتری، تیمار ترکیبی، تیمار غیر

تیمار باکتری: تیمار شاهد، تیمار باکتری، تیمار ترکیبی، تیمار غیر

جوانه‌زنی مقدار صفت‌های بالا کاهش یافت. طول ریشه‌چه با طول ساقه‌چه، وزن تر کل، وزن خشک کل، قدرت نامیه، مدت جوانه‌زنی رابطه مثبت و معنی‌داری داشت. یعنی با بهبود صفات مذکور طول ریشه‌چه افزایش یافت. طول ساقه‌چه با صفت‌های وزن تر و خشک کل، قدرت نامیه و مدت جوانه‌زنی رابطه مثبت و معنی‌داری داشت. وزن تر و خشک کل با قدرت نامیه، مدت جوانه‌زنی رابطه مثبت و معنی‌داری دارد. هر چه مدت جوانه‌زنی بیشتر باشد وزن تر و خشک کل افزایش می‌یابد. قدرت نامیه با مدت جوانه‌زنی رابطه مثبت و معنی‌داری دارد با افزایش قدرت نامیه، مدت جوانه‌زنی نیز افزایش می‌یابد.

### بحث

گزارش شده که باکتری‌های PGPR توانایی افزایش رشد گیاه، سرعت جوانه‌زنی، سرعت ظهور گیاهچه، حفاظت گیاه از بیماری‌ها و عوامل تنش‌زای خارجی را دارند [۶]. نتایج مطالعه حاضر تأثیر این باکتری‌های در بهبود جوانه‌زنی بذر اسفرزه را در شرایط تنش سرما را ثابت می‌کند. گزارش شده که تلقیح گیاهچه انگور با باکتری سدوموناس رشد گیاه و فعالیت فیزیولوژیکی آن را در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد به علت فعالیت آنزیم ACC دی‌آمیناز افزایش داده است [۴]. مکانیزم‌هایی که این باکتری‌ها باعث افزایش رشد گیاه می‌شوند به درستی درک نشده ولی یکی از کارهای اصلی این باکتری‌ها سنتز ویتامین‌ها و اسیدهای آمینه (آرژنین، لیزین و تریپتوفان) می‌باشد که اسید آمینه تریپتوفان پیش ماده تولید هورمون اکسین بوده و این هورمون با تحریک تقسیم سلولی، تمایز سلولی و رشد طولی سلول به طور مستقیم در افزایش رشد ریشه و گیاه مؤثر می‌باشد [۷]. طبق برخی از گزارش‌ها تولید هورمون اکسین توسط باکتری‌های PGPR مخصوصاً سدوموناس و آزوسپریلیوم می‌تواند عامل اصلی افزایش ریشه، تعداد و طول تارهای کشنده و سطح ریشه می‌باشد [۲۳]. همچنین طبق گزارش کوین (۲۰۰۳) [۱۰]، هورمون اکسین منجر به رشد

تلقیح با باکتری مزوریوبیوم IC۵۹ سبب افزایش معنی‌دار در وزن تر کل نسبت به تلقیح با این باکتری در دمای ۱۰ و ۲۰ درجه شد و بیشترین وزن تر کل گیاهچه در این شرایط به دست آمد. از نظر وزن خشک کل گیاهچه بیشترین وزن خشک گیاهچه در تیمار شاهد دمای ۵ درجه حاصل شد که بیشتر از دو دمای دیگر بود و تلقیح با باکتری در این دما تأثیر معنی‌داری در افزایش وزن خشک گیاهچه شاهد نداشت. اما نسبت به تلقیح در دماهای دیگر مؤثرتر بود. قدرت نامیه بذور شاهد در دمای ۵ درجه بیشتر از دماهای دیگر بود و تلقیح باکتری در این دما تأثیر معنی‌داری بر این صفت نداشت. اما نسبت به دماهای دیگر تلقیح تأثیر معنی‌داری داشت و بیشترین قدرت نامیه از تلقیح با باکتری سدوموناس ۱۱ در این دما به دست آمد.

مدت جوانه‌زنی بذور شاهد در دمای ۵ درجه بیشتر از تیمار شاهد در دماهای دیگر بود و تلقیح باکتری در این دما تأثیر معنی‌داری در افزایش مدت جوانه‌زنی نداشت است. همچنین تلقیح باکتری در دمای ۵ درجه نسبت به تلقیح در دماهای دیگر بر مدت جوانه‌زنی بذور مؤثرتر بوده است. نسبت طول ساقه‌چه به ریشه‌چه در تیمارهای شاهد در هر ۳ دما از نظر آماری تفاوت معنی‌داری نداشت اما در دمای ۱۰ درجه تلقیح با باکتری مزوریوبیوم SWRIV سبب افزایش معنی‌دار صفت نسبت طول ساقه‌چه به ریشه‌چه بذور نسبت به تلقیح با این باکتری در دو دمای ۵ و ۲۰ درجه سانتی‌گراد شد.

### همبستگی بین پارامترها

درصد جوانه‌زنی با شاخص جوانه‌زنی، وزن تر کل، قدرت نامیه و نسبت طول ساقه‌چه به ریشه‌چه رابطه مثبت و معنی‌داری داشت و با گیاهچه غیرعادی رابطه معنی‌دار و منفی داشت. هر چه درصد جوانه‌زنی افزایش یابد وزن تر کل، نسبت طول ساقه‌چه به ریشه‌چه افزایش یافت و تعداد گیاهچه غیرعادی کاهش یافت. سرعت جوانه‌زنی با صفت‌های طول ساقه‌چه، طول ریشه‌چه، وزن تر و خشک کل، قدرت نامیه، مدت جوانه‌زنی رابطه معنی‌دار و منفی داشت با افزایش سرعت



تقسیم سلولی و طولیل شدن سلول باعث شکستن خواب بذر شده و درصد جوانه‌زنی را افزایش داده همچنین این هورمون از جنین به لایه آلورن رفته و باعث تحریک آنزیم‌های مؤثر در جوانه‌زنی (آلفا - آمیلاز) شده که باعث تجزیه نشاسته به گلوکز شده و نیازهای متابولیکی جنین در حال رشد را تأمین می‌کند، این عمل باعث افزایش صفات مذکور شده است. گزارش شده که باکتری‌هایی نظیر ریزو باکتری‌ها و ازتوباکتر ممکن است ارتفاع و باروری گیاه را از طریق تولید و سنتز فیتو هورمون‌ها افزایش دهد. همچنین تولید هورمون اکسین توسط باکتری‌ها در بین گونه‌های مختلف متفاوت بوده و تحت تأثیر محیط کشت، مرحله رشدی گیاه و توانایی باکتری‌ها قرار می‌گیرد [۲]. گزارش شده تأثیر باکتری سدوموناس فلورسنت در تحریک رشد گیاه به علت تولید هورمون سیتوکینین بوده و تقسیم سلولی در حضور سیتوکینین افزایش می‌یابد [۱۴]. علت افزایش رشد در حضور سدوموناس فلورسنت تغییر در غلظت ترکیبات تنظیم‌کننده رشد مانند سیتوکینین، جیبرلین و اتیلن می‌باشد [۲۴]. گزارش شده که تلقیح بذور سویا با سدوموناس و برادیوریزوبیوم استقرار و ظهور گیاهچه را بهبود داده است [۲۵]. با توجه به نتایج به دست آمده حداقل صفات‌های جوانه‌زنی مانند درصد جوانه‌زنی، شاخص جوانه‌زنی، نسبت طول ساقچه به ریشه‌چه، وزن تر و خشک کل، شاخص قدرت گیاهچه و افزایش گیاهچه غیرعادی در دمای ۲۰ درجه سانتی‌گراد با تمام سویه‌های باکتری به دست آمد. این کاهش صفات ممکن است به علت کاهش فعالیت باکتری‌ها در تولید فیتو هورمون‌هایی مانند اکسین باشد که باعث افزایش طول ریشه و کارایی آن می‌شود در نتیجه جذب مواد غذایی کاهش می‌یابد در ضمن در دمای بالا تنفس گیاهچه افزایش می‌یابد و انتقال مواد غذایی بین اندام هوایی و ریشه کاهش می‌یابد و رشد ریشه محدود می‌شود و صفاتی مانند وزن خشک ریشه و شاخص جوانه‌زنی نسبت به شاهد کم می‌شود. با این حال دمای مطلوب برای رشد و تولید متابولیت‌های بازدارنده به وسیله ریزوباکتری‌ها محدود بوده است. نتایج این مطالعه با سایر محققین در زمینه تولید سیدروفور به وسیله باکتری

سیستم ریشه و به دنبال آن باعث جذب مواد غذایی توسط گیاه شده و سرعت رشد را افزایش می‌دهد. در این تحقیق مشاهده شد که تلقیح بذرها با سویه سدوموناس در دمای ۵ درجه بیشترین تأثیر را بر ویژگی‌های جوانه‌زنی از قبیل شاخص جوانه‌زنی، طول ریشه‌چه و ساقچه‌چه، وزن تر و خشک کل، شاخص قدرت گیاهچه و شاخص مدت جوانه‌زنی داشته است. این تأثیر ممکن است به علت اثر آنزیم ACC دی آمیناز در نگه داشتن طبیعی گیاه هنگام مواجه شدن با دمای پایین به وسیله کاهش تولید اتیلن ناشی از تنش دمایی باشد. مکانیزم‌های مرتبط با ظرفیت رشد سویه‌های باکتری در دمای پایین به وسیله گونه‌های باکتری‌های مزوفیلیک آزمایش شده است [۲۲]. آنزیم آمینوسکلوپروپان ACC دی آمیناز ممکن است در عمل باعث تحریک رشد گیاه و طولیل شدن ریشه، به دنبال آن هیدرولیز ACC ناشی از جوانه‌زنی بذر و کاهش سطوح ACC و در نتیجه کاهش سطح اتیلن شود. اگر غلظت اتیلن بعد از جوانه‌زنی بالا بماند طولیل شدن ریشه متوقف می‌شود [۱]. در دمای پایین جذب آب کم شده و رشد ریشه چه کاهش می‌یابد در نتیجه به جنین آسیب وارد می‌شود. با توجه به نتایج فرض بر این است که باکتری‌های مقاوم به سرما می‌توانند سطوح پرولین و فنول را بالا برده، تراوش الکترولیت را کاهش دهند، باعث ریکواری بعد از سرما و کاهش پوسیدگی ناشی از بیماری شوند زیرا که گزارش شده واکنش گیاهان به تنش سرما می‌تواند مشابه با مقاومت به بیماری قارچی باشد، مشابه می‌باشد [۴]. تولید ترکیبات ضدقارچ و سیدروفورها از اولین مکانیزم‌های مقابله با بیماری به وسیله باسیلوس‌ها و سدوموناس‌ها می‌باشد [۵]. بنا بر برخی از گزارش‌ها باکتری‌ها با سیستم ریشه‌ای ترکیب شده و جذب منابع را از محیط افزایش داده و در رشد، توسعه و سازگاری به تنش سهم دارند [۲۱]. حداکثر درصد جوانه‌زنی، سرعت جوانه‌زنی، نسبت طول ساقچه‌چه به ریشه‌چه در دمای ۱۰ درجه با سویه‌های ازتوباکتر و مزوریزوبیوم مشاهده شد به علت اینکه حداکثر فعالیت این باکتری‌ها و تولید هورمون‌های رشد مانند جیبرلین در این دما بوده است. هورمون جیبرلین علاوه بر



در محدودیت رشد گیاهان در سطح مورفولوژیکی و مولکولی می‌باشد. باکتری‌های جنس مزوریزوبیوم و سدوموناس بیشترین تأثیر را بر روی صفات‌های جوانه‌زنی تحت تنش دمای پایین در مقایسه با شاهد داشته‌اند. در این راستا پیشنهاد می‌شود که کاربرد باکتری‌های محرک رشد حاوی آنزیم ACC دی‌آمیناز می‌تواند در کاهش اتیلن تولیدی ناشی از تنش سرما مؤثر باشد.

سدوموناس و کنترل بیماری در دمای رشدی مطلوب یکسان بوده است [۱۹].

## نتیجه‌گیری

کشاورزی به وسیله عوامل مختلف تنش‌زا مانند تنش‌های زنده و غیرزنده محدود می‌شود. یکی از این تنش‌ها سرما می‌باشد که باعث تولید اتیلن می‌شود این تنش بیشترین عامل

## منابع

1. Barka EA, Nowak J, and Clément C. Enhancement of chilling resistance of inoculated grapevine plantlets with a plant growth promoting rhizobacterium, *Burkholderia phytoWrmans* Strain PsJN. *Appl Environ Microbiol.* 2006; 72: 7246 – 52.
2. Bharathi R, Vivekananthan R, Harish S, Ramanathan A, Samiyappan R. Rhizobacteria-based bio-formulations for the management of fruit rot infection in chilies. *Crop Protection* 2004; 23: 835 - 43.
3. Chinnusamy V, Schumaker K, Zhu JK. Molecular genetics perspectives on cross-talk and specificity in abiotic stress signalling in plants. *J. Exp. Bot.* 2004; 55: 225 – 36.
4. Compant S, Reiter B, Sessitsch A, Nowak J, Clément C and Ait Barka E. Endophytic colonization of *Vitis vinifera* L. by plant growth promoting bacterium *Burkholderia* sp. strain PsJN. *Appl. Environ. Microbiol.* 2005; 71: 1685 – 93.
5. Dey R, Pal KK, Bhatt DM and Chauhan SM. Growth promotion and yield enhancement of peanut (*Arachis hypogaea* L.) by application of plant growth promoting rhizobacteria. *J. Microbiological Res.* 2004; 159: 371 - 94.
6. Dobbelaere S, Croonenborghs A, Thys APtacek D and Vanderleyden J. Effect of inoculation with wild type *Azospirillum brasilense* and *A. irakense* strains on Effect of development and nitrogen uptake of spring wheat and grain maize. *Biol. Fert. Soils.* 2002; 36 (4): 284 – 97.
7. Gutierrez Mañero FJ, Probanza A, Ramos B, Colón Flores JJ, Lucas and García JA. Effects of culture filtrates of rhizobacteria isolated from wild lupine on germination, growth and biological nitrogen fixation of *Lupinus albus* cv. Multolupa seedlings. *J. Plant. Nutr.* 2003; 26:145 - 58.
8. Jiang L, Xun MM, Wang JL, Wan JM. QTL analysis of cold tolerance at seedling stage in rice (*Oryza sativa* L.) using recombination inbred lines. *Cereal Sci.* 2008; 48: 173 – 9.
9. Kaplan F, Kopka J, Haskell DW, Zhao W, Schiller KC, Gatzke N, Sung DY, Guy CL. Exploring the temperature stress metabolome of Arabidopsis. *Plant Kevin VJ. Plant growth promoting rhizobacteria as biofertilizers. Plant and Soil.* 2003; 255: 571 - 85.
10. Koochehi A, L. Tabrizi and M. Nassiri Mahalati. The effects of irrigation intervals and manure on quantitative and qualitative characteristics of *Plantago ovate* and *Plantago*. *Asian Journal of Plant Sci.* 2007; 6: 1229 - 34.
11. Lindow SE and Leveau JH. Phyllosphere microbiology. *Curr. Opin. Biotechnol.* 2002; 13: 238 – 43.



12. McNeili D.I. and R.S. Duran. Effect of Pregermination Treatments on Seedling Establishment and Development of *Plantago ovate forsk.* *Trop. Agri.* 1992; 69: 229 - 34.
13. Mirza MS, Ahmad W, Latif F, Haurat J, Bally R, Normand P and Malik KA. Isolation, partial characterization and effect of plant growth promoting bacteria on micropropagated sugarcane *in vitro*. *Plant Soil.* 2001; 237: 47 - 54.
14. Nadjafi F. Effect of irrigation intervals and plant density on quantity and quality of Isubgol (*Plantago ovate Forsk.*). *M.Sc.Thesis*, 2002; 45-52.
15. Naghdi badi H, Dastpak HA, Ziai SA, A review of Psyllium plant (*Plantago ovata forsk.* and *Plantago psyllium L.*). *J. Medicinal Plants* 2004; 3: 1 - 13.
16. Orhan E, Esitken A, Ercisili S, Turan M and Sahin F. Effects of plant growth promoting rhizobacteria (PGPR) on yield, growth and nutrient contents in organically growing raspberry. *Journal of Scientica Horticulture, bacteria. Can. J. Microbiol.* 2006; 47: 368 - 72.
17. Raaijmakers JM, Vlami M, de Souza JT, Antibiotic production by bacterial biocontrol agents. *Antonie Van Leeuwenhoek* 2002; 81: 537 – 47.
18. Renaut J, Lutts S, Hoffmann L, Hausman JF. Responses of poplar to chilling temperature: proteomics and physiological aspects. *Plant Biol.* 2004; 6:81 – 90.
19. Saladin G, Cle´ment C, and Magne C. Stress effects of flumioxazin herbicide on grapevine (*Vitis vinifera L.*) grew *in vitro*. *Plant Cell Rep.* 2003; 21: 1221–1227.
20. Shaharoon B, Arshad M, Zahir ZA and Khalid A. Performance of *Pseudomonas* spp. containing ACC-deaminase for improving growth and yield of maize (*Zea mays L.*) in the presence of nitrogenous fertilizer. *Soil Biol. Biochem.* 2006b; 38: 2971 - 5.
21. Sharma AK. Biofertilizers for sustainable agriculture. Agrobios, India. 2002a, pp: 407.
22. Zahir AZ, Arshad M and Frankernberger Cjr W F. Plant growth promoting rhizobacteria: *Applications and Perspectives in Agriculture. Advance in Agronomy* 2004; 81: 97 - 168.
23. Zahoor A, Ghafor A, and Muhammad A. *Plantago ovate*-A crop of arid and dry climates with immense herbal and pharmaceutical importance. Introduction of Medicinal Herbs and Spices as Crops Ministry of Food, Agriculture and Livestock, *Pakistan* 2004; (5): 1101 – 15.
24. Zaidi SFA. Inoculation with *Bradyrhizobium japonicum* and bfluorescent *Pseudomonas* to control *Rhizoctonia solani* in soybean *Glycine max (L) Merr*]. *Ann. Agric. Res.* 2003; 24: 151 - 3.

