

تأثیر *Azospirillum lipoferum* و *Azotobacter chroococum* بر آزادسازی پتاسیم خاک در کشت گلدانی سویا (*Glycine max* var. Williams)

اسماعیل دردی پور^{۱*}، اکرم فرشادی راد^۲ و محمد حسین ارزانش^۳

تاریخ دریافت: ۱۳۸۹/۰۵/۰۹

تاریخ پذیرش: ۱۳۸۹/۱۱/۲۱

چکیده

پتاسیم یکی از عناصر ضروری و پر مصرف برای گیاهان است. میکرو ارگانیزم‌های مختلف شامل برخی باکتری‌ها، قارچ‌ها، مخمرها، جلبک‌ها و نیز گل‌سنگ‌ها قادرند کانی‌های سیلیکاتی موجود در خاک را تجزیه کرده و عناصری چون پتاسیم، فسفر، آهن، روی و سیلیسیم را آزاد کنند که در این میان باکتری‌ها از اهمیت بیشتری برخوردارند. تحقیق حاضر با هدف بررسی تأثیر دو باکتری *Azospirillum lipoferum* و *Azotobacter chroococum* بر قابلیت جذب پتاسیم به وسیله گیاه سویا (*Glycine max* var. Williams) انجام شد. آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی شامل سه فاکتور با سه تکرار انجام شد. فاکتور اول شامل دو نوع خاک، فاکتور دوم شامل دو جنس باکتری و تیمار بدون باکتری و فاکتور سوم شامل دو سطح کود پتاسه (۰ و ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم از منبع کلرید پتاسیم) بود. به این منظور تأثیر تیمارها بر وزن خشک و مقدار پتاسیم جذب شده توسط گیاه سویا در مدت چهار هفته مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که خاک سری‌های گرگان و قره سو همراه با ازتوباکتر بیشترین افزایش در وزن خشک گیاه را دارند. میزان جذب پتاسیم توسط گیاه در تیمار خاک سری قره سو همراه با ازتوباکتر بیشترین بود.

واژه‌های کلیدی: باکتری، تلقیح، جذب، وزن خشک

مقدمه

منظور تأمین پتاسیم مورد نیاز گیاه، این عنصر بایستی به طریقی از شکل‌های تثبیت شده و معدنی به شکل‌های تبادل‌ی و محلول تبدیل شود (Haby et al., 1990). فرآیندهای بیوشیمیایی که در هوادیدگی کانی‌ها دخالت دارند به طور عمده در محیط‌های میکروبی خاک رخ می‌دهند و توسط میکروارگانیسم‌ها تحت تأثیر قرار می‌گیرند. فرآیندهای شیمیایی خاک در این محیط‌های کوچک می‌تواند به علت فرآیندهای بیولوژیکی متنوع به طور چشمگیری متفاوت باشد (Ayers et al., 1947). مطالعات مختلفی اثر فرآیندهای بیولوژیکی و مواد مترشحه از ریشه گیاهان و قارچ‌ها را بر روی هوادیدگی کانی‌ها در ناحیه ریزوسفر گزارش کردند (Norozi, 2006; Shady et al., 1984; Monib et al., 1984; Haby et al., 1990).

میکروارگانیسم‌های مختلف شامل باکتری‌ها، قارچ‌ها، مخمرها، جلبک‌ها و نیز گل‌سنگ‌ها قادرند سیلیکات‌ها را تجزیه کرده و عناصری چون پتاسیم، فسفر، آهن، روی و سیلیسیم را آزاد می‌کنند که در این میان باکتری‌ها از اهمیت بیشتری برخوردارند (Shady et al., 1984). دانشمندان چینی از سال ۱۹۸۸ تحقیقات گسترده‌ای را در زمینه جداسازی و بررسی کارایی این باکتری‌ها آغاز نموده‌اند و هم‌اکنون در چهار میلیون هکتار از اراضی زراعی آن‌ها مصرف می‌

پتاسیم یکی از عناصر اصلی مورد نیاز گیاهان می‌باشد که نقش‌های بسیار مهمی در فتوسنتز، تقسیم سلولی و رشد، ساختن پروتئین‌ها، کمیت و کیفیت محصولات و در اقتصاد آب برای گیاه دارد (Saber & Zanaty, 1981). گیاه، پتاسیم مورد نیاز خود را از پتاسیم ناشی از اضافه کردن کودهای شیمیایی و یا پتاسیم موجود در خاک تأمین می‌نماید. مهمترین منابع پتاسیم در خاک‌های معدنی آلومینوسیلیکات‌های اولیه شامل فلدسپارها و میکاها می‌باشند. پتاسیم همچنین در ایلیت و ورمی کولایت نیز وجود دارد (Sparks & Huang, 1985). اغلب خاک‌ها دارای مقادیر نسبتاً زیادی پتاسیم کل هستند، ولی مقدار پتاسیم قابل استفاده آنها نسبتاً کم است. از بین شکل‌های مختلف پتاسیم، شکل محلول و تبادل‌ی آن قابل استفاده گیاه هستند و بقیه شکل‌ها تقریباً غیر قابل استفاده می‌باشند، لذا به

۱، ۲ و ۳- بترتیب استادیار و دانشجوی کارشناسی ارشد گروه خاکشناسی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان و استادیار پژوهشی مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان گلستان
* نویسنده مسئول: (Email: E.Dordipour@yahoo.com)

عناصر سیلیسیم و پتاسیم از این‌کانی‌ها هستند. لیان (Lian, 1998) با کشت باکتری‌های سیلیکاتی در حضور میکا افزایش ۸ تا ۱۶ درصدی در پتاسیم محلول را گزارش کرد. یوان و همکاران و گلووا و همکاران (Glowa et al., 2003; Yuan et al., 2000) نشان دادند قارچ‌ها هم قادر به هوادیده کردن فازهای معدنی و آزادسازی پتاسیم هستند. لیان و همکاران (Lian et al., 2008) آزاد شدن پتاسیم از کانی‌های پتاسیمی را توسط قارچ *Aspergillus fumigatus* مورد بررسی قرار دادند. نتایج یک همبستگی مثبت بین افزایش آزاد شدن پتاسیم از فازهای معدنی و کاهش pH در محیط آزمایش را نشان داد.

مطالعات مختلف نشان می‌دهد که رشد گیاهان علاوه بر خصوصیات ژنتیکی تحت تأثیر خاک و عوامل اقلیمی می‌باشند. حداکثر عملکرد گیاه و شرایط بهینه رشد باکتری تلقیح شده به خاک تحت تأثیر این عوامل هستند که میزان موفقیت تلقیح را کنترل می‌کنند (Egamberberdiyeva & Hoflich, 2003). براساس مطالعات انجام شده غالب خاک‌های استان گلستان دارای منشاسی می‌باشند (Khormali & Abtahi, 2003). حضور کانی‌های میکایی در این خاک‌ها یک ذخیره مناسب برای پتاسیم گیاه فراهم می‌کند و به دلیل غالب بودن رس ایلیت بیشتر پتاسیم خاک یا کود پتاسیمی افزوده شده به خاک تثبیت می‌گردد (Kukla & An, 1980). فرآیندهای مختلفی بر قابلیت استفاده پتاسیم تأثیر می‌گذارند، اما استفاده از میکروارگانیزم‌های حل‌کننده سیلیکات به دلیل راحتی استفاده و هزینه کم می‌تواند نقش تکمیل‌کنندگی خوبی در تغذیه گیاه داشته باشد. بدین ترتیب تحقیق حاضر با هدف بررسی تأثیر دو باکتری از تو باکتر و آروسپریلوم بر قابلیت جذب پتاسیم در کشت گلدانی سویا با استفاده از دو خاک مختلف انجام شد همچنین با استفاده از تیمار کود پتاسیم به کار رفته تأثیر باکتری در مقادیر مختلف پتاسیم خاک مورد بررسی قرار گرفت.

مواد و روش‌ها

در ابتدا نمونه برداری از دو سری از خاک‌های استان گلستان (سری قره سو، Aquic Haploxerepts و سری گرگان، Typic Calcixerolls) به صورت مرکب از سطح خاک (۰ تا ۳۰ سانتی متری) انجام گرفت. نمونه‌های خاک پس از هوا خشک شدن و عبور از الک دو میلی متری به آزمایشگاه منتقل شد. برخی خصوصیات فیزیکی شیمیایی خاک‌های مورد مطالعه تعیین شد. بافت خاک به روش هیدرومتری، pH به روش گل اشباع (Page, 1982)، ظرفیت تبادل کاتیونی به روش استات سدیم با $pH = 8.2$ (Chapman, 1984)

شود. کاربرد این کود برای بیش از ۲۰ نوع محصول مختلف نتایج مثبتی را نشان داده است. به طوری که میانگین افزایش محصول در گیاهان دانه‌ای ۱۰ درصد، گیاهان صنعتی ۲۵-۱۰ درصد و در سبزیجات ۳۰-۲۰ درصد گزارش شده است (Fallah & Khavarzi, 2002). شنگ (Sheng, 2005) با اضافه کردن باکتری *Bacillus edaphicus* به خاک پنبه (*Gossypium hirsutum* L.) و کلزا (*Brassica napus* L.) در یک آزمایش گلدانی به ترتیب افزایش ۱۹ تا ۲۴ درصد و ۱۹ تا ۲۱ درصد در وزن خشک ریشه و اندام هوایی مشاهده کرد. همچنین غلظت پتاسیم در پنبه ۳۱ تا ۳۴ درصد و در کلزا ۲۸ تا ۳۱ درصد نسبت به شاهد افزایش نشان داد. تلقیح با باکتری همچنین موجب افزایش غلظت ازت و فسفر در گیاه شد. آنها جذب بیشتر عناصر غذایی به وسیله گیاهان تلقیح شده با باکتری را به تولید تنظیم‌کننده‌های رشد گیاه (اکسین) در نزدیک ریشه گیاه توسط باکتری نسبت دادند که این امر باعث توسعه رشد ریشه و در نتیجه جذب بهتر آب و عناصر غذایی از خاک می‌شود. باکتری‌های سیلیکاتی بازدهی یا قابلیت دسترسی کودهای پتاسیمی را برای گیاه افزایش می‌دهند. به عنوان مثال، مصرف سولفات پتاسیم در خاک تلقیح شده با باکتری سیلیکاتی، باعث می‌شود که میزان تثبیت پتاسیم بعد از سه روز ۲۱/۱ درصد و بعد از ده روز ۳۷/۵ درصد از شاهد کمتر باشد (Rongchang & Feniting, 1995). فانگ شنگ و یان هی (Fang sheng & Yan He, 2006) تأثیر باکتری *Bacillus edaphicus* را بر روی کانی ایلایت و فلدسپار بررسی کردند. آنها مشاهده کردند که در نتیجه ترشح پلی‌ساکاریدها و اسیدهای آلی میزان پتاس آزاد شده از هر دو کانی افزایش یافت. آنها در یک آزمایش گلدانی گندم (*Triticum aestivum* L.) را در خاکی که حاوی پتاسیم قابل استفاده کمی بود، کشت و این باکتری را به خاک تلقیح کردند. نتایج آنها افزایش در وزن خشک ریشه و اندام هوایی گندم نسبت به شاهد را نشان داد. توانایی از تو باکتر کروکوکوم (*Azotobacter chroococcum*) نیز برای آزادسازی پتاسیم از ارتوکلاز به اثبات رسیده است، به طوری که این باکتری توانست در مدت دو هفته حدود هفت درصد پتاسیم موجود در ارتوکلاز را آزاد کند (Mishustin et al., 1981). آزمایشات نشان دادند که در اثر تلقیح *Bacillus exlorguen* به محیط‌های تجدید نشده در مدت ۱۵ روز تا حدود ۱۲ درصد K_2O از ارتوکلاز آزاد می‌شود، ولی در محلول تجدید شونده حدود ۲۷ درصد K_2O ، ۲۳ درصد Al_2O_3 و ۱۳ درصد SiO_2 آزاد می‌گردد (Mishustin et al., 1981). چن و چن (Chen & Chen, 2005) نشان دادند که با کشت باکتری‌های سیلیکاته همراه با کانی‌های پتاسیم دار خاک غلظت پتاسیم در محیط ریشه ۲۵ تا ۸۷ درصد افزایش یافت. منیب و همکاران (et al., 1984) به بررسی تأثیر باکتری‌های سیلیکاته بر دو کانی ارتوکلاز و میکا پرداختند و نشان دادند که این باکتری‌ها قادر به آزاد کردن

گیاهان رشد کرده در خاک سری قره سو (شماره ۲) دارای وزن خشک و غلظت پتاسیم بیشتری نسبت به خاک سری گرگان (شماره ۱) می باشند (شکل ۱-الف). وزن خشک گیاه و غلظت پتاسیم در گیاهان تلقیح شده با ازتو باکتر بیشتر از گیاهان تلقیح شده با آزوسپریلوم و تیمار بدون باکتری می باشد. وزن خشک گیاهان تلقیح شده با آزوسپریلوم با تیمار بدون باکتری تفاوت معنی داری نداشت ولی غلظت پتاسیم در تیمار آزوسپریلوم بطور معنی داری بیشتر از تیمار بدون باکتری بود (شکل ۱-ب). در نتیجه می توان گفت تلقیح باکتری به خاک موجب افزایش جذب پتاس و افزایش وزن خشک گیاه گردیده است و *Azotobacter chroococum* نسبت به *Azospirillum lipoferum* تأثیر بیشتری در بهبود عملکرد گیاه داشته است. تأثیر کوددهی بر وزن خشک گیاه معنی دار نشده است اما بر غلظت و جذب پتاسیم در گیاه در سطح احتمال ۱ درصد معنی دار می باشد (جدول ۲). اثر متقابل خاک و باکتری بر روی وزن خشک گیاه (جدول ۳) نشان می دهد که در خاک سری قره سو تیمارهای ازتوباکتر و آزوسپریلوم با شاهد اختلاف معنی داری نداشتند درحالی که در خاک سری گرگان باکتری ازتوباکتر نسبت به آزوسپریلوم و همچنین آزوسپریلوم نسبت به تیمار شاهد باعث افزایش وزن خشک شد. همچنین گیاهان رشد کرده در خاک سری قره سو همراه با باکتری ازتوباکتر بیشترین غلظت و جذب پتاسیم را نشان دادند و پس از آن تیمار خاک سری قره سو و آزوسپریلوم و تیمار شاهد قرار گرفتند. نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل نوع خاک و باکتری (جدول ۳) نشان می دهد که غلظت پتاسیم در گیاهان رشد کرده در خاک شماره ۲ (سری قره سو) همراه با ازتو باکتر بیشترین مقدار است، در حالی که وزن خشک گیاهانی که در خاک سری قره سو همراه با ازتو باکتر (S_2B_2) کشت شدند با گیاهان رشد کرده در خاک شماره ۱ (سری گرگان) همراه ازتوباکتر (S_1B_2) اختلاف معنی داری نداشتند. دلیل آن را می توان به تأثیر بیشتر حضور باکتری نسبت به مقدار پتاسیم در وزن خشک و تولید مواد محرک رشد گیاه توسط باکتری نسبت داد که این امر باعث توسعه رشد ریشه و در نتیجه جذب بهتر آب و عناصر غذایی از خاک می شود. اگامبربردیوا و هوفلیخ (Egamberberdiyeva & Hoflich, 2003) نشان دادند که تلقیح با باکتری می تواند موجب افزایش رشد و افزایش مقدار پتاسیم در اجزای گیاه گندم شود. تلقیح با باکتری همچنین مقدار ازت و فسفر را در گیاه افزایش می دهد که آن را می توان به تولید تنظیم کننده های رشد گیاه در تماس با ریشه نسبت داد. نتایج مقایسات میانگین اثر متقابل کود پتاس و خاک (جدول ۳) نشان می دهد میزان پتاسیم در گیاهان رشد کرده در خاک سری قره سو به اضافه کود پتاسه بیشترین مقدار است در حالی که اثر متقابل آنها بر وزن خشک گیاه معنی دار نشده است. بنابراین، می توان گفت گیاه در خاکی که پتاس بیشتری وجود دارد پتاس بیشتری جذب می کند. این در حالی است

(1965)، کربن آلی به روش اکسیداسیون تر با اسید کرومیک و تیترا کردن با فرو آمونیوم سولفات به روش نلسون (Nelson, 1982) و پتاسیم قابل استفاده خاک با استفاده از استات آمونیوم یک نرمال (Knudsen, 1982) اندازه گیری شد. آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملا تصادفی شامل سه فاکتور و در سه تکرار انجام شد. فاکتور اول شامل دو نوع خاک (S_1 : سری گرگان و S_2 : سری قره سو)، فاکتور دوم شامل دو نوع باکتری (B_1 : *Azospirillum lipoferum* و B_2 : *Azotobacter chroococum*) و تیمار بدون باکتری B_0 و فاکتور سوم شامل دو سطح کود پتاسه (K_0 و K_1) (۱۲ تیمار عبارت بودند از: $S_1B_0K_0$, $S_1B_1K_0$, $S_1B_2K_0$, $S_1B_0K_1$, $S_1B_1K_1$, $S_1B_2K_1$, $S_2B_0K_0$, $S_2B_1K_0$, $S_2B_2K_0$, $S_2B_0K_1$, $S_2B_1K_1$, $S_2B_2K_1$). آزمایش در گلدان های ۵۰۰ گرمی انجام گرفت. بر روی خاک هایی که شامل تیمار کود پتاسه بودند ۷۵ میلی گرم در کیلوگرم KCl اسپری شد. سپس ۵۰ گرم خاک به همراه ۳۵۰ گرم شن مخلوط و در هر گلدان ریخته شد. در نهایت ۱۰ میلی لیتر از سوسپانسیون باکتری مورد نظر به خاک تلقیح شد به طوری که جمعیت میکروبی در سوسپانسیون تلقیح شده به خاک $10^6 \text{ cell.ml}^{-1}$ بود. جمعیت میکروبی به روش plate count بر روی محیط RC تعیین شد. رطوبت خاک به حد ظرفیت مزرعه رسانده شد. سپس تعداد ۵ بذر سویا در هر گلدان کشت شد و ۱۰۰ گرم شن روی بذرها قرار گرفت. پس از جوانه زنی سه گیاه در هر گلدان نگه داشته شد. آزمایش به مدت چهار هفته ادامه یافت و در پایان آزمایش گیاهان کشت شده کف بر شدند. وزن خشک گیاهان برداشت شده تعیین و به روش خاکستر گیری خشک آنالیز شدند (Mc Clean & Watson, 1985) و در نهایت میزان پتاسیم توسط دستگاه فلیم فتومتر قرائت شد. تجزیه واریانس داده ها با استفاده از نرم افزار SAS و مقایسه میانگین ها با استفاده از آزمون LSD انجام شد. هدف از انجام این آزمایش بررسی تأثیر دو باکتری ازتوباکتر و آزوسپریلوم بر آزادسازی و افزایش پتاسیم قابل جذب از خاک می باشد.

نتایج و بحث

نتایج حاصل از تجزیه اولیه خاک های مورد مطالعه در جدول ۱ آورده شده است. طبق مطالعه انجام شده روی خاک های این منطقه حد بحرانی پتاسیم ۲۷۰ میلی گرم در کیلوگرم می باشد (Dordipour & Farshadirad, 2008). بر این اساس خاک شماره ۱ (سری گرگان) در محدوده کمبود و خاک شماره ۲ (سری قره سو) در محدوده کفایت قرار داشت.

نتایج تجزیه واریانس (جدول ۲) نشان داد که اثرات اصلی نوع خاک و باکتری بر وزن خشک گیاه، غلظت پتاسیم در گیاه و جذب پتاس توسط گیاه در سطح احتمال یک درصد معنی دار شده است.

شده با باکتری نسبت به تیمار شاهد به ترتیب ۲۶ و ۱۴ درصد برای خاک سری گرگان و قره سو بود. نتایج حاصل از این تحقیق نشان داد که میزان افزایش وزن خشک گیاه نسبت به شاهد در خاک سری گرگان که حاوی پتاسیم کمتری است بیشتر از خاک سری قره سو می باشد.

که میزان افزایش در وزن خشک لزوماً از این قاعده تبعیت نمی کند (Surapaneni et al., 2002). اثرات متقابل کود پتاسیم و باکتری نشان می دهد تیمار بدون باکتری و بدون کود پتاسه کمترین وزن خشک و غلظت پتاسیم در گیاه را داشت و گیاهان رشد کرده در خاک تلقیح شده با از تو باکتر بدون کود دارای بیشترین وزن خشک و غلظت پتاسیم بود. میزان افزایش وزن خشک گیاه در خاک تلقیح

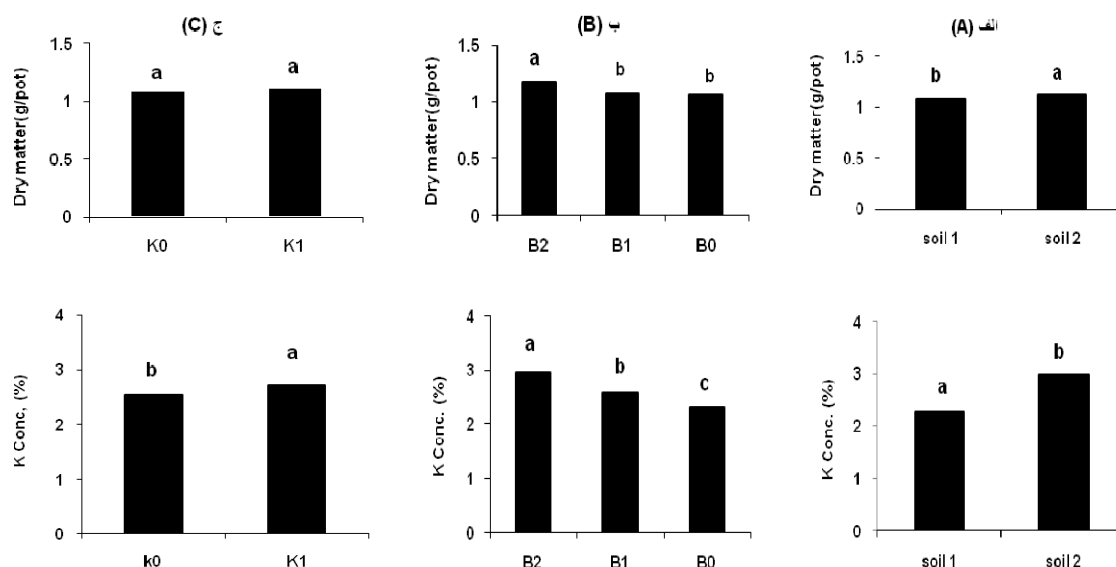
جدول ۱- خصوصیات فیزیکی و شیمیایی خاک
Table 1. Soil physical and chemical properties

ظرفیت تبادل کاتیونی CEC (Cmol (+) kg ⁻¹)	ماده آلی OM (%)	پتاسیم قابل استفاده Available K (mg.kg ⁻¹)	اسیدیته pH	بافت Texture	سری خاک Soil Series	نمونه خاک Soil sample
22.4	2.2	180	7.9	لوم رس سیلتی Silty clay loam	گرگان Gorgan (Typic Calcixerolls)	1
26.7	3.2	310	7.8	رسی Clay	قره سو Ghare Sou (Aquic Haploxerepts)	2

جدول ۲- نتایج تجزیه واریانس وزن خشک گیاه، غلظت و جذب پتاسیم توسط گیاه
Table 2- ANOVA results of dry matter, K concentration and K uptake by plant

جذب پتاسیم توسط گیاه K uptake by plant	غلظت پتاسیم در گیاه K Conc. in Plant	وزن خشک گیاه Plant dry weight	درجه آزادی df	منابع تغییر S.O.V
1.43**	0.75**	0.023**	11	تیمار Treatment
7.14**	4.64**	**0.015	1	خاک Soil
2.89**	1.27**	0.035**	2	باکتری Bacterium
0.45**	0.31**	0.004 ^{ns}	1	کود پتاسیم K fertilizer
0.05*	0.02*	0.009**	2	خاک* باکتری Soil* Bacterium
0.02 ^{ns}	0.06**	0.004 ^{ns}	1	خاک* کود پتاسیم Soil*K fertilizer
1.11**	0.34**	0.066**	2	باکتری* کود پتاسیم Bacterium* K fertilizer
0.007 ^{ns}	0.0004 ^{ns}	0.001 ^{ns}	2	خاک* باکتری* کود پتاسیم Soil*Bacterium*K fertilizer
0.01	0.007	0.0016	24	خطا Error
			35	کل Total

*, **, ns و ns به ترتیب یعنی در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد معنی دار و بدون معنی می باشد
*, **, and ns are statistical significant at *p* values 0.05 and 0.01 and non significant, respectively.



شکل ۱- مقایسه میانگین اثر تیمارهای (الف) نوع خاک، (ب) نوع باکتری و (ج) کود پتاسیم بر وزن خشک سویا و غلظت پتاسیم در گیاه
 Fig. 1- Mean comparison of treatments effect (A) soil type, (B) bacteria and (C) K fertilizer on the dry matter of soybean and K concentration in plant

میانگین‌های دارای حروف مشابه بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال ۵ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند.
 Means followed by the same letters are not significantly difference based on LSD at $\alpha=5\%$.

جدول ۳- مقایسات میانگین اثرات متقابل تیمارهای اعمال شده بر وزن خشک گیاه، غلظت پتاس در گیاه و جذب پتاسیم
 Table 3- Mean comparisons of interaction effects of treatments on the plant dry matter, K concentration and uptaked K by removal plants

جذب پتاسیم توسط گیاه K uptake by plant (g.pot ⁻¹)	غلظت پتاسیم در گیاه K Conc. in Plant (%)	وزن خشک Dry weight (g.pot ⁻¹)	تیمار Treatment
0.203	e	1.98	d * S1B0
0.330	d	2.19	c S1B1
0.311	c	2.65	a S1B2
0.302	c	2.67	a b S2B0
0.330	b	3.01	b c S2B1
0.386	a	3.29	a S2B2
0.241	d	2.22	b S1K0
0.258	c	2.32	a S1K1
0.325	b	2.86	a S2K0
0.353	a	3.13	a S2K1

0.211	e	2.	15	0.	e	B0K0
0.293	c	2.	40	1.	a b	B0K1
0.270	d	2.	40	1.	c	B1K0
0.295	c	2.	81	1.	d	B1K1
0.368	a	3.	08	1.	a	B2K0
0.329	b	2.	87	1.	a b	B2K1

* حروف مشابه در سطح احتمال ۵ درصد معنی دار نمی باشد (S: نوع خاک، B: نوع باکتری و K: کود پتاسیم)

*Means followed by the same letters are not significantly difference at $\alpha=5\%$

(S: Soil, B: Bactery and K: K fertilizer)

مقدار پتاسیم در اجزا گیاه شود.

نتیجه گیری

نتایج این تحقیق نشان داد در اثر تلقیح خاک با باکتری وزن خشک گیاه، میزان پتاس در گیاه و میزان جذب پتاس توسط گیاه در مقایسه با تیمار بدون باکتری افزایش می یابد. در طول سال های اخیر در دنیا، به دلیل رشد روز افزون جمعیت، تولید مواد غذایی و مصرف کودهای شیمیایی به تدریج افزایش یافته است. با توجه به هزینه هنگفت تولید کود های شیمیایی و اثرات زیانبار زیست محیطی آنها استفاده از کودهای بیولوژیک در جهت افزایش سطح حاصلخیزی خاک توصیه می شود.

بنابراین هر چه میزان پتاسیم در خاک کمتر باشد، میزان تأثیر میکروارگانیسیم‌ها بیشتر می‌باشد. این نتیجه با نتایج اگامبردیوا و هوفلیخ (Egamberberdiyeva & Hoflich, 2003) مطابقت دارد. رانگ چانگ و فنتینگ (Rongchang & Feniting, 1995) عنوان کردند که باکتری‌ها در طی فعالیت‌های حیاتی خود می‌توانند مواد محرک رشد گیاه تولید کنند به طوری که با استفاده از کروماتوگرافی مایع تحت فشار^۱ (HPLC) مشخص شده است که در محیط کشت باکتری مقدار زیادی جیبرلین و سایر مواد فعال کننده وجود دارد که محرک رشد گیاه می‌باشند. به این ترتیب افزایش عملکرد در خاک‌های تلقیح شده با باکتری را می‌توان به تأثیر این مواد محرک رشد که توسط باکتری ترشح می‌شود نسبت داد. اگامبردیوا و هوفلیخ (Egamberberdiyeva & Hoflich, 2003) نشان دادند که تلقیح با باکتری می‌تواند موجب افزایش رشد و افزایش

منابع

- 1- Ayers, A.S., Takashi, M., and Kanechiro, P. 1947. Conversion of nonexchangeable potassium to exchangeable forms in Hawaii. Soil Science Society of America Proceeding 11: 175-181.
- 2- Chapman, H. D. 1965. Cation Exchange Capacity. In: Method of Soil Analysis, Part 2, (ed). Black, C. A., 891-901. American Society of Agronomy: Madison, WI. USA.
- 3- Chen, H., and Chen, T. 1960. Characteristics of morphology and physiology and ability to wheather to wheather mineral baring phosphorus and potassium of silicate bacteria. Microorganism 3: 104-112.
- 4- Dordipour, E., and Farshadirad, A. 2009. Determination of Potassium critical level for wheat and investigation of its response to K_2SO_4 in some selected soils of Golestan province. 11th Iranian Soil Scince Congress. 227 p. (In Persian)
- 5- Egamberberdiyeva, D., Hoflich, G., 2003. Influence of growth- promoting bacteria on the growth of wheat in different soils and temperatures. Soil Biology and Biochemistry. 35: 973-978.
- 6- Fallah, A. R., and Khavarzi, K. 2002. Biological potassium fertilizer and its effects on crop yields. Iranian Journal of Soil and Water, Special Issue: Soil Biology 12(7): 115-127. (In Persian eith English Summary)
- 7- Fang sheng, X., and Yan He, L. 2006. Solubilization of potassium-bearing minerals by wild-type strain of *Bacillus edaphicus* and its mutants and increased potassium uptake by wheat. Canadian Journal of Microbiology 52: 66-72.
- 8- Feigenbaum, S., and Shainberg, I. 1975. Dissolution of illite a possible mechanism os potassium release. Soil

- Science Society American Proceeding 39: 985- 990.
- 9- Glowa, K.R., Arocena, J.M., and Massicote, H.B. 2003. Extraction of potassium and/ or magnesium from selected soil minerals by Piloderma. *Acta Biotechnologica* 7: 299- 306.
 - 10- Haby, V.A., Russelle, M.D., and Skogley, E.O. 1990. Testing soils for potassium, calcium and magnesium. In: S. H. Mickelson (ed). *Soil Testing and plant analysis*. Madison. WI., USA. p. 181-227.
 - 11- Knudsen, D., Peterson, G.A., and Pratt, P.F. 1982. Lithium, Sodium and potassium. Pages 225-246 in A. L. Page et al., eds. *Methods of soil analysis, Part 2*. American Society of Agronomy, Madison. WI.
 - 12- Khormali, F., and Abtahi, A. 2003. Origin and distribution of clay minerals in calcareous arid and semiarid soils of fars province, southern Iran. *Clay Minerals* 38: 511-527.
 - 13- Kukla, G., and An, Z.S. 1980. Loess stratigraphy in central china *Palaeogeogr. Palaeoclimatology Palaeocology* 72: 203-225.
 - 14- Lian, B. 1998. A study on how silicate bacteria GY92 dissolves potassium from illite. *Acta Mineral Sin.* 18:234-238.
 - 15- Lian, B., Wang, B., Pan, M., Liu, C., and Teng, H. 2008. Microbial release of potassium from K-bearing minerals by thermophilic fungus *Aspergillus fumigatus*. *Geochimica et Cosmochimica Acta* 72:87-98.
 - 16- Mc Clean, E.O., and Watson, M. E. 1985. Soil measurements of plant-available potassium. In: Manson (ed). *Potassium in Agriculture*. ASA-CSSA-SSSA. Madison, WI., USA.
 - 17- Mishustin, E.N., Smirnova, G.A., and Lokhmachea, R.A. 1981. The decomposition of silicates by microorganisms and the use of silicate bacteria fertilizers. *Biological Bulletin of Academic Science* 8: 400-409.
 - 18- Monib, M., Zahra, M. K., Abdel, E. A., and Heggo, A. 1984. Role of silicate bacteria in releasing K and Si from biolite and orthoclase. *Soil Biology and Conservation of the Biosphere* 2: 173-233.
 - 19- Nelson, D.W., and Sommers, L.E. 1982. Total Carbon, Organic Carbon, and Organic Matter. In: "Methods of soil Analysis", Part 2, ed. Page, A.L., 539-579. American Society of Agronomy: Madison. WI.
 - 20- Norozi, S. 2006. Release of Potassium from some mica minerals through some organic acid in rhizosphere of barley. M. Sc. Thesis in Soil Science. Soil Science Department. Isfahan University of technology, Isfahan, Iran. 158 p. (In Persian with English Summary)
 - 21- Page, A.L. 1982. *Methods of Soil Analysis, Part 2*. American Society of Agronomy, Madison, WI., USA. Pp. 181-199.
 - 22- Rongchang, L., and Feniting, L., 1995. International training course on biological fertilizer *Bodenk, boading cgina*. Pp. 11-68.
 - 23- Saber, M.S.M., Zanaty, and M.R. 1981. Effectiveness of inoculation with silicate bacteria in relation to the potassium content of plants using the intensive cropping technique. *Research Journal of Agriculture and Biological Science* 59(4): 280-289.
 - 24- Shady, M. A., Ibrahim, I., and Afify, A.H. 1984. Mobilization of elements and their effects on certain plant growth characteristics as influenced by some silicate bacteria. *Egyptian Journal of Botany* 27(1-7): 17-30.
 - 25- Sheng, X.F. 2005. Growth promotion and increased potassium uptake of cotton and rape by a potassium releasing strain of *Bacillus edaphicus*. *Soil Biology and Biochemistry* 37: 1918-1922.
 - 26- Sparks, D.L., and Huang, M. 1985. Physical Chemistry of Soil Potassium. In: R.D. Munson.(ed). *P in Agriculture*. ASA. CSSA. SSSA. Madison. WI., USA. Pp. 201-276.
 - 27- Surapaneni, A., Palmer, A.S., Tillman, R.W., Kirkman, J.H., and Gereg, P.E.H. 2002. The mineralogy and potassium supplying power of some loessial and related soils of New Zealand. *Geoderma* 110: 191-204.
 - 28- Yuan, L., Fang, D. H., Wnag, Z. H., Shun, H., and Huang, J.G. 2000. Bio-mobilization of potassium from clay minerals: I. By ectomycorrhizas. *Pedosphere* 10: 339- 346.