

مطالعه میزان تحمل باکتری های ریزوبیوم لگومینوزارم به عنصر روی در دو محیط کشت متفاوت

امیر لکزیان^۱، مجید بهادریان^{۲*}

خلاصه

عناصر سنگین در غلظت های بالا برای تمامی میکروارگانیزم ها سمی می باشد. دفع فاضلاب بر روی اراضی کشاورزی بعنوان یکی از منابع اصلی ورود فلزات سنگین به اراضی کشاورزی مطرح می باشد که اثرات مخرب دراز مدتی را بدنبال خواهد داشت. بنابراین این مطالعه توانایی تحمل باکتری های خاک به عناصر سنگین اهمیت زیادی دارد. در این آزمایش توانایی تحمل به عنصر روی ۲۵ جدایه ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار ویسبه جدا شده از مناطق آلوده و غیر آلوده به عناصر سنگین به دو روش (محیط کشت جامد و روش رزین) مورد مطالعه قرار گرفت. نتایج حاصله از آزمایش نشان داد که فقط تعدادی از جدایه های خاک های آلوده دارای توانایی تحمل به عنصر روی در غلظتهای بالا بودند و تعدادی از جدایه ها رفتاری مشابه جدایه های خاک های غیر آلوده داشتند. نتایج این آزمایش همچنین نشان داد که روش رزین در مقایسه با روش محیط کشت جامد برای آزمایش سمیت به فلزات سنگین از حساسیت بیشتری برخوردار است. زمانی که تفاوت بین جدایه ها از نظر میزان تحمل به عنصر روی زیاد نباشد روش رزین برای اینگونه مطالعات توصیه میگردد.

واژه های کلیدی: عناصر سنگین، باکتری های ریزوبیوم، سمیت

مقدمه

عناصر سنگین در غلظت های زیاد برای تمام موجودات سمی هستند. تاثیر عناصر سنگین بر روی زنده ماندن و رشد و نمو میکروب ها بسیار مطالعه شده است (۳، ۵ و ۱۴). با توجه به نقش میکروارگانیزم ها در معدنی کردن مواد آلی، چرخه عناصر غذایی و همچنین با توجه به شکل و اندازه و سطح ویژه زیاد آنها، به جرات می توان گفت که میکروارگانیزم های خاک جزء اولین گروه هایی هستند که در معرض عناصر سمی یا هر آلاینده دیگر خاک قرار می گیرند. گزارشهایی وجود دارد که پروکاریوت ها (باکتری ها و

اکتیو میست ها) در مقایسه با یوکاریوت ها به عناصر سنگین حساستر می باشند و در بین پروکاریوت ها باکتری ها حساسیت بیشتری از اکتیو میست ها به عناصر سنگین نشان داده اند. سمیت عناصر سنگین برای باکتری های گرم مثبت بیشتر از باکتری های گرم منفی است (۳، ۸ و ۱۵). بنابراین باکتری های گرم منفی از جمله باکتری های ریزوبیوم از حساسترین باکتری های خاک در برابر غلظت زیاد عناصر سنگین محسوب می شوند.

میکرو ارگانیزم ها مکانیزم های مختلفی برای تحمل غلظت های زیاد عناصر سنگین را در فرآیند تکاملی خودشان

* ۱- استادیار گروه خاکشناسی دانشکده کشاورزی دانشگاه فردوسی مشهد، ۲- عضو هیئت علمی دانشگاه آزاد اسلامی واحد نیشابور

کسب کرده اند. از جمله این مکانیزم‌ها (۱) دارا بودن سیستم دفع فلزات از داخل سلول (۲) داشتن دیواره سلولی غیر تراوا نسبت به فلزات خاص (۳) تشکیل کمپلکس‌های خارج سلولی با فلزات سنگین و (۴) تولید پلی ساکاریدهای خارج سلولی را می‌توان نام برد. همه این مکانیزم‌ها تا حدودی منجر به سمیت زدایی فلزات سنگین برای میکروارگانیزم‌ها می‌شود و تحمل و مقاومت آنها را در برابر فلزات سنگین افزایش می‌دهد (۴). البته بعضی از میکروارگانیزم‌ها دارای مکانیزم‌های تحمل غیر فعال به عناصر سنگین نظیر تشکیل کلات‌های داخل سلولی نیز می‌باشند (۱۲). تاثیر سمیت عناصر سنگین بر روی باکتری‌ها معمولاً از طریق اضافه کردن عناصر به محیط‌های کشت آن‌ها توسط محققین زیادی مطالعه شده است (۱ و ۲). داکسبری (۷) گزارش کرده است که جیوه، کادمیم، مس، نیکل و روی به ترتیب سمیت بیشتری بر روی باکتری‌های خاک داشته‌اند. او همچنین غلظت‌های خاص برای تفکیک باکتری‌های مقاوم و حساس را نیز پیشنهاد کرده است. البته ذکر این نکته ضروری است که اعداد و ارقام پیشنهادی ایشان فقط برای شرایط همان آزمایش معتبر و قابل قبول می‌باشد. همچنین فراهمی عناصر سنگین که در مقایسه با غلظت کل فلزات از اهمیت بیشتری در مطالعات سمیت فلزات سنگین برای باکتری‌ها برخوردار است با تغییر محیط کشت باکتری‌ها تغییر خواهد کرد. بنابر این اعداد فوق فقط بعنوان یک ایده کلی برای شروع آزمایشات سمیت فلزات می‌تواند مفید و مورد استفاده قرار گیرد. عزیز و همکاران (۹) نیز تحمل باکتری‌های سینوریزوبیوم ملیوتی را به عنصر روی در محیط کشت جامد مورد مطالعه قرار دادند. نتایج آزمایش آنها نشان داد که هیچکدام از جدایه‌های منطقه آلوده مقاومتی به عنصر روی نشان ندادند. چاودری و همکاران (۵ و ۶) نیز توانایی تحمل به فلزات سنگین جدایه‌های ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار تریفولی جدا شده از دو منطقه آلوده و غیر آلوده را مطالعه کردند. نتایج آن‌ها نشان داد که جدایه‌های مناطق آلوده نسبت به مناطق غیر آلوده غلظت‌های بالاتری از

عناصر سنگین از جمله غلظت‌های بالای عنصر روی را تحمل می‌کنند. البته زمانیکه از محیط‌های کشت جامد برای مطالعات مقاومت باکتری‌ها در برابر فلزات سنگین استفاده می‌شود معمولاً تکرار آزمایش دقیقاً منجر به نتایج یکنواخت نمی‌شود زیرا عوامل محیطی نظیر یکنواخت نبودن اجزاء محیط‌های کشت از جمله عوامل ایجاد تغییر در نتایج می‌باشد. در بسیاری از موارد حتی غلظت‌های کم اجزاء محیط کشت روی خصوصیات شیمیایی یون فلزی تاثیر گذار است. بنابر این امکان مقایسه نتایج آزمایش‌های انجام شده در زمان‌های مختلف تا حدودی مشکل بوده و انجام آنها خالی از اشکال نخواهد بود. به همین دلیل بسیاری از محققین بدنبال یافتن محیط کشتی بوده‌اند تا بتوانند مشکلات ناشی از محیط کشت جامد را تا حدودی برطرف کنند. از جمله نایت و مگراس (۱۳) روش جدیدی را برای مطالعه توانایی تحمل باکتری‌ها به عناصر سنگین پیشنهاد کردند. در این روش غلظت عناصر سنگین در طی مدت آزمایش تقریباً ثابت و پایدار باقی می‌ماند. از طرفی تولید پلی ساکاریدهای خارج سلولی نیز نمیتواند مانع تاثیر غلظت فلز بر روی سلول‌ها شود. نتایج آزمایش این محققین که بر روی باکتری‌های ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار تریفولی انجام شده بود نشان داد که جدایه‌های مناطق آلوده در مقایسه با جدایه‌های مناطق غیر آلوده تحمل بیشتری نسبت به فلزات سنگین داشتند. آن‌ها همچنین گزارش کردند که برای مطالعات سمیت عناصر سنگین بر روی باکتری‌ها باید از غلظت یون آزاد استفاده شود زیرا آزمایشات ساده سمیت می‌تواند سبب نتیجه‌گیری‌های غلط شود به همین دلیل روش رزین را توصیه کردند.

هدف از انجام این تحقیق مطالعه تحمل جدایه‌های ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار ویسیه به عنصر روی در شرایط آزمایشگاهی و همچنین مقایسه دوروش آزمایشگاهی سمیت فلزات سنگین بر روی باکتری‌های ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار ویسیه در دو محیط کشت جامد و محیط کشت مایع حاوی رزین بوده است.

۱/۶ گرم رزین اشباع شده با کلسیم به ۴۰ گرم محلول بافر فوق (پس از اضافه کردن مقادیر صفر، ۱۵، ۲۰، ۳۰ و ۵۰ میلیگرم در لیتر عنصر روی) در هر یک از ظروف پلاستیکی اضافه و اتوکلاو شدند. سپس هر یک از ظروف با مقدار مشخصی از سوسپانسیون باکتری تلقیح و تغییرات جمعیت باکتری در هر نمونه بعد از ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت بروش شمارش کلنی روی محیط کشت YEMA تعیین گردید.

نتایج و بحث

بمنظور بررسی اولیه توانایی تحمل جدایه های ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار ویسیه نسبت به عنصر روی، تمامی جدایه ها بر روی محیط کشت های YEMA، TYA و PA کشت داده شدند. نتایج حاصله نشان داد زمانیکه جدایه ها بر روی محیط کشت YEMA رشد داده شدند پلی ساکارید های خارج سلولی زیادی تولید کردند بنحوی که آثار سمیت احتمالی ناشی از عنصر روی قابل تشخیص نبود. برعکس زمانیکه جدایه ها بر روی محیط کشت PA رشد داده شدند آنها از رشد مطلوبی برخوردار نبودند. نتایج نشان داد که محیط کشت PA برای رشد باکتری های ریزوبیوم مناسب نیست. محیط کشت TYA سبب رشد مناسب در جدایه ها شد و هم پلی ساکارید خارج سلولی زیادی تولید نکرد. بنابراین محیط کشت TYA برای آزمون میزان تحمل جدایه ها به عنصر روی انتخاب شد. نتایج حاصله از تاثیر غلظت های مختلف عنصر روی بر رشد جدایه های ریزوبیوم نشان داد که جدایه های مناطق آلوده و غیر آلوده دارای میزان تحمل متفاوتی در برابر عنصر روی هستند (جدول ۱).

بیشتر جدایه ها توانایی رشد در غلظت های ۵۰ میلیگرم روی در لیتر عنصر را در محیط کشت جامد دارا بودند. ضمناً دو جدایه ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار تریفولی (F6, S9) در این آزمون مورد بررسی قرار گرفت. چاودری و همکاران (۶) گزارش کردند که جدایه F6 نسبت به عنصر روی حساس و جدایه S9 دارای تحمل بیشتری است. نتایج حاصل از این آزمایش نیز گزارشات چاودری و همکاران (۶) را تایید کرد. بقیه جدایه های استفاده شده در این

مواد و روش ها

محیط کشت ^۱YEMA، ^۲TYA و ^۳PA تهیه (۱۸) و پس از اتوکلاو و قبل از سرد شدن مقادیر مناسب سولفات روی به عنوان منبع عنصر روی به محیط های کشت اضافه شد (سولفات روی از میکرو فیلتر ۰/۲ میکرون عبور داده شد). سپس مقدار ۱۵ میلی لیتر از محیط های کشت به هر یک از پتری دیش ها در شرایط استریل توزیع شد (۱۸). پس از سرد شدن محیط های کشت پتری دیش ها برای استفاده بعدی در دمای اتاق نگهداری شدند. غلظت های عنصر روی ۳۵، ۴۰، ۴۵، ۵۰ و ۶۰ میلی گرم در لیتر برای مرحله اول آزمایش انتخاب شد.

تلقیح محیط های کشت

پتری دیش های حاوی محیط کشت به چهار قسمت مساوی تقسیم و هر بخش با یک قطره از سلول های شسته شده باکتری های ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار ویسیه تلقیح و سپس نمونه ها در دمای ۲۸ درجه سانتیگراد بمدت ۵ روز نگهداری و سپس میزان رشد هر یک از سویه ها بررسی و یادداشت برداری شد.

تهیه رزین و محیط کشت بافر

رزین تبادل آمبرلیت (IRI20⁺) با مش ۱۰۰-۲۰۰ از کمپانی شیمی آلمان تهیه گردید. رزین اشباع شده با سدیم برابر دستورالعمل با یون کلسیم اشباع و جایگزین یون سدیم شد و سپس در دمای ۳۵ درجه سانتیگراد خشک گردید. با توجه به این موضوع که با افزایش غلظت عنصر روی باید از غلظت کلسیم اضافه شده کاسته شود لذا از فرمول زیر برای تعیین غلظت کلسیم در برابر غلظت عنصر روی استفاده شد.

$$[Ca] = 1.25 \times (25 - (0.4 \times [Zn])) \quad (13)$$

محیط کشت بافر با اضافه کردن ۰/۵ گرم تریپتون، ۰/۵ گرم ویتامین، ۱۰ میلیگرم سولفات منیزیم، ۵ میلی گرم پتاسیم دی هیدروژن فسفات و ۱/۹۵۲ گرم آمبرلیت در لیتر تهیه شد.

^۱ Yeast Extract Manitol Agar

^۲ Trypton Yeast Extract Agar

^۳ Pepton Agar

آزمایش نیز دارای گستره تحمل متفاوتی بودند. بنظر می‌رسد که جدایه‌های مناطق آلوده (جدایه‌هایی که با شماره‌های ۶ و ۷ شروع می‌شوند) نسبت به جدایه‌های مناطق غیر آلوده تحمل بیشتری به فلز روی نشان دادند. اما استفاده از محیط کشت جامد برای مطالعه توانایی تحمل جدایه‌های باکتری‌ها بویژه باکتری‌های ریزوبیوم خالی از اشکال نیست. بنظر می‌رسد که این روش از دقت کافی برای تفکیک جدایه‌های حساس و مقاوم برخوردار نیست.

جدول ۱: رشد جدایه‌های ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار ویسبه بر روی محیط کشت TY حاوی مقادیر متفاوت عنصر روی (سه تکرار برای هر سویه)

شماره	جدایه	غلظت عنصر روی (میلیگرم در لیتر)					
		۶۰	۵۰	۴۵	۴۰	۳۵	۰
۱	۲۴	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۲	۲۱۰	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۳	۲۱۳	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۴	۲۸	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۵	۲۲۷	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۶	۴۳	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۷	۴۱۸	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۸	۴۳۰	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۹	۴۵۴	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۰	۴۵۰	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۱	۵۵	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۲	۵۱۰	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۳	۵۲۵	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۴	۵۱۵	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۵	۵۲۱	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۶	۶۱۳	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۷	۶۴۹	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۸	۶۹	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۱۹	۶۲۳	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۲۰	۶۳۵	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۲۱	۷۲	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۲۲	۷۶	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۲۳	۷۹	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۲۴	۷۳۵	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۲۵	۷۱۵	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۲۶	F6	+++	+++	+++	+++	+++	+++
۲۷	S9	+++	+++	+++	+++	+++	+++

+ علامت رشد = علامت عدم رشد

گیلر و همکاران (۱۰) دلایل اختلاف نتایج حاصل از آزمایشات متعدد را وجود عوامل موثر در سمیت فلزات سنگین و اختلاف در حساسیت روش‌های بکار برده شده دانسته‌اند. روش استفاده از محیط کشت جامد در این آزمایش قادر نبود که تفاوت در توانایی تحمل سویه‌ها را به‌عنصر روی نشان دهد. بویژه زمانیکه میزان تحمل جدایه‌ها به عناصر سنگین خیلی زیاد نباشد. بعضی محققین تشکیل کمپلکس‌ها و رسوب فلزات را در محیط کشت جامد بویژه تغییر نوع یون‌ها را در طی مراحل رشد مکرر گانیزم‌ها گزارش کرده‌اند (۱۱) که این عوامل نیز از جمله محدودیت‌های این روش محسوب می‌شود. اما این روش در بعضی موارد بدلیل سادگی و ارزان بودن آن و همچنین بمنظور آگاه شدن از رفتار میکروارگانیزم، می‌تواند مورد استفاده قرار گیرد هر چند در تفسیر نتایج حاصله از این روش باید دقت بیشتری صورت گیرد.

نتایج حاصل از روش رزین نشان داد که جدایه‌های خاک‌های غیر آلوده (۲۸ و ۲۲۷) هیچگونه تحملی را به‌عنصر روی نشان ندادند (شکل ۱). غلظت ۱۵ میلیگرم روی در لیتر در محیط کشت تأثیری بر سرعت رشد باکتری نداشتند. البته همانطور که در شکل ۱ نشان داده شده است سرعت رشد این جدایه‌ها قدری کمتر از غلظت صفر میلیگرم روی در لیتر است اما پس از گذشت دو روز تعداد کل سلول باکتری در میلیلیتر محیط کشت برابر شده است. این روند در هر دو جدایه خاک‌های غیر آلوده مشاهده شد. کاهش سرعت رشد و نهایتاً از بین رفتن سلول‌ها در غلظت‌های ۳۰ و ۵۰ میلیگرم روی در لیتر در هر دو جدایه مشاهده شد. در غلظت ۵۰ میلیگرم روی در لیتر پس از ۴۸ ساعت تعداد سلول‌ها در هر دو جدایه به صفر رسید. البته جدایه ۲۸ تحمل بیشتری نسبت به جدایه ۲۲۷ به عنصر روی نشان داد. تعداد سلول‌های این جدایه بعد از ۷۲ ساعت به صفر رسید که تاخیر در مرگ سلول‌ها در شکل ۱ نشان داده شده است. میزان تحمل به روی دو جدایه ۷۱۵ و ۷۳۵ که از خاک‌های آلوده به عناصر سنگین جدا شده‌اند، متفاوت بود (شکل ۲). جدایه ۷۱۵ نسبت به ۷۳۵ حساسیت بیشتری به

غلظت سمی عناصر سنگین مختلف از منابع علمی عملاً غیر ممکن است. تفاوت های بسیار در نتایج ارائه شده در منابع علمی وجود دارد که از عمده ترین این عوامل دگرگونی، تفاوت در حساسیت روش های بکار گرفته شده در این آزمایشات را می توان نام برد.

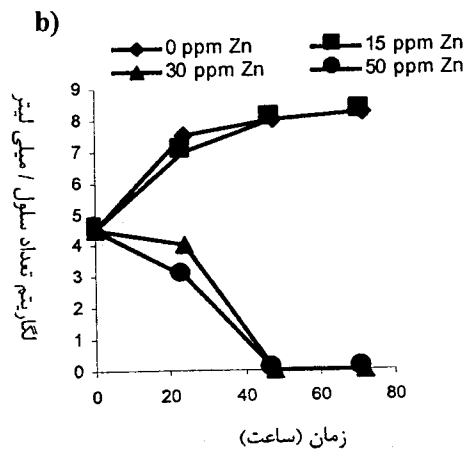
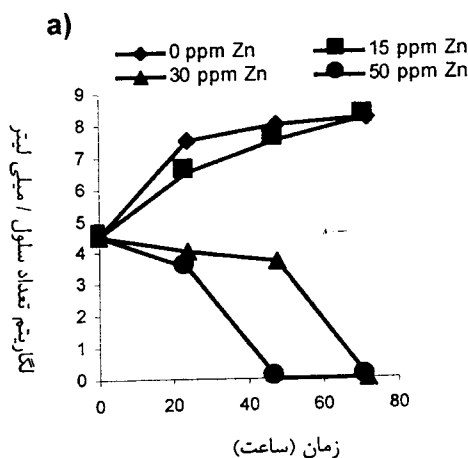
بطور کلی نتایج حاصل از این آزمایش نشان داد که روش استفاده از محیط کشت جامد حاوی عناصر سنگین برای جدایه هایی که از لحاظ میزان تحمل به عناصر سنگین تفاوت کمی را دارا هستند روش مناسبی نمی باشد. استفاده از روش رزین در این آزمایش از حساسیت بیشتری برخوردار بود و تفاوت موجود در میزان تحمل به عنصر روی در بین جدایه های ریزوبیوم لگومینوزارم را کاملاً نشان داد. ضمناً از نظر میزان تحمل جدایه های به عناصر سنگین و در این مورد به عنصر روی، تمامی جدایه های باکتری های مناطق آلوده ضرورتاً از درجه تحمل بالایی برخوردار نیستند. احتمالاً میکروارگانیسمها به زمان بیشتری نیاز دارند تا اینگونه صفات را به شیوه های مختلف از جمله اخذ مواد ژنتیکی از محیط و یا ایجاد موتاسیون کسب در خود نهادینه کنند.

سپاسگزاری

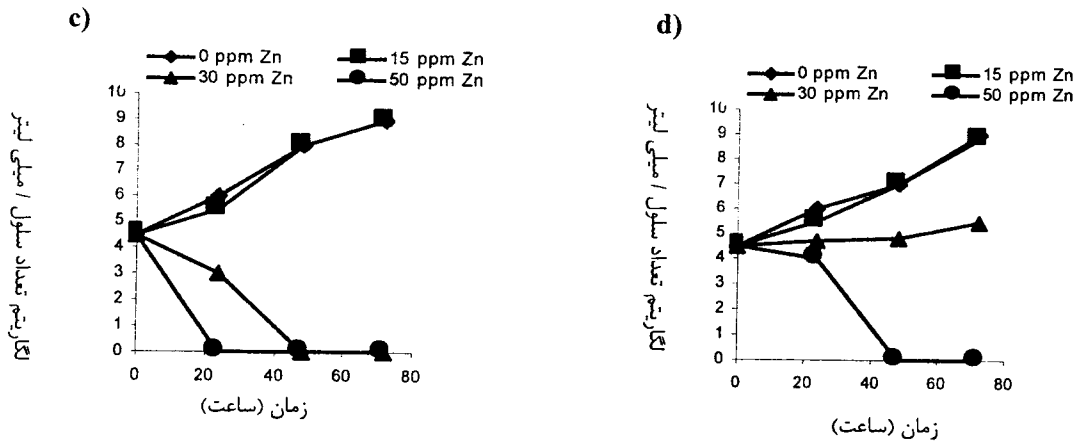
از کلیه پرسنل بخش میکروبیولوژی دانشگاه لندن بویژه پروفیسور گیلر که جدایه های این آزمون را برای این تحقیق فراهم کردند بسیار سپاسگزاریم.

عنصر روی نشان داد. غلظت ۱۵ میلیگرم روی تاثیر منفی در رشد باکتری نداشته و جمعیت باکتری در این تیمار پس از ۷۲ ساعت به میزان جمعیت باکتری در محیط کشت فاقد روی رسید. جدایه ۷۱۵ در غلظت ۳۰ میلیگرم در لیتر عنصر روی پس از ۴۸ ساعت از بین رفت و در غلظت ۵۰ میلیگرم روی تعداد سلول باکتری به صفر رسید.

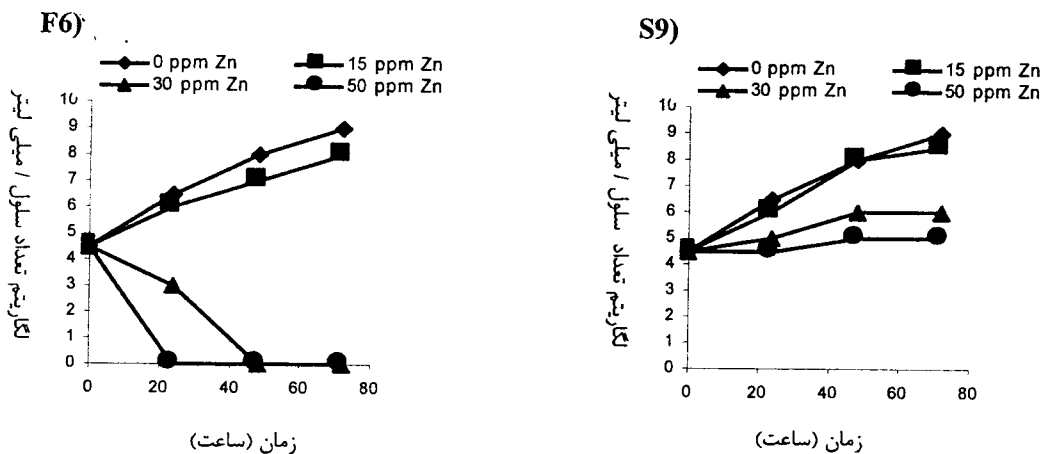
جدایه ۷۳۵ در غلظت ۳۰ میلیگرم روی در لیتر زنده ماند و جمعیت باکتری تا ۲۴ ساعت ثابت بود و پس از آن تعداد سلول ها با روند بسیار کند افزایش یافت و نهایتاً پس از ۷۲ ساعت تعداد سلول ها در هر میلیلیتر محیط کشت به صد هزار رسید. جدایه ۷۳۵ نیز پس از ۴۸ ساعت در غلظت ۵۰ میلیگرم روی در لیتر از بین رفت. دو جدایه F6 و S9 هم بعنوان جدایه های شاهد در این آزمایش مورد مطالعه قرار گرفتند (شکل ۳). همانگونه که قبلاً توسط چاودری و همکاران (۶) نشان داده شده بود جدایه F6 نسبت به غلظت ۳۰ میلیگرم روی در لیتر کاملاً حساس و رفتاری مشابه جدایه های خاک های غیر آلوده و خاک هایی با آلودگی متوسط داشتند (نتایج نشان داده نشده است). جدایه S9 از میزان تحمل روی بالاتری برخوردار بود که این نتایج با یافته های چاودری و همکاران (۶) مطابقت داشت. البته اطلاعات موجود در منابع علمی راجع به سمیت فلزات سنگین برای باکتری ها بسیار متغیر است. بات (۲) اعلام کرده است که برآورد سطوح



شکل ۱: سرعت رشد جدایه های (a) ۲۸ و (b) ۲۲۷ ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار و پسیه جدا شده از خاک های غیر آلوده به عناصر سنگین در محیط کشت انتخابی حاوی غلظت های متفاوت (Zn).



شکل ۲: سرعت رشد جدایه های ۷۱۵ (c) و ۷۳۵ (d) ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار ویسبه جدا شده از خاک های آلوده به عناصر سنگین در محیط کشت انتخابی حاوی غلظت های متفاوت (Zn).



شکل ۳: سرعت رشد جدایه ها F6 (جدا شده از خاک های غیر آلوده) و S9 (جدا شده از خاک های آلوده) ریزوبیوم لگومینوزارم بیوار تریفولی در محیط کشت انتخابی حاوی غلظت های متفاوت روی (Zn). توانایی تحمل به غلظت های بالای عنصر روی در جدایه S9 و حساسیت جدایه F6 به عنصر روی (Zn) که توسط جاودری و همکاران (۶) گزارش شده است.

منابع

1. Angle, J. S., Chaney, R. L., and Rhee, D. (1993). Bacterial resistance to heavy metals related to extractable and total metal concentrations in soil and media. *Soil Biology and Biochemistry*. 25, 1443-1446.
2. Baath, E. (1989). Effect of heavy metals in soil on microbial processes and populations. *Water, Air and Soil Pollution*. 47,335-379
3. Babich, H., and Stotzky, G. (1985). Heavy metal toxicity to microbe-mediated ecologic processes: A review and potential application to regulatory policies. *Environmental Research*. 36,111-137.
4. Beveridge, T. J., Hughes, M. N., Lee, H., Leung, K. T., Poole, R. K., Savvaidis I., Silver, S., and Trevors, J. T. (1997). Metal-microbe interactions: Contemporary approaches. *Advances in Microbial Physiology*. 38, 198-243.

5. Chaudri, A. M., McGrath, S. P., and Giller, K. E. (1992 b). Survival of the indigenous population of *Rhizobium leguminosarum* biovar *trifolii* in soil spiked with Cd, Zn, Cu and Ni salts. *Soil Biology and Biochemistry*. 24, 625-632.
6. Chaudri, A. M., McGrath, S. P., Giller, K. E., Rietz E., and Sauerbeck, D. R. (1993). Enumeration of indigenous *Rhizobium leguminosarum* biovar *trifolii* in soil previously treated with metal-contaminated sewage sludge. *Soil Biology and Biochemistry*. 25, 301-309.
7. Duxbury, T. (1981). Toxicity of heavy metals to soil bacteria. *FEMS Microbiology Letters* 11, 217-220.
8. Doelman, P., Jansen, E., Michels, M., and van Til, M. (1994). Effects of Heavy metals in soil on microbial diversity and activity as shown by the sensitivity-resistance index, an ecologically relevant parameter. *Biology and Fertility of Soil*. 17, 177-220.
9. El-Aziz, A., Angle, J. S., and Chaney, R. L. (1991). Metal tolerance of *Rhizobium meliloti* isolated from heavy-metal contaminated soils. *Soil Biology and Biochemistry* 25, 1153-1160.
10. Giller, K. E., and Witter, E., and McGrath, S. P. (1998). Toxicity of heavy metals to microorganisms and microbial processes in agricultural soils. A review. *Soil Biology and Biochemistry*.
11. Hugbus, M. N., and poole, R. K. (1991). Metal speciation and microbial growth the hard (and soft) facts. *Journal of General Microbiology* 137, 725-734
12. Keasling, J. D., and Hupf, G. A. (1996). Genetic manipulation of polyphosphate metabolism affects cadmium tolerance in *Escherichia coli*. *Applied and Environmental microbiology*. 62, 743-746.
13. Knight, B. P., and McGrath, S. P. (1995). A method to buffer the concentrations of free Zn and Cd ions using a cation exchange resin in bacterial toxicity studies. *Environmental Toxicity and Chemistry*. 14, 2033-2039.
14. Kuperman, R. G., and Carreiro, M. M. (1997). Soil heavy metal concentrations, microbial biomass and enzyme in a contaminated grassland ecosystem. *Soil Biology and Biochemistry*. 29, 179-190.
15. Maliszewska, W., Dec, S., Wierzbicka, H., and Wozniakowska, A, (1985). The influence of various heavy metal compounds on the development and activity of soil micro-organisms. *Environmental Pollution*. 37, 195-215.
16. McGrath, S. P. (1994). Effects of heavy metals from sewage on soil microbes in agricultural ecosystem. In *Toxic Metals in soil-Plant System* (S. M. Ross, ed.) pp. 242-274. John Wiley and Sons.
17. McGrath, S. P., Chaudri, A. m., and Giller, K. E. (1995). Long term effects of metals in sewage sludge on soils, microorganisms and plants. *Journal of Industrial Microbiology*. 14, 94-104.
18. Vincent, C. L., (1970). *A Manual for the practical study of root-nodule bacteria*, Blackwell, Oxford.

Metal tolerance assay of *Rhizobium leguminosarum* to Zinc in two different media.

A. Lakzian , M. Bahadorian¹

Abstract

Heavy metals are toxic to all microorganisms if present in high concentrations. The disposal of sewage sludge on agricultural land is considered as one of the most important sources of heavy metals contaminations with a long term detrimental effects. Therefore, examination of changes in the zinc tolerance of soil bacteria is an important issue. In this experiment, metal tolerance of 25 isolates of *R. leguminosarum* bv. *Viciae* was investigated with two different (Solid medium and Resin) methods. The results showed that some of isolates originated from contaminated soils had zinc tolerance and some others did not. The results also showed that the Resin method had a better sensitivity compared to solid media for evaluating the metal tolerance. Resin method is recommended when the difference in metal tolerance among isolates is subtle.

Key words: Heavy metals, Rhizobia bacteria, Toxicity