

تغییر و تبدیل ترکیبات جیوه در محیط ، توسط میکروارگانسیم‌ها

دکتر محمود شریعت

خلاصه :

چهل باکتری از میکروارگانسیم های تیپیک خاک ، ته نشست ها و پساب فاضلابها در مقابل جیوه معدنی و آلی در محیط کشت ته نشست استریل شده عادت داده شدند . قابلیت تجزیه ترکیبات جیوه معدنی و همچنین بررسی امکان تولید ترکیبات آلی جیوه از کلرور مرکوریک با چهل میکرب عادت داده شده در محیط ته نشست حاوی ۱۰ میلیگرم در لیتر کلرور مرکوریک انجام شد . آزمایش امکان تجزیه ترکیبات آلی جیوه های با ۲۱ میکرب عادت داده شده در محیط ته نشست حاوی ۲/۵ میلیگرم در لیتر متیل مرکوری انجام شده جیوه تام ، آلکیل مرکوری ها و دای آلکیل مرکوریهادر ته نشست و محلول گیرنده بترتیب بروشهای اتمیک آسورپشن - گازروماتوگرافی و مجموع گازکر ماتوگراف - اتمیک آسورپشن آزمایش شدند ۲۲۰ تا ۵۲٪ تقلیل در میزان جیوه تام معدنی در کشت تعدادی از باکتریها مشاهده شد . هیچیک از ۴ باکتری قادر نبودند ترکیبات آلی جیوه نظیر متیل مرکوری تولید نمایند ، در حالیکه شانزده میکرب هوازی و یک میکرب بیهوازی قابلیت تجزیه متیل مرکوریک کلراید و تبدیل آن به جیوه فلزی را نشان دادند . میزان تقلیل مرکوری در طی ۱۶ روز آزمایش در شرایط هوازی ۳۲ تا ۸۴٪ مقدار اولیه متیل مرکوری بود . آزمایش برای تولید سایر آلکیل مرکوریها و همچنین دای آلکیل مرکوریهای غیر یونیزه در کلیه آزمایشها منفی بود .

مقدمه :

اثرات سمی ترکیبات معدنی و آلی جیوه ای دیرزمانی است که شناخته شده اند مسئله ای که این روزها با آن مواجه هستیم از دیاد سریع مصرف ترکیبات جیوه ای در صنعت و کشاورزی در چند دهه اخیر میباشد .
املاح معدنی جیوه وقتی به آب وارد شوند بصورت رسوب ضمیمه ته نشست های رودخانه

یادریاچه‌ها میشوند و در اینجاست که توسط میکروارگانیزم‌ها تبدیل‌بترکیبات آلی جیوه‌ای محلول در آب میشوند که چندین بار برای انسان سمی‌تر میباشند (۱). متیل‌مرکوری تولید شده در تن‌نشست رودخانه‌دریدن موجودات آبی تجمع پیدا نموده از طریق زنجیر غذایی توسط صدفهای خوراکی و ماهیها باعث بروز ناهنجاریهای عصبی و بیماری در انسان میشود. تحقیقات اولیه غالباً منحصر به تعیین مقدار جیوه نام معدنی در آبها و بدن ماهیها بود که شمای کلی انتشار ترکیبات جیوه‌ای را نشان میداد. از آنجائیکه شناسائی نوع ترکیبات جیوه‌ای بخصوص ترکیبات آلی جیوه و همچنین تعیین مقدار هر یک از آنها لازم است در این مقاله تغییرات بیولوژیکی مواد جیوه‌ای در تن‌نشست رودخانه‌ها و دریاچه‌ها، تبدیل ترکیبات جیوه‌ای معدنی به آلی مانند تولید متیل‌مرکوری از کلرور جیوه و یا برعکس تجزیه ترکیبات آلی جیوه‌ای توسط باکتریهای موجود در خاک، آب و پساب فاضلاب مورد بررسی قرار گرفته است و از طرفی امکان تشکیل ترکیبات آلی غیر یونیزه جیوه‌ای نظیر دی‌متیل‌مرکوری- دی‌اتیل‌مرکوری- دی‌پروپیل‌مرکوری- دی‌بوتیل‌مرکوری و دی‌فنیل‌مرکوری نیز بررسی شده است.

اطلاعات بسیار مختصری درباره تجزیه ترکیبات معدنی جیوه‌ای و یا ترکیبات آلی جیوه توسط باکتریها در دست است (۲). تونومورا و همکاران در ۱۹۶۸ یک اسپس پسودوموناس جدا نمودند که قدرت تحمل آن نسبت به ترکیبات جیوه هزار برابر بیشتر از اشریشیا کلی و پسودومونا آئروژینوزا بود (۲). کومورا و ایزاکی سه دسته از اشریشیا کولی جدا نمودند که قادر بودند کلرور جیوه را تجزیه نموده جیوه فلزی آزاد نمایند (۳). سامرو همکارانش تصعید جیوه فلزی را از محلول کلرور مرکوریک توسط باکتریهای اشریشیا کولی، استافیلوکوکوس اورئوس و پسودومونا آئروژینوزا گزارش نمودند (۵ و ۴). تصعید جیوه فلزی از محلول کلرور مرکوریک توسط قارچی از نوع کریپتوکوکوس نیز گزارش شده است (۶).

جنسن و جرنه لوف، برای اولین بار تبدیل جیوه معدنی به ترکیب آلی متیل‌مرکوری را توسط باکتریهای موجود در تن‌نشست‌های طبیعی نشان دادند (۷) و تبدیل جیوه معدنی به متیل‌مرکوری بعدها توسط باکتری متانوباکتریوم امیلیانسکی ای نشان داده شده است (۸). اطلاعات در مورد تجزیه متیل‌مرکوری توسط باکتریهای موجود در آب و فاضلاب نیز بسیار کم است (۶ و ۲).

اسپنگلر و همکاران در ۱۹۷۲ سی میکرب از محیط جدا نمودند که قادر بودند متیل‌مرکوری را تجزیه نموده جیوه فلزی آزاد نمایند. دو عدد از این میکربها کوکسی‌های گرام مثبت، دو تای آنها باسیل‌گرام منفی بوده بقیه باسیل‌های گرام منفی بودند که خصوصیات پسودومونارا داشتند (۹ و ۱۰). اسکاتل و همکاران دسته‌ای از اشریشیا کولی را جدا

نمودند که نسبت به متیل مرکوریک استات و متیل مرکوریک کلراید مقاومت نشان دادند که ظاهراً این مقاومت مربوط به تجزیه آنزیمی این مواد و تصعید جیوه فلزی بوده است (۱۱).
در این بررسی ۱۷ اسپس باکتری مشخص شده اند که قدرت تجزیه متیل مرکوری و تبدیل آن به جیوه فلزی را دارا میباشند.

روش آزمایش :

۱- انتخاب ته نشست بعنوان محیط کشت :

از جهت اینکه محیط کشت هر چه بیشتر به شرایط طبیعی محیط نزدیکتر باشد ته نشست یک مرداب انتخاب شد. بقایای گیاهی و سنگریزه از آن جدا شده کاملاً یکنواخت شد. سپس به حجم مساوی ۵۰ : ۵۰ آب به آن اضافه و از نظر وجود مواد غذائی کافی جهت رشد باکتریها آزمایش شد. نتیجه آزمایش محیط کشت در تابلوی ۱ نشان داده شده است. ته نشست تهیه شده بمدت ۳۰ دقیقه در اتوکلاو ۱۲۰ درجه سانتیگراد استریل شد. و جهت اطمینان از رشد میکربی باسیل پسودومونا آئروزینوزا در یک نمونه آن کشت شد و رشد باکتری در مدت ۲۴ روز کنترل گردید که نتیجه بسیار رضایت بخش بود :

تابلوی ۱

تجزیه شیمیائی ته نشست

۷/۲	PH
۷۵۰ گرم در لیتر	مواد معلق
۱۲/۷ گرم در لیتر	مواد معلق قابل تصعید
۹۴۴ میلیگرم در لیتر	جمع مواد محلول
۸۰۰ میلیگرم در لیتر	مواد محلول قابل تصعید
۲۴۰۰ میلیگرم در لیتر	کربن آلی تام TOC
۱۰۳۲۰ میلیگرم در لیتر	COD
۰/۵۶ میلیگرم در لیتر	ازت آمونیاکی
۹ میلیگرم در لیتر	ازت تام
۲/۲ میلیگرم در لیتر	فسفاتها
" " ۴۶/۵	* کلورها بر حسب CL
۱۸ میلیگرم در لیتر	* سولفات ها بر حسب SO ₄

* کلرور و سولفات در قسمت محلول آزمایش شده اند.

۲- انتخاب میکروارگانسیم ها :

چهل سوبیه میکرب که شایع ترین میکرب های خاص خاک- تنه‌نشت ها و پساب فاضلابها هستند جهت بررسی اثر آنها در تغییر و تبدیل ترکیبات جیوه در محیط آب انتخاب شدند این میکربها در اغلب محیطهای مائی بفرآوانی یافت میشوند . یازده میکرب در آزمایشگاه موجود بود و مابقی از مؤسسه (American Type Culture Collection (ATCC واقع در راک ویل ایالت مریلند خریداری شد (۱۲) . هریک از باکتریها در محیط کشت مایع مناسب و در درجه حرارت اپتیمم کشت داده شدند .

۳- عادت دادن میکرب ها Acclimation

برای عادت دادن میکربها به ترکیبات جیوه معدنی و آلی روزانه به ۲۰۰ میلی لیتر محیط کشت مناسب هریک از باکتریها ۱ میلیگرم در لیتر کلرور مرکوریک و یا ۵/۲۵ میلیگرم در لیتر متیل مرکوری بمدت ۱۰ روز اضافه شد بطوریکه در پایان ده روز مقاومت میکربها در مقابل غلظت نهائی ۱۰ میلیگرم در لیتر کلرور جیوه و یا ۲/۵ میلیگرم در لیتر متیل مرکوری بدست آمد . جهت تأمین مقدار کافی مواد غذائی روزانه ۱ میلی لیتر از محلول محیط کشتی که ۱ برابر غلیظ تر تهیه شده بود بهریک اضافه میشد . آکلیماسیون میکربهای کلوستریدیوم پرفرنزنس ، کلوستریدیوم بای فرمانتانس ، دی سولفو و پیریودی سولفور یکنسس و دی سولفو و پیریو استو آری ای در محیط بی‌هوازی و مابقی در محیط هوازی انجام شد . یکروز در میان از هریک از ظروف باکتریها در محیط کشت مربوطه کشت داده میشد تا از رشد کافی میکربها و خلوص کشت اطمینان حاصل شود .

۴- آزمایش امکان تبدیل جیوه معدنی به آلی و یا تجزیه جیوه معدنی :

ته نشست تهیه شده بعنوان محیط کشت در ظرف مخصوص آزمایش (bubbler) به میزان ۳۰۰ میلی لیتر اضافه شد . از کشت ۱۸ ساعته هر یک از میکربها بمیزانی به محیط اضافه شد که در حدود پنجاه میلیون باکتری در هر میلی لیتر محیط کشت وجود داشته باشد .

آزمایش میکربهای بی‌هوازی در شرایط بی‌هوازی و مابقی در شرایط هوازی انجام شد . پس از ۱۸ تا ۲۴ ساعت نگهداری تنه‌نشت های کشت داده شده در حرارت آزمایشگاه ، بهریک از ظروف بمقدار کافی از محلول استریل کلرور مرکوریک اضافه گردید تا غلظت نهائی آن ۱۰ میلی گرم در لیتر بر حسب جیوه باشد از هر نمونه میکربی دو ظرف تهیه شده بود . هوای

فشرده آزمایشگاه که از آب مقطر استریل جهت اشباع شدن از بخار آب عبور داده می‌شود پس از گذشتن از صافی میلی پوربه هریک از ظروف مخصوص آزمایش وارد می‌شود تا اکسیژن مورد نیاز میکربها را تأمین نماید.

یک محلول جذب کننده (بفرمول بر موریطاسیم ۱۰۰ گرم، بر مور جیوه ۱۵ گرم، آب مقطر بمقدار کافی تا یک لیتر) در سر راه قرار داده شده بود تا مواد جیوه‌ای تصعید شده را جذب نماید. برای میکربهای بی‌هوازی بعوض هوا از سیلندر گاز ازت خالص استفاده می‌شود.

هر دو روز در میان و بمدت ۱۶ روز مواد داخل ظرف آزمایشی جهت تعیین مقدار جیوه تام - الکیل مرکوری ها و دی‌الکیل مرکوریه‌ها آزمایش می‌شدند. در مورد محلول جاذب تنها جستجوی الکیل مرکوریه‌ها انجام می‌شد زیرا بعلت اثر بر مور جیوه بر دی‌الکیل‌های تصعید شده همگی تبدیل به الکیل مرکوری می‌شدند.

همراه با هر نمونه آزمایشی دو سری کامل شاهد بکار گرفته می‌شد که در آنها کلیه عملیات بر روی محیط بدون میکرب انجام می‌گرفت تا چنانچه تغییراتی در نوع ترکیب جیوه بدون دخالت میکروارگانیسما پدید آید مشخص شود.

۵- آزمایش‌ها مکان تجزیه جیوه آلی :

وسائل کشت و دستگاهها عیناً مانند آن بود که در تبدیل جیوه معدنی به آلی ذکر شد با این تفاوت که بهر یک از ظروف آزمایشی پس از ۱۸ تا ۲۴ ساعت کشت از محلول استریل متیل مرکوریک کلراید بمیزان کافی اضافه می‌شد تا غلظت نهایی به ۲/۵ میلی‌گرم در لیتر برسد.

دوسری شاهد نیز حاوی ۲/۵ میلی‌گرم در لیتر متیل مرکوریک کلراید بودند. در فواصل زمانی سه روزه آزمایش تعیین مقدار باقیمانده متیل مرکوری و تعیین مقدار جیوه تام انجام می‌شد.

محلول جاذب نیز جهت تعیین مقدار الکیل مرکوری تصعید شده آزمایش می‌گردید.

۶- روشهای تعیین مقدار شیمیائی :

الف - تعیین مقدار جیوه تام - جیوه تام بروش اتمیک آسوپشن بدون شعله با استفاده از دستگاه مرکوری آنالیزر (Colman MAS-50) ساخت پرکین المر تعیین مقدار شد. برای تهیه نمونه‌ها جهت تعیین مقدار جیوه در ته نشست‌ها روش هضم مخصوص توصیه شده توسط سازمان حفاظت محیط زیست آمریکا بکار گرفته شد تا ترکیبات آلی جیوه بخصوص

باند‌های مربوط به ترکیب جیوه با پروتئین‌ها و یا گروه سولفید ریل اکسیده شده تبدیل به جیوه معدنی شوند (۱۳) .

ب- تعیین مقدار آلکیل مرکوری‌ها- با قدری تغییرات روش و ستو بکار رفت که شامل دو مرحله استخراج و تصفیه آلکیل مرکوری‌ها و آزمایش با گاز کروماتوگرافی میباشد (۱۴) . گاز کروماتوگراف بکار رفته دستگاه MI-220 بود و مشخصات دستگاه جهت آزمایش بقرار زیر بوده است :

ستون- شیشه‌ای بطول یک متر با قطر داخلی $\frac{6}{3}$ میلی‌متر ($\frac{1}{4}$ اینچ) مواد پر شده $OV-17\%1/5$ باضافه $QF-1\%1/5$ بر روی کروموسب ۸۰-۱۰۰ مش ، گاز حامل - ازت خالص^۱ ۱۲۰ میلی لیتر در دقیقه .
درجه حرارت ورودی- ۱۷۰ درجه سانتیگراد .
درجه حرارت ستون - ۱۴۵ درجه سانتیگراد .
درجه حرارت دتکتور تری تیوم ۱۶۵ درجه سانتیگراد .

ج- تعیین مقدار ترکیبات دای الکیل مرکوری- مجموع دو دستگاه گاز کروماتوگراف و مرکوری آنالیزر مطابق روش بکار رفته توسط لونگ باتوم^۲ و درسمن^۳ بکار گرفته شد (۱۵) دستگاه گاز کروماتوگراف بکار رفته MI-2000R بود در این روش ترکیبات غیر یونی جیوه توسط گاز کروماتوگراف در درجه‌حرارت‌های مختلف^۴ جدا شده ، توسط شعله هیدرژن سوخته و جیوه آزاد شده از هریک از ترکیبات غیر یونی جیوه بترتیب در دستگاه مرکوری آنالیزر بکمک دستگاه ثبات حساس شده تعیین مقدار میشود .

دستگاه تقطیر و ستون حاوی پیر کلرات منیزیم جهت جدا کردن بخار آب حاصله از سوختن هیدرژن اضافه شده بود . مشخصات گاز کروماتوگراف بقرار زیر میباشد :

ستون- شیشه‌ای بطول یک متر با قطر داخلی $\frac{3}{1}$ میلی‌متر ($\frac{1}{8}$ اینچ) - مواد پر شده ۵% DC-200 باضافه $QF-1\%3$ بر روی گاز کروم ۸۰-۱۰۰ مش- درجه حرارت ورودی - ۶۰ درجه حرارت .

درجه حرارت ستون- حرارت ستون در طی مدت ۱۰ دقیقه از ۶۰ درجه به ۱۸۰ درجه سانتیگراد افزایش داده شده ، مجدداً سرد شده به درجه حرارت اولیه بازگشت مینمود .

نتایج آزمایش :

۱- آکلیماسیون میکروارگانسیم ها :

میکروارگانسیم ها را اکسیونهای مختلفی در مقابل کلرور مرکوریک نشان دادند. پسدوموناس آتروژینوزا، استافیلوکوکوس، آتروباکتر آتروژنزو پروتئوس میرابیلیس مقادیر تا ۱۴ میلیگرم کلرور مرکوریک را تحمل نمودند بدون آنکه آثار محسوسی در رشد آنها داشته باشد ولی ۱۰ میلیگرم در لیتر کلرور مرکوریک رشد اشیشیاکلی، باسیلوس سوبتی لیس، آتروموناس هیدروفیلا، پسدومونا نیگر فاسی ینس و سارسینالوته آ را بتأخیر انداخت. باکتریهای باسیلوس ماسه رنس، بروی باکتریوم لی نوز و بره وی باکتریوم فلاووم مقادیر بیش از ۸ میلیگرم در لیتر کلرور مرکوریک را تحمل نمودند.

رشد میکربها در محیط حاوی متیل مرکوری (جیوه آلی) بسیار کندتر از محیط حاوی کلرور جیوه (جیوه معدنی) بود. چندین میکرب که در محیط حاوی جیوه معدنی رشد نموده بودند نتوانستند حتی مقدار ۰/۳۷ میلیگرم در لیتر متیل مرکوری را تحمل نمایند. جدول شماره ۲ نتایج آکلیماسیون میکربها به جیوه معدنی و آلی را نشان میدهد :

جدول شماره (۲)

مقاومت میکربهای انتخابی به کلرور مرکوریک و متیل مرکوریک کلراید

مقدار متیل مرکوری تحمل شده مقدار کلرور مرکوریک تحمل شده

میکروارگانسیم میلیگرم در لیتر میلیگرم در لیتر

آکروموباکتر پستی فر	۲/۵	۱۴
آتروموناس هیدروفیلا	(۱) -	۱۰
آتروموناس لیکه فاسی ینس	-	۱۴
آرتروباکتر اوره سنس	-	۱۴
آرتروباکتر گلوبی فرمیس	-	۹
باسیلوس ماسه رنس	(۲) ۰/۶۲	۸ (۳)

(۱) - میکرب حتی مقدار کم ۰/۳۷ میلیگرم در لیتر را تحمل نمود.

(۲) - میکرب مقادیر بیش از ۰/۶۲ میلیگرم در لیتر را تحمل نمود.

(۳) - میکرب مقادیر بیش از ۸ میلیگرم در لیتر را تحمل نمود.

دنباله جدول شماره (۲)

۱۴	۰/۶۲	باسیلوس مگاتریوم
۸	۲/۵	باسیلوس سوبیتی لیس
۸	—	بره وی باکتریوم فولووس
۸	—	بره وی باکتریوم لی ننز
۱۴	—	بره وی باکتریوم Sp.
۱۴	۲/۵	سیتروباکتر اینترمدیوس
۱۴	۲/۵	سیتروباکتر فروندی ای
۱۴	۲/۵	کلسوستریدیوم پرفرنژنس
۱۴	۲/۵	کلوستریدیوم بای فرمانتانس
۱۴	۲/۵	دی سولفوویبریو دی سولفوریکانس
۱۴	۲/۵	دی سولفوویبریو استوآری ای
۱۴	۲/۵	آنتروباکتر آئروژنز
۱۴	۲/۵	آنتروباکتر کلواسه آ
۱۰	—	اشریشیا کولی
۱۴	—	فلاوو باکتریوم آربورسنس
۱۴	۲/۵	فلاوو باکتریوم مارینوتی پیکوم
۱۴	۰/۶۲	هایفومیکریوم ایندیکوم
۱۴	۲/۵	پارا کلوباکتریوم کلیفرم
۱۴	۲/۵	پروتئوس میرابی لیس
۱۰	۲/۵	پروژید نسپا Sp.
۱۴	۲/۵	پسودومونا آئروژینوزا
۱۴	۲/۵	پسودومونا فلوئورسنس
۱۴	۲/۵	پسودومونا فراژی
۱۰	—	پسودومونا نیگری فاسی یینس
۱۴	۰/۶۲	پسودومونا استوتزری
۱۰	—	سارسینا لوته آ
۱۴	۲/۵	سراشیا مارسه سنس
۱۴	۲/۵	سراشیا پلیموتی کا

دنباله جدول شماره (۲)

۱۴	۲/۵	استافیلوکوکوس SP.
۸	۲/۵	ویبریوآلبن سیس
۱۴	۲/۵	ویبریوکونه توس
۱۴	۰/۶۲	ویبریو سیکلوزایت
۸	-	ویبریو فیشری
۱۴	-	ویبریو مارینوپرزس

۲- تجزیه کلرور مرکوریک :

در ظروف محتوی باکتریهای سراسیامارسه سنس، پروویدنسیا SP.، اشیشیا کلی، سیستروباکتر فروندی ای، سیترو باکتر دایورسوس، آنتروباکتر کلوآسه آ، پسودوموناس فلوئورسنس، سارسینا لوته آ، آرتروباکتر اوره سنس و فلاووباکتریوم مارینوتی پیکوم ۲۲% تا ۳۴% تقلیل در میزان جیوه تام دیده شد در حالیکه ظرف حاوی پروتئوس میرابیلیس ۵۲% تقلیل در میزان جیوه تام را نشان داد. میزان تقلیل جیوه تام در ظروف شاهد با معدل ۸/۵% بود.

۳- تبدیل ترکیبات معدنی به ترکیبات آلی جیوه^۱ :

هیچیک از چهل باکتری آداپته شده با کلرور مرکوریک و بکار رفته در این آزمایش قادر نبودند جیوه معدنی را به ترکیبات جیوه آلی تبدیل نمایند. هیچ مقدار قابل اندازه گیری آلکیل مرکوری در ظروف محتوی میکربها و همچنین محلولهای جاذب دیده نشد.

۴- تجزیه متیل مرکوریک کلراید^۲ :

شانزده باکتری هوازی که در مقابل ۲/۵ میلیگرم در لیتر متیل مرکوری بخوبی رشد کرده بودند قدرت تجزیه متیل مرکوری را نشان دادند. میزان تجزیه متیل مرکوری در شرایط هوازی بین ۳۲ تا ۸۴% بود. تجزیه متیل مرکوری توسط ویبریو کونه توس قابل توجه نبود.

از چهار باکتری که در شرایط بیهوازی آزمایش شدند فقط دی سولفوویبیریودی سولفوریکنس ۳۲% متیل مرکوری موجود را تجزیه نمود. میزان درصد تقلیل متیل مرکوری توسط باکتریها در جدول ۳ ذکر شده اند.

جدول شماره ۳

آزمایش قابلیت باکتریها در تجزیه متیل مرکوری
(غلظت اولیه متیل مرکوری ۲/۵ میلیگرم در لیتر)

درصد تجزیه متیل مرکوری	نوع متابولیسم	میکروارگانیزم
۸۴	هوازی	سراشیا مارسه سنس
۸۳	"	پروویدنسیا SP.
۷۹	"	پسودومونا فلوئورسنس
۷۱	"	سیتروباکتر فروندی ای
۷۱	"	پروتئوس میرابیلیس
۶۹	"	آنتروباکتر آئروژنز
۶۶	"	آنتروباکتر کلوآسه آ
۵۹	"	پاراکلو باکتریوم کلیفرم
۵۳	"	آکروموباکتر پستی فر
۵۳	"	سراشیا پلیموتیکا
۵۳	"	استافیلوکوکوس SP.
۵۲	"	پسودوموناس آئروژینوزا
۴۷	"	باسیلوس سوبتی لیس
۳۷	"	فلاووباکتریوم مارینوتی پیکوم
۳۲	"	سیتروباکتر اینترمدیوس
۲۰	"	پسودوموناس فراژی
۶	"	ویبریو کونه توس
منفی	بی‌هوازی	کلوستریدیوم پرفرنژنس
منفی	"	کلوستریدیوم بایفرمانتانس
۳۲	"	دی سولفوویبریو دی سولفوریکنس
منفی	"	دی سولفورویبریو استوآری ای
۷	هوازی	شاهد
۹	بی‌هوازی	شاهد

بحث و نتیجه گیری:

چهل میکرب از میکروارگانسیم های تپیک خاک - ته نشست ها و پساب فاضلابها مقادیر ۸ تا ۱۴ میلیگرم در لیتر جیوه معدنی را تحمل نمودند در حالیکه فقط ۲۱ عدد از آنها قادر بودند مقادیر بیش از ۰/۳۷ میلیگرم در لیتر متیل مرکوریک کلراید را تحمل نمایند. باکتریهای باسیلوس ماسه رنس، برهوی باکتریوم لی ننز و بره وی باکتریوم فلاووم در عمل آکلیماسیون در محیط کشت خالص مقادیر بیش از ۸ میلیگرم در لیتر کلرور مرکوریک را تحمل نمودند ولی هر سه این میکربها در محیط ته نشست در مقابل ۱۰ میلیگرم در لیتر کلرور مرکوریک بخوبی رشد نمودند. شاید قسمتی از جیوه روی ذرات خاک رس موجود در ته نشست آدسوربه شده عملا میکرب در معرض مقدار کمتری جیوه قرار گرفته است. تجزیه کلرور مرکوریک و تبدیل آن به جیوه فلزی در محیط کشت ته نشست حاوی ۱۰ میلیگرم در لیتر کلرور مرکوریک توسط بعضی از میکروارگانسیم های زیر دیده شد: باکتریهای سراسیا ماسه سنس، پرووید نسیا SP.، اشیشیا کلی، سیترو باکتر فروندی ای، سسترو باکتر دایورسوس، آنترو باکترکلو آسهآ، پسودوموناس فلوتورسنس، سارسینا لوتتهآ، آرترو باکتر اوره سنس و فلاوو باکتریوم مارینوپیکوم ۲۲ تا ۳۴٪ تقلیل در میزان جیوه تام معدنی نشان دادند در حالیکه پروتئوس میرابیلیس ۵۲٪ تقلیل در میزان جیوه تام نشان داد. تصعید جیوه فلزی از محیط کشت حاوی کلرور جیوه بعلت فعالیت اشیشیا کلی توسط سامر و همکاران (۴) و بعلت فعالیت پسودوموناس توسط فوروگاوا (۱۶) تشریح شده است. با احتمال زیاد تقلیل جیوه تام از ظروف محتوی باکتریهای نام برده شده بدلیل مکانیسم مشابهی میباشد و ضمناً "راکسیونهای آنزیمی باکتریها و یا فرآورده های ثانویه آنها ممکن است اثر احیاء کننده بر روی جیوه جذب شده بر ذرات معلق ته نشست ها داشته آنرا به جیوه فلزی قابل تصعید تبدیل نمایند.

میزان تقلیل جیوه معدنی در ظروف شاهد ۸ تا ۱۵٪ و میزان تقلیل متیل مرکوری در ظروف شاهد ۴ تا ۸٪ بوده که بعلت تبخیر و یا تجزیه بعلت راکسیونهای شیمیایی میباشد. میزان تقلیل جیوه تام در کلیه ظروف حاوی میکروارگانسیم ها و در شرایط هوای بطور قابل ملاحظه ای از ظروف شاهد بیشتر بود.

میزان تصعید جیوه از ته نشست های محتوی میکربهای بیهوازی از ظروف شاهد هم کمتر بود دلیل آن با احتمال زیاد اینستکه هیدروژن سولفور تولید شده توسط میکربهای بیهوازی ایجاد سولفور جیوه مینماید که در محیط آب از کلرور جیوه بسیار با ثبات تر است. هیچیک از چهل میکروارگانسیم آزمایش شده قادر نبودند جیوه معدنی را به ترکیبات

جیوه آلی نظیر متیل مرکوری تبدیل نمایند. جنسن و جرنه لوف تبدیل جیوه معدنی به ترکیب آلی متیل مرکوری را توسط باکتریهای موجود در ته نشست های طبیعی نشان دادند (۷).

ته نشست های طبیعی بکاررفته توسط جنسن و جرنه لوف حاوی تعداد بیشماری میکربهای هوازی و بیهوازی بودند ولی در آزمایشی که نگارنده با چهل میکرب محیط زیست کاملاً خالص و تک تک انجام داده هیچکدام از این باکتری ها قادر به تولید متیل مرکوری نبودند.

ونک^۱ و سیج پس تجن^۲ گزارش دادند که پسودوموناس فلوتورسنس ، میکروباکتریوم فلای ، شیریشیا کولی ، آتروباکتر آتروژنز و باسیلوس مگاتریوم در طی یک هفته کشت هوازی مقادیر کمی متیل مرکوری تولید مینمایند (۱۷) .

برای اطمینان خاطر آزمایش با میکربهای فوق الذکر با استثنای میکروباکتریوم فلای تکرار شد ولی هیچگونه آثار تولید متیل مرکوری مشاهده نشد. علت آن شاید سوبستراهای مختلف میکربی بوده باشد .

از ۲۱ میکربی که به ۲/۵ میلیگرم در لیتر متیل مرکوری آداپته شده بودند و در آزمایش تجزیه متیل مرکوری بکار گرفته شدند ۱۷ عدد از آنها قادر بودند متیل مرکوری را بمیزان قابل توجه تجزیه نمایند. میزان تجزیه متیل مرکوری در شرایط هوازی بین ۳۲ تا ۸۴% بود . تجزیه متیل مرکوری توسط ویبریو کونه توس قابل توجه نبود . مقادیر بیش از ۶% نقصان متیل مرکوری در ظروف حاوی انتروباکتر آتروژنز ، سراسیا مارسه سنس ، پروتئوس میرابیلیس ، انتروباکتر کلوآسه آ ، پروویدنسیا ، SP سیتروباکتر فرونیدی ای و پسودوموناس فلوتورسنس دیده شدند .

از چهار میکربی که در شرایط بیهوازی آزمایش شدند تنه های سولفورویبیریودی سولفوریکنس ۳۲% تقلیل در میزان متیل مرکوری نشان داد .

با آنکه ظروف شاهد و ظروف حاوی میکرب همگی دارای ۲/۵ میلیگرم در لیتر متیل مرکوری بودند نقصان جیوه نام از ظروف حاوی میکرب (۵% تا ۴۳%) خیلی بیشتر از ظروف شاهد بود (۱۵%) .

میزان متیل مرکوری تصعید شده از ظروف آزمایشی که در محلول گیرنده جذب شده بود بسیار کم و با معدل ۲/۸ میکروگرم در لیتر بود که با مقایسه با میزان متیل مرکوری موجود در ظروف آزمایشی (۲/۵ میلیگرم در لیتر) ناچیز و قابل گذشت است .

آزمایش برای جستجو و تعیین مقدار اتیل مرکوری - بوتیل مرکوری - فنیل مرکوری -

دای متیل مرکوری - دای اتیل مرکوری - دای بوتیل مرکوری - دای پروپیل مرکوری و دای فنیل مرکوری در کلیه ظروف محتوی باکتریها منفی بود و این بدینمعنی است که متیل مرکوری بصورت ترکیبات دیگر جیوه آلی در نیامده است .

بررسی فوق الذکر اطلاعاتی در مورد تجزیه متیل مرکوری بسیار سمی و تبدیل آن به فرم کم سمی جیوه فلزی بدست میدهد . باکتریهائی که قادر به این تجزیه هستند همگی از باکتریهای فراوان محیط زیست میباشند و این نشان میدهد که در آبهای آلوده به ترکیبات جیوه امکان عمل ضد سم طبیعی وجود دارد . اطلاعات بدست آمده از این آزمایش میتواند به درک سیکل جیوه در طبیعت کمک نماید .

REFERENCES

1. Aston, S.R., Brutz, D., Chester, R. and Riley, J.P. "The Distribution of Mercury in North Atlantic Deep-Sea Sediments." Nature Physical Science. Vol. 237, No. 77, June 19, 1972. p. 125.
2. Tonomuta, K., Maeda, K., Futai, F., Nakagami, R. and Yamada, M. "Microbiology: Stimulative Vaporization of Phenylmercuric Acetate by Mercury Resistant Bacteria." Nature, Vol. 217, Feb. 1968, pp.644-46.
3. Komura, I. and Izaki, K. "Mechanism of Mercuric Chloride Resistance in Microorganisms. I. Vaporization of Mercury Compound from Mercuric Chloride by Multiple Drug Resistant Strains of *Escherichia Coli*." J.Biochem. Vol.70, 1971, pp.885-93.
4. Summers, A.O. and Lewis, E. "Volatization of Mercuric Chloride by Mercuric Resistant Plasmid-Bearing Strains of *Escherichia Coli*, *Staphylococcus aureus*, and *Pseudomonas auruginosa*." Journal of Bacteriology, Vol.113, No.2, Feb.1973, pp.1070-1072.
5. Summers, A.O. and Silvers, "Mercury Resistance in a Plasmid-Bearing Strain of *Escherichia Coli*." J. Bacteriology, Vol. 112, No. 3, December 1972, pp.1228-1236.
6. Brunner, R.L. and Btt, T.L. "Reduction of Mercury to the Elemental State by a Yeast." Applied Microbiology, Vol. 27, No. 5, 1974.
7. Jensen, S. and Jemlov, A. "Biological Methylation of Mercury in Aquatic Organisms." Nature, Vol. 223, August 16, 1969, pp. 753-54.

8. Eyl, T.B., Wilcox, K.R.Jr. and Reizen, M.S. "Mercury, Fish and Human Health." Michigan Medicine, Vol. 69, October 1970. pp.873-880.
9. Spangler, W.J., Spigarelli, J.L., Rose, J.M. and Miller, H.M. "Methylmercury: Bacterial Degradation in Lake Sediments." Science, Vol. 180, April 1973, pp. 192-193.
10. Spangler, W.J., Spigarelli, J.L., Rose, J.M., Flippin, R.S. and Miller, H.H. "Degradation of Methylmercury by Bacteria isolated from Environmental Samples." Applied Microbiology, April 1973, pp. 488-93.
11. Schottel, J., Mandal, A., Clark, D., Silver, S. and Hedges, R.W. "Volatisation of Mercury and Organomercurials determined by Inducible R-Factor System in Enteric Bacteria." Nature, Vol. 251, Sept. 1974, pp.335-338.
12. The American Type Culture Collection Catalogue of Strains, ed. Hatt, H.D. and Lessel, E.F., Eleventh Edition, Rockville, Maryland, 1974.
13. Methods for Chemical Analysis of Water and Wastes. EPA Publication No. 16020-07171. 1971.
14. Swedish Water and Air Pollution Research Laboratory. "Determination of Methylmercury by Gas Chromatography." Stockholm, August 1970.
15. Longbottom, J.E. and Dressman, R.C. "Direct Gas Chromatography of Nonionic Organomercurials with a Mercury-Specific Detector." Chromatography Newsletter, Vol. 2, No. 1, February 1973, pp. 17-19.
16. Furukawa, K. and Tonomura, K. "Metallic Mercury-Releasing Enzyme in Mercury-Resistant Pseudomonas." Agr. Biol. Chem., Vol. 36, No. 2, 1972, pp.217-26.
17. Vonk, J.W. and Sijpesteijn, A.K. "Studies on the Methylation of Mercury Chloride by Pure Cultures of Bacteria and Fungi." Antonie Van Leeuwenhoek, Vol. 39, 1973. pp.505-513.