

امکان سنجی طراحی و ساخت زیست - صافی برای ایزوتوپ پایدار و رادیوایزوتوپ مولیبدن - ۹۹ به وسیله ریزسازواره‌ها^(۱)

حسین غفوریان*، مریم شمس رفیعی، مریم مظاہری تهرانی، محمد امین احمدی، علیرضا نفر
مرکز تحقیقات هسته‌ای، سازمان انرژی اتمی ایران، صندوق پستی: ۳۴۸۶ - ۱۳۶۵، تهران - ایران

چکیده: در این کار پژوهشی،^(۲) ۲۳ سویه^(۳) باکتریایی گردآوری شده از آبهای آلوده به مواد رادیواکتیو در مناطق مختلف رامسر، خاکهای جزیره هرمز، چگالهای (کنسانترهای) مس و مولیبدن و خاکهای مناطق مختلف معدن مس سرچشمه خالص‌سازی و بررسی شده‌اند. از میان سویه‌های جداسازی شده از نمونه‌ها، تنها سویه‌های جدا شده از خاکهای معدن مس سرچشمه، قابلیت رشد در محیط‌های تا غلظت ۱۰۰۰ ppm مولیبدن را داشتند، و توان جذب مقدار مولیبدن بیشتری نسبت به سویه‌های دیگر نشان دادند. در بررسی pH جذب، ۴ به عنوان pH بهینه انتخاب شد. نقش غلظت مولیبدن در فرایند جذب نیز در محدوده ۵۰ تا ۱۰۰ ppm مورد بررسی قرار گرفت و نتایج حاصل نشان دادند که بیشترین جذب مولیبدن تا غلظت ۲۰۰ ppm به مقدار ۴۰٪ است. آزمایش‌های دینامیکی سویه‌های خالص‌سازی شده نمایانگر این کیفیت بودند که "زیست - توده"^(۴) باکتریها در ۳۰ دقیقه اویله مجاورت با محیط فلزی، تقریباً تا حد ۹۵٪ اشباع می‌شود. متوسط وزن خشک باکتریها ۰/۱ تا ۰/۷ گرم در هر لیتر مواد طبیعی موجود در محیط و ظرفیت جذب زیست توده‌ها از ۵۰ تا ۳۰۰ میلی گرم مولیبدن در هر گرم وزن خشک است. مقایسه مقادیر جذب مولیبدن با غلظت‌های بالا در سویه‌های مقاوم با جذب آن در سویه‌های اویله نشان داد که سویه‌های اویله از ۹۰ درصد و سویه‌های مقاوم از ۳ تا ۷۷ درصد مولیبدن را از محیط حاوی ۲۰۰ ppm جذب می‌کنند. گرچه سازو کار جذب مولیبدن به درستی مشخص نیست، لیکن با توجه به pH بهینه جذب می‌توان گفت که قسمت عمده گونه‌های آئیونی پلیمری و یونهای مولیبدن توسعه باکتریها جذب می‌شوند. هدف این پژوهش در نخستین مرحله، مطالعه مقادیر جذب مولیبدن توسعه ریزسازواره‌ها و تعیین شرایط بهینه جذب به منظور تهیه رادیوایزوتوپ مولیبدن است که در پژوهشی هسته‌ای برای مصارف تشخیصی بسیار اهمیت دارد.

واژه‌های کلیدی: ریزسازواره، زیست صافی، ایزوتوپ مولیبدن، آبهای آلوده به مواد رادیواکتیو

Feasibility Study for Separation of Stable and Radioisotope of Molybdenum Isotopes with Biofilter Using Microorganisms

H. Ghafourian*, M. Shams Rafiee, M. Mazaheri Tehrani, M. A. Ahmadi, A. Nafar
Nuclear Research Center, AEOI, P.O.Box: 11365 - 3486, Tehran - Iran

Abstract: In this study 23 bacterial strains were isolated, purified and investigated from samples of radioactive polluted water collected from different areas in Ramsar, soils of Hormoz Island, copper and molybdenum concentrated and various places of Copper Sarcheshmeh Mines. Among the isolated strains from samples that were investigated, isolated strains from soils of Copper Sarcheshmeh Mines showed their growth ability at the environment up to 1000 ppm molybdenum and presented a more adsorption ability of molybdenum in relation to other strains. In the pH adsorption study, the optimum value of pH =4 was selected. The effect of Mo-concentration in the adsorption process with 50 to 1000 ppm of Mo was investigated and the results shown that the highest adsorption is up to 200 ppm with 40% of molybdenum. In dynamics experiments of purified strains from soil samples of Copper Sarcheshmeh Mines showed that the biomasses were saturated almost 95% within 30 minutes. The average dry weight of bacteria were 0.1-0.7 gr per liter of environment and the adsorption capacity of biomasses varied from 50 to 304 mg Mo gr⁻¹ dry biomasses. In comparison with the adsorption of resisting strains in high concentration of molybdenum with primary isolated strains were definite that the primary strains of 26-

*email: GHAFORIAN@seai.neda.net.ir

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۸۱/۷/۲۹ تاریخ پذیرش مقاله: ۱۳۸۲/۳/۲۱

90% and resisting strains of 3-77% removed the molybdenum from 200 ppm. Therefore, the primary strains presented the higher adsorption capacity from the existing molybdenum which proved the occupation of some molybdenum adsorption sites on the surface of resisting bacteriae cell on the adaptation time. Although there is still no proper definition about the mechanism of molybdenum adsorption, but by consideration of the optimum pH adsorption, we should state that the relative strains would mainly adsorb the kinds of polymeric anion and molybdate ions. The goal in the first stage of this research was to study the scope of molybdenum adsorption by isolated strains from soils of Copper Sarcheshmeh Mines and optimization of adsorption situation in the direction of providing radioisotope of molybdenum, which will be used in the nuclear medicine for diagnostic.

Keywords: microorganism, biofilter, molybdenum isotope, radioactive polluted water

۱- مقدمه

یاخته می شود؛ اما ریزسازواره های هم هستند که در مقابل غلظت بالای این گونه فلزات مقاومند. در این مورد هم غلظت فلز باید از حد سمی بودن آن برای یاخته زنده تجاوز کند. جذب فلزات در محیط کشت میکروبی در حال رشد، متأثر از تغییرات فیزیکی و شیمیایی این محیط و تغییرات فیزیولوژیکی یاخته ها است. یاخته های زنده گاهی در مقابل فلزات سمی مقاومت نشان می دهند. بهترین محیط جداساز این باکتریها، رسوبات و خاکهای حاوی بیش از ۱۰٪ فلزات سنگین می باشند. ولسکی معتقد است که رفتار انواع معینی از جذب کننده های قوی زیستی در مقابل یونهای فلزی، بستگی به ترکیب شیمیایی یاخته های میکروبی سازنده آنها دارد. لازم به ذکر است که این نوع زیست- توده های فعال دارای یاخته های مرده و غیرفعال وابسته به سوخت و ساز نیز می باشند. در این مورد نظریه جدیدی در زمینه فرایندهای کاربردی مطرح شده است که به موجب آن چنین جذب کننده های زیستی نموداری از "مواد شیمیایی" هستند که قادرند به طور نسبی مقادیر قابل توجهی از فلز را گردآوری کنند [۸].

اطلاعات در زمینه نقش ریزسازواره ها در جذب مولیبدن بسیار اندک است و تنها در مورد بررسی جلبک سبز "کلورلاریگولاریس"^(۱) نشان داده شده است که این جلبک می تواند مولیبدن را از محلولهای حاوی ۱۰-۵۰ mgMo/l جذب کند [۹].

کورنوسکی^(۷) و همکاران در ضمن مطالعه نقش گروههای مختلف ریزسازواره ها در جذب مولیبدن از محلولها نشان دادند که زیست- توده های ۲۰ سویه قارچ، باکتری و مخمرها، مولیبدن را از محلولهایی جذب می کنند که ظرفیت جذب زیست- توده های

تحقیقات گسترده ای درباره استفاده از ریزسازواره ها به عنوان جذب کننده های زیست شناختی برای گردآوری فلزات آلوده محیط زیست انجام شده است. ریزسازواره ها، از جمله باکتریها، جلبکها، قارچ ها، مخمرها می توانند با جذب فلزات سنگین، مواد رادیواکتیو و ترکیبات وابسته به این مواد، آنها را از محیط زیست به خوبی جذب کنند [۱]. عامل مهم در مورد استفاده عملی از ریزسازواره ها، مقدار فلزاتی است که توسعه جرم یاخته گردآوری می شود. این مقدار، از چند میکرو گرم در هر گرم یاخته تا چند درصد وزن خشک سلول متغیر است [۲]. ولسکی^(۴) و همکاران، همچنین تویین^(۵) و همکاران در این زمینه در مقالات متفاوتی وجود گروههای کربوکسیل در جدار یاخته را مسؤول گردآوری فلز می دانند؛ آنان اظهار داشته اند که گروههای کربوکسیلی موجود در پروتئین دیواره یاخته با فلزات کمپلکس تشکیل می دهند و بدین صورت فلز را از محیط خارج می سازند [۳ و ۴].

نتایج گزارشها میان این مطلب است که عمل جذب در این مورد، واکنش فیزیکی- شیمیایی بین اجزای حل شده دارای بار مثبت و اجزای یاخته ای فعال دارای بار منفی می باشد [۵] به طور کلی جذب فلز توسعه باکتریها ممکن است به صورت فعال یا غیرفعال صورت گیرد. در جذب فعال، انتقال فلز یا تعامل فلز- میکروب در سیستم زنده صورت می گیرد، ولی در جذب غیرفعال، فلز به وسیله عملکردهای فیزیکی- شیمیایی که معمولاً نیازی به ریزسازواره های زنده ندارد انتقال می یابد [۶].

فلزات سنگینی مانند جیوه، ارسنیک، سرب برای یاخته زنده سمی بوده و مقدار زیاد آنها باعث مسمومیت و غیرفعال شدن

قرار داده ایم. پس از گذشت ۴ تا ۵ روز که رشد باکتریها به وسیله گرفن "لام" مشخص شد، با چند کشت متوالی در طشتک های محتوی "ماده غذایی آگار"، باکتریهای موجود را به صورت خالص جدا کرده ایم. زیست- توده همه نمونه های خالص را در شرایط یکسان در محیط "غذایی آبگوشت" تهیه کرده و پس از عمل سانتریفوژ و شستشو با آب مقطر، برای تعیین چگونگی عمل جذب فلزی، به محیط ۲۵۰ ppm فلز مولیبدن انتقال داده ایم.

برای تعیین اندازه مقاومت باکتریها در مقابل مولیبدن با غلظت های بالا در محیط رشد، باکتریهای خالص سازی شده را در محیط های ۱۰۰ میلی لیتری محتوی ماده غذایی آبگوشت و ۵۰ ppm مولیبدن، تلقیح کرده ایم. پس از گذشت ۴ روز در دمای ۳۰°C و به مزدی ۱۵۰ دور در دقیقه، علائم رشد در محیطها ظاهر شده است. بار دیگر ۱۰ میلی لیتر از این محیط را به محیط ماده غذایی حاوی ۱۰۰ ppm مولیبدن تلقیح و مانند مرحله قبل عمل کرده ایم و این مراحل را تا غلظت ۱۰۰۰ ppm مولیبدن ادامه داده ایم.

زیست- توده باکتریهای اوئیه و باکتریهای مقاوم شده در مقابل مولیبدن با غلظت ۱۰۰۰ ppm را در شرایط یکسان تهیه و به منظور مقایسه مقدار جذب این باکتریها، آنها را به محیط فلزی ۲۰۰ ppm مولیبدن وارد کرده ایم و با گذشت ۱۶ ساعت مجاورت در دمای ۲۰°C و به مزدی ۱۵۰ دور در دقیقه در به مزدی انکوباتور این محیط فلزی را پس از سانتریفوژ کردن، مورد تجزیه و تحلیل قرار داده ایم.

به منظور بدست آوردن pH بهینه جذب برای هر نوع باکتری، نمونه های ۲۰ سانتی متر مکعبی از محلول ۲۰۰ ppm مولیبدن را تهیه کرده و pH آنها را به ترتیب روی ۲، ۴، ۶، ۸، ۱۰ و ۱۲ ثبیت و مقدار جذب مولیبدن را در هر یک از این محیطها حساب کرده ایم.

برای تعیین غلظت بهینه فلز به منظور حذف توسط باکتری، محیط های فلزی شامل ۵۰، ۱۰۰، ۲۰۰، ۴۰۰، ۶۰۰، ۸۰۰ و ۱۰۰۰ ppm مولیبدن را تهیه کرده و زیست- توده باکتریها را در این محیطها وارد و پس از ۱۶ ساعت مجاور سازی و سانتریفوژ کردن محیط، محلول حاصل را تجزیه و تحلیل کرده ایم.

آنها از ۸۰ تا ۱۸۵ میلی گرم مولیبدن در هر گرم وزن خشک آنها متغیر است و در محدوده pH از ۱/۵ تا ۲/۵، بیشینه مقدار جذب مولیبدن اتفاق می افتد و در pH های خارج از این محدوده مقدار جذب به طور واضح کاهش می یابد. در این کار پژوهشی چندین نمونه آب و خاک به منظور بررسی مقدار جذب مولیبدن توسط ریز سازواره های جداشده و خالص شده از نمونه ها مورد مطالعه قرار گرفته اند. این بررسی به صورت گستردگری روی نمونه های خاک مس سرچشمه انجام گرفته است.

۲- مواد و روش کار

کلیه مواد اولیه شیمیایی لازم، از شرکت های Merck و Aldrich خریداری و مقادیر فلز مولیبدن در نمونه ها به وسیله دستگاه جذب اتمی اندازه گیری شده اند. نمونه های مورد بررسی در این تحقیق عبارتند از: نمونه های آب چشم های رادیو آکتیویتهدار رامسر، نمونه های خاک از جزیره هرمز، نمونه های چگاله (کنسانتره) مس و مولیبدن و نمونه های خاک معدن میں سرچشمه.

برای جداسازی باکتریهای موجود در نمونه های آب، "ماده غذایی آگار^(۱)" به عنوان محیط کشت و خالص سازی در نظر گرفته شد، که با چندین بار کشت متوالی در طشتک های محتوی این ماده غذایی، باکتریهای موجود در نمونه های آب جدا و خالص سازی شدند. به منظور بررسی چگونگی رشد باکتریها در محیط رشد حاوی فلز مولیبدن، "محیط پایه ای" محتوی ۱۰ ppm فلز مولیبدن تهیه شد و در بخش های ۱۰۰ میلی لیتری از این محیط، باکتریها تلقیح شدند. همچنین برای تعیین مقدار جذب فلز توسط باکتریها، "زیست- توده" حاصل از آنها در ۱۰۰ میلی لیتر محیط "ماده غذایی آبگوشت^(۴)" پس از عمل سانتریفوژ و شستشو به محیط فلزی ۲۰۰ ppm مولیبدن منتقل شده و مدت ۱۶ ساعت در دمای ۳۰°C و ۱۵۰ دور در دقیقه در به مزدی انکوباتور قرار گرفته اند.

برای جداسازی باکتریهای موجود در نمونه های خاک، در هر ۱۰۰ میلی لیتر از محیط پایه، یک گرم از نمونه های خاک را ریخته در دمای ۳۰°C و ۱۵۰ دور در دقیقه در به مزدی انکوباتور

جدول ۲- درصد مولیبدن جذب شده تو سط ریزسازواره های غیر مقاوم

درصد جذب فلز مولیبدن	نمونه
۴/۱	۷ W
۳/۴	۸ W
۱/۱	۹ W
۰/۷۵	۱۰ W
۱/۷	۱۱ W
۲۰۰ ppm	شاد

جدول ۳- درصد جذب فلز مولیبدن تو سط باکتریهای جداسازی شده از معادن مس سرچشمہ در غلظت ۲۵۰ ppm مولیبدن

درصد جذب فلز مولیبدن	نمونه
۳۲/۸	۱
۲۵/۶	۲
۱۹/۲	۳
۲۶/۸	۴ (C.S)
۲۸/۲	۴ (C.W)
۲۲/۸	۴ (B.B)
۳۱/۲	۵
۲۹/۲	R
۲۰۰ ppm	شاد

به تدریج منتقل کرده ایم. نتایج حاصل نشان داده اند که این باکتریها، بجز یکی از آنها، تا غلظت ۱۰۰۰ ppm مولیبدن، قابلیت رشد و تکثیر خود را در محیط رشد حفظ کرده اند.

نتایج مقدار جذب فلز مولیبدن تو سط باکتریهای اویله نسبت به باکتریهای مقاوم شده (رشد کرده تا غلظت ۱۰۰۰ "ppm" مولیبدن) در جدول ۴ درج شده و حاکمی از جذب بهتر فلز تو سط باکتریهای اویله است.

آزمایش تعیین pH بهینه جذب تو سط باکتریها، در دو pH، ۴ و ۱۱ ییشترين مقدار جذب مولیبدن را نشان داد. در pHهای دیگر، مقدار جذب فلزی کاهش قابل ملاحظه ای را نشان می دهد (شکل ۱ الف و ب).

نتایج بررسی سیتیکی نشان می دهند که عمدۀ مقادیر جذب فلز در نیم ساعت اویله مجاورسازی زیست- توده با محیط حاوی فلز صورت می گیرد (شکل ۲).

میانگین وزن خشک باکتریها در حسب mg/lit در جدول ۵ ارائه شده است.

توانایی حذف مولیبدن تو سط باکتریها در غلظت های متفاوت فلزی در جدول ۶ نشان داده شده است.

برای مشخص کردن سیتیک حذف فلز، ۱۰ میلی لیتر محلول باکتریایی را به محیط فلزی ۲۰۰ ppm مولیبدن افزوده و در شرایط ثابت در زمانهای ۰/۵، ۱، ۲، ۳، ۴، ۶، ۸، ۱۶، ۲۰، ۲۸، ۴۸، ۵۶، ۶۴ و ۷۲ ساعت، از محیطها نمونه برداری کرده و پس از عمل سانتریفوژ، محلول شفاف را مورد تجزیه و تحلیل قرار داده ایم تا چگونگی سیتیک حذف فلز مشخص شود.

۳- یافته ها و نتایج

از نمونه آبهای آلوده به مواد رادیواکتیو شهرستان رامسر ۱۱ باکتری غیریماریزا جداسازی و تخلیص شده اند. از این تعداد، شش سویه باکتریایی در محیط ۲۰۰ ppm مولیبدن از قابلیت رشد خوبی برخوردار و در مقابل وجود مولیبدن در محیط رشد، مقاوم بودند. همچنین زیست- توده های هر ۱۱ باکتری در محیط فلزی ۲۰۰ ppm مولیبدن، جذب مقادیری از مولیبدن را نشان دادند. در جدولهای ۱ و ۲ به ترتیب مقادیر درصد مولیبدن جذب شده تو سط باکتریهای مقاوم و غیر مقاوم به مولیبدن، پس از ۱۶ ساعت مجاورسازی درج شده است.

از نمونه های خاک کنسانتره مس و مولیبدن هیچ باکتری جداسازی نشد باکتریهای جداسازی شده از نمونه های خاک جزیره هرمز نیز در محیط حاوی مولیبدن هیچ گونه رشدی نداشتند.

از نمونه های خاک معن مس سرچشمہ ۸ نوع باکتری جداسازی و خالص سازی شد؛ نتایج مجاورسازی زیست- توده این باکتریها در محیط ۲۵۰ ppm مولیبدن، در جدول ۳ درج شده است.

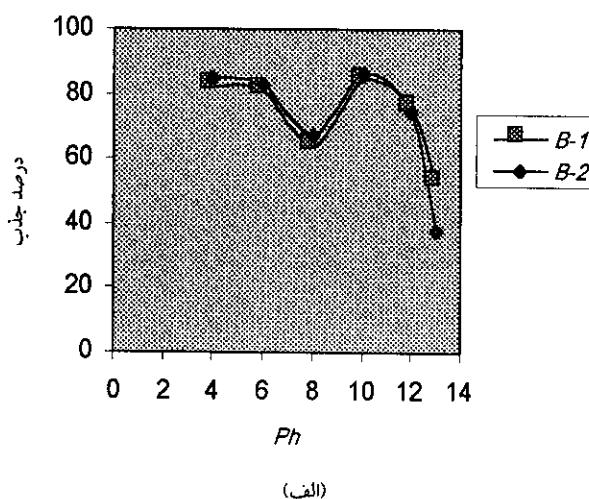
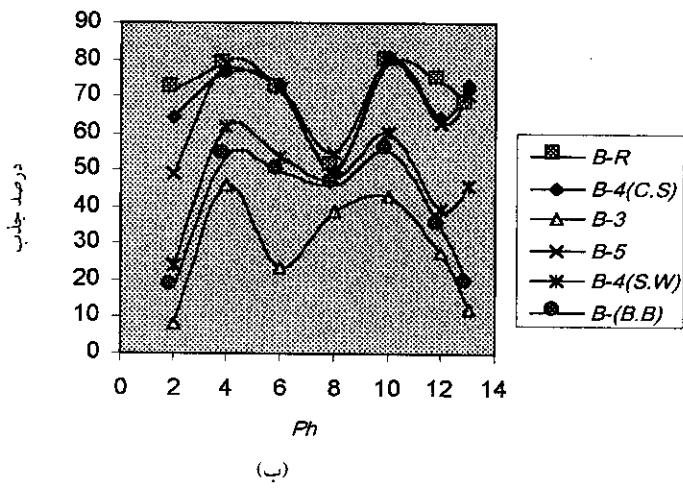
باکتریهای خالص سازی شده از نمونه خاکهای معن مس سرچشمہ را به محیط های رشد حاوی ۵۰ تا ۱۰۰ "ppm" مولیبدن

جدول ۱- مقدار درصد مولیبدن جذب شده تو سط ریزسازواره های مقاوم

درصد جذب فلز مولیبدن	نمونه
۴/۲	۱ W
۶/۲	۲ W
۹/۹	۳ W
۹/۹	۴ W
۱۴/۱	۵ W
۱۴/۱	۶ W
۲۰۰ ppm	شاد

جدول ۴- درصد جذب مولیبدن توسط زیست-توده باکتریهای اولیه و باکتریهای مقاوم شده در محیط حاوی ۲۰۰ ppm مولیبدن

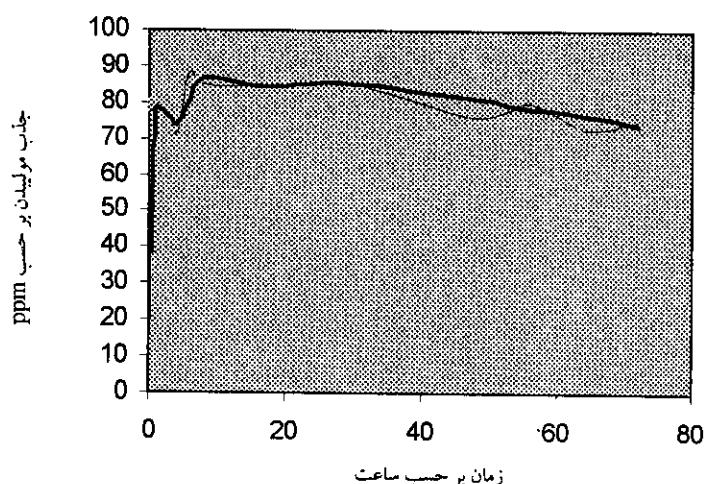
R	و	€ (C.W)	€ (C.S)	€ (B.B)	۲	۱	شماره نمونه
۵۳/۰۴	£۷/۶۱	۱۹/۸۰	۱۶/۷۷	۲۶/۰۴	A۳/A۱	۹۰/۱۲	باکتری اولیه
۶۶/۰۰	£۳/۷۳	۲۰/۲۴	۰۰/۱۰	۲/۲۳	۶۰/۰۲	۷۷/۲۴	باکتری مقاوم شده



شکل ۱ - درصد مولیبدن جذب شده در pHهای متفاوت با غلظت ثابت فلزی در دمای 30°C و تعداد ۱۵۰ دور در دقیقه

جدول ۵- میانگین وزن خشک پاکتربها بر حسب میلی گرم در یک لیتر محیط

شماره نمونه	میانگین وزن خشک باکتریها (mg/lit)
۱	۰/۴۴
۲	۰/۳۷
۳	۰/۳۱
۴ (B.B)	۰/۴۰
R	۰/۲۳
۴ (C.S)	۰/۴۱
۴ (C.W)	۰/۱۷
۵	۰/۸۸



شکل ۲- نمودار سیتیک جذب

۴- بحث و نتیجه‌گیری

وجود فلز مولیبدن در محیط رشد مقاومت نشان می‌دادند، جذب مقادیر بیشتری در غلظت ۲۰۰ ppm مولیبدن نسبت به باکریهای غیر مقاوم در مقابل مولیبدن به هنگام رشد دارند، اما در هر حال

نتایج مندرج در جدولهای ۱ و ۲ نشان می‌دهند که آن دسته از یاکت‌های حداسازی شده از تنومنه‌های آب رامسر که نسبت به

جدول ۶- درصد جذب مولیبدن توسط باکتریها در غلظت‌های مختلف

B-R	B-۵	B-۴ (B-B)	B-۴ (C.S)	B-۴ (C.W)	B-۳	B-۲	B-۱	غلظت اولیه مولیبدن (ppm)
۴۷/۳۲	۲۸/۷	۰۶/۷	۶۸/۷	۰۶	۳۹/۹	۶۹/۹	۷۰/۷	۰
۳۲/۲۲	۳۸/۰۴	۴۶/۳۳	۴۰/۹	۲۸/۴۴	۱۹	۳۱/۱۴	۴۵/۲	۱۰۰
۲۰/۱	۳۹/۴	۴۷/۴۲	۲۳/۱	۲۳/۱	۴۶/۸	۴۷/۶۵	۴۴/۲	۲۰۰
۱۹/۸۰	۱۱/۲	۷/۰۰	۱۷/۸	۱۹/۳	۱۲/۱	۱۰/۷	۱۳/۵	۴۰۰
۸/۰	۱۳/۸	۰/۸۴	۴/۱۵	۳۱/۱۳	۱۰/۰	۱۴	۷/۶	۶۰۰
۷/۱	۱۴/۱۱	۱۱/۱۰	۳/۶۲	۱۱/۶۲	۲/۹	۱۱/۱	۲/۳۵	۸۰۰
۴	۸/۰۰	۸/۹	۱۱/۰	۴/۷۴	۱/۳	۴/۳	۱۶/۸	۱۰۰۰

که باکتریها سازوکارهایی برای کنترل و سازش پذیری با غلظت‌های بالای فلزات در محیط رشد خود دارند که یکی از مهمترین این سازوکارها، اتصال یون فلز به غشاء سلول است. غشاء سلول به لحاظ خاصیت آتیونی مانند یک اسفعج عمل می‌کند و قادر است یونهای فلزی را جذب کند. این خاصیت از نفوذ فلز (که برای سلول در حکم سه است) به داخل پروتوبلاست جلوگیری کرده و مانع مرگ سلول می‌شود. در واقع، سلول زنده جهت بقای خود، با شرایط جدید سازش پذیر می‌شود و غلظت بالای فلز را تحمل می‌کند.

در روند رشد باکتری برای سازش پذیری با غلظت‌های فلزی بالا، تعدادی از مکانهای جذب فلز در غشاء باکتری اشغال می‌شوند و این امر باعث می‌شود که در مقایسه مقدار جذب فلز توسط باکتری اولیه و باکتری سازش پذیر شده، باکتری اولیه نتایج جذب فلزی را بهتر نشان دهد.

سایر شرایط محیطی از جمله pH و غلظت فلز در مقدار جذب فلزی باکتری تأثیر بسزایی دارند.

مولیبدن در محلولهایی با $pH = ۰/۵$ تا $۲/۵$ به صورت گونه‌های آتیونی پلیمری و یونهای مولیبدات (MoO_4^{2-}) در تعادل با هم وجود دارند. در pHهای بیشتر از $۷/۰$ به صورت یونهای مولیبدات و در pHهای $۰/۹$ تا $۱/۱$ اغلب یونهای مولیبدنیل مشت (MoO₄²⁻) و در محدوده pHهای $۱/۰$ تا $۲/۰$ هر دو گونه کاتیون و آتیون پلیمری و مولکولهای پلیمر خنثی با هم وجود دارند. با توجه به اینکه باکتریهای جداسازی شده در دو pH، ۴ و ۱۰ بالاترین ظرفیت جذب مولیبدن را دارند، بنابراین، سویه‌های مورد نظر عمدتاً گونه‌های آتیونی پلیمری و یونهای مولیبدات را

بیش از ۱۴٪ از فلز مولیبدن را نمی‌توانند جذب کنند.

از نمونه‌های چگاله مس و مولیبدن هیچ نوع باکتری جداسازی نشده است. در واقع، با توجه به اینکه این چگاله‌ها به ترتیب حاوی ۲۶٪ مس و ۹۳-۹۵٪ مولیبدن بوده‌اند، غلظت‌های فلزی بالا در سلول باکتریها مسمومیت ایجاد کرده و باعث مرگ آنها می‌شود، بنابراین، هیچ باکتری در چنین محیطی نمی‌تواند رشد کند.

تجزیه و تحلیل کیفی و کمی نمونه‌های سنگ معدن مس سرچشمه، وجود فلزات نادر و گرانیهای متعددی را در آنها نشان داد که یکی از این فلزات مولیبدنیوم است. با توجه به این مسأله پیش‌بینی می‌کنیم که ریزسازواره‌های موجود در معادن مس سرچشمه با محیط مولیبدن دار بهتر سازش می‌کنند. بنابراین، از این ناحیه نمونه‌برداری کرده و به تجزیه و تحلیل آنها پرداختیم. این پیش‌بینی به وسیله آزمایش‌های انجام شده به اثبات رسید، زیرا باکتریهای جداسازی شده از سایر نمونه‌های مورد بررسی، یا در محیط حاوی فلز توانایی رشد خود را از دست می‌دادند یا در محیط فلزی، جذب قابل توجهی نشان نمی‌دادند.

باکتریها به انواعی از فلزات مانند K, Na, Ca, Mg, Fe, Mn, Zn, Ni, Mo, Cu, Co دارند. چون وجود مقدار زیاد این فلزات یا فلزات دیگر ممکن است برای باکتریها زیان‌آور و کشنده باشد، برای سازش پذیر کردن آنها با غلظت‌های بالای فلزات، که در اینجا مولیبدن موردنظر است، باکتریهای جداسازی شده از سنگ معدن را به تدریج در غلظت‌های ۵۰ تا ۱۰۰ ppm مولیبدن وارد کرده و آنها را با این غلظت‌ها سازش پذیر کرده‌ایم. به نظر می‌رسد



جذب می‌کند.

جذبی ۴۰٪ فلز مولیبدن توسط باکتریهای جداسازی و خالص‌سازی شده از نمونه‌های خاک معادن مس سرچشمه در غلظت‌های فلزی ۵۰ تا ۲۰۰ میلی گرم مولیبدن در لیتر، نتیجه نسبتاً مطلوبی است.

در بررسی سیتیکی جذب، مشخص شد که قسمت عمده جذب فلز در نیم ساعت اوّلیه اتفاق می‌افتد و این امر نشان دهنده جذب سطحی فلز توسط باکتری است. همچنین مقدار جذب فلزی کمتر توسط باکتریهای رشد کرده در محیط مولیبدن در مقایسه با باکتریهای اوّلیه نشان می‌دهد که تعدادی از محل‌های جذب فلز در غشای سلول باکتری اشغال شده است و این خود مؤید جذب سطحی فلز در غشاء سلول باکتری می‌باشد.

نتایج جذب فلز مولیبدن در غلظت‌های متفاوت فلزی توسط باکتریها نشان می‌دهد که در غلظت‌های بیش از ۲۰۰ ppm مولیبدن، درصد جذب فلز به طور قابل توجهی کاهش می‌یابد و در غلظت ۲۰۰ ppm و پایین‌تر از آن، بیشترین درصد جذب فلز از محیط مشاهده می‌شود. کارهای انجام شده در رابطه با نقش ریزسازواره‌ها در جذب مولیبدن بسیار محدود است. در یک بررسی انجام شده، در رابطه با نقش گروههای مختلف ریزسازواره‌ها در جذب مولیبدن، نشان داده شده است که جلبک سبز کلرلاریگولاویرس، مولیبدن را از محلولهای حاوی ۱۰ تا ۵۰ میلی گرم در لیتر جذب می‌کند. در مقایسه با این مورد، میانگین

پی‌نوشت‌ها:

- ۱- Chlorella regularis
- ۲- Korenevsky
- ۳- Nutrient Agar
- ۴- Nutrient Broth

۱-Microorganisms

- ۲-Strain میکروبی که میکروبها دیگر از آن پدید آمده باشند
- ۳-Biomasse
- ۴-Volesky
- ۵-Tobin

References:

6. J. A. Brierley and G. M. Goyak, "Metal recovery," U. S. Patent 4, 789-481 (1988).
7. Nabil Hafez, Alaa S. Abdel - Razek, "Accumulation of some heavy metals on Aspergillus flavus," J. Chem. Tech. Biotechnol **68**, 19-22 (1997).
8. B. Volesky and Z. R. Holan, "Biosorption of Heavy Metals," Biotechnol. Prog. **11**, 235-250 (1995).
9. T. Sakaguchi and A. Nacajima, "Studies on the accumulation of heavy metals in biological systems," Eur. J. Appl. Microbiol. Biotechnol. **12**, 84-89 (1981).
1. G. M. Gadd, "Uptake of heavy metals," Biotechnology, **6**, 401-403 (1986).
2. C. White and G. M. Gadd, "Heavy metal and radionuclide uptake by fungi and yeast," J. Chem. Technol. Biotechnol. **49**, 331-43 (1990).
3. M. Tsezos and B. Volesky, "Biosorption of Uranium and Thorium," Biotech. Bioeng. **24**, 385-401 (1982).
4. J. M. Tobin and D. Cooper, "Uptake of Metalions by Rhizopus arrhizus biomass," Appl. Environ. Microbiol. **47**, 821-824 (1984).
5. D. S. Wales and B. F. Sagar, "Removal and recovery of heavy metals by biosorption," J. Chem. Technol. Biotech. **49**, 345-55 (1980).