

Use of (*Saccharomyces cerevisiae*) Mutant in Bioremediation of Some Heavy Metals

2nd Conference on Environment and Sustainable Development 28-29-Oct-2015

Adil T. Al-Musawi 

Market Research and Consumer Protection Center, University of Baghdad, Baghdad, Iraq
Email: adilalmusawi80@gmail.com

Mohammed O. Muhyaddin

Food Science and Biotechnology, College of Agriculture, University of Baghdad, Baghdad, Iraq

Mohammed A. Al-Soufi

Market Research and Consumer Protection Center, University of Baghdad, Baghdad, Iraq

Abstract

The study aimed to use of baker's yeast *Saccharomyces cerevisiae* in Bioremediation of some heavy metals and improving its capability by mutation. The dried baker's yeast from Aldnaamaya China Company used in this study. The yeast subjected to serial diagnostic tests to ensure its belongings to *S. cerevisiae*. To improve the ability of the yeast to remove the metals, it was mutated by Nitrosoguanidine, and among different mutants, it was found that three of them designated as Sc₆₋₁, Sc₆₋₂ and Sc₆₋₃, were more resistant to the antifungal cycloheximide in a concentration of 5 and 10 µg/ml. These mutants were selected to study their efficiency to remove metals under the specific circumstances of attachment 10 minutes, pH 6, temperature 25°C, the stirring speed 150 rpm/min, by using an inoculum size 1×10⁶ cells/ml in a solution containing 1mg/L of from each metal. It was found that the mutant Sc₆₋₂ has gain an excellent efficiency to remove of chromium, nickel, cobalt, cadmium, lead, iron and copper in combined at a rate 72.23%, while the removal efficiency of these elements by the other mutants Sc₆₋₁ and Sc₆₋₃ were 64.67% and 65.37% respectively.

Keywords: *Saccharomyces cerevisiae*, Baker's yeast, Heavy metals, Nitrosoguanidine, cycloheximide, Bioremediation

استعمال خميرة (*Saccharomyces cerevisiae*) المطفرة في المعالجة الحيوية لبعض المعادن الثقيلة

الخلاصة

استهدفت هذه الدراسة إمكانية استعمال خميرة الخبز (*Saccharomyces cerevisiae*) في المعالجة الحيوية لبعض العناصر الثقيلة وتحسين قابليتها بالتطفير. استعملت خميرة الخبز (*S. cerevisiae*) الجاهزة الجافة ذات ماركة تجارية مجهزه من شركة (Aldnaamaya, China)، وأخضعت للفحوصات التشخيصية للتأكد من عائدتها الى (*S. cerevisiae*) تحديداً، وبغية تحسين قابلية العزلة المنتخبة في الدراسة على إزالة هذه العناصر، أخضعت للتطفير بمادة نيتروزوكواندين وعزلت منها

عدد من العزلات المطفرة، تبين أن ثلاثة منها رمز لها Sc_{6-1} و Sc_{6-2} و Sc_{6-3} ، كانت أكثر مقاومة للمضاد الفطري سايكلو هكساميد وبتريكز 5 و 10 مايكروغرام/ مليلتر، ثم درست كفاءة العزلات المطفرة في إزالة العناصر المعدنية تحت ظروف محددة من مدة تماس مقدارها 10 دقيقة واس هيدروجيني 6 ودرجة حرارة $25^{\circ}C$ وسرعة التحريك 150 دورة/ دقيقة وباستعمال لقاح حجمه 1×10^6 خلية/ مليلتر في محلول يحتوي على 1 ملغرام/ لتر من كل عنصر بشكل مجتمع، وأظهرت العزلة المطفرة Sc_{6-2} تقوفاً على بقية العزلات في معدل كفاءة إزالة كل من الكروم والنيكل والكوبلت والكاميوم والرصاص والحديد والنحاس مجتمعة فكانت 72.23 %، في حين ان معدل كفاءة إزالة هذه العناصر مجتمعة من قبل العزلتين المطفرتين Sc_{6-1} و Sc_{6-3} بلغ 64.67 % و 65.37 % على التوالي.

الكلمات المرشدة: خميرة *Saccharomyces cerevisiae*، المعادن الثقيلة، النيتروزوكوانيديين، السايكلو هكساميد، المعالجة الحيوية.

المقدمة

يعد تلوث البيئة في وقتنا الحاضر من أخطر المشكلات التي تلاقى اهتماماً كبيراً على مستوى العالم أجمع نتيجة النمو السكاني المتزايد والتضخم الصناعي والزراعي [1]، ويعرف التلوث وفقاً لقانون وكالة حماية البيئة الأمريكية (EPA) لسنة 1986م بأنه الإخلال بالتوازن الطبيعي وتأثيره نتيجة التغيير في الخصائص الفيزيائية والكيميائية الحيوية للمكونات البيئية الحية أو غير الحية والتي لا تستطيع الأنظمة البيئية من استيعابه وتأثيره في حياة الكائنات الحية، أما الملوثات فتعرف على أنها تلك المواد أو التأثيرات غير المادية التي تؤدي إلى تغيير صفات البيئة بشكل سلبي مما يعرض حياة الكائنات الحية بشكل عام للخطر وتهدد سلامتها بطريقة مباشرة أو غير مباشرة [2]، وتشكل زيادة التلوث بالعناصر الثقيلة مثل الزئبق والرصاص والكاميوم والكروم والنحاس والزنك وغيرها في الوقت الحاضر مشكلة بيئية مقلقة للنظام البيئي وللإنسان وصحته وللكائنات الحية جميعها، إذ تكمن خطورتها في تضاعف تركيزها خلال السلاسل الغذائية نتيجة عملية التركيز الحيوي فضلاً عن تأثيراتها الأخرى في صحة الإنسان [3]، لذا أصبحت عملية البحث عن تقنيات حديثة لإزالة الملوثات البيئية ومنها العناصر المعدنية الثقيلة من المهام الحيوية نتيجة تطور خطر هذه العناصر مع التطور التقني الكبير وزيادة الحاجة إليها وتنوع استعمالها في الصناعات الحديثة [4]، وقد وجد أن الطرائق الحيوية هي البدائل الناجحة والملائمة لما تتمتع به من مزايا إيجابية في إزالة العناصر الثقيلة [5]، وتُعرف المعالجة الحيوية (Bioremediation) بأنها استعمال النباتات أو الكائنات الحية المجهرية والمتمثلة بالبكتريا والطحالب والفطريات والخمائر منها الحية أو المقتولة، المهندسة وراثياً أو غير المهندسة (البرية) في خفض مستويات التلوث وإزالته من الأنظمة البيئية [6]، وتعد تقنيات الهندسة الوراثية وتقنيات التطهير من الوسائل المتبعة للتغيير على المستوى الجزيئي للأحياء المجهرية لتحسين خواصها في إزالة العناصر المعدنية من خلال إيجاد عزلات ذات حساسية وسعة عالية لإمتزاز العناصر الثقيلة وإزالتها من المواقع الملوثة، فضلاً عن زيادة قدرتها في تراكم العناصر داخل خلاياها [7]، واستعملت خميرة الخبز (*S. cerevisiae*) كأحد البدائل في المعالجة الحيوية للمعادن الثقيلة [8]، وذلك لقابليتها على إزالة المعادن الثقيلة وكلفتها الاقتصادية المنخفضة وتوافرها بشكل كبير وسهولة التعامل معها على المستوى الجيني فضلاً عن إمكانية استرجاع بعض المعادن والاستفادة منها في الأغراض التصنيعية [9]، إذ بينت العديد من الدراسات حصول زيادة في القابلية التراكمية للخميرة المطفرة مما يؤدي إلى زيادة كفاءتها في سحب الملوثات المعدنية [10]. لذا هدفت الدراسة إلى إمكانية استعمال خميرة الخبز المطفرة (*S. cerevisiae*) (Mutant) في المعالجة الحيوية لبعض العناصر المعدنية الثقيلة.

المواد وطرائق العمل عزلة الخميرة

استعملت في الدراسة خميرة الخبز (*S. cerevisiae*) الجافة المستوردة ذات ماركة تجارية معروفة مجهزة من شركة (Aldnaamaya) الصينية المنشأ.

تنشيط وتنقية عزلة الخميرة

نشطت الخميرة الجافة وفقاً للطريقة التي وصفها [11] وذلك بتعليق 0.5 غم من مسحوق الخميرة وتلقيحها في انابيب حاوية على 10 مليلتر من وسط (Yeast extract glucose peptone broth) (YEGPb) السائل لمدة نصف ساعة بدرجة حرارة 30°C تحت ظروف هوائية ونقلت منها ملئ عروة الناقل المعقم وزرعت على وسط اكار (Yeast extract glucose peptone Agar) (YEPGA) بطريقة التخطيط، ثم حضنت الأطباق بدرجة حرارة 30°C لمدة 48 الى 72 ساعة، بعدها أخذ عدد من المستعمرات النقية منها بطريقة مستقلة بوساطة الناقل ونشر بطريقة التخطيط على الوسط نفسه، وكررت هذه العملية أكثر من مرة إمعاناً في التنقية، جرى بعدها دراسة الصفات الزرعية المجهرية لمستعمرات الخميرة من حيث شكل المستعمرة وتجمعاتها وطريقة التبرعم وقطرها ولونها وارتفاعها ورائحتها وغيرها من الصفات الأخرى بحسب ما ورد في [12].

محلول مادة النيتروزوكوانيديين (NTG) Nitrosoguanidine

حُضِرَ أنياً محلول خزين بتركيز (1 ملغرام/ مليلتر) وفقاً لما وصفه [13] وذلك بإذابة 0.01 غم في 10 مليلتر من الماء المقطر ليصبح التركيز 1000 مايكروغرام/ مليلتر، ثم خفف المحلول لتحضير محاليل بتركيز نهائية هي 5 و10 و15 و20 و25 و30 مايكروغرام/ مليلتر، ووضعت المحاليل في قنينة زجاجية محكمة الغلق ومغلقة بورق الألمنيوم لتجنب تأثرها بالضوء واستعملت لإجراء عملية التطهير.

محلول المضاد الفطري السايكلوهكسيمايد (cyh) cycloheximide

استعملت الطريقة الواردة في [14] لتحضير محلول خزين من المضاد الفطري بتركيز 10 ملغرام/ مليلتر، وذلك بإذابة 0.1 غم من المضاد في 10 مليلتر من الماء المقطر ليصبح التركيز 10000 مايكروغرام/ مليلتر ثم نقل 0.1 مليلتر من المحلول الخزين الى 100 مليلتر من الماء المقطر ليصبح التركيز 10 مايكروغرام/ مليلتر، بعدها نقل 0.05 مليلتر من المحلول الخزين أيضاً في 100 مليلتر من الماء المقطر ليصبح التركيز 5 مايكروغرام/ مليلتر، ثم غمرت أقراص بقطر 6 مليمتراً تم تهيئتها من ورق ترشيح من نوع (Whatman No.1) معقمة بالمؤسدة في محاليل المضاد المذكورة لغاية التشبع، بعدها جففت بالنفض واستعملت في إجراء اختبار الحساسية للعزلات المطهرة للخميرة.

تحضير محاليل العناصر المعدنية القياسية

جرى تحضير محاليل العناصر المعدنية القياسية وفقاً لما ورد في [15] على هيئة أملاح تضمنت كلاً من $Pb(NO_3)_2$ و $Cu(NO_3)_2$ و $Co(NO_3)_2$ و $Cd(NO_3)_2$ و $Fe(NO_3)_2$ و $NiCl_2$ و K_2CrO_4 بنقاوة 99.99 % واستعملت بوصفها محاليل عناصر خزينة، وذلك بتركيز 1000 ملغرام/ لتر، ومن خزين هذه المحاليل حُضِرَت المحاليل التي يتطلبها العمل بأسلوب التخفيف المتعاقب وبتركيز 1 ملغرام/ لتر وعقمت بطريقة الترشيح بوساطة مرشحات غشائية دقيقة بفتحات قطرها 0.45 مايكرومتر، ويذكر أن جميع الأدوات الزجاجية المستعملة في تحضير المحاليل المائية للعناصر المعدنية قد عقمت وفقاً لما أشار إليه [16].

تعيين كفاءة عزلة الخميرة قيد الدراسة في إزالة العناصر المعدنية قبل التطهير

أتبعت طريقة الوراثة في [17] لدراسة كفاءة العزلة قيد الدراسة في إزالة العناصر المعدنية، وذلك بإضافة كمية من اللقاح بتركيز 1×10^6 خلية / مليلتر من محلول المعاملة وبتركيز 1 ملغرام/ لتر لكل عنصر بشكل مجتمع التي استعمل خلالها لقاح خلايا حية، وأجريت عملية الإزالة بدرجة حرارة 25°C في حاضنة هزازة بسرعة تحريك مقدارها 150 دورة / دقيقة ومدة تماس 60 دقيقة وباس هيدروجيني 6 (باستعمال كل من هيدروكسيد الصوديوم ذي تركيز 0.1 عياري أو حامض الهيدروكلوريك ذي تركيز 0.1 عياري لمعادلة الأس الهيدروجيني) في دوارق حجمية ذات سعة 250 مليلتر وبواقع 100 مليلتر في كل دورق وبواقع مكررين، ثم جمعت الخلايا بوساطة النبد المركزي بسرعة مقدارها 5000 دورة / دقيقة لمدة 30 دقيقة، بعدها امرر الرائق على مرشحات غشائية بفتحات

قطرها 0.45 مايكرومتر، ثم نقل الى أنابيب اختبار لغرض تقدير المعادن بوساطة جهاز المطياف الذري اللهبى (Atomic Absorption Spectrophotometer, Shimadzu, AA 700)، ومنها قدرت النسبة المئوية للعناصر المعدنية المزالة وفقاً للمعادلة الآتية:

النسبة المئوية للإزالة (%) = {تركيز العنصر قبل الإزالة-تركيز العنصر بعد الإزالة} / (تركيز العنصر قبل الإزالة) × 100

تحسين قابلية الخميرة على إزالة العناصر المعدنية بالتطهير

استعملت الطريقة الموصوفة من قبل [18] مع إجراء بعض التعديلات عليها، والمتمثلة بتغيير درجات حرارة الحضانة وكما يلي: نبيت خلايا عذلة الخميرة الأكفأ في دوارق حجمية ذات حجم 500 مليلتر تحوي على 100 مليلتر من الوسط (YEGPb)، وذلك بحضنها بدرجة حرارة 30°C مدة 16 ساعة في حاضنة هزازة بسرعة تحريك 100 دورة / دقيقة، ثم رسبت الخلايا بالنبذ المركزي المبرد وبسرعة 6000 دورة / دقيقة لمدة 20 دقيقة، بعدها غسلت الخلايا مرتين بمحلول دارى الفوسفات الملحي ونبذت بسرعة 6000 دورة / دقيقة لمدة 20 دقيقة، تلاها تعليق الخلايا بمحلول الملح الفسليجي، وضبط عدد الخلايا بمقدار 5×10⁷ خلية / مليلتر، وقد نفذت التجربة باستعمال 9 مليلتر من العالق المذكور أعلاه. أضيفت له 1 مليلتر من المادة المطهرة (NTG) بتركيز 5 و10 و15 و20 و25 و30 مايكروغرام/ مليلتر ليصبح الحجم النهائي للعالق 10 مليلتر، وضع عالق الخلايا في حاضنة هزازة بدرجة حرارة 30°C بسرعة تحريك مقدارها 200 دورة / دقيقة ولمدة ساعة وبمكررين، ثم نبذت النماذج مركزيا بسرعة 6000 دورة / دقيقة لمدة 20 دقيقة لترسيب الخلايا والتخلص من الرائق، علقت الخلايا في 10 مليلتر بمحلول دارى الفوسفات الملحي، ونبذت مركزياً تحت الظروف المذكورة لغسل الخلايا من المادة المطهرة (NTG) وأخيراً علقت الخلايا في 10 مليلتر من محلول الملح الفسليجي، وأجريت منها سلسلة تخفيف تراوحت من 10¹ الى 10⁷، واحتسبت النسبة المئوية للخلايا الحية المتبقية بعد التطهير مع عالق الخلايا قبل التطهير على وسط آكار (YEPGA)، وحضنت بدرجة حرارة 25°C و 30°C لمدة 72 ساعة، وحسبت النسبة المئوية للخلايا الحية وفق للمعادلة التي اشار اليها [19] وكما يأتي:

نسبة الخلايا الحية (%) = { (عدد الخلايا قبل التطهير - عدد الخلايا بعد التطهير) / (عدد الخلايا قبل التطهير) } × 100

كررت الخطوات السابقة باستعمال المادة المطهرة المذكورة في أعلاه بتركيز 30 مايكروغرام/ مليلتر والذي حقق أفضل تطهير وبأعلى نسبة في درجات الحرارة المذكورة، وعزلت من هذه المعاملة عدد من المستعمرات على وسط آكار (YEPGA) بطريقة التخفيف.

حساسية العزلات المطهرة للمضاد الفطري سايكلو هكسميد

درست حساسية العزلات المعاملة بالتطهير للكشف عن النسبة المئوية للعزلات الفاقدة أو المكتسبة للمقاومة تجاه المضاد الحيوي السايكلو هكسميد دليلاً على التطهير، ثم نقلت منها وبملى عروة الناقل المعقم الى أنابيب اختبار حاوية على 10 مليلتر من الوسط السائل (YEGPb)، ونشرت على وسط آكار (YEPGA)، وثبتت في منتصف الوسط الغذائي قرص مشبع بالمضاد الحيوي سايكلو هكسميد، وبثلاث مكررات ثم تركت الأطباق بدرجة حرارة الغرفة لمدة 30 دقيقة، بعدها حضنت بدرجة حرارة 30°C لمدة 48 الى 72 ساعة، وتم قياس أقطار التثبيط ومقارنتها مع طبق المعايرة للعزلة قبل التطهير وفقاً لما وصفه [20]، فوجد بأن ثلاث عزلات ذات مقاومة للمضاد الفطري المذكور تم انتقائها بالتخطيط على وسط آكار (YEPGA) ورمز لها بـ Sc₆₋₁ و Sc₆₋₂ و Sc₆₋₃.

دراسة كفاءة العزلات المطهرة في إزالة العناصر المعدنية

أتبعت الطريقة الموصوفة من قبل [17] لدراسة كفاءة العزلات المطهرة Sc₆₋₁ و Sc₆₋₂ و Sc₆₋₃ في إزالة العناصر الثقيلة بحجم لقاح حي بحيث يصبح تركيزه 1×10⁶ خلية/ مليلتر من محلول المعاملة

وبتركيز 1 ملغرام/ لتر لكل عنصر بشكل مجتمع في حاضنة هزازة بسرعة تحريك 150 دورة / دقيقة بدرجة حرارة 25°C وياس هيدروجيني 6 ومدة تماس 10 دقيقة وواقع مكررين باستثناء مدة التماس والتي كانت 60 دقيقة (قبل التطهير)، وجرى تقدير العناصر المعدنية المتبقية بجهاز المطياف الذري.

التحليل الإحصائي

استعمل البرنامج الإحصائي (2010)، (SAS) (Statistical Analysis System)، في تحليل النتائج التي تم الحصول عليها، وقورنت الفروق المعنوية بين المتوسطات باختبار أقل فرق معنوي (LSD) باحتمالية ($P < 0.05$) وفقاً لما أشار إليه [21].

النتائج والمناقشة

عزل وتشخيص

تميزت عزلة الخميرة المنماة على وسط أكار (YEPGA) بتكوينها مستعمرات أتستت بشكلها الدائري ذات اللون الأبيض أو المائل إلى الكريمي الشاحب، بحافات منتظمة، ملساء، مرتفعة ومحدبة فوق سطح الوسط الأزرق الصلب وذات قوام لزج، فيما أظهرت الفحوصات المجهرية للخلايا الخضرية بتصبغها بالمثلين الأزرق وصبغة كرام بأنها كروية البيضوية الشكل منفردة أو متجمعة مصطفة بشكل يشبه خلايا النحل عند وجودها بكثافة عالية، كما لوحظ وجود نواة واضحة وفجوة واحدة كبيرة تشغل معظم أجزاء الخلية، ووجود البراعم في أكثر من طرف من أطراف الخلية تراوح عددها من 2 إلى 6، وهذه الخواص مطابقة لخواص عزلات الخمائر التي تعود إلى (*S. cerevisiae*) [12].

تحسين قابلية العزلة على إزالة العناصر المعدنية

لتحسين قابلية العزلة قيد الدراسة على إزالة العناصر المعدنية وزيادة كفاءتها، تم التطهير باستعمال (NTG) ويوضح الجدول 1 النسبة المئوية للخلايا الحية المتبقية بعد عملية التطهير بالمادة المذكورة، ويلاحظ انخفاض واضح في عدد الخلايا المتبقية حبةً بزيادة تركيز المادة المطفرة من 5 إلى 30 مايكروغرام/مليتر، إذ بلغت نسبة الخلايا الحية 20% عند تنميتها بدرجة حرارة 25°C و27% عند تنميتها بدرجة حرارة 30°C مما يشير إلى أن التطهير يسبب انحرافاً في درجة الحرارة المثلى للنمو، وبالتالي الحصول على عزلات لها قابلية تحمل لدرجات حرارة عالية [18]، في حين تم اختيار المدة الزمنية لتعرض الخلايا للمادة المطفرة ساعة واحدة يؤدي إلى انخفاض عدد الخلايا الحية ومن ثم حدوث الطفرة [22] أعيدت هذه التجربة باستعمال المادة المطفرة بتركيز 30 مايكروغرام /مليتر.

جدول (1). النسبة المئوية للمنوية لخلايا (*S. cerevisiae*) المتبقية بعد المعاملة من المادة المطفرة

النسبة المئوية للمنوية للبقاء (%)		المعاملة بمادة (NTG) مايكروغرام/مليتر
درجة حرارة 30°C	درجة حرارة 25°C	
100	100	0
96	92	5
88	80	10
77	65	15
65	54	20
45	34	25
27	20	30

وتم انتقاء 15 عزلة للتحقق من حدوث الطفرة فيها خلال اختبار حساسيتها / مقاومتها تجاه المضاد الفطري سايكوهكسميد فوجد أن ثلاث عزلات تكتسب مقاومة تجاه هذا المضاد، وعُدت هذه الخلايا المختارة خلايا طافرة للعزلة Sc_6 لغرض إجراء التجارب اللاحقة، ورمز لهذه العزلات Sc_{6-1} و Sc_{6-2} و Sc_{6-3} ، درست حساسية هذه العزلات للمعاملة بالتطهير تجاه المضاد الحيوي سايكوهكسميد، ويلاحظ من الجدول 2 أن نسبة حساسية العزلات الثلاثة المذكورة تجاه هذا المضاد بتركيز 5 مايكروغرام/

مليتر بلغت 83.33 % و 25.00 % و 77.08 % على التوالي، وبينما بلغت بتركيز 10 مايكروغرام/مليتر 84.00 % و 60.00 % و 80% على التوالي مقارنة مع العزلة غير المطهرة باعتبارها حساسة 100 %، وقد أشار [23] الى أن التطهير باستعمال (NTG) يحث العزلات على مقاومة سايكلو هكسميد، وبين [24] ان حساسية خميرة (*S. cerevisiae*) العالية تجاه هذا المضاد باعتباره مادة كيميائية مثبطة قوية للتخليق الحيوي للبروتين في خلايا حقيقية النواة من خلال ارتباطه في موقع E-site من الوحدة الريبوزومية الكبرى 60S مما يؤدي الى تثبيط الاستطالة خلال تخليق البروتين.

جدول (2). قابلية عزلات (*S. cerevisiae*) المطهرة Sc₆₋₁ و Sc₆₋₂ و Sc₆₋₃ بعد المعاملة من المادة المطهرة بالمادة الكيميائية (NTG) على مقاومة سايكلو هكسميد

نوع العزلة	قطر التثبيط (ملم) بفعل المضاد الفطري سايكلو هكسميد		
	النسبة المئوية للمئوية للحساسية	قطر التثبيط (ملم) بتركيز 10 مايكروغرام/مليتر	النسبة المئوية للحساسية
غير المطهرة	100.00	50	100.00
المطهرة Sc ₆	84.00	42	83.33
المطهرة Sc ₆₋₁	60	30	25.00
المطهرة Sc ₆₋₂	80	40	77.08

وبين الجدول 3 كفاءة هذه العزلات في إزالة العناصر المعدنية مجتمعة، إذ جرى مقارنتها مع كفاءة العزلة قبل التطهير فوجد أن العزلات المطهرة تميزت في معدلات إزالة العناصر وبفارق معنوي إحصائياً، إذ كانت 51.12 % في حالة العزلة غير المطهرة ارتفعت الى 64.67 % و 72.23 % و 65.37 % بالنسبة للعزلات المطهرة Sc₆₋₁ و Sc₆₋₂ و Sc₆₋₃ على التوالي. كما لوحظ أن العزلات المطهرة تكتسب خاصية إزالة عنصر الكروم وبنسب متفاوتة اعتماداً على العزلة المطهرة، إلا أن كفاءة العزلات المطهرة زادت في إزالة العناصر وعلى مستوى كل عنصر على حدة من العناصر الأخرى وهي الكروم والنيكل والكوبلت والكاميوم والنحاس لاسيما بالنسبة للعزلة المطهرة Sc₆₋₂، مما يثبت قدره وكفاءة التطهير بالمطهر الكيميائي النايتروزوكوانيديين في زيادة إزالة العناصر [25] وبالعودة الى الجدول 3 يلاحظ أن هذه العزلة كانت اقل حساسية للمضاد الفطري سايكلو هكسميد، مما يعني أن مقدار التطهير الحاصل فيها كانت اكثر من العزلات المطهرة الأخرى.

جدول (3). كفاءة إزالة العناصر المعدنية باستعمال العزلة Sc₆ والعزلات المشتقة منها بالتطهير

رمز العزلة	كفاءة الإزالة (%)							
	المعدل	Cu	Fe	Pb	Cd	Co	Ni	Cr
Sc ₆ غير المطهرة	51.12 ±2.66	42.70 ±2.17	95.86 ±5.38	92.9 0±6.43	9.00 ±0.54	15.15 ±0.76	50.26 ±2.71	0.00
Sc ₆₋₁ مطهرة	64.67 ±2.59	88.55 ±4.72	98.99 ±4.68	98.55 ±6.32	30.51 ±2.83	35.61 ±1.83	71.65 ±3.64	28.35 ±2.17
Sc ₆₋₂ مطهرة	72.23 ±3.04	96.12 ±6.38	99.11 ±6.44	98.98 ±5.49	42.12 ±2.71	44.45 ±2.08	85.23 ±5.73	40.00 ±2.85
Sc ₆₋₃ مطهرة	65.37 ±2.79	88.65 ±5.91	98.80 ±6.34	98.11 ±6.02	31.66 ±1.48	36.55 ±1.20	69.27 ±3.27	34.33 ±1.91
LSD Value	6.843*	4.12*	4.782 NS	5.049NS	4.89*	5.33*	7.90*	5.38*

* أقل فرق معنوي على مستوى ($P < 0.05$)، NS لا يوجد فرق معنوي.

وقد استعمل مجموعة من الباحثين [26] الأشعة فوق البنفسجية في تطهير خميرة (*S. cerevisiae*) فلاحظوا أن كفاءة العزلة في إزالة الكروم السداسي تصل إلى 98.7%، وفسروا ذلك بحصول زيادة كبيرة في عدد طبقات الأغشية المحيطة بالفجوات وتوسع سطح الخلية وبالتالي زيادة عدد المواقع الفعالة لربط أيونات العناصر المعدنية، وجددير بالذكر ان تأثير المظفر الكيميائي النايتروزوكواندين يكون بشكل مباشر في المادة الوراثية للخلية (DNA) (Deoxyribonucleic acid) عن طريق حدوث طفرة تحول (انقلاب) (Transition Mutation) للقواعد النايتروجينية من النوع GC إلى AT، وكذلك AT إلى GC في شريط الـ DNA ومن ثم حدوث الطفرة [27].

الاستنتاجات

من خلال استعراض نتائج الدراسة يمكن استعمال خميرة (*S. cerevisiae*) كأحد الكائنات المجهرية الكفوءة في المعالجة الحيوية للعناصر المعدنية الثقيلة ولاسيما بعد تطهير العزلة Sc_6 بالنيتروزوكواندين الذي أتاح إمكانية الحصول على عدد من العزلات كانت بينها العزلات Sc_{6-1} و Sc_{6-2} و Sc_{6-3} أكثر مقاومة للسايلكوهكسمايد وقد ثبت أن هذه العزلات ذات كفاءة تفوق العزلة غير المظفرة في إزالة سبعة عناصر معدنية من المحاليل المائية بكفاءة عالية بصورة مجتمعة عند ضبط الظروف الملائمة مندرجة الحرارة والاس الهيدروجيني ومدة التماس (الحضن) وسرعة التحريك وحجم اللقاح للوصول إلى مستوى جيد من إزالة هذه العناصر المعدنية، وبالتالي إنشاء وحدة علمية متخصصة في تطوير وإنتاج المواد المازة الحيوية، المنخفضة الكلفة والأمنة لغرض معالجة المياه الملوثة التي أصبحت ظاهرة ملفتة للنظر في العراق.

المصادر

- [1] Cvijovic, M., Djurdjevic, P., Cvetkovic, S. and Cretescu, I. "A case study of industrial water polluted with chromium (VI) and its impact to river recipient in western Serbia", *Environmental Engineering and Management Journal*, 9(1), 45-49, 2010.
- [2] Abaspour, M., Javid, A.H., Moghimi, P. and Kayhan, A., "Modeling of thermal pollution in coastal area and its economical and environmental assessment", *International Journal of Environmental Science and Technology*, 2, 13-26, 2005.
- [3] Gradinaru A.C., Popescu, O., and Solcan, G., "Variation analysis of heavy metal residues in milk and their incidence in milk products from Moldavia, Romania", *Environmental Engineering and Management Journal*, 10(10), 1445-1450, 2011.
- [4] Volesky, B. and Naja, G., "Biosorption Application strategies", <http://www.biosorption.mcgill.ca/Publication/gn6.Ibs.Pdf>, 2005.
- [5] Ahluwalia, S.S., and Goyal, D., "Microbial and plant derived biomass for removal of heavy metals from wastewater", *Bioresource Technology*, 98(12), 2243-2257, 2007.
- [6] Bhatnagar, S. and Kumari, R., "Bioremediation A sustainable tool for environmental management: A review", *Annual Review and Research in Biology*, 3(4), 974-993, 2013.
- [7] Vijver, M.G., Van Gestel, C.A.M., Lanno, R.P., Van Straalen, N.M. and Peijnenburg, W., "Internal metal sequestration and its ecotoxicological relevance", *Environmental Science and Technology*, 38, 4705-4712, 2004.
- [8] Zhang, I., Dai, Y., Liu, B., Ma, F., Zheng, R. and Dong, L., "Biosorption of lead from aqueous solution by using chemically treated *Saccharomyces cerevisiae*", *Environmental Engineering and Management Journal*, 10(6), 729-732, 2011.

- [9] Wang, J., and Chen, C. "Biosorbents for heavy metals removal and their future", *Biotechnology Advances*, 27(2), 195-226, 2009.
- [10] Ileana, C.F., Codruța, P., Lavinia, R., Eliza, O., and Sorin, A., "Manipulation of Ni⁺² tolerances of *Sacchromy cescerevisiae* cells: a primary step to bioremediation by removal and recovery of Ni⁺² from contaminated waters", *Revue Roumaine de Chimie*, 53(8), 647-651, 2008.
- [11] Herrero, M.B., de Lamirande, E. and Gagnon, C., "Nitric oxide regulates human sperm capacitation and protein-tyrosine phosphorylation in vitro", *Biology of Reproduction*, 61(3), 575-581, 1999.
- [12] Barnett, J.A., Payne, R.W., and Yarrow, D., "YEASTS: CHARACTERISTICS AND IDENTIFICATION, 3rd ed., Cambridge, University Press, England, 2000.
- [13] Guyot, M. and Fawaz, F., "Nifedipine loaded-polymeric microspheres: preparation and physical characteristics", *Int. J. Pharm*, 175:61-74, 1998.
- [14] McGinnis, M.R., "Laboratory Hand Book of Medical Mycology", *Academic Press*, New York, 356, 1980.
- [15] American Public Health Association (APHA), Standard Methods for Examination of Water and Waste Water, 20th ed., 1998.
- [16] Quintelas, C., Fernandes, B., Castro, J., Figueiredo, H., Tavares, T., "Biosorption of Cr (VI) by three different bacterial species supported on granular activated carbon-A comparative study", *Journal of Hazardous Materials.*, 153, 799-809, 2008.
- [17] Voleskey, B., Sorption and Biosorption, Sorbex, INC, St. Lambert, Quebec, 36-103, 2004.
- [18] Tork, S., Hegazy, W.K., El-kawokgy, T.M.A. and El-Gebaly, O.G., "Induction of thermotolerance in *Saccharomyces cerevisiae* Strain(s) using different mutation methods", *Asian Journal of Biotechnology*, 1, 29-36, 2009.
- [19] Damini, D., Sukriti, P., Devi, C.S., Selvarajan, E., Suganthi, V. and Mohanasrinivasan, V., "Removal of heavy metals from leather industry effluent using *Saccharomyces sp.* in a packed bed reactor", *International Journal of Research in Engineering and Technology*, 4(2), 53-56, 2013.
- [20] Meyer, R., "Alternate forms of the resistance factor R1 in *P. mirabilis*", *Journal of Bacteriology*, 118, 1010-1019, 1974.
- [21] Statistical Analysis System (SAS). User's Guide. Statistical. Version 9.1st ed., SAS. Inst, Inc, Cary, N.C. USA, 2010.
- [22] Gardner, J.E., Simmons, J.E. and Snustad, D.P., Principal of Genetic, 8th ed., John Wiley and Sons, Inc., 304-305, 1991.
- [23] Brusick, D.J., "Induction of Cycloheximide-Resistant Mutants in *Saccharomyces cerevisiae* with N-Methyl-N'-Nitro-N-Nitrosoguanidine and ICR-170", *Journal of Bacteriology*, 109(3), 1134-1138, 1972.
- [24] Lesage, L. and Bussey, H., "Cell Wall Assembly in *Saccharomyces cerevisiae*" *Microbiology and Molecular Biology Reviews. Rev.*, 70(2), 317 -343, 2006.
- [25]. Pandey, A., Nigma, P., Socal, C. R., Socal, V.T., Singh, D. and Mohan, R. "Advances in Microbial amylase", *Biotechnology and Applied Biochemistry*, 31, 135-152, 2000.
- [26] Selvam, K., Arungandhi, B., Vishnupriya, B., Shanmugapriya, T. and Yamuna, M., "Biosorption of chromium (VI) from industrial effluent by wild and mutant type strain of *Saccharomyces cerevisiae* and its immobilized form", *Bioscience Discovery*, 4(1), 72-77, 2013.
- [27] Carlton, B.C. and Brown, B.J., "Gene Mutation, In: Manual of Methods for General Bacteriology. Gerhardt, P., Murray, R. G.E., Costihow, R.N., Nester, E.W.,

Wood, W.A. Krieng, N.P. and Philips, G.B. (eds.). American Society for Microbiology, Washington, 222-242, 1981.