

تشخيص بعض انواع الـ Archaea من مياه الينابيع الحارة في حمام العليل بمدينة الموصل بالاعتماد على الصفات المظهرية والفحوصات الایضية و تفاعل البلمرة المتسلسل PCR

Identification of Archaea species from hot spring water in Hammam AL-Allel at Mosul Governorate

واد محمد رفوف*

باسمة احمد عبدالله

محمد عبدالرزاق ابراهيم القطبان

كلية العلوم/ جامعة الموصل

* كلية العلوم/ جامعة تكريت

Mohammed A .AL-Qatan Basima A. Abdullah Waad Mahmood Raoof*

College of Science/ University of Mosul

* College of Science/ University of Tikrit

المستخلص

عزلت وشخصت الأفراد التابعة لمملكة الاركيا (البكتيريا القديمة) من مياه الينابيع الحارة في منطقة حمام العليل بمدينة الموصل خلال عام 2012. اذ جمعت 75 عينة ماء من 5 ينابيع حارة اذ عزلت الانواع التابعة لمملكة الاركيا باستخدام اوساط زرعيه اعتيادية وانتخابية وشخصت اعتماداً على الصفات المظهرية كشكل ولون وقوام المستعمرات . اظهرت الانواع المعزولة نمواً جيداً في درجات الحرارة التي تراوحت بين 37-40°C فالجرائم التابعة لجنس *Halobacterium spp.* اظهرت نمواً في مدى حراري تراوح بين 30-50°C ، بينما العزلات التابعة لجنس *Sulfolobus spp.* فتحت بدى حراري تراوح بين 35-70°C. وعند تنميتها بمديات مختلفة من الدالة الحامضية ، اظهرت الانواع التابعة لجنس *Halobacterium spp.* قدرة على النمو بدالة حامضية تراوحت بين 4-7 و كان افضل نمو لها عند 4.5-3.5 ، كما نمت العزلات التابعة لجنس *Sulfolobus spp.* عند دالة حامضية تراوحت بين 3-7 و كان افضل نمو لها عند 4. وعند تنمية العزلات بتراكيز متغيرة من كلوريد الصوديوم اعطت الأفراد التابعة لجنس *Halobacterium spp.* افضل نمو عند تركيز 4.5%، كما أعطت الأفراد التابعة لجنس *Sulfolobus spp.* افضل نمو عند التركيز 2-3% من كلوريد الصوديوم. تم اجراء تقنية تفاعل البلمرة المتسلسل المعتمد على تضخيم الـ DNA المجنبي وذلك باستخدام بادنات خاصة بافراد مملكة الاركيا لتأكيد تشخيص الانواع قيد الدراسة ولوحظ ظهور حزم لثلاث عزلات بوزن جزيئي تراوح بين 930-950 زوج قاعدي تقريباً مقارنة بالدليل الحجمي 100bp، بعد اجراء الترحيل الكهربائي على هلام الاكاروز Agarose ظهرت نتائج التشخيص شيعوا ثلاثة انواع من الاركيا هي:- *Sulfolobus solfataricus*, *Sulfolobus acidocaldarius* *Halobacterium salinarum*.

الكلمات المفتاحية : الاركيا ، مياه الينابيع الحارة ، *Halobacterium spp.* ، *Sulfolobus species*

ABSTRACT

Isolate, Identify of some species belonging to Archaea from water of hot and sulphid springs in Hammam Al-Allel City/ Nenavah Governorate. Seventy five samples were collected from hot springs during 2012. The Archaea species were isolated using ordinary and selective media then identified according to morphological characters such as shape, colour, consistency of colonies,The isolated Archaeal species showed optimum growth at temperatures between 37-40 C°, while *Halobacterium spp.* grown at 30-50 C°, and *Sulfolobus spp.* between 35-70 C°. and when grown in different levels of pH. The results showed the ability of *Halobacterium spp.* to grow at pH between 4-7 and optimum growth at 3.5-4.5, while *Sulfolobus spp.* was shown good growth at 3-7 and optimum growth at 3-4, when grown in different concentrations of sodium chloride. The results showed that *Halobacterium spp.* were grow well in concentrations between 4.5-5.5% while *Sulfolobus spp.* were grown in concentrations between 2-3%. PCR technique based on amplification of genomic DNA using Specific primers for Archaeal species, was used to confirm the identification of Archaeal and the result indicated one distinct band with molecular size of 930-950 bp in comparison with DNA ladder after electrophoresis on agarose gel. The result of identification showed three species of Archaea in these studied springs, *Sulfolobus solfataricus*, *Sulfolobus acidocaldarius*, *Halobacterium salinarum*.

Keywords: Archaea, Hot spring water, *Halobacterium spp.* , *Sulfolobus species*

المقدمة

تعد الاركيا اليوم احدى امبراطوريات الحياة الثلاث فهي كائنات بدائية النواة ازدهرت على الارجح في مواطنها منذ اكثر من (3) بليون سنة [2,1] اذ انها استوطنت البيئات المتطرفة مثل البيئات الساخنة جداً او الساخنة الحامضية او المالحة جداً او العالية الحموضة والعالية القاعدية [3] . اثبتت العديد من الدراسات انها واسعة الانتشار في مختلف البيئات البرية والبحرية وحتى في درجات الحرارة المنخفضة وفي القنوات الهضمية لبعض الحيوانات [4] . ان احدى اكبر الاكتشافات الرائعة غير المتوقعة كانت اكتشاف اعداد هائلة من البكتيريا القديمة غير المتطرفة وبعد العديد من الدراسات ولعدة سنوات عرض الباحثون نوعاً مختلفاً من البكتيريا القديمة واسعة التنوع وغير متطرفة وبدرجات حرارة معتدلة وبينات باردة تتضمن ترب ورواسب البحيرات والبحار والمياه العذبة اي أنها توجد في كل مكان و

يؤشر هذا الاكتشاف بداية عصر جديد للتحري عن البكتيريا القديمة وبشكل خاص خصائصها الوظيفية ودورها الحيوي بين مجتمعات الاحياء المجهرية [5]. تتدى البكتيريا القديمة تتواجد ببيئاً واسعاً فهي واسعة الانتشار في مختلف البيئات الهوائية واللاهوائية كذلك في البيئات شديدة البرودة او البيئات الحامضية او البيئات مرتفعة الحرارة اي في البيئات المتطرفة [7,6] وتتواجد في التربسات اللاهوائية المستنقعات والبحيرات والعيون والمياه العذبة [8] وحدثاً وجدت في طبقات الفحم الحج ري [9]، كما تتواجد ايضاً في الهاضمات اللاهوائية لمياه المجرى وجزئيات انتاج الغاز الحيوي كما تتواجد في القنوات الهضمية لبعض انواع الحيوانات كالارانب والخيول والدجاج وفي معدة الحيوانات المجترة كالأبقار والاغنام [11,10]، كذلك تتواجد في تخرات الاسنان الكبيرة [12] وفي المهل [13] كما لوحظ ازيد اعدادها في امعاء مرضى فاقدي الشهية [15,14] لذا بدأ الاهتمام جدياً بدراسة دورها في احداث الامراض لدى الانسان [12]. مجموعة الاركيا متنوعة جداً في الشكل والايض وقد تكون سالبة او موجبة لصبغة كرام. تظهر باشكال مختلفة قد تكون بشكل عصيات قصيرة او طويلة، خطية او منحنية، وقد تكون كروية منتقطة او غير منتقطة وقد تكون بشكل تجمعات كاذبة قد تظهر بشكل حازونيات او تجمعات متعددة الخلايا . وقد تكون مسطحة او متعددة الاشكال pleomorphic. متحركة او غير متحركة وظاهر مستعمراتها على سطح الاكاك بعدة اشكال قد تبدو دائرة محدبة او مسطحة وذات حرف منتقطة او متعرجة وربما خطية منتشرة . تترواح اقطارها ما بين (0.5-5) ملم [16] تظهر المستعمرات ببيضاء اللون او كرميمية . او صفراء او بنية غامقة او حمراء او زرقاء فاتحة وهذه الصفات تعتمد على الجنس والنوع [18,17] تملك البكتيريا القديمة خصائص مميزة تمكنا من التكيف كالدهون والتي تكون فريدة من نوعها بسبب تطور الكائن الحي والتي مكتنها من العيش في درجات الحرارة العالية او في البيئات الحامضية جداً او في كليهم [19] كما لوحظ وجود تحويل في الجدار الخلوي للبكتيريا القديمة عن البكتيريا النموذجية الاخرى اذ انها تكون فاقدة لمتعدد الببتيد سجل سابقاً فقدان لمتعدد الببتيد للنوع Halococcus morrhuanus ولنوع Sulfolobus Sulfolobus solfataricus . بالطرق التقليدية اعتماداً على الفحوصات المظهرية والاختبارات الكيموحيوية والفحوصات الايضية . وتأكيد تشخيص انواع الاركيا باستعمال تقنية ال PCR من خلال استخدام بادنات متخصصة .

المواد وطرق العمل

العينات: جمعت 75 عينة ماء من 15 ينبع حار في منطقة حمام العليل بمدينة الموصل 5 عينة/ينبع خلال الفترة من تشرين الثاني 2011 لغاية شهر آذار 2012 بوساطة قانبي معقمة سعة 250 سم³، وذلك بتغطيس القبضة تدريجياً ليكون اتجاهها مواجه لجريان الماء، اخذت العينة واعيد سد فوهة القبضة بإحكام داخل الماء وغلفت بورق الألمنيوم لأحجام الغلق وحفظت في صندوق من الفلين المثلج لحين نقلها الى المختبر لإجراء فحوصات الاحياء المجهرية عليها.

التشخيص التقليدي: استخدمت الأوساط الآتية لعزل وتشخيص جرثومة الاركيا وذلكل وتحصيصها: peptone yeast extract ووسط الـ Laurie bertani لاقت الأوساط المذكورة وحضرت في درجة حرارة 1+37 لمندة 48-24 ساعة، شخصت الانواع التابعة لجنس Sulfolobus spp. اعتماداً على مفاتيح التشخيص في موسوعة بيركي التصنيفية . باستخدام الأوساط الزرعية الانتقائية والفحص المجهري اذ شخصت الانواع البكتيرية اعتماداً على الصفات المظهرية كشكل ولون وقوام المستعمرات بالإضافة الى الاختبارات الايضية من خلال تسميتها في درجات حرارية وذلة حامضية مختلفة وترانزكيز مبنية من كلوريد الصوديوم .

التشخيص الجزيئي : تأكيد التشخيص من خلال التحري على المستوى الجزيئي باستخدام تفاعل بلمرة سلسلة PCR تقنية الـ DNA باستخدام بادئ خاص بملكية الاركيا جدول (1). حضر المزيج الرئيسي لعدة عينات وذلك بمزج 12.5 ميكروليلتر من Green master mix، 1.5 ميكروليلتر من كل برايمير، 5 ميكروليلتر من DNA template و 4.5 ميكروليلتر من water في أنبوبة Eppendorff tube سعة 0.2 سم³ وقد تم اضافة جميع هذه المواد بالأنبوب في الثلاج، مزجت مكونات التفاعل جيداً وذلك بتتوير الأنابيب لمدة 10 ثواني في جهاز الطرد المركزي الدقيق Microcenterifuge لترسيب قطرات محلول التفاعل الموجودة على جدار الانبوب الداخلي، ادخلت الانبوب بعد ذلك في جهاز المبلمر الحراري Thermo cycler بذر وعناية لإنجاز تفاعلات التضاعف باستعمال البرنامج المناسب الذي طبق على التفاعلات اللاحقة قيد الدراسة وكانت:

الخطوة	درجة الحرارة / م	الزمن/ دقيقة	عدد الدورات
1	4	94	1
		1	94
35	1	55	2
	3	73	
1	1	72	3

وبعد انتهاء وقت التفاعل رفعت العينات من الجهاز وسحبت عينات الدنا المتضاعفة بمقادير 15 ميكروليلتر وتم تحضير المزيج في هلام الاكاروز بتتركيز 2% تم ترخيل العينات بجهاز الترخيل الكهربائي لمدة 120 دقيقة.

جدول (1): تسلسل البادئ المستخدم قيد الدراسة

المنشا	5→3	T
Promiga USA	TTC CGG TTG ATC CYG CCG GA YCC GGC GTT GAM TCC AATT	Up Down

النتائج والمناقشة العزل والتشخيص

تم التركيز على عزل وتشخيص الجراثيم التابعة لمملكة البكتيريا القديمة Archaea والتي لم تعزل سابقاً في الدراسات المحلية من مياه الينابيع الحارة، وذلك للتعرف عليها ودراسة مواصفاتها بشكل اكبر تفصيلاً حيث تم تشخيص عزلات تابعة لجنس

الـ *Sulfolobus* spp. و الجنس الـ *Halobacterium* spp. شخصت باستخدام الأوساط الزرعية والفحص المجهرى والفحوصات الكيميوحوية والايضية. كانت الانواع التي تم الحصول عليها تابعة لجنسين *Sulfolobus* spp. و *Halobacterium* spp. كما موضح في جدول (2)

جدول (2): انواع و اعداد بكتيريا الاركيا التي تم تشخيصها من مياه البيانباع قيد الدراسة

رقم البيانباع	الجنس	النوع	عدد العزلات
1	-	-	-
2	<i>Halobacterium</i>	<i>Salinarum</i>	3
3	<i>Sulfolobus</i>	<i>acidocaldarius</i>	5
4	-	<i>solfataricus</i>	5
5	<i>Sulfolobus</i>	<i>acidocaldarius</i>	2
15	العدد الكلى		

تملك هذه الانواع التابعة لمملكة الاركيا القابلية على تحمل ظروف المنطقة البيئية من حيث درجات الحرارة العالية والملوحة والدالة الحامضية ووجود الكبريت بنسبي عالي في هذه البيانباع الحارة التي عزلت منها ، تم تشخيص الانواع البكتيرية أنفة الذكر من خلال الصفات الشكلية والمظهرية حيث اظهرت مستعمرات الجنس *Sulfolobus* و *Halobacterium* القدرة على النمو بشكل متميز واضح على وسط النمو P-YE و وسط LB الصلب اذ بدأت بتكوين مستعمرات ذات ألوان مختلفة منها الأحمر ، البنى، الأصفر، البرتقالي والكريمي و عند الفحص المجهرى وجد بأنها بكتيريا عصوية كروية سالبة لصبغة كرام غير متحركة، ذات حاف ات منتظمة ومحدية وصغريرة وكما في جدول (3) ، حيث ظهرت بعض المستعمرات النامية بشكل متميز واضح على وسط النمو PYE و وسط LB المدعمة بالأملاح مثل كبريتات المغنيسيوم وكربونات الأمونيوم وكlorيد الحديد، والصوديوم والبوتاسيوم وكlorيد الكالسيوم، حمراء اللون على سطح الوسط الزرعي كما في صوره (1) ، ان مستعمرات الجراثيم التابعة لجنس الـ *Halobacterium* تكون ذات لون احمر بنى او وردي خاصية وان نموها في البيانباع المالحة والحرارة يؤدي الى استنقاذ الأوكسجين بسرعة وعلى الرغم من ان هذه الجراثيم هوائية لكنها تنمو في ظروف انخفاض الأوكسجين ، اذ يعمل بروتين الغشاء الـ Bacteriorhodopsin على تزويد الاركيا بالطاقة الكيميانية ويعطيها المظاهر المحرر عن طريق مضخات الدفق [21,20] كما استطاعت النمو على وسط الاكار الاعتيادي ووسط اكار الماكرونكي بسبب احتواه على العوامل الغذائية المشجعة لنموها في حين ظهرت عصوية وعصوية كروية سالبة لصبغة كرام كما موضح في صورة (2) كما انها غير متحركة او متحركة لكنها ضعيفة الحركة [16] وهذا ما يشير الى ان هذه المستعمرات تعود للجنس *Halobacterium* كما اظهرت عزلات اخرى مستعمرات مختلفة على وسط النمو P-YE و وسط LB ، اذ اظهرت مستعمرات صفراء اللون مساء محدية كما في صورة (3)، في حين اظهرت العزلة الثانية مستعمرات صفراء شاحبة و كريمية ملساء كما في صورة (4) بالإضافة الى قدرتها على النمو بشكل واضح على وسط الاكار المعذى و اكار الماكرونكي وهذا ما اشار اليه [32] بالإضافة لـ[22] في امتلاك الانواع التابعة لها الجنس *Sulfolobus* صبغات وألوان مختلفة فضلا عن ان مستعمراتها ذات اشكال مختلفة. في حين اظهرت نتائج الفحص المجهرى بعد صبغ المسحات بصبغة كرام خلايا عصوية كروية سالبة لصبغة كرام وغير متحركة [22] وهذا ما يشير الى ان هذه العزلات تعود للجنس *Sulfolobus* .

جدول (3): الصفات الزرعية المظهرية و المجهرية للعزلات قيد الدراسة

الجنس	صبغة كرام	شكل كرام	قطر الخلايا	لون المستعمرات
<i>Halobacterium</i> spp.	صالبة	عصوية- كروية غير متحركة	1.2-5.0	حمراء وردية وبنية
<i>Sulfolobus</i> spp.	صالبة	عصوية- كروية غير متحركة	0.7-2	كريمي برتقالي صفراء

تأثير العوامل الفيزيائية على نمو العزلات التابعة لاركيا

درجة الحرارة

اظهرت الدراسة الحالية ان درجة الحرارة المثلثى لنمو الانواع قيد الدراسة التابعة لاركيا تراوحت بين 37-40م. حيث يزداد نشاط الانزيمات في هذه الدرجة الحرارية وتعمل زيادة مدة الطور اللوغارتمي. كما ان ارتفاع درجة الحرارة اكثر مما ينبغي يؤدي إلى مسخ الانزيمات الضرورية لحياة الخلية كما ويؤدي إلى اخترال الطور اللوغارتمي ، وقد تؤثر على دهون الغشاء الخلوي للخلايا البكتيرية ، كذلك فان انخفاض درجة الحرارة اقل مما ينبغي تؤدي إلى خمول أو توقف نشاط البروتينات [24,23,16] واظهرت النتائج ان درجة الحرارة الدنيا التي نمت عندها الانواع التابعة لجنس *Halobacterium* كان 30م و درجة الحرارة القصوى كانت 50م اما فيما يخص الانواع التابعة لجنس الـ *Sulfolobus* فقد اظهرت نموا بدرجة حرارة تراوحت بين 35-70م، ان تحمل هذه العزلات لدرجات الحرارة العالية قد يعود لعدة اسباب منها وجود بروتينات الصدمة الحرارية حيث تعمل هذه البكتيريا على زيادة تكوين هذه البروتينات تحمل الدرجات الحرارية القاتلة [26,25] بالإضافة إلى طبقة الـ S-layer كذلك دهون الغشاء السايبوبلازمي تكون ثنائية الكليسيرول رباعية الايثير وكمية اقوى من النتروجينية ثلاثة الاوامر الكوانين والساينتوسين C=G تكون في الاركيا أعلى من البكتيريا التي لا تحمل درجات حرارية عالية [26].

الدالة الحامضية

بينت النتائج قدرة العزلات التابعة لجنس الـ *Halobacterium* على التضاد عند مدى دالة حامضية تراوح بين 5-8 بينما تراوح بين 4-7للعزلات التابعة لجنس الـ *Sulfolobus* اذ ان العزلات التابعة لجنس *Halobacterium* يتوقف نشاط وفعالية انزيماتها وثبات البروتينات ولا تستطيع النمو عند الدالة الحامضية اقل من 3 لان الحامضية العالية تقلل من نشاط البروتينات وتؤثر على عملية نقل الماء داخل الخلية وخارجها. بينما العزلات التابعة لجنس الـ *Sulfolobus* تستطيع النمو في البيئات الحامضية والحاوية على الكبريت

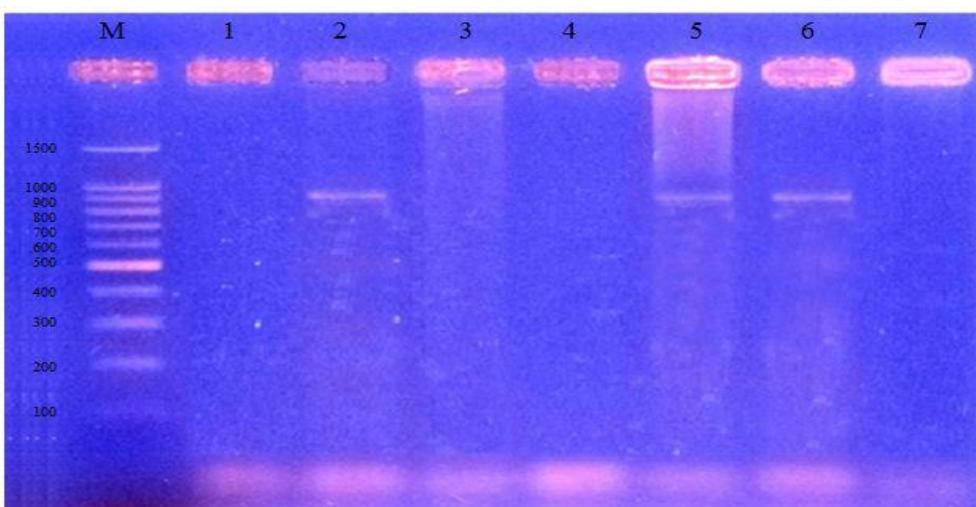
اذ انها قادرة على التضاعف عند دالة حامضية 3. كما ان هذه الجراثيم التابعة للاركيا تستطيع النمو في دالة حامضية متعادلة وهذا يعود إلى طبيعة التركيب الوراثي لهذه الجراثيم [28]، وأشار [15] ان نمو العزلات التابعة لجنس *Halobacterium* كان عند دالة حامضية مثالية تراوحت بين 3.5-4.5، بينما كان نمو الجراثيم التابعة لجنس *Sulfolobus* عند الدالة الحامضية تراوحت بين 3-4.

تأثير كلوريد الصوديوم NaCl

بينت النتائج ان الجراثيم التابعة لجنس *Sulfolobus* تستطيع النمو عند تركيز كلوريد الصوديوم تراوح بين 2-4.5% و كان افضل نمو لهذه الجراثيم بين 2-3% وأعلى تركيز نمت فيه 65%. بينما نمت الجراثيم التابعة لجنس *Halobacterium* عند التركيز 2-8% اذ كان افضل نمو لها 5.5-4.5% و اعلى تركيز نمت عنه هذه الجراثيم 68% تقريبا بينما كان نموها ضعيفا عند تركيز 2% من كلوريد الصوديوم. ان التراكيز المختلفة من الكلوريد الصوديوم تحت الى احداث تغيرات في مظهر البكتيريا التابعة لجنس *Halobacterium* حيث تتواجد هذه الجراثيم بشكل خلايا عصوية منتظمة عند التراكيز المثالية للكلوريد الصوديوم لكنها تظاهر بأشكال متغيرة عند نموها بتراكيز ملحية غير مثالية للكلوريد الصوديوم حيث يتحول شكلها من العصوي الى الكروي والذي يعني التحلل فيما بعد. ان الجراثيم التابعة لجنس *Halobacterium* لديها استجابة للزيادة الحاصلة في تراكيز كلوريد الصوديوم الموجودة في البيئة حيث ان الجراثيم التابعة لهذا الجنس تكون ثابتة ومستقرة عند 6% وان ارتفاع تراكيز الكلوريد الصوديوم يؤدي الى تحلل خلايا هذه الجراثيم ، اذ ان التحلل يحدث في الاوساط الزرعية بين 5-10% من كلوريد الصوديوم [29]. ان الجراثيم التابعة لجنس *Halobacterium* لها القرفة على تحمل الملوحة من خلال قابليتها على احداث موازنة بين داخل الخلية ومحيتها . حيث ان حدران واغشية خلاياها ورابيوسوماتها تحتاج إلى نسبة من كلوريد الصوديوم للمحافظة على الثبات اذ ان غالها الخارجي يتكون من بروتينات سكرية ذات وزن جزيئي عالي مسؤول عن سلامه الجدار الخلوي وبسبب الرابط المنتظم للوحدات الثانوية للبروتين السكري تكون متماسكة بوجود نسبة من كلوريد الصوديوم اذ تعمل على ضخ الملح الى خارج الخلية والماء الى داخل الخلية باستمرار [28] كما ان كلوريد الصوديوم يحافظ على تماسك البروتينات في جدرانها ويساعد على دخول المواد المذابة الى داخل الخلية ، لكن الزيادة في تراكيز الكلوريد الصوديوم اكثر من الحد المسموح يؤثر على ايض هذه الجراثيم ويصبح المظهر الخارجي للخلايا غير طبيعي ، بينما تتحلل هذه الجراثيم في تراكيز قليلة من كلوريد الصوديوم لأن الملح يحافظ على تماسك البروتين في جدرانها ويساعد على دخول المواد المذابة في الماء الى داخل الخلية[16,23].

تشخيص انواع الاركيا من خلal تضخيim الجين 16SrRNA باستخدalm تقنية البلمرة المتسلسل PCR

تم خلال الدراسة الحالية استخلاص وتنقية المادة الوراثية DNA لـ 15 عزلة قيد الدراسة، واظهرت نتائج الترحيل الكهربائي ظهور حزم DNA ذات وزن جزيئي 950 bp مقارنة مع الدليل الحجمي 100bp في ثلاثة عزلات من عزلات الاركيا قيد الدراسة وهذا ما يؤكد نتائج التشخيص بالطرق التقليدية المظهرية، قدرت الاوزان الجزيئية لـ DNA اعتمادا على المسافات التي قطعتها هذه الجزيئات في الهلام والتي تتناسب عكسيا مع اوزانها الجزيئية وباستخدام قطع من الـ DNA معروف الوزن الجزيئي هي الدلائل الحجمية اذ استعمل الدليل DNA Ladder 100bp الذي اعطى على هلام الاكاروز احدى عشرة حزمة ذات اوزان جزيئية معلومة وكما في شكل (1)، استخدم البادئ الخاص بالجين 16SrRNA المستخدم في الدراسة الحالية لتحديد عزلات الاركيا ، اذ كانت حجوم الحزم التي حصل عليها تقريرا 950 زوج قاعدي، وفي دراسة اخرى انجزت من قبل [30] استخدم البادئ اتف الذكر لتحديد العزلات التابعة لمملكة الاركيا حيث كانت نتيجة التضخيim مقاربة لهذه الدراسة ، تم اعتناد 16SrRNA كجين حافظ للصفات الوراثية للسلالات الجرثومية لوجود موقع معينة ضمن هذا الجين تمتاز بثبات تسلسلاً روكيوتيدات عبر الاجيال والتي تعد هدفاً لتشخيص الاجناس والانواع باستخدام تقنية PCR .[32,31]



شكل (1): الترحيل الكهربائي لنتائج تفاعل PCR لـ DNA عزلات منتخبة من بكتيريا الاركيا وانواع اخرى معزولة من مياه اليابس الحارة باستعمال بادئات متخصصة لجين 16SrRNA على هلام الاكاروز بتراكيز 2% وفرق جهد 50 فولت لمدة 75 دقيقة

المسار M: الدليل الحجمي (DNA Ladder100bp)

المسار 2: ناتج عملية التضخيim لجين 16SrRNA لـ DNA العزلة *Sulfolobus solfataricus*

المسار 5 : ناتج عملية التضخيim لجين 16SrRNA لـ DNA العزلة *Halobacterium salinarum*

المسار 6 : ناتج عملية التضخيim لجين 16SrRNA لـ DNA العزلة *acidocaldarius Sulfolobus*

المسار : 17,4,3 : سيطرة سالبة

المصادر

1. Forterre, P., Gribaldo, S. and Brochier- Armanet, C. (2007). Natural history of the archaeal domain. In Garrett, R. A. and Klenk, J. (ed) *Archaea: evolution physiology and Molecular biology*. Black well publishing. PP: 17-28.
2. Karlin, S., Brocchieril, T. J., Blaisdell, B. E. and Marazek, I. (2002). Heterogeneity of genome and proteome content in bacteria, archaea, and eukaryotes. *Theor. Popul. Biol.* 16: 367-390.
3. Woese, C.R. (1992). Prokaryotes systematic: The evolution of ascience, in the prokaryotes, 2nd ed., springer-Verlag, New York. pp:1-8
4. Schleper, C., Jurgens, G. and Jonuscheit, M. (2005). Genomic studies uneultivated archaea. *Nat. Rev. Microbiol.* 3: 479-488.
5. DeLong, E. F. (1992). Archaea in coastal marine environments. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA.* 89:5685–5689.
6. Gao, B. and Gupta, R. (2007). Phylogenic analysis of proteins that are distinctive of archaea and its main sub groups and the origin of methanogenesis, *BAAS Genomic.* 8: 86-108.
7. Brauer, S., Quiroz, H. C. Ward, R. J., Yavitt, J. B. and Zinder, S. H. (2011). Methamoregulabooonei gen. nov., Sp. Nov., and acidiphilic methanogen isolated from and acidic peat bog. *Int. J. Sys. Evol. Microbiol.* 61: 45-52.
8. Dubey, S. K. (2005). Microbial ecology of methane emission in rice agroecosystem: areview. *Appl. Ecol. Environ. Res.* 3(2): 1-27.
9. Strapoc, D., Picardal, F.W., Turich, C., Schaperdoth, I., Macalady, J.L., Lipp, J.S., Lin, Y.S., Ertefai, T. F., Schubtz, F. and Hinrichs, K. (2008). Methane-producing microbial Community in a Coal bed of Ininois basin. *Appl. Environ. Microbiol.* 74 (8): 2424-2432.
10. Saengkerdsub, S. Anderson, R. C., Wilkinson, H. H., Kim, W. K., Nisbet, D. J. and Ricke, S. C. (2007). Identification and quantification of methanogenicarchaea in adult chichenCeCa. *Appl. Environ. Microbiol.* 73 (1): 353-356.
11. Madigan, M. T., Martinko, J. M. and Parker, J. (2003). *Brock biology of micro organisms.* 10th ed. Pearson Education. Inc. USA.
12. Vianna, M. E., Conrads, G., Gomes, B. P. F. A. and Horz, H. P. (2009). T-RFLP-based mcrA gene analysis of methanogenic archaea in association with oral infections and evidence of a nove Methanobrevi bacterphylo type. *Oral Micro boil. Immunol.* 24: 417–422.
13. Armougom, F., Hery, M., Vialettes, B., Raccah, D. and Raoult, D. (2009). Monitoring bacterial Community of human gut microbata reveals an increase in lactobacillus in obese patients and methanogens in anorexic patients. *Plos one.* 4(9): 1-8.
14. Samuel, B. S., Hansen, E. E., Manchester, J. K., Coutinho, P.M., Henrissat, B. Fulton, R., Latreille, P., Kim, K., Wilson, R. and Gordon, J. I. (2007). Gonomic and metabolic adaptations of methano brevibacterSmithii to the humangut. *PANS.* 104 (25): 10643-10648.
15. Boone, D. R., Garrity, G. M. and Holt, J. G. (2001). *Bergeys Manual of Systematic Bacteriology* 2nd ed., Vol. 1. The Archaea and Deeply Branching and Phototrophic Bacteria. Springer-Verlag, New York, Berlin Heidelberg. PP: 169-355.
16. Garrity, G.M. and Holt, J.G. (2001). Euryarchaeota, In: *Bergey's Manual of systematic Bacteriology* 2nd, Vol. I. The Archaea and deeply bremching and photo trophic bacteria. Boone, D. R., et al., (ed). Springer- Verlag New York
17. Prescott, H. and Klein. (2011). Foundations in microbiology, 8thed. Hotfile Rapid share mega upload.
18. Brock, T. D. (1978). Thermophilic micro organisms and life at high temperatures. NY. Springer-Verlag. Berlin, Germany.
19. Elevi, R., Assa, P., Birbir, M., Ogan, A. and Oren, A. (2004). Characterization of extremely *halophilic archaea* isolated from the Ayvzliksalterns, Turkey. *World J. Microbiol. Biotechnol.* 20: 719–725.
20. Andersson, M. (2009). Structural dynamics of light-driven proton pumps, *Structure.* 17(9):1265.
21. Stetter, K.O. (1998). Volcanoes, hydrothermal venting, and the origin of life. In:Volcanoes and the environment. Edited by Marti, J. and Ernst, G. J., Cambridge: Cambridge University Press.
22. Wolfe, R. S. (2006). The Archaea: Apersonal Over View of the formative years. In: *prokaryotes. A handbook on the Biology of Bacteria: Archaea.* 3rd ed., pp: 3-289.
23. Akolkar, A.V. (2009). Isolation and Characterization of Halophilic archaea production, Characterization and application of Extra cellular protease from Halo bacterium Sp., PHD. Thesis in Department of microbiology and biotechnology Centre faculty of Science, INDIA.
24. Kagawa, H. K., Osipiuk, J., Maltsev, N., Overbeek, R., Quaite-Randall, E., Joachimiak, A. and Trent. J. (1995). The60 kDa heat shock proteins in the hyper thermophilic archaeon *Sulfolobus shibatae*. *J. Molec. Biol.* 253:712–725.

25. Lopez-Garcia, P., and Forterre, P. (1999). Control of DNA topology during thermal stress in hyper thermophilic archaea: DNA topoisomerase levels, activities and induced thermo tolerance during heat and cold shock. *Molec. Microbiol.* 33:766–777.
26. Lembcke, G., Baumeister, W., Beckmann, E. and Zemlin, F. (1993). Cyro-electron microscopy of the surface protein of *Sulfolobus shibatae*. *Ultramicroscopy*. 49:397–406.
27. Grant, W.D. and Larsen, H. (1989). Extremely halophilic archaeo bacteria, In: Bergey's manual of systematic bacteriology, 1st ed., Vol. 3. Edited by Staley, Bryant, Pfennig, and Holt, Baltimore: The Williams and Wilkins Co. pp: 2216-2219.
28. Kushner, D. J. (1985). The Halobacteriaceae. In: C. R. Woese, and R. S. Wolfe (Eds.) The bacteria-a treatise onstructure and function. *Archaeabacteria Academic Press*. Orlando, FL. VIII: 171–214.
29. Jurgens, G. (2002). Molecular phylogeny of archaea in boreal forest soil, Fresh water and temperate estuarine sediment. Ph. D. Thesis in Department of applied Chemistry and Microbiology Division of Microbiology, University of Helsinki. Finland.
30. Sacchi, C. T., Whitney, A. M., Mayer, L. W., et. al. (2002). Sequencing of 16 srRNA gene: A rapid tool for identification of *Bacillus anthracis*. *Emerging Infectious Diseases*. 8: 1117-1123.
31. Clarridge, III, J. E. (2004). Impact of 16srRNA gene Sequence analysis for identification of bacteria on clinical Microbiology and infectious diseases. *Elin. Microbiol. Rev.* 17: 840-862.
32. Motamedi, S., Marandi, R., Mazhar, S. F. and Tahvidari, K. (2011). The Identification of *sulfolobus species* form a Biocorrosion of Waste water pipes *Int. J. Ind. Chem.* 2 (1), pp: 63-67.