

التفكيك الحيوي للهيدروكربونات البترولية الموجودة في تراكيز مختلفة من المازوت والغازولين باستخدام بعض الأحياء الدقيقة

الدكتور مفيد ياسين*
الدكتور أحمد قره علي**
تهامه حربا***

(تاريخ الإيداع 3 / 2 / 2009. قُبِلَ للنشر في 6/4/2009)

□ الملخص □

طبقت هذه الدراسة المخبرية على بعض الأحياء الدقيقة القادرة على تفكيك تراكيز مختلفة من بعض الهيدروكربونات البترولية الموجودة في المازوت والغازولين. تم عزل بعض الأنواع البكتيرية التابعة للأجناس (*Pseudomonas, Escherichia, Staphylococcus*) من عينات مائية بحرية جمعت من منطقة مرفأ اللاذقية، ومصب مصفاة بانياس في البحر والتي تكيفت للحياة في هذه الأوساط لما تحتوي من المغذيات بنسب مختلفة، حيث فككت السلالات المعزولة والمنقاة التابعة لتلك الأجناس الهيدروكربونات البترولية بنسب مختلفة تتراوح بين (99-2)%. استخدمت تقانة مطيافية الفلورة (UV- Florescence (Ultra Violent -Florescence) لتحديد التراكيز الكلية للهيدروكربونية البترولية خاصة الفحوم الهيدروجينية متعددة الحلقات العطرية ال Poly Cyclic Aromatic Hydrocarbons (PAHs).

الكلمات المفتاحية: التفكيك الحيوي، التلوث المائي، الهيدروكربونات البترولية، الغازولين، الديزل.

* أستاذ مساعد - كلية الصيدلة - جامعة تشرين - اللاذقية - سورية.

** مدرس - المعهد العالي للبحوث البحرية - جامعة تشرين - اللاذقية - سورية.

*** طالبة دراسات عليا (ماجستير) - قسم بيولوجيا بحرية - المعهد العالي للبحوث البحرية - جامعة تشرين - اللاذقية - سورية.

Biodegradation of Petroleum Hydrocarbons in Gazoline and Diezel Oil using some microorganisms

Dr. Moufid Yassine*
Dr. Ahmad Kara Ali**
Touhama Harba***

(Received 3 / 2 / 2009. Accepted 6/4/2009)

□ ABSTRACT □

This laboratory research has been carried out on some microorganisms capable of degrading poly-aromatic hydrocarbons in various concentrations of (DiezelOil,Gzoline).

Some bacteria strains that belong to (*Pseudomonas, Escherichia, Staphylococcus*) were isolated from water samples collected from Lattakia port and discharge point of Baniyas refinery sewage line, which adapted to live in these media because of the nutrients.

Strains which belong to those genus were degraded petroleum hydrocarbons in various property between (2-99)%.

We used UV-F (Ultraviolet -Florescence) to determine the total Petroleum hydrocarbons compounds and poly aromatic hydrocarbons in particular.

Key words: Biodegradation, Water pollution, Petroleum hydrocarbons, gasoline, diesel Oil.

* Associate professor, Faculty of Pharmacy, Tishreen University, Lattakia, Syria.

** Assistant professor, High institute of marine researches, Tishreen University, Lattakia, Syria.

*** Postgraduate student, Biological marine, High institute of marine researches, Tishreen University, Lattakia, Syria

مقدمة:

تعد الملوثات الهيدروكربونية البترولية Petroleum hydrocarbons Pollutants من الملوثات الرئيسية في البيئة البحرية، حيث تحدث خللاً في النظام البيئي البحري من خلال انتشارها الواسع، وسلوكها المعقد في البيئة البحرية (Botello, et.al. 1997).

توجد طرائق متعددة لمعالجة المياه الملوثة بالهيدروكربونات البترولية وتشمل (الطرق الميكانيكية، الطرق الكيميائية، الطرق الحيوية)، وتعتبر الطريقة الأخيرة أقل ضرراً على البيئة المائية وأقل كلفة اقتصادية (Kim et al., 2001).

تعتمد الطرائق البيولوجية على استخدام أنواع مختلفة من الأحياء وخصوصاً الدقيقة منها والقدرة على تفكيك العديد من الملوثات المتواجدة في التربة أو الماء، ومنها المركبات النفطية إلى جزيئات أبسط وتصبح أكثر انحلالاً في الماء وتحولها من مواد خطيرة ذات ضرر إلى مواد أقل خطورة وضرراً بسبب استخدام هذه المركبات كمصدر للكربون والطاقة من قبل الأحياء الدقيقة المستقلة لها.

(Brain et.al.1998, Vidali.. 2001, Mamma.et.al. 2004, Emtiaze et.al, 2005))

تعتبر المعالجة البيوتكنولوجية طريقة واعدة باستخدام الأنزيمات والطرق الإستقلابية للأحياء الدقيقة التي تستخدم التفكك الحيوي Biodegradation حيث إن للاستقلاب الميكروبي أهمية في معالجه آمنه للتلوث البيئي، كما أن الأحياء الدقيقة قادرة على إستقلاب ملوثات نفطية كثيرة ومتنوعة وهذا ما يؤكد أهميتها في الحفاظ على المحيط الحيوي من التلوث وإمكانية التخلص من الملوثات المتراكمة في البيئة (Robert et al 2000).

إن النشاطات الميكروبية الطبيعية كانت نقطة البداية لكل التقانات الحديثة المطبقة عملياً، ووجد أن المركبات النفطية تملك أهمية كبيرة بسبب انتشارها الواسع وتأثيراتها المؤذية والسامة على صحة الإنسان فأدى ذلك إلى الاهتمام باليات التفكيك الحيوي للمركبات الهيدروكربونية العطرية الحلقية (PAHs)، والتي تشكل صنفاً كبيراً ومتنوعاً من المركبات العضوية، كما تصنف بالمرتبة الأولى من الملوثات الهامة في وكالة حماية البيئة الأمريكية (EPA)، وبسبب طبيعتها الكارهة للماء والمحبة للدهون فإن لها إمكانية للتراكم في مستويات غذائية مختلفة. (Sotsky et al 1994; Peijun et al 2005).

تستخدم الأحياء الدقيقة في معالجة الهيدروكربونات البترولية وتفككها في الطبيعة، في معظم البيئات والأوساط المغذية الغنية، حيث تعزل الأحياء الدقيقة وتحدد إمكانية تفكيكها للملوثات النفطية، وتحتاج السلالات التي تقوم بذلك واحداً أو أكثر من تلك المركبات كمصدر للكربون والطاقة، يتم عزل تلك السلالات بشكل مباشر بتميتها على أوساط مغذية تحوي مركبات محددة تقوم بتفكيكها ومعالجتها حيوي (Atlas.& Bartha. 1992; Margesim & Schinner.1999)

تعتبر عملية التفكك الحيوي من الطرق البيوتكنولوجية التي يمكن الاعتماد عليها وهي عبارة عن عملية تمثيل للمادة العضوية بوساطة أحياء دقيقة وتحولها لمواد أخرى يمكن أن تكون أقل سمية أو أكثر فائدة، وتعتبر معالجة التلوث البيئي باستخدام الأحياء الدقيقة والأنزيمات والطرق الاستقلابية، تكنولوجيا حديثة ومتطورة وتوفر خياراً آمناً لمعالجة هذا التلوث. (Dietmar H & Walter R.,2000)

أهمية البحث وأهدافه:

تأتي أهمية هذا البحث من المحافظة على التنوع الحيوي في البيئة البحرية السورية وتقليل التلوث الناتج عن الملوثات النفطية، وتتلخص أهدافه بما يلي:

- عزل وتنقية وتنمية بعض السلالات البكتيرية المفككة للنفط الموجودة في مياه البحر على أوساط اصطناعية.
- تحديد التراكيز المثلى لعمل الأحياء الدقيقة المستخدمة.
- دراسة عملية التفكيك الحيوي لبعض الملوثات النفطية مخبرياً باستخدام الأحياء الدقيقة المعزولة.

تمت الدراسة في مخابر المعهد العالي للبحوث البحرية وكلية العلوم وكلية الصيدلة في جامعة تشرين من العام

2007 - 2008.

طرائق البحث ومواده:

- عينات المياه:

جمعت العينات الخاصة بالعزل البكتيري من منطقة المرفأ في محافظة اللاذقية ومن مصب مصفاة بانياس في شهري تموز وآب من عام 2007، وتم اختيار تلك المواقع لاختلاف تراكيز المشتقات النفطية فيها، ولتباين النشاطات المتنوعة في كل منطقة، أما العينات المستخدمة أثناء عملية التفكيك الحيوي فقد حضرت مخبرياً.

- الأوساط الزرعية المستخدمة:

استخدمت عدة أوساط للزراعة والعزل والتنقية منها أوساط صناعية اختيارية (انتقائية) Selective وأخرى تفرقية Differential ومغذية Enrichment وأوساط طبيعية من عينات المياه التي تم جمعها من أماكن الدراسة.

1- الأوساط الطبيعية:

وهي الأوساط المأخوذة من مياه البحر في مرفأ اللاذقية، ومصب مصفاة بانياس والتي تم عزل الأحياء الدقيقة منها.

2- أوساط العزل و التنقية:

تم عزل الأنواع المدروسة وتنقيتها ودراسة صفاتها المورفولوجية والفيزيولوجية على الأوساط التالية:

- وسط الستراميد آغار (Pseudomonas selective agar) Cetrimide agar وهو وسط جامد لانتقاء

وعزل الـ *Pseudomonas aeruginosa* ويتركب من (Gelatin peptone, MgCl₂, K₂SO₄, Agar, Cetiltri methyl-Ammonium Bromide, Glycerol)

- وسط الأست أميد Acetamide medium: وهو وسط مغذٍ وتأكيدي لوجود الـ *Ps.aeruginosa* وهو

يتكون من (Acetamide, MgSO₄, NaCl, FeSO₄, K₂HPO₄, Na₂MoO₄) يحضن هذا الوسط بدرجة حرارة

37°م لمدة 24 ساعة حيث يقوم الـ *Pseudomonas aeruginosa* باستهلاكه كمصدر وحيد للكربون.

- وسط (King B agar) F-agar: وهو وسط جامد مميز للأنواع التابعة لجنس

الـ *Pseudomonas* والتي تملك القدرة على إنتاج أصبغة الفلوريسين Fluorescein ويتكون من

(Meat peptone ,Casein peptone , K₂HPO₄, MgSO₄ Agar).

- وسط Krystal Violet Lactose Agar: يستخدم لتمييز أنواع الـ *Staphylococci* يتكون من

(Beef extract Lactose, crystal violet, Agar, Proteose peptone)

نلاحظ نمو *Escherichia Coli* وتكون مستعمراتها بلون زهري، كما نلاحظ نمو *Staphylococcus aureus* وتكون مستعمراته بلون أصفر، كما ينمو على هذا الوسط *Staphylococcus epidermidis* وتكون مستعمراته بلون أصفر فاتح جداً.

- وسط Lactose Broth: يتكون من (Meat peptone , Beef extract, Lactose) ونلاحظ أن *Escherichia Coli* تعطي فقاعات غازية عند نموها في هذا الوسط، أما *Pseudomonas aeruginosa* فلا يعطي هذه الفقاعات الغازية.

- وسط Fuchsin Lactose Broth: يتكون من (Meat extract, peptone, Lactose,) نلاحظ عند استخدام هذا الوسط أن *Escherichia Coli* تنتج كلاً من الغاز والحمض، أما *Staphylococcus aureus* لا ينتج أي من الغاز أو الحمض ونستدل على الغاز من الفقاعات الغازية.

- وسط Boric Acid Broth: يستخدم من أجل تمييز *Escherichia Coli* ويعتمد على قدرتها للنمو في درجة حرارة (43) درجة مئوية، وتشكيل الغاز من اللاكتوز بوجود حمض البور.

- وسط AcetoBacter Agar (Mannitol): يتكون من (Peptic digest of animal, Yeast extract,) (Mannitol, AGAR

- وسط Kligler Iron Agar: يتكون من (Beef extract, Peptic digest of animal, Yest) نلاحظ في هذا الوسط أن *Escherichia Coli* تنتج غازاً يستدل عليه من الفقاعات التي تتشكل في الوسط، و تلون الوسط بلون عفني مائل للأسود مما يدل على إنتاج غاز H_2S .

3- الأحياء الدقيقة المعزولة وخصائصها:

تم عزل ثلاثة أنواع بكتيرية تعود لثلاثة أجناس وتشمل ثمانى سلالات وهي *Pseudomonas eauregenosa-1* و *Pseudomonas eauregenosa-2* و *Pseudomonas eauregenosa-3* و *Staphylococcus epidermidis-1* و *Staphylococcus epidermidis-2* و *Escherichia Coli-1* و *Escherichia Coli-2* تعتبر البكتريا (*Pseudomonas eauregenosa* و *Escherichia Coli*) سالبة الغرام والبكتريا (*Staphylococcus epidermidis*) موجبة الغرام.

يعد النوع *Escherichia Coli* أكثر أنواع البكتريا المدروسة، وينتمي لبكتريا سالبة الغرام من العصيات اللاهوائية الاختيارية *Gram-negative facultative anaerobic rods*، فصيلة العصيات المعوية *Enterobacteriaceae* والجنس *Escherichia* وهو عصيات مستقيمة متحركة أو غير متحركة، يخمر الغلوكوز واللاكتوز مع إنتاج أمحاض وغازات، ولا يفكك الجيلاتين والبولية، ويلاحظ على وسط EMB مع لمعة يودية، ودرجة الحرارة الملائمة هي $37^{\circ}C$ وهو حساس لدرجات الحرارة العالية. (Holt & Krieg 1994).

ويتميز النوع *Pseudomonas eauregenosa* بخواص حيوية استقلالية وفيزيولوجية، وله القدرة على النمو في أوساط تحوي الملوثات النفطية، كما يتميز بوجود البلاسميدات التي تعطيه هذه القدرة الاستقلالية ينتمي هذا النوع لفصيلة *Pseudomonaceae* ورتبة *Pseudomonales* (Holt & Krieg, 1994)

أما النوع *Staphylococcus epidermidis* فهو ينتمي للمكورات إيجابية غرام Gram-positive cocci وإلى فصيلة Micrococcaceae وجميع الأنواع التابعة لها كيميائية التغذية العضوية وبعض الأنواع ممرض مثل *Staphylococcus aureus* وبعضها الآخر غير ممرض مثل النوع المدروس حالياً (Holt.& Krieg 1994).

الأجهزة وطرائق التحليل المستخدمة:

1-الأجهزة والأدوات المستخدمة:

-جهاز الـ pH، ميزان حرارة زئبقي، محم، حاضنة، مجاهر ضوئية، أوتوكلاف، غرفة عزل بكتيري، زجاجيات معقمة (أنابيب اختبار، أطباق بتري، الخ).

-جهاز مطيافية الفلورة SpectroFluorometer نوع Jasco نموذج 777-FP

-أدوات استخلاص (أقماع فصل).

2-التحاليل المستخدمة:

- تحديد درجة الحموضة بوساطة جهاز الـ pH.

- تحديد درجة الحرارة.

- تعداد الخلايا البكتيرية للأنواع المدروسة بطريقة التمديد بالأنابيب والزرع بأطباق بتري.

-استخلاص الهيدروكربونات البترولية باستخدام (ن-هكسان، دي كلورميثان)

- تحديد كمية الهيدروكربونات باستخدام Ultra Violent -Florescence

طريقة العمل:

1-عزل وتنقية السلالات المفككة للهيدروكربونات البترولية الموجودة في المازوت والبنزين:

تمت عملية العزل والتنقية بزرع العينات في أطباق بتري تحوي وسطاً يتركب من آجار و نترات البوتاسيوم KNO_3 و كلور الصوديوم NaCl و فوسفات ثنائية البوتاسيوم K_2HPO_4 و فوسفات أحادية البوتاسيوم KH_2PO_4 وتراكيز مختلفة من البنزين والمازوت كمصدر وحيد للكربون والطاقة وذلك بعد التخفيف بأنابيب اختبار تحوي هذا الوسط بدون الآجار، ومن ثم عزلت ولعدة مرات على الوسط السابق حتى الحصول على مزارع نقية وحفظت في أطباق بتري ثم نقلت إلى أنابيب تحوي الوسط المغذي المذكور وذلك بعد التأكد منها وتصنيفها بإجراء الاختبارات التفريقية والتأكيدي المناسبة وفق المراجع المعتمدة. (Howard.1994, HiMedia, 1998).

عزلت ثماني سلالات من موقعي الدراسة (حوض المرفأ، ومصب مصفاة بانياس) وهي *Pseudomonas*

eauregenosa-1 و *eauregenosa-2* و *Pseudomonas eauregenosa-3*

و *Staphylococcus epidermidis-1* و *Staphylococcus epidermidis-2*

و *Escherichia Coli-1* و *Escherichia Coli-2*

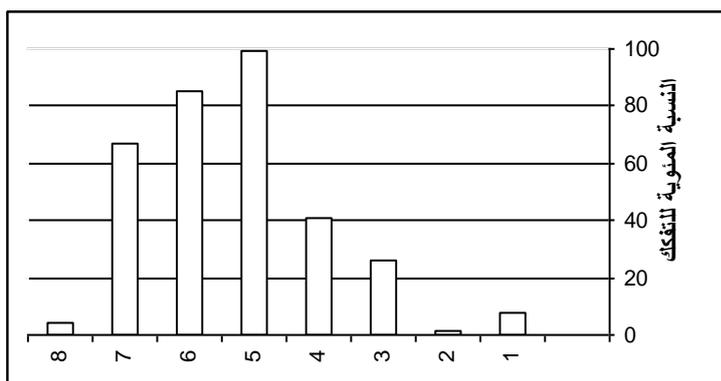
2-دراسة تغيرات تراكيز المازوت والغازولين في وسط يحويها كمصدر وحيد للكربون والطاقة:

تمت الزراعة على وسط سائل يحوي (1) غرام نترات الصوديوم $NaNO_3$ و(1) غرام فوسفات ثنائية البوتاسيوم K_2HPO_4 والتي تعتبر مصدر للمغذيات كما أضيفت أحجام مختلفة (0.5، 1، 1.5، 2، 2.5، 3) مل من المازوت

أوالغازولين) كمصدر وحيد للكربون والطاقة في هذه الدراسة بتركيزات (0.38، 0.57، 1.13، 1.5، 1.88، 2.25) غ/ل بالنسبة للمازوت و(0.27، 0.54، 0.81، 1.08، 1.35، 1.62) غ/ل بالنسبة للغازولين، ثم تم توزيع الوسط على ثماني أربينات تحتوي كل منها 100 مل وتم زراعة 8 مزارع بكتيرية معزولة، بالمقارنة مع عينة شاهد (sampleplank)، ووضع الأربينات على الهزاز (Shaker) لمدة 72 ساعة بدرجة حرارة 25 مئوية، بعدها أجريت عملية استخلاص للهيدروكربونات البترولية بطريقة سائل-سائل، باستخدام مزيج من المذيبات العضوية (ن-هكسان ودي كلور ميتان) (1:1)، تكرر عملية الاستخلاص مرتين وتجمع الخلاصتين معاً، تجفف من الرطوبة بواسطة كبريتات الصوديوم اللامائية Na_2SO_4 ثم تركز باستخدام المبخر الدوار، ثم يتم تجفيفها باستخدام تيار من الآزوت، ثم تقاس شدة الفلورة باستخدام جهاز مطيافية الفلورة Spectro Floro meter نوع Jasco نموذج 777-FP أجريت عملية القياس عند طول موجة تهيج $\lambda_{Ex}=310nm$ وطول موجة إصدار $\lambda_{EM}=360nm$ باستخدام خلايا من الكوارتز ذات مسار ضوئي قدره 1cm. تعابير القياسات باستخدام محاليل قياسية من الكرايزين بتركيزات (0.1، 0.2، 0.5، 1، 1.5) mg/ml. (UNEP.1995)

النتائج والمناقشة:

1-دراسة تغيرات تراكيز المازوت:

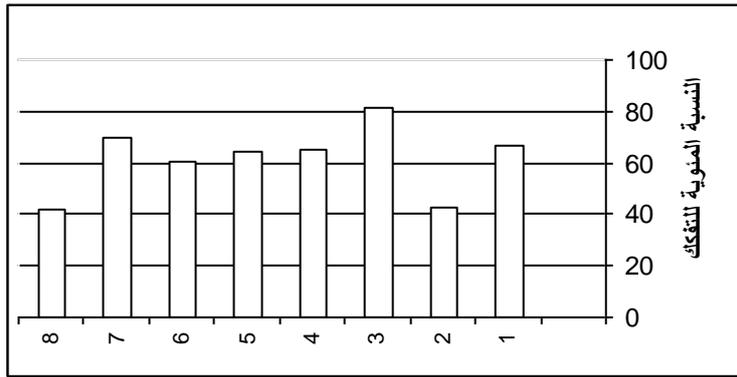


الشكل (1) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز المازوت في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25م وتركيز 0.38 غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus epidermidis2</i>

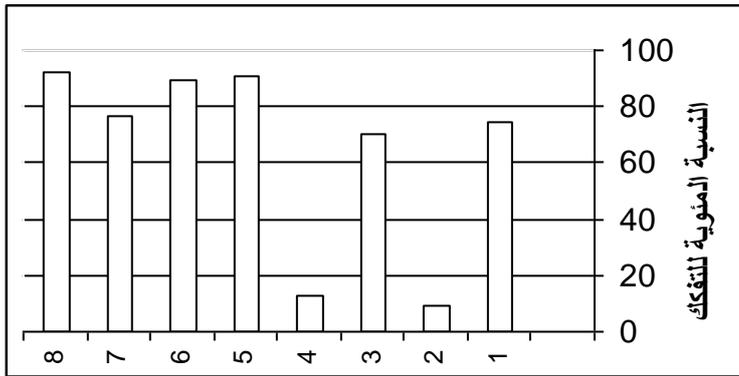
تم الحصول على أفضل النتائج عند استخدام السلالتين *Esherchia.Coli-1* و *Esherchia.Coli2* حيث بلغت نسبة التفكك %99.59، %85.38 على الترتيب وأخفض قيمة عند السلالة المعزولة من *ال Pseudomonaes eauregenosa-1-2* بنسبة % (17-1) على الترتيب كما هو موضح بالشكل (1)

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia</i>



الشكل (2) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز المازوت في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25 م وتركيز 0.75 غ/ل

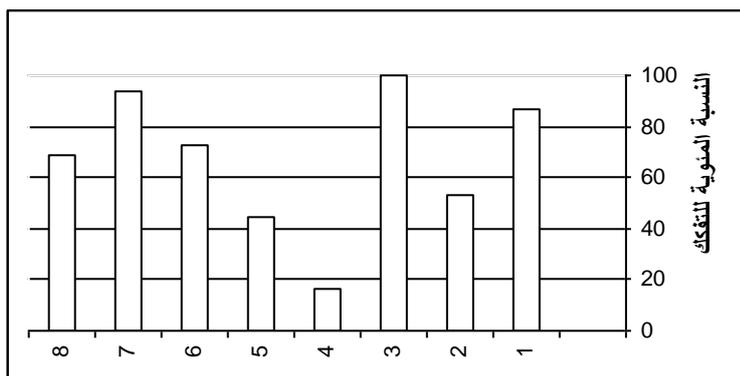
تم الحصول على أفضل النتائج عند استخدام السلالة *Pseudomonas eauregenosa*-3 حيث بلغت نسبة التفكك 81.07% وأخفض قيمة عند السلالة *Staphylococcus epidermies*-2 حيث بلغت 42.23% كما يوضح الشكل (2)



الشكل (3) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز المازوت في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25 م وتركيز 1.13 غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa</i> 1
2	<i>Pseudomonas eauregenosa</i> 2
3	<i>Pseudomonas eauregenosa</i> 3
4	<i>Pseudomonas eauregenosa</i> 4
5	<i>Escherichia Coli</i> 1
6	<i>Escherichia Coli</i> 2
7	<i>Staphylococcus epidermidis</i> 1
8	<i>Staphylococcus epidermidis</i> 2

نلاحظ أن السلالة *Staphylococcus epidermies*-2 فككت بنسبة 92.15% والسلالة *Esherchia.Coli* 1 بنسبة 90.49% حيث سجلنا أفضل النتائج وكانت النسبة الأخفض عند السلالة *Pseudomonaes eauregenosa*-2 حيث بلغت 9.091% كما يوضح الشكل (3)



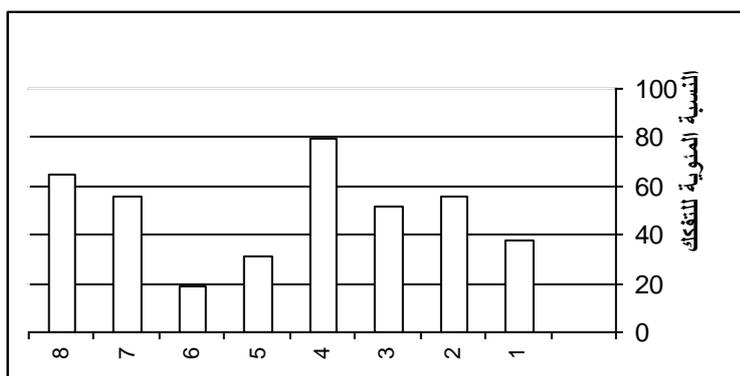
الشكل (4) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز المازوت في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25م وتركيز 1.5غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus onidermidis2</i>

بلغت النسبة الأفضل للتفكك عند السلالتين 3-*Pseudomonas eauregenosa* ,

Staphylococcus epidermidis-1 حيث كانت (93.57 - 99.79) % على الترتيب، أما أخفض نسبة

فلوحظت عند السلالة 4-*Pseudomonas eauregenosa* حيث بلغت 16.06% كما يبين الشكل(4)

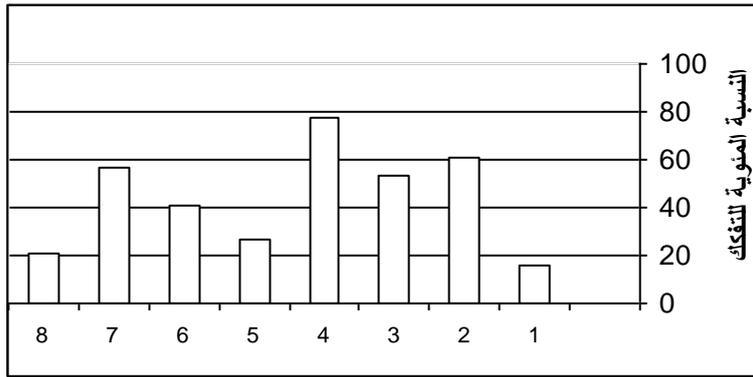


الشكل (5) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز المازوت في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25م وتركيز 1.88غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus epidermidis2</i>

لوحظت النسبة الأفضل للتفكك عند السلالة 4-*Pseudomonas eauregenosa* حيث بلغت 79.80%

والنسبة الأخفض عند السلالة 2-*Escherichia.Coli* حيث بلغت 18.54% كما يبين الشكل(5)

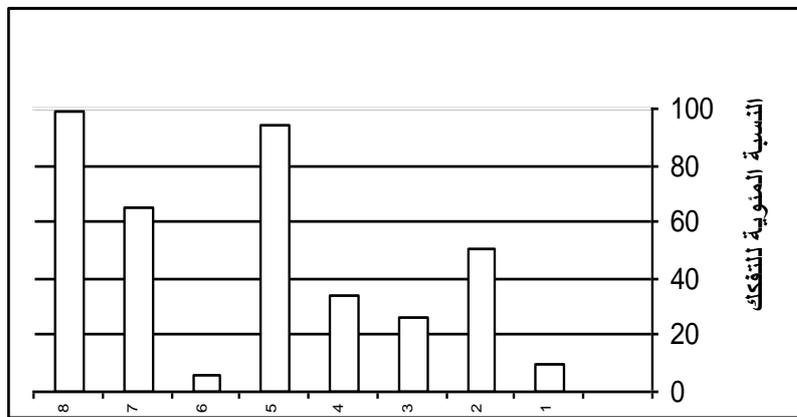


الشكل (6) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز المازوت في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25م وتركيز 2.25 غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus onidormidis2</i>

بلغت نسبة التفكيك %77.17 عند السلالة *Pseudomonas eauregenosa-4* حيث سجلت أعلى قيمة، أما النسبة الأقل ف لوحظت عند السلالة *Pseudomonas eauregenosa-1* حيث بلغت %15.43 كما هو موضح بالشكل (6)

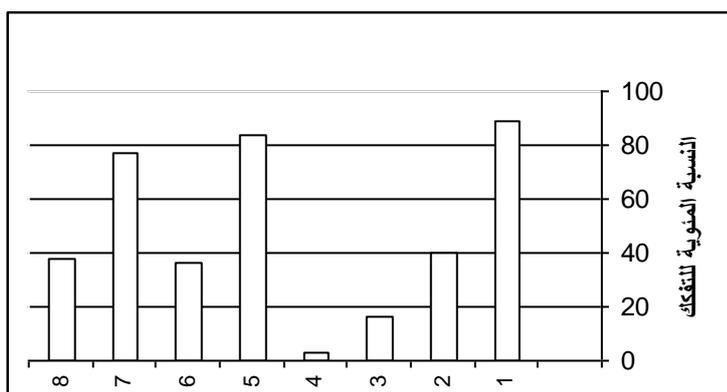
2 -دراسة تغيرات تراكيز الغازولين:



الشكل (7) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز الغازولين في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25م وتركيز 0.27 غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus epidermidis2</i>

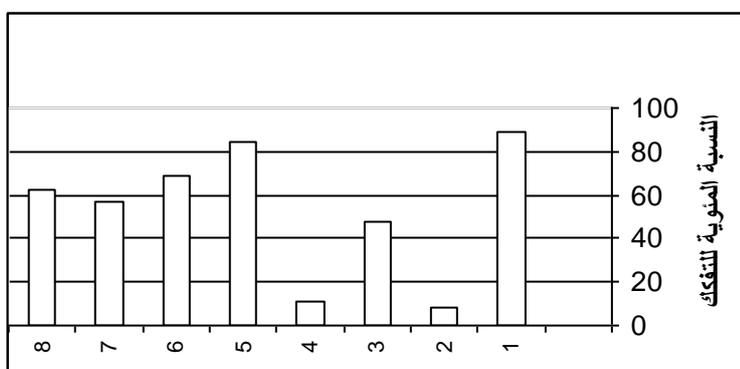
تم الحصول على أفضل النتائج عند استخدام السلالتين *Staphylococcus epedirmes-2* و *Esherchia.Coli-1* بنسبة (94.5 - 99.21)% على التسلسل أما القيمة الأقل ف لوحظت عند السلالة *Esherchia.Coli2* حيث بلغت %5.88 كما هو موضح بالشكل (7)



الشكل (8) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز الغازولين في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25م وتركيز 0.54غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus epidermidis2</i>

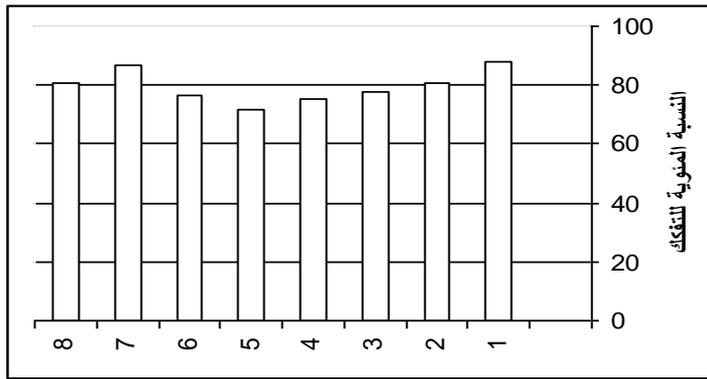
تم الحصول على أفضل النتائج عند استخدام السلالتين *Pseudomonas eauregenosa- 1* و *Esherchia.Coli-1* بنسب تفكيك (98.03-83.77)% على الترتيب أما النسبة الأخفض ف لوحظت عند السلالة *Pseudomonas eauregenosa4* وبلغت 3.07% كما يبين الشكل(8)



الشكل (9) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز الغازولين في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25م وتركيز 0.81غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus epidermidis2</i>

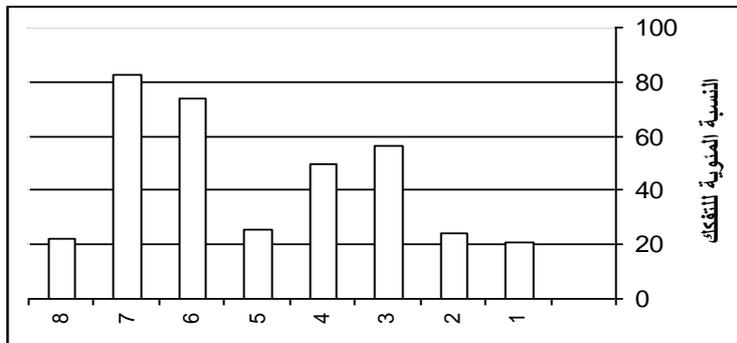
تم الحصول على أفضل النتائج عند استخدام السلالتين *Pseudomonas eauregenosa-1* و *Esherchia.Coli-1* بنسب (89.32% و 84.58%) على الترتيب وأخفض نسبة عند السلالة *Pseudomonas eauregenosa-2* حيث بلغت 8.3% كما يوضح الشكل(9)



الشكل (10) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز الغازولين في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25م وتركيز 1.08 غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus epidermidis2</i>

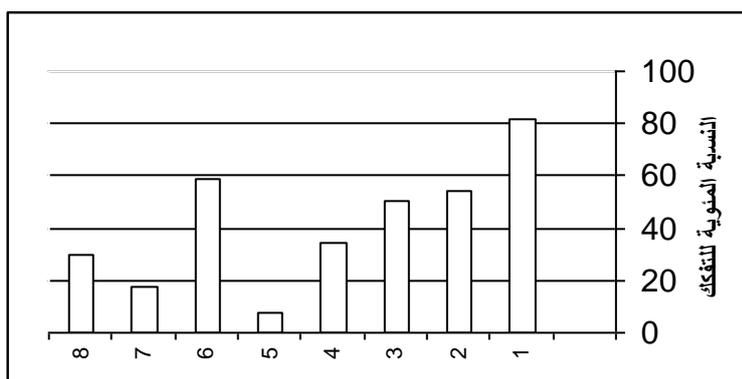
نلاحظ أن السلالات الأفضل في التفكيك السلالة *Pseudomonas eauregenosa- 1* بنسبة 88.05% والسلالة *Staphylococcus epidermies-1* بنسبة 86.88% وأخفض نسبة عند السلالة *Escherichia.Coli1* حيث بلغت 71.67% كما يبين الشكل (10)



الشكل (11) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز الغازولين في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25م وتركيز 1.35 غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus epidermidis2</i>

نلاحظ أن النسبة الأفضل للتفكيك كانت 85.76% عند السلالة *Staphylococcus epidermies-1* والنسبة الأخفض عند السلالة *Pseudomonas eauregenosa- 1* حيث بلغت 20.67% كما يبين الشكل (11)



الشكل (12) النسبة المئوية المتوسطة لتغيرات تركيز الغازولين في الوسط المدروس بتأثير الأحياء الدقيقة المستخدمة بدرجة حرارة 25 مئوية وتركيز 1.62 غ/ل

series	strain
1	<i>Pseudomonas eauregenosa 1</i>
2	<i>Pseudomonas eauregenosa2</i>
3	<i>Pseudomonas eauregenosa3</i>
4	<i>Pseudomonas eauregenosa4</i>
5	<i>Escherichia Coli1</i>
6	<i>Escherichia Coli2</i>
7	<i>Staphylococcus epidermidis 1</i>
8	<i>Staphylococcus epidermidis2</i>

نلاحظ أن النسبة الأفضل للتفكك عند السلالة *Pseudomonas eauregenosa-1* وبلغت 82.03% أما القيمة الأقل ف لوحظت عند السلالة *Escherichia.Coli-1* بنسبة 7.31% كما يبين الشكل(12)

الاستنتاجات والتوصيات:

- تم عزل ثماني مزارع بكتيرية نقية من عينات مائية بحرية في مواقع ملوثة بالمركبات البترولية (حوض مرفأ اللاذقية، مصب مصفاة بانياس) وصنفت كسلالات تابعة للأجناس التالية *Escherichia Coli*, *Staphylococcus*, *Pseudomonas aeruginosa*.
- لوحظ أن السلالات المعزولة فككت تراكيز مختلفة من المازوت أو الغازولين وكانت نسبة التفكك جيدة بشكل عام.
- كانت السلالات التابعة للـ *Pseudomonas eauregenosa* أكثر فاعلية في عملية التفكك.
- انتقاء وعزل بعض السلالات البكتيرية العالية الفعالية لتفكك الملوثات النفطية والتي أعطت نتائج هامة في تفكك المشتقات النفطية.
- تؤكد النتائج إمكانية استخدام المزارع المعزولة لتفكك المركبات النفطية الموجودة في المياه من أجل المعالجة البيولوجية باستخدام وسائط وطرائق ميكانيكية خاصة.

المراجع:

- 1- ATLAS.R.S.and BARTHA.R., *Hydrocarbon biodegradation and oil spill bioremediation Adva Microb E.coli*. 1992,287-330.
- 2- BRAIN.P,eta.,*Polycyclic aromatic hydrocarbons degradation by a New Marine Bacterium, Neptunomonas naphthovorans gen.nov.Sp.nov*.1998.251-259
- 3- BOTELLO.AV,VILLANUEVA. S, DIAZ.G .*Petroleum Pollution in Gulf ofMexicoandCaribbeanSea..InstitutedeCienciasdelMaryLimnologia,UNAM,Mexico D.F.,Mexico.RevEnviron Contam Toxicol*.153:1997;91-118.
- 4- DIETMAR H PIEPER and WALTER REINEKE., *Engineering bacteria for bioremediation. Current Opinion in Biotechnology*, 11.2000,262–270
- 5- EMTIAZI, G., SHAKARAMI, H., NAHVI, I. and MIRDAMADIAN, S. H. *Utilization of petroleum hydrocarbons by Pseudomonas sp. and transformed Escherichia coli**African Journal of Biotechnology* Vol. 4 ,2, 2005.172-176.
- 6- HIMEDIA,*TheHiMediaManualforMicrobiologyLaboratorypractice*.1998.524
- 7- HOLT, J.G. & KRIEG,N.R.S. *Bergey's Manual of Determinative Bacteriology, Ninth Ed.*, Williams and Wilkins, Baltimore, U.S.A.1994. 816.
- 8- HOWARD, B.J. *Clinical and pathogenic microbiology*,2nd ed.,mosby year book,inc.1994.942.
- 9- KIM.I,JONG-SUPPARC,KYONG-WOONGKIM.*Enhanced biodegradation of polycyclic aromatic hydrocarbons using nonionic Surfacants in soil slurry*.*Applied Geochemistry* 16.2001.1419-1428.
- 10- MAMMA.D.&MACRIS,B.J. *Combinedphoto-assisted biologicaltreatment of industrial oily wastewater*.*JEnviron Sci Health part AtoxHarzad subst EnvironEng*.vol.39.N.3.2004.729-740.
- 11- MARGESIM .Rand SCHINNER F.*Biological degradation of oil spils in cold invironment .J.chem .technol .Biotechnol .74 , .1999 1-9.*
- 12- PEIJUN Li,XINWANG,FRANK STAGNITTI,LING LIH,AIRONG ZHANG,XI ANZHE XIONG&CHRIS AUSTIN *Degradation of Phenanthrene and Pyrene in Soil Slurry Reactors with Immobilized Bacteria Zoogloea sp.* Vol. 22, No. 3 :2005,390 -399
- 13- ROBERTA.KANALYand SHIGEAKI HARAYAMA. *Biodegradation of High-Molecular-Weight Polycyclic Aromatic Hydrocarbons by Bacteria Marine Biotechnology Institute, Kamaishi Laboratories, Kamaishi City, Iwate 026-0001, Japan Journal of Bacteriology*, Vol. 182, No.8.2000.2059-2067
- 14- SOTSKY, J. B., C. W. GREER.S, and R. M. ATLAS. *Frequency of genes in aromatic and aliphatic hydrocarbon biodegradation pathways within bacterial populations from Alaskan sediments.* Can. J. Microbiol.40: 1994.981-985
- 15- VIDALI.M *Bioremediation. An overview. Pure Appl. Chem.*, Vol. 73, No. 7, 2001. 1163–117
- 16- UNEP\IOC\IAEA *Reagent and laboratory-ware clean up producer for low level contamainant monitoring. References methods for marine pollution studies* No.65,1995.24