

دراسة استهلاك هيدروكربونات بعض انواع النفط الخام بالفعل الانفرادي والتآزري للفطرين *Fusarium moniliforme* و *Aspergillus flavus*

ياسين حسين عويد وسمي الجبوري

قسم علوم الحياة ، كلية التربية للبنات ، جامعة تكريت ، تكريت ، العراق

yassien.dr57@yahoo.com

الملخص

بينت النتائج ان للفطرين المستخدمين في هذه الدراسة دور ايجابي وفاعل في تكسير واستهلاك وتحلل هيدروكربونات كل من نפט خام كركوك المتوسط ونפט خام القيارة الثقيل، اذ استطاع التآزر Synergism بين الفطرين *Aspergillus flavus* و *Fusarium moniliforme* من تكسير وتحليل هيدروكربونات نפט خام كركوك المتوسط ونسبة قدرها 86.6%، بينما أظهر الفطر *A.flavus* قابلية في تحليل نפט خام كركوك المتوسط بنسبة قدرها 85.3% في حين حل الفطر *F.moniliforme* بالمرتبة الثالثة بنسبة قدرها 68.6%. اما فيما يتعلق بالتحلل الحيوي لنפט خام القيارة الثقيل، فقد انخفضت قدرة التآزر بين الفطرين في تكسير نפט خام القيارة الثقيل الى 81.05%، وبنسبة بلغت 78.9% بفعل الفطر *A.flavus* بينما انخفضت النسبة الى 65.4% بفعل الفطر *F.moniliforme*. وتبين من نتائج الاعداد الحية viable count للفطرين الناميين على كل من نوعي النفط الخام انهما يتكيفان للبيئة الجديدة بتدرج تصاعدي في الاسبوع الاول والثاني من النمو ثم تتخفف الاعداد الحية لكلاهما في الاسبوعين الثالث والرابع، وأضافت نتائج التحليل باستخدام الـ Gas (GLC) Liquid-Chromatography دليل إضافي أثبتت فيه تحلل هيدروكربونات كل من نوعي النفط الخام بفعل الفطرين المستخدمين في هذه الدراسة، إذ قدمت هذه التقنية نمط لقياس طبيعة توزيع الهيدروكربونات ضمن مركبات النفط الخام وترتيب الهيدروكربونات النفطية وأظهرت اختفاء عدد من القمم peaks ضمن مركبات النفط الخام وهذا واضح من خلال ترتيب الهيدروكربونات النفطية قبل وبعد استخدام الفطرين كعوامل تحلل حيوية لتعزز نتائج التحلل المبين وزنياً (كنسب مئوية) في هذه الدراسة.

المقدمة

تعد البكتريا والفطريات من العوامل الرائدة في التحلل الحيوي لهيدروكربونات النفط الخام وتعتمد درجة التحلل على طبيعة وكمية النفط أو الهيدروكربونات المتدفقة والظروف البيئية الفصلية وعلى طبيعة تركيب المجتمع الميكروبي (المحلي) السائد واستجابته للتكيف ambient في الأنظمة البيئية التي تعرضت للتلوث النفطي [8]. تؤدي الفطريات أدوار مهمة وفاعلة في التحولات البايوجيوكيميائية في تحلل واستهلاك وتحولات المادة الخاضعة العضوية وغير العضوية [9]. وقد تبين أن الفطر *Aspergillus ochraceus* قد تمكن من تحليل وتكسير الكيروسين عند نموه لمدة 96 ساعة في وسط المرق broth الحاوي على الكيروسين [10]، كما لاحظ [11] ان فطريات White rot fungus *polyporus* sp. S133 والمعزولة من تربة ملوثة بالنفت الخام قد استهلكت النفط الخام بنسبة 93% عند نموها في وسط نشارة الخشب الحاوي على نפט خام بتركيز 1000 ppm عند التحضين لمدة 60 يوماً في حين انخفضت قدرة نفس الفطريات الى 19% على نفس الوسط الحاوي على نפט خام بتركيز 1500 ppm وهذه النتائج توضح ان للفطريات قدرات لتحليل النفط الخام ترتبط ارتباطاً وثيقاً بتركيزه المضاف الى الوسط الزراعي النامية عليه، اذ تنخفض امكانياتها لتحليل النفط الخام كلما ازداد تركيز النفط الخام في الوسط الذي تنمو عليه. ولهذا تعد المعالجة الحيوية طريقة مفيدة لإدخال تحسينات على التربة الملوثة بالنفت الخام اذ تستخدم الأحياء المجهرية هذه المواد

يشكل التلوث النفطي تهديد على نطاق عالمي للبيئة وللتربة الملوثة به وللترسبات وللمياه فانه يشكل تحدي كبير ورئيسي للتطور البيئي [1] ولهذا أصبح التلوث بالنفت الخام مشكلة عالمية في الدول الصناعية والنامية على حد سواء [2]. فقد تلوثت المناطق الشرقية من السعودية والمحاذية لحدود الكويت والبحرين وقطر بالنفت الخام خلال حرب الخليج عام 1991 كنتيجة لتدفق كميات كبيرة من النفط تسربت لمسافة تقدر بـ 400 كم [3]. إن عملية التحلل الحيوي للملوثات تهدف الى الازالة الناجحة للملوثات النفطية كلياً والتي تتضمن إزالة آمنة وسريعة لهذه الملوثات من التربة وإن النجاح النهائي لعملية التحلل الحيوي يعتمد على طبيعة الاحياء المجهرية التي تكون في حالة تماس فيزيائي مباشر مع المادة الخاضعة للتحلل [4]. ولهذا أصبحت المعالجة الحيوية باستخدام الأحياء المجهرية تهدف الى تخليص التربة من مخاطر التلوث بالنفت الخام ومن الاهتمامات ذات الأولوية في البحث العلمي [5]. أن للمعالجة الحيوية للتربة الملوثة بهيدروكربونات النفط الخام والمعادن الثقيلة ارتباط وثيق بقدرة الأحياء المجهرية في استهلاك الهيدروكربونات والمعادن الثقيلة المقاومة للتحلل الحيوي وهي بدورها تعزز التحلل الحيوي لهيدروكربونات في التربة [6] واستخدمت الكثير من الأحياء المجهرية ومنها البكتريا والفطريات في مزارع مفردة ومختلطة لمعالجة وإعادة تأهيل التربة الملوثة بالنفت الخام [7].

تم قياس معدل تحلل نوعي النفط الخام باستخدام الطريقة الوزنية وذلك بقياس الفرق في وزن كمية نوعي النفط الخام المضافة الى الوسط الزراعي المستخدم قبل وبعد تنمية كل من الفطرين *A.flavus*, *F.moniliforme* [15, 14]

استخدام الطرق الكيمائية المتخصصة: جهاز كروماتوغرافيا الغاز **Gas Liquid Chromatography**:-

تم التأكد من تحلل مركبات النفط الخام المضاف الى الوسط الزراعي بفعل الفطرين *A.flavus*, *F.moniliforme* وذلك بالتحليل باستخدام جهاز كروماتوغرافيا الغاز **Gas Liquid Chromatography** المجهز من شركة Varian الأمريكية وباستخدام عمود الفصل الكروماتوغرافي نوع **5% Chromosorb W packed column** OV-17 البالغ طوله 9 قدم وقطره 1/4 وتم حقن 0.1 um من كل نموذج من النماذج علماً انه تم إجراء التحليل في مختبرات الشركة العربية لكيمياويات المنظفات وكانت ظروف تشغيل الجهاز المستخدم للتحليل كالآتي:

Column OV-17 chromosorb W
Length: 9 Foot Detector Fid 2ml
Det. Temp 275;
Carrier Gas: N₂
Flow Rate: 45 ml/Min
Oven Program Temperature:
Primary Initial Temp. 100 °C
Initial time 4 min
Ratio /c/ min: 10 °C/min
Final column temp₁ 200 °C
Final column temp₂ 250 °C
Final time 1 and 2, 10 mint.[16]

التحليل الإحصائي:

حللت النتائج إحصائياً باستخدام تحليل التباين ANOVA وقورنت الاختلافات المعنوية بوساطة اختيار دانكن متعدد الحدود Duncun's Multiple Range وبمستوى معنوية $P \leq 0.05$ باستخدام البرنامج الإحصائي Minitab [17].

النتائج والمناقشة

نتائج تحلل نفط خام كركوك المتوسط :-

أظهرت نتائج هذه الدراسة ان الفطر *F.moniliforme* كان ترتيبه الاخير في قدرته لتحليل نفط خام كركوك المتوسط إذ بلغت قدرته 68.6% فيما ارتفعت قدرة الفطر *A.flavus* لتحليل نفس النفط الخام بنسبة بلغت 85.3% وجاءت قدرة التآزر بين الفطرين بالمرتبة الاولى لتبلغ 86.6%.

من المعلوم ان التحلل الحيوي هي عملية ميكانيكية رئيسية لإزالة الملوثات النفطية من الاماكن البيئية المعرضة لهذه الملوثات وتلعب كل من البكتريا والفطريات إلى حد بعيد الدور المهم في هذه العملية [18].

الهيدروكاربونية كغذاء ومصدر للطاقة وعندئذ تحولها بسهولة الى مواد غير سامة كالماء وثنائي أكسيد الكربون [12]. لذا جاءت هذه الدراسة في سياق الاهتمام ذاته للتعرف على مدى قدرة الفطرين *A.flavus* و *F.moniliforme* انفرادياً وتآزراً في تحلل النفط الخام.

المواد وطرائق العمل

العينات: عينات النفط الخام:

تم الحصول على عينات نفط خام كركوك المتوسط من محطات استلام النفط الخام في مصفى بيجي في شهر تشرين الاول عام 2012, أما عينات نفط خام القيارة الثقيل فقد تم الحصول عليها من حقول نفط القيارة المنتجة للنفط الخام في مصفى القيارة في شهر تشرين الثاني من العام نفسه، واستخدمت لجلب العينات قناني زجاجية معقمة ومعلمة ومظلمة ومحكمة الغلق ذات حجم 100 ml.

وتم تعقيم عينات نوعي النفط الخام بطريقة الترشيح Filtration باستخدام ورق ترشيح ذات ثقوب 0.45 مايكروميتر. وقد تم حفظ العينات في مكان بارد لحين الاستخدام.

عينات الفطريات المستخدمة في هذه الدراسة:-

تم الحصول على العزلتين المشخصتين للفطرين *A.flavus* و *F.moniliforme* من قسم علوم الأغذية والتقانات الأحيائية كلية الزراعة/جامعة تكريت، وتم إعادة زرع كل من الفطرين على وسط (MEA) Malt Extract Agar بالتحصين بدرجة حرارة 28° لمدة 5 أيام بعدها تم نقلهما على موائل Slants من الوسط نفسه وتم حفظ الفطرين المنشطين المستخدمين للدراسة بدرجة حرارة التلاجة لحين الاستخدام.

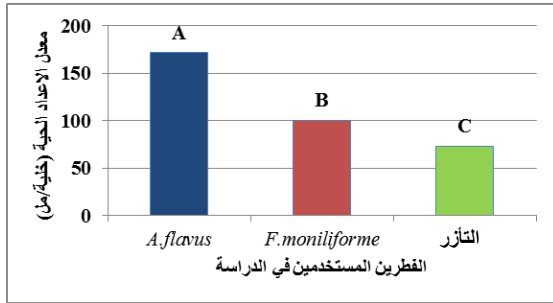
تنمية الفطريات المستخدمة للدراسة:-

استخدم وسط الأملاح المعدنية المحضر وفق [13] لتنمية الفطريات المحللة للنفط الخام إذ تم توزيع 50 ml من الوسط نفسه في دوارق مخروطية سعة 250 ml وبعد تعقيم الوسط وتبريده وضبط الاس الهيدروجيني على 5.5 أضيف النفط الخام بنسبة 2% وتم إضافة 2 ml من معلق الفطرين المحضرين الى المحلول الفسلي الذي يحتوي كل مليلتر منها على 1×10^6 Colony forming unit (cfu/ml) بعدها حضنت الدوارق بدرجة حرارة 28° لمدة 28 يوماً.

حساب الأعداد الحية **Viable count** لعزلتي الفطرين المستخدمين والتآزر بينهما:-

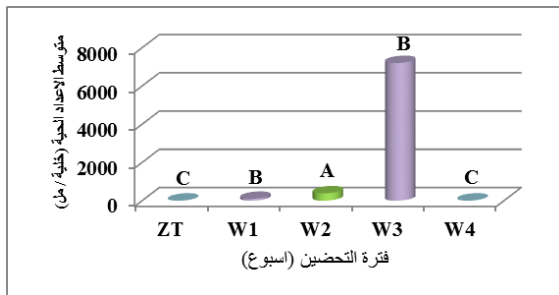
تم حساب الأعداد الحية الكلية للفطرين المستخدمين في الدراسة الناميين على وسط (MEA) Malt Extract Agar وذلك بنشر 0.1ml من محلول التخفيف 10^{-6} على أطباق من الوسط الزراعي والتحصين بدرجة حرارة 28° لمدة 3-5 أيام وتم حساب الأعداد الحية النامية أسبوعياً وبالأوقات، الزمن الابتدائي وبعد 1، 2، 3، 4، أسبوع من بدء التجربة بواسطة جهاز عداد الخلايا نوع pbi إيطالي المنشأ. قياس نسبة الفقدان الكمي لنوعي النفط الخام: استخدام الطريقة الوزنية:

يلاحظ من خلال الشكلين (3,2) الذي يعبر عن الاعداد الحية viable count للفطرين الناميين على الوسط الحاوي على نפט خام كركوك المتوسط لوحظ ان النمو الفطري يبدأ ضعيفاً في الزمن الابتدائي Zero time بسبب عدم تكيف الفطرين المستخدمين في هذه الدراسة للبيئة الملوثة بنפט خام كركوك المتوسط ثم بدأ النمو بالتزايد في الاسبوع الاول وكان هذا التزايد مضطرباً حتى الاسبوع الثاني وبلغ ذروته في هذا الاسبوع لكن اعدادهما بدأت بالانخفاض في الاسبوعين الاخيرين وهذا يعكس قدرة الفطرين الناميين على التكيف المتدرج والبدء بتكسير هيدروكربونات النפט الخام تباعاً. ويظهر الشكل (3) اختلافاً معنوياً في النمو (A,B,C) بين الفطر *A.flavus* والفطر *F.moniliforme* والتأزر بينهما بمستوى احتماليه $P \leq 0.05$.



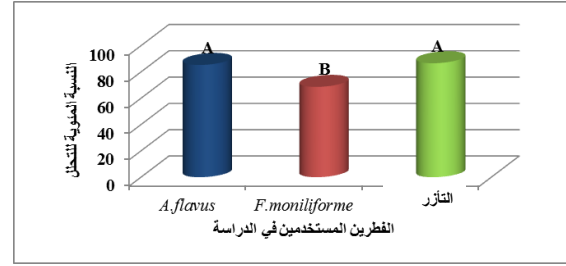
الشكل (3) معدل الاعداد الحية (cell/ml) للفطرين الناميين على نפט خام كركوك المتوسط تبعاً لنوع الفطر المستخدم

فيما يظهر الشكل (4) ان نتائج التحليل الاحصائي لمعدل الاعداد الحية (خلية/مل) فروقاً معنوية بين قدرة الفطرين الناميين على نפט خام كركوك المتوسط وكذلك التأزر بينهما عند مستوى احتمالية $P \leq 0.05$ فضلاً عن الاختلاف المعنوي خلال فترة التحضين وبالباقة اربعة اسابيع ما عدا الزمن الابتدائي والاسبوع الرابع من جهة والاسبوع الاول والثالث من جهة أخرى واطهر الاسبوع الثاني اختلافاً معنوياً عن كل الاسباع الاخرى، لاحظ الشكل (4).



الشكل (4) متوسط الاعداد الحية (cell/ml) للفطرين الناميين على نפט خام كركوك المتوسط تبعاً لفترة التحضين (4 اسابيع)

وتؤكد البحوث قدرة الفطريات على تكسير وتحليل الهيدروكربونات وتضاعف اعدادها وتكوين مستعمرات فطرية. اذ تشير الدراسات ان الفطريات تتجزع عملاً كبيراً خصوصاً في البيئة الملوثة وتعد كمقدمة لوجود الهيدروكربونات في تلك البيئة وتغلب دوراً كبيراً في التكسير



الشكل (1) النسبة المئوية لتحلل نפט خام كركوك المتوسط بفعل الفطرين المستخدمين في الدراسة والتآزر بينهما

تقاربت نتائج البحث الحالي مع نتائج [19] الذي ذكر ان نسبة فقدان الهيدروكربونات النفطية قد وصل الى 95% بعد فترة تحضين بلغت 28 يوماً بفعل مزارع نقية من الفطر *A.niger*.

في حين تمكن [3] من عزل أنواع فطرية قادرة على استهلاك النפט واستخدامه كمصدر للكربون والطاقة في المنطقة الشرقية من السعودية وتحديداً المنطقة الساحلية إبان حرب الخليج 1991 ومن هذه الأنواع *A. thomi*, *A.flavus*, *A.niger*, *A. zonatus*.

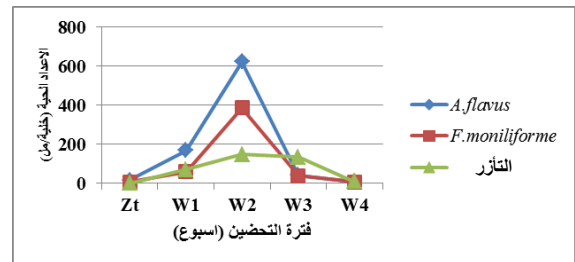
فيما اختلفت النتائج مع ما لاحظته [15] الذي بين ان خميرة *Saccharomyces cerevisiae* قد تمكنت من تحليل النפט الخام بنسبة بلغت 49.29% عند التحضين لفترة 28 يوماً بظروف هوائية.

وبالمقارنة مع دراسة سابقة للباحثان [20] وجدا ان قدرة الفطر *A.versicobr* كانت 22.93% لتحليل نפט خام كركوك المتوسط.

وكل هذه النتائج تدل على ان التحلل الحيوي يعتمد على نوع الكائن المجهر وظروف التحضين ونوع النפט الخام، فلو قارنا نتائجنا مع نتائج [21] الذي استخدم ست مزارع فطرية من انواع *A.spp* لتحليل النפט الخام اذ استطاعت هذه المزارع من ازالة النפט الخام بنسبة تراوحت بين (83.40 – 87.78)%.

اظهرت نتائج دراستنا الحالية اختلافاً معنوياً بين الفطر *A.flavus* والتآزر بينهما من جهة وبين *F.moniliforme* من جهة اخرى عند مستوى احتمالية $P \leq 0.05$.

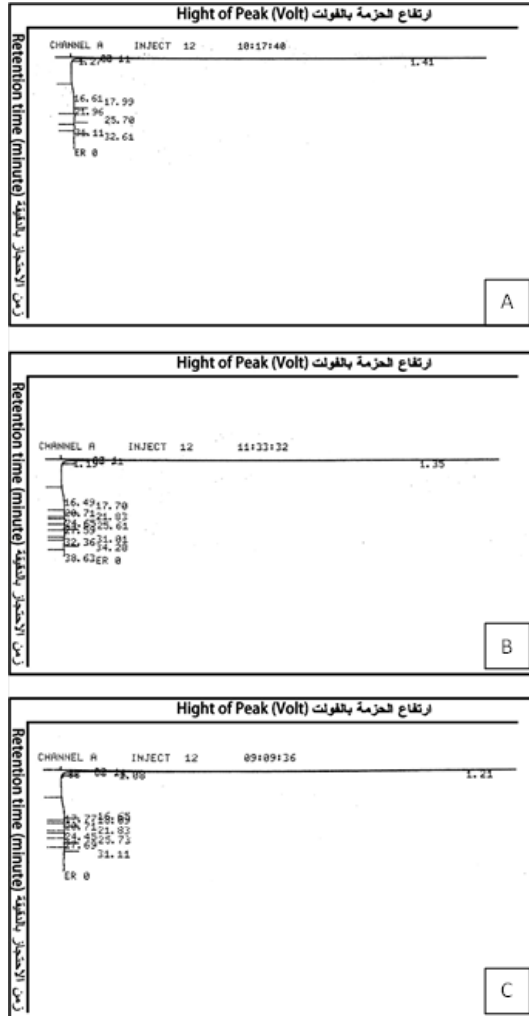
اذ اختلفت النتائج احصائياً فيما يتعلق بالنسب المئوية للتحلل لكل من الفعل الانفرادي للفطر *A.flavus* والتآزر بين الفطرين المستخدمين في هذه الدراسة وبين الفطر *F.moniliforme* بمستوى احتمالية $P \leq 0.05$ لاحظ الشكل (1).



الشكل (2): الاعداد الحية للفطرين المستخدمين والتآزر بينهما الناميان على نפט خام كركوك المتوسط بالتحضين بدرجة 30 °C لمدة اربعة اسابيع

(6A,1) وكذلك الاشكال الخاصة بالأعداد الحية التي تعكس وتبرز هذا التحلل وهذا يؤكد قدرة الفطريات العالية في التحلل واستخدمت كثير من الدراسات تقنية كروماتوغرافيا الغاز والدلائل الوزنية والاعداد الحية لإثبات حدوث التحلل الحيوي للهيديروكاربونات النفطية. [24].
اما فعل كل من الفطرين *A. Flavus* و *F. Moniliforme* انفرادياً لحدوث التحلل الحيوي فكانت فعالة ايضاً ولكنها أقل وهذا واضح من خلال الاشكال (6. B, C) والخاصة بكروماتوغرافيا الغاز ويلاحظ من خلال نتائج كل من تقنية كروماتوغرافيا الغاز والطريقة الوزنية والاعداد الحية ان كل هذه الطرق المتخصصة وغير المتخصصة اثبتت قدرة كل من الفطر *A. Flavus* و *F. Moniliforme* لتحليل النفط الخام المتوسط، لاحظ الأشكال (1-6).

اذ يعد وجود المايكروبات من العوامل المهمة جداً لحدوث التحليل الحيوي إذ أشار [25] ان تقنية كروماتوغرافيا الغاز اثبتت ان وجود الميكروبات يعد ضرورياً لتحليل النفط مختبرياً.



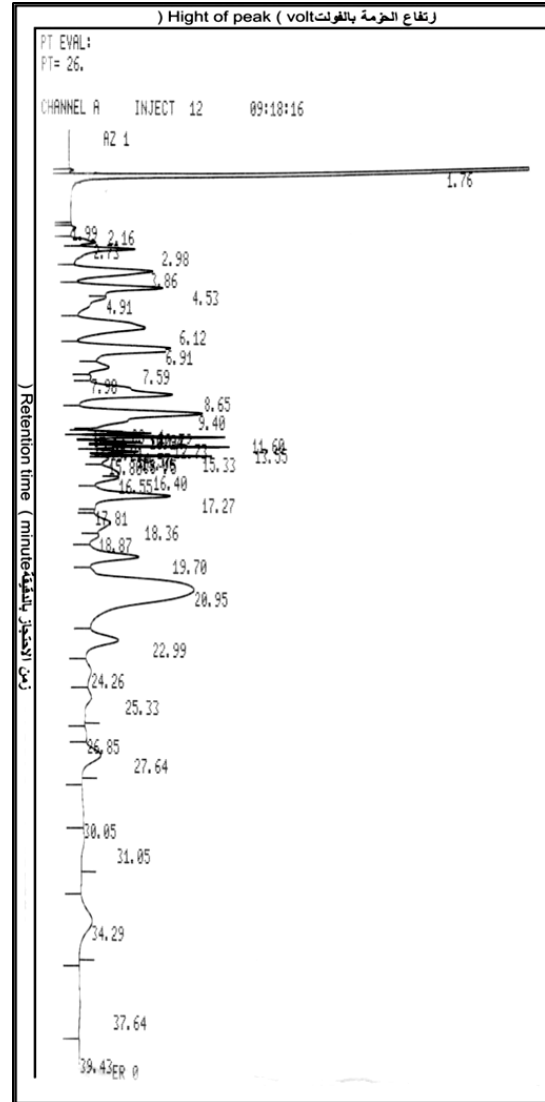
الشكل (6): تحليل كروماتوغرافيا الغاز لنتفط خام كركوك المتوسط بتركيز %2

المحضن بدرجة حرارة 28 °م لمدة 28 يوم بفعل :-

- A. التآزر بين الفطرين Synergism
B. بفعل الفطر *A.flavus*
C. بفعل الفطر *F.moniliforme*

الحيوي للهيديروكاربونات النفطية في متبقيات اماكن حفر الآبار النفطية القديمة [22].

وأكد [23] ان العدد الحقيقي للفطريات المستهلكة للهيديروكاربونات يظهر اختلافاً واضحاً بين الانواع ويعتمد على اختلاف منهجية Methodological تعداد الفطريات المستخدمة لتحليل النفط الخام. يلاحظ من الأشكال المتعلقة بمدى حدوث التحلل الحيوي باستخدام جهاز كروماتوغرافيا الغاز لنتفط خام كركوك المتوسط اختفاء عدد من الحزم مما يؤكد فعالية استهلاك الهيديروكاربونات النفطية بفعل الفطرين المستخدمين في هذه الدراسة، فلو قارنا تحلل عينة نفط خام كركوك المتوسط باستخدام تقنية جهاز كروماتوغرافيا الغاز، قارن عينة السيطرة ، الشكل (5) بالمعاملات (A,B,C) ، الشكل (6) على التوالي نلاحظ اختفاء عدد من الحزم بفعل التآزر بين الفطرين اذ ان الاختفاء كان عالياً وهذا يعزز الدلائل الوزنية اذ كان التحلل الوزني %86.6 بفعل التآزر الفطري لتحليل نفط خام كركوك المتوسط الاشكال

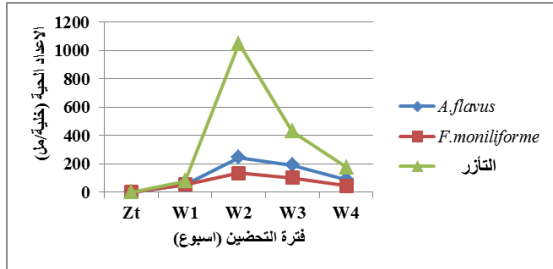


الشكل (5): تحليل كروماتوغرافيا الغاز لنتفط خام كركوك المتوسط (عينة

المقارنة) المحضن بدرجة حرارة 28 °م لمدة 28 يوماً

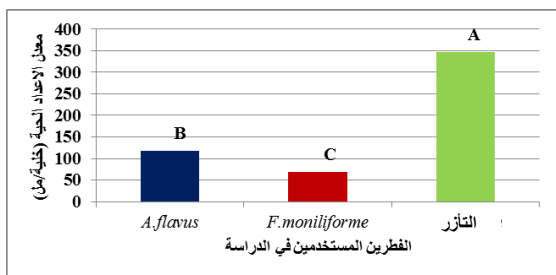
تحليل نسبة من النفط الخام بلغت 86.94% و اضاف الباحثان ان الفطر المذكور اظهر القدرة لتحطيم واستهلاك الهيدروكربونات واستخدامها كمصدر لنموه وبذلك يعد كعامل حيوي لتخليص وتنظيف المواقع الملوثة في البيئة من النفط الخام.

ولم تتفق نتائج بحثنا مع ما اشار اليه [20] ان التحلل الحيوي ل النفط خام القيارة الثقيل بلغ 64.82% بفعل الفطر *A.versicolor* وهذا يدل على ان فطر *A.flavus* المستخدم في بحثنا لتحليل نفس النفط الخام كان اكفاً من قدرة *A.versicolor* في التحلل الحيوي.



الشكل (8): الاعداد الحية للفطرين المستخدمين والتأزر بينهما الناميان على نفط خام القيارة الثقيل بالتحضين بدرجة 30 °C لمدة اربعة اسابيع

وبالرجوع الى الشكل (8) الذي يمثل اعداد الفطريات الحية المحللة للنفط الخام اذ ان الفطريات تبدأ بالظهور في الزمن الابتدائي وبشكل منخفض وتبدأ اعدادها بالارتفاع تدريجياً في الاسبوعين الاول والثاني من التحضين اذ تبدأ بالانخفاض في الاسبوعين الثالث والرابع وتتقارب هذه النتائج مع ما ذكره [30]. اذ اوضح ان اعداد الفطريات المحللة للنفط الخام تزداد اعدادها خلال الاسبوع الاول من التحضين ثم تعاود الانخفاض التدريجي خلال الاسبوع الاربعة المتبقية من الدراسة. وتؤكد البحوث العلمية ان الفطريات تمتلك امكانيات مدهشة لتنظيف البيئات الملوثة وتصبح المواقع الملوثة كحاضنات لأنواع القليلة من الفطريات المستهلكة للملوثات [31].



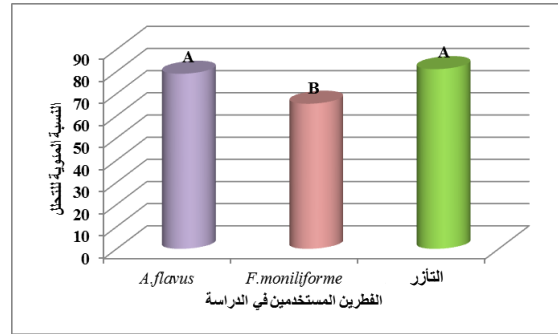
الشكل (9) معدل الاعداد الحية (cell/ml) للفطرين الناميين على نفط خام القيارة الثقيل تبعاً لنوع الفطر المستخدم

يظهر الشكلان (9) و (10) ان معدل الاعداد الحية (خلية / مل) تعكس فروقاً معنوية عند مستوى احتمالية $p \leq 0.05$ وكما هو واضح من الحروف A,B,C في الشكل (9).

ويتضح من نتائج التحليل الاحصائي المؤشر في الشكل (10) ان هناك فروق معنوية واضحة في معدل الاعداد الحية للفطرين *A. Flavus* و *F. Moniliforme* الناميين على نفط خام القيارة الثقيل خلال فترات التحضين اذ يختلف الاسبوعين الاول والرابع معنوياً عن

نتائج تحلل نفط خام قيارة الثقيل:-

يبين الشكل (7) ان التأزر بين الفطرين المستخدمين في الدراسة كان الاقدر في تحليل نفط خام قيارة الثقيل إذ كانت نسبة التحليل 81.05% فيما أظهر الفطر *A.flavus* قدرة أكبر على التحليل من الفطر *F.moniliforme* إذ كانت قدرتهما 78.9% و 65.4% على التوالي. وهذه القدرات كانت اقل من قدرة نفس الفطرين على النفط الخام المتوسط، فمن المعلوم ان نفط خام القيارة الثقيل يحتوي على نسبة عالية من الاسفلت في تركيبه. لاحظ الشكل (7).



الشكل (7) النسبة المئوية للمؤثرات لتحلل النفط الخام قيارة الثقيل بفعل الفطرين المستخدمين في الدراسة والتأزر بينهما

وتعد فترة التحضين ذات تأثير ايجابي على نسبة تحلل النفط الخام فقد ذكر [19] ان نسبة التحلل قد ازدادت طردياً بمقدار (55 , 60 , 60 , 90)% عد التحضين لفترات (7 , 14 , 21 , 28) يوماً على التوالي بفعل الفطر *A.niger* واستخدمت الطريقة الوزنية لتحديد النسب المئوية للتحلل.

وتبين ان الفطر *Lentinus subnudus* هو السائد في الترب الملوثة بالنفط الخام في نيجيريا، وهناك عوامل لها دور في تحديد النسب المئوية للتحلل الحيوي للنفط الخام ومنها فترة التحضين، اذ اظهر هذا الفطر قدرة بلغت 20% في تحليل النفط الخام بعد فترة تحضين بلغت 3 أشهر فيما ارتفعت هذه القدرة الى 40% بعد ستة أشهر بفعل الفطر نفسه الذي ينتمي الى الفطريات الخيطية البيضاء [26].

واختلفت نتائج البحث الحالي مع نتائج [27] اذ ذكر ان فطر *A.niger* كان الاقدر من بين مجموعة من الفطريات المستخدمة في التجربة على ازالة هيدروكربونات النفط الخام واستخدامها للطاقة والكربون بنسبة بلغت 94% بعد سبعة ايام من التحضين.

وتدل البحوث ان زيادة تراكيز النفط الخام تؤثر على الكميات المتحللة منه اذ تتناسب قدرة الفطريات *White rot fungi* عكسياً مع تراكيز النفط الخام [11].

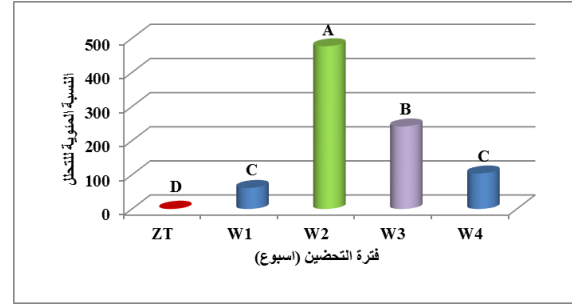
في حين انخفضت امكانية الفطر *A.niger* لتحليل النفط الخام اذ اوضح [28] ان الفطر له القدرة الكافية لاختزال النفط المتسرب الى التربة بنسبة قدرها 9.8%. واظهر التحليل الاحصائي اختلافاً معنوياً بين الفطر *A.flavus* والتأزر من جهة والفطر *F.moniliforme* من جهة اخرى عند مستوى احتمالية $P \leq 0.05$, لاحظ الشكل (7). تقارير النتائج مع نتائج الباحثان [29] اذ استطاع فطر *A.niger* من

الفطرين ، اذ ان الاختفاء كان عاليا وهذا يثبت صحة الدلائل الوزنية اذ كان التحلل الوزني 81.05% بفعل التأزر الفطري لتحليل نפט خام القيارة الثقيل الاشكال (7,12A) ومن ملاحظة الاشكال الخاصة بالأعداد الحية فإنها تعكس هذا التحلل. لاحظ الاشكال (8-10) وهذا يؤكد قدرة الفطريات العالية في التحلل واستخدمت كثير من الدراسات تقنية كروماتوغرافيا الغاز والدلائل الوزنية والاعداد الحية لظهور حدوث التحلل الحيوي للهيدروكربونات النفطية [32].

ان استخدام كروماتوغرافيا الغاز أظهر بوضوح اختفاء عدد من الحزم فضلاً عن قلة مساحة هذه الحزم بالمقارنة مع عينة السيطرة [33]. وقد تبين من خلال قدرات كل من الفطرين أن التحلل الحيوي كان واضحاً، أنظر الاشكال (12, B, C). وعند ملاحظة كل من نتائج تقنية كروماتوغرافيا الغاز والطريقة الوزنية والاعداد الحية أثبتت الطرق المتخصصة وغير المتخصصة امكانية الفطرين لتحليل النفط الخام الثقيل.

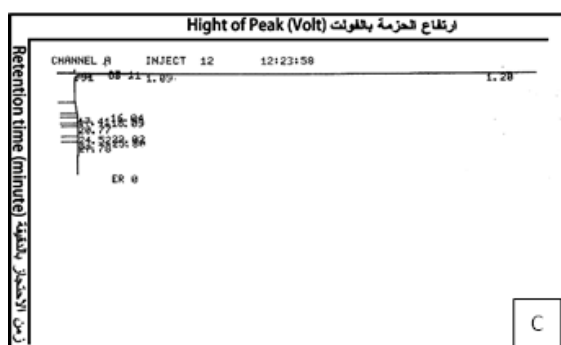
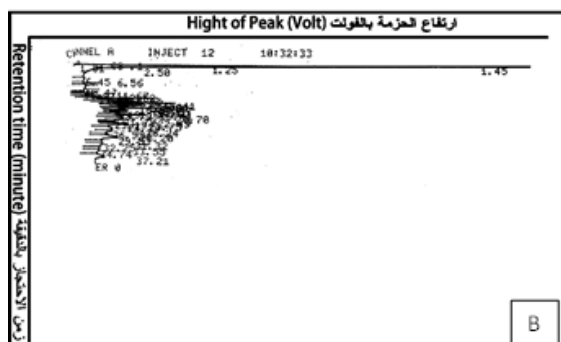
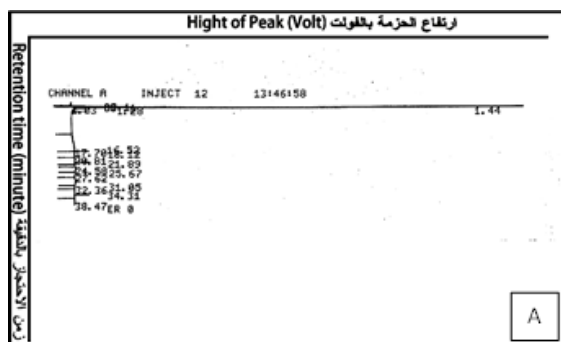
اذ أثبتت نتائج تحلل النفط الخام باستخدام تقنية كروماتوغرافيا الغاز مدى التحلل الحيوي للعينات بالمقارنة مع عينة السيطرة [34].

كل الاسباب الاخرى، اذ يظهر النمو اختلافاً معنوياً عند مستوى $p \leq 0.05$, الحروف (D, C, A, B, C) على التوالي لاسباب النمو المؤثرة على الشكل.



الشكل (10): متوسط الاعداد الحية (cell/ml) للفطرين الناميين على نפט خام القيارة الثقيل تبعاً لفترة التحضين المستخدمة (4 اسابيع)

بالرجوع للأشكال المتعلقة بحدوث التحلل الحيوي باستخدام جهاز كروماتوغرافيا الغاز لنפט خام القيارة الثقيل تبين تلاشي عدد من الحزم مما يدل على فعالية استهلاك هيدروكربونات النفط الخام بفعل الفطرين المستخدمين في هذه الدراسة، وبمقارنة تحلل عينة السيطرة باستخدام تقنية جهاز كروماتوغرافيا الغاز مع المعاملات، لاحظ الشكلين (11, 12) نجد اختفاء عدد من الحزم بفعل التأزر بين

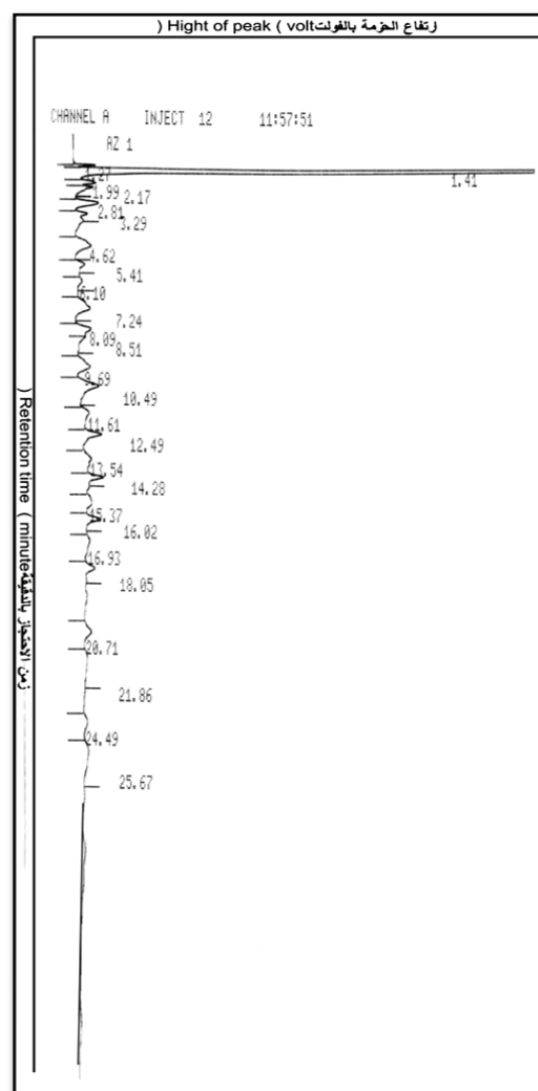


الشكل (12): تحليل كروماتوغرافيا الغاز لنفط خام القيارة الثقيل بتركيز %2 المحضن بدرجة حرارة 28م° لمدة 28 يوم بفعل :-

A: التآزر بين الفطرين Synergism

B: بفعل الفطر *A.flavus*

C: بفعل الفطر *F.moniliforme*



الشكل (11): تحليل كروماتوغرافيا الغاز لنفط خام القيارة الثقيل (عينة المقارنة) المحضن بدرجة 28م° لمدة 28 يوما

1. Chorom, M.; Sharifi, H. S.; and Motamedi, H. (2010 b). Bioremediation of a crude oil- polluted Soil by application of fertilizers. Iran. J. Environ. Health, Sci. Eng. Vol. 7, No. 4. 319-326.
2. Mittal, A. and Singh, P. (2009). Isolation of hydrocarbon degrading bacteria from Soils contaminated with crude oil spills. Indian J. of experimental biology. Vol. 47, P. 760-765.
3. Binsadinq, A.R.H. (2015) Fungal Biotreatment of Petroleum Contamination. G J. of Environmental Science and Technology 2(4) P. 56-59.
4. AL- Ghamdi, A. Y. (2011). Investigation the ability of five fungal species to utilize Gasoline as sole carbon source. Egypt. Acad. J. biology. Sci., 3 (1): 7-12.

المصادر

5. Leyval, C.; Joner, E. J.; del Val, C.; and Haselwandter, K. (2002). Potential of Arbuscularmycorrhizal Fungi for bioremediation. My corrhizal Technology in Agriculture. Birkhauservertag. 175-186.
6. Ali, N.; Dashti, N.; AL- Mailem, D.; Eliyas, M.; and Radwan, S.; (2011). Indigenous soil bacteria with the combined potential for hydrocarbon consumption and heavy metal resistance. Environ Sci. pollut. Res. Springer, 1-9.
7. Farid, W. A (2012). Bioremediation of oil contaminated soil by Axenic and mixed cultures of bacteria and fungi. AL- Taqani, Vol. 25, No. 2, 1-16.
8. Leahy, J. G. and Colwell, R. R. (1990). Microbial Degradation of Hydrocarbon in the

- environment. American Society for microbiology. Microbiological review. Vol. 54, No.3, p. 305-315.
9. **Gadd, G. M. (2004).** Mycotransformation of organic and inorganic substrates. Division of environmental and applied biology. Biological Sciences institute, school of life Sciences. University of Dundee. Scotland. UK. Mycologist, Vol. 18, Part. 2, P. 59-70.
10. **Saratale, G.; Kalme, S.; Bhosale, S. and Govindwar, S. (2007).** Biodegradation of kerosene by *Aspergillusochraceus*. J. Basic microbiology, 47., 400-405.
11. **Hadibarata, T.; and Tachibana, S. (2009).** Microbial degradation of crude oil by fungi pre-Grown on wood meal. Interdisciplinary studies on Environmental Chemistry- Environmental Research in Asia. 317-322.
12. **Chorom, M.; Hosseini, S. S. and Motamedi H. (2010 a).** Bioremediation of crude oil polluted soil as affected by sewage- sludge. 19th World Congress of Soil Science, Soil Solutions for Changing World. 4-7.
13. **Zajic, E. and Supplisson, B. (1972).** Emulsification and degradation of Bunker "fuel oil by microorganisms. Biotechnol, Bioeng. 14:31-43.
14. **AL- Nasrawi, H. (2012).** Biodegradation of crude Oil by fungi Isolated from Gulf of Mexico. Journal Bioremed Biodegrade. 3:4, Vol. 3, Issue 4 P. 1-6.
15. **Obioye O.P.; Akinsola R.O.; Arinsiola S.A.; Damisa, D.; and Auta, S.H. (2013).** Biodegradation of crude oil by *sacchromyces cerevisia* isolated from fermented Zobo (Locally fermented Beverage in Nigeria). Pakistan J. of Biological sciences. P (1-4).
16. **Shara, S. I. and Moustafa, Y. M. (2009).** Pollution Assessment of soil Environment. Egyptian petroleum research Institute, J. App. Sci. Res. 5 (12): 2406-2411.
17. الراوي، خاشع محمود وخلف، عبد العزيز محمد (2000). تصميم وتحليل التجارب الزراعية، كلية الزراعة والغابات، جامعة الموصل- العراق، دار الكتب للطباعة والنشر.
18. **Obayori, O. S.; Salam, L. B.; and Omotoyo, I. M. (2012).** Degradation of weathered crude oil (Escravos Light) by bacterial strains from hydrocarbons - polluted site. African J. of microbiology research Vol. 6 (26). 5426-5432.
19. **Al.Jawhari I.F.H. (2014).** Ability of some soil fungi in biodegradation of petroleum hydrocarbon. J. of applied and environmental microbiology 2.2 :46-52.
20. تلج، كركز محمد وعويد، ياسين حسين (2008). التآثير الانفرادي والمشارك لبعض الاحياء المجهرية في التحلل الحيوي للنفط الخام، مجلة جامعة تكريت للعلوم الزراعية، المجلد (8)، العدد (1)، 2008، ص1-11.
21. **Zhang, H.H.; Xue. Q.H.; Gao, H.; Ma, X. and wang.P (2016).** Degradation of crude oil by fungal enzyme preparations from *Aspergillus. Spp* from potential use in enhanced oil recovery. J. of chemical and technology and biotechnology. Vol, 91. P 865-875.
22. **Steliga, T. (2012).** Role of fungi in biodegradation of petroleum hydrocarbons in Drillwest. Oil and gas institute, Krakow, Poland. Pol. J. Environ. Stud. Vol. 21, No. (2): 471-479.
23. **Okoh, A. I. (2006).** Biodegradation alternative in the cleanup of petroleum hydrocarbon pollutants. Standard Review. Biotechnology and Molecular Biology Review. Vol. 1 (2), 38-50.
24. **Hamzah, A.; Abu-Zarin, M.; Abdulhamid, A.; Omar, O. and Senafi, S. (2012).** Optimal physical and nutrient parameters for growth of *Trichoderma viridescens* UKMP-IM for heavy crude oil degradation. Sains Malaysiana 41(1):71-79.
25. **Lindstorm, J. E.; White, D. M.; and Braddock. J.F. (1999).** Biodegradation of Dispersed oil using corexit 9500. A report produced for the Alaska department of environmental conservation division of spill prevention and response 1-35.
26. **Adenipekun, C. O.; Fasidi, I. O. (2005).** Bioremediation of oil- polluted Soil by *Lentinus subnudus*, a Nigerian white- rot Fungus. African. J. of biotechnology. Vol. 4 (8) . 796-798.
27. **Burghal, A.A.; Abu-Mejdad. N.M.J.A; and Al-Tamini, W.H (2016).** Mycodegradation of crude oil by fungal species isolated from petroleum contaminated soil. International J. of innovative research in science engineering and technology. Vo.,5. P:1517-1524.
28. **Moustafa, A.M. (2016).** Bioremediation of oil spill in kingdom of Saudi Arabia by using fungi isolated from polluted soils. Int. J. curr. Microbiol. App. Sci. (2016). 5(5): 680-691.
29. **Majekodunml, A.O. and Adongbede, E.M. (2016).** Biodegradation of crude oil using *aspergillus niger* isolated from the rhizosphere of Helianthus annuus. Res. J. of Agriculture and Environmental management Vol. 5 (4) PP. 132-137
30. **Vincent, A. O.; Felix, E.; Weltime, M. O.; Izeiyamu, O. K.; and Daniel, E. E. (2011).** Microbial Degradation and its kinetics on crude oil polluted soil. Research. J. Chem. Sci. Vol. 1 (6), 8-14.
31. **Norton, J. M. (2012).** Fungi for bioremediation of hydrocarbon pollutants. University of Hawaii at Hilo, Hawaii Community College, HOHONU. Vol. 10, p. 18-21.
32. **Hamzah, A.; Salleh, S. N. M. and Sarmani, S. (2014).** Enhancing Biodegradation of Crude Oil in Soil Using Fertilizer and Empty of Oil Palm. Sains Malaysiana 43(9):1327-1332.
33. **Thamer, M.; Al-kubaisi, A.; Zahrawy Z.; Aldin Abdullah, H.; Hindy, I. and Abdkadium, A. (2013).** Biodegradation of Kirkuk light crude oil by *Bacillus thuringiensis*, Northern of Iraq. Natural Science, vol. 5, No. 7, 865 - 873.
34. **Gopinathan, R.; Prarkash, M.; and Bharathirajan, R. (2012).** An experimental study for crude oil biodegradation in contaminated soil. Int. J. Curr. Microbiol. App. Sci. 1(1): 12 – 16.

The Biodegradation for Two Kinds of Crude Oils by the Action of *Fusarium moniliforme* and *Aspergillus flavus*

Yassien Hussian Owaied Al-Juboory

Department of Biology , College of Education for Women , University of Tikrit , Tikrit , Iraq

yassien.dr57@yahoo.com

Abstract

The results showed that two fungi used in this research had positive and effective role in biodegradation of Kirkuk mid crude oil and Al-Qayarah heavy crude oil. Synergism between *F.moniliforme* and *A.flavus* was able to biodegrade hydrocarbons of Kirkuk mid crude oil by percent 86.6% then *A.flavus* could biodegrade the same crude oil by percent 85.3% where's *F.moniliforme* at third stage by percent 68.6%.

But the percent of biodegradation of Al-Qayarah heavy crude oil, showed that synergim could biodegrade by percent 81.05%. *A.flavus* by percent 78.9% but *F. moniliforme* by percent 65.4%.

From the results of viable counts for the two grown fungi on the two kinds of crude oil showed adaptation for new ecology and increase in 1st and 2nd weeks from growth but decrease the viable counts for two fungi in the 3rd., 4th. weeks of growth, analysis by gas-chromatography improved biodegradation the hydrocarbons of two kinds of crude oil by the action of two fungi used in this research.

These two techniques produced another type for measured the profile oil hydrocarbons and disappeared many of peaks include components of crude oil which cleared through hydrocarbons profile before and after using two fungi as biotic analyzed factors, to affirmative results which cleared by weight as percent's in this research.