

# دراسة صفة السطح الكاره والتجمع الذاتي لبكتيريا *Lactobacillus acidophilus* المعزولة من المهبل

## Study of Hydrophobicity and Autoaggregation of *Lactobacillus acidophilus* Isolated from vagina

اليس كريكور

وسن عبود

قسم التقنيات الأحيائية / كلية العلوم / جامعة بغداد

Wasan Abbood

Alice Krekor

Biotechnology Dept./ College of science / Baghdad University

### المستخلص

تم التحري عن صفة السطح الكاره للماء لعزلات *Lactobacillus acidophilus* بطريقة الالتصاق على المواد الهيدروكربونية باستعمال الزايلين ، وقد تراوحت النسبة المئوية للالتصاق بين 28-88% وكانت الفروق معنوية ( $P<0.05$ ) وظهرت ثلاثة عزلات أكثر كرها للماء . وتم التحري عن قدرة العزلات الكارهة للماء على التجمع الذاتي باستعمال الرائق المزرعي لمرق MRS ومرق LAPTg المنمأة فيه البكتيريا لمدة 24 ساعة وقد بينت النتائج أن هذه العزلات كانت أكثر قدرة على التجمع الذاتي في مرق LAPTg حيث تراوحت النسبة بين 70-83.3%. من جهة أخرى كانت هذه العزلات قادرة على التجمع الذاتي في الرائق المزرعي لمرق MRS بنسبة 30-70%. كذلك تم الكشف عن طبيعة العوامل المسئولة عن التجمع الذاتي المفرزة في الوسط الزراعي السائل ، ونوع العوامل السطحية الموجودة على سطح الخلايا البكتيرية العائدة للعزلات عن طريق معاملة الخلايا والرائق المزرعي لمرق LAPTg بإنزيمات Lipase و proteinase K و Sodium periodate وقد بينت النتائج أن هذه العوامل بنوعيها هي عوامل بروتينية وذلك لأنخفاض نسبة التجمع الذاتي بعد المعاملة بإنزيم K . proteinase K

### Abstract

The Hydrophobicity of the seven isolates of *L.acidophilus* were detected by applying BATH test (Bacterial Adherence To Hydrocarbons) using xylene. The percentage of Hydrophobicity of the isolates ranged between 28-88% and the differences between the rates were significant ( $P<0.05$ ). There was three hydrophobic isolates. The autoaggregation ability of the three isolates was tested by using the supernatant of MRS and LAPTg media in which the bacteria was cultivated for 24 hr. The results revealed that the three isolates were more aggregative in LAPTg supernatant. The percentage of the aggregation ranged between 70- 83.3% .On the other hand the percentage of the autoaggregation using MRS supernatant ranged between 30-70%. The nature of the surface and secreted factors which are responsible for the autoaggregation were determined by treatment of the bacterial cells and their LAPTg supernatants by proteinase K, lipase and sodium periodate. Results obtained indicated that the two types of these factors were proteins because of the inhibition of the aggregation after either the treatment of cells or the supernatants by proteinase K, and it's resistance to treatment with lipase or sodium periodate.

**المقدمة :**

توجد بكتيريا *L.acidophilus* في الطبيعة في الأغذية المتخمرة ومنتجات الألبان وكذلك في القناة الهضمية ، والفم ، والسبيل التناسلي في الإنسان والحيوان وتعد بكتيريا *Lactobacillus spp* جزءاً من النبات الطبيعي الذي يستوطن المهبل منذ البلوغ وحتى سن اليأس [1] . تعد مجموعة *L.acidophilus* التي تشمل الأنواع: *L.crispatus*، و، *L.gasseri*، *L.acidophilus*، *L.acidophilus* ، الأكثر وجوداً بين أنواع *Lactobacilli* الموجودة في المهبل [2] . إن صفة السطح الكاره للماء للسطح الخارجي للبكتيريا تؤثر بشكل مباشر في التصاقها على السطوح ، فكلما كانت صفة السطح الكاره للماء عالية كلما كان التصاق البكتيريا أفضل [3] . وهي تمثل القوة التي تدفع بالخلايا البكتيرية إلى التفاعل مع سطح المضيف عن طريق إرادة جزيئات الماء حول الخلية والأرتباط بالسطح [4] . ومن الطرق المستخدمة في قياس هذه الصفة هي التصاق البكتيريا على المركبات الهيدروكربونية [5] . تمتلك بكتيريا *Lactobacillus* العديد من الآليات في حماية البيئة الداخلية للقناة الهضمية والسبيل التناسلي ، ومن أهم هذه الآليات التي تساعد البكتيريا في عملها بوصفها معززاً حيوياً (probiotic) هي صفة التجمع (aggregation) [6] . إذ يساعد التجمع في حماية السبيل البولي والتتناسلي بكونه يساعد البكتيريا على الالتصاق بأعداد كبيرة منتجة الغشاء الحيوي (biofilm) على الخلايا الظهارية مانعة الممرضات من الالتصاق ، وكذلك يساعد البكتيريا على التجمع مع الممرضات مثل: *Candida albicans* و *Lactobacillus acidophilus* و *Gardnerella vaginalis* [7] . تنتج *Lactobacillus gasseri* نوعاً واحداً من العوامل وهو APP ، ويشابه في تركيبه العامل الثاني APF2 المنتج من النوع *L.acidophilus* [8] . إن لبروتينات الطبقة السطحية (S-Layer Proteins) دوراً كبيراً في عملية التجمع الذاتي في بكتيريا *L.acidophilus* فعند إزالة هذه الطبقة بالمعاملة بإنزيمات البروتيزات (proteases) أو بالاستخلاص بوساطة كلوريد الليثيوم يبسط عامل التجمع وذلك لأحتواء الطبقة السطحية على المستقبلات (receptors) التي يرتبط معها عامل التجمع المفرز في الوسط [6] .

**المواد وطرق العمل****عزل بكتيريا *L.acidophilus***

جمعت العينات بأخذ مسحات مهبالية من المراجعات في مستشفى الكاظمية الجامعي وزرعت في مرك MRS [9] . نميت البكتيريا في الظروف المثلث المستخدمة في التنمية بدرجة 37°C ووجود غاز CO<sub>2</sub> (5-3%) وشخصت باستعمال عدد من الاختبارات الكيموحيوية [10] .

**الكشف عن صفة السطح الكاره للماء لبكتيريا *L.acidophilus***

أجري اختبار التصاق البكتيريا على الزايلين [11] حيث نميت البكتيريا في مرك MRS لمدة 18 ساعة وفصلت وغسلت البكتيريا بمحلول داريء الفوسفات الملحي باستعمال جهاز الطرد المركزي وضبطت الكثافة الضوئية للعากب البكتيري إلى 1 وعلى الطول الموجي 540 نانومتر ، ثم أضيف الزايلين إلى العالق ومزجت باستعمال المازج وحسبت النسبة المئوية للالتصاق باستخدام المعادلة الآتية:

$$\text{النسبة المئوية \%} = \frac{\text{الكثافة الضوئية للعالق البكتيري قبل المزج مع الزايلين} - \text{الكثافة الضوئية للطبقة المائية}}{100 \times \text{الكثافة الضوئية للعالق البكتيري قبل المزج مع الزايلين}}$$

**اختبار قدرة بكتيريا *L.acidophilus* على التجمع الذاتي**

أجري الاختبار حسب الطريقة المستخدمة [12] . اذ نميت البكتيريا باستعمال مرك LAPTg MRS بدرجة 37°C ووجود 3% غاز CO<sub>2</sub> [13] . فصلت وغسلت البكتيريا بمحلول داريء الفوسفات الملحي وضبطت الكثافة الضوئية للبكتيريا إلى 0.6 عند الطول الموجي 600 نانومتر بعد إعادة تعليق البكتيريا في الرائق المزرعي لمرك LAPTg أو كذلك تعليق البكتيريا في مرك LAPTg MRS المعتمدين ومحلول داريء الفوسفات الملحي (أنابيب سيطرة) . أخذت القراءات بمعدل قراءة لكل ساعة ولمدة ثلاثة ساعات . وحسبت النسبة المئوية للتجمع الذاتي للساعة الواحدة [14] :

$$\text{النسبة المئوية للتجمع الذاتي \%} = \frac{\text{الكثافة الضوئية للعالق البكتيري عند الوقت صفر} - \text{الكثافة الضوئية للعالق البكتيري بعد مرور ثلاثة ساعات}}{100 \times \text{الكثافة الضوئية للعالق البكتيري عند وقت الصفر}}$$

**تشخيص العوامل المسئولة عن التجمع الذاتي**

شمل الأختبار معاملة البكتيريا والرائق المزرعي [14,6] :

**■ معاملة الخلايا البكتيرية بأنزيمات البروتيناز K واللايباز ومادة Sodium periodate**

نميت البكتيريا في مرق LAPTg بدرجة 37°C ولمدة 18 ساعة . فصلت وغسلت الخلايا البكتيرية باستعمال الطرد المركزي وأعيد تعليقها بالداريء الملازن لكل معاملة وضبطت الكثافة الضوئية للعالي البكتيري إلى 0.6 عند الطول الموجي 600 نانومتر بواقع أربعة مكررات حيث أضيف اللايباز إلى الخليا المعقلة بداريء الفوسفات الملحى (pH=7.2) بتركيزنهائي 0.5 ملغم/مليتر وأضيف البروتيناز بتركيزنهائي 0.5 ملغم/مليتر إلى الخليا المعقلة بداريء phosphate citrate (pH=2.8) وأضيف Sodium periodate (pH=4.5) وحسبت النسبة المئوية لتبطط المعاملة الأنزيمية والكيميائية للتجمع الذاتي كما يأتى:

$$\text{نسبة تبطط التجمع الذاتي \%}$$

النسبة المئوية للتجمع الذاتي بعد مرور ثلات ساعات - النسبة المئوية للتجمع بعد مرور ثلات ساعات و بعد معاملة البكتيريا

$$= \frac{100 \times (\text{النسبة المئوية للتجمع الذاتي بعد مرور ثلات ساعات} - \text{النسبة المئوية للتجمع الذاتي بعد مرور ثلات ساعات}))}{\text{النسبة المئوية للتجمع الذاتي بعد مرور ثلات ساعات}} =$$

**■ معاملة الرائق المزرعي بأنزيمات البروتيناز K واللايباز ومادة Sodium periodate**

نميت البكتيريا في مرق LAPTg بدرجة 37°C ولمدة 18 ساعة . فصلت وغسلت الخلايا البكتيرية باستعمال الطرد المركزي وأعيد تعليقها بالرائق المزرعي المعامل بأنزيم البروتيناز واللايباز ومادة sodium periodate بنفس التركيز المذكورة في الفقرة السابقة وضبطت الكثافة الضوئية للعالي البكتيري إلى 0.6 عند الطول الموجي 600 نانومتر وحسبت النسبة المئوية لتبطط المعاملة الأنزيمية والكيميائية للتجمع الذاتي كما يأتى:

$$\text{نسبة تبطط التجمع الذاتي \%}$$

$$= \frac{100 \times (\text{النسبة المئوية للتجمع بعد مرور ثلات ساعات} - \text{النسبة المئوية للتجمع بعد مرور ثلات ساعات بعد معاملة الرائق}))}{\text{النسبة المئوية للتجمع بعد مرور ثلات ساعات}} =$$

**■ التحليل الاحصائي**

حللت نتائج اختبار الصفة الكارهة للماء لعزلات البكتيريا أحصائيا باستخدام معادلة الانحراف القياسي (standard deviation) [15].

**نتائج والمناقشة****عزل وتشخيص بكتيريا *Lactobacillus acidophilus***

تم الكشف عن وجود بكتيريا *L.acidophilus* في 70 عينة (مسحة مهبلية) جمعت خلال المدة من شباط إلى أيلول 2005، وأمكن الحصول على 7 عزلات (La7-La1) تعود إلى هذا النوع من مجموعة 25 عزلة تعود لجنس *Lactobacillus*. امتازت المستعمرات العادمة لبكتيريا *Lactobacillus* على وسط MRS الصلب تكونها مستعمرات محدبة وبيضاء اللون ، صغيرة الحجم بقطر 2 مليمتر ونامية تحت سطح الوسط الزرعي ، أما خلايا بكتيريا *Lactobacillus* ظهرت عند فحصها مجهريا عصوية مترتبة بشكل سلاسل قصيرة أو طويلة و موجبة لصبغة غرام [10]. كذلك أجريت الفحوصات الكيمويجية وكما مبين في الجدول (1). إن انخفاض نسبة عزل البكتيريا قد يعود إلى الحالة الصحية للنساء من ناحية الأصابة بأي من الالتهابات البكتيرية أو الفطرية و كذلك خضوع النساء للعلاج بالمضادات الحيوية سواء عن طريق الفم أو موضعيا مما يساعد في القضاء على هذه البكتيريا [16].

الجدول(1): الاختبارات الكيموحيوية لتشخيص بكتيريا *L.acidophilus*

(-) النتيجة السالبة (+): النتيجة الموجبة (α): تحلل الدم من نوع a

الكشف عن صفة السطح الكاره للماء لبكتيريا *L.acidophilus*

تبين عن طريق أتباع طريقة للكشف عن صفة السطح الكاره للماء من خلال التصاق العزلات البكتيرية بالزايلين (xylene) [11]. إن النسبة المئوية لصفة السطح الكاره للماء للعزلات La7,La6,La5,La4,La3,La2,La1 تراوحت بين 28-88% وكانت الفروق معنوية ( $P < 0.05$ ) وكما مبين في الجدول (2) والشكل (1). وبالاستناد إلى ما ذكر يتضح أن هناك ثلات عزلات كارهة للماء (hydrophobic) وذلك لكون النسبة المئوية لالتتصاقها على

الزايلين تجاوزت 40% [17] وهذه العزلات هي: La4 ، La6 ، La7 . إن عدم الحصول على نسبة أعلى من العزلات البكتيرية الكارهة للماء ممكن أن يعود إلى صعوبة الحصول عليها بطرق العزل التقليدي ؛ لكونها شديدة الارتباط بالسطح الذي توجد عليها [18] . لوحظ عن طريق دراسة 68 عزلة تعود لبكتيريا *Lactobacillus* ، إن 57 عزلة من هذه العزلات كانت محبة للماء ، في حين كانت 6 عزلات كارهة للماء ، و 5 عزلات متوسطة ، وإن 75% من هذه العزلات كانت غير قادرة على الالتصاق على الخلايا الظهارية للسبيل التناسلي مما يدل على وجود علاقة وثيقة بين الالتصاق والطبيعة الكارهة للماء [19] . إن بكتيريا *L.acidophilus* قد تكون كارهة للماء [20] . وإن هذه الطبيعة تعود إلى وجود البروتينات السطحية أو أحماض دهنية سطحية (Surface exposed fatty acids) مثل palmitic acid الذي يعد المستضد الرئيس السطحي الذي يحدد الطبيعة الكارهة للماء الموجود في أحماض التايكويك الدهنية والتي لها القدرة على التحرر إلى خارج الخلية البكتيرية [21] . إن اختلاف سلالات بكتيريا *L.acidophilus* في الطبيعة الكارهة للماء قد تمت الأشارة إليه في بعض الدراسات [20,22] . إن هذا التباين الحاصل في النتائج قد فسر إلى وجود اختلاف في تركيب وسط MRS المستخدم في تتميم البكتيريا [23] . وقد أشار الباحثون إلى وجود اختلاف ولو قليل لاسيما في محتوى الوسط من البيتون يؤدي إلى الحصول على نتائج متباعدة وخاصة مع وسط MRS المجهز تجاريا . كذلك أشير إلى أن تقليل أو حذف البيتون من الوسط الزراعي يؤدي إلى حصول تغيرات في الصفات السطحية لبكتيريا *L.acidophilus* بما فيها صفة السطح الكاره للماء [24] .

**الجدول(2): النسبة المئوية لصفة السطح الكاره للماء لعزلات *L.acidophilus* مقاساً بالكثافة الضوئية بطول موجي 540 نانومتر**

العزلة	المزيج مع الزايلين	الكلافة الضوئية للعلاق البكتيري قبل المزج	الكلافة الضوئية للطبقة المائية بعد المزج مع الزايلين	النسبة المئوية لصفة السطح الكاره *
La1	1	0.72	28	الكاره
La2	1	0.67	33	
La3	1	0.71	29	
La4	1	0.27	73	
La5	1	0.65	35	
La6	1	0.56	44	
La7	1	0.12	88	

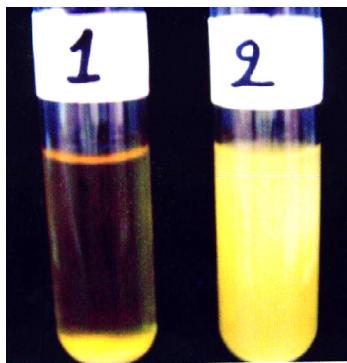
\*النسبة المئوية لصفة السطح الكاره للماء =  $\frac{\text{الكلافة الضوئية للطبقة المائية بعد المزج}}{\text{الكلافة الضوئية قبل المزج}} \times 100$



**الشكل (1): اختبار الكشف عن صفة السطح الكاره للماء**  
1-العلاق البكتيري 2-العلاق البكتيري والزايلين قبل المزج  
3-العلاق البكتيري والزايلين بعد المزج

**أختبار التجمع الذاتي لبكتيريا *L.acidophilus***

لوحظ عن طريق إجراء اختبار التجمع الذاتي أن العزلات الثلاثة La7, La6, La4 العالية النسبة للسطح الكاره للماء كانت لها القدرة على التجمع الذاتي (autoaggregation) عند تسميتها في مركب MRS ومرق LAPTg لمدة 18 ساعة وبدرجة حرارة 37°C [2]. أن قدرة بكتيريا *Lactobacillus* على الترسب في قعر الأنبوة بعد تسميتها في الوسط الزراعي يعد مؤشرًا على قدرتها على التجمع الذاتي [8]. تبين أن العزلات La7, La6, La4 لا تمتلك القدرة على التجمع عند تعليقها بداريء الفوسفات الملحي (PBS) الجدول (3)، وكذلك عند تعليقها في مركب MRS ومرق LAPTg المعقمان بدرجة 121°C لمدة 15 دقيقة والمستعملان سيطرة (Control) الجدول (4) والجدول (5).



الشكل (2): اختبار قدرة بكتيريا *L. acidophilus* على التجمع الذاتي داخل الأنابيب الزجاجية الحاوية على مرق LAPTg المنماة فيه البكتيريا بدرجة 37°C لمدة 18 ساعة بوجود 5-3% غاز  $\text{CO}_2$ .  
 1- عزلة بكتيرية لها القدرة على التجمع الذاتي .  
 2- عزلة بكتيرية ليس لها القدرة على التجمع الذاتي .

**الجدول (3): النسب المئوية للتجمع الذاتي لعزلات بكتيريا *L.acidophilus* في محلول داريء الفوسفات الملحي (pH=7.2)**

العزلة	الكتافة الضوئية في وقت الصفر*	الكتافة الضوئية بعد ساعتين	الكتافة الضوئية بعد ثلاثة ساعات	الكتافة الضوئية بعد مروي ثلاث ساعات %
La4	0.6	0.57	0.54	11.7
La6	0.6	0.59	0.56	6.7
La7	0.6	0.56	0.53	13.3

\* الكثافة الضوئية مقاسة على طول موجي 600 نانومتر

**الجدول (4): النسب المئوية للتجمع الذاتي لعزلات بكتيريا *L.acidophilus* في مرق MRS المعقم**

العزلة	الكتافة الضوئية في وقت الصفر*	الكتافة الضوئية بعد ساعتين	الكتافة الضوئية بعد ثلاثة ساعات	الكتافة الضوئية بعد مروي ثلاث ساعات %
La4	0.6	0.56	0.54	10
La6	0.6	0.58	0.58	5
La7	0.6	0.56	0.54	11.6

\* الكثافة الضوئية مقاسة على طول موجي 600 نانومتر

**الجدول (5): النسب المئوية للتجمع الذاتي لعزلات بكتيريا *L.acidophilus* في مرق LAPTg المعقم**

العزلة	الضوئية* في وقت الصفر	الكثافة الضوئية بعد ساعتين	الكثافة الضوئية بعد ثلاث ساعات	النسبة المئوية للتجمع الذاتي بعد مرور ثلاثة ساعات %
La4	0.6	0.59	0.59	1.7
La6	0.6	0.6	0.59	5
La7	0.6	0.58	0.58	6.7

\* الكثافة الضوئية مقاسه على طول موجي 600 نانومتر

في حين كانت هذه العزلات قادرة على التجمع الذاتي عند تعليقها في مرق MRS ومرق LAPTg المنماه فيه البكتيريا لمدة 18 ساعة ، وهو يمثل الرائق المزرعي (culture supernatant) . وهذا يتفق مع ما أشار إليه الباحثون إلى أن بكتيريا *L.acidophilus* لا تمتلك القدرة على التجمع الذاتي الا عند تعليقها في الرائق المزرعي الخالي من الخلايا البكتيرية لمعاملته بمرشحات بقطر 0.45 مايكرومتر ، وهذا يعود الى قدرة البكتيريا على انتاج عامل خارج خلوي (extracellular factor) ، وهو ما يعرف بعامل التجمع (AF) وكذلك أشار الباحثون الى دور بروتينات الطبقة السطحية (SLP) وذلك عن طريق احتواها على المستقبلات الخاصة لعامل التجمع الذاتي [6، 12] . إن النسبة المئوية للتجمع الذاتي تراوحت بين (30-70)% في الرائق المزرعي لمرق MRS وترواحت بين(83.3-70)% في الرائق المزرعي لمرق LAPTg خلال ثلاثة ساعات وكما مبين في الجدول (6) .

الجدول (6): النسب المئوية للتجمع الذاتي لعزلات بكتيريا *L.acidophilus* في الرائق المزرعي لمرق MRS

العزلة	الضوئية* في 0=t	الكثافة الضوئية في 1=t	الكثافة الضوئية في 2=t	النسبة المئوية في t=3	النسبة المئوية للتجمع الذاتي بعد مرور ثلاثة ساعات %
La4	0.6	0.58	0.50	0.42	30
La6	0.6	0.59	0.42	0.39	35
La7	0.6	0.33	0.25	0.18	70

\* الكثافة الضوئية مقاسه على طول موجي 600 نانومتر

الجدول (7): النسب المئوية للتجمع الذاتي لعزلات بكتيريا *L.acidophilus* في الرائق المزرعي لمرق LAPTg

العزلة	الضوئية* في 0=t	الكثافة الضوئية في 1=t	الكثافة الضوئية في 2=t	النسبة المئوية في t=3	النسبة المئوية للتجمع الذاتي بعد مرور ثلاثة ساعات %
La4	0.6	0.29	0.15	0.13	78.3
La6	0.6	0.27	0.19	0.18	70
La7	0.6	0.18	0.12	0.10	83.3

\* الكثافة الضوئية مقاسه على طول موجي 600 نانومتر

وقد حددت مدة ثلاثة ساعات للاحظة قدرة العزلة البكتيرية على التجمع الذاتي ، حيث ذكر أن البكتيريا القادره على التجمع الذاتي خلال ساعة تقريباً (++) ، في حين القادره على التجمع خلال ساعتين (++) ، وخلال ساعة (+) ومن الدراسة نلاحظ ازدياد نسبة التجمع الذاتي بمرور الوقت ، ونرى أن أعلى نسبة للتجمع الذاتي للعزلات الثلاثة تكون في مرق LAPTg منها في مرق MRS [25] . أن سبب ذلك يعود الى احتواء وسط MRS على العديد من الأملام والمعادن التي تعمل على حث البكتيريا على النمو بسرعة عالية دون انتاجها لعامل التجمع الذاتي ، في حين أن وسط LAPTg يفتقر الى هذه الأملام ومن ثم يعمل على تشجيع البكتيريا على انتاج العوامل الخارج خلوية المسؤولة عن التجمع الذاتي [7] . إن العزلات الثلاثة La7, La6, La4 كانت كارهه للماء (hydrophobic) وقد أشير الى وجود علاقة بين صفة السطح الكاره للماء و صفة التجمع (aggregation) في بكتيريا *L.acidophilus* [6] . إن صفة التجمع الذاتي الباحثون أن السلالات البكتيرية الكارهه للماء تتجمع ذاتياً في الظروف الأعتيادية [6] . إن صفة التجمع الذاتي تعد من الصفات الواجب توافرها في بكتيريا *Lactobacillus* المستعملة معززاً حيوياً (autoaggregation)

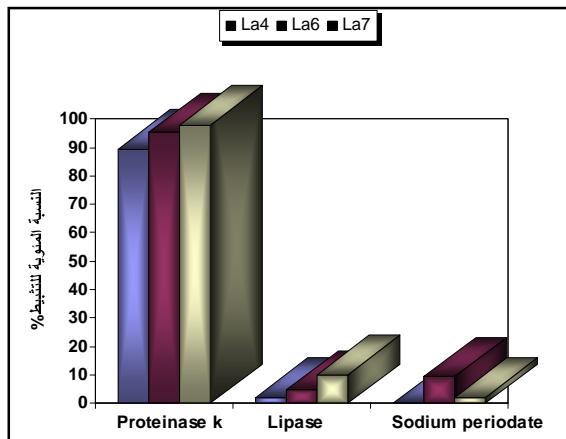
(probiotic) ؛ وذلك لكونها تساعد البكتيريا على استطاعان السبيل التناصلي مكونة غشاء حيوي (Biofilm) مانعة الأحياء المجهرية الأخرى من الالتصاق [7] .

#### تشخيص العوامل المسئولة عن التجمع الذاتي

تعمل بكتيريا *L.acidophilus* على إنتاج عوامل خارج خلوية تعرف بعامل التجمع (APP) ، وكذلك عوامل سطحية تعمل مستقبلات يرتبط عن طريقها عامل التجمع مع الخلايا البكتيرية عاماً على ربطها مع بعضها [17] . وقد أجريت الاختبارات الخاصة للكشف على هذه العوامل على الخلايا البكتيرية المنمرة في مركب LAPTg وكذلك على الرائق المزرعي لأعطائه أعلى نسبة للتجمع الذاتي .

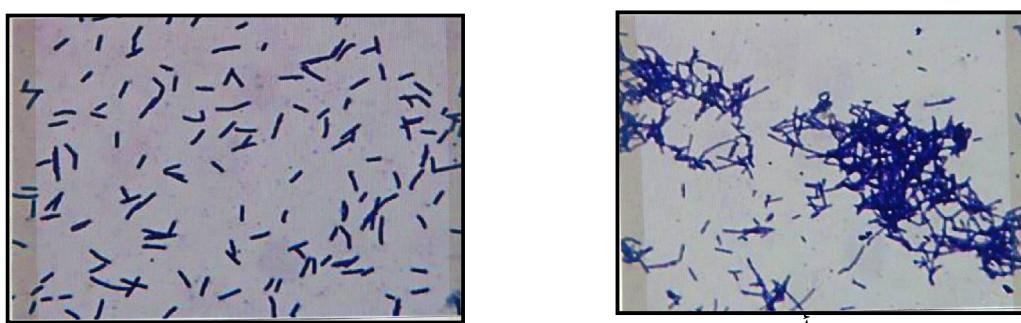
#### معاملة الخلايا البكتيرية بإنزيمات البروتيناز واللابياز ومادة Sodium periodate

تمت معاملة خلايا بكتيريا *L.acidophilus* بإنزيمات اللابياز (lipase) والبروتيناز (proteinase K) وكذلك بمادة sodium periodate الشكل(3) التي تعمل على أكسدة المركبات الكاربوهيدراتية وتحويلها إلى شكلها غير الفعال .(inactive)



الشكل (3): النسب المئوية لتثبيط التجمع الذاتي لبكتيريا *L. acidophilus* بعد معاملة الخلايا بـ *proteinase k* و *lipase* و *sodium periodate*

وقد تبين عن طريق معاملة خلايا العزلات الثلاثة La7, La6, La4 بإنزيم البروتيناز K أنه قد ثبط التجمع الذاتي لهذه الخلايا الجدول (8) والشكل (4) ، حيث تراوحت نسبة تثبيط التجمع بين 89.3 – 98% . في حين لم تتأثر نسبة التجمع الذاتي بعد معاملة الخلايا البكتيرية بإنزيم اللابياز بصورة كبيرة حيث تراوحت نسبة التثبيط بين 10-2 % الجدول (9) . أما عند معاملة الخلايا بمادة sodium periodate قد تراوحت بين التأثير أو التثبيط بين 9.5-2% الجدول (10) .



الشكل (4): دور إنزيم البروتيناز (proteinase k) في تثبيط التجمع الذاتي للبكتيريا *L. acidophilus* (100 $\times$ )  
أ-خلايا بكتيريا *L. acidophilus* غير المعاملة بإنزيم k  
ب- خلايا بكتيريا *L. acidophilus* المعاملة بإنزيم k

**الجدول (8): النسب المئوية للتجمع الذاتي ونسبة تثبيط التجمع الذاتي لعزلات بكتيريا *L.acidophilus* بعد معاملة الخلايا بإنزيم proteinase K**

العزلة	O.D°	O.Dp	النسبة المئوية للتجمع للخلايا غير المعاملة %	النسبة المئوية للتجمع للخلايا المعاملة %	نسبة التثبيط%
La4	0.6	0.55	8.3	78.3	89.3
La6	0.6	0.58	3.3	70	95.3
La7	0.6	0.59	1.7	83.3	98

O.D°: الكثافة الضوئية للعالي البكتيري عند البدأ بالاختبار مقاسه بطول موجي 600 نانومتر

O.Dp: الكثافة الضوئية للعالي البكتيري المعامل بإنزيم proteinase K بعد مرور 3 ساعات مقاسه بطول موجي 600 نانومتر

**الجدول (9): النسب المئوية للتجمع الذاتي ونسبة تثبيط التجمع الذاتي لعزلات بكتيريا *L.acidophilus* بعد معاملة الخلايا بإنزيم lipase**

العزلة	O.D°	O.DL	النسبة المئوية للتجمع للخلايا غير المعاملة %	النسبة المئوية للتجمع للخلايا المعاملة %	نسبة التثبيط%
La4	0.6	0.14	76.7	78.3	2
La6	0.6	0.2	66.7	70	4.7
La7	0.6	0.15	75	83.3	10

O.D: الكثافة الضوئية للعالي البكتيري المعامل بإنزيم lipase بعد مرور ثلات ساعات مقاسه بطول موجي 600 نانومتر

**الجدول (10): النسب المئوية للتجمع الذاتي ونسبة تثبيط التجمع الذاتي لعزلات بكتيريا *L.acidophilus* بعد معاملة الخلايا بمادة sodium periodate**

العزلة	O.D°	O.Ds	النسبة المئوية للتجمع للخلايا غير المعاملة %	النسبة المئوية للتجمع للخلايا المعاملة %	نسبة التثبيط%
La4	0.6	0.13	78.3	78.3	0
La6	0.6	0.22	63.3	70	9.5
La7	0.6	0.11	81.7	83.3	2

O.Ds: الكثافة الضوئية للعالي البكتيري المعامل بمادة sodium periodate بعد مرور ثلات ساعات مقاسه بطول موجي 600 نانومتر

أن البكتيريا المعاملة بالإنزيمات الهاضمة للبروتينات تعمل على تثبيط التجمع الذاتي لبكتيريا *Lactobacillus* وهذا يعود إلى أزالة بروتينات الطبقة السطحية (SLP) والحاوية على مستقبلات التجمع الذاتي [6,17]. وبالرغم من تعليق السلالة غير المنتجة لعامل التجمع (APF) في الرائق المزرعي الحاوي على هذا العامل لاستطاع البكتيريا من التجمع؛ وهذا يشير إلى أن ظاهرة التجمع التي تمتلكها السلالات البكتيرية لا يعود إلى أفراز عامل التجمع الموجود في الوسط الزراعي فحسب وإنما يعود أيضاً إلى وجود مركبات سطحية (مستقبلات) مسؤولة عن هذه الصفة، وإن له صعوبة الحصول على سلالة طافرة للجدار الخلوي وخاصة المستقبلات ولقلة المعلومات الوراثية عن هذه المستقبلات فإنه لا يزال دورها غير معروف [8].

#### معاملة الرائق المزرعي لبكتيريا *L.acidophilus*

عن طريق معاملة الرائق المزرعي للعزلات البكتيرية [6,14] ودراسة مدى تأثيره في التجمع الذاتي ، لوحظ أن التجمع الذاتي قد ثبت لعزلات *L.acidophilus* الثلاثة La7, La6, La4 بعد معاملة الرائق المزرعي لبكتيريا *L.acidophilus* proteinase K (الجدول 11) و (الشكل 5). في حين لم يتأثر التجمع الذاتي للعزلات البكتيرية بعد تعليقها في الرائق المزرعي المعامل بالـ lipase (الجدول 12) ومادة sodium periodate (الجدول 13).

يستدل مما ذكر أن بكتيريا *L.acidophilus* تعمل على إنتاج عامل خارج خلوي ذي طبيعة بروتينية تدخل في عملية التجمع الذاتي . أن بكتيريا *Lactobacillus* تنتج عوامل التجمع في الوسط الزراعي والتي تكون مسؤولة عن التجمع الحاصل بين خلايا البكتيريا ، وهذه العوامل عبارة عن بروتينات بوزن جزيئي 32 كيلو دالتون تقريباً [14] .

الجدول (11): النسب المئوية للتجمع الذاتي ونسبة تثبيط التجمع الذاتي لبكتيريا *L.acidophilus* بعد معاملة الرائق المزرعي لمرق LAPTg بإنزيم proteinase K

العزلة	O.D°	O.Dp	معاملة الرائق المزرعي %	النسبة المئوية للتجمع الذاتي %	نسبة التثبيط %
La4	0.6	0.59	1.7	78.3	98
La6	0.6	0.57	5	70	93
La7	0.6	0.55	8.3	83.3	90

O.D°: الكثافة الضوئية للعاليق البكتيري قبل إجراء الاختبار مقاسه بطول موجي 600 نانومتر

O.Dp: الكثافة الضوئية للعاليق البكتيري بعد مرور ثلاث ساعات مقاسه بطول موجي 600 نانومتر بعد معاملة الرائق المزرعي بإنزيم proteinase K

الجدول (12): النسب المئوية للتجمع الذاتي ونسبة تثبيط التجمع الذاتي لبكتيريا *L.acidophilus* بعد معاملة الرائق المزرعي لمرق LAPTg بإنزيم lipase

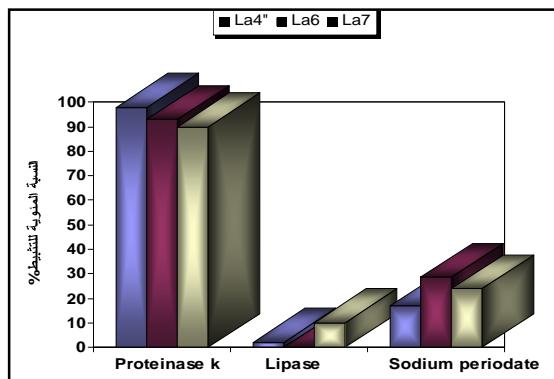
العزلة	O.D°	O.DL	معاملة الرائق المزرعي %	النسبة المئوية للتجمع الذاتي %	نسبة التثبيط %
La4	0.6	0.14	76.7	78.3	2
La6	0.6	0.18	70	70	0
La7	0.6	0.15	75	83.3	10

O.DL: الكثافة الضوئية للعاليق البكتيري بعد مرور ثلاث ساعات مقاسه بطول موجي 600 نانومتر بعد معاملة الرائق المزرعي بإنزيم lipase

الجدول(13): النسب المئوية للتجمع الذاتي ونسبة تثبيط التجمع الذاتي لبكتيريا *L.acidophilus* بعد معاملة الرائق المزرعي لمرق LAPTg بمادة sodium periodate

العزلة	O.D°	O.Ds	معاملة الرائق المزرعي %	النسبة المئوية للتجمع الذاتي %	نسبة التثبيط %
La4	0.6	0.21	65	78.3	17
La6	0.6	0.30	50	70	28.6
La7	0.6	0.22	63.3	83.3	24

O.Ds: الكثافة الضوئية للعاليق البكتيري بعد مرور ثلاث ساعات مقاسه بطول موجي 600 نانومتر بعد معاملة الرائق المزرعي بمادة sodium periodate



الشكل (5): النسب المئوية لتثبيط التجمع الذاتي لبكتيريا *L. acidophilus* معاملة الرائق المزرعي بإنزيمات proteinase k و lipase و مادة sodium periodate

## المصادر

1. Morishita,T. ; Deguchi,Y. ; Yajima,M. ; Saskurai,T. ; and Yura,T.(1981). Multiple nutritional requirement of Lactobacilli: genetic lesions affecting amino acid biosynthetic pathways.J.Bacteriol.,148:64-71.
2. Vasquez,A. ; Jakobsson,T. ; Ahrn□,S. ; Forsum,U. ; and Molin,G.(2002).Vaginal *Lactobacillus* flora of healthy swedish women . J.Clin.Microbiol., 40 (8):2746-2749.
3. Dickson,J.S. ;and Kooohmaraie,M.(1989). Cell surface charge characteristics and their relationship to bacterial attachment to meat surfaces .Appl.Environ.Microbiol.,55 (4):832-836.
4. Lachica,R.V. ; and Zink,D.L.(1984).Plasmid-associated cell surface charge and hydrophobicity of *Yersinia enterocolitis*.Infect.Immun.,44(2):540-543.
5. Sweet, S.P .;Macfarlane,T.W.;andSamaranayake,L.P.(1987).Determination of the cell surface hydrophobicity of oral bacteria using a modified hydrocarbon adherence method .FEMS Microbiol.Lett.,48:159-163
6. Kos,B. ; Suskovic,J. ; Vukovic,S. ; Simpraga,M. ; Frece,J. ; and Matosic, S.(2003). Adhesion and aggregation ability of probiotic strain *Lactobacillus acidophilus* m92.J.Appl.Microbiol.,94 (6):981-987.
7. Juarez-Tomas,M. ; Wiese,B. ; and Nader-Macias,M.(2005).Effects of culture conditions on the growth and autoaggregation ability of vaginal *Lactobacillus johnsonii* CRL1294.J.Appl.Microbiol.,99(6):1383-1391.
8. Jankovic,I. ; Ventura,M. ; Meylan,V. ; Rouvet,M. ; Elli,M. ; and Zink, R. (2003). Contribution of aggregation – promoting factor to maintenance of cell shape in *Lactobacillus gasseri* 4B2.J.Bacteriol.,185(11):3288-3296.
9. DeMan,J.C.;Rogosa, M.; and Sharpe,M.E.(1960).A medium for the cultivation of Lactobacilli.J.Appl.Bacteriol.,23:130135.Citedby|Boris,S.;Suarez,J.E.;andBarbes,C.(19 97).Characterization of the aggregation promoting Factor from *Lactobacillus gasseri* a vaginal isolate.J.Appl.Microbiol.,83:413-420.
10. Holt,J.C. ;and Krieg , N.R.(1984).Bergeys' manual of systemic bacteriology .4<sup>th</sup> (ed.).Williams and Wilkins,Baltimore.London.
11. Marin,M.L. ; Benito,Y. ; Pin,C. ; Fernandez,M.F. ; Garcia,M.L. ; Selgas,M.D. ; and Casas,C.(1997).Lactic acid bacteria hydrophobicity and strength of attachment to meat surfaces . Lett.Appl.Microbiol., 24: 14-18.
12. Boris,S.;Suarez,J.E.;and Barbes,C.(1997).Characterization of the aggregation promoting Factor from *Lactobacillus gasseri* avaginal isolate. J.Appl. Microbiol. ,83: 413-420.
13. Raibuad,P. ;Caulet,M. ;Galpin,J.V. ; and Mocquot,G.(1961).Studies on the bacterial flora of the alimentary tract of pigs streptococci: selective enumeration and differentiation of dominant group .J. Appl.Bacteriol.,24:285-306. Cited by: Boris, S.;Suarez,J.E.;and Barbes,C.(1997).Characterization of the aggregation promoting factor from *Lactobacillus gasseri* a vaginal isolate. J.Appl. Microbiol. ,83 : 413-420.
14. Vandevenoorde,L. ;Christiaens,H. ;and Verstraete,W.(1992).Prevalence of coaggregation reactions among chicken lactobacilli.J.Appl.Bacteriol.,72:214-219.
15. Baily,N.(1972).Statistical methods in biology. holder and Stoughton,London

16. Ringdahl,E.N.(2000).Treatment of recurrent vulvovaginal candidiasis .Am. Fam.Phys. ,61(11):3306-3312.
17. Boris,S.;Suarez,J.E.; Vasquez,F.;and Barbes,C.(1998).Adherence of human vaginal lactobacilli to vaginal epithelial cells and interaction with uropathogenes. Infect. Immun. ,66 (5):1985-1989.
18. Loosdrecht,M.C.M. ; Lyklema,J. ; Norde,W. ; Schraa,G. ; and Zehnder, A.J.B.(1987). Electrophoretic mobility and hydrophobicity as a measure to predict the initial steps of bacterial adhesion.Appl.Environ.Microbiol.,
19. Andreu, A.; Sapleton, A.E. ; Fennell, C.L.; Hillier, S.L.; and Stamm, W.E.; (1995).Hemagglutination, adherence and surface properties of vaginal lactobacilli species.J.Infect.Dis., 171: 1237-1243.
20. Reid,G. ;Cuperus,P.L. ; Bruce,A.W. ; Van de Mei,H.C. ; Tomeczek,L. ; Khoury,A.H. ; and Busscher,H.J.(1992).Comparison of contact angles and adhesion to hexadecane of urogenital ,dairy, and poultry lactobacilli :effect of serial culture passages,Appl.Environ.Microbiol.,58(5):1549-1553.
21. Wadstrom,T. ; Andersson,K. ; Sydow,M. ; Axelsson,L. ; Lindgren,S. ; and Gullmar, B.(1987).Surface properties of lactobacilli isolated from the small intestine of pigs.J.Appl.Bacteriol.,62:513-520.
22. Millsap,K.W. ; Reid,G. ; Van de Mei,H.C. ; and Busscher,H.J.(1997).Cluster analysis of genotypically characterized *Lactobacillus* species based on physico-chemical cell surface properties and their relationship with adhesion to hexadecane. Can. J.Microbiol.,43: 284-291.
23. Millsap,K.W. ; Van de Mei,H.C. ; and Busscher,H.J.(1996).Physico-chemical and adhesive cell surface properties of *Lactobacillus* strains grown in old formula and new ,standardized MRS medium.J.Micrbiol.Methods,27:239-242.
24. Schar-Zammaretti,P. ; Dillmann,M.L. ;D'Amico,N. ; Affolter, M. ;and Ubbink,J .(2005).Influence of fermentation medium composition on physiochemical surface properties of *Lactobacillus acidophilus* .Appl.Environ.Microbiol.,71(12):8165-8173.
25. Bujnakova,D.;and Kemt,V.(2002).Aggregation of animal lactobacilli with O157 enterohemorrhagic *Escherichia coli* .J.Vet.Med.,49:152-154.