

اختبار فعالية مستخلص البر وبولس الكحولي في نمو البكتريا *Streptococcus mutans* المسببة لتسوس الأسنان

الباحث: قيس خضير عبدالعباس
مستشفى الصدر التعليمي
شعبة البكتريولوجي

د. مهدي حسين محيل العمار
كلية العلوم جامعة الكوفة
قسم علوم الحياة

الخلاصة:

تم في هذه الدراسة التحري عن البكتيريا *Streptococcus mutans* المسببة لالتهاب الصفيحة السنية، وعزلت من المرضى المصابين بتسوس الأسنان. اختبرت الكفاءة التضادية لمستخلص البروبولس الكحولي في نمو البكتيريا *St. mutans* بطريقة الانتشار بالأقراص. وكذلك حدد التركيز المثبط الأدنى لمعرفة الفعالية البايولوجية لمستخلص البروبولس حيث كانت تتراوح ما بين 12.5-25mg/ml. وكذلك اختبر الفعل التآزري للمستخلص مع عدد من المضادات الحيوية، ولوحظ بأنه يمتلك فعالية تآزرية عالية مع المضادات (Coloxcillin, Streptomycin) حيث كانت اقطار التثبيط في النمو البكتيري 23.5-22 mm على التوالي. وأيضاً، سجل فعالية متوسطة مع المضادات الأخرى، في حين لم يسجل أي فعالية تآزرية مع المضاد الحيوي Ampicillin.

المقدمة:

تسوس الأسنان مرض تسببه العديد من الأحياء المجهرية وخاصة البكتيريا والفطريات وهو مرض معد وقابل للانتقال من الأشخاص المرضى إلى الأصحاء، يحدث التسوس نتيجة تحطم موضعي لأنسجة السنية بفعل انزيمات البكتيريا (Terry;1994) فالتسوس ينشأ في بادئ الأمر في بقعة بيضاء عديمة الألم وتتطور هذه البقعة إلى تجاويف مع ظهور صبغات ذات لون بني، يحدث الألم بسبب التحفيز الحراري أو بسبب تناول الحلويات والطعام والشراب الحامض (Consumers;1997).

وتعد البكتيريا *Streptococcus mutans* إحدى المسببات الرئيسية لتسوس الأسنان وهي بكتيريا موجبة لصبغة كرام، حالة الدم من نوع-β، تتواجد بشكل رئيسي في الحليب والماء والخضر والسبيل المعوي للإنسان وهي بكتيريا غير متحركة وغير مكونة للأبواغ وتحتاج إلى وسط غني بالدم ومصل الدم لغرض النمو (Notte;1982;Gupte;1982).

ذكر (Liu,Liu,1996) أن معدل نمو الجراثيم السببية *St. mutans* وكميتها عند الأطفال الذين يعانون مرض تسوس الأسنان يختلف معنوياً عن معدل نموها وكميتها في الأطفال الأصحاء، وقد وجد أن مركبات الدكسترات اللبستين في *St. mutans* تساعد على التصاق هذه الكائنات بالأسنان حيث تقوم بتحويل السكريات إلى جزيئات طويلة لزجة تساعد على الالتصاق بسطح السن (Consumer;1997;Nolt;1982).

إن الصفيحة السنية عبارة عن مواد تلتصق بسطح السن وتتكون من 60% الخلايا الجرثومية واللحاحب بالإضافة إلى النواتج الأيضية الجرثومية حيث لا يؤدي تراكم هذه المواد إلى الإصابة بأمراض السن. ويبدأ تكوين الصفيحة السنية بالتصاق ضعيف لخلايا الجرثومية السببية بمساعدة اللعاب ثم يتبع ذلك التصاق قوي ناتج عن وجود بوليميرات اللزجة للكلوكوز Glucose والتي تصنع من قبل الجرثومة من السكريات الغذائية ويشترك في هذه العملية إنزيم Glycosyl transferase الموجود على سطح خلايا الجرثومة المكورات السببية *S. mutans* والذي يؤدي إلى تحويل السكر إلى بوليميرات الدكسترات والليثينات (Davi, et al. 1990).

تلعب الجرثومة السببية *S. mutans* وعصيات الحليب Lactobacillus والبكتيريا الخيطية Actinomyces sp. دوراً مهماً في حدوث الإصابة بمرض تسوس الأسنان وتكوين الخراجات الناجمة عن تسوس الأسنان. ومن العوامل المؤثرة على تسوس الأسنان هو النظام الأنزيمي في الصفيحة السنية للجراثيم الموجودة على سطح الأسنان مما يجعل الجراثيم قادرة على إنتاج حامض Lactic acid من بقايا الكربوهيدرات القابلة للتخمر ومنها السكر الذي يسبب تسوس الأسنان من خلال زيادة مسامية الصفيحة السنية، وعند التخمر يصبح الوسط حامضياً والذي يساعد على زيادة أعداد البكتيريا *St. mutans* (Zero, et al, 1994). كذلك كما أن نقص هرمون الاستروجين Estrogen يساعد على فقدان الغطاء من الفم بعد انقطاع الطمث menopause مما يؤدي إلى تآكل الأسنان (Grodstein, et al, 1996).

كما وجد ان زيادة التدخين تؤدي الى انخفاض في نسب تسوس الاسنان وزيادة في التهاب اللثة كذلك تؤدي الى توسع في منطقة الترابط بين الانسجة الرابطة وزيادة حركة الاسنان (Bain,1997,Grossi,et al,1994).

وهدفنا الدراسة الى اختبار حساسية الجرثومة *S. mutans* السببية لمستخلص البروبوليس الكحولي وكذلك دراسة التداخل مع بعض المضادات الحيوية واختبار فعاليتها اتجاه نمو البكتيريا بعد عزلها من المرضى المصابين بتسوس الاسنان.

المواد وطرق العمل

- **جمع العينات البكتيرية:** تم جمع المسحات البكتيرية (*Streptococcus mutans*) من المرضى المصابين بالتهاب الاسنان والمراجعين الى المستشفى.

- **تحضير الاوساط الزرعية:** تم تحضير الاوساط الخاصة بالبكتيريا (*S. mutans*) حسب تعليمات الشركة المصنعة للاوساط الزرعية الموجودة على العبوة (Difco company).

- **دراسة الخصائص المجهريّة والبايوكيميائية :** تم دراسه خصائص المستعمرات وصفاتها المظهرية مثل الشكل، الحجم، الارتفاع والقوام والقدرة على انتاج الصبغات والرائحة) اما في الفحوصات المجهرية تم اخذ مسحة swab من بكتيريا (*S. mutans*) من المرضى المصابين (الصفحة السنّية) بتسوس الاسنان و بعد ذلك اجري تنشيطها في الوسط الزرعي السائل و من ثم تحضينه لمدة 24 ساعة وبدرجة حرارة 37 م نقل جزء من المستعمرات الى اوساط زرعية صلبة مثل Nutrient agar, Blood agar وايضا حضنت في الظروف الاعتيادية. درست الصفات المظهرية والزرعية لبكتيريا الاختبار ومقارنتها مع الصفات القياسية، وايضا درست الصفات البايوكيميائية مثل انتاج الانزيمات وتخمر بعض السكريات وبعض الفحوصات الاخرى مع مقارنتها بالنتائج القياسية للتأكد من هوية عزلات الاختبار (Collee et.al 1996).

- **تحضير اقراص المضادات الحيوية :** تم تحضير اقراص المضادات الحيوية حسب تعليمات الشركة العالمية وفق لتراكيزها وانواعها (Laurence,et al 2004).

- **فصل وتنقية مستخلص البروبوليس Propolis :** تم اضافة 10 غم من البروبوليس الخام الى 100 مل كحول ايثيلي تركيزه 70 % ولمدة اسبوع مع الرج وبعد ذلك فصل مزيج البروبوليس باستخدام اوراق الترشيح (Whattman No.1) ووضع في حاويات معقمة (Ladd et al,1998).

- **تحضير تراكيز مستخلص البروبوليس :** حضرت سلسلة من التراكيز من المحلول القياسي المحضر مسبقاً حسب طريقة Shihata, 1991 . وذلك بأخذ 0.1 مل من هذا المحلول واطفئة الى 5 مل من وسط Nutrient broth ثم نقل 2.5 من المزيج (وسط البروبوليس) الى انبوبة اختبار ثانية حاوي 2.5 مل من الوسط الزرعي السائل وهكذا الى ان نصل الى اخر تركيز للحصول على التراكيز الاتية (1.5، 3.5، 6.25، 12.5، 25، 50 ملغم/مل).

- **اختبار الفعالية المضادة للبكتيريا:**

اختبرت فعالية البروبوليس تجاه البكتيريا بطريقة الاقراص على وسط مولر هنتون الصلب (Baure, et al 1996) باخذ 0.1 ml من العالق البكتيري 24 ساعة ونشر على الاطباق بالناشر بشكل متجانس ثم تركت لمدة 10 دقائق لكي تجف (وقد زرع 3 مكررات لكل عرله) ثم وضعت الاقراص الحاوية على 0.2ml من كل تركيز بواسطة ملقط معقم وبعدها حضنت الاطباق بدرجة 37 م لمدة 24 ساعة وسجلت النتائج لقياس قطر منطقة التثبيط بالملمتر بواسطة المسطرة (Saxena, et al. 1995).

- **قياس قيمة المثبط الادنى MIC :** حدد اقل تركيز مثبط ادنى لمركبات البروبوليس حسب ما جاء في (Collee,et al ;1996)

- **طريقة مزج البروبوليس مع عدد من المضادات الحيوية:** تم مزج 600ug/ml من مستخلص البروبوليس مع تركيز محدد من المضادات الحيوية حسب الطريقة المتبعة في (Laurence,et al 2004).

*النتائج والمناقشة

- التشخيص المختبري:

شخيصت العزلات البكتيرية النامية على الاوساط الزرعية باستخدام الطرق الروتينية في الفحوصات البايوكيميائية لهذا الغرض معتمدين على أساس الخصائص الزرعية cultural characteristics من خلال أشكال المستعمرات النامية وخصائصها ونموها على الأوساط الزراعية التفريقية وكذلك الخصائص المظهرية morphological characteristics للبكتيريا من خلال صبغة غرام وذلك لقابليتها على الاصطباج وعند مقارنة هذه النتائج مع النتائج القياسية جاءت متطابقة ومتوافقة مما يؤكد على نقاوة عذلة الاختبار *S. mutans* جدول (1) (lee.et al,1996 ;Finegold etal, 1994 , MacFaddim,1979)

جدول رقم (1) الفحوصات البايوكيميائية التأكيدية الخاصة *S. mutans*

Test	Result
Gram stain	G+
Acid product from:	
Mannitol	+
Rifinose	+
Sorbitol glucose	+
Starch	+
NH ₂ product from arginine	+
Aesculin hydrolysis	+

- تحديد قيمة MIC للبروبولس Minimal inhibitory concentration

تم تعيين قيمة MIC وفيها تم مزج مستخلص البروبولس مع الوسط الزراعي Brain heart infusion broth وعمل تخافيف منه وإضافة المزروع الجرثومي له وتبين بأن الفعالية المضادة للمستخلص الكحولي للبروبولس تزداد بزيادة تركيزه في الوسط الزراعي إذا أوضحت النتائج ان قيمة MIC تتفاوت اعتمادا على تركيز المستخلص وفترة التحصين جدول رقم (2) .

حيث وجد ان فيه MIC لمستخلص البروبولس الكحولي على جرثومة *S. mutans* بلغت 12.5 ملغم/مل حيث اثر هذا التركيز على نمو البكتيريا بشكل فعال عند فترة حضانة 24 ساعة وتعزى هذه الفعالية التنشيطية إلى احتواء البروبولس العديد من المركبات الطبية الفعالة مثل caffeic acid والفينولات والفلافونات بكميات كبيرة (العمار، 2001) .

كذلك احتواءه على بعض المركبات القلويدية والزيوت الطيارة التي تمتلك فعالية مضادة لنمو الجراثيم (العمار، 2001) حيث تقوم هذه المركبات الفعالة على مسخ البروتين في الكائن المجهرى وإيقاف فعل الإنزيمات

المسؤولة عن التفاعلات الابيضية الأساسية وبالتالي عدم قدرة الكائن المجهرى على النمو المستمرار.
(Jawets,*etal*,`2006;Pyaktin,*etal*;1990.Kirvosheim,1987).

جدول رقم (2) يوضح فيه MIC لمستخلص البريولس الكحولي في نمو البكتريا

3.1mg/ml	6.2mg/ml	12.5 mg/ml	25mg/ml	50mg/ml	Conc..Bacteria
+	+	-	-	-	<i>St.mutans</i> growth
+	+	+	+	+	Control

_ - عدم وجود نمو بكتيرى

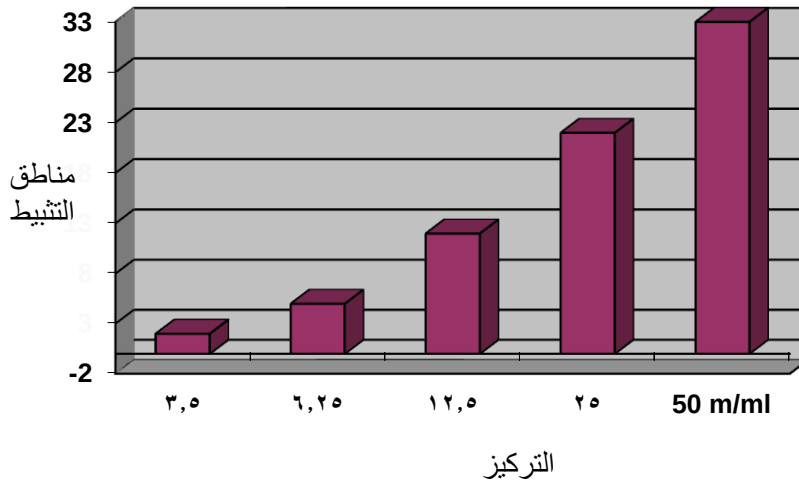
+ :وجود نمو

- تأثير مستخلص البر بولس الكحولي في نمو البكتريا *St. Mutans*

لقد تبين تأثير التراكيز المختلفة للمستخلص البريولس الكحولي في نمو البكتريا *St.mutans* . حيث أبدت بكتريا الاختبار حساسية للمستخلص بالتركيز 12.5ملغم/مل وازدادت حيث أصبحت في ذروتها عند التركيز 25 ملغم/مل الذي يعتبر أفضل تركيز لمنع نمو البكتريا بشكل كامل وبفروق معنوية واضحة عند مستوى احتمالية $P < 0.001$ قيمة $L.S.D = 0.675$. حسب الشكل رقم (1) .

أن التباين الحاصل بين تراكيز المستخلص وبين درجة تأثيره على نمو البكتيريا مرتبط مع زيادة التركيز، حيث كلما زاد تركيز المستخلص زاد تأثير المواد الفعالة فيه وبالتالي زيادة في تثبيط نمو الجراثيم وهذا يتفق مع ما توصل إليه (الذهب ، 1998 ، Taylor,*etal*,1996، العمار، 2001) .

يعزى هذا التأثير في النمو البكتيري إلى عدم قدرة البكتيريا على مقاومة المواد الفعالة وعدم قدرتها على الحركة وتكوين السبورات التي تعطيها المقاومة كذلك عدم امتلاكها إلى البلازميدات والتراكيب الأخرى التي تساعد احداث الفوعة مما يجعلها حساسة لهذا المستخلص (Gupte,1982,Nolte.1982) .



شكل (1) معدلات اقطار التثبيط لترانخير محسنة من مستخلص البروبولس الكحولي

- تأثير مزيج المستخلص مع المضادات الحيوية في نمو البكتريا

بعد الحصول على المستخلص الكحولي للبروبولس تم تحضير تراكيز مختلفة من المحلول واختير افضل تركيز $600 \mu\text{g/ml}$ ومزجت بشكل جيد مع عدد من المضادات الحيوية وتم معرفة تأثير المزيج على نمو البكتريا من خلال تثبيط أو زيادة النمو وقد اوضحت النتائج (جدول رقم 3) أن مستخلص البروبولس الكحولي عند مزجه مع المضادات الحيوية التجارية أعطى نتائج ايجابية وأخرى سلبية لكن الفعالية تختلف حيث عند مزج البروبولس مع Sreptomucin Coloxcillin اعطى نتائج عالية الفعالية اتجاه النمو البكتيري، أما عند مزج البروبولس مع Ciproflaxin, Doxycyin, Chlormphencol, Polymixin, Cefradin كانت متوسطة الفعالية التأزيرية أما مع Ampecillin لا يعطي نتيجة تأزيرية. ويعزى السبب في ذلك إلى فعالية المضاد الحيوي وتأثيره على النمو البكتيري مع شدته على التآزر مع المركبات الفعالة في البروبولس وإمكانية مقاومة البكتيريا للمضاد الحيوي المستخدم وتزداد تأثير البروبولس مع المضادات أفضل مقارنة بالاستخدام المنفرد نظرا لاحتوائه على مركبات كيميائية ذات فعل تأزيري مع عدد من المضادات الحيوية مثل المركبات الفينولية والتربينية مما يجعله ذو كفاءة تثبيطية عالية اتجاه المسببات المرضية وهذا يتفق مع ما توصل اليه (Harsh, 1984; Alammam, 2001) أن طبيعة الجدار الخلوي البكتيري *S. mutans* بانه غشاء نافذاً للعوامل المضادة للجراثيم والتي لا تمتلك اساليب المقاومة للعوامل المضادة الميكروبية مقارنة بالجراثيم السالبة لصبغة كرام (Laurence, et al, 1997).

أتضح من خلال الدراسة أن البروبولس يمتلك فعالية عالية في نمو البكتريا *S. mutance* نظراً لاحتوائه على بعض المركبات الفعالة ذات التأثير الطبي المعالج مع عدم وجود اثر سمي على الخلايا والانسجة مما يجعل استخدامه آميناً في معالجة الامراض وخاصة امراض تسوس الاسنان ونوصي بتتقية واستخلاص هذا المركبات واستخدامها لاغراض الطبية الاخرى.

جدول رقم (3) اقطار مناطق لمزيج مستخلص البروبولس مع عدد المضادات في نمو البكتريا بطريقة الأقراص

Mixed	Inhibitory zone diameter
Ciprofloxacin+EEP	18,5mm
Doxycyin+EEP	16.9mm
Coloxcillin+EEP	23.5mm

Streptomycin+EEP	22.5mm
Chloramphenicol+EEP	19.2mm
Polymyxin+EEP	16mm
Cefradin+EEP	16.5mm
Ampicillin+EEP	---

EEP:Ethanol Extract Propolis

- تحديد الفعل التآزرى للبروبوليس مع المضادات الحيوية

- وعند مزج مستخلص البروبوليس الكحولى ذو التركيز 600mg/ml مع تراكيز محددة من المضادات الحيوية لوحظ ان هناك تباين فى اقطار مناطق التثبيط فى نمو البكتيريا فى *St.mutans* حيث يعتبر مزيج (Coloxcillin+EEP و Streptomycin+EEP) من افضل المزيجات المستخدمة وكانت اقطار مناطق التثبيط (22.5mm و 23.5mm) على التوالى.

اما تأثير مزيجات كل من (Doxycyin+EEP ، P.G+EEP،Chloramphenicol+EEP) ، Polymyxin+EEP) فى نمو البكتيريا كانت متوسطة حيث اقطار مناطق التثبيط (18,5mm، 19.2mm ، 16mm) على التوالى. فى حين لم يظهر اى تأثير تآزرى لمزيج Ampicillin+EEP فى نمو البكتيريا (جدول رقم 4)

ويعود السبب فى ذلك الى احتواء البروبوليس على العديد من المركبات ذات الفعل التآزرى مع بعض المضادات الحيوية، وهناك عوامل مؤثرة فى التآزر هى نوع المضاد المستخدم وكذلك نوع البكتيريا. يحتوى البروبوليس على مركبات عديدة وبتركيز عالية مثل المركبات التانينية والتربينية وهى مركبات نيتروجينية ذات خواص قطبية وتمتلك فعل تآزرى عال. (Jawets,et al,1998;Tyler,et al,1996).

جدول (4) الفعل التآزرى لمركب البروبوليس مع عدد من المضادات الحيوية

Mg\disc	Antibiotics	Propolis Dose	Synergism
30	Ciprofloxacin	600µg/ml	Moderate
30	Doxycyin	600 µg /ml	Moderate
10	Streptomycin	600 µg /ml	High
20	Coloxcillin	600 µg /ml	High
30	Chloramphenicol	600 µg /ml	Moderate
20	Polymyxin	600 µg /ml	Moderate
30	Cefradin	600 µg /ml	Moderate

10	Ampicillin	600 µg /ml	Non effect
----	------------	------------	------------

*References

- Baron And Finegold** . (1994). Baily and Scotts Diagnostics Microbiology . 19th Ed. Mosby yearbook .
- Bauer**, A .W., Kirby, W.M.M, Sherris, E.G. Jurk, M. (1966). Antibiotic susceptibility testing by a standardized single disc method . American Journal of clinical pathology . 45.pp 493-496.
- **Collee**, J.G.; Fraser, A. G; Marmion, B.P.; Simmons, A.(1996): "Maki & MacCartney practical medical microbiology". 14th ed . Churchill living st U.S.A.
- Harsh** , M.L. and Nag, T.N.(1984). Antimicrobial principles from in vitro tissue culture of peganum harmala. J of. Nat. Prod. 47(2). 365-367.
- Jawetz**, E; Melnick, J. L. and Adelberg, E.A.(1998). Medical microbiology. 21.Ed.Appleton and Lang .
- Laurance**, D.R. Bennet, P.N. and Brown.M.J.(1997). Clinical pharmacology .8th .Ed. Churchill . L.IV. Ingestion.
- Saxena**, G.; Faemer, S.; Hancock, R.E.W. & Towers, G.H.N.(1995). Antimicrobial compounds from *Alnus rubra* . Int. J. of pharmcognosy.
- Shihata** ,I.M.(1951). Pharmacological study of Analogies arvensis. M.D. vet. Thesis, Cairo University.
- Taylor**, R.S.L.; Manandhar, N.P.; Hudson, J.B.& Towers, G.H.N.(1996 a). Antiviral activity of Nepales medicinal plants. J.of.Ethnopharmacology.52;pp 157-163.

Abstract :-

Antibacterial activity of the ethanol extract propolis were studied against *streptococcus mutans* which isolated from patients with dental carries, by the disc diffusion method.

The minimum inhibitory concentration were also measured for the biologically active ethanol extract propolis,. The MIC value were within the range of 12.5-25mg/ml.

The combination of EEP with several antibiotics have been used to eradicate this infection. The results showed that the presence of two drugs (Coloxcillin, Streptomycin) are highest synergism activity with EEP, the inhibitory zone were 23.5, 22.5mm respectively .

Also, the EEP have ,moderate synergistic activity with other antibiotics ,except Ampicillin were non synergism were observed.