

7. التغييرات المرضية النسجية: اجري الفحص المرضي النسجي لبعض الأعضاء الداخلية (الكبد، الطحال ، الكليتان والأمعاء) بعد 7 أيام من جرعة التحدي وحفظت النماذج بالفورمالين (10%) ، وتم تحضير شرائح نسجية تراوح سمكها بين 5-6 مايكروميتر وباستعمال طريقة القوالب الشمعية وصبغ بصبغة الهيماتوكسين-ايوسين . (Haematoxyline-Eosine) [18] .

النتائج:

الكبد: لم تظهر المجموعة الممنعة بمستضد الخمل حصول تغيرات مرضية نسجية في الكبد، في حين وجدت هنالك تجمعات للخلايا وحيدة النوى في المنطقة البوابية وحول الاقنية الصفراوية في المجموعة الممنعة بمستضد السكريد الشحمي ، أما مجموعة السيطرة فكان هنالك تجمعات للخلايا وحيدة النوى في متن الكبد وحول الأوعية الدموية مع توسع في الجيبانيات .(الأشكال 1،5،9،1).

الطحال: لم تظهر المجموعة الممنعة بمستضد الخمل وجود تغيرات مرضية نسجية واضحة ، في حين تمثلت التغييرات المرضية النسجية في المجموعة الممنعة بمستضد متعدد السكريد الشحمي بحصول فرط تنسج معتدل في اللب الأبيض مقارنة بمجموعة السيطرة التي أظهرت حصول احتقان في الأوعية الدموية وفرط تنسج معتدل في اللب الأبيض .(الأشكال 3،7،11،11).

الكلى: أظهرت المجموعة الممنعة بمستضد الخمل ارتشاحاً للخلايا وحيدة النوى في النسيج البيني وحول الأنابيب البولية ، أما المجموعة الممنعة بمستضد متعدد السكريد الشحمي فأظهرت حصول احتقان الأوعية الدموية وارتشاح الخلايا وحيدة النوى بين الأنابيب البولية مع تليف وزيادة في سمك المحفظة الكبيبية مقارنة بمجموعة السيطرة والتي أظهرت كذلك وجود ارتشاح الخلايا وحيدة النوى في النسيج البيني وتنخر في الخلايا المبطننة للأنابيب البولية مع توسع في أحواض الكبيبات .(الأشكال 4،8،12).

الصائم: أظهرت المجموعة الممنعة بمستضد الخمل حصول ارتشاح خفيف للخلايا وحيدة النوى في الطبقة تحت الطلائية في حين بينت المجموعة الممنعة بمستضد متعدد السكريد الشحمي عدم حصول تغيرات نسجية واضحة فيما عدا وجود فرط تضخم في بعض الخلايا وارتشاح معتدل للخلايا وحيدة النوى في الصفيحة اللبائية مقارنة بمجموعة السيطرة التي أظهرت ايضاً وجود تجمعات للخلايا وحيدة النوى في هذه الصفيحة .(الأشكال 2، 6، 10).

[11]؛ كما أن له دوراً كبيراً في امراضية الجرثومة [1] . ولغرض مقارنة تأثير مستضد الخمل ومتعدد السكريد الشحمي في التغييرات المرضية النسجية لبعض الأعضاء الداخلية في الارانب صممت هذه الدراسة.

المواد وطرائق العمل:

1. العزلة الجرثومية:

عزلت جرثومة المتقلبة الشائعة (*P. vulgaris*) من أغنام مصابة ، ونميت مستعمراتها على وسط أكار الماكونكي ، وسط نقيع القلب والدماغ ، مرق نقيع القلب والدماغ ، وسط MR-VP وسط ماء البيبتون ، أكار ثلاثي السكريد- الحديد وسط أكار Simon citrate وسط اختبار إزالة مجموعة الأمين Phenylalanine Deamination ، حضرت الأوساط الزرعية بحسب تعليمات الشركة المصنعة ، عقت الأوساط بجهاز المؤصدة بدرجة حرارة 121م° وضغط 15باوند/انج² ولمدة 15 دقيقة . حفظت العزلات الجرثومية على وسط مائل الاكار المغذي بدرجة حرارة 37 م° لمد 24 ساعة وحفظت بدرجة حرارة التلاجة 4 م° الى حين إجراء الاختبارات التشخيصية [12,13]. وتم تأكيد التشخيص باستعمال اختبار api .

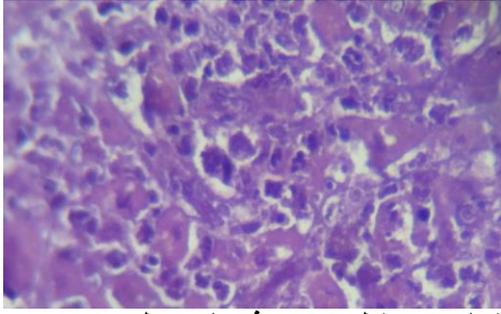
2. استخلص مستضد متعدد السكريد الشحمي - (Lipopolysacchorid LPS) :حضّر وفق الطريقة الموصوفة من قبل [14].

3. استخلاص والتنقية الجزيئية لبروتين الخمل : حضّر بروتين الخمل وفق الطريقة الموصوفة من قبل [15].

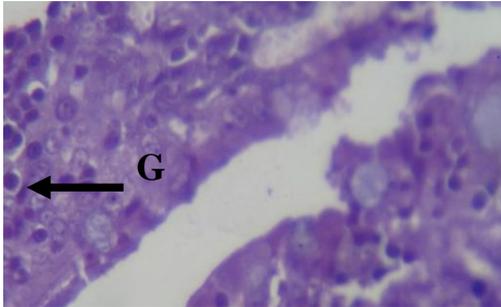
4. قياس البروتين : تم قياس كمية البروتين بطريقة البايرويت [16].

5. حيوانات التجربة : استعمل 15 أرنباً محلياً من كلا الجنسين وبوزن تراوح بين 1500-2000غم، قسمت إلى ثلاث مجاميع بواقع 5 حيوانات لكل مجموعة ، حقنت المجموعة الأولى بمستضد بروتين الخمل بجرعة 1مل (200 مايكروغرام/حيوان) تحت الجلد والثانية بمستضد السكريد الشحمي بجرعة 1مل (200 مايكروغرام/حيوان) تحت الجلد وتركت المجموعة الثالثة بوصفها مجموعة سيطرة وتم حقن 1مل من محلول داريء الفوسفات الملحي تحت الجلد. وحقنت المجموعتان الأولى والثانية بالجرعتين بنفسيهما بعد مرور أسبوعين كجرعة التقوية .

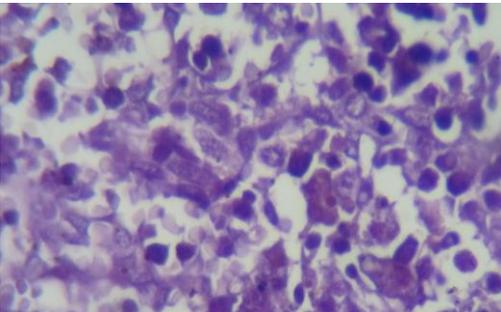
6. جرعة التحدي : اجري فحص التحدي بعد مرور 5 أسابيع من تمنيع الحيوانات للمجاميع الثلاث بحقتها بعالق جرثومي بجرعة 1مل /حيوان (5X10⁷ وحدة مكونة للمستعمرة /مل) في البريتون [17].



شكل (1) مقطع نسجي في الكبد يظهر عدم وجود تغيرات مرضية واضحة في المجموعة الممنعة بمستضد الخمل (صبغة هيماتوكسيلين - ايوسين 40X).



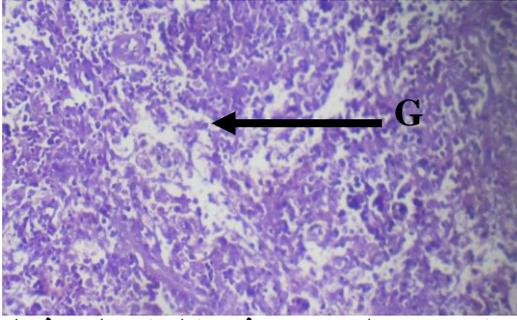
شكل (2) مقطع نسجي في الصائم يظهر ارتشاحاً قليلاً للخلايا وحيدة النوى (G) في الطبقة تحت الطلانية في الممنعة بمستضد الخمل (صبغة هيماتوكسيلين - ايوسين 40X).



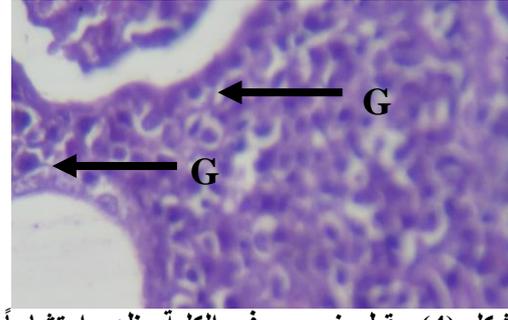
شكل (3) مقطع نسجي في الطحال يظهر عدم وجود تغيرات مرضية واضحة في المجموعة الممنعة بمستضد الخمل (صبغة هيماتوكسيلين - ايوسين 40X).

المناقشة:

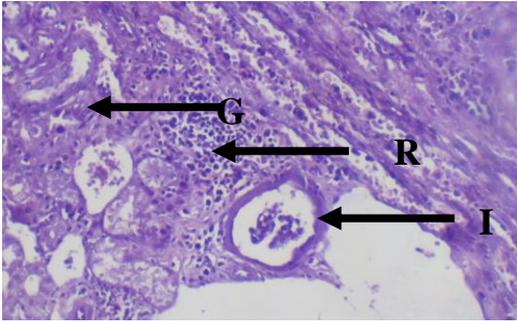
تعد جرثومة المتقلبة من الكائنات المجهرية الممرضة التابعة للعائلة المعوية [19]. كما أن موقع الإصابة الجرثومية استجابة التهابية تؤدي إلى تجمع الخلايا البلعمية وبروتينات المصل في موقع الإصابة وخاصة العدلات والتي تلتهم الجراثيم وتقتلها [20]. وان تلك الاستجابة قد تؤثر في طبيعة الاستجابة المناعية للمضيف. وقد انفقت نتائج الدراسة الحالية مع ما ذكره [21] من أن تأثير مستضد الخمل كان أفضل من مستضد متعدد السكريد الشحمي في خفض أعداد الخلايا الجرثومية الغازية للأعضاء الداخلية، والتي أظهرت الأعضاء الداخلية (الطحال، الكبد، الكلية و الامعاء) استجابة التهابية معتدلة في المجموعة الممنعة بمستضد الخمل مقارنة مع المجموعة الممنعة بمستضد السكريد الشحمي، فضلا عن كون متعدد مستضد السكريد الشحمي له القدرة على الارتباط مع بروتين CD₁₄ على سطح خلايا البلاعم ويحفظها على إنتاج المدورات الخلوية [22]، وان تلك المدورات TNF- α تحث الجزيئات الملتصقة على الخلايا البطانية للأوعية الدموية على ارتشاح خلايا البلاعم من الدم إلى موقع الإصابة والتي تفرز العديد من المدورات الخلوية لتصبح المنطقة ملتهبة وان اغلب هذه الخلايا من النوع CD₄ [20]، وان تلك الاستجابة قد عكست الارتشاح الكثيف للخلايا وحيدة النوى في الكبد والكلية وحصول فرط تنسج في الطحال. كذلك أشار [21] إلى أن مستضد الخمل يعطي معياراً عالياً من الأضداد مقارنة بمستضد متعدد السكريد الشحمي، وكذلك ذكرت [23] ان مستضد الخمل يعطي استجابة مناعية خلوية جيدة في الأرناب الملقحة. وقد وجد [21] إصابة الأرناب غير الممنعة بشدة وأظهرت معظم الأعضاء الداخلية احتقاناً واضحاً في الاوعية الدموية وبقعاً تنخرية في الكبد وتضخم الطحال مقارنة بالمجاميع الممنعة بمستضدي الخمل ومتعدد السكريد الشحمي. لذا نستنتج بان التمنيع بمستضد الخمل يقلل من التأثير المرضي النسجي في الاعضاء الداخلية بشكل اكبر مقارنة بمتعدد السكريد الشحمي لجرثومة المتقلبة الشائعة.



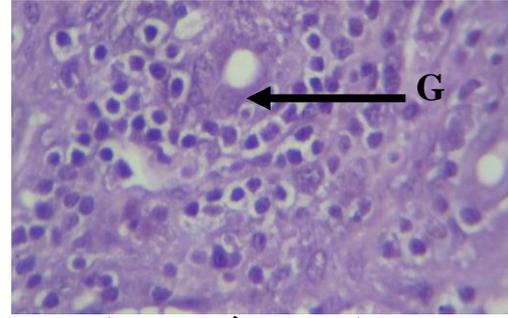
شكل (7) مقطع نسيجي في الطحال يظهر فرط تنسج في اللب الابيض (G) في المجموعة الممنعة بمستئذ متعدد السكريد الشحمي (صبغة هيماتوكسلين ايو سين 40X).



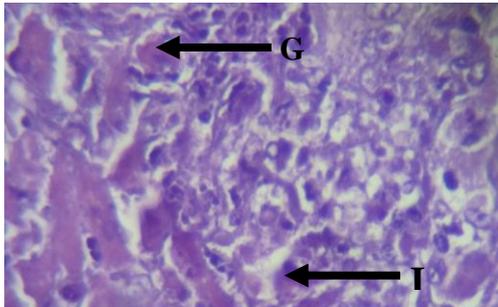
شكل (4) مقطع نسيجي في الكلية يظهر ارتشاحاً للخلايا وحيدة النوى في النسيج الخلالي (G) في المجموعة الممنعة بمستئذ الخمل (صبغة هيماتوكسلين - ايو سين 40 X).



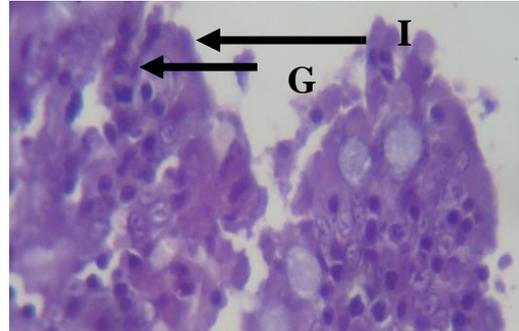
شكل (8) مقطع نسيجي في الكلية يظهر حصول احتقان في الاوعية الدموية (G) وارتشاح للخلايا وحيدة النوى (R) بين الانابيب البولية مع وجود التليف وزيادة سمك محفظة الكلية (I) في المجموعة الممنعة بمستئذ متعدد السكريد الشحمي (صبغة ايو سين هيماتوتوكسين 40 X).



شكل (5) مقطع نسيجي في الكبد يظهر تجمع الخلايا وحيدة النوى (G) في المنطقة البوابية وحول الاقنية الصفراوية في المجموعة الممنعة بمستئذ متعدد السكريد الشحمي (صبغة هيماتوكسلين - ايو سين 40X).

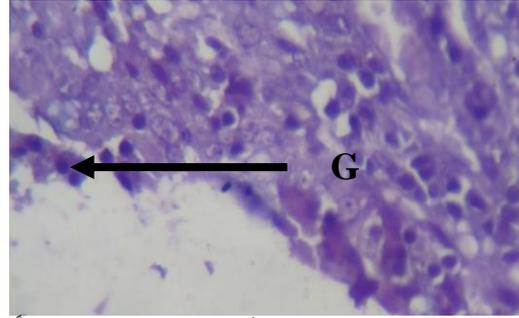


شكل (9) مقطع نسيجي في الكبد يظهر تجمعا للخلايا وحيدة النوى (G) حول الاوعية الدموية مع توسع الجيبانيات (I) في مجموعة السيطرة (صبغة هيماتوكسلين ايو سين 40X).

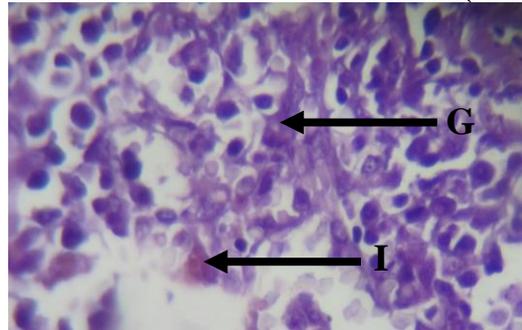


شكل (6) مقطع نسيجي في الصائم يظهر فرط تضخم في الخلايا (I) مع ارتشاح معتدل للخلايا وحيدة النوى في الصفيحة اللبادية (G) في المجموعة الممنعة بمستئذ متعدد السكريد الشحمي (صبغة هيماتوكسلين ايو سين 40X).

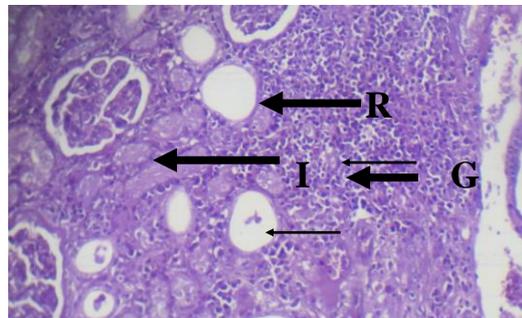
- Enterobacteriaceae* isolated from hospitalized patients in United States from 1980- 2001. *Antimicrobial Agents and Chemoth*; 47 (5): 1672-80.
- Jacqueline, F. ; Jean, M. and Michele, M. (2008). "Action of lysozyme on penicillin –Induced Filament of *Proteus vulgaris* " *J Bacteriol.*,120 (2) :929-933.
 - Sameeh, (2007). BVSc, MVetSc, Diplomate ABVP, Diplomate ACVIM, Associate Blood DC, Studdert VP, Gay CC. Saunders Elsevier, St. Louis, Missouri, USA, 2007. 2172 pp.
 - Virella, G. (1997). *Microbiology and Infections Diseases*. 3rd ed. Awaverly Company, Wroclaw, U.S.A.
 - Murphy, C.A. and Belas,R. (1999). Genomic rearrangements in the flagella in genes of *Proteus mirabilis* *Mol. Microbiol*;31:679-690.
 - Hay, N.A.; Tipper, D.J.; Gygi, D. and Hughes, C. (1999). A novel membrane protein influencing cell shape and multicellular swarming of *protues mirabilis*. *J. Bacterial.*, 181: 2008-2016.
 - Klemm, P. and Schembri, M. A. (2000). Bacterial adhesins: functions and structure. *Int. J. Med. Microbiol*;290:27-35.
 - Svanborg-Eden, C.; Eriksson, B.; Hanson, L.A.; Jodal, U.; Kallser, B.; Lidin-Janson, G.; Lindberg, U. and Olling, S. (1978). Adhesion to normal human uroepithelial cells of *Escherichia coli* from children with various forms urinary tract infection. *J. Pediatier*; 39:398-403.
 - Johnson, J.R.; Swanson, J.L.; Barela, T.J. and Brown, J. (1997). Receptors specificity of variant Gal. (Alpha- 4). Gal. Binding pap G. adhesion. *J. Infect. Dis.*, 175: 373-381.



شكل (10) مقطع نسجي في الصائم يظهر تجمعا للخلايا وحيدة النوى (G) في الصفيحة اللبادية في مجموعة السيطرة (صبغة هيماتوكسلين - ايو سين 40X).



شكل (11) مقطع نسجي في الطحال يظهر احتقانا في الاوعية الدموية (I) مع فرط تنسج معتدل (G) في اللب الابيض في مجموعة السيطرة (صبغة هيماتوكسلين - ايو سين 40X).



شكل (12) مقطع نسجي في الكلية يظهر ارتشاحا للخلايا وحيدة النوى (G) مع تنخر في الخلايا الطلانية للانابيب البولية (I) مع توسع في الكبيبة (R) في مجموعة السيطرة (صبغة هيماتوكسلين - ايو سين 40X).

المصادر:

- R'oz'alski,A;Sidorczyk,Z. and Kotelko, K.(1997). Potential virulence factors of *Proteus bacilli*. *Microbiol. Mol.Biol.Rev*;61:65-89.
- Karlowky, J.A.; Jones, M.E.; Thornsberry, C.; Friedland, I.R. and Sahm,D.F. (2003). Trend in antimicrobial susceptibilities among

- bactericidal power of blood .J. Hyg;38:732-746.
18. Luna, L.C. (1968). Manual of histological staining methods. The armed forces institute of pathology ,3rd ed. McGraw Hill Book Co. New York.
 19. Penner, J. L. (1984). Genus XI *Proteus*. In: Bergey's Manual of Systematic Bacteriology. (Kreig, N. R. and Holt, J. G., eds.). William and Wilkins Baltimore, MD:491-494.
 20. Jayapal, V. (2007). Fundamentals of Medical Immunology .1st ed .Jaypee Brothers ,Medical Publishers LTD. New Delhi: 180-189.
 21. Razook, B.R. (2010). The isolation of *Proteus vulgaris* from human and sheep urinary tracts to evaluate some antigens for immunization in rabbits. MSc thesis. Vet. Med. College-Baghdad University.
 22. Tizard, I.R. (2009). Veterinary Immunology an Introduction .8th ed .Saunders Elsevier:81-88 ; 369-379.
 23. Al-Samarrae, E.A. (2011). Evaluation of *Proteus vulgaris* fimbriae antigen by delayed type hypersensitivity (DTH)-skin test in rabbits. Iraq. J. Vet. Med; 35(1): 100-106.
 11. Hewett, G.A. and Roth, R.A. (1993). Hepatic and extra hepatic path biology of bacterial LPS. Parma. Rev. 45(4): 381-408.
 12. MacFaddin J. F. (2000). Biochemical Tests for Identification of Medical Bacteria. 3ed. Lippincott Williams and Wilkins, London.
 13. Collee, J.G.; Marmion, B.P.; Fraser, A.G. and Simmons, A. (1996). Practical Medical Microbiology. 14th ed. Longman Singapore Publishers Ltd, Singapore: 363-373.
 14. Woodard, L. F. and Toone , N. (1980). Allergenic activity and biochemical analysis of three soluble antigen preparation from *brucella abortus* strain 45/20. Am .J. Vet. Res; 41 (1): 114-116.
 15. Wary, S.K.; Hull, S.L.; Cook, R.G.; Barrish, J. and Hull, R.A. (1986) Identification and characterization of a uroepithelial cell adhesion from a uropathogenic isolates of *Proteus mirabilis* . Infect. Immun; 54(1):43-45.
 16. Jozef, H.M. and Harro , P. (2002). Urea in ulmann's encyclopedia of industrial chemistry. Wiley-VCH, Weinheim. doi:10.1002/14356007.a 27-333.
 17. Miles, A.A.; Misra, S.S. and Irwin, J.V. (1938). The estimation of the

Immunization effect of *Proteus vulgaris* fimbrial and lipopolysaccharide antigens in histopathological changes in some internal organ

*Basil Razook Faraj Razook**

*Zoonotic disease unit/vet.med.college/Baghdad-Iraq.

Abstract:

The aim of this study to conduct the effects of fimbrial and lipopolysacchride (LPS) immunization is on the pathohistological changes in rabbits, Fifteen rabbits of both sexes (Weight 1500-2000 gm) divided into three groups (5 animals of each group). The first group was immunized by 1ml (200µg /animal) of fimbrial subcutaneously the second group gave 1 ml (200 µg /animal) LPS while the third group was left as negative control group that injected 1 ml phosphate buffer control subcutaneously. First and second groups recived the same dose after two weeks give as booster dose. All animals challenged after 5 weeks of immunization by 5×10^7 CFU/ml *Proteus vulgaris* intra peritoneally .After 7 days from challenge all the animals, sacrificed for histopathological examination .

The results showed that the fimbrial group had a severe infiltrations of mononucleart cells in liver and kidney ,but there was no clear histopathological changes observed in the spleen compared with lipopolysaccharide and control group . Also this group showed a slight mononuclear cells infiltration in lamina properia of intestine ;while the lipopolysaccharide group showed hypertrophy of epithelial cells with a mild mononuclear cells infiltration in lamina properia as compared with the control group that showed presence of mononuclear cells aggregation in the lamina properia .Our conclusion That the defense of animals against *Proteus vulgaris* more efficient in fimbrial antigen than lipopolysaccharide antigen by decrease the pathological effects of this bacteria.