

جداسازی باکتری هموفیلوس سومونوس از جراحات پنومونی گاوهای ذبح شده در اطراف تهران

دکتر غلامرضا افشاری^{*} دکتر ناهید اطیابی^۱ دکتر مصطفی بیاتی^۲

دریافت مقاله: ۱۳۸۲ آبان ماه
پذیرش نهایی: ۹ اردیبهشت ماه ۱۳۸۲

Isolation of *Histophilus somni* (*Haemophilus somnus*) from pneumonic lesions of slaughtered cattle in suburbs of Tehran.

Afshari, G.^۱, Atyabi, N.^۱, Bayati, M.^۲

^۱Department of Clinical Sciences, Faculty of Veterinary Medicine, University of Tehran, Tehran – Iran. ^۲Graduated from Faculty of Veterinary Medicine, University of Tehran, Tehran-Iran.

Objective: Isolation of *Histophilus somni* (*Haemophilus somnus*) from pneumonic lesions in cattle.

Animals: Fifty - two samples of pneumonic lungs from slaughtered cattle.

Procedure: During a six -month period, 52 lung samples with pneumonia were collected from slaughterhouses in suburbs of Tehran for isolation of *H. somni*. Samples were cultured by standard bacteriological methods and isolated bacteria were identified according to Carter and Cole method by biochemical and enzymatic examinations. Antibiotic sensitivity test was performed on *H. somni* isolates.

Results: *H. somni* was isolated alone or with other bacteria from 4 (7.69 %) lungs with pneumonia. Antibiotic sensitivity test showed that the isolated bacteria were sensitive to Ceftiofur (Exenel) and Enrofloxacin but resistant to Trimethoprim, Penicillin and Streptomycin.

Conclusion: To the authors' knowledge this is the first report of *H. somni* isolation from respiratory system of cattle in Iran and further research is necessary about it. *J.Fac. Vet. Med.Univ.Tehran.* 59,4:391-394,2004.

Key words: *Histophilus somni* (*Haemophilus somnus*), Bacteriology, Pneumonia, Antibiotic sensitivity test, Cattle.

Corresponding author's email: ghafshar@ut.ac.ir

می باشد. چند درصد جراحات ربوی دارای آلودگی به هموفیلوس سومونوس است؟ موارد جداشده در مقابل کدام داروی آنتی-باکتریال مقاومت نشان می دهند؟

مواد و روش کار

در این بررسی به مدت شش ماه تعداد ۵۲ نمونه ریه گاو و گوساله های کشتار شده در کشتارگاه های تهران که دارای جراحات ربوی بودند، جمع آوری شد. معیارهای مورد نظر برای برداشت نمونه، مشاهده تغییر رنگ در ریه و فرورفتن قطعه ای از ریه به داخل آب و یاد ملامس، تغییر قوام و کبدی شدن ریه بود. برای جلوگیری از آلودگی احتمالی هرنمونه در ظرف جداگانه قرار می گرفت و سعی می گردید تا هر چه سریعتر به آزمایشگاه بیمارستان آموزشی برسد.

روش کشت نمونه و شناسایی باکتری: روش کشت و آزمایش های بیوشیمیایی و آنزیمی برای تشخیص باکتری بر اساس روش کارتر انجام

هدف: جداسازی باکتری هیستوفیلوس سومونی (هموفیلوس سومونوس) از ریه های واجد جراحات پنومونی در گاو.

حیوانات: پنجاه و دونمنه ریه واجد جراحات پنومونی از گاوهای ذبح شده. روش: در مدت ۶ ماه ۵۲ نمونه ریه از کشتارگاه های اطراف تهران برای جداسازی هیستوفیلوس سومونی (هموفیلوس سومونوس) جمع آوری شد. نمونه ها با روش استاندارد باکتری شناسی کشت داده شدند و باکتریهای جدا شده بر اساس روش کارتر و به کمک آزمایشات بیوشیمیایی و آنزیمی مورد شناسایی و تأیید قرار گرفت. آنتی بیوگرام بر روی موارد جدا شده باکتری انجام شد.

نتایج: چهار نمونه (۷/۶۹ درصد) واجد آلودگی با هیستوفیلوس سومونی به تنها یکی با سایر باکتری ها بود. آنتی بیوگرام نشان داد باکتری جدا شده در مقابل سفتیوفور (اکسینل) و انزوفلوکسازین بسیار حساس و در مقابل تری متواپریم، پنی سیلین و استرپتو مایسین مقاوم است.

نتیجه گیری: براساس اطلاعات موجود این مقاله اولین گزارش آلودگی دستگاه تنفس گاو با هیستوفیلوس سومونی در ایران می باشد. بنابر این بررسی های بیشتر در مورد آن ضرورت دارد. مجله دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، (۱۳۸۳)، دوره ۵۹، شماره ۴۹۰-۳۹۱.

واژه های کلیدی: هیستوفیلوس سومونی (هموفیلوس سومونوس)، باکتریولوژی، پنومونی، آنتی بیوگرام، گاو.

هموفیلوس سومونوس باکتری گرم منفی، به شکل کوکوباسیل و پلی مورف است. رشد باکتری در محیط برین هارت (Brain Heart) همراه با ۱ درصد خون گاو و ۵ درصد عصاره مخمر در شرایط ۱۰ درصد دی اکسید کربن با pH=۷/۷ در ۳۷ درجه سانتیگراد انجام می شود اما محیط آگار شکلاته (Chacolate agar) (۳،۶) محدود انتخابی برای جداسازی است.

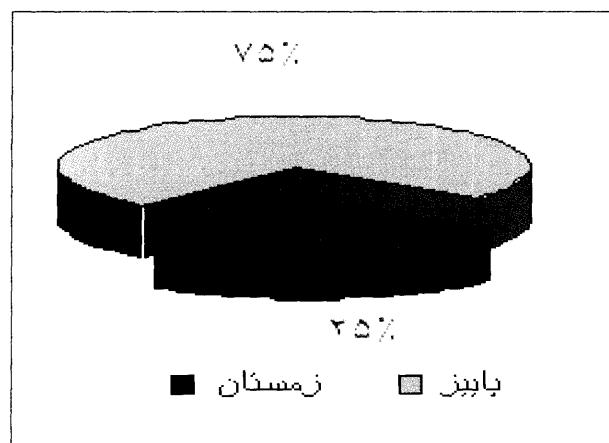
هموفیلوس سومونوس یکی از عوامل ایجاد برونشپونومی باکتریایی در گوساله های می باشد (۱۸، ۱۶، ۱۴، ۷) بعلاوه در روز مننگو آنسفالیت ترومبو آمبولیک (۱۷)، سپتی سمی، میوکاردیت، اوئیت، سینوویت، کونزکتویت و ورم پستان دخالت دارد (۲۰، ۸، ۶). در ایران هموفیلوس سومونوس از دستگاه تناسلی گاوهای سالم و گاوهای دارای عفونت تناسلی جدا و شناسایی شده است (۱) ولی تاکنون آلودگی دستگاه تنفس گاو و گوساله مورد بررسی قرار نگرفته است. هدف این مقاله پاسخگویی به سوالات زیر

(۱) گروه آموزشی علوم درمانگاهی دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، تهران - ایران.

(۲) دانش آموزنده دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، تهران - ایران.

(*) نویسنده مسئول ghafshar@ut.ac.ir





نمودار ۱- فراوانی موارد جدا شده بر حسب دوره مطالعه

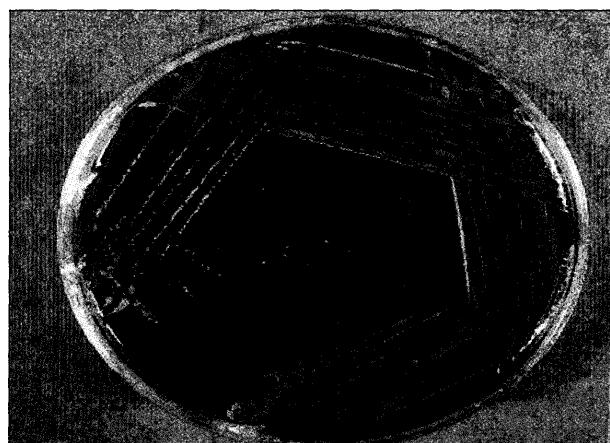
استافیلوکوک (*Staphylococcus spp.*)، پروتئوس میراپیلیس (*P. multocida*), پاستورلامولتوصیدا (*Proteous mirabilis*), باسیلوس سرئوس (*Bacillus cereus*), مانهیما همولیتیکا (*Streptococcus spp.*) و استرپتوکوک (*Mannheimia haemolytica*) نیز جدا گردید. فقط یک مورد هموفیلوس سومنوس توأم با استافیلوکوک غیرهمولیتیک جدا شد (جدول ۱).

فراوانی نسبی هموفیلوس در فصل پاییزی بیش از زمستان بود (نمودار ۱). در آنتی بیوگرام انجام شده باکتری هموفیلوس سومنوس نسبت به آنتی بیوتیک های زیر به ترتیب حساسیت داشت: ۱- سفتیوفور (اکسنل) (+++), ۲- انروفلوكساسین (++), ۳- جنتامایسین (++)، ۴- اکسی تتراسیکلین (+) و ۵- تایلوزین (+). این باکتری در برابر تری متواپریم، پنی سیلین، استرپتومایسین و آموکسی سیلین مقاوم بود.

بحث

اولین بار باکتری هموفیلوس سومنوس از ریه گوساله شیرخوار تلف شده مبتلا به پنومونی جدا شد (۱۵) و سپس از کشورهای متعدد گزارش شده است (۱۲، ۱۱، ۹، ۱۰، ۲).

در ایران این اولین گزارش از جداسازی و شناسایی هموفیلوس از ضایعات ریوی و دستگاه تنفس است و این امر نشان می دهد آنودگی به هموفیلوس سومنوس وجود دارد و ناید حضور آن را از نظر دورداشت. Nakaya و همکاران در سال ۱۹۹۸ در ۶۱ پیش با بررسی ۷۰ ریه مبتلا به پنومونی از گوساله های کشتار شده این نتایج را به دست آورده اند. آنودگی پاستورلامولتوصیدا ۶۴/۳ درصد، هموفیلوس سومنوس ۴۰ درصد و مانهیما همولیتیکا ۱۰ درصد گزارش گردید (۱۲). Ozdemir در سال ۱۹۹۲ در ترکیه با بررسی ریه های مبتلا به پنومونی، از ۴۰ مورد از ۱۳۰ نمونه ریه مورد مطالعه باکتری هموفیلوس سومنوس را جدا کرد (۱۴). در بررسی حاضر میزان جداسازی هموفیلوس سومنوس نسبت به کشورهای نامبرده کمتر است. از آنجایی که رشد این باکتری در محیط های کشت بسیار کند و مشکل می باشد به همین دلیل امکان از دست رفتن موارد مثبت وجود دارد. در



تصویر ۱- پرگنه شبیه باکتری هموفیلوس سومنوس در محیط ژلوز خوندار

شده (۶). هرنمونه ریه دارای جراحات پنومونی بر روی ۵ محیط کشت اولیه شامل دو محیط ژلوز خوندار، دو محیط آگار شکلاته و یک محیط مکانکی کشت داده می شد. از پلیت های زوج یک زوج پلیت در کنبد جار در ۳۷ درجه سانتیگراد و مجاور CO_2 و پلیت های دیگر در شرایط هوایی و دمای ۳۷ درجه سانتیگراد نگهداری می شد. هر ۲۴ ساعت یکبارتا ۷۲ ساعت محیط هابرای رشد باکتری مطالعه و پرگنه های ظاهر شده مورد بررسی قرار می گرفت. در صورت مشاهده پرگنه های مشکوک و پس از رنگ آمیزی گرم (Gram) کشت مجدد در محیط ژلوز خوندار و آگار شکلاته در مجاورت CO_2 انجام می گرفت. در بین ترتیب کشت خالص باکتری به دست می آمد. آزمایشات بیوشیمیایی و آنزیمی استاندارد برای تأیید نهایی باکتری انجام شد. آزمایشات بیوشیمیایی و آنزیمی شامل تست کاتالاز و اکسیداز باکلنی های هموفیلوس سومنوس روی کشت بلا دآگار که از نظر کاتالاز منفی و ازنظر اکسیداز مثبت بودند. هر دو تست نیترات و اندول برای این باکتری مشبت بودند و باکتری از نظر تست حرکت، اوره آزو SH_2 منفی بود. تولید اسید از قند گلوكز، مشبت اما با قند های سوکروز، مانیتول و سالیسین منفی بود. آزمایش های آنزیمی نیز شامل اورنیتین دکربوکسیلаз (decarboxylase)، لیزین دکربوکسیلاز (Ornithine decarboxylase)، لیزین دکربوکسیلاز (Arginine dihydrogenase) و آرژینین دهیدروژناز (Arginine dihydrogenase) بودند که باکتری هموفیلوس سومنوس بر تمام این مواد بی اثربود.

آنٹی بیوگرام : در موارد مشبت اما با قند های سوکروز، مانیتول و سالیسین منفی بود آنتی بیوگرام به کمک دیسک های داروهای آنتی باکتریال در دسترس شامل سفتیوفور (اکسنل[®])، پنی سیلین، آموکسی سیلین، انروفلوكساسین، استرپتومایسین، جنتامایسین، اکسی تتراسیکلین و تایلوزین انجام گرفت.

نتایج

در این بررسی از ریه های ۵۲ رأس گاو نمونه برداشت شد و در ۴ مورد (۷/۶۹ درصد) هموفیلوس سومنوس به طور خالص جداسازی و شناسایی شد (تصویر ۱). علاوه بر این باکتری، باکتری های دیگر نظیر کلی باسیل (*E. coli*).



جدول ۱- تعداد و فراوانی نسبی انواع باکتری جدادشده در این بررسی

باکتری	هموفیلوس سومنوس	کلی باسیل	استافیلو کوک	پروتئوس میرابیس	مولتیسیدا	مانهیما هموپلیتیکا	باسیلوس سرئوس	استرپتو کوک
تعداد	۴	۲۰	۸	۶	۶	۲	۱	۷
فراوانی نسبی درصد	۷/۶۹	۳۸/۴۶	۱۵/۳۸	۱۱/۵۳	۱۱/۵۳	۵/۷۶	۱/۹۲	۱۳/۴۶

References

- طالب خان گروسی، م.، هورشتی، پ.، بربن، ع.، حسنی طباطبایی، ع. و بلوچی، م. (۱۳۸۱): بررسی آلودگی دستگاه تولید مثل گاوهاي شیری به هموفیلوس سومنوس. مجله دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران ۷(۱) صفحه: ۲۵-۳۰.
- Baudet, M.N.; Chieze, C.; Espinasse, J. (1994): An example of clinical and microbiological monitoring of respiratory disease in young cattle, Its role in improving management of therapy. Recueil de Médecine Vétérinaire 170, 4/5: 209- 216.
- Biberstein, E.L. (1999) :Haemophilus spp. In Veterinary Microbiology Edited by Hirish, D.C. and Zee, Y.C., Blackwell Science Inc., Massachusetts, USA, PP:144 - 147.
- Brayson D.G (1991) :The inter-relationship between viral and bacterial pneumonias of calves. In proceeding of the Pfizer ltd and Royal veterinary college symposium on Respiratory disease in cattle and pig. Hawkshead campus of Royal veterinary college.PP: 39-45 .
- Bryson, D G; Ball, H J; McAliskey, M; McConnell, W; McCullough, S J(1990): Pathological, immunocytochemical and microbiological findings in calf pneumonias associated with *Haemophilus somnus* infection. J.Comp .Path. 103, 4: 433-445. 1990.
- Carter, G.R., John R.Cole, Ir.(1990): Diagnostic procedure in veterinary bacteriology and mycology. 5th edition , Academic Press Inc., San Diego, USA PP:151 - 161.
- Jubb , K.L.F. Kennedy, P.C., Palmer,N. (1992): Pathology of domestic animals. 4th edition Vol. 2 Pneumonia of calves .Academic press Inc, San Diego, USA. PP: 653- 673.
- Humphrey, L. R., Stephen, L. R. (1983): *Haemophilus somnus* : A review. Vet. Bull. 35, 11: 987-1004.
- Haziroglu, R; Erdeger, J; Gulbahar, M Y; Kul, O (1997) : Association of *Pasteurella haemolytica*, *Pasteurella multocida* and *Haemophilus somnus* with pneumonia

ترکیه در بررسی دیگری، از ۱۰ درصد موارد باکتری فوق جدادشده (۹).

حقیقین ژاپنی برای شناسایی سریع هموفیلوس سومنوس در کشورشان از یک کیت تجاری به نام ID test HN-20 rapid با کارآیی زیاد استفاده می نمایند (۱۳). در مقایسه روش‌های کشت باکتری با PCR و روش‌های ایمunoهیستوشیمی برای تشخیص عفونت در موارد پنومونی، روش PCR روش حساسی بوده است و موارد مثبت بیش از کشت بوده است (۱۹).

در ارتباط با آنتی بیوگرام به نظر می رسد در مواردی که پاسخ درمانی مناسب گرفته نمی شود ممکن است مقاومت باکتریایی نسبت به داروی آنتی باکتریال مطرح باشد و چنانچه اعلام گردید سفتیو فور در مقابل اکسی تتراسیکلین و تایلوزین ممکن است در مقابل عفونت هموفیلوس سومنوس ناتوان باشند که داروی بسیار مناسب است. و نتایج به دست آمده با یافته های و گل (Vogel) مشابه است (۲۱).

تشکر و قدردانی

نگارندگان از آقایان مهندس حسینی، بهمن جوادی و سرکار خانم محقق به خاطر کمکهای فنی برای کشت باکتری و تایپ این مجموعه صمیمانه تشکر و قدردانی می نمایند. هزینه انجام طرح تحقیقاتی به شماره ۱۴۶۵۹/۶/۶۱۸ از طرف معاونت پژوهشی دانشگاه تهران تأمین گردیده است که بدین وسیله شایسته قدردانی صمیمانه است.



- in calves . Deutsche Tierarztliche Wochenschrift.104, 4: 150-153.
- 10.** Lancaster, M J; McGillivray, D J; Patterson, R M; Irwin, S (1984):Pneumonia associated with *Haemophilus somnus* in a calf. Aus. Vet. J. 61,8: 269.
- 11.** Martin, S. W., Harland, R.J., Bateman, K.G., Nagy, E. (1998): The association of titers to *H.somnus* and other putativepathogen with the occurrence of bovine respiratory disease and weight gain in feedlot calves. Can. J. Vet. Res. 62, 4: 262-267.
- 12.** Nakaya, I. Tamota, K. Ikeuchi, T., Torikai, Y. (1998): Bacterial isolates from pneumonic lungs of slaughtered calves. J. Jap. Vet. Med. Assoc. 51,3: 136-140.
- 13.** Nakaya, I. (1999): [Rapid identification of *Haemophilus somnus* using a commercial kit]. J. Jap. Vet. Med. Assoc. 52, 6: 366-368.
- 14.** Ozdemir, V. (1992) [Studies on the isolation of *Haemophilus somnus* from the normal and pneumonic lungs of cattle] Etlik Veteriner Mikrobiyoloji Dergisi 7, 2: 49-62.
- 15.** Pritchard, D. G. ; Macleod, N. S. M (1977): The isolation of *Haemophilus somnus* following sudden deaths in suckler calves in Scotland. Vet. Rec. 100, 7: 126-127.
- 16.** Radostits O.M., Gay, c.c., blood, d.c., Hinchcliff, k.w. (2000): *Haemophilus somnus* disease complex. In Veterinary medicine 9th edition, w.b. Saunders, london. PP: 895-900.
- 17.** Stephens, L. R., Little, P. B., Wilkle, B. N., Barhum, D. A.(1981):Infectious thromboembolic meningo encephalitis in cattle: A review . JAVMA 178, 4: 378-384.
- 18.** Tegtmeier, C; Utenthal, A; Friis, N F; Jensen, N E; Jensen, H E (1999): Pathological and microbiological studies on pneumonic lungs from Danish calves. J. Vet. Med. Series B 46, 10: 693-700.
- 19.** Tegtmeier,C.; Angen, O.; Ahrens, P. (2000): Comparison of bacterial cultivation, PCR, in situ hybridization and immunohistochemistry as tools for diagnosis of *Haemophilus somnus* pneumonia in cattle.Vet. Microbiol. 76, 4: 385-394.
- 20.** Timoney, J.F., Gillespie, J.H., Scott, F.W., Barlouh, J.E.(1988): Hagan and Bruner's microbiology and infectious disease of domestic animals 8th edition , Cornell university press, Ithaca, USA.
- 21.** Vogel, G; Nicolet, J; Martig, J; Tschudi, P; Meylan, M (2001): Pneumonia in calves: Characterization of the bacterial spectrum and the resistance patterns to antimicrobial drugs. Schweizer Archiv Fur Tierheilkunde 143, 7: 341-350.

