

تعیین عوامل باکتریایی لنفادنیت پنیری در گوسفندان ذبح شده در کشتارگاه مجتمع صنعتی گوشت فارس

چکیده
برای تعیین عوامل باکتریایی لنفادنیت پنیری در گوسفندان ذبح شده در کشتارگاه مجتمع صنعتی گوشت فارس، تعداد ۱۰۷ عقده لنفاوی که از نظر ظاهری ضایعات بیماری را نشان می‌دادند، کشت داده شد و ۱۱۴ باکتری جدا گردید که ۱۰۱ مورد آن به صورت توأم با یک باکتری دیگر بود. باکتریهای جدا شده عبارت بودند از: *Corynebacterium pseudotuberculosis* (۶۷ مورد = ۵۸/۷۷ درصد)، *Staphylococcus aureus* (۱۷ مورد = ۱۴/۹۱ درصد)، *Streptococcus Str. alphasolymonicus* (۱۲ مورد = ۱۰/۵۳ درصد)، گونه‌های پاستورلا (۱۰ مورد = ۸/۷۸ درصد) و میکروکوکوس (۸ مورد = ۷/۰۱ درصد).

● دکتر سعید حسین زاده، دکتر مسعود حق خواه و دکتر شهرام شکر فروش
اعضاء هیأت علمی دانشکده دامپزشکی دانشگاه شیراز
● دکتر حسین زهتاب
دانش آموخته دانشکده دامپزشکی دانشگاه شیراز

مقدمه و هدف

لنفادنیت پنیری یک بیماری مزمن و واگیر گوسفندان است که با بزرگ شدن یک طرفه (۱۳) یا دو طرفه (۴) عقده‌های لنفاوی سطحی مشخص می‌شود (۴ و ۱۳). ضایعات ناشی از این بیماری به ریه، کبد، کلیه (۴) و طحال (۱۳) نیز سرایت می‌کند. لنفادنیت پنیری معمولاً به صورت بالینی آشکار نمی‌شود (۱۴) و به خاطر اینکه علائم درمانگاهی ندارد لذا شیوع بالایی داشته (۱۳) و بیشتر در کشتارگاه و طی بازرسی کشتارگاهی قابل تشخیص است (۱۴). بیماری از آمریکای شمالی و جنوبی، استرالیا، زلاندنو، کنیا، برزیل و بسیاری از کشورهای اروپایی گزارش شده است (۴، ۱۳ و ۱۴). در ایران

نیز وجود بیماری در سال ۱۳۴۳ به اثبات رسیده است (۱).

به دلیل لزوم حذف لاشه‌های آلوده یا قسمتهای آلوده لاشه‌ها، بیماری اهمیت اقتصادی زیادی دارد (۹ و ۱۱) و همین دلیل در پرورش گوسفند صدق می‌کند (۱۳). این بیماری علاوه بر گوسفند، آهو، گاو (۱۳)، اسب، شتر (۴) و انسان (۸) نیز گزارش شده است. مهم‌ترین عوامل این بیماری *C. pseudotuberculosis* است، اما باکتریهای دیگری مانند استافیلوکوکوس، استرپتوکوکوس، میکروکوکوس، پاستورلا، *E. coli*، آنروموناس، مورکسلا، پسدوموناس و گونه‌های مختلف باسیلوس از عقده‌های لنفاوی آلوده جدا شده‌اند (۲، ۴ و ۱۰). از آنجایی که این عوامل بیشتر از طریق

زخمهای پوستی وارد بدن می‌شوند، عمدتاً عقده‌های لنفاوی سطحی را درگیر می‌سازند (۱۹). مهم‌ترین عوامل این بیماری یعنی *C. pseudotuberculosis* زندگی داخل سلولی داشته و از طریق پوست و غشاهای مخاطی آسیب دیده به عقده‌های لنفاوی ناحیه راه پیدا کرده و سپس عقده‌های لنفاوی دیگر را درگیر می‌سازد و باعث تورم و جراحات پنیری آنها می‌شود.

فرم احشایی بیماری حالتی است که از آن به عنوان سندرم میش ضعیف (Thin ewe syndrome) نام می‌برند (۴ و ۱۳). کاهش تولید پشم و وزن بدن (۱۶)، سقط جنین و ناراحتی‌های تولید مثلی (۳ و ۱۸)، مرگ‌ومیر و

جدول شماره ۱: تعداد و درصد باکتریهای مختلف ایجاد کننده لنفادنیت چرکی در عقده‌های لنفاوی لاشه‌های مورد بررسی

نام عقده لنفاوی	تعداد نمونه کشت شده	<i>C. Pseudotuberculosis</i>	<i>Sta. aureus</i>	<i>Str. alphahemolytic</i>	میکروکوکوس	<i>P. gallinarum</i>	<i>P. multocida</i>	جمع
پیش‌کنفی	۶۵ (۶۰/۷۵)	۴۶ (۶۸/۶۶)	۸ (۱۱/۹۴)	۵ (۷/۴۶)	۵ (۷/۴۶)	۳ (۴/۴۸)	-	۶۷ (۱۰۰٪)
پیش‌رانی	۱۷ (۱۵/۸۹)	۹ (۵۰٪)	۵ (۲۷/۷۸)	۲ (۱۱/۱۱)	۱ (۵/۵۶)	۱ (۵/۵۶)	-	۱۸ (۱۰۰٪)
مغابنی	۱۴ (۱۰/۸۱۳)	۸ (۵۷/۱۴)	۳ (۲۱/۶۴)	۲ (۱۴/۲۸)	۱ (۷/۱۴)	-	-	۱۴ (۱۰۰٪)
مدیاستینال	۹ (۸/۸۱)	۳ (۳۳/۰۸)	۱ (۷/۶۹)	۲ (۱۵/۳۸)	۱ (۷/۶۹)	۱ (۷/۶۹)	۵ (۳۸/۴۷)	۱۳ (۱۰۰٪)
مزانتریک	۲ (۱/۸۷)	۱ (۵۰٪)	-	۱ (۵۰٪)	-	-	-	۲ (۱۰۰٪)
جمع	۱۰۷ (۱۰۰٪)	۶۷ (۵۸/۷۷)	۱۷ (۱۴/۹۱)	۱۲ (۱۰/۵۳)	۸ (۷/۰۱)	۵ (۴/۳۹)	۵ (۴/۳۹)	۱۱۴ (۱۰۰٪)

ضایعات متفاوت در ارگانهای مختلف (۵) و ناراحتی‌های دستگاه تنفسی (۷) در ایجاد عفونت تجربی به باکتری دیده شده است. بیماری را باید از بیماریهای یون (۱۱)، سل (۱۳) و (۱۷)، آکتینوباسیلوز (۱۳)، تورم مفاصل (۱۷) و آلودگیهای انگلی (۱۷) و قارچی (۸) تشخیص تفریقی داد. به دست آوردن اطلاعاتی در زمینه تعیین عوامل باکتریایی لنفادنیت پنیری در گوسفندان ذبح شده می‌تواند در کنترل و پیشگیری و در نهایت کاهش میزان آلودگی به کار گرفته شود که قطعاً کاهش خسارات اقتصادی در دامپروری کشور را به دنبال خواهد داشت.

مواد و روش کار

مواد مصرفی و وسائل لازم جهت انجام این تحقیق شامل لوازم معمولی مورد استفاده در آزمایشگاه میکروبی شناسی مشتمل بر محیط‌های کشت، مواد شیمیایی و محیط‌های بیوشیمیایی مختلف بودند.

روش کار بدین ترتیب بود که با مراجعه تدریجی به کشتارگاه مجتمع صنعتی گوشت فارس ۱۰۷ عقده لنفاوی دارای آبسه، شامل عقده‌های لنفاوی پیش کتفی، پیش رانی، مغابنی (یا فوق پستانی)، مزانتریک و مدیاستینال جمع‌آوری شده و جهت تعیین عامل یا عوامل آبسه مورد کشت باکتریایی قرار گرفتند.

برای انجام این کار با شکافتن هر نمونه به وسیله سوآب استریل مقداری از چرک موجود در عقده لنفاوی برداشته شده و در محیط (Tryptone T.S.B. Oxoid) Soya Broth - قرار داده می‌شد و به آزمایشگاه باکتری‌شناسی دانشکده دامپزشکی حمل می‌گردید. سپس سوآب از محیط T.S.B. خارج می‌شد و بر روی محیط آگار خوندار (Blood Agar - Merck) به صورت خطی کشت داده می‌شد. محیط‌های کشت به مدت ۲۴-۴۸ ساعت در انکوباتور ۳۷ درجه سانتیگراد قرار داده می‌شد سپس با توجه به شکل، رنگ و اندازه پررنگه‌های ایجاد شده روی محیط کشت و همچنین وجود یا عدم وجود همولیز، پررنگه‌های مختلف از هم تفکیک شده و نسبت به تهیه کشت خالص از آنها اقدام می‌شد. در مرحله بعد به کمک رنگ‌آمیزی گرم، استفاده از محیط‌های کشت اختصاصی و تست‌های بیوشیمیایی، تخمیر قندها و آزمایشاتی نظیر کاتالاز و اکسیداز بر اساس منبع شماره (۶)، باکتری‌های جدا شده شناسایی می‌شدند. تصاویر شماره‌های ۱ و ۲ عقده‌های لنفاوی آلوده را نشان می‌دهد.

نتایج

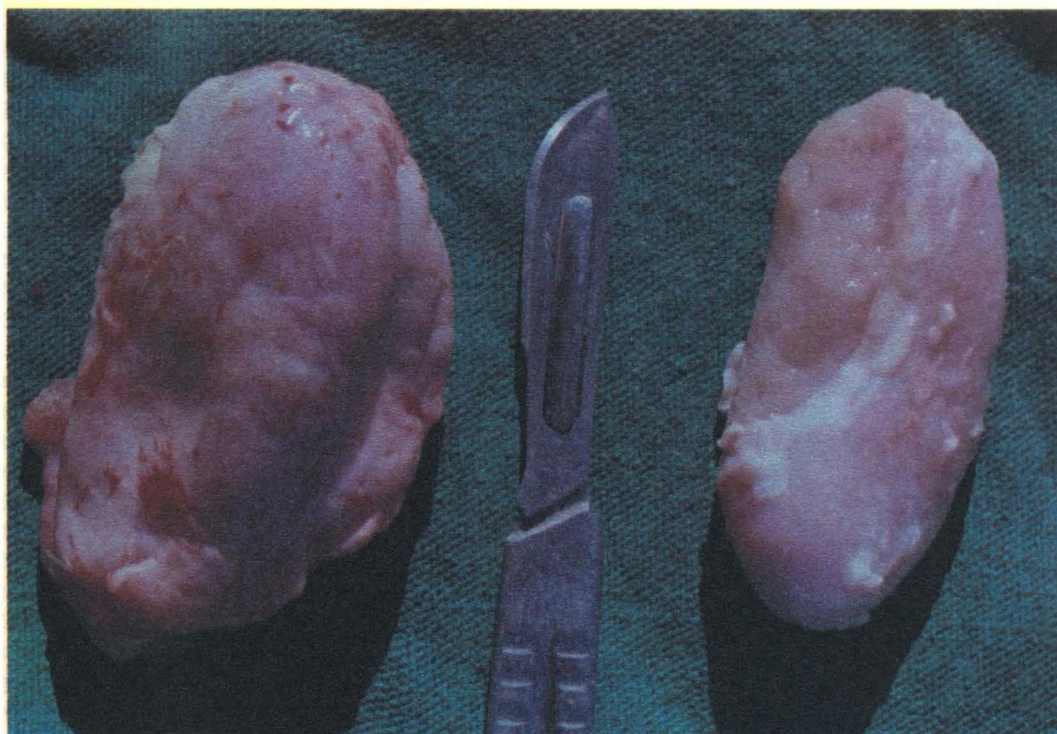
جهت تعیین عوامل باکتریایی لنفادنیت پنیری از ۱۰۷ مورد عقده لنفاوی که از نظر ظاهری بیماری را نشان می‌دادند کشت باکتریایی تهیه شد و جمعاً ۱۱۴ باکتری جدا گردید که در ۱۰۱ مورد (۸۸/۶۰ درصد) باکتری به صورت خالص و در ۱۳ مورد

(۱۱/۴۰ درصد) دو باکتری توأم جدا گردید. تعداد و نوع باکتری‌های جدا شده عبارت بودند از: *C. pseudotuberculosis* (۶۷ مورد = ۵۸/۷۷ درصد)، *Sta. aureus* (۱۷ مورد = ۱۴/۹۱ درصد)، *Str. alphahemolytic* (۱۲ مورد = ۱۰/۵۳ درصد)، میکروکوکوس (۸ مورد = ۷/۰۱ درصد)، *Pasteurella gallinarum* (۵ مورد = ۴/۳۹ درصد) و *P. multocida* (۵ مورد = ۴/۳۹ درصد) خلاصه نتایج در جدول و نمودار شماره یک ارائه شده است.

بحث

در این بررسی که بر روی گوسفندان نژاد بومی انجام گرفت، از ۱۰۷ عقده لنفاوی کشت داده شده ۶۷ مورد *C. pseudotuberculosis* (درصد ۵۸/۷۷) جدا شد. در مطالعه افنان و همکاران که در سال ۱۳۴۳ بر روی نژاد بومی انجام گردید از ۱۲۰ عقده لنفاوی آلوده، ۲۲ مورد (۱۶/۶۶ درصد) *C. pseudotuberculosis* جدا شد (۱). در بررسی نظری آریا و همکاران در سال ۱۳۵۹ که در کشتارگاه تهران روی نژاد مریوس انجام شد از ۱۲۰ عقده لنفاوی آلوده که عمدتاً عقده‌های لنفاوی پیش کتفی و پیش رانی بی‌بمود ۹۴ مورد (۷۸/۳۳ درصد) *C. pseudotuberculosis* جدا گردید.

اگر چه بیماری لنفادنیت پنیری در همه گله‌ها و جنس‌ها و نژادها دیده می‌شود، ولی در نژاد مریوس به خاطر داشتن پوست چین و چروک خورده و تحمل



تصویر شماره ۱: عقده لنفاوی سالم (راست) و مبتلا به لنفادنیت چرکی (چپ)

چندین بار پشم چینی میزان شیوع بیماری بیشتر است (۱۳).

Narin و همکاران هم در سال ۱۹۷۴ این مطلب را بیان کرده‌اند (۱۵).

مهمترین عوامل این بیماری *C. pseudotuberculosis* است که در محیط اطراف گوسفند پراکنده بوده و در شرایط طبیعی در خارج از بدن دام مدت کوتاهی زنده می‌ماند. انتقال آن از راه تماس مستقیم و غیرمستقیم است و گوسفندان در مکانهای متراکم به راحتی آلوده می‌شوند. عمده‌ترین راه ورود باکتری به بدن میزبان، خراشهای پوستی و غشاهای مخاطی آسیب دیده است.

باکتری پس از ورود به بدن، عقده‌های لنفاوی ناحیه را پیدا کرده و سپس عقده‌های لنفاوی دیگر را درگیر ساخته و باعث تورم و عفونت چرکی پنیری در آنها می‌شود (۱۹). در بررسی حاضر نیز بیشترین باکتری جدا شده *C. pseudotuberculosis* بوده است. باکتری دیگر جدا شده در این بررسی بود که *Sta. aureus* ۱۷ مورد (۱۴/۹۱ درصد) جدا شد. از این تعداد ۱۵ مورد آن خالص و ۲ مورد توأم با باکتری دیگر بود. Unanian و همکاران در سال ۱۹۸۲-۱۹۸۰، از عقده‌های لنفاوی آلوده، *Sta. aureus* را جدا کردند (۲۰).

همچنین Kuriaj و همکاران از ۶۳ عقده لنفاوی آلوده دارای آبسه، ۴ مورد (۶/۳۵ درصد) *Sta. aureus* جدا کردند که ۳ مورد آن خالص و ۱ مورد آن توأم با باکتری دیگر بود (۱۴). نظری آریسا و همکاران در سال ۱۳۵۹ با کشت ۱۲۰ عقده لنفاوی

آلوده، ۲۲ مورد (۱۸/۳۳ درصد) *Sta. aureus* را جدا کردند (۲).

Sta. aureus به عنوان یکی دیگر از عوامل مولد لنفادنیت پنیری روی پوست، بینی، حلق و محوطه دهانی حیوانات سالم وجود دارد و در شرایط طبیعی قادر به ایجاد بیماری در میزبان نیست. هر گونه خراش و ضایعه‌ای مثل بریدگی و زخم، جراحات پوستی، کاهش فعالیت سیستم ایمنی، از بین رفتن فعالیت آنزیم لیپاز و عفونتهای اولیه و ویروسی به عنوان عوامل مساعد کننده برای تهاجم *Sta. aureus* هستند. در نتیجه تهاجم باکتری، عوارض مختلفی از جمله تشکیل آبسه در عقده‌های لنفاوی ممکن است ایجاد شود (۱۹).

سایر باکتریهای جدا شده در این بررسی عبارت بودند از: *Str. alphahemolytic* ۱۲ مورد (۱۰/۵۳ درصد) که ۱۱ مورد آن خالص و ۱ مورد آن توأم با باکتری دیگر بود. میکروکوکوس ۸ مورد (۷/۰۱ درصد) که ۵ مورد آن خالص و ۳ مورد آن توأم با باکتری دیگر بود. *P. multocida* ۵ مورد (۴/۳۹ درصد) که ۴ مورد آن خالص و ۱ مورد توأم با باکتری دیگری بود. *P. multocida* ۵ مورد (۴/۳۹ درصد) که همه موارد آن خالص بودند.

جهت تعیین عوامل باکتریایی لنفادنیت پنیری، ۱۰۷ مورد عقده لنفاوی آلوده از قسمتهای مختلف لاشه کشت داده شد و ۱۱۴ باکتری جدا گردید که ۱۰۱ مورد (۸۸/۶۰ درصد) خالص و از ۱۳ مورد (۱۱/۴۰ درصد) آن دو باکتری توأم جدا گردید.

در مطالعه Kuriaj و همکاران در سال ۱۹۹۰ از ۶۳ آبسه عقده لنفاوی، ۷۴ باکتری جدا شد که ۴۲ مورد

(۵۶/۷۶ درصد) آن خالص و از ۳۲ مورد (۴۳/۲۴ درصد) آن دو باکتری توأم جدا گردید (۱۴).

Hein و همکاران در سال ۱۹۷۹-۱۹۷۸، از یک عقده لنفاوی پیش کتفی آلوده به صورت توأم *Str. alphahemolytic E. coli* و گئونه‌های آنرومونس را جدا کردند (۱۰).

Unanian و همکاران نیز با کشت عقده‌های لنفاوی آلوده، *C. pyogenes*، *Sta. epidermis* و گونه‌های استرپتوکوکوس را جدا کردند (۲۰).

همچنین Kuriaj و همکاران از ۶۳ آبسه عقده لنفاوی، ۹ مورد گونه‌های مختلف باسیلوس، ۶ مورد گونه‌های استرپتوکوکوس، ۴ مورد کلی‌فرم و ۱ مورد پسودومونس جدا کردند (۱۴).

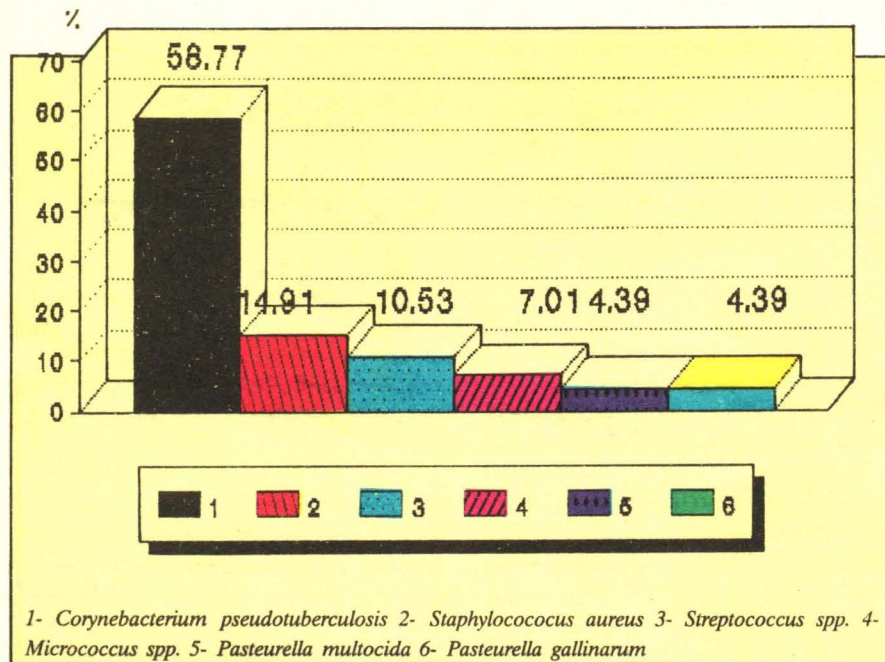
عوامل ذکر شده باکتریایی هستند که به صورت اولیه و یا ثانویه سبب عفونت می‌شوند. *C. pseudotuberculosis* گاهی همراه با سایر باکتریهای چرک‌زا مثل *Sta. aureus* و *C. pyogenes* فقط به صورت تجربی توانسته است عقده‌های لنفاوی را آلوده کند (۱۴).

استرپتوکوکها به فراوانی روی غشاهای مخاطی و دستگاه گوارش حیوانات سالم وجود دارند. اینها باکتریهای فرصت طلبی هستند که در فرصتهای مناسب میزبان را مورد تهاجم قرار داده و ضایعات مختلفی را ایجاد می‌کنند (۱۹).

P. multocida در حالت طبیعی به صورت مسالمت‌آمیز در محوطه دهانی و حلقی حیوانات زندگی می‌کند. این باکتری در شرایط محیطی زود از بین می‌رود ولی روی لاشه حیوانات تا مدت‌ها زنده می‌ماند. انتقال آن در بین حیوانات معمولاً از طریق



تصویر شماره ۲: چرک گرمی رنگ خارج شده از مقطع برش یک عقده لنفاوی آلوده



نمودار شماره ۱- درصد باکتریهای جداشده از عقده‌های لنفاری آلوده

14. Kuriaj, K.N. and Ngatia, T.A., 1990, Caseous lymphadenitis of sheep and goats in kenya. Bull. Anim. Helth. prod. Afr. 38:15-18.

15. Narin, M.E., Robertson, J.P., 1974, *Corynebacterium pseudotuberculosis* infection of sheep: Role of skin lesion and dipping fluids. Aust. Vet. J. 50: 537-542.

16. Paton, M.W., Mercy, A.R., Wilkinson, F.C., Gardner, J.J., Sutherland, S.S. and Ellis, T.M., 1988, The effect of caseous lymphadenitis on wool production and body weight in young sheep. Ind.vet.J.65(4) 117-9.

17. Smith, Bardford, P., 1990, Large animal internal medicine. Mosby co. p:618.

18. Stoops, G.S., Ranshaw, H.W., Thilsted, J.P., 1984, Ovine caseous lymphadenitis: Disease prevalence, lesion distribution and thoracic manifestation in a population of matured culled sheep from western united state. Am. J. Vet. Res. 45(3): 557-561.

19. Timoney, J.F., Gillespie, J.H., Scott, F.W. and Barlaugh, J.E., 1988, Hagan and Bruner's microbiology and infectious diseases of domestic animals. Eighth ed. Cornell university press, pp:108, 178, 173, 181, 250-252.

20. Unanian, M.M., Felicianosilva, A.E.D. and pant, K.P., 1985, Abscess and caseous lymphadenitis in goats in tropical semiarid North-East Brazil. Trop. Anim. Helth. prod. 17:57-62.

pseudotuberculosis infection in lamb. Am.J. Vet. Res. 45(8): 1532-1534.

6. Carter, G.R. and Cole, J.R., 1990, Diagnostic procedures in veterinary bacteriology and mycology. Fifth ed. Academic press, Inc. pp:24-29, 139-201, 217-268.

7. Ellis, T.M., Sutherland, S.S., Wilkinson, F.C., Mercy, A.R. and Paton, M.W., 1987, The role of *Corynebacterium pseudotuberculosis* lung lesions in the transmission of this bacterium to other sheep. Aust. Vet. J. 64(9): 262-263.

8. Goldberger, A.C., Lipsky, B.A. and plorde, J.J., 1981, Suppurative granulomatous lymphadenitis caused by *Coryne bacterium ovis (pseudotuberculosis)*. Am.J. of clin. path. 76(4): 486-490.

9. Gracy, J.F. and collins, D.C., 1986, Meat hygiene. Ninth ed. Bailliere Tindall. pp:332-33.

10. Hein, W.R. and cargill, C.F., 1981, An abattoir survey on diseses of feral goats. Aust. Vet. J. 57:498-503,

11. Howard, J.L., 1986, Current veterinary therapy. food animal practice 2 W.B.Saunders company. pp:605-607.

12. Jordan, F.T.W., 1990, Poultry diseases. Third ed. bailliere tindall. p:44.

13. Kimberling, C.V., 1988, Jensen and swift's diseases of sheep. Third ed. pp: 375-379.

ذرات عفونی معلق در هوا صورت می‌گیرد. وقتی که حیوان تحت استرس باشد باکتری بیماری‌زا می‌شود و در گوسفند بیشترین تظاهرات بالینی آن به صورت بروز علائم تنفسی است. گاهی اوقات ممکن است بیماری به حالت مزمن درآمده و باکتری در قسمتهای مختلف بدن از جمله عقده‌های لنفاری جایگزین شود (۱۹).

P. gallinarum در ماکیان و بوقلمون باعث بیماری مشابه شکل حاد و مزمن و بای پرندگان می‌شود. این باکتری شباهت زیادی به *P. multocida* دارد (۱۲). وجود آن در عقده‌های لنفاری آلوده ممکن است به علت تماس بین گوسفندان و طیور باشد. اگر عقده‌های لنفاری آلوده در کشتارگاهها یا مراکز توزیع لاشه معدوم گردد خطر زیادی به همراه نخواهد داشت. در صورتی که عقده‌های لنفاری قبل از انتشار و عفونت معدوم نگردد باعث آلودگی بیشتر محیط شده و متعاقباً انتشار بیماری را افزایش می‌دهد.

پیشنهادات

بررسی راههای مختلف کنترل و پیشگیری بیماری.
بررسی میزان فراوانی بیماری در گوسفندان ذبح شده.

مطالعه ضایعات پاتولوژیکی بیماری.
بررسی روشهای تشخیص سرمی بیماری و ارزیابی کارایی آنها.

قدرانی

بدین وسیله از آقای دکتر عبدا... حسین خان‌ناظر به خاطر دقت نظر ایشان در تصحیح نهایی این مقاله قدرانی می‌شود. ضمناً از پرسنل زحمتکش کشتارگاه مجتمع صنعتی گوشت فارس که نهایت همکاری را در انجام این تحقیق داشتند سپاسگزاری می‌شود. همچنین از آقای سروق و خانم حیدری به جهت مساعدت در انجام کارهای آزمایشگاهی قدرانی به عمل می‌آید.

منابع مورد استفاده

۱- افنان، م. تاجبخش، ح. امیرحسامی، ن.، ۱۳۴۳، کوئینه باکتریوم اوویس یا میکروب پریزئونکارد در گوسفندان ایران. نامه دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران. سال دوم شماره سوم. صفحات ۲۲-۱.

۲- نظری آریا، ع. رحیمی. ش. ۱۳۵۹، مطالعه عوامل باکتریایی مولد لنفادنیت در گوسفندان نژاد مریئوس. نامه دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران. دوره سی و هشتم. صفحات ۳۸-۳۱.

3. Alonso, J.L., Simon, M.C., Girones, O., Muzquiz, J.L., Ortega C., Garcia, 1992, The effect of experimental infection with *Corynebacterium pseudotuberculosis* on reproduction in adult ewes. Res. Vet. Sci. 52:267-272.

4. Blood, D.C., Radostitis, O.M., 1988, Veterinary medicine. 7th. ed. Bailliere Tindall pp:573-580,735.

5. Brogdon, K.A., Cutlip, R.G. and Lehmkuih, H.D., 1984, Experimental *Corynebacterium*