

بررسی آلودگی سالمونلایی گله های طیور گوشتی اطراف شهرستان سنندج

سارا دولتیاپی^۱، سید مصطفی پیغمبری^{۱*}، ریما مرشد^۲

۱) گروه بیماری های طیور، دانشکده دام پزشکی دانشگاه تهران، تهران، ایران

۲) گروه کشاورزی و دام پزشکی، بنیاد دانشنامه نگاری ایران، وزارت علوم، تحقیقات و فناوری، تهران، ایران

تاریخ پذیرش: ۹۵/۴/۲۳

تاریخ دریافت: ۹۵/۱/۱۶

چکیده

مقدمه: عفونت های ناشی از سالمونلا های پارا تیفوئیدی در صنعت طیور بسیار مهم هستند. گوشت مرغ و تخم مرغ از اصلی ترین منابع انتقال سالمونلا به انسان در سال های اخیر شناخته شده اند. هدف از این مطالعه بررسی میزان آلودگی گله های گوشتی شهرستان سنندج به سالمونلا، تعیین گروه سرمی و بررسی الگوی مقاومت دارویی در بین جدایه های آن بوده است.

مواد و روش ها: تعداد ۲۲۲۰ نمونه از مدفوع تازه دفع شده مرغان در ۲۰ گله گوشتی به طور تصادفی جمع آوری شد. از هر سالن مرغداری، ۶۰ نمونه مدفوعی جمع آوری شد که هر ۱۰ نمونه با هم تجمع شد. تمامی ۲۲۲ نمونه تجمع شده از ۲۰ گله گوشتی بر اساس روش های استاندارد برای جداسازی سالمونلا کشت داده شدند. روش استاندارد آگلو تیناسیون بر روی لام جهت تعیین گروه سرمی و روش استاندارد دیسک دیفیوژن برای تعیین حساسیت ضد میکروبی جدایه ها نسبت به ۲۰ عامل آنتی باکتریال مختلف مورد استفاده قرار گرفت.

یافته های پژوهش: از مجموع ۲۲۲ نمونه تجمع شده، تعداد ۴ جدایه سالمونلا متعلق به ۳ مزرعه مرغ گوشتی به دست آمد. آزمایش تعیین گروه سرمی مشخص نمود که از ۴ جدایه سالمونلا، یک جدایه به گروه سرمی C و سه جدایه به گروه سرمی D تعلق داشتند. همه نمونه های جدا شده به آمپی سیلین، سفتازیدیم، دانو فلوکساسین، لوو فلوکساسین، نور فلوکساسین و فلور فنیکل حساسیت کامل و به نالیدیسیک اسید و فلو مکوئین مقاومت کامل نشان دادند. در بین ۴ جدایه سالمونلا به دست آمده، وقوع مقاومت چند گانه دارویی بسیار شایع بود به طوری که آن ها حداقل به ۵ و حداکثر به ۹ دارو مقاوم بودند و ۴ الگوی مقاومت دارویی شناسایی شد.

بحث و نتیجه گیری: نتایج این بررسی، آلودگی گله های طیور گوشتی اطراف سنندج به سالمونلا و هم چنین وجود مقاومت بر علیه ترکیبات آنتی باکتریال در سالمونلا های جدا شده را نشان داد. یافته های این پژوهش برای صنعت طیور ایران مهم است و هم چنین از نقطه نظر بهداشت عمومی مورد توجه می باشد.

واژه های کلیدی: سالمونلا، گروه سرمی، مقاومت دارویی، جوجه گوشتی، سنندج، ایران

* نویسنده مسئول: گروه بیماری های طیور، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، تهران، ایران

Email: mpeigham@ut.ac.ir

Copyright © 2017 Journal of Ilam University of Medical Science. This is an open-access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution international 4.0 International License (<https://creativecommons.org/licenses/by-nc/4.0/>) which permits copy and redistribute the material, in any medium or format, provided the original work is properly cited.

مقدمه

سالمونلا یکی از نگرانی‌های مهم صنعت طیور از جنبه سلامت عمومی است. طیور و به ویژه ماکیان به عنوان اصلی‌ترین ناقل سالمونلا به انسان شناخته شده‌اند (۱-۳). سالمونلوز در انسان با خوردن گوشت مرغ نیم‌پز یا سایر فرآورده‌های طیوری که در اثر آلودگی متقاطع با گوشت مرغ خام، آلوده به سالمونلا شده‌اند انتقال می‌یابد. این بیماری خود محدود شونده است اما در کودکان و افراد مسن و نیز افرادی که از نقص ایمنی رنج می‌برند اسهال شدید ایجاد نموده و نیاز به بستری شدن در بیمارستان و دارو درمانی دارد. این باکتری هم‌چنین قادر است از روده به جریان خون وارد شده و سپتی‌سمی ایجاد کند و سبب مرگ شود (۴). از سوی دیگر، از جمله نگرانی‌های در حال افزایش در جهان از جنبه بهداشت عمومی، مسئله مقاومت‌های آنتی‌بیوتیکی است. در ۳۰ سال اخیر به ویژه سالمونلا‌های دارای مقاومت چندگانه دارویی گسترش یافته‌اند (۵). استفاده از آنتی‌بیوتیک‌های محرک رشد قطعاً نقش بسزایی در شکل‌گیری مقاومت‌های دارویی داشته‌اند. بنا بر این استفاده از آنتی‌بیوتیک‌های انسانی به عنوان محرک رشد در غذای دام و طیور در بسیاری از کشورها ممنوع شده‌اند درحالی‌که در بسیاری از کشورها هم‌چنان آنتی‌بیوتیک‌هایی که مصارف درمان انسانی ندارند به عنوان محرک رشد استفاده می‌شوند (۶). سالمونلوز در صنعت طیور ایران نیز به مانند سایر کشورها در حال توسعه در خاورمیانه، آسیای جنوب شرقی، آفریقا و امریکای لاتین آندمیک است (۷). تحقیقات گوناگون سالهای اخیر در ایران درصدهای متفاوتی از شیوع سالمونلا را در گله‌های طیور واقع مناطق مختلف ایران گزارش کرده‌اند (۸-۱۴). هدف از این مطالعه نیز بررسی شیوع سالمونلا در تعدادی از گله‌های مرغ گوشتی اطراف شهرستان سنندج و تعیین گروه‌های سرمی و الگوهای مقاومت دارویی آن‌ها بوده است. به طور قطع تحلیل نتایج حاصله از این تحقیق با نتایج سایر بررسی‌های صورت گرفته در مناطق مختلف کشور، جهت تدوین برنامه‌های پیش و کنترل سالمونلا در طیور صنعتی و کاهش آلودگی متقاطع از طریق زنجیره غذایی و متعاقب آن کاهش

عفونت‌های سالمونلایی به ویژه سالمونلا‌های مقاوم در جوامع انسانی حائز اهمیت است.

مواد و روش‌ها

نمونه برداری: از ۳۷ سالن مرغداری واقع در ۲۰ مزرعه پرورش مرغ گوشتی در اطراف شهرستان سنندج به طور تصادفی و در مجموع ۲۲۲۰ نمونه مدفوعی تازه دفع شده از پرندگان اخذ شد. هر سالن مرغداری به ۶ ناحیه تقسیم شد و از هر ناحیه ۱۰ نمونه مدفوعی تازه برداشته شد که با هم مخلوط شدند لذا از هر سالن ۶ نمونه مخلوط شده بدست آمد.

روش کشت برای جداسازی سالمونلا: پس از جمع‌آوری نمونه‌های تازه مدفوعی و مخلوط نمودن هر ۱۰ نمونه، تمامی نمونه‌ها به محیط غنی‌سازی سلنیت F اضافه شدند و پس از ۲۴ ساعت باکتری‌ها به محیط انتخابی مک‌کانکی و سالمونلا-شیگلا منتقل شدند. پرگنه‌های مشکوک به سالمونلا در محیط‌های TSI و اوره کشت داده شدند. هم‌چنین جدایه‌ها در محیط‌های بیو شیمیایی مختلف شامل محیط‌های نیترات، آب پیتونه، MR-VP و سیترات کشت داده شدند و از لحاظ تخمیر قند‌های ترهالوز، دولسیتول و مانیتول نیز مورد بررسی قرار گرفتند. جدایه‌ها پس از تأیید به عنوان سالمونلا در فریزر 70°C - و ازت مایع نگه‌داری شدند (۱۵).

تعیین گروه سرمی: پس از خارج کردن هر جدایه از ازت مایع، یک لوپ از هر جدایه را داخل ۳ میلی لیتر محیط Tryptic Soy Broth (TSB) ریخته و پس از ۱۸ ساعت انکو باسیون در شیکر انکو باتور و در دمای 37°C درجه سانتی‌گراد، در محیط آگار مک‌کانکی کشت داده شد. مجدداً پس از ۲۴ ساعت از پرگنه‌های رشد کرده روی محیط آگار مک‌کانکی، یک تک پرگنه در محیط Triple Sugar Iron (TSI) کشت داده شد و از کشت حاصله برای تعیین گروه سرمی به روش استاندارد آگلو تیناسیون روی لام و جهت تشخیص پادگن O از آنتی‌سرم‌های پلی‌والان A-D (شرکت بهار افشان، ایران) استفاده شد. جهت تعیین گروه سرمی از کشت ۲۴ ساعته و خالص هر جدایه باکتری

در روی محیط TSI، شیرابه غلیظی با سرم فیزیولوژی ۰/۸۵٪ بر روی یک لام تمیز تهیه و پس از کنترل اتو آگلو تیناسیون، یک قطره از آنتی سرم پلی والان را روی آن قرار داده و با هم مخلوط شدند. هر کدام از جدایه های باکتری در این مطالعه در برابر هر چهار آنتی سرم پلی والان (A-D) به طور جداگانه آزمایش شدند. نتایج آزمایش آگلو تیناسیون روی لام برابر چراغ و در زمینه سیاه قرائت گردید. در صورت مشاهده آگلو تیناسیون در کم تر از ۲ دقیقه، واکنش مثبت تلقی شد (۱۵).

تعیین الگوی مقاومت دارویی: برای تعیین الگوی مقاومت دارویی، روش کیفی مورد استفاده دیسک دیفوزیون به روش استاندارد کربی-بائر بود (۱۶). از سوسپانسیون میکروبی معادل نیم مک فارلند برای کشت استفاده شد. جدایه های سالمونلایی از محیط TSB به روی محیط آگار مک کانکی کشت داده شدند و بعد از ۱۸ ساعت انکوباسیون در ۳۷ درجه سانتی گراد، ۴-۵ پرگنه تک سالمونلا از محیط آگار مک کانکی برداشت شده و به یک لوله آزمایش استریل حاوی ۴-۵ میلی لیتر محیط TSB انتقال داده شد. محیط مایع تلقیح شده معمولاً به مدت ۲-۳ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد تا مشاهده یک کدورت واضح و قابل قبول و منطبق با کدورت استاندارد ۰/۵ مک فارلند انکوبه گردید. سپس یک سواب استریل را به درون این سوسپانسیون باکتریایی وارد نموده، مایع اضافی سواب را با فشار به جدار داخلی لوله حاوی سوسپانسیون باکتریایی گرفته و بعد سواب را به صورت خطی و بدون فاصله بین خطوط کشت، بر روی سطح محیط آگار مولر- هینتون که ۲۰ دقیقه قبل از استفاده از یخچال خارج گردیده بود کشت داده شد. به منظور تلقیح یکنواخت، کشت خطی سه مرتبه انجام شد. بدین نحو که هر مرتبه پلیت حاوی محیط کشت به میزان ۶۰ درجه نسبت به دفعه قبل چرخانیده شده و مجدداً سواب بر روی آن بصورت خطی کشیده شد. در نهایت سوسواب را به لبه داخلی پلیت و در تماس با سطح محیط کشت چسبانده و یک دور کامل چرخانده شد. پلیت های تلقیح شده به مدت ۳-۵ دقیقه به همان حال باقی ماندند تا رطوبت اضافی قبل از گذاشتن

دیسک آنتی بیو گرام توسط آگار جذب شود. بعد دیسک های مورد آزمایش که یک ساعت قبل به منظور رسیدن به درجه حرارت آزمایشگاه از یخچال خارج شده بودند توسط پنس استریل بر روی سطح محیط مولر- هینتون تلقیح شده قرار داده شدند. به منظور رعایت فاصله بین دیسک ها بر روی محیط کشت به میزان ۲۴ میلی لیتر از همدیگر و ۱۵ میلی متر از جدار پلیت فقط ۶ دیسک بر روی یک پلیت ۹۰ میلی متری گذاشته شد. ظرف مدت ۱۵ دقیقه پس از دیسک گذاری پلیت ها جمع آوری شده و در وضعیت وارونه و به مدت ۱۶ تا ۱۸ ساعت در ۳۵ درجه سانتی گراد انکوبه شدند. بعد از این مدت برای قرائت نتیجه آزمایش از چشم غیر مسلح و در حضور نور متمرکز، قطر هاله مانع شونده از رشد هر آنتی بیوتیک بر حسب میلی متر توسط خط کش اندازه گیری شد و با مقایسه با جداول تفسیر منتشر شده توسط CLSI (Clinical and Laboratory Standard Institute) به صورت حساس، مقاوم و نیمه حساس تقسیم بندی شدند. تعداد ۲۰ عامل آنتی باکتریال مورد آزمایش و غلظت بالقوه آن ها (بر حسب میکرو گرم) عبارت بودند از: آمپی سیلین (۱۰)، کلر امفنیکل (۳۰)، سیپرو فلوکساسین (۵)، انرو فلوکساسین (۵)، فورازو لیدون (۱۰۰)، فلو مکوئین (۳۰)، جنتا مایسین (۱۰)، لینکو اسپکتین (۱۵/۲۰)، نالیدیکسیک اسید (۳۰)، نور فلوکساسین (۱۰)، تترا سایکلین (۳۰)، استرپتو مایسین (۱۰)، سولفا متوکسازول+ تری متوپریم (۲۳/۷۵+۱/۲۵)، دانو فلوکساسین (۵)، سفیکسیم (۵)، سفنی راکسون (۳۰)، سفتازیدیم (۳۰)، لوو فلوکساسین (۵)، کانا مایسین (۳۰)، فلور فنیکل (۳۰). همه دیسک های آنتی باکتریال از شرکت پادتن طب (ایران) تهیه شدند.

یافته های پژوهش

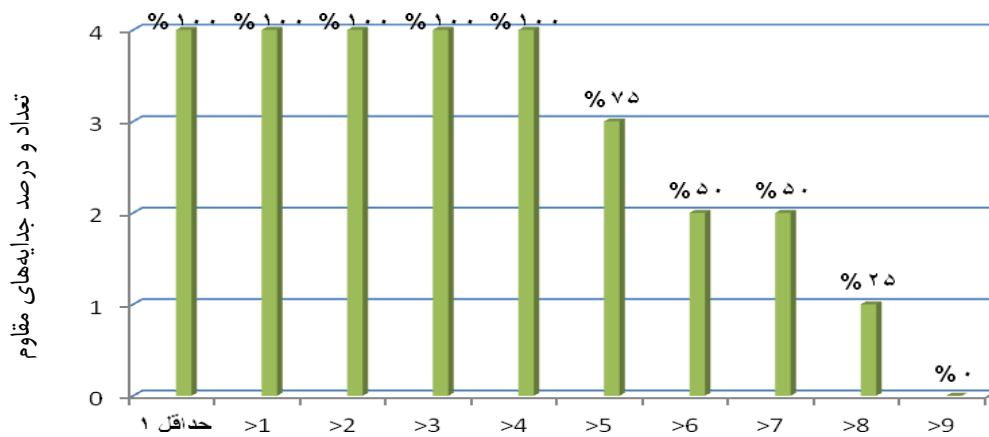
در این مطالعه ۲۲۲۰ نمونه مدفوعی تازه از مرغ داری های شهرستان سنندج اخذ شد و برای انجام آزمایشات هر ۱۰ نمونه با هم مخلوط و در مجموع ۲۲۲ نمونه کشت داده شد و آزمایشات بیو شیمیایی روی آن ها انجام شد. از ۲۲۲ نمونه ی مخلوط شده، چهار جدایه

ترکیبات، بیشترین حساسیت‌ها در مقابل سفیکسیم، سفتریاکسون، جنتامایسین و کانامایسین مشاهده شد. بیشترین میزان مقاومت دارویی نیز متعلق به آنتی بیوتیک‌های نالیدیکسیک اسید و فلو مکوئین و پس از این دو نئومایسین و انروفلوکساسین قرار داشتند. در میان جدایه‌ها وقوع مقاومت چندگانه بسیار شایع بود به طوری که ۱۰۰٪ جدایه‌ها همزمان نسبت به حداقل پنج دارو مقاومت داشتند و همه آن‌ها حداقل به ۵ دارو و حداکثر به ۹ دارو مقاوم بودند (شکل ۱). هیچ کدام از جدایه‌ها به بیش از ۹ دارو مقاوم نبودند.

سالمونلا (۱/۸٪) به دست آمد که متعلق به ۳ مزرعه مرغ گوشتی مختلف بودند که این میزان برابر ۱۵٪ آلودگی مزارع مرغ گوشتی است. یک جدایه (۲۵٪) متعلق به گروه سرمی C و سه جدایه (۷۵٪) به گروه سرمی D تعلق داشتند. هرکدام از چهار جدایه سالمونلا نسبت به ۲۰ ترکیب آنتی‌باکتریال الگوی مقاومت جداگانه‌ای داشتند (جدول ۱). همه جدایه‌های مورد بررسی نسبت به ترکیبات ضد میکروبی آمپی‌سیلین، سفنازیدیم، دانو فلوکساسین، لوو فلوکساسین، نور فلوکساسین و فلورفنیکل حساس بودند. بعد از این

جدول شماره ۱. میزان حساسیت یا مقاومت چهار جدایه سالمونلا به ۲۰ ترکیب ضد میکروبی

ردیف	دارو	تعداد مقاوم (%)	تعداد نیمه حساس (%)	تعداد حساس (%)
۱	آمپی‌سیلین	۰ (۰)	۰ (۰)	۴ (۱۰۰)
۲	کلرامفنیکل	۲ (۵۰)	۰ (۰)	۲ (۵۰)
۳	سفنازیدیم	۰ (۰)	۰ (۰)	۴ (۱۰۰)
۴	سفیکسیم	۱ (۲۵)	۰ (۰)	۳ (۷۵)
۵	سفتریاکسون	۱ (۲۵)	۰ (۰)	۳ (۷۵)
۶	دانوفلوکساسین	۰ (۰)	۰ (۰)	۴ (۱۰۰)
۷	فلومکوئین	۴ (۱۰۰)	۰ (۰)	۰ (۰)
۸	فورازولیدون	۲ (۵۰)	۰ (۰)	۲ (۵۰)
۹	جنتامایسین	۱ (۲۵)	۰ (۰)	۳ (۷۵)
۱۰	کانامایسین	۱ (۲۵)	۰ (۰)	۳ (۷۵)
۱۱	لووفلوکساسین	۰ (۰)	۰ (۰)	۴ (۱۰۰)
۱۲	لینکوسایکترین	۲ (۵۰)	۰ (۰)	۲ (۵۰)
۱۳	نئومایسین	۳ (۷۵)	۰ (۰)	۱ (۲۵)
۱۴	نالیدیکسیک اسید	۴ (۱۰۰)	۰ (۰)	۰ (۰)
۱۵	انروفلوکساسین	۳ (۷۵)	۰ (۰)	۱ (۲۵)
۱۶	نورفلوکساسین	۰ (۰)	۰ (۰)	۴ (۱۰۰)
۱۷	استرپتومایسین	۰ (۰)	۱ (۲۵)	۳ (۷۵)
۱۸	سولفامتوکسازول + تری متوپریم	۲ (۵۰)	۰ (۰)	۲ (۵۰)
۱۹	تتراسایکلین	۲ (۵۰)	۲ (۵۰)	۰ (۰)
۲۰	فلورفنیکل	۰ (۰)	۰ (۰)	۴ (۱۰۰)



شکل ۱- مقاومت چندگانه در ۴ جدایه سالمونلا این مطالعه. تعداد (درصد) ترکیبات ضد میکروبی که نسبت به هر باکتری مقاوم بوده اند در شکل نشان داده شده است.

بحث و نتیجه گیری

ارتباط مستقیمی بین آلودگی سالمونلایی گوشت های مرغ در بازار مصرف و آلودگی گله های گوشتی وجود دارد زیرا آلودگی سالمونلایی گوشت های مرغ از گله های گوشتی منشاء می گیرد که در اثر عدم رعایت نکات بهداشتی و آلودگی متقاطع در سطح کشتارگاه ها و مراکز فروش منتشر می شود. تعیین میزان آلودگی گله های گوشتی به سالمونلا های پارا تیفوئیدی و به کار گیری اصول امنیت زیستی و بهداشتی در جهت کاهش آلودگی در سطح فارم ها یکی از اهداف مهم دام پزشکی از جنبه سلامت عمومی جامعه و پیشگیری از مسمومیت های غذایی با منشا طیوری در انسان است (۲۰). متأسفانه در بسیاری از کشور های در حال توسعه آمار دقیقی از شیوع سالمونلا چه در انسان و چه در دام و طیور وجود ندارد. از آن جا که اسهال یکی از بیماری های بسیار اندمیک و خود محدود شونده در انسان است اطلاعات مربوط به شیوع آن در کشور احتمالاً کم تر از میزان واقعی است. تاکنون چندین مطالعه در شهرها و استان های مختلف برای تعیین میزان آلودگی گله های مختلف طیور و لاشه های مرغ ها صورت گرفته است. در همین راستا گله های گوشتی شهرستان سنندج هدف این بررسی برای جدا سازی سالمونلا قرار گرفتند. میزان جداسازی سالمونلا از ۲۲۲ نمونه پول شده ۱/۸٪ بوده است. در بررسی های مشابه صورت گرفته در ایران میزان جدا سازی

سالمونلا از نمونه های اخذ شده از گله های گوشتی در سال ۱۳۸۳ در اهواز، ۲۸/۳۸ درصد (۱۷)، ۱۳۸۹ در تهران، ۳۵/۲۹ درصد (۱۰)، ۱۳۹۰ در کل کشور، ۱۰/۸۳ درصد (۱۸)، ۱۳۹۱ در آمل، ۲۷/۴۳ درصد (۱۱) و ۱۳۹۲ در قائم شهر، ۱۳/۱۵ درصد (۱۹) بوده است. در بسیاری از مواقع، باکتری سالمونلا در اندام های داخلی به صورت عفونت پنهان بدون نشان دادن علائم بالینی و دفع باکتری باقی می ماند و همین امر جستجوی آن را در مدفوع با مشکل مواجه خواهد کرد (۲۰). به عبارت دیگر میزان جداسازی سالمونلا از اندام های مختلف به یک نسبت نیست و بهترین اندام ها برای جداسازی سالمونلا سکوم، کبد و کیسه زرده هستند و با افزایش سن تنها از کبد و سکوم می توان باکتری را جدا کرد (۲۰، ۱۱). لذا جداسازی سالمونلا از مدفوع و سواپ کلواک نمی تواند نشان دهنده شیوع واقعی سالمونلا در گله ها باشد و قطعاً میزان آلودگی گله های ماکیان بسیار بالا تر از یافته های این بررسی است (۲۱). استفاده از نمونه های اندام های داخلی هم چون کبد و سکوم در صورت امکان دسترسی به لاشه پرندگان، در کنار استفاده از نمونه های مدفوعی برای جداسازی سالمونلا توصیه می شود.

در این تحقیق، گروه D، گروه سرمی غالب در میان جدایه های سالمونلا بود که ۷۵٪ جدایه ها را به خود اختصاص داد. در برخی از بررسی های صورت گرفته در ایران، برای مثال در آمل (۱۱) و بررسی انجام شده در

متفاوتی داشته اند. در مطالعه مرشد و پیغمبری، ۲۲ الگوی مختلف مقاومت در مقابل ۳۰ آنتی بیوتیک در بین ۳۵ جدایه طیوری سالمونلا انتریتیدیس گزارش شد که بیشترین میزان مقاومت از آن فلو مکوئین، فورازو لیدون، نالیدیکسیک اسید و تترا سایکلین بود (۹). در مطالعه دیگری توسط همین پژوهشگران، ۷۱ الگوی مقاومت در مقابل ۳۰ ترکیب ضد میکروبی بین ۱۲۳ جدایه طیوری سالمونلا و ۳۱ الگو در برابر ۹ ترکیب ضد میکروبی پر مصرف در صنعت طیور یافت شد و بیشترین مقاومت نسبت به آنتی بیوتیک‌های تترا سایکلین، فورازو لیدون، نالیدیکسیک اسید و لینکوسپکسین و فلو مکوئین گزارش شد (۱۳). سلطان دلالت در سال ۱۳۸۶ در ۳۲ جدایه سالمونلایی از گوشت مرغ در استان تهران، بالاترین میزان مقاومت را نسبت به نالیدیکسیک اسید گزارش کرد (۲۵). افزایش تعداد سالمونلاهای مقاوم به چندین دارو به ویژه طی دو دهه اخیر به یک مشکل اساسی برای سلامت جامعه تبدیل شده است که نیاز به پایش دائمی و احتیاط در مصرف آنتی بیوتیک‌ها دارد. در تحقیق حاضر، هر چهار جدایه سالمونلا و به عبارتی ۱۰۰٪ جدایه‌ها دارای مقاومت چندگانه نسبت به دو تا چهار آنتی بیوتیک به صورت هم‌زمان بودند. آن‌چه که قابل تامل است افزایش روزافزون مقاومت چندگانه سالمونلاهای غیر تیپوئیدی با منشا طیور در طی سالیان اخیر نسبت به مطالعات قبلی در ایران و جهان است که می‌تواند ناشی از استفاده وسیع داروهای ضد باکتریایی به عنوان پیشگیری و پرو فیلاکسی، محرک رشد و به منظور درمان در دام به ویژه گله‌های صنعتی طیور باشد. در مطالعات قبلی در ایران میزان مقاومت چندگانه ۳۵ جدایه طیوری سالمونلا انتریتیدیس حدود ۷۲٪ و مقاومت چندگانه ۱۲۳ جدایه سالمونلا ۸۱٪ بوده است (۱۳، ۹). میزان مقاومت چندگانه در این پژوهش از مطالعات پیشین در مالزی ۶۷٪ (۲۶)، چین ۲۰٪ (۲۷)، موروکو ۴۴٪ (۲۸)، ویتنام ۳۴٪ (۲۹)، رومانی ۹۲٪ (۳۰) و مطالعه‌ای بر روی سالمونلاهای جدا شده از لاشه‌های طیور در چین ۹۷٪ (۳۱) بیش‌تر بوده است. این یافته‌ها موید این نکته هستند که طیور به عنوان یکی از منابع سالمونلاهای دارای مقاومت دارویی و به

کل کشور (۱۸) گروه D شایع‌ترین سالمونلای یافت شده در گله‌های گوشتی بود در حالی که در گله‌های گوشتی قائم شهر (۱۹) و گله‌های گوشتی استان تهران (۱۰) گروه C غالبیت داشت. به نظر می‌رسد شیوع سالمونلاهای گروه C در سال‌های اخیر در گله‌های گوشتی و متعاقباً در فرآورده‌های طیوری در حال افزایش هستند. در مطالعه‌ی اخیر، از حدود ۱۰۰ جدایه گروه سرمی C سالمونلا به دست آمده از گله‌های طیور کشور تعداد ۷۹ جدایه در آزمایش PCR، سالمونلا اینفنتیس تشخیص داده شدند (۱۴). سالمونلاها از جمله باکتری‌هایی هستند که قادرند از راه‌های مختلف، مقاومت در مقابل ترکیبات آنتی باکتریال را کسب کنند و به یکدیگر منتقل کنند. مصرف آنتی بیوتیک‌های انسانی در گله‌های طیور باعث افزایش شیوع مسمومیت‌های غذایی ناشی از سالمونلا در انسان شده است زیرا زمینه تکثیر سالمونلاهای مقاوم و حتی دارای مقاومت چندگانه دارویی و انتقال آن به انسان را فراهم می‌آورد که یکی از مشکلات اپیدمیولوژیک در سراسر دنیا است (۲۳). روند استفاده نادرست و بی‌رویه از ترکیبات آنتی باکتریال در واحدهای پرورش طیور به دور از ارزیابی دقیق حساسیت باکتریایی و به ویژه به عنوان محرک رشد، منجر به گسترش ژن‌های مقاوم به داروهای ضد میکروبی و متعاقباً مقاومت دارویی در انسان‌ها به دلیل اثرات باقی‌مانده دارویی در فرآورده‌های طیور می‌گردد (۲۴). در این مطالعه، بیشترین میزان مقاومت دارویی متعلق به آنتی بیوتیک‌های نالیدیکسیک اسید و فلو مکوئین، نئو مایسین و انرو فلوکساسین بود. همه جدایه‌های مورد بررسی نسبت به آنتی بیوتیک‌های آمپی سیلین، سفترایم، دانو فلوکساسین، لوو فلوکساسین، نور فلوکساسین و فلور فنیکل حساس بودند و کمترین مقاومت دارویی از آن آنتی بیوتیک‌های سفیکسیم، سفتری راکسون، جنتا مایسین و کانا مایسین بود که بیانگر ارتباط مستقیم مقاومت دارویی با گستردگی مصرف دارو است. به نظر می‌رسد درصد بالایی از جدایه‌های سالمونلا هنوز به اکثر کینولون‌ها حساسیت بالایی دارند. هر کدام از جدایه‌های سالمونلا در این تحقیق الگوی مقاومت

از آنتی‌بیوتیک‌ها به عنوان محرک رشد و نیز به عنوان پیش‌گیری اولیه از بیماری‌ها در گله‌های طیور صنعتی و ارزیابی حساسیت ضد میکروبی در صورت استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها در موارد درمانی است.

ویژه مقاومت چندگانه می‌باشند و دستیابی به درمان آنتی‌بیوتیکی موفق در انسان برای کنترل سالمونلوز با منشا طیوری، نیازمند پایه‌گذاری سیستم‌های غربال‌گری استاندارد به صورت دوره‌ای برای پایش و کنترل سالمونلا در گله‌های طیور بویژه جوجه‌های گوشتی و فرآورده‌های آن‌ها و تجدید نظر در خصوص استفاده

References

1. Dominigues AR, Pires SM, Halasa T, Hald T. Source attribution of human campylobacteriosis using a metanalysis of case-control studies of sporadic infections. *Epidemiol Infect* 2012; 140:970-81.
2. Hermans D, Pasmans F, Messens W, Martel A, Van Immerseel F. Poultry as a host for the zoonotic pathogen *Campylobacter jejuni*. *Vector Borne Zoonotic Dis* 2012; 12:89-98.
3. Newell DG, Elver KT, Dopfer D, Hansson I, Jones P, James S, et al. Biosecurity based interventions and strategies to reduce *Campylobacter* spp on poultry farms. *Appl Environ Microbiol* 2011; 159:204-11.
4. Fuche FJ, Sow OI, Simon R, Tennant SM. *Salmonella* Serogroup C: Current Status of Vaccines and Why They Are Needed. *Clin Vaccine Immunol* 2016 Sep 6; 23:737-45.
5. Hur J, Jawale C, Lee, JH. Antimicrobial resistance of *Salmonella* isolated from food animals a review. *Food Res Int* 2012; 45:819-30.
6. Marshall BM, Levy SB. Food animals and antimicrobials impacts on human health. *Clin Microbiol Rev* 2011; 24:718-33.
7. Mirza SH, Beeching NJ, Hart CA. Multi drug resistant typhoid a global problem. *J Med Microbiol* 1996; 44:317-9.
8. Emadichashni SH, Hassanzadeh M, Bozorgmehrifard MH, Mirzaie S. Characterization of the *Salmonella* isolates from backyard chickens in North of Iran by serotyping multiplex PCR and antibiotic resistance analysis. *Arch Razi Inst* 2009; 64:77-83.
9. Morshed R, Peighambari SM. Drug resistance plasmid profile and random amplified polymorphic DNA analysis of Iranian isolates of *Salmonella enteritidis*. *New Microbiol* 2010; 33:47-56.
10. Morshed R, Peighambari SM. *Salmonella* infections in poultry flocks in the vicinity of Tehran. *Int J Vet Res* 2010; 4:273-6.
11. Morshed R. [Bacteriological study of broiler flocks *Salmonella* contamination in Amol city]. *Pajouhesh Sazandegi Vet J* 2012; 97:23-8. (Persian)
12. Morshed R. Resistance patterns to antibiotics in *Salmonella* serovars isolated from broiler flocks in Amol, Iran. *Pajouhesh & Sazandegi Vet J* 2013; 101:31-39.
13. Peighambari SM, Akbarian R, Morshed R, Yazdani A. Characterization of *Salmonella* isolates from poultry sources in Iran. *Iranian J Vet Med* 2013; 7:35-41.
14. Peighambari SM, Sorahi Nobar M, Morshed R. Detection of *Salmonella enterica* serovar infantis among serogroup C *Salmonella* isolates from poultry using PCR and determination of drug resistance patterns. *Iranian Vet J* 2015; 11:54-61.
15. Waltman WD, Gast RK, Mallinson ET. *Salmonellosis*. A laboratory manual for the isolation and identification of avian pathogens. 4th ed. Pennsylvania American Association Publication. 1998. P. 4-13.
16. Breteler KB, Rentenaar RJ, Verkaart G, Sturm PD. Performance and clinical significance of direct antimicrobial susceptibility testing on urine from hospitalized patients. *Scand J Infect Dis* 2011; 43:771-6.
17. Mayahi M, Roaie M, Varjavand M. Study on *Salmonella* spp. in broiler chickens in Ahvaz. *Iranian J Infect Dis Trop Med* 2004; 9:16-21.
18. Akbarian R, Peighambari SM, Morshed R, Yazdani A. Survey of *Salmonella*

- infection in Iranian poultry flocks. Iranian Vet J 2012; 8:5-10.
- 19.Eram N, Peighambari SM, Yazdani A. Study on Salmonella spp. in broiler farms around Ghaemshahr determination of serotypes and their drug resistance. J Vet Lab Res 2013; 5:85-94.
- 20.Gast, RK. Salmonella infection diseases of poultry. 12th ed. Iowa Blackwell Publication. 2008; P. 636-51.
- 21.Solano C, Galindo J, Sesma B, Alvarez M, Salsona MJ, Gamazo C. Enzyme-linked immunosorbent assay with a Salmonella enteritidis antigen for differentiating infected from vaccinated poultry. Vet Res 2000; 31:491-7.
- 22.Angulo FJ, Johnson KR, Tauxe RV, Cohen ML. Origins and consequences of antimicrobial-resistant nontyphoidal Salmonella implications for the use of fluoroquinolones in food animals. Microb Drug Resist 2000; 6:77-83.
- 23.Threlfall EJ. Antimicrobial drug resistance in Salmonella problems and perspectives in food and waterborne infections. FEMS Microbiol Rev 2002; 26:141-8.
- 24.Schwarz S, Kehrenbery C, Walsh TR. Use of antimicrobial agents in veterinary medicine and food animal production. Int Antimicrob Age 2001; 17:431-437.
- 25.Soltan Dallal MM, Taremi M, Modarressi Sh, Zolfagharian K, Zolfagharian K, Zali MR. [Determining the Prevalence of Salmonella serotypes obtained from meat and chicken samples and their antibiotic resistance pattern in Tehran]. Pejouhandeh 2007; 12:245-52. (Persian)
- 26.Thong KL, Modarressi S. Antimicrobial resistant genes associated with Salmonella from retail meats and street foods. Food Res Int 2011; 44: 2641-6.
- 27.Yan H, Li L, Alam MJ, Shinoda S, Miyoshi S, Shi L. Prevalence and antimicrobial resistance of Salmonella in retail foods in northern China. Int J Food Microbiol 2010; 143: 230-4.
- 28.Bouchrif B, Paglietti B, Murgia M, Piana A, Cohen N, Ennaj MM, Rubino S, Timinoun M . Prevalence and antibiotic-resistance of Salmonella isolated from food in Morocco. J Infect Dev Ctries 2009; 3: 35-40.
- 29.Haovan TT, Moutafis G, Istivan T, Tran LT, Coloe PJ. Detection of Salmonella spp. in retail raw food samples from vietnam and characterization of their antibiotic resistance. Appl Environ Microbiol 2007; 73: 6885-90.
- 30.Mihaiu L, Lapusan A, Tanasuica R, Sobolu R, Mihaiu R, Oniga O, Mihaiu M. First study of Salmonella in meat in Romania. J Infect Dev Ctries 2014; 8: 50-8.
- 31.Yildirim Y, Gonulalan Z, Pamuk S, Ertas N. Incidence and antibiotic resistance of Salmonella spp. on raw chicken carcasses. Food Res Int 2011; 44:725-8.

Survey of Salmonella Infections in Broiler Farms around Sanandaj

Doulatyabi S¹, Peighambari M^{1*}, Morshed R²

(Received: April 4, 2016

Accepted: July 13, 2016)

Abstract

Introduction: Paratyphoid Salmonella infections are very important in poultry industry. Chicken meat and eggs are recognized among the major sources for Salmonella infection in recent years. The main purpose of this survey was to isolate Salmonella from broiler farms around Sanandaj city, identifying the serogroups and determine the drug resistance pattern of the isolated Salmonella.

Materials & methods: A total number of 2220 samples were randomly collected from freshly dropped feces of broilers from 20 different broiler flocks around Sandanaj city. Sixty samples were taken from each poultry house in a farm and then each 10 samples were pooled. All 220 pooled samples obtained from 20 flocks were processed for Salmonella isolation according to standard procedures. By using polyvalent Salmonella antisera and by slide agglutination test the serogroup of each isolate was determined. Antimicrobial susceptibility of the isolates against 20 antibacterial agents was determined using standard disk diffusion method.

Findings: Out of 222 pooled samples, four Salmonella isolates were recovered which belonged to three different flocks. Serogrouping of four Salmonella isolates identified three isolates as serogroup D and one as serogroup C. All Salmonella isolates were susceptible to danofloxacin, norfloxacin, ampicillin and levofloxacin and were resistant to nalidixic acid and flumequine. Multi-resistance was observed for all Salmonella isolates. Resistance to 5-9 antibacterial agents was shown. Four drug resistance patterns were exhibited.

Discussion & conclusions: The results of this study showed the presence of Salmonella infection among broiler chickens in Sanandaj region and the occurrence of resistance to antibacterial agents for four isolated Salmonella. These findings are important for Iranian poultry industry and public health concerns.

Keywords: Salmonella, Serogroup, Drug resistance, Broiler chicken, Sanandaj, Iran

1. Dept of Avian Diseases, Faculty of Veterinary Medicine, Tehran University, Tehran, Iran

2. Dept of Veterinary and Agriculture, Iran Encyclopedia Compiling Foundation, Ministry of Science Research and Technology, Tehran, Iran

*Corresponding author Email: mpeigham@ut.ac.ir