

## بررسی فراوانی مقاومت به فلوروکوئینولون‌ها در ایزوله‌های سالمونلا انتریکا زیر گونه انتریکا سرووار انتریتیدیس جدا شده از نمونه‌های گاستروانتریت بیمارستانی

### چکیده

دریافت: ۱۴۰۲/۰۷/۱۰ ویرایش: ۱۴۰۲/۰۷/۱۷ پذیرش: ۱۴۰۲/۰۸/۲۴ آنلاین: ۱۴۰۲/۰۹/۱۱

**زمینه و هدف:** سالمونلا انتریکا زیر گونه انتریکا سرووار انتریتیدیس، یکی از مهمترین عوامل بیماری‌های منتقله از غذا است که در اثر مصرف فراورده‌های غذایی آلوده با منشا حیوانی به وجود می‌آید. گاستروانتریت سالمونلایی یک عفونت خود محدود شونده است که بدون نیاز به درمان آنتی‌بیوتیکی بهبود می‌یابد. اما بیماری می‌تواند به بیماری‌های سیستمیک تبدیل شود و این افراد نیاز به درمان دارند. هدف از مطالعه ما بررسی الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی و ژن‌های مقاومت به فلوروکوئینولون‌ها می‌باشد.

**روش بررسی:** در طی این مطالعه در یک مطالعه مقطعی-توصیفی در فاصله زمانی شهریور ۱۴۰۱ تا شهریور ۱۴۰۲ روش بررسی: در طی این مطالعه در یک مطالعه مقطعی-توصیفی در فاصله زمانی شهریور ۱۴۰۱ تا شهریور ۱۴۰۲ جدایه سالمونلا انتریتیدیس از منابع انسانی مورد بررسی قرار گرفت. پس از تایید ایزوله‌ها با استفاده از روش‌های استاندارد میکروبیولوژی و مولکولی، الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی جدایه‌ها و فراوانی ژن‌های مقاومت تعیین شد.

**یافته‌ها:** در این مطالعه از ۴۴ جدایه سالمونلا انتریتیدیس مورد مطالعه، ۱۰۰٪ سویه‌ها به ایمی‌پن و مروپن حساس بودند و حساسیت به آنتی‌بیوتیک‌های سفتیاکسون، سفتازیدیم و سفوتابکسیم به ترتیب ۹۳/۲٪، ۹۰/۹٪، ۹۴/۱٪ بودند. ۸۱/۸٪ جدایه‌ها به کوتريماکسازول حساس بودند، حساسیت به آپسی‌سیلین ۸۴/۱٪ بود. تنها ۹/۱٪ جدایه‌ها به سپیروفلوکسازین حساس بودند. در بین سویه‌های مقاوم به سپیروفلوکسازین به روش فنوتیپی هیچ کدام از ژن‌های و *qnrS*, *qnrA*, *qnrB* مشاهده نگردید. تمام سویه‌های مقاوم به نالیدیکسیک اسید دارای ژن *gyrA* بودند.

**نتیجه‌گیری:** در این مطالعه نشان داده شد، مقاومت به خانواده فلوروکوئینولون‌ها در بین ایزوله‌های سالمونلا انتریتیدیس در حال افزایش می‌باشد. از طرفی شاهد کاهش حساسیت و بروز سویه‌های مقاوم به سفالوسپورین‌های وسیع‌الطیف در بین سرووار انتریتیدیس هستیم، که داروی انتخابی عفونت‌های خارج روده‌ای می‌باشد.

**کلمات کلیدی:** گاستروانتریت، سالمونلا انتریتیدیس، مقاومت آنتی‌بیوتیکی، سپیروفلوکسازین.

کسری مردانه<sup>۱</sup>، فرهاد نیکخواهی<sup>۱</sup>،  
فاطمه فرد صانعی<sup>\*</sup>

۱- مرکز تحقیقات میکروب شناسی، دانشگاه علوم پزشکی قزوین، قزوین، ایران.

۲- کمیته تحقیقات دانشجویی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی قزوین، قزوین، ایران.

\* نویسنده مسئول: قزوین، دانشگاه علوم پزشکی قزوین، مرکز تحقیقات میکروب شناسی.

تلفن: ۰۲۸-۳۳۳۳۶۰۰۸  
E-mail: f.fardsanei@qums.ac.ir

### مقدمه

گاستروانتریت اپیدمیک و آندمیک در انسان در سرتاسر جهان می‌باشد. سالیانه ۱۷ میلیون گاستروانتریت حاد یا اسهال به دلیل سالمونلوزیس غیرتیفویلی گزارش می‌شود که سه میلیون از آنها منجر به مرگ می‌شود.<sup>۱</sup> گاستروانتریت شایعترین و متداول‌ترین عفونت سالمونلایی در انسان می‌باشد که توسط سروتیپ‌های

سالمونلا انتریکا زیر گونه انتریکا سرووار انتریتیدیس (*Salmonella enterica* subsp *enterica* serovar *Enteritidis*) با فرمول آنتی‌ژنیک O:1,9,12 H:gm یکی از مهمترین عوامل

میکروبی و تعیین فراوانی ژن های مقاومت به این آنتی بیوتیک ها می باشد.

## روش بررسی

در این مطالعه مقطعی - توصیفی که در فاصله زمانی شهریور ۱۴۰۱ تا شهریور ۱۴۰۲ پس از اخذ کد اخلاق با شماره IR.QUMS.REC.1401.183 از دانشگاه علوم پزشکی قزوین نمونه های مدفوعی از تمام بیماران گاستروانتریت اسپورادیک بیمارستانی مراجعه کننده به بیمارستان های آموزشی شهر قزوین مشکوک به سالمونلوز کشت داده شد.

نمونه ها در آزمایشگاه ابتدا برروی محیط GN broth کشت داده شده و پس از شش ساعت برروی محیط های XLD و هکتون انتریک آگار (Hektoen enteric agar) کشت داده شدند. کلنج های سبز متمایل به آبی با کانون سیاه ایجاد شده روی محیط هکتون انتریک آگار و ایزوله جدا شده با ویژگی های بیوشیمیایی لاكتوز منفی، حرکت مثبت، واکنش دکربوکسیلاسیون لیزین مثبت، سیترات مثبت، هیدرولیز اوره منفی و متیل رد مثبت به عنوان یک ایزوله متعلق به جنس سالمونلا قلمداد می گردید.<sup>۵</sup> آزمایش های تعیین گروه، پس از تعیین هویت جدایه ها با روش های فنوتیپی، از کلنج باکتری های تایید شده جهت تعیین سرو گروپ با استفاده از آنتی سرم های پلی والان شرکت بهار افشار (Baharafshan, Iran) استفاده شد. جهت تعیین گروه از کشت ۲۴ ساعته و خالص باکتری در روی محیط TSI سوسپانسیون غلیظی با سرم فیزیولوژی برروی یک لام تمیز تهیه کرده پس از مجاور نموندن با آنتی سرم های گروه A تا D آگلوتیناسیون بررسی شد.<sup>۶</sup>

تمام جدایه هایی که متعلق به گروه D سالمونلا بودند برای تعیین هویت به روش مولکولی در محیط TSB حاوی ۱۰٪ گلیسرول در دمای ۸۰-۸۵ ذخیره شدند. هویت جدایه های سالمونلا انتریتیدیس به روش Multiplex-PCR با استفاده از پرایمر های اختصاصی تایید شد. در این واکنش باند ۴۲۹ bp مربوط به 16srRNA و نشان دهنده جنس سالمونلا، باند ۳۱۰ bp مربوط به ژن *sef-A* (فیمبریه ای) است که فقط در سالمونلا انتریتیدیس دیده می شود و باند ۲۵۰ bp مربوط به پلاسمید حدت *spv* در جنس سالمونلا می باشد.<sup>۷</sup> توالی پرایمر ها در جدول ۱ آمده است. در یک واکنش PCR از هر کدام از مواد واکنش شامل آب مقدار و غلاظت نهایی ۱/۵ میلی مولار  $MgCl_2$ ،  $X1$  بافر، ۰/۲

(*Salmonella Typhimurium*) و انتریتیدیس (*Salmonella Enteritidis*) ایجاد می شود. افزایش شیوع سرووار انتریتیدیس به دهه ۱۹۷۰ بر می گردد که این سروتیپ به عنوان اولین عامل ایجاد کننده عفونت سالمونلوز، جایگزین سروتیپ تیفی موریوم که قبلاً شایعترین سرووار سالمونلا بوده است، گردید.<sup>۲</sup> شیوع عفونت با سالمونلا انتریتیدیس، در بسیاری از کشورها افزایش یافته است و این سروتیپ هم اکنون در اروپا غالباً تعیین گردیده است. به نظر می رسد علت این جایگزینی، استفاده از مواد غذایی به صورت خام و نیم پز مثل گوشت مرغ، تخم مرغ و فرآورده های آن و همچنین صرف غذا در رستوران می باشد. دوره کمون بیماری معمولاً ۸-۲۴ ساعت می باشد، ولی گاهی اوقات بسته به تعداد باکتری وارد شده درد، تب و لرز شروع می شود. معمولاً اسهال آبکی و گاهی خونی نیز وجود دارد، از دست دادن آب و به هم خوردن تعادل الکترولیت ها از عوارض این بیماری در افراد پیر یا جوان می باشد. سالمونلوزیس حداقل شیوع را در تابستان دارد. بیماری در شیرخواران، کودکان و همچنین افراد مسن شدت داشته و نگران کننده می باشد. افراد دارای نقص سیستم ایمنی، سوتازیه، مبتلایان به بیماری های نئوپلاستیک، همچنین افرادی که تحت درمان با آنتی بیوتیک قرار دارند و یا داروهای سرکوب کننده ایمنی مصرف می کنند، همچنین خانم های باردار و افراد مسن از حساسیت بیشتری در برابر عفونت برخوردارند.<sup>۳</sup> فلوروکینولون ها (Fluoroquinolones) و نسل سوم سفالو سپورین ها داروهای انتخابی درمان سالمونلوز مهاجم در انسان و نیز حیوانات می باشند. فلوروکینولون ها آنتی بیوتیک های وسیع الطیفی هستند و مقاومت به این گروه آنتی بیوتیک ها معمولاً به وسیله موتاسیون در ژن های کروموزومی رمز کننده آنزیم های هدف DNA ژیراز (DNA gyrase) و DNA topoisomerase IV (DNA topoisomerase) توبوایزومراز (Topoisomerase) یا جهش در ژن های تنظیم کننده پروتئین های غشا خارجی و یا موتاسیونی که منجر به تغییر در تجمع دارو و پمپ های ایفلاکس می گردد، می باشد.<sup>۴</sup>

اولین مقاومت مرتبط با پلاسمید نسبت به کینولون ها، مربوط به ژن *qnra* می باشد که در سالمونلا اخیر تعیین هویت گردیده است. با توجه به اهمیت فلوروکرئینولون ها در درمان گاستروانتریت ناشی از سالمونلا انتریتیدیس، هدف از این مطالعه بررسی الگوی حساسیت

(Mueller Hinton Agar) آگار طبق دستورالعمل استاندارد استاندارد (Clinical & Laboratory Standards Institute, CLSI) استفاده شد. بعد از انکوباسیون به مدت ۱۸ ساعت قطره هاله عدم رشد به وسیله خطکش اندازه گرفته شد با استفاده از استاندارد جهانی CLSI 2023 به صورت حساس (S)، نیمه حساس (I) و مقاوم (R) تفسیر و ثبت گردید.<sup>۸</sup> سنجش غلظت مهاری سپرروفلوکسازین (MIC) با استفاده از E-Test برای تمام جدایه‌هایی که به روش فوتیپی و مولکولی به عنوان سالمونلا انتریتیدیس شناسایی شدند و در روش دیسک دیفیوژن دارای مقاومت و یا حساسیت کاهش یافته به نالیدیکسیک اسید بودند، MIC سپرروفلوکسازین تعیین شد.<sup>۸</sup> شناسایی ژن‌های مقاومت آنتی‌بیوتیکی، پس از انجام آزمایش حساسیت میکروبی به روش دیسک دیفیوژن و شناسایی جدایه‌های مقاوم به سپرروفلوکسازین، با استفاده از روش PCR و پرایمرهای اختصاصی ژن‌های عامل مقاومت به این آنتی‌بیوتیک‌ها ردیابی شدند.<sup>۹</sup> توالی پرایمرها در جدول ۲ آمده است.

میلی‌مولار dNTP ۰/۲۵ مولار پرایمر Forward ۰/۲۵ میلی‌مولار پرایمر Reverse ۰/۵ یونیت آنزیم Taq polymerase و ۱۰ نانوگرم DNA اضافه شد.<sup>۷</sup> تعیین الگوی حساسیت میکروبی، برای تعیین حساسیت سوش‌های شناسایی شده نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های رایج در درمان از روش استاندارد کربی بایر (Kirby Bauer) به روش دیسک دیفیوژن بهره گرفته شد. دیسک‌های آنتی‌بیوتیک مورداستفاده در این پژوهش مربوط به شرکت MAST بوده و عبارتند از، آنتی‌بیوتیک‌های آمپیسیلین (۲۰ میکروگرم)، سفوتابکسیم (۳۰ میکروگرم)، سفتازیدیم (۳۰ میکروگرم)، سفتریاکسون (۳۰ میکروگرم)، سفوروکسیم (۳۰ میکروگرم)، سفپیم (۳۰ میکروگرم)، استریتوماسین (۱۰ میکروگرم)، تتراسایکلین (۳۰ میکروگرم)، نالیدیکسیک اسید (۳۰ میکروگرم)، سپرروفلوکسازین (۵ میکروگرم)، کلرامفینیکل (۳۰ میکروگرم)، کوتريماکسازول (۲۵ میکروگرم)، ایمپن (۴۰ میکروگرم). برای انجام آنتی‌بیوگرام از سوپسانسیون میکروبی معادل نیم مک فارلند و محیط مولر هیتون

جدول ۱: توالی پرایمرهای مورداستفاده جهت تایید مولکولی ایزوژنهای سالمونلا انتریتیدیس

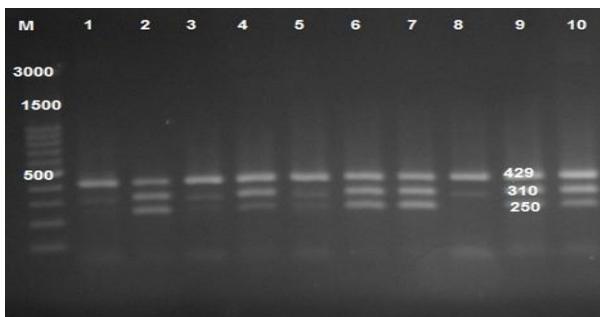
رفرنس	آنتی‌بیوتیک	سایز باند	توالی پرایمر	پرایمر	ژن
Mirzaei <sup>۷</sup>		۴۲۹	GCCAACCATTGCTAAATTGGCGCA GGTAGAAATTCGGCAGCGGGTACTGG	ST11 ST14	16srRNA
Mirzaei <sup>۷</sup>		۴۵۰	GCCGTAGATAACACGAGCTTA ACCTACGGGGACAATAAC	S1 S4	<i>Spv</i>
Mirzaei <sup>۷</sup>		۳۱۰	GCAGCGGTTACTATTGCAGC TGTGACAGGGACATTAGCG	SEFA2 SEFA4	<i>sef-A</i>

جدول ۲: توالی پرایمرهای مورداستفاده جهت بررسی ژن‌های مقاومت

رفرنس	آنتی‌بیوتیک	سایز باند	توالی پرایمر	نام ژن
Ahmed <sup>۹</sup>		۵۱۶	F, ATTTCCTCACGCCAGGATTG R, GATCGGCAAAGGTTAGGTCA	<i>qnra</i>
Ahmed <sup>۹</sup>		۴۶۹	F, GATCGTGAAAGCCAGAAAGG R, ACGATGCTGGTAGTTGTCC	<i>qnrb</i>
Ahmed <sup>۹</sup>		۴۱۷	F, ACGACATTCGTCAACTGCAA R, TAAATTGGCACCTGTAGGC	<i>qnrs</i>
Ahmed <sup>۹</sup>		۶۱۰	F: AGAGGATTCTCACGCCAGG R: TGCCAGGCACAGATCTGAC	<i>gyrA</i>

## یافته ها

براساس نتایج MIC<sub>۱۶</sub> ایزوله دارای MIC بین ۰/۰۶۴ تا ۰/۰۰۲ تا ۰/۰۶۴ بودند و در منطقه حساس قرار گرفتند. ۲۸ ایزوله دارای MIC بین ۰/۰۵ تا ۰/۱۲۵ بودند و در منطقه حساسیت کاهش یافته قرار گرفتند. هیچ کدام از سویه های مقاوم به روش دیسک دیفیوژن با روش MIC مقاوم نبودند.



شکل ۱: نمایشگر محصولات ۴۲۹، ۳۱۰ و ۲۵۰ جفت بازی PCR تایید جدایه ها.  
M: مارکر ۳ کیلوبازی. ۱-۹: جدایه های سالمونلا انتریتیدیس. ۱۰: سوش استاندارد سالمونلا انتریتیدیس ATCC ۱۳۰۷۶

در طی این مطالعه ۴۴ ایزوله سالمونلا انتریتیدیس به روش مولکولی جداسازی گردید. در تمام جدایه های تایید شده به روش فنوتیپی باندهای ۴۲۹ و ۳۱۰ جفت بازی مشاهده شدند (شکل ۱). حساسیت آنتی بیوتیکی، ۴۴ جدایه بالینی سالمونلا انتریتیدیس برای ۱۴ آنتی بیوتیک به روش دیسک دیفیوژن انجام شد. همانگونه که در جدول ۳ نشان داده شده است، جدایه های سالمونلا انتریتیدیس دارای بیشترین حساسیت به ایمپینم و مروپینم (۱۰۰٪) بودند و حساسیت به آنتی بیوتیک های سفتیریاکسون، سفتازیدیم و سفو تاکسیم به ترتیب ۹۳/۲٪، ۹۰/۹٪، ۸۱/۸٪ تراویز شده است. کوترویماکسازول حساس بودند، حساسیت به آمپی سیلین ۸۴/۱٪ بود. تنها ۹/۱٪ جدایه ها به سپیرو فلوکسازین حساس بودند، در حالی که ۷۳/۱٪ جدایه ها دارای حساسیت متوسط بودند و ۱۳/۶٪ مقاوم بودند. بیشترین میزان مقاومت به آنتی بیوتیک نالیدیکسیک اسید مشاهده شد که ۶۴/۲٪ جدایه ها مقاوم بودند.

جدول ۳: درصد و فراوانی مقاومت ایزوله ها

R	I	S	آنتی بیوتیک (غلظت بر حسب میکرگرم)
۶/۰/۱۳/۶	۳۴/۰/۷۷/۳	۴/۰/۹/۱	سپیرو فلوکسازین (۵ میکرگرم)
۳/۰/۷/۸	۱/۰/۲/۳	۴۰/۰/۹۰/۹	سفتا زیدیم (۳۰ میکرگرم)
۰/۰	۲/۰/۶/۹	۴۲/۰/۹۴/۱	سفو تاکسیم (۳۰ میکرگرم)
۵/۰/۱۱/۵	۲۷/۰/۶/۱۵	۱۲/۰/۲۷	سفوروکسیم (۳۰ میکرگرم)
۵/۰/۱۱/۴	۰/۰	۳۹/۰/۸۸/۶	سپیم (۳۰ میکرگرم)
۳/۰/۷/۸	۰/۰	۴۱/۰/۹۳/۲	سفتیریاکسون (۳۰ میکرگرم)
۷/۰/۱۵/۹	۰/۰	۳۷/۰/۸۴/۱	آمپی سیلین (۲۰ میکرگرم)
۴/۰/۹/۱	۲/۰/۴/۵	۳۸/۰/۸۶/۴	استرپتومایسین (۱۰ میکرگرم)
۷/۰/۱۵/۹	۱/۰/۲/۳	۳۶/۰/۸۱/۸	تراسیکلین (۳۰ میکرگرم)
۱/۰/۲/۳	۰/۰	۴۳/۰/۹۷/۷	کلرامفنیل (۳۰ میکرگرم)
۸/۰/۱۸/۲	۰/۰	۳۶/۰/۸۱/۸	کوترویماکسازول (۲۵ میکرگرم)
۰/۰	۰/۰	۴۴/۰/۱۰۰	ایمپینم (۴۰ میکرگرم)
۰/۰	۰/۰	۴۴/۰/۱۰۰	مروپینم (۴۰ میکرگرم)
۳۰/۰/۶۸/۲	۴/۰/۹/۱	۱۰/۰/۲۲/۷	نالیدیکسیک اسید (۳۰ میکرگرم)

سرووار انتریتیدیس در تهران از ۵۴٪ در سال ۱۳۸۸ به ۷۵٪ در سال ۱۴۰۲ هستیم.<sup>۱</sup>

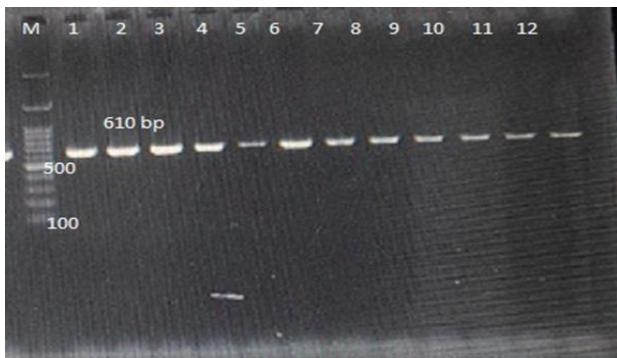
شیوع بالای مقاومت چندگانه آنتیبیوتیکی در پاتوژن‌های منتقل شونده از غذا، در سال‌های اخیر به دلیل استفاده وسیع مواد ضدмікробнї در موارد مختلف از جمله مصارف درمانی در پزشکی و دامپزشکی، مصارف پیشگیری و نیز به عنوان فاکتور رشد، گزارش شده است.<sup>۱۲</sup>

مقاومت رو به افزایش آنتیبیوتیکی در سرووارهای سالمونلا غیرتیفوییدی، منجر به افزایش ایجاد سرووارهای دارای مقاومت چندگانه شده و یک مشکل جهانی برای بهداشت عمومی است.<sup>۱۳</sup> انتقال ژن‌های مقاومت از باکتری‌های آلوده کننده حیوانات مورداستفاده به عنوان منبع غذایی انسان از طریق زنجیره غذایی به پاتوژن‌های انسانی خطر جدی برای سلامت انسان است.<sup>۱۴</sup>

بررسی مقاومت آنتیبیوتیکی در ۴۴ جدایه سالمونلا انتریتیدیس جدا شده از نمونه‌های بالینی نشان داد که جدایه‌های سالمونلا انتریتیدیس دارای بیشترین حساسیت به ایمپنی و مروپنی (۱۰۰٪) بودند و حساسیت به آنتیبیوتیک‌های سفتیراکسون، سفتازیدیم و سفوتابکسیم به ۹۳/۲٪، ۹۰/۹٪، ۹۴/۱٪ جدایه‌ها به کوتريماسازول حساس بودند، حساسیت به آمپیسیلین ۸۴/۱٪ بود. تنها ۹/۱٪ جدایه‌ها به سیپروفلوکسازین حساس بودند، در حالی که ۷۳/۱٪ جدایه‌ها دارای حساسیت متوسط بودند و ۱۳/۶٪ مقاوم بودند. بیشترین میزان مقاومت به آنتیبیوتیک نالیدیکسیک اسید مشاهده شد که ۶۴/۲٪ جدایه‌ها مقاوم بودند. تنها یک ایزوله به کلرام芬نیکل مقاوم بود. سالمونولاها از جمله باکتری‌های هستند که قادر به کسب مقاومت نسبت به مواد ضدмікробнї از راه‌های مختلف می‌باشند و می‌توانند این صفت را به یکدیگر و سایر باکتری‌های روده‌ای انتقال دهند و بدین طریق می‌توانند منتشر شده و سبب بسیاری از اپیدمی‌ها گردند.<sup>۱۵</sup>

امروزه فلوروکینولون‌ها و نسل سوم سفالوپیپورین‌ها داروهای انتخابی درمان سالمونلوز مهاجم در انسان و نیز حیوانات می‌باشند. متاسفانه در سال‌های اخیر مقاومت به آنتیبیوتیک‌های فوق در میان سرووارهای سالمونلا بروز نموده که درمان موقوفیت‌آمیز موارد سالمونلوز مهاجم را پیچیده و مشکل نموده است.<sup>۱۶</sup> در مطالعه Eshaghi Zadeh و همکاران در بین ۳۰ سرووار مختلف سالمونلا جدا

در این مطالعه در بین تمام ایزوله‌هایی که دارای مقاومت یا حساسیت کاوش‌یافته به سیپروفلوکسازین بودند، ژن‌های *qnrA*, *qnrB*, *qnrS* مشاهده نگردید. در بین تمام ایزوله‌هایی که دارای مقاومت به نالیدیکسیک اسید بودند ژن *gyrA* مشاهده گردید (شکل ۲).<sup>۲</sup>



شکل ۲: نمایشگر محصولات ۶۱۰ جفت‌بازی PCR تایید جدایه‌ها. M، مارکر ۳ کیلوبازی. ۱-۱۲، جدایه‌های سالمونلا انتریتیدیس

## بحث

سالمونلوزیس یک گاستروانتریت ناشی از آلودگی با سرووارهای مختلف جنس سالمونلا و شایعترین نوع مسمومیت غذایی در جهان می‌باشد.<sup>۱۰</sup>

از بین عوامل بیماری‌زاوی باکتریایی، سالمونلا جایگاه ویژه‌ای داشته و سالمونلا انتریکا زیر گونه انتریکا سرووار انتریتیدیس، یکی از مهمترین عوامل گاستروانتریت اپیدمیک و آندمیک در انسان در سرتاسر جهان می‌باشد. سالمونلا انتریتیدیس جز سه سروتیپ با اهمیت و غالب در اکثر کشورهای جهان در انسان می‌باشد، مخزن اصلی این سروتیپ، گله‌های طیور، گوشت و تخم مرغ خام آلوده است که منبع و ناقل مهمی جهت عفونت‌های انسانی محسوب می‌گردد.<sup>۱۱</sup>

در این مطالعه، شایعترین سرووار سالمونلا انتریتیدیس با فراوانی ۷۵٪ گزارش شده است. که ما شاهد افزایش عفونت‌های سالمونلا و

Sánchez و همکاران مقاومت آنتی‌بیوتیکی ۴۹٪ ایزوله سالمونلا را مورد بررسی قرار دادند. در این مطالعه میزان مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌های خانواده فلوروکینولون از جمله سپروفلوکساسین، لووفلوکساسین و انروفلوکساسین به ترتیب ۷۵٪، ۵۷٪ و ۳۸٪<sup>۱۷</sup> گزارش شده است. در این مطالعه ۴۹٪ دارای ژن *qnrB* بودند.<sup>۱۷</sup>

Long و همکاران الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی و فاکتورهای ویرولانس سویه‌های غیرتیفوییدی سالمونلا را مورد بررسی قرار دادند. در این مطالعه ۸۹٪ سویه‌ها MDR گزارش شده‌اند. در این مطالعه ۳۴٪ سویه‌ها به نالیدیکسیک اسید و ۳۸٪ به سپروفلوکساسین مقاوم بودند.<sup>۱۸</sup> Abdi و همکاران تعداد ۶۱٪ ایزوله سالمونلا انتریتیدیس جدا شده را از لحاظ الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی مورد بررسی قرار دادند.

نتایج آزمون حساسیت آنتی‌بیوتیکی نشان داد که ۴۴٪ جدایه (۷۳٪/۳) به نالیدیکسیک اسید مقاوم بود. از بین سویه‌های مورد بررسی به ترتیب فراوانی *qnrS* و *qnrB* ۶۲٪ و ۵٪ و ۳۷٪ گزارش شده است.<sup>۱۹</sup> در مطالعه ما هیچ کدام از سویه‌های مقاوم به نالیدیکسیک اسید حاوی ژن‌های فوق نبودند. ولی ژن *gyrA* در تمام سویه‌های مقاوم به مشاهده گردید.

مقاومت به سفالوسپورین‌های با دامنه وسیع در میان سویه‌های سالمونلا طی دو دهه‌ی گذشته در حال افزایش بوده است. مطالعه حاضر نشان‌گر بروز مقاومت در جدایه‌های سالمونلا نسبت به سفالوسپورین‌های نسل سوم نظیر سفتربیاکسون، سفوتاکسیم، سفتازیدیم می‌باشد.

Mطالعات انجام شده توسط Eshraghi و همکاران، Fardsanei و همکاران نشان‌دهنده افزایش جدایه‌های سالمونلا نسبت به سفالوسپورین‌های نسل سوم می‌باشد. میزان مقاومت به دست آمده نسبت به آنتی‌بیوتیک سفتازیدیم ۶/۸٪ به دست آمده است. همچنین ۷/۸٪ جدایه به سفتربیاکسون مقاوم بودند.<sup>۲۰</sup>

ایجاد مقاومت نسبت به سفتربیاکسون اهمیت بالینی دارد زیرا سفتربیاکسون به عنوان داروی نجات بخش حیات به خصوص در موارد درمان سالمونلوز مهاجم در کودکان محسوب می‌گردد. مشاهده مقاومت نسبت به سفالوسپورین‌های نسل سوم، نشان‌دهنده استفاده بدون نظارت داروهای فوق می‌باشد که درمان عفونت سالمونلوز را در موارد ضروری مخاطره‌آمیز می‌نماید. از طرفی دلیل گسترش روز

شده از کودکان مبتلا به گاستروانتریت از بیمارستان مرکز طبی کودکان شایعترین سرووار سالمونلا انتریتیدیس با فراوانی ۳۶٪ و سپس سالمونلا پاراتیفی B بود. بیشترین میزان مقاومت آنتی‌بیوتیکی به نالیدیکسیک اسید با فراوانی ۵۳٪ مشاهده شد. ۸۱٪ سویه‌ها MDR بودند. در مطالعه ما نیز شایعترین سرووار انتریتیدیس و بیشترین میزان مقاومت به نالیدیکسیک اسید مشاهده گردید.<sup>۱۵</sup>

با تعیین MIC آنتی‌بیوتیک سپروفلوکساسین که نسبت به روش دیسک دیفیوژن از دقت بالاتری برخوردار است، در جدایه‌هایی که دارای حساسیت کاهش‌یافته یا مقاومت در روش دیسک دیفیوژن بودند، هیچ کدام از جدایه‌ها دارای مقاومت نبودند. و مابقی جدایه‌ها که دارای حساسیت کاهش‌یافته در آزمون دیسک دیفیوژن بودند دارای MIC ما بین ۰/۰۰۶-۰/۲۵ μg/ml بودند و طبق پروتکل استاندارد CLSI ۲۰۲۳ دارای حساسیت و یا حساسیت کاهش‌یافته نسبت به این دارو تشخیص داده شدند. دامنه میزان MIC سپروفلوکساسین در سایر مطالعات در مناطق مختلف نیز مانند نتیجه ما بود.

در مطالعه حاضر در هیچ کدام از جدایه‌هایی که دارای مقاومت و یا حساسیت کاهش‌یافته نسبت به سپروفلوکساسین بودند ژن‌های *qnrA*, *qnrB*, *qnrS* مشاهده نگردید. نتیجه به دست آمده در مطالعه حاضر با مطالعه Hur و همکاران در کره مطابقت دارد. در این مطالعه نشان داده شده است که در بین ۴۶٪ ایزوله ۳۹٪ ایزوله به نالیدیکسیک اسید و یک ایزوله به نالیدیکسیک اسید و سپروفلوکساسین مقاوم بودند.

با این حال تنها یک ایزوله ژن *qnr* را حمل می‌کرد که نشان می‌دهد مقاومت در سالمونلا انتریتیدیس به کوئینولون‌ها وابسته به این ژن نمی‌باشد. این سطح از مقاومت در مقابل این گروه فلوروکینولون‌ها، احتمالاً مربوط به متاسیون در ژن‌هایی نظیر *gyrA* و *parC* می‌باشد و ممکن است حاصل فشار انتخابی بالا ناشی از مصرف زیاد و روزمره آنتی‌بیوتیک‌های انروفلوکساسین و دیفلوکساسین در طیور باشد.

امروزه آنتی‌بیوتیک‌های انروفلوکساسین و دیفلوکساسین از فلوروکینولون‌های اصلی هستند که در درمان عفونت‌های باکتریایی گرم منفی طیور در ایران تجویز می‌شوند. در مطالعه ما نیز تمام سویه‌های مقاوم به فلورکوئینولون‌ها دارای ژن *gyrA* بودند.<sup>۲۱</sup>

افزایش این سروار در جدایه‌های انسانی و غذایی به موازات افزایش آن در سرتاسر جهان هستیم.

فلوروکینولون‌ها و نسل سوم سفالوسپورین‌ها داروهای انتخابی درمان سالمونلوز مهاجم در انسان و نیز حیوانات می‌باشند. متاسفانه در سال‌های اخیر مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌های فوق در میان سرووارهای سالمونلا بروز نموده که درمان موفقیت‌آمیز موارد سالمونلوز مهاجم را پیچیده و مشکل نموده است.

سپاسگزاری: این مقاله حاصل بخشی از پایان نامه تحت عنوان "ارزیابی اثر آنتی‌بیوتیک سیپروفلوکسازین به عنوان داروی انتخابی در درمان گاستروانتریت‌های ناشی سالمونلا انتریتیدیس" در مقطع دکتری عمومی در رشته پزشکی در سال ۱۴۰۲ با کد پایان نامه ۱۷۷۶ می‌باشد که با حمایت دانشگاه علوم پزشکی قزوین، دانشکده پزشکی گروه میکروب شناسی اجرا شده است.

افزون این گونه مقاومت‌ها غالباً ژن‌های پلاسمیدی سازنده آنزیم بتالاکتاماز می‌باشند که باعث غیرفعال شدن هسته مرکزی سفالوسپورین‌ها و بی‌اثر شدن دارو می‌شوند.<sup>۲۱</sup>

باید توجه داشت که الگوی مقاومت دارویی یک پدیده محلی است و استفاده از آنتی‌بکتریال‌ها با توجه به الگوی مقاومت دارویی دیگر مناطق یا کشورها چندان جایز نیست، چرا که بنا به مکان و زمان این الگوها تغییر می‌کنند. بنابراین نظارت و کنترل دقیق مواد غذایی از لحاظ آلودگی به سالمونلا و بررسی الگوی مقاومت دارویی آن یکی از راه‌های مهم پیشگیری و کاهش عفونت‌های انسانی می‌باشد.

نتیجه گیری، سالمونلا انتریکا زیر گونه انتریکا سرووار انتریتیدیس، یکی از مهمترین عوامل گاستروانتریت اپیدمیک و آندمیک در انسان در سرتاسر جهان می‌باشد. در این مطالعه شاهد

## References

- Eshraghi S, Dalall MM, Fardsanei F, Salehi TZ, Ranjbar R, Nikmanesh B, Aminharati F, Abdosamadi Z, Akbari A. *Salmonella enteritidis and antibiotic resistance patterns: a study on 1950 children with diarrhea*. *Tehran University Medical Journal* 2010;67(12):876-82.
- McKelvey JA, Yang M, Jiang Y, Zhang S. *Salmonella enterica serovar Enteritidis antimicrobial peptide resistance genes aid in defense against chicken innate immunity, fecal shedding, and egg deposition*. *Infect Immun* 2014;82:5185– 202.
- Zou M, Keelara S, Thakur S. Molecular characterization of *Salmonella enterica* serotype Enteritidis isolates from humans by antimicrobial resistance, virulence genes, and pulsed-field gel electrophoresis. *Foodborne Pathog Dis* 2012;9:232– 13.
- Herrera-Sánchez MP1, Castro-Vargas RE1, Fandiño-de-Rubio LC2, Rodríguez-Hernández R2, Molecular identification of fluoroquinolone resistance in *Salmonella* spp. isolated from broiler farms and human samples obtained from two regions in Colombia. *Vet World* 2021
- Washington Winner JR, Allen S, Janda W, Koneman E, Procop G, P S, et al. Color Atlas and Textbook of Diagnostic Microbiology, 6th edn. Lippincott Williams and Wilkins Press, Philadelphia. 2001.
- Popoff MY, Bockmühl J, Gheesling LL. Supplement 2002 (no. 46) to the Kauffmann–White scheme. *Microbiol. Res* 2004;155 (7):568-70.
- Mirzaie S, Hassanzadeh M, Ashrafi I. Identification and characterization of *Salmonella* isolates from captured house sparrows. *Turk J Vet Anim Sci*. 2010; 34(1):181-6.
- Patel J, Cockerill F, Alder J, Bradford P, Eliopoulos G, Hardy D. Performance standards for antimicrobial susceptibility testing; thirty-three informational supplement. *CLSI standards for antimicrobial susceptibility testing* 2023; 34(1):1-226.
- Ahmed AM, Ishida Y, Shimamoto T. Molecular characterization of antimicrobial resistance in *Salmonella* isolated from animals in Japan. *Journal of applied microbiology* 2009;106(2):402-9.
- Ayelo Navarro A, Geronimo Pardo M, Torres Lamberti V, Mateo Cerdan CM, Jimenez Vizuete JM, Peyro Garcia R. [Salmonella enteritidis bacteraemia as clinical onset of acquired immune deficiency syndrome]. *Revista espanola de anestesiologia y reanimacion* 2013; 60(2):103-5.
- Taneja N, Appanna Navar SB, Kumar A, Varma G, Kumar Y, Mohan B, Sharma M. Serotype profile and molecular characterization of antimicrobial resistance in non-typhoidal *Salmonella* isolated from gastroenteritis cases over nine years. *Journal of medical microbiology* 2014;63(1):66-73.
- Rayamajhi N, Kang SG, Kang ML, Lee HS, Park KY, Yoo HS. Assessment of antibiotic resistance phenotype and integrons in *Salmonella enterica* serovar Typhimurium isolated from swine. *Journal of Veterinary Medical Science* 2008;70(10):1133-7.
- Galanis E, Wong DM, Patrick ME, Binsztein N, Cieslik A, Chalerma Chaikit T, Aidara-Kane A, Ellis A, Angulo FI, Wegener HC. Web-based surveillance and global *Salmonella* distribution, 2000–2002. *Emerging infectious diseases* 2006;12(3):381.
- Tack B, Vanaenrode J, Verbakel JY, Toelen J, Jacobs J. Invasive non-typhoidal *Salmonella* infections in sub-Saharan Africa: a systematic review on antimicrobial resistance and treatment. *BMC medicine* 2020;18:1-22.
- Eshaghi Zadeh SH, Fahimi H, Fardsanei F, Soltan Dallal MM. Antimicrobial resistance and presence of class 1 integrons among different serotypes of *Salmonella* spp. recovered from children with diarrhea in Tehran, Iran. *Infectious Disorders-Drug Targets (Formerly Current Drug Targets-Infectious Disorders)* 2020;20(2) :160-6.
- Hur J, Kim JH, Park JH, Lee YJ, Lee JH. Molecular and virulence characteristics of multi-drug resistant *Salmonella* Enteritidis strains isolated from poultry. *Vet Journal* 2011; 189:306–11.
- Herrera-Sánchez MP, Castro-Vargas RE , Fandiño-de-Rubio LC , Rodríguez-Hernández R , Molecular identification of fluoroquinolone resistance in *Salmonella* spp. isolated from broiler farms and human samples obtained from two regions in Colombia. *Vet World* 2021
- Long L, You L, Wang D, Wang M, Wang J, Bai G, et al. Highly prevalent MDR, frequently carrying virulence genes and antimicrobial resistance genes in *Salmonella enterica* serovar 4,[5],12:i:- isolates from Guizhou Province, China. *PLoS ONE*

- 2022; 17(5): e0266443.
- 19. Hanieh Abdi, Kumars Amini , Akram Sadat Tabatabaei Bafroee.Detection of Quinolone resistance genes in the *Salmonella enteritidis* strains isolated from food samples by Multiplex-PCR method. *Sabzevar University of Medical Sciences* 2018;1-6.
  - 20. Fardsanei F, Nikkhahi F, Bakhshi B, Salehi TZ, Tamai IA, Dallal MS. Molecular characterization of *Salmonella enterica* serotype Enteritidis isolates from food and human samples by serotyping, antimicrobial resistance, plasmid profiling,(GTG) 5-PCR and ERIC-PCR. *New microbes and new infections* 2016;14:24-30.
  - 21. Capuano F, Mancusi A, Capparelli R, Esposito S, Proroga YT. Characterization of drug resistance and virulotypes of *Salmonella* strains isolated from food and humans. *Foodborne Pathogens and Disease* 2013;10(11):963-8.

## Investigation of the frequency of resistance to fluoroquinolones in *Salmonella enterica* subspecies *enterica* serovar *Enteritidis* isolates isolated from hospital gastroenteritis samples

### Abstract

Received: 02 Oct. 2023   Revised: 09 Oct. 2023   Accepted: 15 Nov. 2023   Available online: 22 Nov. 2023

Kasra Mardani M.D.<sup>1,2</sup>  
Farhad Nikkhahi Ph.D.<sup>1</sup>  
Fateme fardsanei Ph.D<sup>1\*</sup>

1- Medical Microbiology Research Center, Qazvin University of Medical Sciences, Qazvin, Iran.  
2- Student Research Committee, School of Medicine, Qazvin University of Medical Sciences, Qazvin, Iran.

**Background:** *Salmonella enterica* subspecies *enterica* serotype *Enteritidis* (*S. Enteritidis*) is one of the leading causes of food-borne infections associated with the consumption of contaminated food products of animal origin in humans. gastroenteritis due to *Salmonella* is usually a self-limiting disease and does not require antibiotic therapy. However, antibiotic treatment for salmonellosis may be lifesaving for patients with severe infections. The objective of the present study was to examine antimicrobial resistance and determine its genetic basis in recently isolated *S. Enteritidis* strains.

**Methods:** During this study, in a cross-sectional descriptive study, 44 isolates of *Salmonella enteritidis* from human sources were investigated between September 2021 and September 2022. After identification of the isolates using phenotypic and molecular methods by Multiplex-PCR, antibiotic resistance testing was performed according CLSI 2023. The strains were examined for the presence of *qnrA*, *qnrB*, *qnrS* and *gyrA* resistance genes by PCR.

**Results:** In a cross-sectional descriptive study, 44 isolates of *Salmonella Enteritidis* from human sources were investigated between September 2022 and September 2023. 100% of the strains were sensitive to imipenem and meropenem, and the sensitivity to the antibiotics ceftriaxone, ceftazidime, and cefotaxime were 93.2%, 90.9%, and 94.1%, respectively. 81.8% of isolates were sensitive to cotrimoxazole, sensitivity to ampicillin was 84.1%. Only 9.1% of isolates were sensitive to ciprofloxacin. Based on MIC results, 16 isolates had MIC between 0.002 and 0.064 and were placed in the sensitive area. 28 isolates had MIC between 0.125 and 0.5 and were placed in the area of reduced sensitivity. None of the strains resistant to disk diffusion method were resistant to MIC method. *qnrA*, *qnrB* and *qnrS* genes were not observed among ciprofloxacin resistant strains. All nalidixic acid resistant strains had *gyrA* gene.

**Conclusion:** In general, it was shown in this study that the resistance to the fluoroquinolone family is increasing among *Salmonella Enteritidis* isolates. On the other hand, we see a decrease in the sensitivity and prevalence of strains resistant to broad-spectrum cephalosporins among serovar *Enteritidis*, which is the drug of choice for extraintestinal infections.

**Keywords:** *Salmonella Enteritidis*, antibiotic resistance, gastroenteritis, ciprofloxacin.

Copyright © 2023 Mardani et al. Published by Tehran University of Medical Sciences.

 This work is licensed under a Creative Commons Attribution-Non-Commercial 4.0 International license (<https://creativecommons.org/licenses/by-nc/4.0/>). Non-commercial uses of the work are permitted, provided the original work is properly cited.