

مجله دانشکده بهداشت و انسستیتو تحقیقات بهداشتی
دوره ۴ شماره ۳ پاییز ۱۳۸۵، صفحات: ۵۳-۶۰

ژن بیماریزای A hly و تعیین مقاومت آنتی بیوتیکی در ۱۰۰ نمونه بیمار مبتلا به وبا

منیژه صداقت: کارشناس ارشد باکتری شناسی دانشکده پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس- نویسنده رابط: sed2020@yahoo.com
دکتر سلمه سلطان درانی: دانشیار دانشکده پزشکی ، دانشگاه تربیت مدرس
دکتر محمدرضا پورشفیع: دانشیار بخش میکروب شناسی انسستیتو پاستور ایران
دکترمهناز سیفی: محقق بخش میکروب شناسی ، انسستیتو پاستور ایران
دکتر رضا رنجبر: استادیار، مرکز تحقیقات بیولوژی مولکولی دانشگاه علوم پزشکی بقیه الله الاعظم
دربافت: ۸۴/۳/۲ پذیرش: ۸۴/۱۲/۳

چکیده:

زمینه و هدف: ویریوکلرا التور، عامل بیماری وبا همواره باعث مشکلات متعدد اجتماعی و اقتصادی است، لذا بررسی مقاومت در این باکتری نسبت به آنتی بیوتیک های متعدد، همچنین بررسی رتبه ای عوامل بیماریزای آن در جهت بهبود و سلامت جامعه، موثر و لازم می باشد.
روش کار: ژن A hly بعنوان عامل ایجاد همولیز و سیتولیزسلولی شناخته شده و نقش مهمی در گاستروآنتریت های وبا می دارد. ۱۰۰ سویه جمع آوری شده از بیماران مبتلا به وبا که از چند شهر مختلف ایران، شامل : تهران ، کاشان ، کرمانشاه و اهواز بودند، مورد بررسی قرار گرفت. با استفاده از آزمون های بیوشیمیابی و سرولوژیک استاندارد، ایزوله ها تعیین هویت گردیدند و با تکنیک واکنش زنجیره ای پلیمراز (PCR)، ژن بیماریزای A hly در سویه های جدا شده مورد بررسی قرار گرفت.

نتایج: از سویه ها ، سروتیپ اوگاوا و ۱۳٪ NON Agglutination (NAG) اینانا بودند. از نظر الگویی مقاومت آنتی بیوتیکی، تمامی سویه ها به سپرروفلوکسازین، جنتامایسین و داکسی سیکلین حساسیت نشان دادند، در حالی که ۷۴٪ سویه ها به کوتريموکسازول، ۶۴٪ به اریترومایسین و ۵۳٪ به تتراسیکلین مقاوم بودند. همچنین ۱۰۰٪ سویه ها از نظر وجود ژن A hly، مثبت بودند در حالی که ۹۵٪ سویه ها، فنوتیپ همولیز بتا را برابر روی بلاد آگار نشان داده و ۵٪ آنها فاقد همولیز بودند.

نتیجه گیری: در این مطالعه توصیفی، با الگوی مقاومتی بالایی از باکتری مواجه شدیم و براین اساس، تتراسیکلین که تاکنون به عنوان داروی انتخابی جهت درمان وبا پیشنهاد می شد از رده خارج می گردد و با بررسی مولکولی ژن A hly، می توان به شناخت بهتر موارد مشکوک به وبا، دست یافت.

واژگان کلیدی: وبا ، مقاومت آنتی بیوتیکی ، ژن hly A

مقدمه: (Cholera)

این باکتری ، عامل بیماری مهلک وبا در انسان است و به صورت تک گیر، همه گیر و عالم گیر دیده می شود. گرم منفی ، بدون اسپور و متحرک بوده و واجد یک فلاژل قطبی است. این باکتری ، بی هوازی اختیاری است و در $\text{pH} \leq 9$ بخوبی رشد می کند. این

باکتری ویریوکلرا، در جنس ویریو و متعلق به خانواده ویریوناسه می باشد که تاکنون ۲۸ گونه از آن شناسایی شده است.

نمونه ای که ارسال شده است، مورد بررسی قرار گرفته است.

نمونه های مدفوع و سوپر رکتال بیماران، بالا فاصله به محیط آب پیتونه قلیایی با $pH = 8/6$ انتقال داده شد و پس از طی شدن زمان انکوباسیون به مدت ۶ ساعت در دمای 37°C ، بر روی محیط اختصاصی TCBS، جهت شناسایی اولیه کشت گردیدند (Robert M. and Joseph M. 2004). پس از رشد باکتری در مدت زمان ۲۴ ساعت در دمای 37°C با استفاده از آزمونهای بیوشیمیابی اندول، سیمون سیترات، متیل رد و وزیروسکوئر، همولیز بر روی بلاد آگار، حرکت، اکسیداز، اوره و مقاومت به پلی میکسین B و همچنین بررسی سرولوژیکی با استفاده از آنتی سرم های اینابا و اوگاوا تولیدی انستیتو پاستور ایران که به روش آگلوتیناسیون بر روی لام انجام گرفت، ویبریوکلرا التور شناسایی شد (Bidinost C. and Saka (H.A. 2004).

- بررسی حساسیت آنتی بیوتیکی : بررسی حساسیت آنتی Disk diffusion بیوتیکی ، با استفاده از روش استاندارد method توصیه شده توسط کمیته بین المللی استاندارد آزمایشگاهها، بر روی محیط مولرهیتون آگار و با استفاده از غلظت نیم مک فارلند انجام گرفت (Arakawa E. and Murase T. 2000 آنتی بیوتیکی مورد استفاده شامل : کلامافنیکل (C: ۳۰ mg)، اریترومایسین (E: ۱۵ mg)، تتراسیکلین (Te: ۳۰ mg) و اکسی تتراسیکلین (OXY: ۳۰ mg) کوتريموکسازول (SXT: ۲۵ mg) از شرکت سازنده BBL و آنتی بیوتیکهای جنتامایسین (GM: ۱۰ mg)، سیپروفلوکسازین (15mg: Cip) و داکسی سیکلین (Dox: ۳۰ mg) از شرکت سازنده Difco می باشند.

- بررسی ملکولی ژن *hly A* : الف) استخراج ژنوم : استخراج DNA کروموزومی توسط روش جوشاندن (Boiling) صورت گرفت. ب) پرایمر با توالی زیر ، از

میکروارگانیسم ، به دو بیوتیپ التور و کلاسیک تقسیم شده و از نظر ساختمان آنتی زنیکی نیز به ۳ سروتیپ اوگاوا، اینابا و هیکوجیما نامگذاری گردیده است.

وبا ، بیماری مختص انسان است و تاکنون باعث ۷ پاندمی شده که نتیجه آن هزاران مرگ و میر و تغییرات Ansaruzzaman (M. and Bhuiyan NA. 2004) شروع بیماری ، ناگهانی و با اسهال و استفراغ شدید همراه است که گاه حتی طی مدت زمان ۳ تا ۴ ساعت ، باعث مرگ بیمار می شود. به علت مجاور بودن ایران با کشورهای آسیایی مانند پاکستان و افغانستان که بیماری در آنجا آندمیک است، در کشور ما نیز همواره مواردی از این بیماری گزارش می گردد (Pourshafie M.R. and Grimont F. 2002). ژن A *hly A* در هر دو بیوتیپ التور و کلاسیک وجود دارد ؛ با این تفاوت که در نوع کلاسیک ۱ ، افتادگی *llbp* در ساختمان ژنی *hly A* مشاهده می شود که این امر موجب افتراق این دو تیپ از نظر فنوتیپی (ایجاد همولیز بتا بر روی بلاد آگار ۵٪ خون گوسفندی) می شود (Murray P.R. 2003).

در این تحقیق ، علاوه بر بررسی خصوصیات بیوشیمیابی ، سرولوژیکی و مقاومت آنتی بیوتیکی ، سویه های جداسده از نظر وجود ژن توکسین بیماریزای PCR *hly A* ، به روش مطالعه قرار گرفتند.

روش کار :

- جداسازی باکتری و سروتاییننگ : مطالعه بر روی ۱۰۰ نمونه مبتلا به وبا ارسالی از مراکز بهداشت چهار شهر مختلف ایران (تهران ، کرمانشاه ، کاشان و اهواز) ، صورت گرفت. چگونگی انتخاب نمونه ها براساس ارسال نمونه ها از شهرستان های ذکر شده بوده است و انتخابی در کار نبوده، چون بیماری وبا در تمام مناطق کشور در زمان مطالعه بطور یکسان شیوع نداشته، در مقطع زمان مطالعه هر

۱۰ $\mu\text{g}/\text{ml}$ عکس—رداری با استفاده از دستگاه Gel Documentation انجام گردید جهت تخمین اندازه قطعات DNA الکتروفورز شده، از یک مارکر با وزن مولکولی ۱۰۰ bp (Gene Ruler Plus) استفاده شد و همچنین در تمامی مراحل آزمایشات فنوتیپی و PCR از یک کنترل مثبت (شاهد مثبت) PCR V.cholerae O₁ ElTor ATCC 14033 استفاده گردید (شکل ۱).

نتایج :

۱۰۰ سویه جمع آوری شده از چهار شهر مختلف ایران، به ترتیب شامل: ۳۲ سویه از تهران، ۳۰ سویه از اهواز، ۲۶ سویه از کاشان و ۱۲ سویه از کرمانشاه بودند. از نظر بررسی های باکتریولوژیک، ۱۰۰٪ سویه ها از نظر حرکت، اندول، سیترات و اکسیداز، واکنش مثبت نشان دادند و از نظر آزمونهای متیل، رد و وزپروسکوئر به ترتیب ۰.۳٪ و ۰.۵۴٪ نتایج مثبت داشتند و همچنین ۱۰۰٪ سویه ها نیز از نظر مقاومت به پلی میکسین B و آنزیم اوره آز، منفی گزارش گردیدند. از نظر ایجاد فنوتیپ همولیز بتا بر روی بلاد آگار نیز، ۰.۹۵٪ فنوتیپ مثبت و تنها ۰.۵٪ از سویه ها، همولیز منفی را نشان دادند. از نظر سروتاپینگ نیز ۷۴٪ سویه ها سروتیپ اوگاوا، ۰.۳٪ اینابا و ۰.۲۳٪ NAG بودند. در تهران و کرمانشاه، ۱۰٪ سویه ها اوگاوا، در اهواز نیز از ۳۰ سویه ارسالی، ۰.۹٪ اوگاوا و ۱۰٪ اینابا بودند (نمودارهای ۱ و ۲).

همچنین از ۲۶ سویه مورد بررسی در کاشان، ۰.۸۵٪ سویه ها NAG و ۰.۲۵٪ سروتیپ اوگاوا بودند. از بین ۴٪ از موارد سویه های همولیز منفی بر روی بلادآگار سویه اوگاوا و ۱ سویه NAG گزارش گردیدند. از نظر بررسی مقاومت آنتی بیوتیکی، به ترتیب: ۰.۷۴٪، ۰.۶۳٪، ۰.۶۲٪ و ۰.۲۷٪ از سویه ها به کوتريموکسازول، اریترومايسین، اکسی تتراسیکلین،

Tib Molbiol Synthesyntheselabor شرکت (Singh D.V. and Matte G.R. 2001) سفارش و

تهیه گردید:

۵'-GAG CCG GCA TTC ATC ATC TGA AT
۵'-CTC AGC GGG CTA ATA CGG TTT A
PCR : شرایط واکنش زنجیره ای پلیمراز (PCR) با مراحل زیر انجام گردید:

جهت انجام واکنش PCR مخلوط واکنش با حجم نهایی ۰.۵ میکرولیتر درون لوله های اپندرف ۰/۵ ml مطابق مقادیر ذیل ریخته شد.

حجم های مورد نیاز از اجزاء PCR جهت انجام واکنش:

جزء ترکیبی (میکرولیتر)	حجم (میکرولیتر)	غلظت نهایی
۱۰ × بافر واکنش	۵	۱ X
dNTP مخلوط	۱	۰/۲ mM each
Taq Polymerase پرایمر I	۰/۵	۱/۲۵ U/50 μl
II پرایمر	۱	۵۰ pM
MgCl ₂	۱/۳	۱/۵ pM
D.D.W	۳۹/۲	-
الگو DNA	۱	-

پس از مخلوط کردن جهت انجام واکنش PCR لوله ها سریعاً به داخل ترموسایکلر با برنامه ریزی مشخص که ذکر گردیده است جهت ۲۵ سیکل قرار داده شد. اندازه محصول PCR، ۴۸۰ bp می باشد.

۲ دقیقه	۹۴ °C	Initial Denaturation
۱ دقیقه	۹۴ °C	Denaturation
۱ دقیقه	۶۰ °C	Annealing
۱ دقیقه	۷۲ °C	Extention
۱۰ دقیقه(۲۵ سیکل)	۷۲ °C	Final Extention

- شناسایی محصول PCR: بررسی محصولات، با استفاده از ژل الکتروفورز بر روی ژل آگارز (Gibco) ۰.۱/۵٪ انجام گرفت. رنگ آمیزی به کمک اتیدیوم بروماید

همچنین در شهرستانهای مختلف تفاوتی در الگوی سرولوژیکی و ژن *hly A* دیده نشد. همچنان که در مراجع مختلف نیز ذکر گردیده است، *hly A* به عنوان عامل همولیز و سیتولیز سلولی در ایجاد گاستروآنتریت و بایی دخالت دارد، بویژه در موقعی که اثری از وجود ژن کلراتوکسین نباشد، این توکسین می‌تواند عامل اصلی ایجاد اسهال و بایی باشد (Nagamune K. and Yamamoto 1995) لذا با تشخیص سریع آن توسط بررسی مولکولی، می‌توان به عامل بیماری پی برد و این بررسی از جهت تحقیقات اپیدمیولوژیک و تحقیقات ژنتیکی دیگر مرتبط با این بیماری، با ارزش می‌باشد.

در سال ۱۹۹۹، در بررسی نمونه‌های بدست آمده از اپیدمی وبا در آمریکای لاتین که بین سالهای ۱۹۹۱ تا ۱۹۹۳ بود مشخص گردید عامل بیماری کاملاً جدا از بقیه زیرگروههای قبلی (کلاسیک - التور) می‌باشد که هیچکدام از فاكتورهای ویرولانس شناخته شده *CT*، *tcp*، *tdh* و *zot* را ترشح نمی‌کند؛ در حالی که ژن همولیزین - سیتولیزینی که باعث واکوئله شدن سلولی می‌شود را ترشح Colombo M. and Mastrandrea S. (1997).

همچنین در تحقیقی که در سال ۱۹۹۹ بر روی ۱۰۰ نمونه محیطی و انسانی آلوده به ویریوکلرا در کلکته هند انجام شد، ۱۶ مورد آن، سیتولیز سلولی را بروز ندادند، درصورتی که همگی آنها وجود ژن *hly A* را بوضوح نشان دادند (John Albert M. and Nurul A. 1997).

در رابطه با بررسی سرولوژیکی، قابل ذکر است که از ۱۰۰ سویه مورد بررسی، ۷۴٪ از سویه‌ها اوگاوا، ۲۳٪ NAG و ۳٪ از سویه‌ها سروتاپ اینبا باشند. در بررسی سرولوژیکی که در سال ۱۹۹۳ در تایلند بعمل آمد، از ۲۶ سویه بدست آمده، ۲۴ سویه آن اوگاوا بوده است. در سال ۱۹۹۴ نیز در بررسی دیگری که در تایلند بعمل آمد از ۵۰

تراسیکلین، کلرامفینیکل مقاومت نشان دادند. در کاشان نیز ۸۴٪ سویه‌ها به اریترومایسین مقاوم بودند، در حالی که به آنتی بیوتیک‌های دیگر کاملاً حساسیت داشتند. همچنین از ۵ ایزوله ای که عدم همولیز بر روی بلادآگار نشان دادند، ایزوله، مقاومت چندگانه به کوتريموکسازول، اکسی تراسیکلین، تراسیکلین و اریترومایسین داشتند و یک ایزوله که از کاشان جدا شده بود، همانند دیگر نمونه‌های کاشان، کاملاً به تمامی آنتی بیوتیک‌های استفاده شده غیراز اریترومایسین حساس بود (نمودار ۳).

در بررسی مولکولی ژن *hly A* با روش مولکولی PCR، همگی وجود ژن بیماریزای *hly A* را در رانشان دادند، در حالی که ۹۵٪ سویه‌ها فنوتیپ همولیزین بتا را بر روی محیط بلاد آگار نشان دادند و ۵٪ آنها فنوتیپ منفی داشتند (شکل ۱).

بحث:

در این مطالعه که برای اولین بار در ایران انجام شد، بررسی اپیدمیولوژیکی ویبریوکلرا التور بر روی ۱۰۰ سویه از شهرهای مختلف: تهران، کاشان، کرمانشاه و اهواز انجام گرفت که علاوه بر بررسی سرولوژیکی و مقاومت آنتی بیوتیکی، مطالعه ژنتیکی آنها نیز انجام شد. در این مطالعه، مشخص شد که با توجه به داشتن فنوتیپ همولیز در ۹۵٪ سویه‌ها بر روی محیط بلادآگار، ۱۰۰٪ سویه‌ها واجد ژن *A hly* هستند و همگی نیز از نظر ایجاد اسهال و بایی مثبت می‌باشند و این مسئله می‌تواند بیانگر ارتباط Robert M. ایجاد گاستروآنتریت و وجود این ژن باشد (and Joseph M. 2004). در تحقیقی که در سال ۱۹۹۸ بر روی ۲۶ نمونه ویبریوکلرالتور انجام گرفت، در هر ۲۶ نمونه مورد بررسی، وجود ژن *hly A* مثبت گزارش شد، در حالی که ۴ نمونه آن فنوتیپ همولیز بتا را بر روی Singh D.V. and Matte G.R. بلادآگار نشان ندادند (2001).

مقاومت به این دارو گسترش جهانی پیدا کرده است. این مقاومت، کاملاً نوسان پذیر است. مقاومت چندگانه ای به کوتريموکسازول، اکسی تتراسیکلین، تتراسیکلین، اریترومایسین و کلرامفینیکل در شهرهای تهران، کرمانشاه و اهواز مشاهده می شود؛ درحالی که در کاشان، همگی نمونه های موردبررسی ، بجز اریترومایسین به بقیه آنتی بیوتیکها کاملاً حساس بودند.

نتیجه گیری :

همانطور که در این تحقیق مشاهده شد و در منابع مختلف نیز بیان گردیده است. توالی ژنی *hly A* در هر دوسویه ویبریوالتور همولیتیک و غیرهمولیتیک وجود دارد. *hly A* در هر دو سویه همولیتیک وغیرهمولیتیک ویبریوالتور O_1 باعث ایجاد اسهال و تجمع مایعات می شود. شناسایی سریع آن می تواند در تشخیص بیماری وبا، بخصوص زمانی که ژن کلراتوکسین در باکتری وجود نداشته باشد، کمک مؤثری نماید (Kurazono H. and Pal A. 1995). ژن *hly A* در سویه های مورد بررسی مربوط به بیمارانی که با اسهال وبایی مراجعه کرده بودند، مشاهده شد و یکی از عوامل پاتوژنیستیه میکروب محسوب می شود.

در تحقیق انجام شده، سویه غالب از نظر سروتاپ اوگاوا مشخص شده است، همچنانکه در اکترکشورهای آسیایی نیز سروتاپ غالب، تاکنون اوگاوا گزارش گردیده است. تفاوت بارز الگوی مقاومت شهر کاشان ، قابل بحث و ارزیابی است.

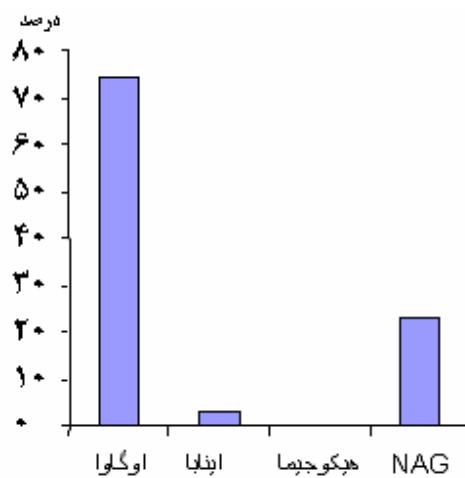
سویه التور، تمامی آنها اوگاوا گزارش گردید (Dalasgarad A. and Forslund A. 1999).

همچنین در بررسی که در سال ۱۹۹۹ در ژاپن صورت گرفت، از ۶۷ مورد ویبریوکلرالتور ، ۶۶ مورد سروتاپ اوگاوا و تنها یک مورد اینابا گزارش گردیده است (Mitra R. and Figuerua P. 2000).

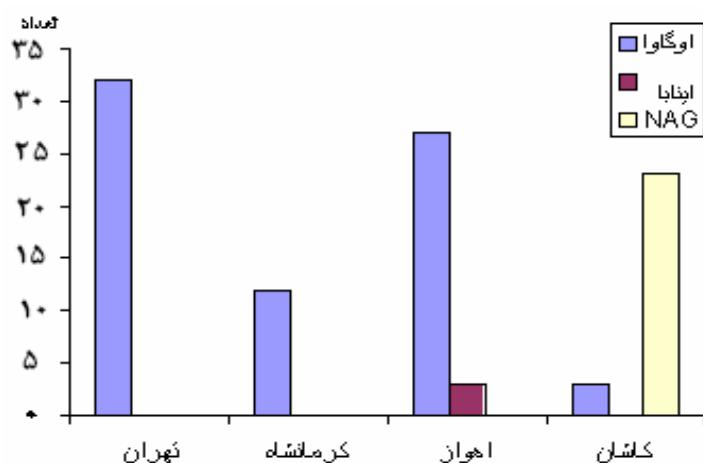
در این مطالعه، مقاومت چندگانه ای به آنتی بیوتیکهای کلرامفینیکل، تتراسیکلین، اکسی تتراسیکلین، کوتريموکسازول واریترومایسین مشاهده می شود که قابل بحث و ارزیابی است. در تحقیقات مختلف نیز ، گزارشاتی مبنی بر ایجاد مقاومت چندگانه آنتی بیوتیکی ویبریوکلرا به کلرامفینیکل ، اریترومایسین، کانامایسین، تتراسیکلین و Nagamune K. and Yamamoto K. 1997

در مطالعه ای که بین سالهای ۱۹۹۱ تا ۱۹۹۴ در آنگولا انجام شد، مقاومت آنتی بیوتیکی چندگانه ویبریوالتور به کلرامفینیکل ، تتراسیکلین، کوتريموکسازول و اریترومایسین مشاهده شد که چه بسا یکی از عوامل مهم پایداری و ثبات اپیدمی در طی ۴ سال ، همین وجود مقاومت چندگانه آنتی بیوتیکی باشد (Alm R. and Manning P. 1988).

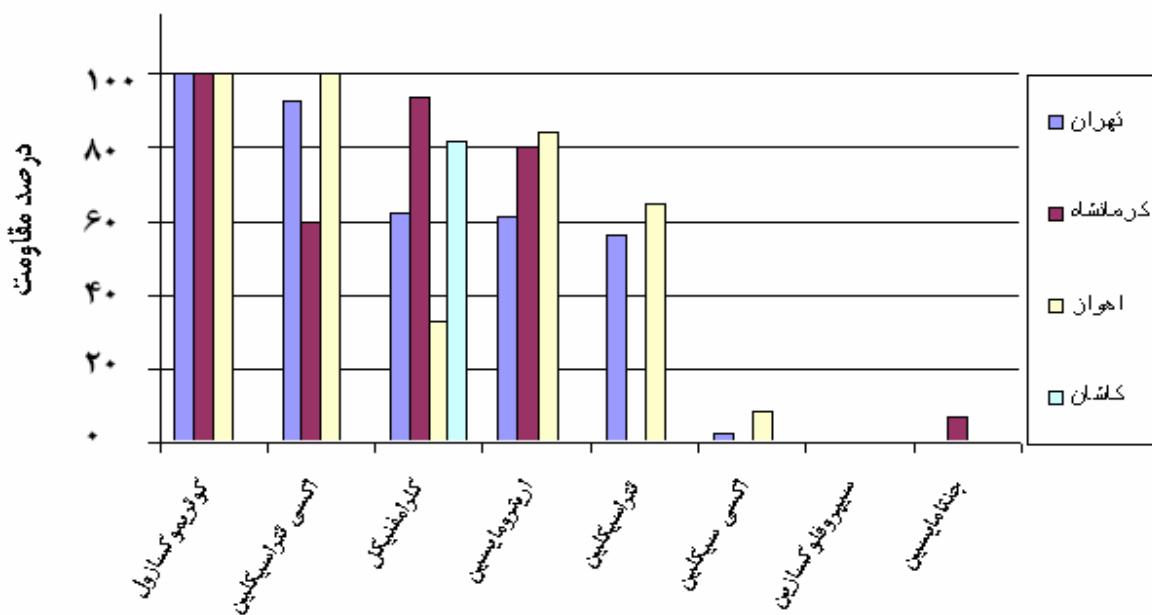
در سال ۱۹۹۴ نیز در تحقیقی که در ایتالیا بر روی ۱۲ مورد بیمار وبایی انجام گرفت، همگی آنها به تتراسیکلین و کوتريموکسازول مقاوم، درحالی که به سیپروفلوکسازین حساس بودند (Irma N. and Chung J. 1988). از نظر الگوی مقاومت در بررسی انجام شده، داروی انتخابی جهت درمان در مرحله اول سیپروفلوکسازین، و پس از آن جنتامایسین و داکسی سیکلین می باشد. این درحالی است که طی ۳۰ سال گذشته، تتراسیکلین به عنوان داروی انتخابی جهت درمان ویبریوکلرا بکار می رفته است و به مرور زمان



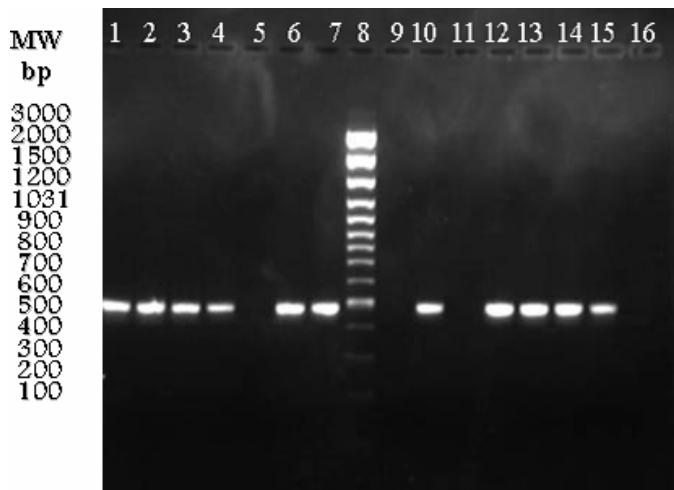
نمودار ۱- بررسی سرولوژیکی ویبریو کلرالتور



نمودار ۲- بررسی سرولوژیکی ویبریو کلرالتور در شهرهای مختلف ایران



نمودار ۳- درصد مقاومت آنتی بیوتیکی ویبریو کلرا التور در شهرهای مختلف ایران



شکل ۱- تست تشخیص اختصاصی بودن پرایمرها با تکثیر قطعه ۴۸۰ جفت بازی. رژن hly A سویه های متعلق به ویبریو کلرا التور بواسیله واکنش زنجیره ای پلیمراز و استفاده همزمان از ژنوم باکتریهای استافیلوکوک اورئوس ، اشريشیاکلی و آئروموناس هیدروفیلا، کنترل منفی (فاقد DNA الگو) و کنترل مثبت (*V. cholerae* O1 ElTor, ATCC: 14033). ردیف ها به ترتیب ۱۰۰-۳۰۰۰bp مارکر مولکولی، ردیف ۱۱ مربوط به ژنوم آئروموناس هیدروفیلا، ردیف ۱۵ مربوط به ژنوم کنترل مثبت، ردیف ۱۶ مربوط به کنترل منفی، ردیف ۸ مارکر مولکولی

References:

- Alm R. and Manning P. (1988) Extracellular protein of *V.cholerae*, *Mol. Microbiol.* **2**(4): 481- 8.
- Ansaruzzaman M. and Bhuiyan N.A. (2004) Cholera in Mozambique, Variant of *Vibrio cholerae*, *Emerging Infectious Diseases*. **10**(11).
- Arakawa E. and Murase T. (2000) Pulsed – Field Gel Electrophoresis Based Molecular Comparison of *V.cholerae* O1 Isolated from Domestic and Imported Cases of Cholera in Japan, *Journal of Clinical Microbiology*. **38**(1): 424- 246.
- Bidinost C. and Saka H.A. (2004) Virulence factors of non-O1 non-O139 *V.Cholerae* isolated in Cordoba, Argentina, *Revista Argentina de Microbiologia*. **36**: 158- 163.
- Colombo M. and Mastrandrea S. (1997) Tracking of clinical and environmental *V.cholerae* O1 strains by combined analysis and ERIC PCR.FEMS., *Immunology and Medical Microbiology*. **19**:33- 45.
- Dalasgaard A. and Forslund A. (1999) A high proportion of *V.cholerae* strains isolated from children with diarrhea in Bangkok, Thailand are multiple antibiotic resistant and belong to heterogenous non-O1, non-O139, O-Serotypes, *Epidemiol. Infec.* **122**: 217- 226.
- Irma N. and Chung J. (1988) Genotypes associated with virulence inenvironmental Isolates of *Vibrio cholerae*, *Applex and Environ Microbiology*. **67**(6): 2421- 2429.
- John Albert M. and Nurul A. (1997) Phenotypic and Genotypic changes in *Vibrio cholerae* O139 Bengal, *Journal of Clinical Microbiology*. **35**(10): 2588- 2592.
- Kurazono H. and Pal A. (1995) Distribution of genes encoding cholera toxin, zonula occuldens toxin accessory cholera toxin, and El Tor hemolysin in *Vibrio cholerae* of diverse origins, *Microbial pathogenesis*. **18**: 231- 32.
- Mitra R. and Figuerua P. (2000) Cell Vacuolation a Mainfestation of the El Tor hemolysin of *Vibrio cholerae*, *Infect and Immune*. **68**(4): 1928- 1933.
- Murray P.R. (2003) Medical Microbiology Bacteriology Vol. 1, 8th Edition ASM Press, Washington DC.
- Nagamune K. and Yamamoto K. (1995) Cloning and Sequencing of a novel hemolysin gene of *Vibrio cholerae*, *FEMS Microbiology Letters*. **128**: 265- 269.
- Nagamune K. and Yamamoto K. (1997) Intramolecular chaperone activity of the pro-region of *Vibrio cholerae* El Tor cytolysin, *JBC*. **272**(2): 1338- 1343.
- Pourshafie MR. and Grimoont F. (2002) A molecular and phenotypic study of *Vibrio cholerae* in Iran, *Med. Microbiol.* **51**: 392- 95.
- Robert M. and Joseph M. (2004) Vibrio. Bacteriological Analytical Manual Online. Chapter9.
- Singh DV. And Matte GR. (2001) Molecular Analysis of *Vibrio cholerae* O1, O139, non-O1 and non-O139 strains, *AEM*. **67**(2): 910- 921.