

بیان ژن *ompF* در موتان‌های *E. coli* مقاوم به سیپروفلوکساسین و تتراسیکلین

Expression of *ompF* gene in *E. coli* mutants resistant to ciprofloxacin and tetracycline

فهیمة حیدری^۱، راضیه پوراحمد^{*۱}، بهزاد شارق^۱

۱- به ترتیب دانشجوی کارشناسی ارشد، استادیار و دانشیار، دانشگاه شهرکرد، ایران

Heidari F¹, Pourahmad R^{*1}, Shareghi B¹

1. MSc Student, Assistant professor, Associate professor, University of Shahrekord, Iran

* نویسنده مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: Razieh_Jaktaji@yahoo.com

(تاریخ دریافت: ۹۲/۷/۹ - تاریخ پذیرش: ۹۳/۶/۲۳)

چکیده

OmpF یکی از پروتئین‌های غشای خارجی باکتری‌های گرم منفی می‌باشد که جذب فلوروکینولون‌هایی مانند سیپروفلوکساسین به داخل سلول باکتریایی را تسهیل می‌کند. بنابراین تنظیم بیان ژن *ompF* به عنوان یک مکانیسم موثر در مقاومت ضد میکروبی است. هدف این تحقیق سنجش بیان ژن *ompF* در موتان‌های *gyrA* و موتان‌های مضاعف *gyrA marR* بود. بیان ژن *ompF* در موتان‌های فوق با MIC‌های کم و متوسط برای سیپروفلوکساسین و تتراسیکلین در مقایسه با تیپ وحشی MG1655 با روش PCR در زمان واقعی سنجش شد. نتایج حاصل از واکنش PCR در زمان واقعی، اختلاف معنی‌داری را بین میزان بیان *ompF* در موتان‌ها و تیپ وحشی نشان نداد. مقاومت پایین و متوسط به سیپروفلوکساسین و تتراسیکلین در موتان‌های بررسی شده باعث کاهش بیان ژن *ompF* نشد.

واژه‌های کلیدی

مقاومت چند دارویی

موتان *gyrA marR*

E. coli

ompF

QPCR

بیان *ompF* در ایجاد مقاومت آنتی‌بیوتیکی در *E. coli* قبلاً گزارش شده است (Kishii and Takei 2009).

هدف این تحقیق بررسی میزان بیان ژن *ompF* در نمونه‌های موتان *gyrA* و موتان مضاعف *gyrA marR* مقاوم به سیپروفلوکساسین و تتراسیکلین در مقایسه با نمونه‌های تیپ وحشی، با روش PCR در زمان واقعی^۴ بود.

در این تحقیق از موتان‌های *gyrA* با مقاومت پایین به سیپروفلوکساسین شامل سه موتان W26، W25 و W49 استفاده شد (Pourahmad and Mohiti 2010; Pourahmad et al. 2012).

همچنین کلون‌های حاصل از آنها RE6 و RE16 (Pourahmad and Ebad 2013) نیز مورد استفاده قرار گرفتند (جدول ۱).

بر اساس تقسیم‌بندی از پیش تعریف شده، این کلون‌ها جزو انواع با مقاومت متوسط به سیپروفلوکساسین و تتراسیکلین هستند (George and Levy 1983; Kishii and Takei 2009). سویه

MG1655 به عنوان سویه کنترل مورد استفاده قرار گرفت. از محیط LB مایع حاوی ۵ µg/ml تتراسیکلین جهت کشت موتان‌ها استفاده شد، پس از اینکه OD نمونه‌ها در طول موج ۶۵۰ نانومتر

برابر ۰/۶ شد، برای استخراج RNA استفاده شدند. از محلول محافظ RNA^۵ کیت RNeasy Protect Bacteria Kit برای جلوگیری از تخریب سریع RNA طبق دستورالعمل آن استفاده

شد. سپس مطابق دستورالعمل کیت RNeasy mini Kit (کیاژن) استخراج RNA انجام شد. جهت حذف آلودگی‌های DNA کروموزومی فرایند تیمار DNase طبق دستورالعمل کیت فرمنتاز

(DNase I, RNase-free) روی نمونه RNA استخراج شده انجام شد. برای این منظور از یک میکرولیتر آنزیم و بافر 10X بازاری یک میکروگرم RNA در حجم نهایی ده میکرولیتر از آب عاری از

نوکلئاز استفاده شد. از واکنش PCR جهت تکثیر یک ژن ضروری *rpsL* و برای بررسی صحت فرایند تیمار DNase و اطمینان از عدم آلودگی به DNA در نمونه حاوی RNA استفاده شد جذب و

غلظت RNA و میزان خلوص آن در هر یک از نمونه‌ها با دستگاه اسپکتروفوتومتر UV/Visible در طول موج ۲۶۰ نانومتر بررسی شد.

باکتری‌ها ممکن است مقاومت به داروهای ضد باکتریایی را از طریق مکانیسم‌های متنوعی نظیر تغییر پروتئین هدف عامل ضد باکتریایی (مانند تغییر در زیر واحد Gyra آنزیم DNA جیراز)، کاهش بیان یا تغییر در کانال پروتئینی خارج سلولی وارد کننده دارو به سلول (مانند *OmpF* در *E. coli*) و افزایش بیان پمپ‌های خارج کننده دارو از سلول (مانند پمپ AcrAB-TolC در *E. coli*) بروز دهند (Ruiz 2003).

سیپروفلوکساسین^۱ یکی از انواع فلوروکینولون‌ها، است که فعالیت گسترده‌ای در مقابل باکتری‌های گرم منفی نظیر *E. coli* دارد (Ruiz 2003). یکی از اهداف سیپروفلوکساسین در سلول باکتری

آنزیم DNA جیراز (توپوایزومراز II) است. اتصال این آنتی بیوتیک به آنزیم DNA جیراز متصل به DNA باعث مهار فعالیت آنزیم می‌شود. موتاسیون در زیرواحدهای جیراز ظاهراً میل ترکیبی

آن به فلوروکینولون‌ها را کاهش و یا از بین می‌برد (Barnard and Maxwell 2001). پورین *OmpF* کانال پروتئینی غیر اختصاصی می‌باشد که ورود مواد غذایی و آنتی بیوتیک‌هایی مانند

فلوروکینولون‌ها را به درون سلول تسهیل می‌کند. *micF* ژن کد کننده یک RNA آنتی سنس است که در *E. coli* و باکتری‌های خویشاوند آن یافت می‌شود و بیان *ompF* را پس از رونویسی،

هنگام مواجه شدن با تنش‌های محیطی، کنترل می‌کند (Frost and Delihis 2001). اپرون *marRAB* در مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌هایی

مانند، کلرامفنیکل^۲، فلوروکینولون‌ها و تتراسیکلین^۳ نقش دارد. این اپرون، یک مهارکننده به نام MarR و یک فعال کننده رونویسی به نام MarA را کد می‌کند (Aleksun et al. 1997).

طی دو مسیر از اتصال MarR به اپراتور *marO* جلوگیری می‌شود. اولین مسیر وقوع موتاسیون‌های غیر فعال کننده در *marR* و دومین مسیر در معرض قرارگیری باکتری با ترکیبات متنوع نظیر

کلرامفنیکل و تتراسیکلین است که باعث مهار فعالیت MarR می‌شود (Cohen et al. 1993; Seone et al. 1995). MarA مانع ورود ترکیبات سمی، از طریق بیش بیان *micF* و به عبارتی کاهش غیر مستقیم پورین *OmpF* (به واسطه *micF*) می‌شود. تاثیر کاهش

^۴ Real-time PCR

^۵ RNA protect bacteria reagent

^۱ Ciprofloxacin

^۲ Chloramphenicol

^۳ Tetracycline

جدول ۱- مشخصات فنوتیپی و ژنتیکی سویه کنترل و موتان‌ها.

| ژنتیکی خصوصیات | MIC کلرامینیکل (µg/ml) | MIC تتراسیکلین (µg/ml) | MIC سیپروفلوکساسین (ng/ml) | سویه/ موتان/ کلون |
|---|---------------------------|---------------------------|-------------------------------|----------------------|
| تیپ وحشی | ۴ | ۳ | ۳۵ | MG1655 |
| موتان جدا شده از تیپ وحشی دارای موتاسیون در <i>GyrA</i> ($\text{Ser}_{83} \rightarrow \text{Leu}$)، <i>MarR</i> ($\text{Met}_{74} \rightarrow \text{Thr}$) | ۵ | ۴ | ۷۵ | W25 |
| موتان جدا شده از تیپ وحشی دارای موتاسیون در <i>GyrA</i> ($\text{Ser}_{83} \rightarrow \text{Leu}$) | ۵ | ۴ | ۷۵ | W26 |
| موتان جدا شده از تیپ وحشی دارای موتاسیون در <i>GyrA</i> ($\text{Ser}_{83} \rightarrow \text{Leu}$) و تکرار ۲۰ جفت بازی در اپراتور <i>marO</i> | ۵ | ۵ | ۶۲۵ | W49 |
| کلون حاصل از W25 با همان موتاسیونها | ۴۵ | ۴۵ | ۱۰۰۰ | RE6 |
| کلون حاصل از W49 با همان موتاسیونها | ۴۰ | ۳۰ | ۱۰۰۰ | RE16 |

جدول ۲- ویژگی آغازگرهای مورد استفاده در واکنش PCR در زمان واقعی.

| نوع آغازگر | ترتیب توالی (5' - 3') | ژن | اندازه محصول (جفت باز) |
|------------|-----------------------|-------------|------------------------|
| رفت (F) | ACTTACGAGCAGATCAAAGC | <i>gapA</i> | ۱۷۰ |
| برگشت (R) | AGTTTCACGAAGTTGTCGTT | | |
| رفت (F) | CGTACTTCAGACCAGTAGCC | <i>ompF</i> | ۲۰۹ |
| برگشت (R) | GAACTTCGCTGTTTCAGTACC | | |

فلورسنس محصولات از یک حد آستانه بیشتر می‌شود. تجزیه آماری از طریق آزمون تی به وسیله نرم‌افزار SPSS نسخه ۱۶ انجام شد و معنی‌دار بودن اختلاف بیان ژن مورد نظر در سویه‌های موتان و سویه کنترل (تیپ وحشی) ارزیابی شد ($P < 0.05$). بعد از سنتز کتابخانه cDNA با کمک آغازگرهای تصادفی از RNAهای خالص برای اطمینان از سنتز cDNA ژن‌های *gapA* و *ompF* واکنش PCR برای هر یک از نمونه‌های cDNA با آغازگرهای اختصاصی ژن *gapA* و *ompF* انجام شد. شکل ۱ نتیجه ژل الکتروفورز یکی از نمونه‌ها برای ژن‌های *ompF* و *gapA* را نشان می‌دهد. با انجام واکنش PCR در زمان واقعی، منحنی تکثیر نمونه‌ها و چرخه آستانه (Ct) برای هر یک از نمونه‌ها توسط نرم‌افزار دستگاه تعیین شد (شکل ۲). منحنی ذوب این دو ژن تنها یک قله را نشان داد که تکثیر اختصاصی ژن‌های مورد نظر و عدم آلودگی به DNA ژنومی در واکنش می‌باشد. نقطه ذوب *ompF* و *gapA* به ترتیب ۸۷ و ۸۶ درجه سانتی‌گراد بود (شکل ۳).

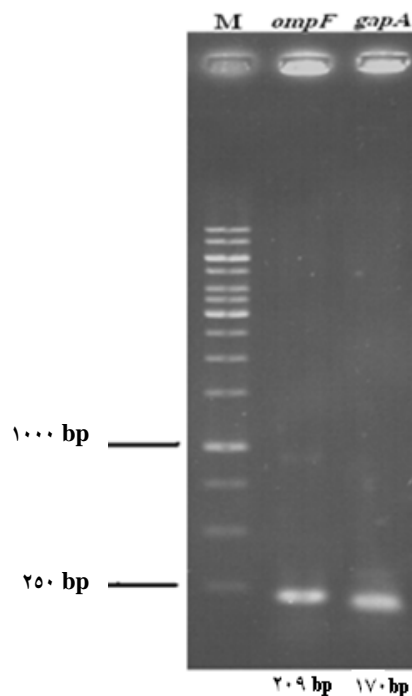
برای سنتز cDNA از کیت فرمنتاز RevertAid™ Reverse Transcriptase (Transcriptase) استفاده شد و تمام مراحل کار طبق دستورالعمل کیت انجام گرفت. از دو میکروگرم RNA برای سنتز cDNA استفاده شد. در این تحقیق همه واکنش‌های PCR در زمان واقعی مطابق با دستورالعمل کیت تاکارا انجام شد. توالی آغازگرهای استفاده شده در جدول ۲ ارائه شده و واکنش‌های حرارتی قبلاً توصیف شده است (Viveiros et al. 2007).

داده‌های حاصل به روش سنجش بیان نسبی ارزیابی شدند (Pfaffl et al. 2002). همچنین برای هر موتان دو نمونه جهت واکنش PCR تهیه شد (دو تکرار). برای این منظور همه داده‌ها با ژن ضروری *gapA* به عنوان کنترل داخلی نرمال شدند. بیان کمی نسبی از نسبت زیر بدست می‌آید:

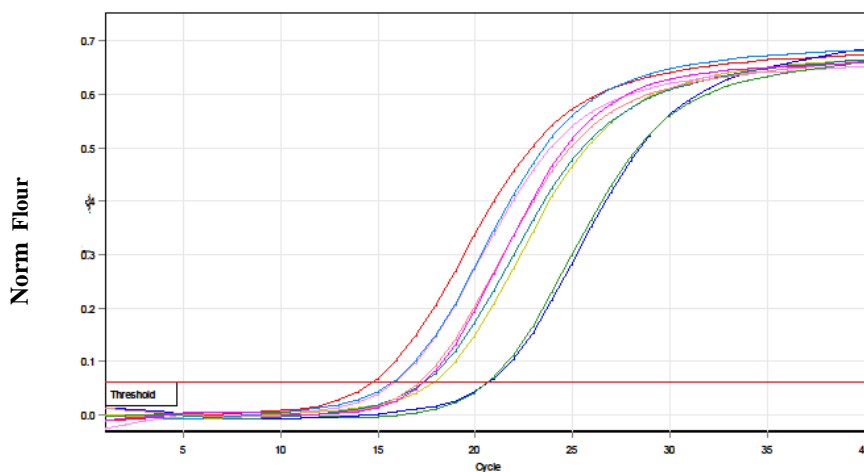
$$\text{نسبت} = \frac{(E_{ompF})^{\Delta Ct}}{(E_{gapA})^{\Delta Ct}}$$

$$\Delta Ct = Ct_{\text{موتان}} - Ct_{\text{سویه تیپ وحشی}}$$

(E) بازدهی PCR در زمان واقعی و Ct نقطه تماس منحنی تکثیر با خط آستانه است و در واقع سبکی است که در آن میزان



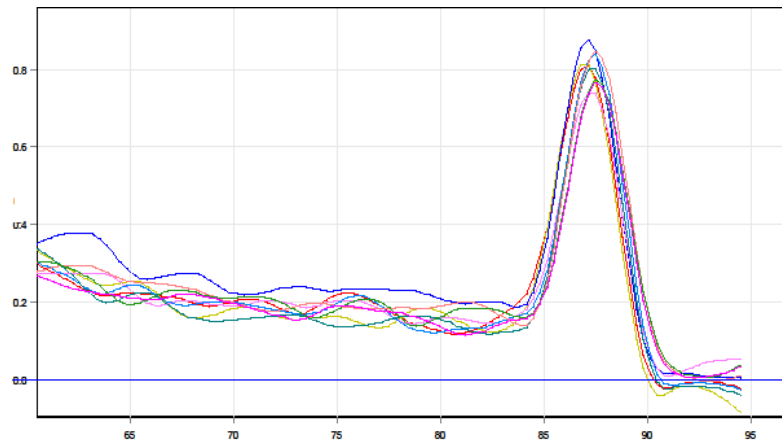
شکل ۱- ژل الکتروفورز محصول PCR. چاهک اول از چپ مربوط به نشانگر DNA و دو چاهک بعدی به ترتیب مربوط به ژن *ompF* و *gapA* می باشد. اندازه هر محصول زیر نویس شده است.



شکل ۲- منحنی تکثیر ژن *ompF* در سویه کنترل و موتان‌ها. منحنی آبی کم‌رنگ مربوط به سویه تیپ وحشی و مابقی مربوط به موتان‌ها است.

نشان‌دهنده این باشد که مقاومت سطح پایین و متوسط این موتان‌ها به سیپروفلوکساسین و تتراسیکلین باعث کاهش بیان ژن *ompF* نشده است. یافته‌های این تحقیق مشابه تحقیق قبلی در این زمینه است (Vinson et al. 2010). البته ممکن است با بررسی سویه‌هایی با مقاومت بیشتر برای سیپروفلوکساسین و تتراسیکلین، اختلاف معنی‌داری در بیان *ompF* در سویه‌های موتان نسبت

شیب منحنی استاندارد برای ژن *ompF* و *gapA* به ترتیب برابر با $-3/522$ و $-3/1$ بود که در محدوده متداول برای بررسی بیان می‌باشد. بنابراین از Ct های بدست آمده جهت محاسبه بیان استفاده شد. بیان نسبی *ompF* در موتان‌ها و نمونه کنترل با روش Pfaffl et al. (2002) محاسبه شد (جدول ۳). مقایسه نتایج بیان ژن *ompF* در هر یک از نمونه‌های موتان نسبت به سویه تیپ وحشی تفاوت معنی‌داری را نشان نداد ($P < 0/05$). این مسئله می‌تواند

شکل ۳- منحنی ذوب ژن *ompF* در سویه کنترل و موتان‌ها

منابع

- Alekshun MN, Levy SB (1997) Regulation of chromosomally mediated multiple antibiotic resistance: the mar regulon. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy* 41: 2067-2075.
- Barnard FM, Maxwell A (2001) Interaction between DNA gyrase and quinolones: effects of alanine mutations at GyrA subunit residues Ser⁸³ and Asp⁸⁷. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy* 45: 1994-2000.
- Cohen SP, Hachler H, Levy SB (1993) Genetic and functional analysis of the multiple antibiotic resistance mar-locus in *Escherichia coli*. *Journal of Bacteriology* 175: 1484-1492.
- Forst S, Delihans N (2001) MicF: An antisense RNA gene involved in response of *Escherichia coli* to global stress factors. *Journal of Molecular Biology* 313: 1-12.
- George AM, Levy SB (1983) Amplifiable resistance to tetracycline, chloramphenicol and other antibiotics in *Escherichia coli*: involvement of a non-plasmid determined efflux of tetracycline. *Journal of Bacteriology* 155: 531-540.
- Karczmarczyk M, Martins M, Quinn T, Leonard N, Fanning S (2011) Mechanisms of fluoroquinolone resistance in *Escherichia coli* isolates from food-producing animals. *Applied and Environmental Microbiology* 77: 7113-7120.
- Kishii R, Takei M (2009) Relationship between the expression of OmpF and quinolone resistance in *Escherichia coli*. *Journal of Infection Chemotherapy* 15: 361-366.
- Pfaffl MW, Horgan GW, Dempfle L (2002) Relative expression software tool (REST ©) for group wise comparison and statistical analysis of relative expression results in real time PCR. *Nucleic Acids Research* 30: 1-10.

جدول ۳- بیان نسبی ژن *ompF*

| سویه / موتان / کلون | بیان نسبی ژن <i>ompF</i> |
|---------------------|--------------------------|
| MG1655 | 1±0 |
| W25 ^a | 0/8±0/01 |
| W26 | 0/85±0/012 |
| W49 | 0/756±0/02 |
| RE6 | 0/7±0/015 |
| RE16 | 0/75±0/01 |

به تیپ وحشی یافت شود. به طوری که در یک تحقیق مشابه از ۱۲ سویه مقاوم به سیپروفلوکساسین که مقاومت آنها بین ۴ μg/ml تا بیش از ۳۲ μg/ml بود، ۱۱ سویه کاهش تولید OmpF را نشان دادند (Karczmarczyk et al. 2011).

در نتیجه پیدایش فنوتیپ مقاومت چندگانه می‌تواند در ارتباط با کاهش بیان mRNA ژن *ompF* در موتان‌های با مقاومت بالا به فلوروکینولون‌ها باشد. ولی مقاومت سطح پایین و متوسط به آنها منجر به کاهش بیان mRNA ژن *ompF* نمی‌شود.

سپاسگزاری

به این ترتیب کمال تشکر و سپاسگزاری را از دانشگاه شهرکرد و پژوهشکده زیست فناوری دانشگاه شهرکرد جهت حمایت مالی این تحقیق داریم.

Pourahmad Jaktaji R, Mohiti E (2010) Study of mutations in the DNA gyrase *gyrA* gene of *Escherichia coli*. Iranian Journal of Pharmaceutical Research 9: 43-45.

Pourahmad Jaktaji R, Ebadi R, Karimi M (2012) Study of organic solvent tolerance and increased antibiotic resistance properties in *E. coli gyrA* mutants. Iranian Journal of Pharmaceutical Research 11:595-600.

Pourahmad Jaktaji R, Ebadi R (2013) Generation of clones with higher resistance to tetracycline and chloramphenicol from ciprofloxacin resistant *Escherichia coli* mutants. International Research Journal of Applied and Basic Sciences 4: 3063-3067.

Ruiz J (2003) Mechanisms of resistance to quinolones: target alterations, decreased accumulation and DNA

gyrase protection. Journal of Antimicrobial Chemotherapy 51: 1109-1117.

Seone AS, Levy SB (1995) Characterization of *marR*, the repressor of the multiple antibiotic resistance (*mar*) operon in *Escherichia coli*. Journal of Bacteriology 177: 3414-3417.

Vinson HM, Gautam A, Olet S, Gibbs PS, Barigye R (2010) Molecular analysis of porin gene transcription in heterogenotypic multidrug-resistant *Escherichia coli* isolates from scouring calves. Journal of Antimicrobial Chemotherapy 65: 1926-1935.

Viveiros M, Dupont M, Rodrigues L, Couto I, Davin-Regli A, Martins M, Pages JM, Amaral L (2007) Antibiotic Stress, Genetic Response and Altered Permeability of *E. coli*. PLoS ONE 2: e365.