



همسانه سازی و توالی یابی ژن پروتئین غشای خارجی ompf سالمونلا تیفی عامل حصبه در باکتری اشریشیاکلی اوراگامی

منصوره حیدرعلیزاده: دانش‌آموخته کارشناسی ارشد، گروه میکروبیولوژی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد اسلامی واحد اراک، اراک، ایران
بهروز شجاعی سعدی: استادیار، گروه دامپزشکی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد اراک، اراک، ایران

کیومرث امینی: دانشیار، گروه میکروبیولوژی، دانشکده علوم پایه، واحد ساوه، دانشگاه آزاد اسلامی، ساوه، ایران (✉تویسنده مسئول) dr_kumarss_amani@yahoo.com

چکیده

کلیدواژه‌ها

سالمونلا تیفی،

ompf

کلونینگ،

Real time PCR

زمینه و هدف: سالمونلا تیفی از خانواده انتروباکتریا سه، با سیل گرم منفی و عامل ابتلا به بیماری‌های گوارشی از جمله حصبه می‌باشد. این باکتری دارای ساختار ویژه و ژن‌های مختلف از جمله ژن پروتئین غشای خارجی (ompf) می‌باشد. مطالعات اخیر امکان استفاده از ompf را در ساخت واکسن حصبه تشخیصی نشان داده است. به همین جهت هدف از انجام این تحقیق همسانه سازی و توالی یابی ژن ompf سالمونلا تیفی عامل حصبه در باکتری اشریشیاکلی اوراگامی به منظور دستیابی به واکسن می‌باشد.

روش کار: نمونه برداری از افراد مبتلا به حصبه طی ۴ ماه از بخش عفونی مراکز درمانی در استان تهران انجام شد. پس از شناسایی و انجام تست‌های اختصاصی بیوشیمیایی، سالمونلا تیفی جداسازی و استخراج DNA صورت گرفت. سپس از طریق آزمون PCR سویه‌های سالمونلا تیفی واجد ژن ompf استخراج شد. ژن ompf سویه‌های مثبت از طریق وکتور به باکتری میزبان اشریشیاکلی الحاق و از طریق تکنیک TA کلونینگ کلون شدند. در پایان از طریق تکنیک Real time PCR میزان بیان ژن‌ها در اشریشیاکلی اوراگامی سنجیده شد. برای رسم درخت فیلوژنی از نرم‌افزار clustalX و Mega5 استفاده شد.

یافته‌ها: از مطالعه تحقیقی-مقطعی نمونه‌های بالینی ارسالی به آزمایشگاه که براساس خصوصیات مورفولوژیک، میکروسکوپی و تست‌های بیوشیمیایی تعیین هویت شده بودند در مجموع ۱۲ ایزوله سالمونلا تیفی جداسازی شد و از این تعداد تنها یک ایزوله دارای ژن ompf بود. پس از کلونینگ، ژن‌های ompf، سویه‌های کلون شده کلنی سلکشن (آبی/سفید) جداسازی شدند. به منظور تایید نتایج کلونینگ DNA، از کلنی‌های مشکوک استخراج و توسط آزمون Real time PCR گردید. تصاویر توالی یابی، m13 و منحنی تکثیر، بیان ژن در باکتری اشریشیاکلی اوراگامی را تایید کرد.

نتیجه‌گیری: در این مطالعه با ارزیابی ژنومی سالمونلا تیفی جدا شده از افراد مبتلا به حصبه، ژن ompf با پتانسیل ایمن سازی و به منظور ساخت واکسن از این باکتری استخراج گردید و کلونینگ با موفقیت صورت گرفت. در نهایت با بررسی درخت فیلوژنی رسم شده در این مطالعه میزان تشابه و خویشاوندی گونه سالمونلا تیفی با سایر گونه‌ها نشان داده شد.

تعارض منافع: گزارش نشده است.

منبع حمایت‌کننده: حامی مالی ندارد.

شیوه استناد به این مقاله:

Heidar Alizadeh M, Shojaei Saadi B, Amini K. Cloning and Sequencing of ompf Salmonella typhimurium Salmonella ompf Gene in Escherichia coli Origami. Razi J Med Sci. 2021;28(12):1-14.

*انتشار این مقاله به صورت دسترسی آزاد مطابق با **CC BY-NC-SA 3.0** صورت گرفته است.

Cloning and Sequencing of ompf Salmonella typhimurium Salmonella ompf Gene in Escherichia coli Origami

Mansoureh Heidar Alizadeh: Graduated from the Department of Microbiology, Faculty of Basic Sciences, Islamic Azad University, Arak Branch, Arak, Iran

Behrooz Shojaei Saadi: Assistant Professor, Department of Veterinary Medicine, Faculty of Veterinary Medicine, Islamic Azad University, Arak Branch, Arak, Iran

Kumarss Amini: Associate Professor, Department of Microbiology, Faculty of Basic Sciences, Saveh Branch, Islamic Azad University, Saveh, Iran (* Corresponding author) dr_kumarss_amini@yahoo.com

Abstract

Background & Aims: Salmonella Typhimurium belongs to the family Enterobacteriaceae, gram-negative bacilli and causes gastrointestinal diseases such as typhoid. This bacterium has a special structure and various genes, including the ompf gene (outer membrane protein). Recent studies have shown the possibility of using ompf in the development of a diagnostic tuberculosis vaccine. Therefore, the aim of this study was to clone and sequence the ompf gene of Salmonella typhimurium, the causative agent of typhoid in Escherichia coli Oragami, in order to obtain a vaccine.

Purines are the outer membrane proteins of gram-negative bacteria, which act as receptors for bacteriophages and are effective in a variety of functions such as solution transport, pathogenicity, and immunity. Salmonella typhi purines show heterologous epitopes on their loops, giving them the potential for diagnosis and vaccination. The outer membrane proteins of Salmonella typhi allow ions to pass through. Omp (outer membrane protein) is a member of the purine family, which is highly expressed in gram-negative bacteria.

OmpC, D Omp, and F Omp purines of Escherichia coli and Salmonella typhi are ternary proteins that create pores on both outer membrane surfaces. The presence of protein pores makes this membrane permeable to low molecular weight solutes. Large molecules of antibiotics slowly perforate the membrane, which is one of the reasons that gram-negative bacteria are resistant to many antibiotics.

Methods: Sampling of people with salmonellosis was performed during 4 months from the infectious ward of medical centers in Tehran province. After identifying and performing specific biochemical tests, Salmonella typhi was isolated and DNA was extracted. Salmonella typhi strains with ompf gene were then extracted by PCR. The ompf gene of the positive strains was transfected into the Escherichia coli bacterium by vector and cloned by TA technique. Finally, the expression of genes in Escherichia coli Oregami was measured by Real time PCR technique. ClustalX and Mega5 software were used to draw the phylogenetic tree. After visiting the following site and studying and searching in various articles, suitable primers for Ompf gene were selected. The primers were compared and blasted at the site (<http://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi>) and ordered from Sinagen. The primers were diluted with distilled water to a concentration of 100 picomoles and then to a suitable concentration of 10 picomoles. According to studies, 3 suitable pairs of primers were selected and ordered from Bioneer.

Keywords

Salmonella typhi,
ompf,
Cloning,
Real Time PCR

Received: 02/10/2021

Published: 20/02/2022

In order to clone the PCR product faster and more efficiently, the TA-Cloning method is used. The TA-Cloning PCR kit was prepared by Sina Gene Company. As stated in the kit protocol, this method uses a linear vector called PTG19-T with the thymine base at the end '3. The use of PTG19-T linear vector, which has a thymine base at the end of 3, leads to direct, fast and easy binding of the PCR product to the cloning vector. As a result, a cyclic molecule containing the gene we want is formed, which has the ability to reproduce spontaneously in a suitable host such as E. coli. In this method, no enzymatic digestion step is required and this step has been eliminated

Results: A total of 12 Salmonella typhi isolates were isolated from the screening of clinical specimens sent to the laboratory, which were identified based on morphological characteristics, microscopy and biochemical tests. Of these, only one wasolate had the ompf gene. After cloning, ompf genes, cloned selection colony strains (blue / white) were isolated. In order to confirm the results of DNA cloning, it was extracted from suspicious colonies and analyzed by Real time PCR. Sequence, m13 and proliferation curves confirmed gene expression in Escherichia coli origami. In order to determine the molecular identity of Salmonella typhi, 16s general primers were used (PCR result in Figure 7) and finally the PCR product was sent to Bioneer for sequencing and BLAST.

Conclusion: In this study, by genomic evaluation of Salmonella typhimurium isolated from patients with tuberculosis, ompf gene with immunization potential was extracted from this bacterium in order to make a vaccine and cloning was successful. Finally, by examining the phylogenetic tree drawn in this study, the degree of similarity and kinship of Salmonella typhi with other species was shown.

Typhoid is an infectious disease caused by Salmonella typhi and is considered an important protein in immunological research due to the ability of the Ompf gene. This gene has the potential to stimulate immune responses by isolating and cloning the ompf gene separately. Salmonella typhimurium in Escherichia coli can be used to meet treatment needs and achieve an effective vaccine. Out of 12 Salmonella typhi isolates, only one strain carried the ompf gene. The gene was transferred to the host bacterium via the ptg19 plasmid and cloning was successful. This recombinant protein has the potential to be used in immunization and vaccine development. The phylogenetic tree drawn in this study showed the similarity and kinship of Salmonella typhi with other species.

In addition, S. typhi induces the expression of excitatory molecules on antigen-containing cells through conventional signaling pathways. However, the main potential of S. Typhi for use as vaccine compounds is unknown. Here, the characteristics of S. typhi against a range of related laboratory and clinically antigens were investigated. Co-immunization of S. Typhi with ovalbumin protein (OVA), in addition, immunization of S. Typhi protein, generates anti-influenza IgG elements, changes antibody class and matures. In general, OmpF proteins are versatile vaccine compounds, which can be used to enhance cellular immune responses and improve antibody responses.

Conflicts of interest: None

Funding: None

Cite this article as:

Heidar Alizadeh M, Shojaei Saadi B, Amini K. Cloning and Sequencing of ompf Salmonella typhimurium Salmonella ompf Gene in Escherichia coli Origami. Razi J Med Sci. 2021;28(12):1-14.

***This work is published under CC BY-NC-SA 3.0 licence.**

مقدمه

عامل بیماری حصبه باکتری *سالمونلا تیفی* Typhi *Salmonella* بوده که معمولاً از طریق خوراکی وارد بدن می‌شود (دهانی - مدفوعی) و از فرد بیمار به فرد دیگر به صورت غیرمستقیم مثلاً از طریق آب و غذای آلوده منتقل می‌گردد. افرادی که از آب‌های نامطمئن و غیربهداشتی استفاده می‌کنند، باعث ابتلای آن‌ها به حصبه می‌شود. البته با توجه به اینکه در سال‌های اخیر مساله ی دفع فاضلاب تقریباً بهداشتی شده است، موارد این بیماری نیز کاهش پیدا کرده است (۱). این باکتری مقاومت زیادی در برابر گرما و همچنین عوامل فیزیکی و شیمیایی دارد. محل اصلی باکتری *سالمونلا* در سیستم گوارشی بوده و آن را درگیر می‌کند سلول‌های اپیتلیوم مخاط روده است. این باکتری وارد واکوئل و اتصالات جانبی بین سلولی می‌شود و سپس تکثیر و ایجاد کلنی می‌نماید. آنچه که باکتری *سالمونلا* را خطرناک‌تر می‌کند توانایی عبور آن از میان سلول‌ها است. با این گذر، خون فرد مبتلا به *سالمونلا* آلوده شده و باعث تشدید علائم به شکل یک بیماری عفونی و شوک سپتیک می‌شود (۲).

از جمله پروتئین‌های غشاء خارجی باکتری‌های گرم منفی، پروتئین‌های منفذدار (پورین‌ها) هستند که به‌عنوان رسپتورهایی برای باکتریوفاژها بوده و در عملکردهای مختلفی همچون انتقال محلول‌ها، بیماری‌زایی و ایمنی مؤثر است. پورین‌های *سالمونلا تیفی* اپی‌توپ‌های هتروولوگوسی را در میان لوپ‌هایشان نشان می‌دهند که بواسطه آن پتانسیل لازم برای تشخیص و واکسیناسیون دارند. پروتئین‌های غشای خارجی باکتری *سالمونلا تیفی* امکان عبور یون‌ها را میسر می‌سازند (۳).

پورین‌های Omp C, Omp D و Omp F *سالمونلا تیفی* پروتئین‌های سه‌گانه هستند که در هر دو سطح غشای بیرونی، منافذی ایجاد می‌کنند. وجود روزه‌های پروتئینی باعث می‌شود که این پرده نسبت به املاح با وزن مولکولی کم نفوذ پذیر گردد. مولکول‌های بزرگ آنتی‌بیوتیک این پرده را به آهستگی سوراخ می‌کنند که این مسئله یکی از دلایل حساسیت باکتری‌های گرم منفی نسبت به بسیاری از آنتی‌بیوتیک‌هاست (۳، ۴).

واکسن بعنوان فرآورده‌ی بیولوژیکی است که در برابر یک بیماری میکروبی مشخص، ایمنی فعال اکتسابی تولید می‌کند. در واقع سوسپانسیون است از

میکروارگانیزم‌های کشته یا ضعیف شده و ویروس، باکتری و یا پروتئین‌های آنتی‌ژنیک به‌دست‌آمده از آن‌ها برای پیشگیری یا بهبود یا درمان بیماری‌های عفونی تجویز می‌شود. واکسن معمولاً برای پیشگیری از بیماری‌ها و ایجاد ایمنی در برابر آن‌ها کاربرد دارد. واکسن‌ها علاوه بر سیستم ایمنی هومورال، سیستم ایمنی سلولی را نیز تحریک می‌نمایند، این نوع واکسن‌ها تمایل دارند واکنش‌های مشابه شکل طبیعی بیماری به خصوص در افراد با نقص ایمنی را ایجاد کنند. با واکسن‌های کشته شده، ایمنی کافی و به مدت طولانی به‌دست می‌آید، بایستی این واکسن‌ها ابتدا در چند نوبت تزریق گردند و برای جلوگیری از کاهش سطح آنتی‌بادی و ادامه ایمنی اغلب لازم است که تزریق واکسن در آینده یادآوری گردد (۵، ۶).

از *اشریشیاکلی اوراگامی* به عنوان یک ارگانیزم مدل در پژوهش‌های ژنتیکی استفاده می‌شود. ساخت پروتئین‌های نوترکیب با روش‌های مهندسی ژنتیک همراه با ادجوانت از یک طرف می‌تواند باعث پاسخ بهتر سیستم ایمنی شود و از طرف دیگر از عوارض ناخواسته واکسن‌های کشته شده که به علت اجزای مختلف پیکره باکتری است پیشگیری کند. برای سنجش میزان آنتی‌ژنیسیته‌ی پروتئین نوترکیب غشای خارجی باکتری *سالمونلا تیفی* عامل حصبه، از فضای بیوانفورماتیک استفاده شد. omp جزء ترکیبات ساختاری باکتری‌ها بوده و به عنوان فاکتورهای بیماری‌زایی عمل کرده و پاسخ‌های ایمنی را القاء می‌کنند. حضور و یا عدم حضور این ژن می‌تواند در برنامه‌های واکسیناسیون، درمان، کنترل و پیشگیری موفقیت‌های بزرگی را حاصل نماید. مطالعات متعددی امکان استفاده از ompf را در ساخت واکسن حصبه تشخیصی نشان داده است (۷، ۸).

به همین جهت هدف از انجام این تحقیق همساز سازی و توالی‌یابی ژن ompf *سالمونلا تیفی* عامل حصبه در باکتری *اشریشیاکلی اوراگامی* به منظور تهیه واکسن می‌باشد.

روش کار

نمونه برداری: در مطالعه حاضر جهت پیشبرد پروژه طی ۴ ماه ۶۰ نمونه بالینی (مدفوع) از افراد مبتلا به حصبه جمع‌آوری شد و در ظرف استریل و درپوش‌دار

جدول ۱- خصوصیات بیوشیمیایی باکتری سالمونلا تیفی (۱۳)

تولید اندول منفی	حرکت در ۳۶ °C +
MR متیل رد +	فنیل آلانین دامیناز -
VP -	تخمیر لاکتوز -
مصرف سیترات +	تخمیر گلوکز +
سولفید هیدروژن +	رشد در ۳۷ °C +
هیدرولیز اوره -	تخمیر مانیتول +

ارز یابی کمی و کیفی DNA غلظت DNA در نمونه‌های استخراج شده با استفاده از روش فلورومتر (Quamus) ساخت کشور آلمان بررسی شد. زمان اندازه گیری سریع در کمتر از ۵ ثانیه، قابلیت اندازه گیری مقادیر بسیار کم DNA و تعیین غلظت‌های بالاتر بدون نیاز به رقیق سازی صورت گرفت.

آماده سازی پرایمرها: پس از مراجعه به سایت (<http://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi>) و مطالعه و جستجو در مقالات مختلف پرایمرهای مناسب برای ژن Ompf انتخاب شدند. پرایمرها در سایت فوق مقایسه و بلاست شدند و به شرکت سیناژن سفارش داده شدند. پرایمرها توسط آب مقطر دیونیزه به غلظت ۱۰۰ پیکومول و سپس به غلظت مناسب که ۱۰ پیکومول بود، رسانده شد. در جدول ۲ توالی پرایمر و طول قطعه تکثیری آورده شده است. طبق مطالعات انجام شده، ۳ جفت پرایمر مناسب انتخاب و جهت تهیه به شرکت Bioneer سفارش داده شد.

مقادیر مواد اولیه PCR برای هر واکنش شامل ۱۰ میکرو لیتر PCR Master Mix 2x (Amplicon)، ۱ میکرو لیتر از هر کدام یک از پرایمرها با غلظت ۱۰ پیکومول بر میکرو لیتر، ۴ میکرو لیتر از DNA الگو (۱۵۰ نانوگرم) و ۴ میکرو لیتر آب مقطر بود. مراحل دمایی واکنش PCR بدین شکل انجام شد که ابتدا مرحله دناتوراسیون اولیه در دمای ۹۵ درجه سانتی گراد به مدت ۳ دقیقه، ۳۵ چرخه شامل دناتوراسیون ۹۵ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ ثانیه، مرحله اتصال پرایمر در دمای ۵۵ درجه سانتی گراد Ompf به مدت ۳۰ ثانیه و مرحله تکثیر در دمای ۷۲ درجه سانتی گراد به مدت ۱ دقیقه و پس از ۳۵ چرخه مرحله تکثیر نهایی در دمای ۷۲ درجه سانتی

مخصوص در شرایط دمایی ۴ درجه سانتی گراد به آزمایشگاه میکروب شناسی منتقل شد. در آزمایشگاه جهت آماده سازی، نمونه ها با محلول فسفات بافر سالین یکنواخت و سپس ذرات جامد و مواد خشبی موجود در نمونه ها، با استفاده از سانتریفوژ با سرعت ۳۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۵ دقیقه رسوب داده شد و مایع فوقانی در ظرف استریل و در ۴ درجه سانتی گراد جهت آزمایشات بعدی نگهداری شد (۹).

کشت، جداسازی و تعیین هویت باکتری: بعد از کشت و رشد نمونه ها در محیط های انتخابی افتراقی مک کانکی آگار (MC) سالمونلا-شیگلا (SS) آگار، هکتون آگار، بیسموت سولفیت آگار انتقال و به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد قرار داده شدند (۱۰). پرگنه های مشکوک به سالمونلا (کلنی های سبز با هاله سیاه و یا بدون هاله سیاه) را جهت تایید تشخیص به روش تست های بیوشیمیایی و محیط های افتراقی مختلف سیمون سیترات، اوره آز، TSI، SIM، MRVP، لیزین ایرون آگار، مالونات برات صورت گرفت و پس از کشت در محیط BHI آگار در یخچال ۴ درجه سانتی گراد نگهداری شد. باکتری های جدا شده که دارای واکنش + - + - در آزمایش IMViC و واکنش آلکالین/اسید در محیط TSI بودند انتخاب شدند. با تست اکسیداز و ONPG کلنی مشکوک به سالمونلا را جدا کرده (۱۱) و نتایج بدست آمده در جداول بیوشیمیایی، تایید باکتری صورت گرفت (جدول ۱) (۱۲).

استخراج DNA با استفاده از کیت: جهت استخراج سویه های جمع آوری شده، از کیت استخراج DNA ژنومی باکتری های گرم منفی شرکت (GTP) پیشگامان انتقال ژن به شماره LOT:808288 استفاده شد.

جدول ۲- پرایمرهای ژن *ompf* مورد مطالعه در این تحقیق (۱۴)

پرایمر	۵' → ۳' توالی	اندازه پرایمر (bp)
Ompf (F)	CGCAGAATTCATGGCAGAAATTTATAATAA AGA	۲۴۱
Ompf (R)	AGTCAAGCTTTCAGAACTGGTAAGTAATACCG AC	

جدول ۳- برنامه تنظیم درجه حرارت و زمان برای انجام مراحل PCR

مرحله	دما (درجه سلسیوس)	زمان (ثانیه)	تعداد سیکل
واسرشت اولیه	۹۵	۱۸۰	-
واسرشت	۹۵	۳۰	-
اتصال	۵۵	۳۰	-
بازآرایی (گسترش)	۷۲	۶۰	۳۵
بازآرایی نهایی	۷۲	۳۰۰	-

با تشکیل پیوند کووالان اتصال DNA مورد نظر به وکتور خطی را محکم میکند، در نتیجه یک مولکول حلقوی که حاوی ژن مورد نظر ماست تشکیل شده که توانایی تکثیر خود بخود را در میزبان مناسب مانند E.coli دارا می باشد و در این روش نیاز به مرحله هضم آنزیمی نمی باشد (۱۴، ۱۵).

کلونینگ ژن *ompf* آزمون کلونینگ با استفاده از ناقل pTG19 با استفاده از کیت Silica Bead DNA Gel Extraction Kit (Thermo Scientific, USA) و با استفاده از روش شوک حرارتی در باکتری مستعد/شیرشیا کلی سویه E.coli اورا گامی انجام گردید. در آزمون کلونینگ و در شکل ۳ نتیجه کلونینگ را بر روی آگار نشان داده شده است. پس از کلون کردن ژن های *ompf* توسط کلنی سلکشن (آبی/ سفید) سویه های کلون شده جداسازی شدند (شکل ۳).

غربالگری سفید/آبی به منظور تایید صحت کلونینگ: همانطور که پیش تر نیز گفته شد وکتور کلونینگ بکار رفته در این روش PTG19-T دارای ژن Lac z می باشد، چون MCS وسط Lac z قرار گرفته است اگر قطعه ای وارد وکتور شود ژن Lac z تخریب می شود. در محیط کشت X-gal که آنالوگ لاکتوز است و IPTG که القاگر پروموتور Lac z وجود دارد، در نتیجه ژن *ompf* باکتری فعال بوده و از X-gal استفاده کرده و کلنی آبی تشکیل می شود. اگر ژن مورد نظر ما وارد وکتور شده باشد ژن Lac z تخریب شده و آنزیم *ompf* غیرفعال شده است در نتیجه باکتری نتوانسته از X-gal استفاده کند و

گراد به مدت ۶ دقیقه انجام پذیرفت.

برنامه تنظیم درجه حرارت و زمان برای انجام مراحل PCR بعد از PCR جهت شناسایی سالمونلا تیفی از محصول PCR جهت توالی یابی استفاده گردید جدول (۳).

آماده کردن سلول های باکتریایی پذیرنده E.coli وکتور: باکتری E.coli سویه اوریگامی که از دانشگاه تهران تهیه گردید در محیط کشت LB در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد بمدت ۱۷-۱۶ ساعت کشت داده می شود و سپس در دستگاه سانتریفوژ لوله ای بمدت ۱۰ دقیقه در دور ۱۰۰۰۰g سانتریفوژ شد. سپس محلول رویی دور ریخته شده و رسوب باکتری بدست آمد. می توان آن ها را در حجم دلخواه (معمولا ۷۵ میکرولیتر) در تیوب های ۱/۵ میلی لیتری در پیچ دار مخصوص ذخیره و در دمای ۷۰- درجه سانتی گراد بصورت بلند مدت نگهداری کرد (۱۴).

کلون کردن ژن *ompf* در باکتری اشیریشیاکلی اوریگامی: به منظور کلونینگ سریع تر و موثرتر محصول PCR از روش TA-Cloning استفاده می شود که کیت PCR TA-Cloning از شرکت سیناژن تهیه گردید. همانطور که در پروتکل کیت آمده در این روش از یک وکتور خطی بنام PTG19-T که در انتهای ۳' آن باز تیمین قرار دارد استفاده می شود. استفاده از وکتور خطی PTG19-T که در انتهای ۳' خود دارای باز تیمین است منجر به اتصال مستقیم و سریع و آسان محصول PCR به وکتور کلونینگ می گردد، سپس آنزیم T4 DNA ligase

کلنی‌های سفید در محیط کشت تشکیل می‌شود. در نتیجه تشکیل کلنی‌های سفید نشان دهنده این است که ژن مورد نظر ما با موفقیت کلون شده است. بعلاوه چون محیط دارای آمپی سیلین می‌باشد، کلنی‌هایی که می‌توانند در محیط رشد کنند در حقیقت نشان دهنده دریافت پلاسمید حاوی ژن مقاومت به آمپی سیلین است (۱۶).

کلنی‌های سفید در محیط کشت تشکیل می‌شود. در نتیجه تشکیل کلنی‌های سفید نشان دهنده این است که ژن مورد نظر ما با موفقیت کلون شده است. بعلاوه چون محیط دارای آمپی سیلین می‌باشد، کلنی‌هایی که می‌توانند در محیط رشد کنند در حقیقت نشان دهنده دریافت پلاسمید حاوی ژن مقاومت به آمپی سیلین است (۱۶).

انجام تست مولکولی: در روش Real time PCR یک مرحله ای از سنتز cDNA و تکثیر آن در یک تیوب انجام شده و در واکنش ۲ مرحله ای نسخه برداری معکوس و تکثیر در تیوب‌های جداگانه صورت می‌گیرد. به طور کلی Real Time PCR تکنیکی برای مشاهده بی وقفه ی پیشرفت واکنش PCR در طول زمان بوده و با این روش می‌توان مقادیر تولیدات DNA، cDNA و RNA را نیز اندازه گیری نمود (۱۶).

یافته‌ها
نتایج آزمایشات بیوشیمیایی جهت جدا سازی: در این مطالعه از بین ۶۰ نمونه بالینی مدفوع بیماران مراجعه کننده به مراکز درمانی مورد بررسی ۱۲ سویه سالمونلا تیفی به دست آمد که نتایج تستها بصورت زیر است (جدول ۴):

استخراج RNA برای این منظور از RNA کلی برای واکنش‌های تکثیر پرایمر استفاده شد. برای استخراج RNA از میکروکیت RNeasy شرکت Qiagen استفاده شد. سوسپانسیون باکتریایی باکتری سالمونلا تیفی واجد ژن ompf بودند که در فاز لگاریتمی رشد قرار دارند مورد استفاده قرار گرفت. برای حذف DNA ژنومی از کیت DNase Qiagen استفاده شد (۱۷، ۱۸).

نتایج تایید استخراج DNA بعد از شناسایی سویه سالمونلا تیفی استخراج DNA توسط کیت استخراج صورت گرفت و از طریق الکتروفورز باندهای ژن ompf مشاهده و تایید شد (شکل ۱).

ارزیابی کمی RNA استخراج شده: برای بررسی کمی RNA استخراج شده از روش جذب نوری ۲۶۰/۲۸۰ نانومتر استفاده شد. در این روش ۲ میکرولیتر از RNA استخراج شده در دستگاه نانو دراپ قرار داده شد و جذب طول موج‌های ۲۶۰ و ۲۸۰ نانومتر و نسبت بین این دو طول موج و همچنین نسبت ۲۳۰/۲۶۰ هم بررسی شد (۱۹).

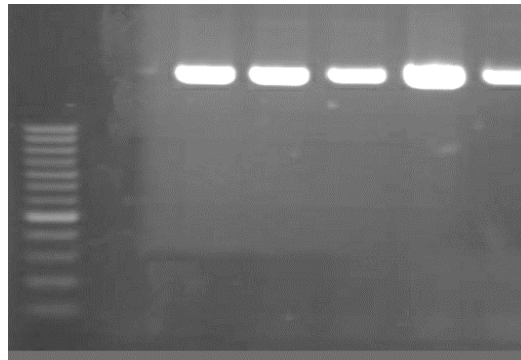
نتایج آزمون PCR واکنش PCR بر روی ایزوله‌های سالمونلا تیفی برای شناسایی ژن کدکننده ompf با استفاده از پرایمرهای اختصاصی انجام شد. همچنین سویه سالمونلا تیفی دارای ژن مورد نظر به عنوان کنترل مثبت در نظر گرفته شد.

سنتز cDNA سنتز cDNA با استفاده از آنزیم Reverse AMV با غلظت ۲۵ μm/unit شرکت Roche انجام شد. بدین ترتیب RNA استخراج شده برای مدت ۳

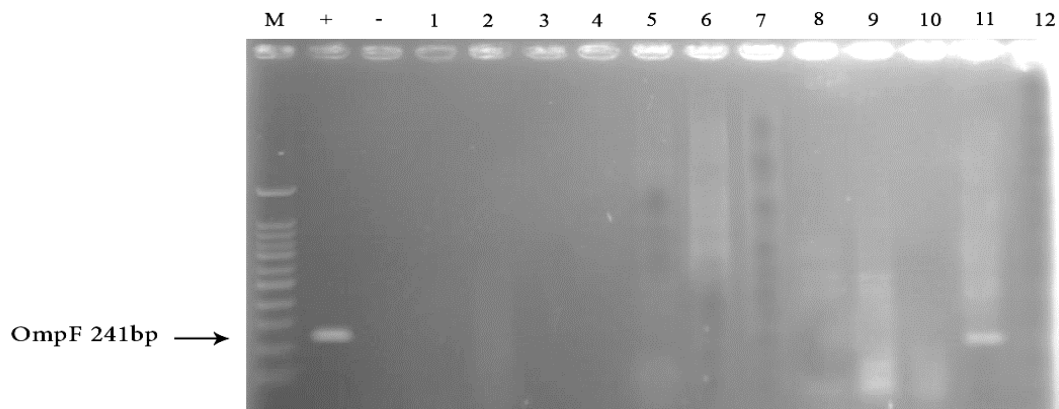
همانطور که در مارکر تصاویر حاصل از PCR مشاهده می‌شود باند ۲۴۱bp که نشان دهنده ژن ompf است و از ۱۲ سویه سالمونلا تیفی جدا شده تنها یک (۱/۴)

جدول ۴- نتایج بیوشیمیایی تست‌ها جهت شناسایی سویه سالمونلا تیفی

تست	اوره آز	سیمون سترات	اندول	حرکت	تخمیر قندی سه گانه	متیل رد	وگس پرسکوئر
سالمونلا تیفی	-	+	-	+	Alk/A+H2S	+	-



شکل ۱- تایید استخراج DNA از باکتری سالمونلا تیفی واجد ژن *Ompf* بصورت باند قابل مشاهده است



شکل ۲- نتیجه آزمایش PCR بر روی تعدادی از جدایه‌های *ompf* مثبت از نمونه ۱ تا ۱۲، به ترتیب از چپ به راست (+ کنترل مثبت، - کنترل منفی (باند ژن موردنظر بین ۳۰۰ و ۴۰۰ باز نوکلئوتید قرار داشته) (Ladder DNA: ۱۰۰-۱۰۰۰))

روی آگار نشان داده است. پس از کلون کردن ژن‌های *ompf* توسط کلنی سلکشن (آبی/ سفید) سویه‌های کلون شده جداسازی شدند (شکل ۳).

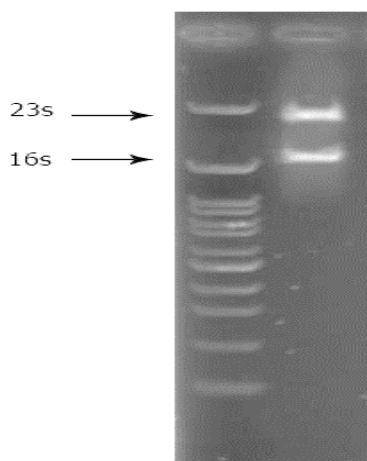
نتایج مربوط به آزمون Real time PCR
نتایج بررسی بیان *ompf* کلون شده بوسیله PCR
Real time به منظور تایید نتایج کلونینگ، RNA کلنی‌های مشکوک استخراج شده و cDNA ساخته شد و توسط آزمون Real time PCR بیان ژن *ompf* بررسی شد (شکل‌های ۴، ۵ و ۶).

تعیین هویت مولکولی جنس سالمونلا تیفی
 به منظور تعیین هویت مولکولی جنس سالمونلا تیفی از پرایمرهای عمومی srDna۱۶ استفاده گردید (نتیجه PCR در شکل ۷).

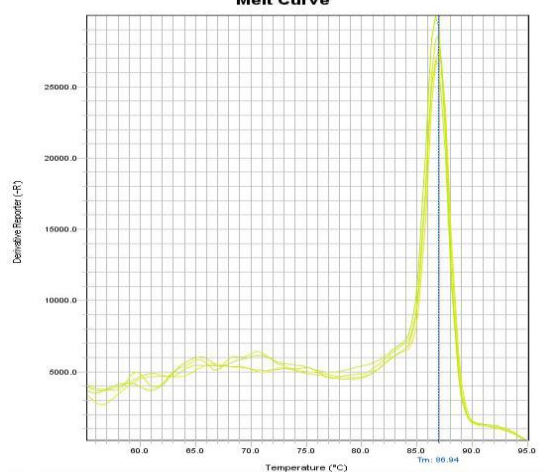
سویه واجد ژن *ompf* بود (شکل ۲).
نتایج حاصل از کلونینگ ژن *ompf* آزمون کلونینگ
 با استفاده از ناقل pTG19 با استفاده از کیت Silica Bead DNA Gel Extraction Kit (Thermo Scientific, USA) و با استفاده از روش شوک حرارتی در باکتری مستعد/ شریشیا کلی سویه E.coli اوراگمی انجام گردید. در آزمون کلونینگ و در شکل ۳ نتیجه کلونینگ را بر



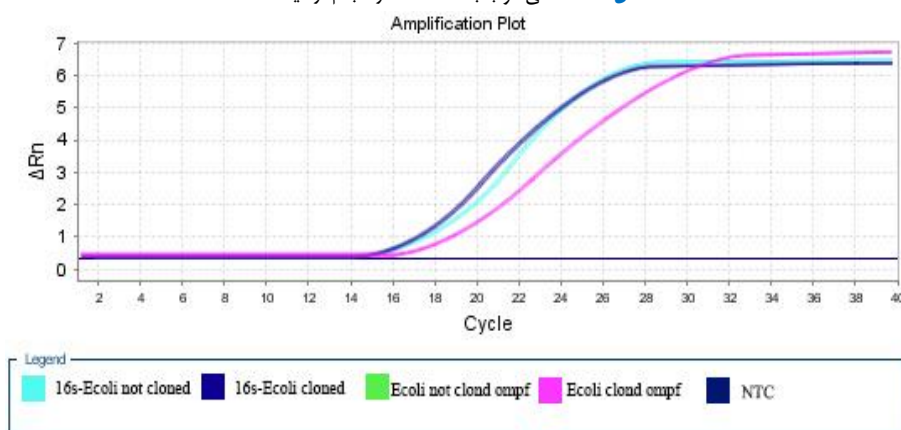
شکل ۳- نتایج کلون سلکشن (کلنی آبی و سفید) ژن آنزیم *ompf*



شکل ۴- نتیجه استخراج RNA از ژن کنترل داخلی

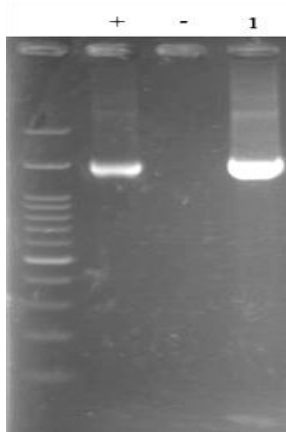


شکل ۵- منحنی ذوب بدست آمده در انجام آزمایشات

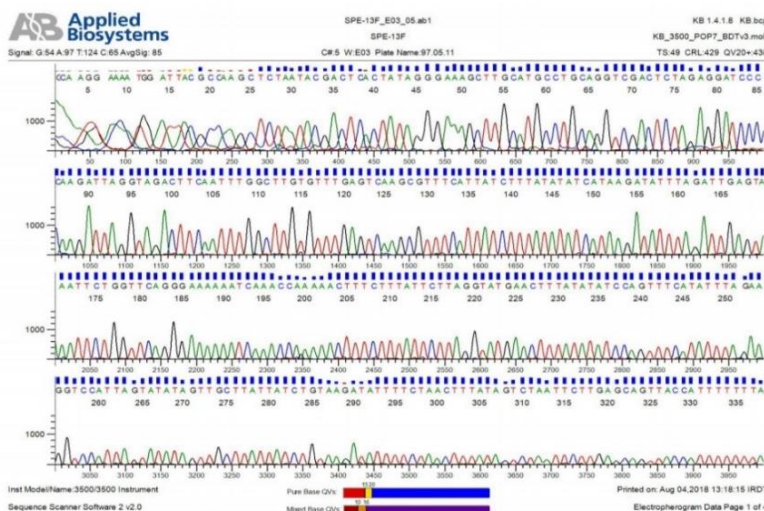


شکل ۶- نتایج منحنی تکثیر Real Time PCR

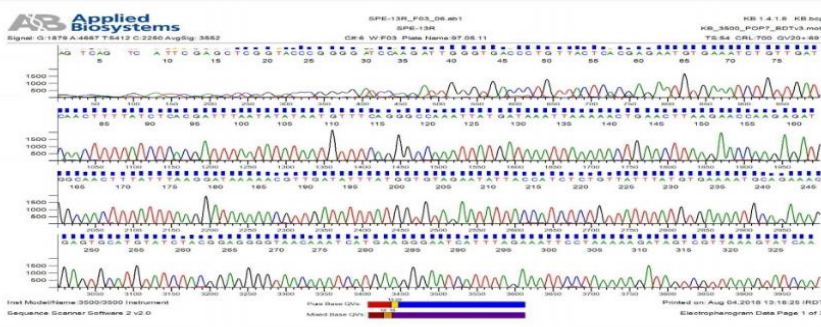
نتایج تعیین توالی نوکلئوتیدی حاصل از کلونینگ باکتری اشریشیاکلی اوراگامی تایید شد (شکل ۸ و ۹).
ژن ompf
با توالی نوکلئوتیدی محصول PCR بیان ژن ompf در



شکل ۷- نتیجه آزمون PCR با پرایمرهای عمومی 16S به منظور تعیین هویت مولکولی جنس سالمونلا تیفی (کنترل مثبت - کنترل منفی - نمونه شماره ۱ که حاوی ژن کنترل داخلی)



شکل ۸- نتیجه حاصل از توالی یابی نوکلئوتیدی و بلاست *ompF*



شکل ۹- نتیجه حاصل از توالی یابی نوکلئوتیدی و بلاست *ompF*

Omp یکی از اعضای خانواده‌ی پورین‌هاست که به میزان زیادی در باکتری‌های گرم منفی بیان می‌شود. حضور و یا عدم حضور این ژن می‌تواند در برنامه‌های واکسیناسیون،

بحث

پورین‌های سالمونلا تیفی بواسطه وجود آن پتانسیل لازم را برای تشخیص و واکسیناسیون دارند. پروتئین

۱۰

توسط SDS و وسترن بلات پروتئین نو ترکیب شامل اپی توپ هایی از پروتئین های ompA و ompC در وکتور بیانی (+pET32a) همسازگی سازی شد و به میزبان بیانی یعنی باکتری مورد نظر منتقل شد (۲۳). در راستای تحقیق فوق نیز جداسازی و کلونینگ ژن ompf از سالمونلا تیفی و کلونینگ آن در باکتری اشرشیاکلی صورت گرفته تا بتوان به منظور دستیابی به واکسن موثر از آن بهره جست. این پروتئین نو ترکیب، پس از بررسی ها و آزمایشات بیشتر پتانسیل استفاده در ایمنی زایی و ساخت واکسن را دارا می باشد (۲۸). در تحقیق حاضر نیز کلونینگ ژن ompf به منظور تهیه واکسن صورت گرفت. در تحقیق Nimisha soman که در سال ۲۰۱۹ انجام شد و پروتئین غشای خارجی F (OmpF) Salmonella typhimurium کلون شده، توالی یابی شده و در سلیکونالیز برای بررسی خصوصیات ساختاری و ایمنی آن ترکیب شد. نتایج حاصل از این مطالعه نشان داد که پروتئین OmpF از Salmonella typhimurium یک ساختار بیولوژی قوی برای تولید واکسن نو ترکیب علیه سالمونلوز در طیور است (۲۴، ۲۵).

Preze Toledo M و همکاران در سال ۲۰۱۷ چندین جزء میکروبی مانند DNA باکتریایی و فلاژین، به دلیل دارا بودن توانایی ذاتی برای فعال کردن کارآمد پاسخ های ایمنی ذاتی، به عنوان داروهای تجربی واکسن مورد استفاده قرار گرفته اند. پروتئین های غشایی بیرونی سالمونلا تیفی (OmpF) آنتی ژن محافظ بسیار ایمنی هست که در صورت عدم وجود ترکیبات آگزوزن، پاسخ های ایمنی ذاتی و سازگار را تحریک می کنند. در اینجا، ویژگی های S. Typhi در برابر طیف وسیعی از آنتی ژن های آزمایشگاهی و بالینی مرتبط بررسی گردید. ایمن سازی مشترک S. Typhi با پروتئین اووالبومین (OVA)، علاوه بر این، ایمن سازی پروتئین S. Typhi، باعث ایجاد عنا صر IgG در آن می شود (۲۶). در راستای تحقیق فوق نیز جداسازی و کلونینگ ژن ompf از سالمونلا تیفی و کلونینگ آن در باکتری اشرشیاکلی صورت گرفته تا بتوان به منظور دستیابی به واکسن موثر از آن بهره جست. این پروتئین نو ترکیب، پس از بررسی ها و آزمایشات بیشتر پتانسیل استفاده در ایمنی زایی و

درمان، کنترل و پیشگیری موفقیت های بزرگی را حاصل نماید. بر این اساس در این تحقیق با استفاده از یک جفت آغازگر به روش PCR به بررسی حضور ژن ompf پرداخته و کلونینگ آن در باکتری اشرشیاکلی اوراگامی صورت گرفت (۱۳، ۲۰).

پژوهش Hoda Toobak و همکاران در سال ۲۰۱۳ نشان داد که پروتئین های غشاء خارجی OmpC, OmpA و OmpF مربوط به سویه سالمونلا انتریکا سروار تیفی (۱۶۰۹PTCC) در وکتور ۲۸pET a(+a کلون شده و در باکتری E.coli BL ۲۱ بیان گردید. داده های حاصل نشان می دهد که واکسیناسیون با پورین های نو ترکیب فوق منجر به تولید پاسخ ایمنی قوی در موش می شود اما این پاسخ های ایمنی حفاظتی نیستند (۲۱). در راستای تحقیق فوق نیز جداسازی و کلونینگ ژن ompf از سالمونلا تیفی و کلونینگ آن در باکتری اشرشیاکلی صورت گرفته تا بتوان به منظور دستیابی به واکسن موثر از آن بهره جست. این پروتئین نو ترکیب، پس از بررسی ها و آزمایشات بیشتر پتانسیل استفاده در ایمنی زایی و ساخت واکسن را دارا می باشد. برای افزایش پاسخ های ایمنی سلول و پاسخ های آنتی بادی را بهبود می بخشد.

بیدمشیکی و همکاران هدف از این مطالعه معرفی یک پروتئین ترکیبی، به عنوان نسل جدیدی از واکسن های تیفوئیدی است. در این مطالعه پروتئینی ترکیبی از سه پروتئین OmpF, OmpA و OmpC براساس نواحی حفاظت شده، سطحی و آنتی ژنیک طراحی شد (۲۲). در راستای تحقیق فوق نیز جداسازی و کلونینگ ژن ompf از سالمونلا تیفی و کلونینگ آن در باکتری اشرشیاکلی صورت گرفته تا بتوان به منظور دستیابی به واکسن موثر از آن بهره جست. این پروتئین نو ترکیب، پس از بررسی ها و آزمایشات بیشتر پتانسیل استفاده در ایمنی زایی و ساخت واکسن را دارا می باشد. برای افزایش پاسخ های ایمنی سلول و پاسخ های آنتی بادی را بهبود می بخشد.

Aich و همکاران در سال ۲۰۱۲ در پژوهشی برای سنجش میزان آنتی ژنی سینه ی پروتئین نو ترکیب غشای خارجی باکتری سالمونلا تیفی عامل حصبه، از فضای بیوانفورماتیک استفاده شد. علاوه بر سنجش بیان پروتئین نو ترکیب شامل اپی توپ هایی از ompF/ompA/ompC

حاضر کلونینگ ژن ompf به منظور دستیابی به واکسن علیه بیماری حصبه است (۲۹).

نتیجه گیری

حصبه یک بیماری عفونی است که باکتری سالمونلا تیفی سبب شده و با توجه به توانایی ژن Ompf، بعنوان یک پروتئین مهم از نظر تحقیقات در زمینه ایمونولوژی مطرح است. این ژن دارای قدرت بالقوه برای تحریر پاسخ های ایمنی می باشد، جداسازی و کلونینگ ژن ompf از سالمونلا تیفی و کلونینگ آن در باکتری اشرشیاکلی صورت گرفته تا بتوان به منظور تأمین نیازهای درمانی و دستیابی به واکسن موثر از آن بهره جست. این پروتئین نو ترکیب، پس از بررسی ها و آزمایشات بیشتر پتانسیل استفاده در ایمنی زایی و ساخت واکسن را دارا می باشد.

تقدیر و تشکر

پژوهش حاضر مطالعه ای در زمینه میکروبیولوژی است که از پایان نامه کارشناسی ارشد ۹۹۰۳۵۹۸۷۴۵۶۳۲۱ اقتباس شده است. بدینوسیله از آزمایشگاه میکروبی پاسارگاد و بویژه از کارشناس ارشد میکروب شناسی جناب آقای مجید صادق پور و کلیه عزیزانی که در انجام این فعالیت علمی راهنمایی مفید و ارزنده داشتند قدردانی و تشکر می گردد.

References

1. Shaigan nia Sh, Rostami F, Safarpour dehkordi F, Rahimi E, Yahaghi E, Khodaverdi Darian E, et al. Isolation and evaluation of virulence factors of Salmonella typhimurium and Salmonella enteritidis species in milk and dairy products. Iran J Med Microbiol. 2014;8(1):54-61.
2. Zahedi M, Rahimi E, Zahedi M, Momtaz H. Prevalence of Salmonella enteritidis and S. typhimurium in marketed meat in Shahrekord in 2014. J Shahrekord Univ Med Sci. 2017;19.
3. López D, Kolter R. Functional microdomains in bacterial membranes. Genes Dev. 2010;24(17):1893-902.
4. Mansfield J, Genin S, Magori S, Citovsky V, Sriariyanum M, Ronald P, et al. Top 10 plant

ساخت واکسن را دارا می باشد (۲۸). برای افزایش پاسخ های ایمنی سلول و پاسخ های آنتی بادی را بهبود می بخشد.

Kumar و همکاران در سال ۲۰۰۹ پروتئین های پورین باکتری های گرم منفی که به عنوان گیرنده برای باکتریوفاژها عمل می کنند و در عملکرد های مختلفی مانند حمل و نقل املاح، پاتوژنز و ایمنی درگیر هستند. نشان دادند که پورین S. Typhi نقش مهمی در تشخیص و واکسیناسیون دارد. در تحقیق حاضر، پروتئین های غشای اصلی OmpF و OmpC از S. Typhi در وکتور pQE30UA کلون شده و در E. coli بیان شد و به اثبات رسید که ژن های نو ترکیب OmpF و OmpC تولید شده در این کار ممکن است برای مطالعات بیشتر در مورد واکسیناسیون و تشخیص استفاده شود که با تحقیق فعلی مطابقت دارد (۲۷).

Malickbasha و همکاران در سال ۲۰۱۰ از مجموع ۵۰ نمونه مدفوع از نگهدارندگان مواد غذایی برای غربالگری. ناقل های بدون علامت حصبه جمع آوری شد، جدایه های سالمونلا بر اساس ویژگی های محیط کشت بر اساس BSA، MacConkey آگار، XLD و فیلوژنتیک شناسایی شدند. ژن ompR از این دو سویه جدا سازی، توالی یابی و یک درخت فیلوژنی از ompR رسم شد. از سالمونلا وحشی و جهش یافته برای جدا سازی پروتئین غشای خارجی جدا و با یکدیگر مقایسه شد (۲۸). در راستای تحقیق فوق نیز جداسازی و کلونینگ ژن ompf از سالمونلا تیفی و کلونینگ آن در باکتری اشرشیاکلی صورت گرفته تا بتوان به منظور دستیابی به واکسن موثر از آن بهره جست. این پروتئین نو ترکیب، پس از بررسی ها و آزمایشات بیشتر پتانسیل استفاده در ایمنی زایی و ساخت واکسن را دارا می باشد.

Xiao Wang و همکاران در مطالعه سال ۲۰۱۷ با بررسی فیلوژنتیکی نشان دادند که OmpF از E. coli CVCC 1515 دارای رابطه خویشاوندی بالایی (۱۰۰٪) با حدود نیمی از گونه های E. coli (۴/۷٪) و (۵۲/۸٪) Shigella است. سپس در نتیجه کلونینگ ژن مذکور، OmpF نو ترکیب به عنوان یک واکسن همه کاره جهت جلوگیری از عفونت E. coli تهیه شد و هدف از تحقیق

pathogenic bacteria in molecular plant pathology. *Mol Plant Pathol*. 2012;13(6):614-29.

5. Song D, Park B. Porcine epidemic diarrhoea virus: a comprehensive review of molecular epidemiology, diagnosis, and vaccines. *Virus Genes*. 2012;44(2):167-75.

6. Ahmer BM, Tran M, Heffron F. The virulence plasmid of *Salmonella typhimurium* is self-transmissible. *J Bacteriol*. 1999;181(4):1364-8.

7. Soomeh J, Amin S, Amini, Kiomars. Molecular identification of spv plasmid viruses in *Salmonella enteritidis* isolated from poultry samples in Saveh. *Vet Res Biol Products*. 2016;29(2):2-7.

8. Nakaya HI, Hagan T, Duraisingham SS, Lee EK, Kwissa M, Roupheal N, et al. Systems analysis of immunity to influenza vaccination across multiple years and in diverse populations reveals shared molecular signatures. *Immunity*. 2015;43(6):1186-98.

9. Ahmadi M, Dalirnaghadeh B, Aski HS, Khoshbakht R. Comparison of polymerase chain reaction (PCR) and conventional cultivation methods for detection of carriers of *Salmonella* spp. in cattle and buffalo. *Compar Clin Pathol*. 2010;19(3):251-5.

10. Jamshidi AE, Basami M, Afshari NS. Identification of *Salmonella* spp. and *Salmonella typhimurium* by a multiplex PCR-based assay from poultry carcasses in Mashhad-Iran. 2009.

11. Boucher Y, Labbate M, Koenig JE, Stokes H. Integrons: mobilizable platforms that promote genetic diversity in bacteria. *Trends Microbiol*. 2007;15(7):301-9.

12. Carroll EC, Jin L, Mori A, Muñoz-Wolf N, Oleszycka E, Moran HB, et al. The vaccine adjuvant chitosan promotes cellular immunity via DNA sensor cGAS-STING-dependent induction of type I interferons. *Immunity*. 2016;44(3):597-608.

13. Mahon CR, Lehman DC, Manuselis G. *Textbook of diagnostic microbiology-E-Book*: Elsevier Health Sciences; 2018.

14. Kirthika P, Senevirathne A, Jawalagatti V, Park S, Lee JH. Deletion of the *lon* gene augments expression of *Salmonella* Pathogenicity Island (SPI)-1 and metal ion uptake genes leading to the accumulation of bactericidal hydroxyl radicals and host pro-inflammatory cytokine-mediated rapid intracellular clearance. *Gut Microbes*. 2020;11(6):1695-712.

15. Atyabi N, Zahraei ST, Ghazisaeedi F, Ashrafi I. The molecular investigation of widespread *Salmonella* serovars, *S. typhimurium* and *S. enteritidis*, involved in salmonellosis of cattle and sheep in farms around Tehran, Iran. 2012.

16. Chadt A, Scherneck S, Joost HG, Al-Hasani H. Molecular links between obesity and diabetes: "diabesity". *Endotext* [Internet]: MDText.com, Inc.; 2018.

17. Abdo OM, Gaber H, Alsayed Ahmed M, Alzohairy Rania, BM Amer Mohammed M, Saleh.

Appl Math Model. 2013;37(8):5962-78.

18. Khoshbakht R, Tabatabaei M, Aski HS, Shayegh H. Distribution of *Salmonella*, *Arcobacter*, and thermophilic *Campylobacter* spp. among Persian fallow deer (*Dama mesopotamica*) population in Dasht-e-Arzhan Wildlife refuge, southern Iran. *Compar Clin Pathol*. 2015;24(4):777-81.

19. Takano H, Obitsu S, Beppu T, Ueda K. Light-induced carotenogenesis in *Streptomyces coelicolor* A3 (2): identification of an extracytoplasmic function sigma factor that directs photodependent transcription of the carotenoid biosynthesis gene cluster. *J Bacteriol*. 2005;187(5):1825-32.

20. Oliveira SDd, Rodenbusch CR, Michael GB, Cardoso MI, Canal CW, Brandelli A. Detection of virulence genes in *Salmonella enteritidis* isolated from different sources. Brazil *J Microbiol*. 2003;34:123-4.

21. Toobak H, Rasooli I, Talei D, Jahangiri A, Owlia P, Astaneh SDA. Immune response variations to *Salmonella enterica* serovar Typhi recombinant porin proteins in mice. *Biologicals*. 2013;41(4):224-30.

22. Reza M, Mustafa M, Mohammad Reza Z, Ali Bap. Identification, cloning and study of the structure of beta 1 and 3 glucanase (*bgnI*) genes of fungal isolates (*Trichoderma virens* 10).

23. Aich P, Patra M, Chatterjee AK, Roy SS, Basu T. Calcium chloride made *E. coli* competent for uptake of extraneous DNA through overproduction of OmpC protein. *Protein J*. 2012;31(5):366-73.

24. Pratheesh PT, Nimisha S, Jess V, Asha K, Agarwal RK. Expression and purification of an immunogenic SUMO-OmpC fusion protein of *Salmonella Typhimurium* in *Escherichia coli*. *Biologicals*. 2019;62:22-6.

25. Soman N. development of recombinant ompf protein based indirect elisa for the detection of salmonella antibodies in poultry: college of veterinary and animal sciences, pookode wayanad.

26. Pérez-Toledo M, Valero-Pacheco N, Pastelin-Palacios R, Gil-Cruz C, Perez-Shibayama C, Moreno-Eutimio MA, et al. *Salmonella Typhi* porins OmpC and OmpF are potent adjuvants for T-dependent and T-independent antigens. *Front Immunol*. 2017;8:230.

27. Verma SK, Gautam V, Balakrishna K, Kumar S. Overexpression, purification, and immunogenicity of recombinant porin proteins of *Salmonella enterica* Serovar Typhi (*S. Typhi*). *J Microbiol Biotechnol*. 2009;19(9):1034-40.

28. Malickbasha M, Arunachalam R, Senthilkumar B, Rajasekarapandian M, Annadurai G. Effect of ompR gene mutation in expression of ompC and ompF of *Salmonella typhi*. *Interdisciplin Sci: Comput Life Sci*. 2010;2(2):157-62.

29. Wang X, Teng D, Guan Q, Mao R, Hao Y, Wang X, et al. *Escherichia coli* outer membrane protein F (OmpF): an immunogenic protein induces cross-reactive antibodies against *Escherichia coli* and *Shigella*. *AMB Express*. 2017;7(1):155.