

## ارزیابی همبستگی بین حضور ژن‌های کدکننده انتروتوکسین (SEC و SEB,SEA) در استافیلوکوکوس اورئوس با پارامترهای میکروبی و شیمیایی در پنیر محلی شهرستان کلات

شیما فرهی<sup>۱</sup>، مسعود یاورمنش<sup>۲\*</sup>

۱. گروه علوم و صنایع غذایی - میکروبیولوژی مواد غذایی، گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده علوم و صنایع غذایی، دانشگاه

آزاد اسلامی واحد قوچان، قوچان، ایران

۲. گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد، مشهد، ایران

### چکیده

محصولات لبنی سنتی یکی از مهم‌ترین منابع جهت رشد و تولید انتروتوکسین<sup>۱</sup> توسط گونه‌های باکتری استافیلوکوکوس<sup>۲</sup> می‌باشد. هدف از این تحقیق جداسازی باکتری استافیلوکوکوس و شناسایی مولکولی ژن‌های کدکننده انتروتوکسین<sup>۳</sup> (SEC و SEB,SEA) استافیلوکوکوس اورئوس<sup>۴</sup> و همچنین ارزیابی همبستگی احتمالی بین حضور ژن‌های کدکننده انتروتوکسین با پارامترهای<sup>۵</sup> میکروبی و شیمیایی در پنیر محلی شهرستان کلات بود. بدین منظور ۳۰ نمونه پنیر سنتی از شهرستان کلات تحت شرایط استریل<sup>۶</sup> جمع‌آوری و به آزمایشگاه منتقل شد. نمونه‌ها بر روی محیط کشت اختصاصی برد پارکر آگار<sup>۷</sup> کشت داده شد و با استفاده از تست کوآگولاز<sup>۸</sup>، شناسایی سرولوژیک<sup>۹</sup> انجام شد. به منظور شناسایی گونه باکتری‌های جداشده، واکنش زنجیره‌ای پلی‌مرز (PCR)<sup>۱۰</sup> بر اساس ژن ۱۶SrRNA انجام شد. همچنین ژن‌های انتروتوکسین سروتیپ<sup>۱۱</sup> SE در هر باکتری مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که ۱۰۰ درصد نمونه‌ها به باکتری استافیلوکوکوس اورئوس آلوده می‌باشند. بررسی نتایج واکنش زنجیره‌ای پلی‌مرز (PCR) نشان داد که ۷۰ درصد از نمونه‌های استافیلوکوکوس اورئوس جداشده، کدکننده یکی از انتروتوکسین‌ها هستند. درصد فراوانی ژن‌های SEB,SEA و SEC در استافیلوکوکوس اورئوس‌های جداشده به ترتیب ۳۶/۶ درصد، ۳۶/۶ درصد و صفر درصد بود. همچنین فقط ۳ درصد از باکتری‌های استافیلوکوکوس اورئوس، حاوی هر دو ژن SEA و SEB بودند. ضریب همبستگی حضور ژن‌های SEA و SEB با دامنه pH به ترتیب ۰/۷۳۳ و ۰/۵۰۵، دامنه نمک ۰/۵۳۶ و ۰/۶۹۰، دامنه اسیدیته<sup>۱۲</sup> ۰/۷۹۷ و ۰/۹۲۴، دامنه رطوبت ۰/۶۳۲ و ۰/۷۸۸، دامنه شمارش کلی میکروارگانیسم‌ها<sup>۱۳</sup> ۰/۹۳۲ و ۰/۹۳۵ و دامنه شمارش استافیلوکوکوس ۰/۴۲۷ و ۰/۶۲۹ بود.

**کلمات کلیدی:** استافیلوکوکوس اورئوس، پارامترهای میکروبی و شیمیایی، پنیر محلی، ژن‌های کدکننده انتروتوکسین، همبستگی.

\* yavarmanesh@um.ac.ir

<sup>1</sup> Enterotoxin

<sup>2</sup> Staphylococcus

<sup>3</sup> Enterotoxins Encoding Genes

<sup>4</sup> Staphylococcus aureus

<sup>5</sup> Parameters

<sup>6</sup> Sterile

<sup>7</sup> Baird- Parker Agar

<sup>8</sup> Coagulase Test

<sup>9</sup> Serologic

<sup>10</sup> Polymerase Chain Reaction (PCR)

<sup>11</sup> Serotype

<sup>12</sup> Acidity

<sup>13</sup> Microorganism

## مقدمه

کالای خانواده ایرانی دارد. پنیر فرآورده‌ای است که متشکل از چربی و پروتئین شیر به همراه کلسیم و فسفری است که به صورت مختلف با پروتئین شیر ترکیب شده است (۷). شهرستان کلات به دلیل واقع شدن در منطقه کوهستانی، قطب کشاورزی استان خراسان رضوی محسوب می‌شود و در تولید انواع فرآورده‌های لبنی فعال است. یکی از فرآورده‌های لبنی تولیدشده در این شهرستان پنیر می‌باشد که از شیر خام گاو، گوسفند و یا مخلوط آن‌ها تهیه می‌شود.

به‌طور کلی پنیرهای محلی، از شیر خام و بدون افزودن باکتری‌های آغازگر ساخته شده و لذا فرآیند رسیدن در آن‌ها تنها توسط فلور طبیعی خود شیر صورت می‌گیرد، بنابراین کیفیت این نوع پنیرها بسیار متفاوت می‌باشد (۸). شیر تازه گوسفند پس از دوشش تا دمای حدود  $5^{\circ}\text{C} \pm 5^{\circ}\text{C}$  گرم شده و رنت<sup>۶</sup> تجاری حاصل از کپک *آسپرژیلوس نیجر وارپته آواموری*<sup>۷</sup> به میزان ۱ درصد در دمای  $5^{\circ}\text{C} \pm 30^{\circ}\text{C}$  به آن افزوده می‌شود. سپس شیر، به‌منظور انعقاد و تشکیل دلمه، به مدت ۱ h در همین دما نگهداری می‌شود. پس از انعقاد، روی دلمه‌ها نمک پاشیده شده و به‌منظور خروج آب اضافی، داخل پارچه قرار گرفته و تحت فشار به مدت ۱ h داخل یخچال نگهداری می‌شوند. سپس دلمه‌ها از پارچه خارج شده و درون آب‌نمک ۱۵-۱۲ درصد قرار می‌گیرند. دلمه‌های تولیدی به مدت دو هفته داخل یخچال باقی‌مانده و سپس درون پوست بزغاله و آب‌نمک، در دمای یخچال تا پایان دوره رسیدگی نگهداری می‌شوند (۹). با توجه به اینکه تمامی مراحل تهیه پنیر سنتی در کارگاه‌های سنتی انجام می‌شود، لذا امکان سرایت پاتوژن‌ها<sup>۸</sup> به‌خصوص به‌خصوص *استافیلوکوکوس ائوروس* به بافت نهایی پنیر افزایش می‌یابد. *استافیلوکوکوس ائوروس* یک گونه باکتریایی بسیار مهم مولد مسمومیت غذایی در بسیاری از کشورها جهان می‌باشد. این باکتری طیف وسیعی از ترشحات سمی را تولید می‌نماید. در میان سموم تولیدشده

*استافیلوکوکوس ائوروس*، عامل معمول ورم پستان در گاو در دنیا بوده و دارای اهمیت اقتصادی زیادی در صنعت لبنیات می‌باشد (۱). معالجه ورم پستان ایجادشده توسط *استافیلوکوکوس ائوروس* در شرایط بالینی معمولاً ناامیدکننده بوده زیرا این باکتری سبب تخریب بافت کارتیج پستان<sup>۱</sup> می‌شود و داروها نمی‌توانند از سرایت و نفوذ این باکتری جلوگیری کنند. از این‌رو، کنترل به‌موقع *استافیلوکوکوس ائوروس* می‌تواند تنها به تشخیص صحیح، بررسی ترشحات حیوانات آلوده، دارودرمانی در حین تولید شیر و برنامه‌های حذفی کمک کند (۲). *استافیلوکوکوس ائوروس* این توانایی را دارد که در تعداد زیادی از حیوانات و انسان‌ها بیماریزا کند. تولید کوآگولاز معیار اصلی است که در آزمایشگاه‌های بالینی میکروبیولوژی برای شناسایی *استافیلوکوکوس ائوروس* جداشده از آلودگی‌های انسانی استفاده می‌شود (۳). *استافیلوکوکوس ائوروس* همچنین فاگوسیتوز<sup>۲</sup> و ایمنی بین سلولی را سرکوب می‌کند و آنزیمی<sup>۳</sup> تولید می‌کند که بیشتر تیمارهای پنی‌سیلینی<sup>۴</sup> را غیرفعال می‌نماید (۴).

شیر خام منبعی سرشار از *استافیلوکوکوس ائوروس* مخصوصاً در حالت پاستوریزاسیون<sup>۵</sup> ناقص در محصولات لبنی است (۵). حضور *استافیلوکوکوس ائوروس* در شیر سبب به خطر افتادن سلامت انسان به جهت تولید توکسین‌های خطرناک می‌شود. از طرفی توکسین‌های *استافیلوکوکوس ائوروس* در دمای  $40^{\circ}\text{C}$  تا  $45^{\circ}\text{C}$  پایدارتر می‌شوند. پژوهشگران در سال ۱۹۸۲ گزارش کردند که تولید توکسین‌ها در دمای  $10^{\circ}\text{C}$  تا  $46^{\circ}\text{C}$  اتفاق می‌افتد. از این‌رو پاستوریزه کردن ناقص سبب افزایش تأثیر توکسین‌ها بر انسان می‌شود (۶). پنیر به‌عنوان قدیمی‌ترین فرآورده لبنی مورد استفاده بشر، امروزه نقش بسزایی در سبب

<sup>1</sup> Breast Cartier Tissue

<sup>2</sup> Phagocytosis

<sup>3</sup> Enzyme

<sup>4</sup> Penicillin Treatments

<sup>5</sup> Pasteurization

<sup>6</sup> Rent Enzyme

<sup>7</sup> *Aspergillus niger var. Awamori*

<sup>8</sup> Patogenes

همچنین تأثیرگذاری شرایط محیطی بر حضور و یا عدم حضور ژن‌های مذکور مورد بررسی قرار می‌گیرد.

## مواد و روش‌ها

### جمع‌آوری و آماده‌سازی نمونه

تعداد ۳۰ نمونه پنی‌ر محلی از مراکز توزیع مواد لبنی سنتی در حوالی شهرستان کلات به شکل تصادفی جمع‌آوری و به آزمایشگاه منتقل و تا زمان انجام آزمایش در دمای  $4^{\circ}\text{C}$  نگهداری شد. نمونه‌ها در شرایط استریل و با استفاده از سرم فیزیولوژیک هموزن شده<sup>۸</sup> و در محیط کشت آبگوشت اصلاح‌شده<sup>۹</sup> جیولیتی و کانتونی<sup>۹</sup> (شرکت سیگما-آلدریج، آمریکا) در دمای  $37^{\circ}\text{C}$  به مدت ۲۴ h گرم‌خانه‌گذاری شد. پس از ایجاد کدورت در محیط کشت مایع، کشت مجدد روی محیط کشت اختصاصی برد پارکر آگار حاوی زرده تخم‌مرغ (شرکت سیگما-آلدریج، آمریکا) انجام شد (۱۷).

### آزمون‌های میکروبی

شمارش کلی میکروارگانیسم‌ها با استفاده از استاندارد ملی ایران به شماره ۵۴۸۴ انجام شد (۱۸). آزمون کوآگولاز با استفاده از پلاسمای سیراته خرگوش<sup>۱۱</sup> (شرکت مرک، آلمان)<sup>۱۱</sup> روی کلونی‌های مثبت محیط کشت برد پارکر آگار انجام شد. همچنین جستجو، شناسایی و شمارش استافیلوکوکوس اورئوس با استفاده از روش استاندارد ملی ایران به شماره ۳-۶۸۰۶ انجام شد (۱۹).

### آزمون‌های شیمیایی

به منظور برآورد پارامترهای شیمیایی از قبیل رطوبت، اسیدیته، pH و نمک به ترتیب از استانداردهای ملی ایران به شماره ۱۷۵۳، ۲۸۵۲ و ۱۸۰۹ استفاده شد (۲۰-۲۲).

انتروتوکسین‌ها اهمیت بسزایی دارند (۱۰). انتروتوکسین‌های استافیلوکوکوس اورئوس به ۱۸ سروتیپ سرولوژیک (از A تا U به جزء S، F و T) تقسیم‌بندی می‌شوند (۱۱). مطالعات انجام‌شده نشان می‌دهد که انتروتوکسین تولیدشده توسط سویه‌های مختلف استافیلوکوکی دارای ساختمان و توالی نسبتاً یکسانی می‌باشند (۱۲). اغلب این سروتیپ‌ها در برابر گرما و پروتئازهای<sup>۱</sup> معده از قبیل پپسین<sup>۲</sup> مقاوم هستند (۱۱). (۱۱). در این میان، انتروتوکسین SEA و SEB از مهم‌ترین عوامل اسهال و استفراغ می‌باشند (۱۳). انتروتوکسین نوع A استافیلوکوکی مهم‌ترین انتروتوکسین تولیدشده توسط استافیلوکوکوس کوآگولاز مثبت است. این سم عامل اصلی مسمومیت‌های غذایی استافیلوکوکی در دنیا بوده و بیشترین مطالعات نیز در مورد آن انجام شده است (۱۲). در آمریکا و انگلستان بیشتر از ۶۰ درصد مسمومیت‌های غذایی مربوط به ژن‌های SEA و SEB است (۱۳). همچنین در مطالعه‌ای در ایران گزارش شد که ۹/۵ درصد مواد غذایی به استافیلوکوکوس اورئوس آلوده هستند (۱۴). استافیلوکوکوس اورئوس باعث عفونت‌های جدی از جمله آندوکاردیت<sup>۳</sup>، آبسه<sup>۴</sup> عمیق و استئومیلیت<sup>۵</sup> در انسان می‌شود. معمولاً، تشخیص عامل بیماریزا وابسته به جداسازی باکتری از مرکز عفونت و یا کشت خون می‌باشد؛ اما در برخی موارد، دسترسی به مرکز عفونت ممکن است مشکل و یا خطرناک باشد (۱۵). درمان با آنتی‌بیوتیک‌ها<sup>۶</sup> سبب جلوگیری از رشد استافیلوکوکوس اورئوس در شرایط اینویتری<sup>۷</sup> بر روی محیط کشت می‌شود (۱۶).

هدف از انجام این پژوهش ارزیابی همبستگی بین حضور ژن‌های کدکننده انتروتوکسین (SEA، SEB و SEC) در استافیلوکوکوس اورئوس با پارامترهای میکروبی و شیمیایی در پنی‌ر محلی شهرستان کلات می‌باشد و

<sup>1</sup> Protease

<sup>2</sup> Pepsin

<sup>3</sup> Endocarditis

<sup>4</sup> Abscess

<sup>5</sup> Osteomyelitis

<sup>6</sup> Antibiotics

<sup>7</sup> Invitro

<sup>8</sup> Homogenized Physiologic Serum

<sup>9</sup> Modified Giolitti and Cantoni Broth

<sup>10</sup> Sigma-Aldrich Corporation, The United States

<sup>11</sup> Rabbit Citrate Plasma

<sup>12</sup> Merck Company, Germany

## واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز

(جدول ۱). بررسی همولوژی<sup>۱۰</sup> و نحوه اتصال پرایمرها با استفاده از نرم‌افزار پرایمر پریمر<sup>۱۱</sup> و همچنین بانک جهانی ژن<sup>۱۲</sup> انجام شد. واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز با استفاده از کیت<sup>۱۳</sup> واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز (PCR) (شرکت آمپلیکون، دانمارک)<sup>۱۴</sup> انجام شد. برای این منظور، ۱ μL از DNA مجهول، به همراه ۱۰ pmol<sup>۱۵</sup> پرایمر اختصاصی و ۱۱ μL آب مقطر استریل به ۱۲ μL مخلوط کیت واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز (PCR) اضافه شد. نمونه‌ها به دستگاه ترموسایکلر، آلمان<sup>۱۶</sup> منتقل و با استفاده از برنامه حرارتی (واسرشت‌سازی ۲ min در ۹۴ °C، اتصال ۲ min در ۵۳ °C و بسط ۱ min در ۷۲ °C برای ۳۵ سیکل، یک مرحله واسرشت‌سازی اولیه در دمای ۹۴ °C به مدت ۳ min و یک مرحله بسط نهایی به مدت ۵ min در ۷۲ °C تکثیر شدند. به منظور تکثیر ژن ۱۶SrRNA از برنامه دمایی واسرشت‌سازی ۳۰ sec در ۹۴ °C، اتصال ۲۰ sec در ۵۸ °C و بسط ۳۰ sec در ۷۲ °C برای ۳۵ سیکل، یک مرحله واسرشت‌سازی اولیه در دمای ۹۴ °C برای ۵ min و یک مرحله بسط نهایی به مدت ۱۰ min در ۷۲ °C استفاده شد. محصول واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز (PCR) بر روی ژل آگارز ۲ درصد برده شد و رنگ‌آمیزی آن با استفاده از سایرگرین<sup>۱۷</sup> (شرکت سیگما-آلد ریچ، آمریکا) صورت گرفت. مارکر<sup>۱۸</sup> مورد استفاده در الکتروفورز<sup>۱۹</sup> مارکر M100(+) (ترمو فیشر، آمریکا)<sup>۲۰</sup> بود. محصول واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز (PCR) به منظور تایید نهایی و توالی‌یابی به شرکت ماکروژن کره جنوبی<sup>۲۱</sup> جهت ارسال گردید.

ماده وراثتی (DNA) میکروارگانسیم‌های مشکوک به استافیلوکوکوس اورئوس با استفاده از روش جوشاندن استخراج شد. ابتدا هر کلونی<sup>۱</sup> به داخل میکروتیوب<sup>۲</sup> حاوی حاوی ۱۰۰<sup>۳</sup> μL آب مقطر دو بار تقطیر استریل منتقل گردید. بید شیشه‌ای استریل، به میکروتیوب اضافه شد و برای مدت ۵ min در فریزر ۲۰ °C- قرار داده شد. سپس به شدت ورتکس<sup>۴</sup> شده و سوسپانسیون<sup>۵</sup> میکروبی به یک میکروتیوب جدید انتقال یافت. میکروتیوب‌های حاصل در دمای ۷۰ °C به مدت ۲۰ min حرارت داده شدند و سپس به مدت ۱۰ min در ۱۳۰۰۰ g سانتریفوژ<sup>۶</sup> گردیدند. به اندازه به اندازه ۵۰ μL از فاز بالایی یا سوپرناتانت<sup>۷</sup> فاقد سلول به عنوان DNA استخراجی از سطح بالایی محلول برداشته شد و به درون یک میکروتیوب جدید انتقال یافت و به پلت باقیمانده، ۵۰ μL آب مقطر دو بار تقطیر افزوده و مراحل فوق مجدداً تکرار شد. سپس ۵۰ μL از سوپرناتانت حاصل، به سوپرناتانت قبلی افزوده شد و مجموعه حاصل به منظور عاری نمودن DNA استخراجی از هرگونه آلودگی پروتئینی، به مدت ۱۰ min و در ۱۳۰۰۰ g سانتریفوژ گردید. به اندازه ۴۰-۵۰ μL از محلول بالایی، به عنوان DNA نسبتاً خالص استخراجی، در نظر گرفته شد (۲۳). غلظت محصول استخراج DNA با استفاده از دستگاه نانودراپ<sup>۸</sup> مورد ارزیابی قرار گرفت. به منظور شناسایی گونه استافیلوکوکوس اورئوس از پرایمرهای<sup>۹</sup> اختصاصی ۱- sa۴۴۲ و sa۴۴۲-۲ جهت شناسایی ژن ۱۶SrRNA استفاده شد (۲۴). همچنین جهت شناسایی ژن‌های کد کننده انتروتوکسین SEC، SEB و SEA در باکتری استافیلوکوکوس اورئوس سه جفت پرایمر انتخاب شد (۲۵)

<sup>10</sup> Homology

<sup>11</sup> Primer Premier 5

<sup>12</sup> National Center for Biotechnology Information (NCBI)

<sup>13</sup> Kit

<sup>14</sup> Ampliqon Company, Denmark

<sup>15</sup> Picomole

<sup>16</sup> T-Personal, Germany

<sup>17</sup> SYBR Green

<sup>18</sup> Marker

<sup>19</sup> Electrophoresis

<sup>20</sup> Thermo Fisher Scientific

<sup>21</sup> Microgen, South Korea

<sup>1</sup> Colony

<sup>2</sup> Micro Tube

<sup>3</sup> Microliter

<sup>4</sup> Vortex

<sup>5</sup> Suspension

<sup>6</sup> Centrifuge

<sup>7</sup> Supernatant

<sup>8</sup> Nano-drop 2000-Thermo, USA

<sup>9</sup> Primers

## ارزیابی همبستگی

به منظور بررسی همبستگی بین حضور ژن‌های کدکننده انتروتوکسین با پارامترهای میکروبی و شیمیایی از نرم افزار مینی تب<sup>۱</sup> نسخه ۱۴ استفاده شد. هدف از بررسی همبستگی مطالعه رابطه بین متغیرهای مستقل این مطالعه (دامنه pH، نمک، اسیدیته و رطوبت) و متغیرهای وابسته (انتروتوکسین‌های SEA, SEB, SEC) بود.

## نتایج و بحث

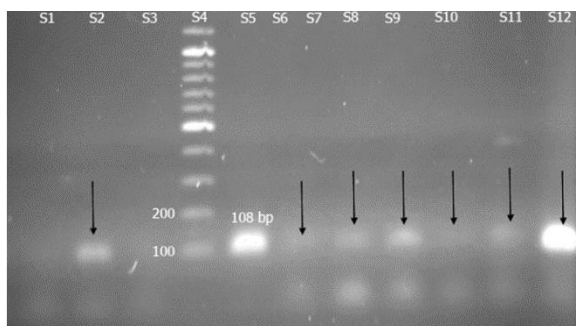
### جداسازی و شناسایی باکتری استافیلوکوکوس اورئوس

الکتروفورز محصولات واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراس (PCR) با استفاده از پرایمرهای sa۴۴۲-۱ و sa۴۴۲-۲ نشان داد که از ۳۰ نمونه پنیر محلی بررسی شده، تعداد ۲۱ نمونه یا ۷۰ درصد از نمونه‌های استافیلوکوکوس اورئوس جداسازی شده، کدکننده یکی از انتروتوکسین‌ها هستند (شکل ۲). حضور قطعه با طول ۱۰۸ جفت باز بر روی ژل آگارز ۲ درصد و همچنین نتیجه توالی‌یابی نشان از صحت انجام واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراس (PCR) بود. علاوه بر این، وجود باند اختصاصی نشان از اختصاصیت بالای پرایمرها برای تکثیر قطعه هدف بود. ژن ۱۶SrRNA یکی از مهم‌ترین ژن‌های محافظت‌شده در باکتری‌ها برای شناسایی در حد گونه می‌باشد. پژوهشگران با استفاده از این ژن، استافیلوکوکوس اورئوس در فرآورده‌های مختلف لبنی از قبیل شیر، پنیر، کره و بستنی را ردیابی کردند (۲۶).

### شناسایی ژن‌های کدکننده انتروتوکسین‌های SEA, SEB و SEC

الکتروفورز محصولات واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراس (PCR) با استفاده از پرایمرهای SEA نشان داد که از ۳۰ نمونه پنیر محلی بررسی شده، تعداد ۱۱ نمونه یا ۳۶/۶ درصد انتروتوکسین A را تولید می‌کنند (شکل ۲). حضور قطعه با

طول ۱۲۰ جفت باز بر روی ژل آگارز ۲ درصد و همچنین نتیجه توالی‌یابی برای قطعه SEA نشان از صحت انجام واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراس (PCR) داشت. الکتروفورز محصولات واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراس (PCR) با استفاده از پرایمرهای SEB نشان داد که تعداد ۱۱ نمونه یا ۳۶/۶ درصد از پنیرهای محلی به انتروتوکسین B آلوده بودند (شکل ۳). حضور قطعه با طول ۴۷۸ جفت باز بر روی ژل آگارز ۲ درصد و همچنین نتیجه توالی‌یابی برای قطعه SEB نشان از صحت انجام واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراس (PCR) داشت. همچنین، الکتروفورز محصولات واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراس (PCR) با استفاده از پرایمرهای SEC نشان داد که هیچ نمونه‌ای به انتروتوکسین SEC آلوده نبوده است.



شکل (۱) الکتروفورز محصولات واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراس (PCR) ژن ۱۶SrRNA بر روی ژل آگارز ۲ درصد. نمونه S<sub>1</sub>: کنترل منفی، نمونه S<sub>2</sub>, S<sub>3</sub> و S<sub>5</sub>-S<sub>12</sub> مربوط به نمونه‌های مجهول مورد آزمایش، S<sub>4</sub>: مارکر DNA +۱۰۰



شکل (۲) الکتروفورز محصولات PCR ژن SEA بر روی ژل آگارز ۲ درصد. نمونه‌های S<sub>1</sub>, S<sub>3</sub> و S<sub>5</sub>-S<sub>9</sub> مربوط به نمونه‌های مجهول مورد آزمایش، S<sub>2</sub>: کنترل منفی و S<sub>4</sub>: مارکر DNA +۱۰۰

<sup>1</sup> Mini Tab

و برای ژن SEB، ۶/۵-۶/۲ (جدول ۴) و بهترین دامنه نمک برای فعالیت ژن SEA و SEB، ۱/۲-۲/۲ بود (جدول ۵). پژوهشگران گزارش کردند که بهترین pH برای رشد.

استافیلوکوکوس اورئوس و تولید توکسین‌ها ۶/۸ می‌باشد. آن‌ها معتقد بودند که ۶ h ابتدایی رشد استافیلوکوکوس اورئوس، حیاتی‌ترین زمان جهت ممانعت از رشد می‌باشد (۲۷).



شکل (۳) الکتروفورز محصولات واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز (PCR) ژن SEB بر روی ژل آگارز ۲ درصد. نمونه‌های S<sub>1</sub>-S<sub>7</sub> مربوط به نمونه‌های مجهول، S<sub>8</sub>: مارکر DNA ۱۰۰+، S<sub>9</sub>: کنترل منفی

## همبستگی پارامترهای میکروبی و شیمیایی با ژن‌های کد کننده انتروتوکسین‌ها

بررسی نتایج پارامترهای میکروبی نشان داد که با افزایش دامنه شمارش کلی میکروارگانیسم‌ها امکان حضور باکتری استافیلوکوکوس اورئوس بیشتر شده و به دنبال آن تولید انتروتوکسین‌ها افزایش یافته است. برآورد ضریب همبستگی ۰/۹۳۲ و ۰/۹۵۸ به ترتیب برای ژن‌های SEA و SEB نشان‌دهنده همبستگی مثبت بین این دو متغیر است (جدول ۲). برآورد همبستگی برای دامنه شمارش استافیلوکوکوس و ژن‌های SEA و SEB به ترتیب ۰/۴۵۷ و ۰/۶۲۹ بود. این نتایج همچنین نشان‌دهنده همبستگی مثبت میان حضور استافیلوکوکوس و استافیلوکوکوس توکسین‌زا است (جدول ۳).

بررسی نتایج همبستگی پارامترهای شیمیایی نشان داد که همبستگی حضور ژن‌های SEA و SEB با دامنه pH به ترتیب ۰/۷۳۳ و ۰/۵۰۵، دامنه نمک ۰/۵۳۶ و ۰/۶۹۰، دامنه اسیدیته ۰/۷۹۷ و ۰/۹۲۴ و دامنه رطوبت ۰/۶۳۲ و ۰/۷۸۸ مثبت بود. بهترین دامنه pH برای فعالیت ژن SEA، ۶/۲-۵/۶

جدول (۱) توالی پرایمرهای مورد استفاده

منبع	توالی پرایمر (5'3')	سایز (bp)	پرایمر	ژن
مارتینیو <sup>۱</sup> ، ۱۹۸۶	AAT CTT TGT CGG TAC ACG ATA TTC TTC ACG	۱۰۸	(F)sa۴۴۲-۱	۱۶SrRNA
	CGT AAT GAG ATT TCA GTA GAT AAT ACA ACA		(R)sa۴۴۲-۲	
بتلی <sup>۲</sup> ، ۱۹۸۸	TTG GAA ACG GTT AAA ACGAA	۱۲۰	SEA-F	SEA
	GAACCTTCCCATCAAAAACA		SEA-R	
جونز <sup>۳</sup> ، ۱۹۸۶	TCGCATCAAACGACAAACG	۴۷۸	SEB-F	SEB
	GCAGGTACTCTATAAGTGCC		SEB-R	
بویچ <sup>۴</sup> ، ۱۹۸۷	GACATAAAAGCTAGGAATTT	۲۵۷	SEC-F	SEB
	AAATCGGATTAACATTATCC		SEC-R	

<sup>1</sup> Martinio

<sup>2</sup> Betly

<sup>3</sup> Jones

<sup>4</sup> Bovich

استافیلوکوکوس اورئوس مشاهده نشد. استفاده از نمک در غلظت‌های بالا به جهت ممانعت از تغییر چربی و پروتئین و جلوگیری از فساد، سبب کاهش رشد باکتری استافیلوکوکوس اورئوس می‌شود (۲۸). هرچند که با توجه به نقش نمک در افزایش احتمال بروز بیماری‌زایی و عروقی، سازمان بهداشت جهانی توصیه‌هایی را مبنی بر کاهش میزان نمک در رژیم غذایی در دستور کار خود قرار داده است.

همچنین بهترین دامنه اسیدیته برای حضور ژن SEB و SEA (۰/۴-۰/۵۵) (جدول ۶) و بهترین دامنه رطوبت برای حضور ژن SEB و SEA (۵۴/۱-۵۶/۱) بود (جدول ۷). استفاده از مایع پنیر در غلظت‌های بالاتر سبب کاهش pH و تغییر در بافت پنیر و افزایش اسیدیته می‌شود. نتایج این تحقیق نشان داد، پنی‌هایی که دارای pH نزدیک به pH ذاتی شیر خام هستند، از شانس آلودگی بالاتری برخوردارند. انتظار می‌رود که در این پنی‌ها، مرحله تخمیر به خوبی صورت نگرفته باشد. در دامنه نمک ۸/۲-۷/۲، دامنه اسیدیته ۰/۷-۰/۵۵ و دامنه رطوبت ۴۸/۱-۴۶/۱ رشد

جدول (۲) برآورد میزان همبستگی دامنه شمارش کلی میکروارگانیسم‌ها و حضور ژن‌های توکسین‌زا

دامنه شمارش کلی میکروارگانیسم‌ها	حضور ژن استافیلوکوکوس اورئوس	حضور ژن sea	حضور ژن seb	حضور ژن sec
۴-۴/۵	۰/۰۳۳	۰/۰۳۳	۰	۰
۴/۵-۵	۰/۰۳۳	۰/۰۳۳	۰	۰
۵-۵/۵	۰/۱۶۶	۰/۰۶۶	۰/۰۳۳	۰
۵/۵-۶	۰/۱	۰/۰۳۳	۰/۰۳۳	۰
۶-۶/۵	۰/۲۳۳	۰/۱	۰/۱	۰
۶/۵-۷	۰/۳۳۳	۰/۱	۰/۲	۰
۷-۷/۵	۰/۱	۰/۰۳۳	۰/۰۳۳	۰
ضریب همبستگی		۰/۹۳۲	۰/۹۵۸	*
کواریانس		۰/۰۰۳۲۶۵۱۰	۰/۰۰۷۵۱۵۳۳	۰

جدول (۳) برآورد میزان همبستگی دامنه شمارش استافیلوکوکوس و حضور ژن‌های توکسین‌زا

دامنه شمارش استافیلوکوکوس	حضور ژن استافیلوکوکوس اورئوس	حضور ژن sea	حضور ژن seb	حضور ژن sec
۳/۶-۴	۱/۳۳	۰/۰۶۶	۰/۰۶۶	۰
۴-۴/۴	۰/۱	۰	۰/۰۶۶	۰
۴/۴-۴/۸	۰/۱۶۶	۰/۰۶۶	۰/۰۳۳	۰
۴/۸-۵/۲	۰	۰/۰۳۳	۰	۰
۵/۲-۵/۶	۰/۰۳۳	۰/۰۳۳	۰/۰۳۳	۰
۵/۶-۶	۰/۴	۰/۱	۰/۱	۰
۶-۶/۴	۱/۳۳	۰/۰۶۶	۰/۰۳۳	۰
ضریب همبستگی		۰/۴۵۷	۰/۶۲۹	*
کواریانس		۰/۰۰۸۸۲۲۸۳	۰/۰۰۴۳۳۴۰۵	۰



جدول (۴) برآورد میزان همبستگی دامنه‌های مختلف pH و حضور ژن‌های توکسین‌زا

دامنه pH	حضور ژن استافیلوکوکوس اورئوس	حضور ژن sea	حضور ژن seb	حضور ژن sec
۵-۵/۳	۰/۰۶۶	۰	۰	۰
۵/۳-۵/۶	۰/۲	۰/۱۳۳	۰/۱	۰
۵/۶-۵/۹	۰/۲۳۳	۰/۱	۰/۱۳۳	۰
۵/۹-۶/۲	۰/۳۳۳	۰/۱	۰/۶۶	۰
۶/۲-۶/۵	۰/۱۶۶	۰/۳۳	۰/۱	۰
ضریب همبستگی		۰/۷۳۳	۰/۵۰۵	*
کوواریانس		۰/۰۰۳۹۰۶۱۰	۰/۰۰۲۴۸۱۶۵	۰

جدول (۵) برآورد میزان همبستگی دامنه‌های مختلف نمک و حضور ژن‌های توکسین‌زا

دامنه نمک	حضور ژن استافیلوکوکوس اورئوس	حضور ژن sea	حضور ژن seb	حضور ژن sec
۰/۲-۱/۲	۰/۱۳۳	۰/۰۳۳	۰/۱	۰
۱/۲-۲/۲	۰/۲۳۳	۰/۱	۰/۱۳۳	۰
۲/۲-۳/۲	۰/۱۶۶	۰/۰۳۳	۰/۰۶۶	۰
۳/۲-۴/۲	۰/۲	۰/۰۳۳	۰/۰۳۳	۰
۴/۲-۵/۲	۰/۱	۰/۱۰	۰/۰۳۳	۰
۵/۲-۶/۲	۰/۰۳۳	۰	۰/۰۳۳	۰
۶/۲-۷/۲	۰/۱	۰/۰۶۶	۰	۰
۷/۲-۸/۲	۰/۰۳۳	۰	۰	۰
ضریب همبستگی		۰/۵۳۶	۰/۶۹۰	*
کوواریانس		۰/۰۰۱۵۴۷۶۷	۰/۰۰۲۳۶۹۰۷	۰

جدول (۶) برآورد میزان همبستگی دامنه‌های مختلف اسیدیته و حضور ژن‌های توکسین‌زا

دامنه اسیدیته	حضور ژن استافیلوکوکوس اورئوس	حضور ژن sea	حضور ژن seb	حضور ژن sec
۰/۱-۰/۲۵	۰/۴	۰/۱	۰/۱۶۶	۰
۰/۲۵-۰/۴	۰/۳	۰/۱	۰/۱	۰
۰/۴-۰/۵۵	۰/۲	۰/۱۳۳	۰/۱۳۳	۰
۰/۵۵-۰/۷	۰/۰۳۳	۰	۰	۰
۰/۷-۰/۸۵	۰/۰۳۳	۰	۰	۰
ضریب همبستگی		۰/۷۹۷	۰/۹۲۴	*
کوواریانس		۰/۰۰۸۰۶۶۱۰	۰/۰۱۱۴۷۸۳۰	۰



جدول (۷) برآورد میزان همبستگی دامنه‌های مختلف رطوبت و حضور ژن‌های توکسین‌زا

دامنه رطوبت	حضور ژن استافیلوکوکوس اورئوس	حضور ژن sea	حضور ژن seb	حضور ژن sec
۴۲/۱-۴۴/۱	۰/۰۳۳	۰	۰	۰
۴۴/۱-۴۶/۱	۰	۰	۰	۰
۴۶/۱-۴۸/۱	۰	۰	۰	۰
۴۸/۱-۵۰/۱	۰/۱۳۳	۰/۱	۰	۰
۵۰/۱-۵۲/۱	۰/۰۳۳	۰	۰/۰۳۳	۰
۵۲/۱-۵۴/۱	۰/۱۶۶	۰/۱	۰/۰۳۳	۰
۵۴/۱-۵۶/۱	۰/۲۳۳	۰/۰۶۶	۰/۱۳۳	۰
۵۶/۱-۵۸/۱	۰/۱۶۶	۰	۰/۱	۰
۵۸/۱-۶۰/۱	۰/۰۳۳	۰	۰	۰
۶۰/۱-۶۲/۱	۰/۱۳۳	۰/۰۳۳	۰/۱	۰
۶۲/۱-۶۴/۱	۰/۰۶۶	۰/۰۶۶	۰	۰
<b>ضریب همبستگی</b>				
<b>کوواریانس</b>				
	۰/۰۲۰۹۷۳۹	۰/۰۶۳۲	۰/۷۸۸	۰
				۰/۰۳۱۳۲۸۴

لازم برای رشد استافیلوکوکوس اورئوس می‌باشد. همچنین همبستگی مثبت رشد استافیلوکوکوس اورئوس و همچنین حضور ژن‌های انتروتوکسین با پارامترهای شیمیایی نشان از اهمیت شرایط تهیه پنیر و اثرگذاری آن بر حضور احتمالی انتروتوکسین دارد. لذا نتایج این تحقیق نشان می‌دهد که تولید پنیر در شرایط سنتی به علت استفاده از شیر خام امکان حضور باکتری استافیلوکوکوس اورئوس و انتروتوکسین حاصل از آن را افزایش می‌دهد. در این پژوهش، تنها حضور ژن‌های کدکننده انتروتوکسین، مدنظر بوده و چون حضور ژن دال بر تولید انتروتوکسین نیست لذا جهت ارزیابی دقیق‌تر انجام تحقیقات بعدی موردنیاز می‌باشد.

### منابع

- 1-Devriese LA, De Keyser H. Prevalence of different species of coagulase-negative staphylococci on teats and in milk samples from dairy cows. Journal of Dairy Research 1980; 47, 151-158.
- 2-De Oliveira AP, Watts JL, Salmon SA and Aarestrup FM. Antimicrobial susceptibility of *Staphylococcus aureus* isolated from mastitis in Europe and the United States. Journal of Dairy Science 2000; 83, 855-862.

### نتیجه‌گیری

پنیرهای سنتی تولیدی در کارگاه‌های لبنی به جهت فقدان مکانیزاسیون<sup>۱</sup> مسیر انجام کار، دارای مشکلات عدیده‌ای است. معمولاً ترکیب مواد در این کارگاه‌ها تجربی بوده، لذا پنیرهای تولیدی در یک کارگاه نیز از نظر پارامترهای میکروبی و ترکیبات شیمیایی باهم متفاوت هستند. شیر خام به‌عنوان ماده مغذی، محیط مناسبی جهت رشد باکتری‌ها محسوب می‌شود. از طرفی قرار گرفتن این شیر در محیطی که دیگر فرآورده‌های لبنی در آنجا تهیه می‌شود، انتقال آلودگی را از طریق افراد و حشرات نیز افزایش می‌دهد. استفاده از شیر خام و عدم انجام فرآیند پاستوریزاسیون در تهیه پنیر محلی، سبب باقی ماندن باکتری‌های بیماری‌زا همچون استافیلوکوکوس اورئوس می‌گردد که این امر به‌نوبه خود سبب افزایش تولید انتروتوکسین‌ها می‌شود. همان‌طور که در نتایج گزارش شده است، همبستگی مثبت و بالای تعداد میکروارگانیسم‌ها با میزان تولید انتروتوکسین به سبب فراهم شدن مواد مغذی

<sup>1</sup> Mechanization

carriers and food samples. International Journal of Food Microbiology 2007; 117, 319-323.

۱۲- سعادت‌تی مجتبی، براتی بابک، شیرازی مهدی. شناسایی ژن‌های sec, sea و seq استافیلوکوکوس از نمونه‌های ناقلین سالم. دوفصل‌نامه طب جنوب ۱۳۸۸؛ ۱ (۱۲)، ۱۶-۸.

13-Kluytmans JAJW and Wertheim HFL. Nasal carriage of *Staphylococcus aureus* and prevention of nosocomial infections. Journal of Infection 2005; 33, 3-7.

14-Eshraghi S, Salehipour Z, Pourmand MR, Rahimi Forushani A, Zahraei Salehi MT, Agha Amiri S, Bakhtyari R, Abedi Mohtasab TP, Mardani N, Seyed Amiri S and Soltan Dallal MM. Prevalence of *tst*, *entC*, *entA* and *entA/C* genes in *Staphylococcus aureus* strains isolated from different foods. Tehran University Medical Journal 2009; 7, 470-476.

15-Murray PR, Rosenthal KS and Pfaller MA. Microbiologia Médica. Rio de Janeiro. Elsevier 2006; 979.

16-Kuźma K, Malinowski E, Lassa H and Kłossowska A. Specific Detection of *Staphylococcus aureus* by PCR in Intramammary Infection. Journal of Bulletin of the Veterinary Institute in Pulawy 2003; 47, 183-190.

17-Bhatia A and Zahoor S. *Staphylococcus aureus* Enterotoxins: a review. Journal of Clinical and Diagnostic Research 2007; 2, 188-197.

۱۸- شیر و فرآورده‌های آن- روش شمارش کلی پرگنه‌های میکروارگانسیم‌ها در ۳۰ درجه سلسیوس / ۵۴۸۴/ استاندارد ملی ایران / چاپ اول / ۱۳۸۱.

<http://www.isiri.gov.ir/portal/files/std/5484.htm>

۱۹- میکروبیولوژی مواد غذایی و خوراک دام- روش جامع برای شمارش استافیلوکوکوس کوآگولاز مثبت (استافیلوکوکوس اورئوس و سایر گونه‌ها)- قسمت سوم، جستجو، شناسایی و شمارش به شیوه‌ی محتمل‌ترین تعداد (MPN) برای تعداد کم میکروارگانسیم / ۳-۶۸۰۶ / استاندارد ملی ایران / چاپ اول / ۱۳۸۵.

<http://www.isiri.gov.ir/portal/files/std/6806-3.PDF>

3-Pantucecek R, Cotz F, Dosker J and Rosypal S. Genomic variability of *Staphylococcus aureus* and other coagulase-positive *Staphylococcus* species estimated by macrorestriction analysis using pulsed-field gel electrophoresis. International Journal of Systematic Bacteriology 1996; 46, 216-222.

4-Osteras O, Martin SW and Edge VL. Possible risk factors associated with penicillin-resistant strains of *Staphylococcus aureus* from bovine subclinical mastitis in early lactation. Journal of Dairy Science 1999; 82, 927-938.

5-Balaban N and Rasooly A. Staphylococcal enterotoxins. International Journal of Food Microbiology 2000; 61, 1-10.

6-Smith JL, Buchanan RL and Palumbo SA. Effect of food environment on staphylococcal enterotoxin synthesis: a review. Journal of Food Protection 1982; 46, 545-555.

7-Hesari J, Ehsani MR, Khosroshahi A. and McSweeney PLH. Contribution of rennet and starter to proteolysis in Iranian UF white cheese. Le Lait 2006; 86, 291-302.

۸- هاشمی مجید، طباطبائی یزدی فریده، یاورمنش مسعود، میلانی الناز و پاسبان آتنا. تاثیر نوع رنت، ظرف نگهداری و زمان رسیدن بر ویژگی‌های میکروبی و فیزیکی شیمیایی پنیر حلی کردی فصلنامه علوم و صنایع غذایی ۱۳۹۱؛ ۳۷ (۹)، ۱۴۷-۱۳۵.

۹- میلانی الناز، شهیدی فخری، مرتضوی سید علی، و کیلی سید علیرضا. تأثیر مدت‌زمان رسیدگی بر پروفیل اسیدهای چرب و آمینواسید آزاد پنیر محلی کردی. نشریه پژوهش‌های علوم و صنایع غذایی ایران ۱۳۹۳؛ ۳ (۱۰)، صفحات ۱۹۵-۱۸۸.

۱۰- اثنی‌عشری مهرداد، شایق جلال، نصرالهی عمران آیت‌آ... . مطالعه میزان شیوع ژن‌های انتروتوکسین‌های معمول در استافیلوکوکوس اورئوس‌های جداشده از شیر گاو میش‌های شهرستان تبریز به روش PCR Multiplex. بهداشت مواد غذایی ۱۳۹۱؛ ۲ (۲)، ۶۸-۶۱.

11-Paciorek ML, Kochman M, Piekarska K, Grochowska A, Windyg B. The distribution of enterotoxin and enterotoxin-like genes in *Staphylococcus aureus* strains isolated from nasal

Lactococcusgarvieae. Current Microbiology 2008; 56, 408-412.

28-Choobkar N, Soltani M, Ebrahimzadeh Mousavi HA, AkhonzadehBasti A. and Matinfar A. Effect of Zatariamultiflora Boissessential oil on the growth of *Staphylococcus aureus* in the light salted fillets of silver carp (Hypo-phthalmichthysmolitrix). Iranian Journal of Fisheries Science 2010; 9, 352-359.

۲۰-پنیر و پنیرهای فرآیندشده، تعیین مقدار ماده خشک کل (روش مرجع) / ۱۷۵۳/استاندارد ملی ایران/ تجدیدنظر اول/ ۱۳۸۱.

<http://www.isiri.gov.ir/portal/files/std/1753.doc>

۲۱-شیر و فراورده‌های آن- تعیین اسیدیته و pH- روش آزمون/ ۲۸۵۲/ استاندارد ملی ایران/ تجدیدنظر اول/ ۱۳۸۵.

<http://isiri.org/Portal/file/?74305/2852.pdf>

۲۲-تعیین مقدار کلرور پنیر (روش مرجع) / ۱۸۰۹/ استاندارد ملی ایران/ چاپ اول/ ۱۳۵۶.

<http://www.isiri.gov.ir/portal/files/std/1809.htm>

23-Alegría A, Alvarez-Martín P, Sacristán N, Fernández E, Delgado S, Mayo B. Diversity and evolution of the microbial populations during manufacture and ripening of Casín, a traditional Spanish, starter-free cheese made from cow's milk. International Journal of Food Microbiology 2009; 136(1), 44-51.

24-Martineau F, Picard F J, Roy P H, Ouellette M, and Bergeron M G. Species Specific and Ubiquitous-DNA-Based Assays for Rapid Identification of *Staphylococcus aureus*. Journal of Clinical Microbiology 1997; 36, 618-623.

25-Johnson W M, Tyler S D, Ewan E P, Ashton F E, Pollard D R, and Rozee K R. Detection of Genes for Enterotoxins, Exfoliative Toxins, and Toxic Shock Syndrome Toxin 1 in *Staphylococcus aureus* by the Polymerase Chain Reaction. Journal of Clinical Microbiology 1990; 29, 426-430.

26-Gücükoğlu A, OnurKevenk T, Uyanik T, Çadirci Ö, Terzi G. and Alişarlı M. Detection of Enterotoxigenic *Staphylococcus aureus* in Raw Milk and Dairy Products by Multiplex PCR. Journal of Food Science 2012; 77, 620-623.

27-Alomar J, Lebert A. and Montel MC. Effect of Temperature and pH on Growth of *Staphylococcus aureus* in Co-Culture with

## Evaluation of the correlation among the presence of enterotoxins encoding genes (SEA, SEB and SEC) of *Staphylococcus aureus* with microbial and chemical parameters in local cheese

Shima Farahi<sup>1</sup>, Masoud Yavarmanesh<sup>2\*</sup>

1. Department of Food Sciences and Industries, Faculty of Food Sciences and Industries, Quchan Azad University, Quchan, Iran

2. Department of Food Sciences and Technology, Faculty of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad, Mashhad, Iran

### Abstract

Local dairy products are one of the most important sources of growth and production of enterotoxin by species of *Staphylococcus* bacteria. Hence, the aim of this study was to isolate *Staphylococcus* bacteria and identify *Staphylococcus aureus* enterotoxins encoding genes by molecular methods (SEA, SEB and SEC) as well as determining any probable correlation among the presence of the enterotoxin encoding genes with microbial and chemical parameters in Kalat city local cheese. For this purpose, 30 samples of local cheese were collected and transferred from Kalat city to the laboratory under sterile conditions. Samples were then cultured on Bread Parker Agar Medium and serological identification was done using coagulase method. PCR was performed according to 16SrRNA gene in order to identify the species of isolated bacteria. Also, the SE serotype enterotoxin genes in each bacterium were examined. Results showed that 100% of samples are contaminated with *Staphylococcus aureus*. Also, PCR results showed that 70% of the isolated *Staphylococcus aureus* produce one of the enterotoxins. The frequency of SEA, SEB and SEC genes in the isolated *Staphylococcus aureus*, were respectively 36.6%, 36.6% and 0%. Also, only 3% of *Staphylococcus aureus* were containing both SEA and SEB genes. The correlation coefficients of the presence of genes SEA and SEB with a range of pH, salt, acidity, moisture%, mesophilic bacteria total count and enumeration of *Staphylococcus aureus* were 0.733-0.505, 0.536-0.690, 0.797-0.924, 0.632-0.788, 0.932-0.935 and 0.427-0.629, respectively.

**Keywords:** Correlation, Enterotoxins encoding genes, Microbial and chemical parameters, Local cheese, *Staphylococcus aureus*.

---

\* yavarmanesh@um.ac.ir