

بررسی اثرات ضدباکتریایی عصاره‌ی تازه‌ی سیر (*Allium cepa*) و پیاز (*Allium sativum*) در ساختار فیلم ژلاتینی

زهره دیدار

استادیار گروه علوم و صنایع غذایی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد نیشابور، نیشابور، ایران

تاریخ دریافت: 1391/2/17 تاریخ پذیرش: 1391/6/10

چکیده

در این تحقیق، اثرات ضدباکتریایی فیلم ژلاتینی حاوی عصاره‌های تازه‌ی سیر و پیاز در مقابل اشرشیاکلی و استافیلوکوکوس اورئوس، بررسی گردید. حداقل غلظت بازدارندگی عصاره‌های تازه‌ی سیر و پیاز در برابر اشرشیاکلی به ترتیب 2 و 6 و در برابر استافیلوکوکوس اورئوس 4 میلی لیتر در 10ml تعیین گردید. ویژگی‌های ضدباکتریایی فیلم ژلاتینی حاوی هر یک از عصاره‌ها به میزان 6، 4، 2 و 8 میلی لیتر در 10 میلی لیتر ژلاتین مورد بررسی قرار گرفت. فیلم ژلاتینی، حاوی 8 میلی لیتر عصاره‌ی سیر، بیشترین اثر ضدباکتریایی در برابر اشرشیاکلی را نشان داد (منطقه‌ی بازدارندگی 25/5 میلی متر). عصاره‌ی پیاز در غلظت‌های 6 و 8 میلی لیتر تنها بر روی استافیلوکوکوس اورئوس اثر بازدارندگی نشان داد. در فیلم ژلاتینی، عصاره‌ی سیر بر روی استافیلوکوکوس اورئوس و عصاره‌ی پیاز بر روی اشرشیاکلی هیچ اثر بازدارندگی نداشتند.

واژه‌های کلیدی: فیلم ژلاتینی، عصاره‌ی سیر (آلیوم ساتیووم)، عصاره‌ی پیاز (آلیوم سپا)، اشرشیاکلی، استافیلوکوکوس اورئوس.

۱- مقدمه

برای استفاده در مواد غذایی، داروئی و بهداشتی مناسب نموده است(19). این ترکیبات، دارای ویژگی‌های ضد میکروبی و گاها اوقات آنتی اکسیدانی هستند(25). اثرات ضد میکروبی سیر و پیاز سالیان زیادی است که شناخته شده است و برای درمان عفونت‌ها به شکل پودر یا کپسول استفاده می‌شود. سبزیجات آلیوم به خصوص سیر(آلیوم ساتیووم¹) در برابر باکتری‌های گرم منفی و هم گرم مثبت اثرات ضد میکروبی دارد(35). گزارش‌های متعددی از اثرات ضد میکروبی عصاره‌ی خام سیر در برابر بسیاری از باکتری‌های پاتوژن(21، 27) وجود دارد. سیر و پیاز جزو خانواده‌ی آلیوم هستند که حاوی ترکیبات ارگانوسولفور² می‌باشند. پس از خرد کردن آنزیم آلیناز³، ترکیب آلیسین⁴(ترکیب سیستئین- سولفوکساید) را تبدیل به آلیسین⁵(یک تیوسولفات) می‌کند (9) که این ترکیب، عامل اصلی ویژگی‌های ضد میکروبی سیر است. از دیگر دلایل اثر ضد باکتریایی سیر، واکنش متقابل ترکیبات سولفوکره مانند آلیسین با گروه‌های تیول آنزیم‌های میکروبی مانند تریپسین و دیگر پروتئینازها است که منجر به محدود شدن رشد میکروبی می‌گردد(7). عصاره‌ی پیاز نیز به دلیل وجود سولفو- پروپنیل سیستئین اثرات ضد باکتریایی با مکانیسم مشابه سیر دارا می‌باشد(22).

پیاز(آلیوم سیپا) ترکیب اصلی فعال آن سولفو- پروپنیل سیستئین سولفوکساید⁶ است. بیش ترین اثرات این ترکیب در حالت خام است(5). میزان ترکیبات فعال بستگی به نوع گونه‌ی گیاه دارد(36). اثرات ضد باکتریائی عصاره‌ی پیاز نیز توسط محققین مختلف بررسی شده است(6، 16). یکی از کاربردهای مهم فیلم‌ها و پوشش‌های ژلاتینی در بسته بندی انواع گوشت تازه می‌باشد. به همین دلیل در این تحقیق، اثر فیلم ژلاتینی حاوی عصاره‌های تازه‌ی سیر و پیاز پر گونه‌های اشرشیاکلی و استافیلکوکوس اورئوس ایزوله شده از گوشت گاو مورد بررسی قرار گرفت.

از جمله عnde ترین موادی که به منظور بسته بندی محصولات غذایی به کار می‌رود منابع مصنوعی و سنتیک است که به دلیل آلووده کردن محیط زیست و برگشت پذیری دیر هنگام این ترکیبات به محیط زیست در سالیان اخیر، تلاش‌های زیادی به منظور تولید بسته بندی‌های خوراکی با قابلیت تجزیه‌ی میکروبی صورت گرفته است (35). استفاده از فیلم‌ها و پوشش‌های خوراکی بر اساس پروتئین‌ها، پلی ساکاریدها و لیپیدها به منظور افزایش کیفیت ماده‌ی غذایی و کاهش نیاز به مواد بسته بندی پلاستیکی در سالیان اخیر، مورد توجه قرار گرفته است (20). پروتئین‌های مختلفی شامل کلارژن، ژلاتین، پروتئین ذرت، گلوتن گندم و پروتئین سویا، کازئین و پروتئین آب پنیر دارای ویژگی تشکیل فیلم هستند. کلارژن معمولاً از چرم، فردپی، غضروف، استخوان و نیز بافت‌های پیوندی استخراج می‌شود(8) و ژلاتین حاصل از آن، استفاده‌ی زیادی در ایجاد الاستیسیته، قوام و پایداری در محصولات مختلف غذایی دارد. این ترکیب همچنین دارای قابلیت تشکیل ژل و تولید فیلم می‌باشد(23). خصوصیاتی نظیر استقامت ژل، ویسکوزیته، فاقد بو و رنگ بودن، شفافیت، قیمت کم، همچنین خصوصیات عملکردی منحصر به فرد، استفاده از این منبع را به عنوان ماده‌ی اولیه‌ی تولید بسته بندی‌های خوراکی روز به روز افزایش می‌دهد.

در حال حاضر، مطالعاتی در زمینه فیلم‌های خوراکی با اثرات ضد میکروبی جهت افزایش مدت ماندگاری محصول و افزایش ایمنی ماده غذایی در حال افزایش است(34، 29، 10). در ساختار این گونه فیلم‌ها از انواع ترکیبات ضد میکروبی از جمله سوربات پتاسیم، بنزووات سدیم(12) اسید استیک(31، 32)، اسید لاکتیک(31) نایسین(13، 17)، اسید مالیک و نایسین(15) و ناتاما میسین(26) استفاده می‌گردد. استفاده از ترکیبات ضد میکروب مصنوعی به منظور افزایش مدت ماندگاری محصولات اغلب در فرآوری‌های صنعتی به کار برده می‌شوند. گرچه، مطابق مطالعات سم شناسی برخی از این ترکیبات دارای اثرات جانبی هستند. بدین منظور، تحقیق بر روی منابع طبیعی، دارای خاصیت ضد میکروبی جایگزین ترکیبات مصنوعی مورد توجه بیش تر قرار گرفته است. عصاره‌های گیاهان هم در تحقیقات و هم در صنعت به دلیل فعالیت ضد باکتریایی، ضد کپکی، ضد پارازیتی مورد توجه فراینده هستند. این ویژگی‌ها این ترکیبات را

1 - Allium sativum

2 - Organosulphur

3 - Allinase

4 - Alliin

5 - Allicin

6 - S-propenylcysteine sulphoxide

آگار مغذی تلچیق انجام گردید. پس از رشد کشت مربوطه، سطح آن با محلول نرمال سالین شسته شد و سوسپانسیون غلیظ میکروبی حاصل گردید. آنگاه مقداری از سوسپانسیون میکروبی، داخل لوله استریل درب دار حاوی نرمال سالین ریخته شد و کدورت آن با اسپکتروفوتومتر در طول موج 530 نانومتر اندازه گیری شد و تا هنگام برابر شدن کدورت محلول با کدورت محلول 0/5 مک فارلن، با نرمال سالین رقیق گردید که مطابق این روش در مورد هر دو میکرووار گانیسم جمعیت حدودی $10^8 \times 10^5$ می باشد⁽⁴⁾.

۵-۲- تعیین حداقل غلظت ضدبacterیایی^۹

جهت تعیین حداقل غلظت ضدبacterیایی عصاره‌ها از روش کانیلاک⁽¹¹⁾ استفاده گردید. در این روش، عصاره‌ها به میزان 8, 6, 4, 2, 0/8, 0/6, 0/4, 0/2, 0/08, 0/06, 0/04 میلی لیتر در 10 میلی لیتر محیط تریپتیکاز سوی براث رقیق سازی شدند و توسط 0/1 میلی لیتر از محیط کشت تریپتیکاز سوی براث^{۱۰} از قبل کشت شده توسط باکتری‌های اشرشیاکلی و استافیلوکوکوس اورنوس، تلچیق گردید و برای مدت 17 ساعت در دمای 37°C گرمخانه گذاری شد. جمعیت نهائی باکتریایی توسط روش شمارش صفحه ای سنجدیده شد. حداقل غلظت ضدبacterیایی برای هر یک از عصاره‌ها، غلظتی تعیین شد که پس از 48 ساعت در دمای 37°C هیچ رشدی از میکرووار گانیسم مشاهده نشد.

۶-۱- اندازه گیری میزان ماده جامد محلول عصاره‌های تازه
اندازه گیری میزان بریکس عصاره‌ها با استفاده از رفرکتومتر صورت گرفت⁽¹⁾.

۷-۲- آماده سازی فیلم‌های ژلاتینی ضد باکتری
4 گرم ژلاتین در 100 میلی لیتر آب مقطیر حل گردید و از گلیسرول به عنوان نرم کننده^{۱۱} به میزان 25٪ وزنی ژلاتین استفاده شد. مقادیر 6, 4, 2 و 8 میلی لیتر از عصاره‌های تازه‌ی سیر و پیاز در پلیت‌های پلاستیکی با قطر 6/5 سانتی‌متر ریخته شد و سپس سطح آن‌ها با ضخامت یکسان از ژلاتین پوشانده شد. عمل

۲- مواد و روش‌ها

کلیه‌ی مواد شیمیائی مورد استفاده در این تحقیق از شرکت مرک^۱، تهیه گردید. اینکوباتور شیکر دار نوع KS4000 IKA، اینکوباتور ثابت و آون هر دو ساخت شرکت پارس آزماء، مخلوط کن زیمنس و اسپکتروفوتومتر ژنوی^۲ مدل 6305 مورد استفاده قرار گرفت. دو آنتی بیوتیک مورد استفاده شامل آمپی سیلین و سفازولین مورد استفاده هر دو به ترتیب ساخت شرکت داروسازی تبریز و داروسازی دانا استفاده شد. در این تحقیق از پیاز نوع قرمز و سیر استفاده گردید که هر دو از بازار محلی تهیه شد.

۲-۱- روش استخراج عصاره

استخراج عصاره‌ی هر دو گیاه توسط روش دیبورایرج^۳ (14) صورت گرفت. مطابق این روش، ابتدا هر دو گیاه پوست گیری و به میزان 100 گرم توزین و پس از یکنواخت شدن توسط مخلوط کن از پارچه صافی استریل عبور داده شد. به علت ناچیز بودن آب موجود در عصاره‌ی سیر، جهت رقیق سازی میزان ۵٪ آب مقطیر استریل اضافه گردید.

۲-۲- جadasازی اشرشیاکلی و استافیلوکوکوس از گوشت گاو
روش جست وجو و شناسائی اشرشیاکلی و استافیلوکوکوس اورنوس به ترتیب بر اساس استاندارد ملی شماره‌ی 2946⁽²⁾ و 1194⁽³⁾ صورت گرفت.

۲-۳- آماده سازی استاندارد مک فارلن^۴

استاندارد 0/5 مک فارلن ده حاوی 99/5 میلی لیتر اسید سولفوریک ۱٪ و 0/5 میلی لیتر کلرید باریم ۱/۱٪ تهیه گردید. این استاندارد ک دورتی معادل با یک سوسپانسیون باکتریایی حاوی $10^8 \times 10^5$ آیجاد می کند⁽⁴⁾.

۲-۴- آماده سازی مایه تلچیق و تعیین جمعیت میکروبی به روش سوسپانسیون مستقیم کلنی^۵

برای تهیه‌ی سوسپانسیون میکروبی از کشت 24 ساعته ذخیره‌ی هر یک از میکرووار گانیسم‌های مورد آزمون به محیط کشت شیدار

6 -Minimum bactericidal concentration

7 -Canillac

8-Trypticase soy broth

9 -Plasticizer

1 -Merck

2-Jenway

3 -Duraيرaj

4 -McFarland

5 -Direct Colony Suspension Method

عصاره‌ی تازه‌ی سیر¹⁶ و بریکس عصاره‌ی تازه‌ی پیاز 7 تعیین شد.

3-2- حداقل غلظت بازدارندگی عصاره‌های سیر و پیاز
حداقل غلظت بازدارندگی دو عصاره‌ی سیر و پیاز بر روی باکتری‌های اشیرشیاکلی و استافیلوکوکوس اورئوس تعیین گردید که در جدول 1 نشان داده شده است:

جدول 1- حداقل غلظت بازدارندگی عصاره‌های سیر و پیاز (میلی لیتر در 10 میلی لیتر)

حداقل غلظت		حداقل غلظت	
بازدارندگی سیر	بازدارندگی پیاز	اشرشیاکلی	استافیلوکوکوس اورئوس
6	2		
4	4		

هیچ کدام از عصاره‌ها در غلظت‌های میزان 0/02، 0/04، 0/06، 0/08، 0/1، 0/2، 0/4، 0/6، 0/8 میلی لیتر هیچ اثر بازدارندگی بر روی اشرشیاکلی و استافیلوکوکوس اورئوس نشان ندادند. حداقل غلظت بازدارندگی در برابر اشرشیاکلی در مورد عصاره‌ی سیر و پیاز به ترتیب 2 و 6 میلی لیتر در 10 میلی لیتر تعیین شد. در مورد استافیلوکوکوس اورئوس حداقل غلظت بازدارندگی هر دو عصاره‌یکسان و میزان 4 میلی لیتر است. طبق این تحقیق، حداقل غلظت بازدارندگی عصاره‌ی سیر در برابر اشرشیاکلی کم تر از حداقل غلظت بازدارندگی در برابر استافیلوکوکوس اورئوس است (به ترتیب 2 و 4 میلی لیتر) و اشرشیاکلی حساسیت بیش تری به عصاره‌ی سیر نسبت به استافیلوکوکوس اورئوس نشان می دهد که دلیل حساسیت بیش تر اشرشیاکلی به این عصاره احتمالاً فاکتورهای نظیر بالاتر بودن غلظت ترکیبات ضدمیکروب در سیر نسبت به پیاز⁽⁹⁾، بریکس بیش تر عصاره سیر مربوط باشد. تحقیقاتی در زمینه‌ی بررسی اثرات ضدبacterیانی عصاره‌های سیر و پیاز صورت گرفته است از جمله دیوارایراج⁽¹⁴⁾ حداقل غلظت ممانعت کنندگی عصاره‌ی سیر در برابر اشرشیاکلی و استافیلوکوکوس اورئوس را به ترتیب 18 و 9 میلی گرم در میلی لیتر گزارش نموده است. مطابق این تحقیق، استافیلوکوکوس اورئوس حساسیت بیش تری به عصاره‌ی سیر، نشان می دهد تفاوت در نتایج این گزارش با نتایج تحقیق حاضر، احتمالاً به دلیل تفاوت در سویه اشرشیاکلی مورد استفاده نسبت به تحقیق حاضر است. مطابق این تحقیق، حساسیت

خشک کردن در آون با دمای 30 درجه‌ی سانتیگراد و رطوبت نسبی 55-65٪ به مدت 18-20 ساعت صورت پذیرفت. شاهد در این تحقیق، مطابق روش ذکر شده بدون افزودن عصاره‌ها تهیه گردید. جهت مقایسه از دو نمونه آنتی بیوتیک آمپی سیلین و سفازولین نیز استفاده شد. بدین صورت که ابتدا از هر یک از آنتی بیوتیک‌ها توسط آب قطر استریل بریکس 7 تهیه شد و سپس میزان 8 میلی لیتر از محلول‌های آنتی بیوتیک در پلیت ریخته و به آن ژلاتین اضافه گردید.

2-8- تعیین فعالیت ضدمیکروبی

فعالیت ضدمیکروبی فیلم‌های ژلاتینی تهیه شده توسط روش دیفووزیون آگار¹ که توسط پرانوتو⁽²⁸⁾ ارائه شده، انجام گردید. گردید. بدین صورت که فیلم ژلاتینی پس از تهیه با ابعاد 16 میلی متر بریده شد و سپس بر روی محیط کشت مولر هینتون آگار³ قرار گرفت. این محیط کشت، قبل از قرار دادن فیلم‌های میکرووار گانیسم‌های توسط 0/1 میلی لیتر از مایه‌ی تلقیح حاوی میکرووار گانیسم‌های مورد آزمون با جمعیت 10^8 CFU/ml توسط سوآپ⁴ استریل تلقیح شده بود. پلیت‌ها سپس به مدت 24 ساعت در دمای 37°C گرمخانه گذاری گردید. مشاهدات در مورد مناطقی که از رشد میکرووار گانیسم جلوگیری شده است هم در قسمت‌های تماس فیلم ژلاتینی با محیط کشت و هم اطراف آن بررسی گردید. کلیه‌ی آزمون‌ها در سه تکرار انجام شد.

2-9- طرح آماری

تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها با استفاده از نرم افزار MSTAT-C در قالب طرح کاملاً تصادفی صورت گرفت. مقایسه‌ی میانگین تیمارها به روش دانکن انجام شد.

3- نتایج و بحث

3-1- ویژگی‌های عصاره‌ی تازه‌ی سیر و پیاز

عصاره‌ی تازه‌ی سیر، رنگ طلائی و عصاره‌ی تازه‌ی پیاز، دارای رنگ صورتی می باشد. با اندازه گیری میزان بریکس ، بریکس

1 - Agar diffusion method

2 - Pranoto

3 - Mueller Hinton agar

4 - Swab

استافیلوکوکوس اورئوس در جدول 2 نشان داده شده است. مطابق جدول 2، عصاره‌ی پیاز در هیچ یک از غلظت‌ها اثر ممانعت کنندگی بر رشد اشرشیاکلی نداشته است. در مورد عصاره‌ی سیر، تنها در غلظت 8 میلی لیتر⁴ برابر حداقل غلظت بازدارندگی) اثر بازدارندگی بر روی اشرشیاکلی را نشان داد (شکل 1) که بیش ترین محدوده بازدارندگی، مربوط به همین تیمار است(5 میلی متر) (p<1%). اثر بازدارندگی عصاره‌ی سیر در هیچ یک از غلظت‌ها در برابر استافیلوکوکوس اورئوس مشاهده نشد ولی عصاره‌ی پیاز در غلظت‌های 6 و 8 میلی لیتر^{1/5} و 2 برابر حداقل غلظت بازدارندگی) اثر بازدارندگی بر این میکرووارگانیسم را نشان داد. گرچه مطابق این تحقیق در تمامی غلظت‌ها از هر دو عصاره، محدود شدن رشد میکرووارگانیسم‌های مورد آزمون قابل رویت می باشد.

در مقایسه‌ی اثر بازدارندگی عصاره‌ها با دو نوع آنتی بیوتیک آمپی سیلین و سفازولین قطر ممانعت کنندگی در مورد عصاره‌ها بسیار کم تراز آنتی بیوتیک‌ها است (جدوال 3 و 4) (p<1%). به طور کلی، مطابق این تحقیق به کار بردن هر یک از عصاره‌ها در ساختار فیلم ژلاتینی سبب محدود شدن اثر ممانعت کنندگی در برابر اشرشیاکلی و استافیلوکوکوس اورئوس می گردد به طوری که در مورد عصاره‌ی سیر و عصاره‌ی پیاز به ترتیب اثر ممانعت کنندگی در برابر استافیلوکوکوس و اشرشیاکلی به صفر می رسد. سیدیم (30) نیز در گزارش خود، محدود شدن اثر ضدباکتریائی عصاره‌های مختلف شامل عصاره‌ی روغنی سیر، رزماری و آویشن در غلظت‌های مختلف (4-1%) در برابر اشرشیاکلی در ساختار فیلم پروتئین آب پنیر را عنوان نموده است به طوری که اثر ضدباکتریائی رزماری با به کار بردن این عصاره در ساختار فیلم به صفر می رسد.

اشرشیاکلی (گرم منفی) نسبت به استافیلوکوکوس اورئوس (گرم مثبت) به عصاره‌ی سیر بیشتر است و مشخص گردیده است که آلیسین موجود در این عصاره باستتر لیپیدها از جمله لایه‌ی فسفولیپیدی دیواره‌ی سلولی باکتری‌های گرم منفی و گرم مثبت تداخل نموده و این امر، یکی از عوامل ضدباکتریائی این ترکیب است (14).

مطابق تحقیق ایندو¹، عصاره‌ی تازه‌ی سیر به میزان 100 میکرولیتر اثر ممانعت کنندگی بر روی سویه‌های مختلف اشرشیاکلی نشان داده و منطقه‌ی ممانعت کنندگی برابر 25 و یکسان با آنتی بیوتیک سیپروفلوکساسین² نشان داده است. اثرات ضد میکروبی عصاره‌ی روغنی سیر بر روی اشرشیاکلی، استافیلوکوکوس اورئوس، لیستریا مونوستیوژنر توسط سیدیم³ بررسی گردیده و گزارش شده است که عصاره‌ی روغنی سیر در غلظت 4-3٪ وزنی/حجمی اثر ممانعت کنندگی بر کلیه‌ی میکرووارگانیسم‌های مورد بررسی نشان داده است. پیاز، حاوی تعدادی ترکیبات آلی سولفوره شامل ترانس-سولفو-(1-پروپنیل) سیستئین سولفوکساید⁴، سولفو-متیل-سیستئین سولفوکساید⁵، سولفو-پروپیل سیستئین سولفوکساید⁶ و سیکلوآلیسین⁷، فلاونوئیدها، اسیدهای فنولیک، استرولها شامل استیگماسترول، سیتوسترول، ساپونین‌ها، قدها و میزان جزئی ترکیبات روغنی فرار است. مجموع این ترکیبات، عامل فعالیت ضد میکروبی این گیاه است (24). در تحقیق حاضر نیز اثر ضدباکتریائی این عصاره بر روی دو میکرووارگانیسم مورد آزمون تأیید گردید به طوری که اشرشیاکلی به غلظت 6 و استافیلوکوکوس اورئوس به غلظت 4 میلی لیتر این عصاره، حساسیت نشان دادند.

3-3- اثرات ضدباکتریایی عصاره‌های سیر و پیاز در ساختار فیلم ژلاتینی

اثر ممانعت کنندگی هر یک از عصاره‌های تازه سیر و پیاز و همچنین قطر منطقه‌ی ممانعت کنندگی در برابر اشرشیاکلی و

1 - Indu

2 - Ciprofloxacin

3 - Seydim

4 - Trans-S-(1-propenyl)cysteine sulfoxide

5 - S-methyl-cysteine sulfoxide

6- Sulfoxide) S-propylcysteine

7 - Cycloallicin

جدول 2- فعالیت ضدباکتریایی فیلم‌های ژلاتینی حاوی عصاره‌های سیر و پیاز در برابر اشرشیاکلی و استافیلوکوکوس اورئوس

نوع باکتری	غلاظت عصاره‌ی	منطقه‌ی ممانعت	غلاظت عصاره‌ی	منطقه‌ی ممانعت	آنتی بیوتیک آمپی	منطقه‌ی ممانعت	آنتی بیوتیک آمپی	آنتی بیوتیک	منطقه‌ی ممانعت	آنتی بیوتیک آمپی	نوع باکتری
	تازه سیر (میلی لیتر)	شدگی (میلی متر)	پیاز قرمز (میلی لیتر)	شدگی (میلی متر)	سیلین (میلی لیتر)	شدگی (میلی متر)	سفازولین (میلی متر)	آنتی بیوتیک آمپی	آنتی بیوتیک	آنتی بیوتیک آمپی	
اشرشیاکلی	0	0	0	0	0	0	0	-	-	-	-
	2	0	0	2	0	0	0	-	-	-	-
	4	0	0	4	0	0	0	-	-	-	-
	6	0	0	6	0	0	0	-	-	-	-
49	8	46/47	8	0	8	8	25/5	8	0	0	استافیلوکوکوس اورئوس
	0	0	0	0	0	0	0	-	-	-	-
	2	0	0	2	0	0	0	-	-	-	-
	4	0	0	4	0	0	0	-	-	-	-
	15	6	6	15	6	6	0	-	-	-	-
48	8	46	8	18	8	8	0	8	0	0	اشرشیاکلی

جدول 3- مقایسه میانگین منطقه‌ی ممانت کنندگ استافیلوکوکوس با دو آنتی بیوتیک آمی، سیلین و سفازولین

عصارهی پیاز قرمز (8 میلی لیتر با پریکس 7)	آمپی سیلین (8 میلی لیتر با پریکس 7)	سفارولین (8 میلی لیتر با پریکس 7)
48 ^a	46 ^a	18/33 ^b

جدول ۴- مقایسه‌ی میانگین منطقه‌ی ممانعت کتندگی اشرشیاکلی با دو آنتی بیوتیک آمپی سیلین و سفازولین

قطر ممانعت کتندگی (میلی متر)	25/50 ^c	46/47 ^b	49 ^a	8 میلی لیتر عصاره‌ی سیر آمپی سیلین (8 میلی لیتر با بریکس 7) سفازولین (8 میلی لیتر با بریکس 7)
------------------------------	--------------------	--------------------	-----------------	---

subtilis. Internet Journal of Tropical Medicine.

Volume 3 Number 2.

7. Bakri, I.M. and Douglas, C.W.I. 2005. "Inhibitory effect of garlic extract on oral bacteria", *Archives of Oral Biology*, Vol. 50 No. 7, pp. 645-51.
8. Balian,G and Bowes,H.J. 1977.The structure and properties of collagen,The science and Technology of Gelatin.(A.G.Ward and A.Court,eds).Academic press, New York, pp.1-30.
9. Benkeblia, N. 2004. "Antimicrobial activity of essential oil extracts of various onions (*Allium cepa*) and garlic (*Allium sativum*)", *Lebensmittel-Wissenschaft und Technologie-Food Science and Technology*, Vol. 37 No. 2, pp. 263-68.
10. Cagri, A., Ustunal, Z. and Ryser, E. T. 2004. Antimicrobial edible films and coatings. *Journal of Food Protection* 67(4): 833-848.
11. Canillac, N. and Mourey, A. 2001. Antibacterial activity of the oils of *Picea excelsa* on *Listeria monocytogenes*, *Staphylococcus aureus* and coliform bacteria. *Food Microbiology* 18: 261-268.
12. Chen MC, Yeh GHC, Chiang BH. 1996. Antimicrobial and physicochemical properties of methylcellulose and chitosan films containing a preservative. *J Food Process Preserv* 20:279-390.
13. Cutter CN, Siragusa GR. 1997. Growth of *Brochothrix thermosphacta* in ground beef following treatments with nisin in calcium alginate gels. *Food Microbiol* 14:425-30.
14. Durairaj, S., Srinivasan, S., Lakshmanaperumalsamy, P. 2009. In vitro Antibacterial Activity and Stability of Garlic Extract at Different pH and Temperature. *Electronic Journal of Biology*, 2009, Vol. 5(1): 5-10
15. Gadang VP, Hettiarachchy NS, Johnson MG, Owens C. 2008. Evaluation of antibacterial activity of whey protein isolate coating incorporated with nisin, grape seed extract, malic acid, and EDTA on a turkey frankfurter system. *J Food Sci* 73(8):M389-94.
16. Hannan, A., Humayun, T., Hussain, M.B., Yasir, M., Sikandar, S. 2010. In vitro Antibacterial activity of onion(*Allium Cepa*) against clinical isolates of *Vibrio Cholerae*. *J*

4- نتیجه گیری

مطابق این تحقیق، عصاره‌های تازه‌ی سیر و پیاز اثرات ضدبacterیایی در برابر باکتری‌های اشرشیاکلی و استافیلوکوکوس اورئوس دارند. در فرمولاسیون فیلم ژلاتینی، بیش ترین اثر ضدبacterیایی مربوط به غلظت 8 میلی لیتر عصاره‌ی سیر در 10 میلی لیتر ژلاتین است($p < 0.01$). به کار بردن این عصاره‌ها در ساختار فیلم ژلاتینی، سبب کاهش اثرات ضدبacterیایی این عصاره‌ها می‌گردد به طوری که عصاره‌های سیر و پیاز در فرمولاسیون فیلم ژلاتینی به ترتیب هیچ اثر بازدارندگی بر روی استافیلوکوکوس اورئوس و اشرشیاکلی نشان ندادند.

منابع

1. مجیدی، م. روش‌های آزمون شیمیائی مواد غذایی. جهاد دانشگاهی دانشگاه تهران؛ چاپ اول 1373.
2. مؤسسه‌ی استاندارد و تحقیقات صنعتی کشور. روش جست وجو و شناسایی اشرشیا کلی. استاندارد ملی ایران شماره‌ی 2946
3. مؤسسه‌ی استاندارد و تحقیقات صنعتی کشور . روش شناسایی و شمارش استافیلوکوکوس اورئوس در مواد غذایی. استاندارد ملی ایران شماره‌ی 1194.
4. یزدی نژاد، ع. 1382. انسان‌های *Artemisia kopedagh khorasanica* و برسی اثرات ضد میکروبی آن‌ها. پایان نامه‌ی دکترای داروسازی، دانشکده‌ی داروسازی دانشگاه علوم پزشکی مشهد.
5. Ali, M., Thomson, M. and Afzal, M. 2000. Garlic and onions: their effect on eicosanoid metabolism and its clinical relevance'', *Prostaglandins, Leukotrienes and Essential Fatty Acids*, Vol. 6 No. 2, pp. 55-73.
6. Azu,N. C., Onyeagba, R.A. 2007. Antimicrobial Properties of Extracts of *Allium cepa* (Onions) And *Zingiber officinale* (Ginger) On *Escherichia coli*, *Salmonella typhi* And *Bacillus*

28. Pranoto, Y., Salokhe, V. and Rakshit, K. S. 2005. Physical and antibacterial properties of alginic-based edible film incorporated with garlic oil. *Food Research International* 38: 267-272.
29. Quintavalla, S., Vicini, L., 2002. Antimicrobial food packaging in meat industry. *Meat Sci.* 62, 373-380.
30. Seydim AC, Sarikus G. 2006. Antimicrobial activity of whey protein-based edible films incorporated with oregano, rosemary and garlic essential oil. *Food Research International* 39:639-44.
31. Siragusa GA, Dickson JS. 1992. Inhibition of *Listeria monocytogenes* on beef tissue by application of organic acids immobilized in a calcium alginate gel. *J Food Science* 57:293-6.
32. Siragusa GR, Dickson JS. 1993. Inhibition of *Listeria monocytogenes*, *Salmonella typhimurium* and *Escherichia coli* O157:H7 on beef muscle tissue by lactic or acetic acid contained in calcium alginate gels. *J Food Safety* 13(2):147-58.
33. Sivaroban T, Hettiarachchy NS, Johnson MG. 2008. Physical and antimicrobial properties of grape seed extract, nisin, and EDTA incorporated soy protein edible films. *Food Research International* 41(8):781-5.
34. Tharanathan, R. N. 2003. Biodegradable films and composite coatings: past, present and future. *Trends in Food Science Technology* 14: 71-78.
35. Whitemore B.B., Naidu A.S. 2000. Thiosulfonates. In: Naidu A.S. (Ed.), Natural food antimicrobial systems. Boca Raton, FL: CRC Press, pp. 265-380.
36. Yang, J., Meyers, K.J., van der Heide, J. and Liu, R.H. 2004. "Varietal differences in phenolic content and antioxidant and antiproliferative activities of onions", *Journal of Agricultural and Food Chemistry*, Vol. 52No. 22, pp. 6787-93.
37. Ayub Med Coll Abbottabad 2010;22(2). P 160-163.
38. Hoffman KL, Han IY, Dawson PL. 2001. Antimicrobial effects of corn zein films impregnated with nisin, lauric acid, and EDTA. *J Food Protect* 64(6):885-9.
39. Indu, M.N., Hatha, A.A.M., Abirosh, C., Harsha, U., Vivekanandan, G. 2006. Antimicrobial Activity of Some of the South-Indian Spices Against Serotypes of *Escherichia Coli*, *Salmonella*, *Listeria Monocytogenes* and *Aeromonas Hydrophila*. *Brazilian Journal of Microbiology* 37:153-158
40. Kamel, M., Hosni, K., Taarit, M. B., Chahed, T., Kchouk, M. E. and Marzouk, B. 2007. Changes on essential oil composition of coriander (*Coriandrum sativum L.*) fruits during three stages of maturity. *Food Chemistry* 102(4): 1131-1134.
41. Kester, J.J. and Fennema, O.R. 1986. Edible films and coating: a review, *J. Food.Sci.* 40(12)47
42. Kumar A., Sharma V.D. 1982. Inhibitory effect of garlic (*Allium sativum Linn.*) on enterotoxigenic *Escherichia coli*. *Indian J Med Res.*, 76: 66-70.
43. Kyung, K.H. and Lee, Y.C. 2001. Antimicrobial activities of sulfur compounds derived from S-Alk(en)yl-L-cysteine sulfoxides in Allium and Brassica, *Food Reviews International*, Vol. 17 No. 2, pp. 183-98.
44. Ledward,D.A.. 1986.Gelation of gelatin.In:J.Mitchell&D.a.Ledward(eds).Functional properties of food macromolecules(pp.171-201).London :Elsevier Applied Science publishers
45. Melvin JM, Jayochitra J, Vijayapriaya M.2009. Antimicrobial activity of some common spices against certain human pathogens. *J Med Plants Res.*3:1134-6.
46. Min, B.J. Oh, J- H. 2009. Antimicrobial Activity of Catfish Gelatin Coating Containing Origanum (*Thymus capitatus*) Oil against Gram-Negative Pathogenic Bacteria. *Journal of Food Science*.Vol. 74, Nr. 4.
47. Pintado CMBS, Ferreira MASS, Sousa I. 2010. Control of pathogenic and spoilage microorganisms from cheese surface by whey protein films containing malic acid, nisin and natamycin. *Food Control* 21(3):240-6.
48. Ponce, A.J., Roura, S.I., E. del Valle, C., R. Moreira, M. 2008. Antimicrobial and antioxidant activities of edible coatings enriched with natural plant extracts: In vitro and in vivo studies. *Postharvest Biology and Technology* 49 . 294-300.