



## Antimicrobial activity of poly lactic acid films incorporated with *Trachyspermum ammi* essential oil and ethanolic extract of propolis on the growth of some bacterial foodborne pathogens

Ali Khanjari<sup>1</sup>, Amir Jahanbakhsh<sup>2</sup>, Peyman Rajaie<sup>2</sup>, Samira Fayazfar<sup>1</sup>, Afshin Akhondzadeh Basti<sup>1</sup>,  
Hossein Esmaeili<sup>3</sup>, Fatemeh Gholami<sup>4</sup>, Zahra Sharifikhah<sup>5</sup>

1. Department of Food hygiene, Faculty of Veterinary medicine, University of Tehran, Tehran, Iran
2. Department of Food Science, Faculty of Agriculture, Islamic Azad University, Varamin Branch, Varamin, Iran
3. Department of Microbiology, Faculty of Veterinary medicine, University of Tehran, Tehran, Iran
4. Department of Poultry disease, Faculty of Veterinary medicine, University of Tehran, Tehran, Iran
5. Department of Food Science, Faculty of Agriculture, Islamic Azad University, Savadkooh Branch, Savadkooh, Iran

### Article Information

#### Article history:

Received: 2016/04/10  
Accepted: 2016/06/21  
Available online: 2016/10/17

#### Article Subject:

Food Microbiology

IJMM 2017; 10(5): 44-51

#### Corresponding author at:

Dr. Ali Khanjari

Department of Food hygiene,  
Faculty of Veterinary  
medicine, University of  
Tehran, Tehran, Iran

Tel: 0982161117023

#### Email:

khanjari@ut.ac.ir

### Abstract

**Background and Aim:** Using active antimicrobial packaging reduce the risks of growth of pathogenic or spoilage microorganisms in foods. In this study, antimicrobial activity of poly lactic acid (PLA) films containing different concentrations (0, 0.5, 1 and 1.5%) of *Trachyspermum ammi* essential oil and ethanolic extract of propolis (0, 1 and 2%) was evaluated against *Listeria monocytogenes*, *Staphylococcus aureus*, *Escherichia coli* O157:H7 and *Vibrio parahaemolyticus* by using disk diffusion assay.

**Materials and Methods:** Circular discs of poly lactic acid films incorporated by essential oil and ethanolic extract of propolis, prepared by casting method on glass petri dishes, were placed on Muller-Hinton agar plates that previously inoculated by tested bacteria. Diameters of inhibition zones were measured after 24 h incubation of plates at 35° C, by using Digital Caliper and Digimizer software.

**Results:** Result of this study showed that the inhibition zone was increased with increasing concentration of essential oil for all tested bacteria. Also, gram positive bacteria were more sensitive to the poly lactic acid films containing essential oil than gram negative bacteria. The results revealed that *L. monocytogenes* was the most sensitive bacteria against films containing *Trachyspermum ammi* essential oil alone or in combination by ethanolic extract of propolis. Also, poly lactic acid films containing ethanolic extract of propolis showed no inhibitory effects against all tested bacteria.

**Conclusions:** Poly lactic acid films containing *Trachyspermum ammi* essential oil have a high potential for antimicrobial food packaging applications to enhance the safety of food products.

**KeyWords:** Disk Diffusion, Antimicrobial, Poly lactic acid, Essential oil, Propolis

Copyright © 2017 Iranian Journal of Medical Microbiology. All rights reserved.

### How to cite this article:

Khanjari A, Jahanbakhsh A, Rajaie P, Fayazfar S, Akhondzadeh Basti A, Esmaeili H, et al. Antimicrobial activity of poly lactic acid films incorporated with *Trachyspermum ammi* essential oil and ethanolic extract of propolis on the growth of some bacterial foodborne pathogens. Iran J Med Microbiol. 2017; 10 (6): 44-51

## فعالیت ضد میکروبی فیلم‌های پلی لاکتیک اسید حاوی غلظت‌های مختلف اسانس زنیان و

## عصاره اتانولی بر موم بر رشد برخی از باکتری‌های بیماری‌زای غذا زاد

علی خنجری<sup>۱</sup>، امیر جهانبخش<sup>۲</sup>، پیمان رجایی<sup>۳</sup>، سمیرا فیاض‌فر<sup>۴</sup>، افشین آخوندزاده بستی<sup>۱</sup>، حسین اسمعیلی<sup>۲</sup>،  
فاطمه غلامی<sup>۴</sup>، زهرا شریفی خواه<sup>۵</sup>

۱. گروه بهداشت مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران، تهران، ایران
۲. گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد ورامین، ورامین، ایران
۳. گروه میکروبی شناسی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران، تهران، ایران
۴. گروه بهداشت و بیماری‌های طیور، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران، تهران، ایران
۵. گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد سوادکوه، سوادکوه، ایران

## چکیده

## اطلاعات مقاله

**زمینه و اهداف:** بسته‌بندی‌های ضد میکروبی فعال خطرات رشد میکروارگانیسم‌های بیماری‌زا و مسبب فساد را در مواد غذایی کاهش می‌دهند. در این مطالعه تاثیر فیلم‌های پلی لاکتیک اسید حاوی غلظت‌های مختلف اسانس زنیان (۰، ۱۰/۵ و ۱/۵ درصد) و عصاره اتانولی بر موم (۱، ۲ و ۳ درصد) بر لیستریا منوسیتوژنز، استافیلوکوکوس اورئوس، و بیبریو پاراهمولیتیکوس و اشریشیاکلی به روش انتشار دیسک مورد مطالعه قرار گرفت.

**مواد و روش کار:** دیسک‌های مدوری (۱۰ میلی‌متری) که از فیلم‌های پلی لاکتیک اسید حاوی اسانس زنیان و عصاره اتانولی بر موم، که با تکنیک قالب‌گیری بر روی پلیت‌های شیشه‌ای تهیه شده بود، بر روی محیط کشت مولر هینتون آگار تلقیح شده با باکتری‌های مختلف قرار داده شد. قطر هاله عدم رشد بعد از ۲۴ ساعت گرمخانه‌گذاری پلیت‌ها در دمای ۳۵ درجه سلسیوس با استفاده از کولیس دیجیتال و نرم‌افزار Digimizer اندازه‌گیری شد.

**یافته‌ها:** نتایج این مطالعه نشان داد که قطر هاله عدم رشد با افزایش غلظت اسانس برای تمام باکتری‌ها افزایش یافت (p < ۰/۰۵). همچنین باکتری‌های گرم مثبت نسبت به باکتری‌های گرم منفی به فیلم پلی لاکتیک اسید حاوی اسانس حساسیت بالاتری داشتند. از بین باکتری‌های مورد مطالعه لیستریا منوسیتوژنز بالاترین حساسیت را نسبت به فیلم‌های حاوی اسانس زنیان و عصاره اتانولی بر موم داشت (p < ۰/۰۵). همچنین فیلم‌های پلی لاکتیک اسید حاوی عصاره اتانولی بر موم هیچ‌گونه اثر مهارتی بر میکروارگانیسم‌های مورد مطالعه نداشتند (p > ۰/۰۵).

**نتیجه‌گیری:** فیلم‌های پلی لاکتیک اسید حاوی اسانس زنیان پتانسیل بالایی برای استفاده در بسته‌بندی‌های ضد میکروبی فعال به منظور افزایش ایمنی مواد غذایی را دارا هستند.

**کلمات کلیدی:** انتشار دیسک، ضد میکروبی، پلی لاکتیک اسید، اسانس، بر موم

کپی‌رایت ©: حق چاپ، نشر و استفاده علمی از این مقاله برای مجله میکروبی شناسی پزشکی ایران محفوظ است.

تاریخچه مقاله  
دریافت: ۱۳۹۵/۰۱/۲۲  
پذیرش: ۱۳۹۵/۰۴/۰۱  
انتشار آنلاین: ۱۳۹۵/۰۷/۲۶  
موضوع:  
میکروبیولوژی مواد غذایی  
IJMM 1395; 10(5): 44-51

نویسنده مسئول:

دکتر علی خنجری

گروه بهداشت مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران، تهران، ایران

تلفن: ۰۹۸۲۱۶۱۱۷۰۲۳

پست الکترونیک:

khanjari@ut.ac.ir

مقدمه

شود، لذا علاقه بسیاری جهت جایگزینی آن‌ها با انواع نگهدارنده‌های طبیعی وجود دارد (۲).

با توجه به امکان غیرفعال شدن نگهدارنده‌ها به دلیل فعل و انفعالات شیمیایی با ترکیبات مواد غذایی، استفاده از فیلم‌های بسته‌بندی که شامل عوامل ضد میکروبی هستند بهتر از افزودن مستقیم این مواد به غذاها می‌باشد. همچنین با توجه به

مصرف مواد غذایی آلوده به میکروارگانیسم‌های بیماری‌زا می‌تواند موجب ایجاد بیماری در مصرف‌کنندگان گردد (۱). به‌منظور بالا بردن حاشیه امنیت و اطمینان از سلامت و کیفیت مواد غذایی به‌طور معمول از نگهدارنده‌های مختلف (شیمیایی یا طبیعی) استفاده می‌شود. از آنجایی که استفاده از نگهدارنده‌های شیمیایی ممکن است موجب ایجاد اثرات مضر در مصرف‌کنندگان

Thermoquest 2000, Finnigan Mass Lab Group, )  
(Manchester, U.K) انجام شد (۱۳،۱).

### تهیه عصاره اتانولی برموم

میزان ۳۰ گرم برموم که از یکی از زنبوداری های متعلق به دانشگاه تهران تهیه شده بود در ۱۰۰ میلی لیتر اتانول حل گردید و بر روی هم زن مغناطیسی در دمای ۵۰ درجه سلسیوس به مدت ۳۰ دقیقه قرار داده شد. در ادامه در دمای ۱۰ درجه سلسیوس به مدت ۲۴ ساعت نگهداری شد. سپس با استفاده از کاغذ واتمن شماره ۱ عصاره صاف گردید (۱۴).

### تهیه فیلم پلی لاکتیک اسید (PLA)

در رابطه با هر حالت، برای تهیه فیلم پلی لاکتیک اسید میزان ۱ گرم گرانول پلی لاکتیک اسید به ۵۰ میلی لیتر کلروفرم اضافه گردید مخلوط حاصل به مدت ۸ ساعت بر روی همزن مغناطیسی هم زده شد. سپس غلظت های مورد نظر اسانس زنیان (۰، ۰/۵، ۱ و ۱/۵ درصد) و عصاره اتانولی برموم (۰، ۱ و ۲ درصد) اضافه گردید. مخلوط حاصل ۲۰ دقیقه دیگر بر روی همزن مغناطیسی قرار گرفت. در پایان با دستگاه هموژنایز (Wise 15D, Korea) به مدت ۲ دقیقه با دور ۱۲۰۰۰ دور در دقیقه یکنواخت گردید. سپس محلول در قالب های (پلیت) شیشه ای ریخته شد و به مدت ۴ ساعت در دمای اتاق زیر هود شیمیایی نگهداری گردید بعد از تبخیر حلال، فیلم های تهیه شده از قالب ها جدا و به مدت ۲۴ ساعت در دمای اتاق قرار داده شد تا باقی مانده حلال که ممکن بود نقش پلاستیسایزری داشته باشد به طور کامل حذف شود. بعد از تهیه فیلم های پلی لاکتیک اسید با غلظت های مختلف اسانس زنیان و عصاره اتانولی برموم دیسک هایی به قطر ۱۰ میلی متر پانچ شد (۱۵،۱۱،۴).

### میکروارگانسیم های مورد مطالعه

میکروارگانسیم های مورد مطالعه شامل لیستریا منوسیتوژنز (ATCC 19118)، اشیریشیاکلی (ATCC35218)، استافیلوکوکوس اورئوس (ATCC 25923) و ویبریوپاراهمولیتیکوس (ATCC 43996) بود. کشت لیوفیلیزه این میکروارگانسیم ها از گروه میکروبی شناسی دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران تهیه شد.

وجود سطوح بالای آلودگی در سطح مواد غذایی استفاده از فیلم های ضد میکروبی می تواند مفید باشد (۳).

بسته بندی فعال نوعی بسته بندی می باشد که با ایجاد تغییرات شیمیایی یا بیولوژیک در محتویات یا فضای داخل بسته بندی مدت زمان نگهداری ماده غذایی را افزایش می دهد (۴). از نگهدارنده های طبیعی که قابلیت استفاده در فیلم های ضد میکروبی را دارند می توان به اسانس ها اشاره نمود (۵،۴). اسانس ها در واقع مایعات روغنی بوداری هستند که از اجزای مختلف گیاهان (گل، شاخه، غنچه، برگ، جوانه، پوست، ریشه، میوه، دانه و...) با روش های مختلف به دست می آیند (۶). گیاه زنیان با نام علمی *Trachyspermum ammi*، گیاهی است یک ساله، علفی، جزو خانواده جعفریان و از گیاهان دارویی با اهمیت می باشد. این گیاه دارای اثرات ضد باکتریایی، ضد ویروسی، ضد التهابی، ضد قارچی، تسکین دهنده درد و آرام بخش می باشد (۷-۱۰).

برموم ماده رزینی چسبنده ای است که توسط زنبورها از جوانه برگ ها و پوست درختان مختلف جمع آوری می شود. برموم حاوی مقادیر بسیار بالایی از فلاونوئیدها و اسیدهای فنلیک، واکس ها، اسانس های روغنی، پولن و سایر ترکیبات ارگانیک می باشد. همچنین اثرات ضد باکتریایی، ضد قارچی و التیام زخم آن به اثبات رسیده است (۸، ۱۱).

به منظور تولید بسته بندی های فعال بر پایه فیلم های زیست تخریب پذیر می توان از پلی لاکتیک اسید استفاده کرد. پلی لاکتیک اسید ماده ای است که عموماً ایمن شناخته شده (Generally recognized as safe, GRAS) و از مونومر های لاکتیک اسید ایجاد می شود. تاکنون از آن به منظور بسته بندی ماست و آب پر تقال استفاده شده است (۱۲،۴). هدف از این مطالعه ارزیابی اثر فیلم های پلی لاکتیک اسید حاوی غلظت های مختلف اسانس زنیان و عصاره اتانولی برموم بر رشد لیستریا منوسیتوژنز، اشیریشیاکلی، استافیلوکوکوس اورئوس و ویبریوپاراهمولیتیکوس بود.

### مواد و روش ها

#### تهیه گیاه و اسانس گیری

زنیان از شرکت پاکان بذر اصفهان در سال ۱۳۹۴ تهیه گردید. اسانس گیری به روش تقطیر با آب به وسیله دستگاه کلونجر آپاراتوس صورت گرفت. آنالیز ترکیبات اسانس نیز توسط دستگاه گاز کروماتوگراف مجهز به طیف سنجی جرمی

## تهیه میزان تلقیح باکتری

برای تهیه میزان تلقیح باکتری‌های مورد مطالعه کشت لیوفیلیزه میکروارگانیزم‌ها به لوله در پیچ‌دار استریل حاوی محیط آبگوشت قلب و مغز (BHI broth) منتقل شد (در رابطه با ویبریو پاراهمولیتیکوس به محیط ۱ درصد کلرید سدیم نیز اضافه گردید) و دو بار متوالی در دمای ۳۵ درجه سلسیوس به مدت ۱۸ ساعت گرمخانه گذاری شد (زمان گرمخانه گذاری ویبریو پاراهمولیتیکوس ۶ ساعت بود). سپس از کشت دوم مقادیر مختلفی به لوله‌های کووت حاوی ۴ میلی لیتر آبگوشت قلب و مغز استریل اضافه شد تا جایی که لوله کووت جذب نوری ۰/۱ را در طول موج ۶۰۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر (Milton Ray Company, USA) نشان داد. شمارش تعداد باکتری در هر میلی لیتر محیط موجود در لوله کووت با جذب نوری ۰/۱ نیز با روش رقت سازی سریالی و کشت بر روی محیط BHI Agar صورت گرفت و میزان باکتری در هر میلی لیتر کووت به دست آمد (۱، ۱۶).

## تعیین فعالیت ضد میکروبی

۱۰۰ میکرولیتر سوسپانسیون باکتریایی که حاوی  $1 \times 10^7$  باکتری در هر میلی لیتر بود، بر روی محیط مولر هینتون آگار تلقیح و کشت داده شد. بعد از انجام کشت‌های میکروبی دیسک‌های مدوری (۱۰ میلی متری) که از فیلم‌های پلی لاکتیک اسید حاوی غلظت‌های مختلف اسانس زنیان و عصاره اتانولی بر موم در مرکز پلیت حاوی محیط مولر هینتون آگار قرار داده و

پلیت‌ها به مدت ۲۴ ساعت در ۳۵ درجه سلسیوس گرمخانه گذاری شدند سپس ناحیه ممانعت از رشد به صورت هاله شفاف اطراف فیلم‌ها با کولیس دیجیتالی برحسب میلی متر اندازه‌گیری گردید (۱۷، ۱۵، ۱۲)، همچنین از پلیت‌ها پس از گرمخانه گذاری با دوربین دیجیتالی عکس برداری صورت گرفت و سپس با برنامه V (MedCalc Software, Ostend, Belgium) Digimizer 4.1.1.0 قطر هاله عدم رشد بر اساس میلی متر اندازه‌گیری گردید.

## آنالیز آماری

آنالیز آماری با استفاده از نرم‌افزار SPSS (SPSS for Windows, Version 16.0. Chicago, SPSS Inc, USA) با آزمون واریانس یک‌طرفه و تست تکمیلی توکی صورت گرفت.

## یافته‌ها

### آنالیز اسانس زنیان

با استفاده از دستگاه کروماتوگرافی گازی متصل به طیف‌سنج جرمی ۱۴ ترکیب مختلف در اسانس زنیان شناسایی شد که ۹۹/۰۹ درصد آن را شامل می‌شدند. بر این اساس بیشترین مقادیر تشکیل‌دهنده اسانس شامل تیمول (۷۰/۹۵ درصد)، سیمن (۱۸/۰۹ درصد)، گاما ترپینن (۸ درصد) بود. آنالیز کامل ترکیبات اسانس در جدول ۱ نشان داده شده است.

جدول ۱: اجزای تشکیل‌دهنده اسانس زنیان به دست آمده به روش تقطیر با آب

ردیف	نام ماده	میزان (برحسب %)
۱	تیمول	۷۰/۹۵
۲	سیمن	۱۸/۰۹
۳	گاما ترپینن	۸/۰۰
۴	۲-بتا ترپینن	۰/۵۹
۵	کاروول	۰/۲۴
۶	۵ دی متیل-۲-اتیل فنل، ۴	۰/۲۲
۷	بتا فلاندرن	۰/۱۸
۸	بتا میرسن	۰/۱۷
۹	آلفا فلاندرن	۰/۱۴
۱۰	کارواکروول	۰/۱۲
۱۱	آلفا ترپینول	۰/۱۲
۱۲	۴-ترپینول	۰/۱۱
۱۳	آلفا پینن	۰/۰۹
۱۴	آلفا ترپینن	۰/۰۷
	جمع	۹۹/۰۹

### نتایج تعیین فعالیت ضد میکروبی

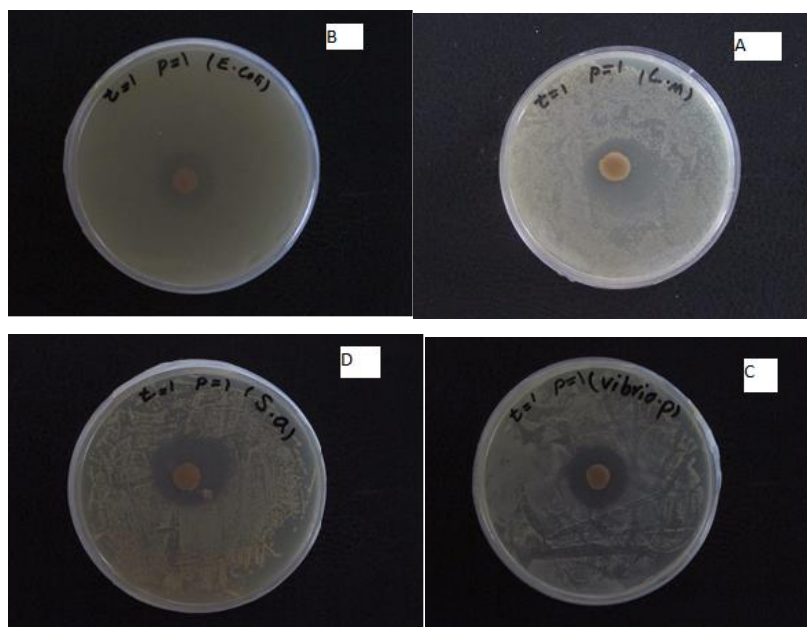
نتایج این مطالعه نشان داد که با افزایش غلظت اسانس زنیان به صورت معنی داری ( $p < 0.05$ ) اثر ضد میکروبی فیلمها افزایش پیدا کرد، اما با افزودن عصاره اتانولی برموم به تنهایی هیچ گونه اثر ضد میکروبی مشاهده نگردید ( $p > 0.05$ )، همچنین فیلم پلی لاکتیک اسید فاقد عصاره اتانولی بره موم و اسانس

زنیان هیچ گونه اثر ضد میکروبی بر علیه میکروارگانیسمهای مورد مطالعه نداشت ( $p > 0.05$ ). استفاده هم زمان عصاره اتانولی برموم با اسانس زنیان در رابطه با میکروارگانیسمهای مورد مطالعه اثر سینرژیستی نشان داد (تصویر ۱). همچنین در رابطه با فیلم PLA حاوی ۰/۵ درصد اسانس زنیان تنها هاله عدم رشد در رابطه با لیستریا منوسیتوزنز ایجاد گردید (جدول ۲).

جدول ۲- قطر هاله عدم رشد (میلی متر) اطراف فیلم های پلی لاکتیک اسید حاوی غلظت های مختلف اسانس زنیان و عصاره اتانولی برموم در رابطه با باکتری های مورد مطالعه

لیستریا منوسیتوزنز	ویبریو پاراهمولیتیکوس	اشریشیاکلی	استافیلوکوکوس اورئوس	غلظت بر موم (%)	غلظت اسانس (%)
.a	.a	.a	.a	.	.
۱۱/۲۳±۰/۲۵ <sup>bA</sup>	.aB	.aB	.aB	.	۰/۵
۱۹/۵۷±۰/۰۶ <sup>cD</sup>	۱۴/۴۰±۱/۵۰ <sup>cC</sup>	۱۱/۸۷±۰/۶۷ <sup>bB</sup>	۱۷/۰۰±۱/۰۵ <sup>cA</sup>	.	۱
۳۷/۶۳±۰/۴۵ <sup>Ed</sup>	۲۷/۸۷±۰/۳۲ <sup>cC</sup>	۳۰/۱۷±۰/۲۵ <sup>fB</sup>	۳۳/۹۰±۰/۷۸ <sup>eA</sup>	.	۱/۵
.a	.a	.a	.a	۱	.
۱۱/۳۷±۰/۵۵ <sup>bA</sup>	.aB	.aB	۱۰/۸۳±۱/۰۴ <sup>bA</sup>	۱	۰/۵
۲۴/۹۷±۰/۸۰ <sup>dA</sup>	۱۹/۷۰±۰/۶۰ <sup>dB</sup>	۱۸/۶۷±۰/۷۱ <sup>cB</sup>	۲۴/۴۷±۰/۴۶ <sup>dA</sup>	۱	۱
۳۹/۰۳±۰/۶۰ <sup>efD</sup>	۲۷/۸۰±۰/۷۵ <sup>cC</sup>	۳۱/۲۳±۰/۸۶ <sup>fB</sup>	۳۴/۴۰±۰/۳۰ <sup>efA</sup>	۱	۱/۵
.a	.a	.a	.a	۲	.
۱۲/۳۰±۰/۹۰ <sup>bA</sup>	۱۱/۱۷±۰/۲۵ <sup>bB</sup>	۱۱/۷۰±۰/۵۰ <sup>bB</sup>	۱۲/۱۳±۰/۱۱ <sup>bA</sup>	۲	۰/۵
۲۸/۱۷±۰/۳۲ <sup>fD</sup>	۲۱/۳۷±۰/۴۲ <sup>dC</sup>	۲۳/۶۷±۰/۵۵ <sup>eB</sup>	۲۵/۴۰±۱/۰۸ <sup>dA</sup>	۲	۱
۴۰/۹۹±۱/۶۶ <sup>gC</sup>	۳۳/۰۷±۰/۶۵ <sup>fB</sup>	۳۲/۹۰±۰/۸۷ <sup>gB</sup>	۳۶/۵۸±۰/۵۷ <sup>fA</sup>	۲	۱/۵

- حروف کوچک متفاوت نشان دهنده تفاوت در ستون ها می باشد.
- حروف بزرگ متفاوت نشان دهنده تفاوت در ردیف ها می باشد.



تصویر ۱- هاله عدم رشد اطراف باکتری های مورد مطالعه در غلظت ۱ درصد اسانس زنیان و ۱ درصد عصاره اتانولی برموم اضافه شده به فیلم پلی لاکتیک اسید (A). لیستریا منوسیتوزنز (B). اشریشیاکلی (C). ویبریو پاراهمولیتیکوس (D). استافیلوکوکوس اورئوس



ضد میکروبی ندارد، ولی با افزودن میزان ۰/۹ mg/film disk و ۱۶/۲۰ و ۹/۱۰ mg/film disk به میزان ۱۶/۲۰ میلی‌متر به ترتیب ایجاد گردید (۱۲).

مطالعه Jahani و همکاران (۲۰۱۴) نیز بر روی اثرات ضد میکروبی فیلم ژلاتین حاوی اسانس زنیان با روش انتشار دیسک نشان داد که فیلم مذکور هم بر روی باکتری‌های گرم مثبت مورد مطالعه (باسیلوس سوبتیلیس و استافیلوکوکوس اورئوس) و هم باکتری‌های گرم منفی (شریشیا کلی و سودوموناس آئروژینوزا) مؤثر است، ولی اثر آن بر روی باکتری‌های گرم مثبت بیشتر است که با نتایج مطالعه حاضر نیز تطابق دارد (۲۰).

González و همکاران (۲۰۱۳) ویژگی‌های ضد میکروبی فیلم ترکیبی پلی‌لاکتیک اسید و پروتئین سویا حاوی تیمول را علیه گونه‌های آسپرژیلوس، ساکارومایسس سرویزیه، اشریشیا کلی و استافیلوکوکوس اورئوس با استفاده از روش انتشار دیسک بررسی کردند و مشخص نمودند فیلم حاوی تیمول دارای اثر ضد میکروبی بر روی دو باکتری مورد مطالعه دارد، درحالی‌که نتوانست هیچ‌گونه هاله عدم رشدی اطراف کپک و مخمر مورد مطالعه ایجاد کنند (۱۵). از دلایل مشابه بودن نتیجه مطالعه González با مطالعه حاضر می‌توان به بالا بودن میزان تیمول در اسانس مورد استفاده در مطالعه حاضر اشاره نمود.

Salmieri و همکاران (۲۰۱۴) اثر فیلم‌های پلی‌لاکتیک اسید حاوی نانو سلولز و اسانس پونه کوهی را بر روی رشد لیستریا منوسیتوژنز در سبزیجات مطالعه نمودند. نتایج مطالعه آن‌ها نشان داد که شمارش لیستریا در سبزی‌های بسته‌بندی شده با فیلم‌های PLA حاوی نانو سلولز و اسانس پونه کوهی به‌طور معنی‌داری ( $p < 0.05$ ) نسبت به شمارش آن در سبزی‌های گروه کنترل و سبزی‌های بسته‌بندی شده با فیلم‌های PLA حاوی نانو سلولز فاقد اسانس پونه کوهی کمتر بود (۴).

در این مطالعه نیز مشابه مطالعات قبلی بیشترین هاله عدم رشد اطراف باکتری‌های لیستریا منوسیتوژنز و استافیلوکوکوس اورئوس مشاهده گردید و کمترین هاله عدم رشد در اطراف باکتری‌های اشریشیا کلی و ویبریو پاراهمولیتیکوس مشاهده شد بر طبق این نتایج اثر ضد میکروبی فیلم پلی‌لاکتیک اسید حاوی اسانس زنیان بر روی باکتری‌های گرم مثبت نسبت به باکتری‌های گرم منفی به‌طور معنی‌داری ( $p < 0.05$ ) بیشتر بود. همان‌طور که بیان شد در اکثر مطالعات اثر ضد میکروبی اسانس‌ها بر باکتری‌های گرم مثبت نسبت به باکتری‌های گرم منفی

نتایج این مطالعه نشان داد که فیلم‌های پلی‌لاکتیک اسید حاوی غلظت یک درصد و بالاتر اسانس زنیان به‌صورت معنی‌داری توانایی ایجاد هاله عدم رشد در رابطه با تمامی میکروارگانیسم‌های مورد مطالعه را داشت ( $p < 0.05$ ). بیشترین هاله عدم رشد برای تمامی میکروارگانیسم‌های مورد مطالعه در رابطه با فیلم‌های پلی‌لاکتیک اسید حاوی ۱/۵ درصد اسانس زنیان و ۲ درصد عصاره اتانولی بره موم مشاهده گردید. همچنین بیشترین هاله عدم رشد در رابطه با لیستریا منوسیتوژنز به قطر ۴۰/۹۹ میلی‌متر مشاهده گردید و مشخص گردید لیستریا منوسیتوژنز حساس‌ترین باکتری به فیلم ضد میکروبی حاوی اسانس زنیان بود.

#### بحث

اساس برخی از بسته‌بندی‌های فعال، استفاده از فیلم‌ها به همراه مواد ضد میکروبی است که باعث محدود کردن یا کاهش رشد میکروارگانیسم‌ها در سطح مواد غذایی می‌شود. بسیاری از مطالعات نشان داده‌اند که استفاده از عوامل ضد میکروبی به همراه فیلم‌های بسته‌بندی مختلف بر روی میکروارگانیسم‌های بیماری‌زا مؤثر است (۱۸، ۱۲، ۴).

در مطالعه Ashrafi و همکاران (۲۰۱۳) بیشترین ترکیبات اسانس زنیان به ترتیب شامل تیمول (۴۵ درصد)، پاراسیمن (۲۵ درصد) و گاما ترپینین (۱۸ درصد) بود (۷). همچنین آنالیز اسانس زنیان مورد استفاده در مطالعه Mahboubi و همکاران نشان داد بیشترین ترکیب تشکیل‌دهنده اسانس شامل تیمول (۴۵/۹ درصد)، گاما ترپینین (۲۰/۶ درصد) و او-سیمن (۱۹ درصد) بود (۱۰). درحالی‌که بیشترین ترکیبات موجود در اسانس مورد استفاده در این مطالعه شامل تیمول (۷۰/۹۵ درصد)، سیمن (۱۸/۰۹ درصد) و گاما ترپینین (۸ درصد) است. از دلایل تفاوت در ترکیب شیمیایی اسانس‌ها می‌توان به تفاوت در عواملی مانند گونه گیاه، سن گیاه، بخش مورد استفاده گیاه جهت اسانس گیری، منطقه جغرافیایی رشد گیاه، نوع خاک، شرایط آب و هوایی، زمان برداشت، نحوه اسانس گیری و ... اشاره نمود (۱۹، ۶). غنی بودن اسانس از تیمول به‌عنوان یک ترکیب فنلی می‌تواند دلیل اصلی اثر ضد میکروبی قوی اسانس باشد.

Erdohan و همکاران (۲۰۱۳) اثر فیلم PLA حاوی غلظت‌های مختلف عصاره آبی برگ زیتون را بر استافیلوکوکوس اورئوس مورد مطالعه قراردادند نتایج تحقیق آن‌ها نشان داد که مشابه مطالعه ما فیلم پلی‌لاکتیک اسید به‌تنهایی هیچ‌گونه اثر

اختلاف در نتایج مطالعات می‌توان به تفاوت در ترکیب شیمیایی برموم که به ترکیب گیاهان مورد استفاده و زمان جمع‌آوری آن توسط زنبور عسل بستگی دارد که سبب ایجاد تفاوت در نتیجه مطالعات مختلف شود. لیکن زمانی که عصاره اتانولی برموم همراه با اسانس زنیان استفاده شد توانست اثر ضد میکروبی فیلم را افزایش دهد.

با توجه به نتایج حاصل از این مطالعه آزمایش فیلم پلی لاکتیک اسید حاوی اسانس زنیان به‌تنهایی و یا توأم با عصاره اتانولی برموم به‌صورت معنی‌داری اثر ضد باکتریایی در غلظت‌های ۱ درصد و بالاتر اسانس برای تمام میکروارگانیزم‌های مورد مطالعه را داشت. با توجه به مشکلات زیست‌محیطی حاصل از بسته‌بندی‌های حاصل از مواد نفتی و همچنین به‌منظور کاهش خطرات احتمالی حاصل از باکتری‌های بیماری‌زای غذازاد می‌توان از فیلم‌های پلی لاکتیک اسید حاوی اسانس زنیان به‌تنهایی یا همراه با عصاره اتانولی برموم جهت بسته‌بندی مواد غذایی بهره برد.

#### تقدیر و تشکر

نویسندگان از آقای مهندس جابر حسین زاده دانش‌آموخته کارشناسی ارشد دانشکده صنایع چوب و کاغذ دانشگاه تهران بابت تهیه برموم کمال تشکر و قدردانی را دارند.

#### تعارض منافع

بین نویسندگان و مجله میکروبی‌شناسی پزشکی ایران هیچ‌گونه تعارض منافی وجود ندارد.

بیشتر بود که علت آن می‌تواند وجود غشای خارجی موجود در باکتری‌های گرم منفی باشد که محتوی لیپوساکاریدهای آب‌دوست است، می‌باشد (۲۱).

تاکنون مطالعات مختلفی نیز در رابطه با اثرات ضد میکروبی عصاره اتانولی برموم صورت گرفته از جمله Silici و همکاران (۲۰۰۵) نشان دادند که عصاره اتانولی برموم اثرات ضد میکروبی معنی‌داری بر کوکسی‌های گرم مثبت (استافیلوکوکوس اورئوس) داشته است هرچند که اثرات آن بر باکتری‌های گرم منفی (شریشیالکی و سودوموناس آئروژینوزا) ناچیز بوده است (۲۲). مطالعه Uzel و همکاران (۲۰۰۵) نشان داد که میزان حداقل بازدارندگی عصاره اتانولی برموم برای باکتری‌های گرم منفی مورد مطالعه (شریشیالکی، سالمونلا تیفی موریوم و سودوموناس آئروژینوزا) به‌مراتب بیشتر از باکتری‌های گرم مثبت مانند (میکروکوکوس لوتئوس، استافیلوکوکوس اورئوس و استریپتوکوکوس سوربینوس) بود (۲۳). Abdulkhani و همکاران (۲۰۱۷) نیز اثر فیلم‌های پلی لاکتیک اسید پوشش داده‌شده با مقادیر ۲۰-۵ میلی‌لیتر عصاره اتانولی برموم را بر باسیلوس آنتراسیس، استافیلوکوکوس اورئوس، باسیلوس سرئوس، سالمونلا انتریکا و شریشیالکی را ارزیابی نمودند. نتایج مطالعه آن‌ها نشان داد که فیلم‌های مذکور توانایی ایجاد هاله عدم رشد اطراف باکتری‌های گرم مثبت مورد مطالعه را داشتند، ولی فیلم‌های مذکور نتوانست در رابطه با باکتری‌های گرم منفی هاله عدم رشدی ایجاد نمایند (۱۱). از دلایل تفاوت در نتایج مطالعه حاضر با مطالعاتی که بیان گردید می‌توان به کمتر بودن غلظت‌های عصاره اتانولی برموم و همچنین استفاده از عصاره اتانولی برموم در داخل فیلم در مطالعه حاضر اشاره نمود. همچنین علت

## References

1. Khanjari A, Misaghi A, Basti AA, Esmaeili H, Chergbi N, Partovi R, Mohammadian MR, Choobkar N. Effects of *Zataria multiflora* Boiss. Essential Oil, Nisin, pH and Temperature on *Vibrio parahaemolyticus* ATCC 43996 and Its Thermostable Direct Hemolysin Production. J Food Safety 2013;33(3):340-7.
2. Tavakoli HR, Mashak Z, Moradi B, Sodagari HR. Antimicrobial activities of the combined use of *Cuminum cyminum* L. essential oil, nisin and storage temperature against *Salmonella Typhimurium* and *Staphylococcus aureus* in vitro. Jundishapur J Microbiol 2015;8(4).e24838. [in persian]
3. Emiroğlu ZK, Yemiş GP, Coşkun BK, Candoğan K. Antimicrobial activity of soy edible films incorporated with thyme and oregano essential oils on fresh ground beef patties. Meat Sci. 2010;86(2):283-8.
4. Salmieri S, Islam F, Khan RA, Hossain FM, Ibrahim HM, Miao C, Hamad WY, Lacroix M. Antimicrobial nanocomposite films made of poly (lactic acid)-cellulose nanocrystals (PLA-CNC) in food applications—part B: effect of oregano essential oil release on the inactivation of *Listeria monocytogenes* in mixed vegetables. Cellulose 2014; 21(6):4271-85.

5. Du WX, Olsen CW, Avena-Bustillos RJ, McHugh TH, Levin CE, Mandrell R, Friedman M. Antibacterial Effects of Allspice, Garlic, and Oregano Essential Oils in Tomato Films Determined by Overlay and Vapor-Phase Methods. *J Food Sci* 2009;74(7):390-7.
6. Burt S. Essential oils: their antibacterial properties and potential applications in foods—a review. *Int J food Microbiol* 2004; 94(3):223-53.
7. Ashrafi Tamai I, Zahraei Salehi T, Khosravi AR, Sharifzadeh A, Balal A. Chemical composition and anti-candida activity of *Trachyspermum ammi* essential oil on azoles resistant *Candida albicans* isolates from oral cavity of HIV+ patients. *J Med Plants* 2013; 2(46):137-49.
8. Khosravi AR, Shokri H, Sohrabi N. Potential effects of *Trachyspermum copticum* essential oil and propolis alcoholic extract on Mep3 gene expression of *Microsporium canis* isolates. *J Mycol Med* 2014; 24(3):101-7.
9. Zargari A. Medicinal plants. Tehran University Publications. ISBN; 1995 in [in Persian].
10. Mahboubi M, Kazempour N. Chemical composition and antimicrobial activity of *Satureja hortensis* and *Trachyspermum copticum* essential oil. *Iranian J Microbiol* 2011; 3(4):194-200 [in Persian].
11. Abdulkhani A, Hosseinzadeh J, Ashori A, Esmaeeli H. Evaluation of the antibacterial activity of cellulose nanofibers/polylactic acid composites coated with ethanolic extract of propolis. *Polym Composite* 2017;38 (1): 13-19
12. Erdohan ZÖ, Çam B, Turhan KN. Characterization of antimicrobial polylactic acid based films. *J Food Eng* 2013; 119(2):308-15.
13. Soleymani N, Sattari M, Sepehriseresht S, Daneshmandi S. Evaluation of reciprocal pharmaceutical effects and antibacterial activity of *Bunium persicum* essential oil against some Gram positive and Gram negative bacteria. *Iranian J Med Microbiol* 2010; 4(1):26-34. [in Persian]
14. Nori MP, Favaro-Trindade CS, de Alencar SM, Thomazini M, de Camargo Balieiro JC, Castillo CJ. Microencapsulation of propolis extract by complex coacervation. *LWT-Food Sci Technol* 2011; 44(2):429-35.
15. González A, Igarzabal CI. Soy protein–Poly (lactic acid) bilayer films as biodegradable material for active food packaging. *Food Hydrocolloids* 2013; 33(2):289-96.
16. Ekhtiarzadeh H, Akhondzadeh Basti A, Misaghi A, Sari A, Khanjari A, Rokni N, Abbaszadeh S, Partovi R. Growth response of *Vibrio parahaemolyticus* and *Listeria monocytogenes* in salted fish fillets as affected by *Zataria multiflora* Boiss. essential oil, nisin, and their combination. *J Food Safety* 2012; 32(3):263-9.
17. Shakeri MS, Shahidi F, Beiraghi-Toosi S, Bahrami A. Antimicrobial activity of *Zataria multiflora* Boiss. essential oil incorporated with whey protein based films on pathogenic and probiotic bacteria. *Int J Food Sci Tech* 2011; 46(3):549-54.
18. Mehdizadeh T, Tajik H, Rohani SM, Oromiehie AR. Antibacterial, antioxidant and optical properties of edible starch-chitosan composite film containing *Thymus kotschyianus* essential oil. *VRF*. 2012; 3 (3), 167-173.
19. Akhila A, editor. Essential oil-bearing grasses: the genus *Cymbopogon*. CRC Press; 2009.
20. Jahani S, Kavooosi G, Shakiba A. Chemical and Biological Properties of *Trachyspermum ammi* Encapsulated in Gelatin Nanofilms. *Int J Infect* 2014; 1(1).e 14820
21. Nikaido, H., 1994. Prevention of drug access to bacterial targets: Permeability barriers and active efflux. *Sci*; 264, 382–388.
22. Silici S, Kutluca S. Chemical composition and antibacterial activity of propolis collected by three different races of honeybees in the same region. *J Ethnopharmacol* 2005;99(1):69-73.
23. Uzel A, Önçağ Ö, Çoğulu D, Gençay Ö. Chemical compositions and antimicrobial activities of four different Anatolian propolis samples. *Microbiol Res* 2005;160(2):189-95.