

## بررسی آلودگی میکروبی و میزان خلوص ۱۲ نوع ادویه طب سنتی ایرانی در سطح شهر تهران در سال ۱۳۹۵

زهرا هادی دخت<sup>الف</sup>، محسن امین<sup>الف\*</sup>، الماس عراقی<sup>ب</sup>، غلامرضا امین<sup>ج</sup>

<sup>الف</sup> گروه کنترل دارو و غذا، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران  
<sup>ب</sup> گروه میکروبیولوژی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران شمال، تهران، ایران  
<sup>ج</sup> گروه فارماکوگنوزی، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران

### چکیده

سابقه و هدف: مسمومیت غذایی ناشی از ادویه‌های توصیه شده در طب سنتی پیوسته در سراسر جهان اعلام می‌شود و از این طریق سلامت عمومی جامعه را به خطر می‌اندازد. پرسش مهم در این حوزه این است که این محصولات تا چه اندازه دارای آلودگی میکروبی هستند و آیا از نظر مواد خوراکی در محدوده سلامت می‌باشند.

مواد و روش‌ها: در این تحقیق، راستی‌آزمایی نمونه، آلودگی میکروبی و میزان خلوص ۱۲ نوع ادویه مختلف توصیه شده در طب سنتی ایرانی شامل ۷۹ نمونه جمع‌آوری شده به صورت کاملاً تصادفی از نقاط مختلف شهر تهران در سال ۱۳۹۵، به روش‌های خرده‌نگاری و حساسیت آنتی‌بیوتیکی انجام شد که با به‌کارگیری ۸ نوع آنتی‌بیوتیک به شکل دیسک و با استفاده از جدول استاندارد NCCLS (National Committee for Clinical Laboratory Standards) صورت گرفت.

یافته‌ها: نتایج شمارش تعداد کل باکتری‌ها نشان داد که ۲۶ درصد ادویه‌های بسته‌بندی شده و ۳۵ درصد نمونه‌های فله‌ای، آلودگی بالاتر از حد مجاز داشتند و نمونه‌های آلوده اغلب شامل باکتری‌های مزوفیل هوازی کوکسی گرم مثبت و باسیل گرم مثبت و مخمر و کپک بودند. همچنین تست‌های تشخیصی و بیوشیمیایی تأیید کرد که نمونه‌ها به باسیلوس آنتراسیس و باسیلوس سرئوس آلوده نبودند. دو مورد آلودگی مربوط به اسپریلوس نایجر در ادویه‌های آویشن و زیره سیاه و ۱۰ مورد آلودگی مربوط به ریزوپوس در ادویه‌های زیره سبز، پودر سیر و زردچوبه مشاهده شد. نتایج آنتی‌بیوگرام از نمونه‌هایی که آلودگی بالاتر از حد مجاز داشتند نشان داد که ۱۲ درصد باکتری‌ها به تتراسایکلین، ۹۴ درصد به پنی‌سیلین، ۲۴ درصد به ونکوماسین، ۱۲ درصد به جنتامایسین، ۸۲ درصد به سفکسیم، ۶ درصد به ایمپنم، ۳۵ درصد به سپروفلوکساسین و ۳۰ درصد به سفازولین مقاومت نشان دادند.

نتیجه‌گیری: بررسی‌های انجام شده نشان دادند با وجودی که نمونه‌های ادویه‌های بررسی شده کاملاً خالص بودند، درصد قابل توجهی آلودگی میکروبی داشتند که این نتایج جهت انجام مطالعات بیشتر قابل پیگیری هستند.

تاریخ دریافت: اردیبهشت ۱۴۰۰

تاریخ پذیرش: مهر ۱۴۰۰

کلیدواژه‌ها: ادویه‌ها، آلودگی میکروبی، میزان خلوص

### مقدمه:

ادویه‌ها فرآورده‌های گیاهی هستند که جهت طعم و مزه‌بخشیدن به غذا استفاده می‌شوند (۲). سازمان غذا و داروی آمریکا (Food and Drug Administration (FDA)) نیز ادویه‌ها را این چنین معرفی می‌کند: ادویه‌ها به‌عنوان گیاهان معطر هستند که به صورت کامل یا پودر شده عرضه می‌شوند و

ادویه تمام یا بخشی از یک گیاه است که اثر طعم‌دهندگی، اشتهاآوری یا هضم‌کنندگی و ایجاد رنگ و بو در غذا دارد که به صورت خشک یا تازه مصرف می‌شود و در طب سنتی ایرانی نیز همراه با اثرات درمانی معرفی شده‌اند (۱). سازمان جهانی استاندارد (International Organization for

البته به جز آنهایی هستند که به صورت سنتی به عنوان مواد غذایی، مورد مصرف قرار می‌گیرند؛ از قبیل پیاز و سیر و کرفس که نقش قابل توجهی در تغذیه دارند (۳).

برخی ادویه‌ها اثرات آنتی‌اکسیدانی و ضد میکروبی دارند که ناشی از دارابودن روغن، آلکالوئیدها و مواد تخمیری آنهاست و به دلیل این اثرات به آنها گیاهان دارویی گفته می‌شود (۴، ۵). براساس مطالعات انجام شده درباره عملکرد اسانس‌های روغنی علیه باکتری‌های مولد فساد در مواد غذایی و باکتری‌های بیماری‌زا، نتایجی به دست آمده که نشان می‌دهد مواد ضد میکروبی ادویه‌ها بر باکتری‌های گرم مثبت، به دلیل ساختار غشای سلولی‌شان، در مقایسه با باکتری‌های گرم منفی، اثرات بازدارندگی بیشتری دارند (۶، ۷، ۸). مصرف ادویه‌جات تأثیر بسزایی در پیشگیری و درمان سرطان‌های گوارشی، افزایش سوخت‌وساز بدن، کاهش میزان قند و کلسترول خون دارد، به همین جهت سازمان غذا و داروی آمریکا (FDA) ادویه‌جات را در لیست GRAS (Generally recognized as safe) قرار داده است. مسمومیت غذایی ناشی از ادویه‌ها دلایل مختلفی دارد از جمله، آب غیرآشامیدنی که در برخی فرآیندها مانند خیساندن فلفل سیاه و تبدیل آن به فلفل سفید مصرف می‌شود و باعث آلودگی میکروبی ادویه می‌گردد. همچنین ادویه‌هایی که به صورت خام و بدون حرارت دیدن به مصرف می‌رسند ممکن است حاوی میکروارگانیسم‌هایی نظیر سالمونلا، ای کلای (E. coli)، استافیلوکوک و غیره باشند که اغلب باسیل‌های اسپورزای هوازی هستند (۹).

مسمومیت غذایی ناشی از ادویه‌ها موضوعی است که در سراسر جهان بسیار اهمیت دارد؛ خصوصاً در کشورهایی مانند آمریکا که تقریباً تمام ادویه‌ها را وارد می‌کند آن هم از کشورهایی مانند هند و ونزوئلا و اندونزی که از نظر سطح بهداشت در رده پایینی قرار دارند. همان‌طور که اشاره شد ادویه‌ها ترکیباتی با اثرات ضد میکروبی و آنتی‌اکسیدانی دارند، اما این اثر آنها به عواملی از جمله کشت و برداشت، خشک‌کردن و بسته‌بندی، نگهداری و میزان ادویه مصرفی بستگی دارد. اغلب میزان ادویه‌ای که به غذاها افزوده می‌شود برای اثر ضد میکروبی خیلی مقدار کمی است و همچنین اثرات

مفید این ترکیبات می‌تواند با سایر ترکیبات موجود در غذا مانند نمک و اسید و نگهدارنده‌ها تداخل ایجاد کند و از بین برود یا افزایش یابد؛ در نتیجه نمی‌شود همیشه اثرات ضد میکروبی از ادویه‌ها انتظار داشته باشیم. طی آزمایش‌هایی مشاهده شده که ادویه‌ها می‌توانند به بروز مسمومیت غذایی منجر شوند که اکثراً ناشی از حضور باکتری سالمونلا باشند. طبق مطالعاتی که سازمان FDA بر روی ۲۰۰۰۰ نمونه ادویه وارد شده در بین سال‌های ۲۰۰۶ تا ۲۰۰۹ انجام داده مشخص شده است که حدود ۷ درصد از ادویه‌ها به باکتری سالمونلا آلوده بوده‌اند که این باکتری‌ها طی فرآیند جدا کردن گیاه از خاک (Picking) و خشک کردن آن در محیط آلوده که در معرض پرندگان و سایر حیوانات و خاک بوده وارد ادویه‌جات شده‌اند.

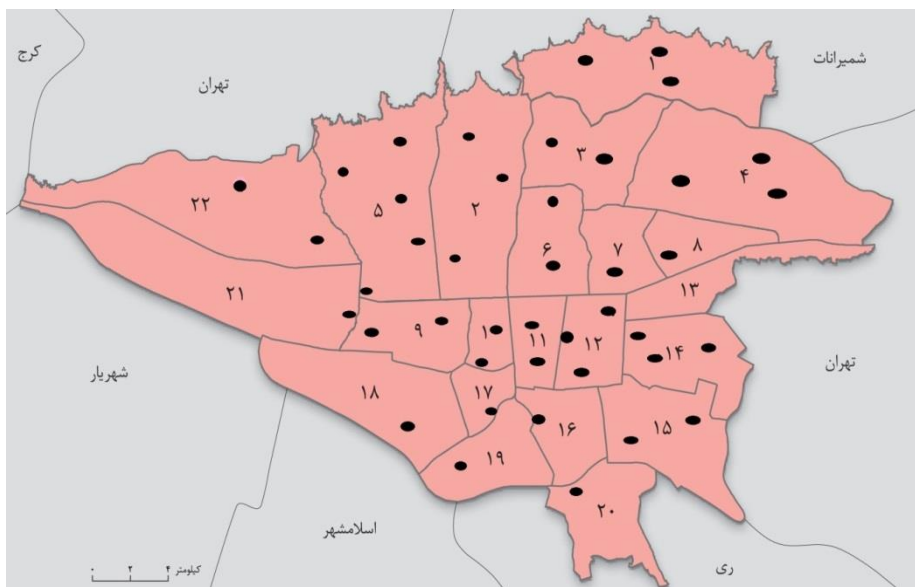
البته این میکروب‌ها را می‌توان طی فرآیند پاستوریزه کردن (حرارت دادن در دمای ۱۶۰ درجه سانتی‌گراد) و اشعه‌دادن با پرتوی گاما ۱۰ کیلوگری و استفاده از گاز اتیلن‌اکساید کاهش داد یا از بین برد (۱۰-۱۳). در سال‌های اخیر، استفاده از نگهدارنده‌های طبیعی مشتق شده از ادویه‌جات و گیاهان معطر، هم در زمینه صنعت مواد غذایی و هم در زمینه تحقیقات علمی افزایش یافته است که علت آن خواص ضد میکروبی و آنتی‌اکسیدانی این مواد است که علاوه بر داشتن تأثیر مثبت بر افزایش زمان ماندگاری غذا، فاقد اثرات مضر نگهدارنده‌های شیمیایی هستند؛ بنابراین اگر این محصولات به‌طور صحیحی تهیه، فرآورده و نگهداری شوند، به ندرت دچار فساد میکروبی می‌شوند که علت اصلی آن فعالیت آبی پایین این فرآورده‌ها و کافی نبودن رطوبت لازم برای رشد میکروارگانیسم‌هاست. همچنین به علت ماهیت ادویه پودر شده، امکان تقلب در آن بسیار زیاد است. هدف از این تحقیق، بررسی وضعیت آلودگی میکروبی موجود در ادویه‌های بسته‌بندی و فله در سطح شهر تهران، جهت ارتقای سلامت بهداشتی مواد غذایی در سطح جامعه می‌باشد.

## مواد و روش‌ها:

### نمونه برداری

بودند. از این میان خردل و زیره سبز و سیاه با مصارف کمتر و مرزه با مصرف متوسط در ایران مطرح هستند. محاسبه حجم نمونه در این تحقیق بلاموضوع است به این دلیل که هدف این تحقیق تعمیم دادن نتایج به دست آمده به کل ادویه های تولید شده در تهران یا ایران نیست. بنا به ملاحظات اخلاق در پژوهش از ذکر نام برندها در این تحقیق پرهیز شده است. همچنین این تحقیق در معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی تهران داوری و تأیید شد.

تعداد ۷۹ نمونه از ۱۲ نوع ادویه، از پرمصرف تا کم مصرف، به روش نمونه برداری تصادفی ساده از مناطق مختلف شهر تهران در سال ۱۳۹۵ تهیه شد. تفاوت این نمونه ها در کارخانه تولیدکننده، نوع ادویه، نحوه بسته بندی و فله بودن آنها بود (شکل ۱). این ادویه ها شامل: فلفل سیاه (Black pepper)، فلفل قرمز (Chili pepper)، زردچوبه (Turmeric)، دارچین (Cinnamon)، سماق (Sumac)، آویشن (Thyme)، سیر (Garlic)، زیره سبز (Cumin)، زیره سیاه (Caraway)، خردل (Mustard)، مرزه (Savory) و زنجبیل (Ginger)



شکل ۱. نقشه محل های تهیه نمونه های ادویه از ۲۲ منطقه شهر تهران

Health Organization) ۴ رقت سریالی متوالی ۱:۱۰ تهیه گردید (۱۴).

#### کشت میکروبی نمونه های رقیق شده

بعد از تهیه رقت های متوالی، از هر رقت ۱ میلی لیتر درون پلیت حاوی محیط TSA (Trypticase soy Agar) آگاردار و ۱ میلی لیتر روی پلیت حاوی محیط SDA (Sabouroud dextrose agar) که به آن کلرآمفنیکل اضافه شده بود، به روش pour plate method ریخته و کشت داده شدند. سپس پلیت میکروبی را به مدت ۲۴ تا ۴۸ ساعت در گرمخانه ۳۰ تا ۳۵ درجه و پلیت قارچی را در گرمخانه ۲۵ درجه سانتی گراد

#### آزمون میکروبی

ادویه ها پس از کدگذاری و درج خصوصیات نمونه، مطابق روش های استاندارد میکروبی مورد آزمون قرار گرفتند. موارد آزمون شامل شمارش کلی باکتری های مزوفیل هوازی و شمارش کپک و مخمرها بود. به طور خلاصه آزمون میکروبی به صورت زیر بوده است:

#### تهیه سریال های رقت

مقدار ۱ گرم از نمونه توزین و کاملاً پودر شده در ۹ میلی لیتر سرم فیزیولوژی استریل به صورت سوسپانسیون کاملاً هموزن شد و طبق استاندارد سازمان جهانی استاندارد (World

داروسازی دانشگاه علوم پزشکی تهران انجام شد و سپس در مطالعه میکروسکوپی ساختار اندام گیاه طبق مراحل زیر صورت گرفت.

### رنگ‌بری

در این فرآیند از محلول‌های مختلفی مانند آب ژاول، پتاس الکلی و کلرال هیدرات جهت بی‌رنگ کردن بافت نمونه برای مشاهده اندام گیاهی می‌توان استفاده کرد. در این تحقیق از کلرال هیدرات استفاده کردیم. به تناسب حجم نمونه مورد بررسی، محلول کلرال هیدرات روی نمونه ریخته و دو برابر این حجم، آب مقطر اضافه کردیم، سپس این محلول را حرارت دادیم تا به مرحله جوش رسید. بعد از تکان دادن و همگن کردن، یک قطره روی لام قرار داده شد و با میکروسکوپ نوری زمینه روشن با بزرگنمایی ۱۰ برابر و ۴۰ برابر مشاهده شدند. کلرال هیدرات به‌طور کامل کلروفیل ساختار گیاهی را از بین برد و سطح اندام‌های گیاهی و دیواره‌ها به شکل کاملاً شفاف قابل مشاهده شد. تصاویر میکروسکوپی صفات تشخیصی نمونه‌های مشاهده شده با تصویر نمونه‌ها در استانداردها مقایسه شد. صفات تشخیصی در نمونه‌های مختلف متفاوت است؛ برای مثال در نمونه دارچین باید به دنبال مشاهده بافت‌هایی مانند چوب‌پنبه و اسکلرانسیم بود؛ زیرا این بافت‌ها از پوست تنه درخت تهیه می‌شوند که جزء ساختارهای پسین گیاه (ساختارهایی که بعد از رشد گیاه مورد استفاده قرار می‌گیرند) هستند یا در نمونه مرزه که از برگ گیاه استفاده می‌شود باید در تصویر بافتی آن روزنه‌ها و دسته‌جات آوندی و انواع پارانشیم را مشاهده کرد. اغلب نمونه‌های مورد بررسی در این تحقیق به شکل پودر بودند و قطعات بافتی به شکل پراکنده و جدا شده مطابق با استانداردها بررسی شدند.

### تهیه الگوی مقاومت میکروبی

روش‌های مختلفی برای تعیین حساسیت باکتری‌ها به آنتی‌بیوتیک‌ها وجود دارد. در این بررسی از تست روتین و ساده دیسک استفاده شد. بعد از فریز و ذخیره کردن کلنی انواع باکتری‌ها، مقداری از کلونی هر باکتری به وسیله لوپ میکروبی

به مدت ۷۲ ساعت قرار دادیم و بعد از مدت زمان طی شده، نتایج طبق استاندارد ملی بررسی و پس از انتخاب پلیت مناسب جهت شمارش کلنی‌ها (دارای ۳۰ تا ۳۰۰ کلنی)، اقدام به شمارش و محاسبه میزان آلودگی نمونه‌ها شد.

### فریز کردن کلنی‌ها

تعداد ۱۷ نوع تیپ کلنی میکروبی و ۱۳ نوع تیپ کلنی قارچی به دست آمد که این کلنی‌ها جهت جداسازی از پلیت اولیه روی محیط TSA و SDA جدید جداگانه کشت داده شدند و بعد از رشد کردن کلنی‌ها، جهت انجام قسمت‌های تأییدی و تست‌های مقاومت میکروبی، تحت شرایط استریل به کرایوتیوب‌های حاوی ۱ میلی‌لیتر محیط (حاوی) ۲۰ درصد گلیسرول و ۸۰ درصد محیط SDB جهت ذخیره کردن در فریزر -۸۰ درجه سانتی‌گراد انتقال داده شدند.

### تست‌ها و آزمایش‌های تشخیصی

از هر ۱۷ نوع تیپ کلنی میکروبی و ۱۳ نوع تیپ کلنی قارچی یک گسترش میکروبی بر روی لام میکروسکوپی تهیه و رنگ‌آمیزی گرم انجام شد. سپس زیر میکروسکوپ نوری زمینه روشن با لنز شیء  $\times 100$  (Objective) مشاهده شدند. جهت اطمینان از نبود دو باکتری باسیلوس سرئوس و باسیلوس آتراسیس تست‌های تأییدی- تشخیصی مانند لسیتریناز، حرکت و سیترات انجام شد، همچنین با کشت کلنی‌های قارچی و بررسی آنها نیز نوع کلنی‌های قارچی مشخص شدند (۱۵).

### خرده‌نگاری

خرده‌نگاری شامل بررسی میکروسکوپی و ماکروسکوپی ۱۲ نمونه ادویه با میکروسکوپ نوری زمینه روشن است. خرده‌نگاری (Micrography) برای شناسایی گونه‌های دارویی موجود در بازار استفاده می‌شود که اصولاً به شکل خرد یا پودر شده هستند. این نمونه‌ها فقط شامل اندام‌های مورد مصرف گیاه مانند پوست تنه، برگ، گل، دانه، ریشه یا ریزوم گیاه می‌باشد. اجرای روش خرده‌نگاری بر اساس صفات ماکروسکوپی گیاه مانند رنگ، بو، مزه و سایز ذرات و تطابق آنها با نمونه‌های استاندارد شده در هر بوراتوم دانشکده

کشت دادیم به طوری که هیچ نقطه‌ای در محیط از قلم نرفتند. بعد از کشت، ۸ نوع دیسک آنتی‌بیوگرام را که نیم ساعت قبل از تست، بیرون یخچال قرار داده شده بود انتخاب و بر روی محیط کشت انتقال قرار داده شد. نحوه قرار دادن دیسک‌ها در محیط کشت و به صورت دایره‌ای و با فاصله از همدیگر حدود ۱۲ میلی‌متر بود که از دیواره هم فاصله داشتند. دیسک‌های مورد استفاده اغلب شامل آنتی‌بیوتیک‌های مؤثر بر باکتری‌های گرم مثبت بودند. بعد از قرار دادن دیسک‌ها، در پلیت را بسته و به مدت ۲۴ ساعت آنها را در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد، انکوبه کردیم. بعد از ۲۴ ساعت پلیت را بررسی کردیم. سپس قطر هاله عدم رشد با خط‌کش اندازه‌گیری شد و با توجه به جدول استاندارد (CLSI Clinical and Laboratory Standards Institute)، گزارش تست آنتی‌بیوگرام برای هر یک از آنتی‌بیوتیک‌ها به صورت حساس (Susceptible)، مقاوم (Resistant) یا نیمه‌حساس (Intermediate) گزارش شد.

برداشته و در سرم فیزیولوژی استریل به صورت سوسپانسیون درآورده شد. در تست آنتی‌بیوگرام میزان کدربودن خیلی مهم است؛ بنابراین در انتخاب مقدار نمونه باید دقت شود تا نمونه بیشتر یا کمتر از نیم مک فارلند (محیط نیم مک فارلند محیطی در تست آنتی‌بیوگرام است که میزان کدربودن نمونه خود را با آن مقایسه می‌کنیم. این محیط حاوی  $10^8 \times 1/5$  باکتری است. غلظت سوسپانسیون میکروبی مورد نظر جهت تست باید مطابق با استاندارد نیم مک فارلند باشد). نباشد. اگر میزان کدورت کمتر از نیم مک فارلند باشد، مقداری دیگر از نمونه را در سرم فیزیولوژی استریل حل می‌کنیم یا اگر میزان کدربودن، بیشتر از نیم مک فارلند باشد در این صورت باید مقداری سرم فیزیولوژی استریل اضافه کرد تا به کدورت مناسب و برابر با نیم مک فارلند برسد. بعد از تهیه محلول هموژن، محلول را با سواب استریل به هم زده و بعد از آب‌کشی کردن سواب به جدار لوله محیط کشت، بر روی محیط کشت به صورت چمنی

جدول ۱. دیسک‌های آنتی‌بیوتیک استفاده شده در تست‌های حساسیت آنتی‌بیوتیکی

| شماره | آنتی‌بیوتیک    | غلظت آنتی‌بیوتیک (میلی‌گرم) |
|-------|----------------|-----------------------------|
| ۱     | تتراسایکلین    | ۳۰                          |
| ۲     | پنی‌سیلین      | ۱۰                          |
| ۳     | ونکومایسین     | ۳۰                          |
| ۴     | جنتامایسین     | ۱۰                          |
| ۵     | سفکسیم         | ۵                           |
| ۶     | آمپی‌سیلین     | ۱۰                          |
| ۷     | سیپروفلوکساسین | ۵                           |
| ۸     | سفازولین       | ۳۰                          |

### شمارش تعداد کل میکروارگانیسم‌ها

طبق استانداردهای سازمان استاندارد ملی ایران، حد مجاز آلودگی میکروبی ادویه‌ها  $10^5$  (کلنی در هر گرم نمونه) است (۱۶) و براساس جدول شماره ۲ به طور میانگین، آلودگی میکروبی نمونه‌های مورد آزمون در حد  $10^6$  (کلنی در هر گرم نمونه) بود. با توجه به کشت میکروبی ۷۹ نمونه مورد آزمون، تعداد کلنی‌های رشد کرده که بالاتر از حد مجاز بودند و

### آنالیز آماری

یافته‌های میزان آلودگی میکروبی نمونه‌ها به صورت درصد بیان شده و مقایسه آماری بین گروه‌ها صورت نگرفته است. همچنین تعداد کلنی‌های میکروبی شمارش شده برای هر نمونه به صورت میانگین  $\pm$  انحراف معیار در جدول شماره ۲ درج شده است.

### یافته‌ها:

۴ نمونه آویشن فله‌ای، ۸ نمونه سیر (۴ نمونه فله‌ای و ۴ نمونه بسته‌بندی‌شده)، ۱۰ نمونه زردچوبه (۵ نمونه فله‌ای و ۵ نمونه بسته‌بندی‌شده). از این میان بار میکروبی در نمونه‌های زردچوبه بالاترین حد را نشان داد و به‌طور کلی ۶۰ درصد از نمونه‌ها آلودگی میکروبی داشتند (۳۲ درصد نمونه‌های فله‌ای و ۲۸ درصد از نمونه‌های بسته‌بندی‌شده).

به‌عنوان «آلودگی میکروبی» گزارش می‌شوند به شرح ذیل می‌باشد: ۴ نمونه فلفل قرمز (۲ نمونه فله‌ای و ۲ نمونه بسته‌بندی‌شده)، ۲ نمونه مرزۀ بسته‌بندی‌شده، ۵ نمونه زنجبیل (۳ نمونه فله‌ای و ۲ نمونه بسته‌بندی‌شده)، ۶ نمونه زیرۀ سیاه (۳ نمونه فله‌ای و ۳ نمونه بسته‌بندی‌شده)، ۴ نمونه فلفل سیاه (۳ نمونه فله‌ای و ۱ نمونه بسته‌بندی‌شده)، ۲ نمونه زیره (۱ نمونه فله‌ای و ۱ نمونه بسته‌بندی‌شده)، ۲ نمونه سماق فله‌ای،

جدول ۲. میانگین کلنی‌های شمارش‌شده در نمونه‌های ادویه‌های دارای آلودگی میکروبی

| شماره | نمونه‌ی ادویه | میانگین کلنی‌های شمارش‌شده (کلنی در هر گرم نمونه) $\pm$ انحراف معیار |
|-------|---------------|--|
| ۱     | فلفل سیاه     | $1/56 \times 10^6 \pm 2/08$  |
| ۲     | فلفل قرمز     | $4/51 \times 10^6 \pm 3/66$  |
| ۳     | زردچوبه       | $1/11 \times 10^7 \pm 0/47$  |
| ۴     | سیر           | $1/63 \times 10^6 \pm 2/55$  |
| ۵     | آویشن         | $4/18 \times 10^5 \pm 3/30$  |
| ۶     | سماق          | $2/60 \times 10^5 \pm 2/82$  |
| ۷     | زیره          | $4/02 \times 10^5 \pm 0/15$  |
| ۸     | زیرۀ سیاه     | $7/05 \times 10^6 \pm 0/85$  |
| ۹     | زنجبیل        | $7/46 \times 10^6 \pm 2/35$  |
| ۱۰    | مرزه          | $5/00 \times 10^5 \pm 3/31$  |

(Yeast) و ۵ درصد شامل *Aspergillus niger* و *Rizopus* بودند.

#### تست مقاومت آنتی‌بیوتیکی

بعد از مشاهده میزان آلودگی میکروبی و نوع میکروارگانیسم‌ها در ۷۹ نوع نمونه که آزموده شدند (۱۷ تپ کلنی میکروبی و ۱۳ تپ قارچی یافت شد)، الگوی مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌ها در باکتری‌های منتخب طی روش AST (Antimicrobial susceptibility test) به‌دست آمد و براساس استانداردهای ذکرشده در CLSI مقاوم یا حساس بودن میکروارگانیسم‌ها به آنتی‌بیوتیک‌ها گزارش شد.

#### انواع میکروارگانیسم‌ها

از انواع میکروارگانیسم‌های یافت‌شده در نمونه‌های آلوده ۹۰ درصد شامل باسیل‌های گرم مثبت و ۱۰ درصد شامل کوکسی‌های گرم مثبت بودند. طی تست‌های تأییدی\_ تشخیصی صورت‌گرفته (تست سیترات، لسیتیناز و حرکت) در نمونه‌های باسیلوس آزموده‌شده، این تست‌ها همگی منفی بودند. بر این اساس هیچ کلنی از نمونه‌های باسیلوس شامل *Bacillus anthracis* و *Bacillus cereus* مشاهده نشد. همچنین با توجه به آزمایش‌هایی که روی کلنی‌های قارچی صورت گرفت، مشخص شد که ۹۵ درصد گونه‌ها شامل مخمر

بسته‌بندی قابل‌درک است. با این حال گزارش‌هایی از آلودگی میکروبی ادویه در جهان وجود دارد (۲۲، ۲۳).

بسیاری از ادویه‌های افزوده‌شده در غذا فرآیند حرارت را طی می‌کنند و اکثر باکتری‌های بیماری‌زا به حرارت حساس هستند. با وجود این بعضی از سموم ترشح‌شده توسط بعضی قارچ‌ها مانند آفلاتوکسین و نیز اسپور باکتری‌ها به حرارت مقاوم‌اند. از طرفی بعضی ادویه‌ها مانند سماق، آویشن، فلفل و دارچین به‌صورت خام نیز مصرف می‌شوند؛ بنابراین لزوم کنترل کیفی این فرآورده‌ها مهم است.

در کلیه جوامع از جمله ایران مبحث مسمومیت غذایی و متعاقب آن مقاومت آنتی‌بیوتیکی حائز اهمیت است. موضوعی که در تحقیق‌ها به آن کمتر پرداخته شده، تست حساسیت آنتی‌بیوتیکی می‌باشد که در این تحقیق بر روی نمونه‌هایی انجام شده است که میزان آلودگی آنها بالاتر از حد مجاز بود. براساس نتایج حاصل از این تست بر روی باکتری‌های جداشده که عمدتاً باسیل گرم مثبت بودند، مشاهده شد که درصد قابل‌توجهی از نمونه‌ها به آنتی‌بیوتیک‌های پرمصرف مانند پنی‌سیلین و سفکسیم مقاوم بودند که این امر از لحاظ بهداشت عمومی حائز اهمیت است. با وجود این، نمونه‌های آلوده، نسبت به آنتی‌بیوتیک ای‌می‌پنم به‌طور قابل‌توجهی حساس هستند؛ بنابراین انتظار می‌رود که در صورت وقوع مسمومیت غذایی ناشی از مصرف ادویه‌های آلوده از تست حساسیت آنتی‌بیوتیکی جهت رسیدن به پاسخ مؤثر به درمان استفاده شود.

در تحقیقی که Krishnaswamy و همکاران در سال ۱۹۷۴ انجام دادند، شمارش کلی باکتری‌ها در فلفل سیاه cfu/g<sup>۱۰۴-۱۰۷</sup> گزارش شد (۱۸). نتایج این تحقیق نشان داد که تمامی موارد شمارش کلی باکتری‌های مزوفیل هوازی در نمونه‌های فلفل سیاه بالاتر از حد استاندارد بود که احتمالاً ناشی از بالابودن میکروب‌های طبیعی این ادویه نسبت به سایر ادویه‌ها یا کم‌تر بودن مواد ضد‌میکروبی آن، مانند پلی‌فنول‌های آروماتیک یا روغن‌های فرار است که خاصیت ضد‌میکروبی به ادویه می‌دهند.

با بررسی قطر هاله‌های عدم رشد و سنجش میزان حساسیت این میکروارگانیسم‌ها به ۸ آنتی‌بیوتیک منتخب (اغلب مؤثر بر باکتری‌های گرم مثبت) نتایج قرائت شد. اغلب آنتی‌بیوتیک‌ها بر باکتری‌های گرم مثبت مؤثر بودند. نتایج نشان دادند که ۱۲ درصد باکتری‌ها به تتراسایکلین‌ها، ۹۴ درصد به پنی‌سیلین، ۲۴ درصد به ونکومايسين، ۱۲ درصد به جنتامایسین، ۸۲ درصد به سفکسیم، ۶ درصد به ای‌می‌پنم، ۳۵ درصد به سیپروفلوکساسین و ۳۰ درصد به سفازولین مقاومت نشان دادند.

### خرده‌نگاری

از آنجایی که اغلب ادویه‌ها به شکل پودر آسیاب‌شده هستند، احتمال وجود ناخالصی بسیار بالاست. طی آزمایش‌های خرده‌نگاری انجام‌شده بعد از تهیه فرم محلول ادویه‌ها با استفاده از محلول کلرال هیدراته، بافت گیاهی این نمونه‌ها زیر میکروسکوپ نوری با بزرگنمایی ۱۰ و ۴۰ مشاهده شد و بعد از مطابقت‌دادن با نمونه‌های استاندارد، نتیجه حاصل‌شده نشان داد که این نمونه‌ها هیچ‌گونه آلودگی از گیاهان دیگر یا مواد اضافه خارجی نداشتند و همگی قابل‌قبول بودند.

### بحث:

با وجود اینکه هیچ‌یک از نمونه‌ها از نظر مشخصات میکروپیک دارای آلودگی به‌صورت همراهی با گیاهان دیگر یا مواد زائد دیگر نبودند، طبق یافته‌های این تحقیق ۶۰ درصد از نمونه‌ها آلودگی میکروبی بالاتر از حد مجاز داشتند که ۳۲ درصد شامل نمونه‌های فله‌ای و ۲۸ درصد شامل نمونه‌های بسته‌بندی بود. در صنایع غذایی، بسته‌بندی کردن ادویه‌ها خود به‌نوعی به کاهش بار میکروبی منجر می‌شود. علاوه بر آن طی مراحل فرآوری ادویه‌ها از روش‌هایی مانند اشعه‌دادن (توسط پرتوی گاما KGray ۱۰)، بهره‌گیری از گاز اتیلن‌اکساید، جوشاندن در دمای ۱۰۰ درجه به‌مدت ۲۰ دقیقه با حلال فرمالدئید و از حرارت خشک آون استفاده می‌کنند (۱۰-۱۳، ۱۷)؛ بنابراین کم‌بودن میزان آلودگی میکروبی ادویه‌های

در تحقیق حاضر طی بررسی‌ها این نتیجه حاصل شد که دارچین کمترین میزان آلودگی را دارد که این اثر می‌تواند ناشی از حضور سینامیک اسید با خاصیت ضد میکروبی بالا در این ادویه باشد. همچنین زردچوبه بالاترین میزان آلودگی را نشان داد که می‌تواند ناشی از روند تهیه و فرآوری این ادویه باشد. به این صورت که معمولاً ریزوم را پس از خارج کردن از زمین تمیز می‌کنند و ریشه‌های آن را جدا کرده و خوب با آب می‌شویند، پس از آن در آب جوش قرار می‌دهند و کمی می‌جوشانند سپس آن را خارج و پهن می‌کنند تا در مدت چند روز خشک شود. در این مراحل سه‌چهارم وزن ریزوم خام از دست می‌رود. سطح خارجی ریزوم خشک و آماده‌شده به رنگ خاکستری مایل به زرد یا قهوه‌ای مایل به زرد است و بوی آن معطر و طعم آن تلخ است که پس از قطعه‌قطعه کردن به دو صورت به بازار عرضه می‌شوند. یکی به صورت استوانه‌ای به طول ۴ تا ۸ سانتی‌متر و قطر ۱ تا ۲ سانتی‌متر و دیگری نوع گرد است که از ریزوم اولیه به دست می‌آید و مشاهده می‌شود این روش آماده‌سازی باعث آلودگی می‌شود. طی مطالعاتی که Paster انجام داده است، مشخص شده که ادویه‌ها به دلیل وجود ترکیبات مؤثری دارای فعالیت‌های آنتی میکروبی هستند که این فعالیت در دارچین و خردل بسیار قوی، در زیره سبز، زیره سیاه و آویشن، متوسط و در انواع فلفل‌ها و زنجبیل کم می‌باشد. فعالیت ضد میکروبی ادویه‌ها به ترکیبات مؤثر آنها بستگی دارد؛ به‌طور مثال فعالیت سیر ناشی از ترکیبی به نام آلیسین (allicin) است. خردل حاوی ماده‌ای به نام آلیل ایزو دی تیوسیانات و دارچین حاوی cinnamaldehyde و eugenol می‌باشد (۱۹).

در تحقیقی که شعبانی و همکارش در سال ۱۳۹۰ انجام دادند، از مجموع ۹۰ نمونه تهیه‌شده از مراکز عرضه مواد غذایی شهر تهران، بیشترین شمارش باکتری‌ها همواره مربوط به زردچوبه، پودر سیر، دارچین، فلفل سیاه و قرمز و جوز هندی بود که اغلب این باکتری‌ها، باسیل مزوفیل گرم مثبت اسپوردار بودند. شهرآز و همکارانش در مطالعه‌ای با عنوان بررسی آلودگی‌های میکروبی ادویه‌های بسته‌بندی‌شده عرضه‌شده در

فروشگاه‌های زنجیره‌ای شهروند در سطح شهر تهران در سال ۱۳۸۶ نشان دادند، میانگین شمارش تعداد باکتری‌های مزوفیل هوازی در زردچوبه  $6/3 \times 10^7$  cfu/g در فلفل سیاه  $7 \times 10^6$  و در دارچین  $92/1 \times 10^4$  cfu/g بوده است. در تحقیق حاضر نیز تعداد شمارش‌شده کل میکروارگانیسم‌ها از حد مجاز بالاتر بود (۲).

زارع و همکارانش در مطالعه‌ای نشان دادند بیشترین آلودگی در میان ادویه‌جات مربوط به انواع فلفل بود. طی مطالعه آنها بیشترین شمارش باکتری‌های هوازی مربوط به فلفل سیاه، سفید، قرمز، ادویه مخلوط، زنجبیل، پودر سیر و زردچوبه بوده است.

این آلودگی بین  $8/2 \times 10^8$  -  $2/5 \times 10^7$  cfu/g شمارش شده و کمترین میزان آلودگی در میخک و دانه کرفس به میزان  $4 \times 10^3$  cfu/g بود که اغلب این میکروارگانیسم‌ها اسپوردار هوازی مزوفیل بودند (۲۰).

در مطالعه‌ای که Banerjee و همکارانش در هند انجام دادند، مشخص شد که شمارش باکتری‌های مزوفیل هوازی در ۵۱ درصد از نمونه‌ها مطابق با دستور عمل ICMSF (International Commission on Microbiological Specifications for Foods) در سطح غیرقابل قبولی قرار داشت که بیشترین شمارش مربوط به فلفل  $8 \times 10^7$  cfu/g و کمترین مربوط به پودر سیر  $5 \times 10^3$  بود (۱۲).

مطابق با استاندارد ICMSF حد مجاز آلودگی میکروبی ادویه‌ها  $10^6$  است که این حد مجاز طبق استاندارد ملی ایران  $10^5$  می‌باشد؛ بنابراین در ایران که یک کشور در حال توسعه است و از طرفی نقش مهمی در واردات و خصوصاً صادرات ادویه‌ها دارد، رعایت اصول با سختگیری‌های بیشتری نسبت به سطح بین‌المللی انجام می‌شود (۱۶، ۲۱).

### نتیجه‌گیری:

مطالعه انجام‌شده برای راستی‌آزمایی میزان آلودگی ۱۲ نمونه ادویه شامل فلفل سیاه (Black pepper)، فلفل قرمز (Chili pepper)، زردچوبه (Turmeric)، دارچین (Cinnamon)، سماق (Sumac)، آویشن (Thyme)، سیر



ریزوپوس در ادویه‌های زیره سبز، پودر سیر و زردچوبه مشاهده شد. نتایج آنتی‌بیوگرام از نمونه‌هایی که آلودگی بالاتر از حد مجاز داشتند نشان داد که ۱۲ درصد باکتری‌ها به تتراسایکلین، ۹۴ درصد به پنی‌سیلین، ۲۴ درصد به ونکومایسین، ۱۲ درصد به جنتامایسین، ۸۲ درصد به سفکسیم، ۶ درصد به ای‌می‌پنم، ۳۵ درصد به سیپروفلوکساسین و ۳۰ درصد به سفازولین مقاومت نشان دادند.

این تحقیق نشان می‌دهد که به‌علت افزایش روزافزون جمعیت در کشور ایران با سرعت ۱/۶ درصد و در نتیجه وسعت‌گرفتن استفاده از ادویه، تأمین و عرضه بهداشتی مواد غذایی موردنیاز مردم اعم از ادویه‌جات امری سخت و دشوار است و لذا انجام مستمر این‌گونه تحقیقات و نظارت و کنترل بیشتر سازمان‌های مربوطه بر روی مراحل تولید و بسته‌بندی و نگهداری این ادویه‌ها امری بسیار ضروری می‌باشد.

(Garlic)، زیره سبز (Cumin)، زیره سیاه (Caraway)، خردل (Mustard)، مرزه (Savory) و زنجبیل (Ginger) انجام شد که در ۶ تکرار از ۲۲ نقطه تهران جمع‌آوری شده بود و نشان داد که هرچند در مطالعه خردنگاری این نمونه‌ها هیچ‌گونه آلودگی از نظر سایر گیاهان همراه یا دیگر مواد دیده نشد، مطالعه میکروبی نشان داد که ۶۱ درصد از نمونه‌ها آلودگی میکروبی بالاتر از حد مجاز داشتند که ۳۵ درصد شامل نمونه‌های فله‌ای و ۲۶ درصد شامل نمونه‌های بسته‌بندی بود. نمونه‌های آلوده اغلب شامل باکتری‌های مزوفیل هوازی کوکسی گرم مثبت و باسیل گرم مثبت و مخمر و کپک بودند. همچنین تست‌های تشخیصی و بیوشیمیایی تأیید کردند که نمونه‌ها به باسیلوس آنتراسیس و باسیلوس سرئوس آلوده نبودند. دو مورد آلودگی مربوط به اسپرژیلوس نایجر در ادویه‌های آویشن و زیره سیاه و ۱۰ مورد آلودگی مربوط به

## References:

1. Shahraz F, Kamran M, Khaksar R, Hosseini H, Kargar S, Enteshari M. Assessment of the microbiological quality of packed spices in the chain stores, shahrvand, in Tehran in 1386. *Iranian Journal of Food Science and Technology*. 2009;6(2):125-131.
2. Shabani SH, Zojaji M. Assessment of contaminated spices employed in food preparation concerned with the heat resistant spores. *Journal of Food Technology and Nutrition*. 2011;8(4):83-89.
3. Raghavan S. *Handbook of spices, seasonings, and flavorings*. CRC press; 2006 Oct 23.
4. Karim G. *Microbial food tests*. Tehran: University of Tehran Publishing; 1995. [In Persian].
5. Kaefer CM, Milner JA. The role of herbs and spices in cancer prevention. *The Journal of Nutritional Biochemistry*. 2008 Jun 1;19(6):347-61.
6. Karapinar M, Aktug ŞE. Inhibition of foodborne pathogens by thymol, eugenol, menthol and anethole. *International Journal of Food Microbiology*. 1987 Mar 1;4(2):161-6.
7. Raccach M. The antimicrobial activity of phenolic antioxidants in foods: A review 1. *Journal of Food Safety*. 1984 Sep;6(3):141-70.
8. Kalembe DA, Kunicka A. Antibacterial and antifungal properties of essential oils. *Current Medicinal Chemistry*. 2003 May 1;10(10):813-29.
9. Downes FP, Ito K. *Compendium of methods for the microbiological examination of foods*. American Public Health Association; 1992.
10. Qasemian Safaei H. *Diagnostic microbiology of food*. Isfahan: Isfahan University of Medical Sciences; 2001. [In Persian].
11. Jay JM, Loessner MJ, Golden DA. *Modern food microbiology*. Springer Science & Business Media; 2008 Feb 5.
12. Banerjee M, Sarkar PK. Growth and enterotoxin production by sporeforming bacterial pathogens from spices. *Food Control*. 2004 Sep 1;15(6):491-6.
13. Carlin F. Origin of bacterial spores contaminating foods. *Food Microbiology*. 2011 Apr 1;28(2):177-82.
14. World Health Organization. *Quality control methods for herbal materials*. World Health Organization; 2011.
15. Doumith M, Day M, Ciesielczuk H, Hope R, Underwood A, Reynolds R, *et al*. Rapid identification of major *Escherichia coli* sequence types causing urinary tract and bloodstream infections. *Journal of Clinical Microbiology*. 2015 Jan;53(1):160-6.
16. Institute of Standards and Industrial Research of Iran. *Standard 3677, Microbiology of spices – Specifications*. 1<sup>st</sup> revision. 2008. [In Persian].
17. Variyar PS, Bandyopadhyay C, Thomas P. Effect of  $\tau$ -irradiation on the volatile oil constituents of some Indian spices. *Food Research International*. 1998 Mar 1;31(2):105-9.
18. Krishnaswamy MA, Patel JD, Nair KK, Muthu M. Microbiological quality of certain spices. *Indian Spices*. 1974;11(1/2):6-11.
19. Paster N, Menasherov M, Ravid U, Juven B. Antifungal activity of oregano and thyme essential oils applied as fumigants against fungi attacking stored grain. *Journal of Food Protection*. 1995 Jan;58(1):81-5.
20. Zare Z, Ghotbi K, Parto K. Processed spices in Iran. *Proceedings of the 9th National Congress of Iranian Food Industries (Food and Standards)*; 1996. [In Persian].
21. Thatcher FS. *Microorganisms in foods 2: Sampling for microbiological analysis: Principles and specific applications*. University of Toronto Press; 1974. Vol.2.
22. Bakobie N, Addae AS, Duwiejuah AB, Cobbina SJ, Miniyila S. Microbial profile of common spices and spice blends used in Tamale, Ghana. *International Journal of Food Contamination*. 2017 Dec;4(1):1-5.
23. Mathot AG, Postollec F, Leguerinel I. Bacterial spores in spices and dried herbs: The risks for processed food. *Comprehensive Reviews in Food Science and Food Safety*. 2021 Jan;20(1):840-62.