

وزارت جهاد کشاورزی
سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی
مؤسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور - مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان کرمان

عنوان :

استفاده از اسانس مرزه جهت جلوگیری
از تولید آفلاتوکسین توسط قارچ آسپرژیلوس فلاووس
در خوراک آبزیان

مجری :

لاله یزدان پناه گوهرریزی

شماره ثبت

۴۰۲۷۰

وزارت جهاد کشاورزی
سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی
مؤسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور - مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان کرمان

عنوان پروژه : استفاده از اسانس مرزه جهت جلوگیری از تولید آفلاتوکسین توسط قارچ آسپرژیلوس فلاووس درخوراک آبزیان
شماره مصوب : ۴-۴۵-۱۲-۸۸۰۲۶
نام و نام خانوادگی نگارنده/ نگارندگان : لاله یزدان پناه گوهرریزی
نام و نام خانوادگی مجری مسئول (اختصاص به پروژه ها و طرحهای ملی و مشترک دارد) :-
نام و نام خانوادگی مجری / مجریان : لاله یزدان پناه گوهرریزی
نام و نام خانوادگی همکاران : مصطفی شریف روحانی- عیسی شریف پور- ابوالفضل سپهداری - داوود درویشی - علی اصغر ولی- محمدرضا کدوری- نادر نخعی
نام و نام خانوادگی مشاوران :-
نام و نام خانوادگی ناظر :-
محل اجرا : استان کرمان
تاریخ شروع : ۸۹/۵/۱
مدت اجرا : ۸ ماه
ناشر : مؤسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور
شمارگان (تیراژ) : ۲۰ نسخه
تاریخ انتشار : سال ۱۳۹۱
حق چاپ برای مؤلف محفوظ است . نقل مطالب ، تصاویر ، جداول ، منحنی ها و نمودارها با ذکر مأخذ بلامانع است .

«سوابق طرح یا پروژه و مجری»

پروژه: استفاده از اسانس مرزه جهت جلوگیری از آفلاتوکسین توسط قارچ آسپرژیلوس

فلاووس درخوراک آبزیان

کد مصوب: ۴-۴۵-۱۲-۸۸۰۲۶

شماره ثبت (فروست): ۴۰۲۷۰ تاریخ: ۹۱/۱/۱۶

با مسئولیت اجرایی سرکار خانم لاله یزدان پناه گوهرریزی دارای مدرک تحصیلی

کارشناسی ارشد در رشته میکروبیولوژی می باشد.

پروژه توسط داوران منتخب بخش بهداشت و بیماریهای آبزیان در تاریخ

۹۰/۵/۲۶ مورد ارزیابی و با نمره ۱۷/۶ و رتبه خوب تأیید گردید.

در زمان اجرای پروژه، مجری در:

ستاد پژوهشکده مرکز ایستگاه

با سمت عضو هیئت علمی مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان کرمان مشغول

بوده است.

به نام خدا

عنوان	«فهرست مندرجات»	صفحه
پیشگفتار.....		۱
چکیده.....		۴
۱-مقدمه.....		۵
۱-۱- مشخصات اسانس گیاه مرزه.....		۵
۱-۲- ترکیبات شیمیایی اسانس مرزه.....		۱۰
۱-۳- خواص دارویی گیاه مرزه.....		۱۱
۱-۴- مایکوتوکسینها.....		۱۶
۱-۵- آفلاکتوسین و انواع آن ها.....		۱۷
۱-۶- روشهای تعیین آفلاکتوسین.....		۲۰
۱-۷- آفلاکتوسین در غذای ماهی و علائم آفلاتوکسیکوزیز.....		۲۰
۱-۸- مدیریت و کنترل.....		۲۳
۱-۹- شرایط نمونه برداری.....		۲۳
۲- مواد و روشها.....		۲۵
۲-۱- تهیه اسانس مرزه.....		۲۵
۲-۲- تهیه سوسپانسیون اسپور قارچ.....		۲۵
۳- نتایج.....		۲۸
۳-۱- نتایج در نمونه خوراک آبزیان.....		۳۱
۳-۲- آنالیز واریانس فاکتوریل.....		۳۲
۴- بحث.....		۳۴
۴-۱- مدیریت و پیشگیری از آفلاتوکسین.....		۳۶
۵- نتیجه گیری.....		۳۹
منابع.....		۴۱
پیوست.....		۴۳
چکیده انگلیسی.....		۵۳

پیشگفتار

در حال حاضر علاقه فزاینده ای به گیاهان معطر و دارویی در زمینه صنعت و تحقیقات علمی وجود دارد و علت آن خواص ضد میکروبی و آنتی اکسیدانی این مواد است. قارچها از عوامل مهم فساد مواد غذایی در طول انبارداری و ذخیره سازی محسوب می شوند که از یک طرف باعث کاهش کیفیت و کمیت مواد غذایی شده و از سوی دیگر به علت پتانسیل تولید مایکوتوکسین ها باعث ایجاد خطراتی برای مصرف کننده می شوند. یکی از اصول مهم جهت جلوگیری از بروز اینگونه خطرات و کنترل بیماری ها، بهداشت و کنترل آلودگی های خوراک آبریان می باشد. زیرا خوراکی بیشترین اقلام ورودی به مزارع پرورش ماهی را تشکیل می دهد و می تواند به صورت مستقیم در آبرزی ایجاد بیماری نماید و یا باعث ایجاد زمینه مناسب برای بروز بیماریهای دیگر در آبریان گردد. همچنین می تواند با ایجاد آلودگی در چرخه تولید غذای انسان، مسبب ایجاد بیماری در انسان شوند. بطور خلاصه جهت تولید غذای سالم برای انسان، باید عوامل بیماری زا را از ابتدای چرخه تولید غذا، یعنی از خوراک کنترل کرد. زیرا مایکوتوکسین ها ترکیباتی با ساختمانهای شیمیایی متفاوت با وزن مولکولی کوچک می باشند که متابولیت ثانویه کپک ها و قارچها هستند که بر روی محصولات کشاورزی قبل یا بعد از برداشت، طی حمل و نقل و نگهداری رشد می کنند. اثرات مضر مایکوتوکسین ها بر روی سلامتی انسان و دام بیش از ۸۰ سال است که شناخته شده است. اما مطالعه روی مایکوتوکسین های مولد بیماری از سال ۱۹۶۰ زمانی که یک نوع سم از اسپرژیلوس فلاووس استخراج گردید شروع شد. نظر به اهمیت مایکوتوکسین ها در غذای انسان، استانداردهای بین المللی حد مجاز آنها در مواد غذایی از جمله خشکبار تعیین شده است که برای حمایت از حقوق مصرف کنندگان و حضور در بازارهای جهانی، تولید کنندگان را ملزم به رعایت آن میکند. با توجه به اینکه از هر ۱۰۰ گرم مرزه تقریباً ۲ تا ۵ سی سی اسانس بدست می آید و با بررسی دیگر منابع و برخی دیگر از گیاهان دارویی که در مقایسه با مرزه از قدرت ضد قارچی ضعیف تری برخوردار بودند بر آن شدیم تا با افزودن اسانس مرزه به خوراک آبریان و آنالیزهای انجام شده اثر بخشی این اسانس را در جلوگیری از تولید سم آفلاتوکسین بررسی نماییم.

بررسی منابع

مسکوکي و همکاران در سال ۱۳۸۵ بر روی کنترل رشد قارچ آسپرژیلوس (پارازیتیکوس) توسط اسانسهای طبیعی در محیط کشت مصنوعی تحقیقاتی انجام داده اند. اسانسهای طبیعی شامل گیاهان آویشن، مرزه، نعنا، لیمو و اوکالپتوس بود که در ۶ غلظت ۰، ۲۰۰، ۴۰۰، ۶۰۰، ۸۰۰، ۱۰۰۰ ppm بر روی قارچ مورد بررسی قرار گرفت و ضمن تعیین بهترین اسانس حداقل غلظت بازدارندگی آن نیز مورد ارزیابی قرار گرفت. نتایج حاکی از آن بود که در بین اسانسهای مورد آزمایش بر روی قارچ آسپرژیلوس پارازیتیکوس به ترتیب اسانس آویشن و مرزه بیشترین تاثیر را در جلوگیری از رشد داشته و حداقل غلظت بازدارندگی اسانس مرزه ۴۰۰ ppm بود.

Razzaghi- Abyaneh و همکاران نیز در سال ۲۰۰۸ تحقیقاتی در زمینه اثرات ممانعتی اسانس گیاه مرزه (*Saturejahortensis*) بر روی رشد و تولید آفلاتوکسین توسط قارچ آسپرژیلوس پارازیتیکوس انجام داده اند. در این تحقیق این نتیجه عاید شد که اسانس گیاه مرزه دارای اثرات ممانعتی قوی بر روی تولید آفلاتوکسین B_1 (AFB_1) و G_1 (AFG_1) توسط قارچ آسپرژیلوس پارازیتیکوس است. در این تحقیق همچنین این نتیجه بدست آمد که کارواکرول و تیمول موجود در اسانس مرزه از عوامل مهمی است که در کنترل آفلاتوکسین ایفای نقش می کنند. در تحقیقی دیگر Dikbas و همکاران در سال ۲۰۰۸، اثر عصاره متانولی گیاه مرزه (*Saturejahortensis*) را در کنترل قارچ آسپرژیلوس فلاووس مورد بررسی قرار دادند. نتیجه این مطالعه نشان داد که اسانس گیاه مرزه اثرات ضد قارچی قوی دارد.

بر اساس نتایجی که از تحقیق روی قارچ آسپرژیلوس پارازیتیکوس (*Aspergillus parasiticus*) توسط Dusanee Thanaboripat و همکاران در سال ۲۰۰۷ بدست آمده اسانس مرزه در غلظت های ۵۰۰، ۶۰۰، ۱۰۰۰ ppm بیشترین اثر ضد قارچی را از خود نشان داده، به طوری که بر روی هر دو سویه مورد آزمایش آسپرژیلوس پارازیتیکوس و فومیگاتوس اثر بازدارندگی بسیار خوبی از خود نشان داده است. این اثر بازدارندگی به وسیله اندازه گیری رشد محوری قارچ در محیط کشت بدست آمده است.

در این تحقیق اسانس گیاه مرزه به میزان ۷۰-۸۱٪ از رشد این دو سویه قارچ جلوگیری نموده، به شکلی که اثر ضد قارچی این اسانس در غلظت ۶۰۰ ppm به حداکثر میزان خود رسید. براساس تحقیقات انجام شده در مطالعات گذشته اثر بازدارندگی و ضد قارچی اسانس این گیاه به وجود ترکیبهای فنلی کارواکرول نسبت داده شده است.

LokmanAlpsoy و همکاران نیز در سال ۲۰۱۰ بر روی اثرات ممانعتی اسانس بر روی فعالیت آفاتوکسین تحقیق نموده اند و به این نتیجه رسیده اند که فعالیت‌های ضد قارچی اسانسهای گیاهان دارویی می تواند مربوط به عوامل کارواکرویل و تیمول باشد. همچنین دریافتند که بیوستنز آفاتوکسینها، تولید آفاتوکسینها و در کل رشد قارچ آسپرژیلوس رابطه متقابلی با وجود اسانسهای گیاهی دارد که این اثرات متقابل قابل اندازه گیری می باشد.

LiuRuiqian و همکاران در سال ۲۰۱۰ بر روی کنترل بیولوژیکی آسپرژیلوس فلاووس و تولیدات آفاتوکسین تحقیقاتی انجام داده اند و به این نتیجه رسیدند که آفاتوکسین متابولیت های ثانویه سرطان زا و موتاژنیک هستند که توسط دو قارچ آسپرژیلوس فلاووس و آسپرژیلوس پارازیتیکوس در تعداد زیادی از مواد غذایی ایجاد میشوند و با بسیاری از عوامل بیولوژیک قابل کنترل می باشد.

محبوبی و همکاران نیز در سال ۱۳۸۸ بر روی اثرات ضد میکروبی و ضد قارچی اسانسهای مرزه و مرزنجوش و اکالیپتوس تحقیقاتی انجام داده اند و به این نتیجه رسیدند که اسانس های گیاهی بر روی رشد قارچ آسپرژیلوس فلاووس موثر است. Boyraz و همکاران در سال ۲۰۰۶ در طی تحقیقی نشان دادند که اسانس مرزه اثرات ممانعتی قوی بر رشد قارچ آسپرژیلوس داشته است. Sokovic و همکاران در سال ۲۰۰۲ در بررسی چند گیاه آروماتیک که یکی از آنها گیاه مرزه بود نشان دادند که اسانس گیاه مرزه بر روی برخی قارچها خاصیت ضد قارچی دارد. Sefidkon و همکاران در سال ۲۰۰۶ در تحقیقی موفق به بررسی ترکیبات و مواد موثره موجود در اسانس مرزه (کارواکرویل ، تیمول ، ترپینن و سیمن) گردیدند.

Sanchez و همکاران در سال ۲۰۰۵ در تحقیقی که انجام دادند موفق به بررسی ترکیبات فیتوکیماکال و خواص ضد قارچی اسانس مرزه گردیدند.

دادار و همکاران نیز در سال ۱۳۸۵ با مقایسه سطوح مختلف عصاره گیاه مرزه و تاثیر آن بر عملکرد جوجه های گوشتی به این نتیجه رسیدند که مصرف اسانس گیاه مرزه نه تنها مشکلی در روند رشد ایجاد نکرد بلکه مصرف آن در سطح ۱۰۰ میلی گرم در کیلو گرم جیره غذایی در زمانی که سرعت رشد طیور بالاست تفاوت معنی داری با تیمار شاهد داشت و ضریب تبدیل را کاهش داد.

چکیده

اسانس گیاه مرزه (*Satureja hortensis*) با نام انگلیسی Summer savory به علت داشتن ترکیبات فنلی، کارواکرول (Carvacrol)، سیمین (Symene) و ترپینن (Terpinene) دارای خاصیت ضد قارچی می باشد. هدف از این مطالعه بررسی اثر اسانس آبی مرزه در غلظتهای ۳۰۰، ۴۰۰، ۵۰۰ و ۶۰۰ ppm بر رشد قارچ آسپرژیلوس فلاووس (PTCC5006) در محیط کشت PDA و اثر ممانعت از تولید آفلاتوکسینهای B1، B2 و G2 در خوراک آبزیان بود. تجزیه و تحلیل داده ها با آزمون دانکن در قالب طرح کاملاً تصادفی با استفاده از نرم افزار SPSS در سطح ۰/۰۱ انجام پذیرفت. نتایج نشان داد که اسانس مرزه در غلظت های ۵۰۰ ppm و بالاتر دارای اثر ممانعت کننده از رشد آسپرژیلوس فلاووس در شرایط آزمایشگاهی می باشد. مقدار تولید کل آفلاتوکسینهای B1، B2، G1، G2 در خوراک آبزیان آلوده شده با قارچ آسپرژیلوس فلاووس پس از ۲۰ روز مجاورت با غلظتهای ۰، ۴۰۰، ۵۰۰ و ۶۰۰ ppm اسانس آبی مرزه به ترتیب ۰/۴۳، ۲/۵۲، ۱/۷۵، ۱/۴۶ و پس از ۴۰ روز به ترتیب ۰/۸۲، ۰/۸۶، ۰/۸۴ و پس از ۶۰ روز به ترتیب ۲/۶۲، ۰/۸۲، ۰/۵۲، ۰/۱۵ بدست آمد. افزایش غلظت کل آفلاتوکسینها در تیمارهای آزمایشی در دوره زمانی ۲۰ روز نسبت به تیمار شاهد نتیجه ای خارج از انتظار بوده که روشن شدن دلایل آن نیازمند مطالعات بیشتری است.

کلید واژه ها: مرزه^۱، قارچ^۲، آفلاتوکسین^۳، خوراک آبزیان^۴

^۱- *Satureja hortensis*

^۲- fungal

^۳- Aflatoxin

^۴- Animal feed

۱- مقدمه

۱-۱- مشخصات گیاه اسانس مرزه

مرزه که از گیاهان خانواده نعنائ به شمار می رود، در فاصله ماه‌های تیر تا شهریور در ایران به گل می‌نشیند. مرزه گیاهی معطر یکساله و دارای ساقه‌های متعدد، افراشته و یا ساقه‌ها کمانی می‌باشد. این گیاه چند ساله علفی یا با قاعده چوبی و به فرم بالشتکی است که بومی مدیترانه شرقی و جنوب غربی آسیاست. اصولاً گیاهانی کوتاه قد بوده و ارتفاع آنها حداکثر تا ۶۰ سانتی متر می‌رسد. (۲) غده‌های ترش‌چی بدون پایک و به شکل دایره‌ای کوچک و در روی اندام‌های مختلف دیده می‌شود. تراکم کرک‌ها در گونه‌های مختلف متغیر است و بر اساس آن گیاه برنگ‌های سبز یا خاکستری و نقره‌ای دیده می‌شود. با توجه به تراکم کرک‌های غده‌دار و غده‌های ترش‌چی، میزان عطر گونه‌های مختلف و اسانس آنها متغیر می‌باشد. غده‌های ترش‌چی معمولاً در سطح تحتانی برگ با تراکم بیشتر دیده می‌شوند ولی در بعضی گونه‌ها در هر دو سطح برگ با تراکم یکسان دیده می‌شوند. برگ‌های آن نرم و متقابل و تقریباً بدون دم برگ و باریک و نوک تیز و پوشیده از کرک و دارای تارهای غده‌ای فراوان اسانس‌دار است. گیاه مرزه در مرحله گل‌دهی حاوی حداکثر مقدار اسانس می‌باشد، از این رو برداشت پیکر رویشی آن از این مرحله آغاز می‌شود. رنگ غده‌های ترش‌چی از سبز تا زرد و یا قرمز و نارنجی متغیر است. (۵) قسمت‌های هوایی به انضمام برگ‌ها که در بعضی مواقع، فقط قسمت‌های فوقانی گل‌دار جمع‌آوری می‌گردد، به صورت خوشه‌ای دسته شده یا بر روی قاب‌های چوبی پهن کرده و در سایه و با حرارت مصنوعی کمتر از ۴۰ درجه سانتی‌گراد خشک می‌شوند در صورت مراقبت مناسب از نظر آبیاری رسیدگی به خاک و عناصر موجود در آن جهت رویش مناسب گیاه، میتوان در طول سال ۲ یا حتی ۳ بار محصول برداشت نمود. اولین برداشت همواره در آغاز گلدهی انجام می‌گیرد. دومین برداشت معمولاً اواخر شهریور، اوایل مهر مناسب می‌باشد. برداشت محصول توسط ماشین یا داس صورت می‌گیرد و کلیه اندام‌های هوایی گیاهان برداشت می‌شوند. پس از جمع‌آوری محصول را خشک می‌کنند. دمای مناسب برای خشک شدن اندام‌های رویشی مرزه ۴۰ درجه سانتی‌گراد است. مقدار عملکرد وزن خشک پیکر رویشی بین ۱/۴ تا ۱/۸ تن در هکتار است. (۹) اسانس مرزه از تقطیر با بخار آب از برگ‌ها و سرشاخه‌های برگ‌دار حاصل می‌شود. این اسانس مایعی بی‌رنگ یا مایل

به زرد و دارای عطر و بوی تند و زنده ای و با مزه ای که طعم فلفل را به یاد می آورد، می باشد. این گیاه دارای ۸/۰ تا ۵/۱ درصد اسانس به همراه تانن، رزین و موسیلاژ می باشد. اسانس مرزه در صنایع غذایی کاربرد دارد. (۱) اهمیت اسپرژیلوس ها از دیدگاه بهداشتی و بیماریزایی به دلیل تولید آفلاتوکسین می باشد. این سموم اگر بطور مستمر استفاده شوند بر روی انسان و دام اثرات سوء خواهد گذاشت که این اثرات به ۳ حالت تولید سم، اثرات آلرژی زایی و عامل عفونت میتواند ایجاد بیماری کند. تاکنون حدود ۱۲۰ قارچ شناسایی شده اند که قادر به تولید سم می باشند و یکی از آنها اسپرژیلوس فلاووس است که مولد سم آفلاتوکسین است. از این ۱۲۰ نوع قارچ ۲۴ گونه آن تولید کننده سم آفلاتوکسین می باشند. (۲۱) تاکنون نزدیک ۱۲ نوع آفلاتوکسین نیز شناسایی شده است. بسیاری از کپک ها آفلاتوکسین تولید می کنند اما مهم ترین کپک های توکسین زا *A.flavus, A.parasiticus* است. برخی از این سوشها بر روی غلات تا ۲۰۰۰ میکروگرم در گرم توکسین تولید میکنند. (۳۵)

با توجه به مطالعه میکروفلور انواع محصولات کشاورزی و در اغلب محیط های جغرافیایی معمولاً قارچهای جنس *Aspergillus* همیشه بیشترین تکرار را در جدایه ها دارند و همیشه این قارچ ها در اغلب محیطهای اکولوژیک بعنوان یکی از ساپروفیتهای غالب جدا شده مطرح می باشد. این قارچها در طول دوران طولانی تکامل خودشان توانائی ها را بدست آوردند تا ضمن حفظ بقای خودشان در بدترین شرایط همواره در اغلب محیط ها حضور داشته باشند. یکی از ویژگیهای قارچهای جنس *Aspergillus* این است که این قارچها هم بعنوان قارچهای ساکن خاک شناخته شده اند (بدلیل حضور با جمعیت های بالا در خاک و آداپته شدن به شرایط خاک) و هم بعنوان قارچهای انباری مطرح می باشند و این چیزی نیست جز بدست آوردن تواناییهای خاصی که این قارچها را قادر می سازد در اغلب محیطهای اکولوژیک و جغرافیایی با سایر رقیبان خود به رقابت بپردازند و در حقیقت موفق تر از آنها باشند. برای داشتن محصولی سالم و عاری از سموم قارچی مسئله از دو جنبه قابل بررسی است. یکی شناخت شرایط تولید آفلاتوکسین و روشهای پیشگیری از تولید آن و دیگری شناخت روشهای سالم سازی محصول آلوده به این سموم است. از مهمترین عوامل موثر در تولید آفلاتوکسین میتوان به ژنوم ارگانیزم، رطوبت، درجه حرارت، نوع سوبسترا و اثرات متقابل میکروارگانیزم، pH، ترکیبات

گازی، تعامل میکروبی، نور و صدمات مکانیسمی اشاره نمود. (۱۸-۲۰) آفاتوکسین ها پس از جذب انرژی برانگیخته شده و ممکن است تبدیل به محصولات غیر سمی یا با سمیت کمتر شوند لذا یک منبع انرژی مناسب و یا شرایط فرایندی که می تواند بطور موثر سبب شکستن ملکول آفاتوکسین شود برای سم ردایی مناسب است. عوامل متعددی بر جوانه زدن رشد و بقا و تولید متابولیت های ثانویه بر قارچ های مولد آفاتوکسین اثر میگذارند. بنابر این برای هر محیط اکولوژیکی ویژه شناخت کاملی از عوامل موثری که در آن محیط وجود دارد و بر شرایط زیست و فعالیت میکروارگانیسم ها اثر می گذارد در هر اکوسیستم باید بطور جداگانه مطالعه شود. یکی از این عوامل که تعیین کننده و اساسی می باشند رطوبت بوده که در شرایط مختلف تحت عناوین مختلف رطوبت نسبی RH و رطوبت نسبی متعادل HER و فعالیت آبی aw و مقدار رطوبت موجود MC و پتانسیل آبی Q نامیده می شوند. در این تحقیق نیز با توجه به اثرات مهم رطوبت در نمونه هایی که اسانس مرزه اضافه شده بود رطوبت توسط اسانس تامین میشد و در نمونه شاهد نیز به همان میزان آب مقطر اضافه گردید. از آنجایی که هوای محیط اطراف بیشترین رابطه را با مقدار رطوبت در ماده غذایی دارد بنابراین همیشه رطوبت نسبی متعادل تعیین کننده مقدار رطوبت ماده غذایی خواهد بود در این طرح نیز تمامی نمونه های خوراک دام را در شرایط یکسان از نظر رطوبتی قرار دادیم. گونه های مختلف قارچ های اسپرژیلوس در نیازشان به مقدار aw متفاوت هستند برای مثال اسپرژیلوس فومیگاتوس نیاز به aw ۰/۸۵ دارد در حالیکه اسپرژیلوس فلاووس در دمای ۳۳ درجه سانتیگراد نیاز به ۰/۷۱-۰/۷۴ aw دارد. Patkar و همکاران در سال ۱۹۴۱ مینیمم رطوبت نسبی برای رشد قارچ اسپرژیلوس فلاووس را ۸۰٪ رطوبت نسبی و مینیمم رطوبت نسبی برای اسپور زایی را ۸۵٪ رطوبت نسبی RH ذکر می کند این اطلاعات دلالت بر این دارد که رشد معمولاً روی دامنه بیشتری از شرایط محیطی نسبت به اسپورزایی واقع میشود مینیمم فعالیت آبی برای رشد *A.flavus* ۰/۷۸ aw می باشد ولی مینیمم فعالیت آبی برای تولید آفاتوکسین توسط *A.flavus* ۰/۸۲ aw است که این نیاز نیز در قارچ های گوناگون متفاوت است. مطالعات انجام شده نشان داده که شرایط محیطی که در آن ارگانیسم اپتیمم رشد را دارد با شرایط محیطی که بیشترین متابولیت ثانویه یا توکسین را تولید میکند یکسان نیست چه از نظر دما، رطوبت، pH و گاهی در مورد قارچ های

تولید کننده توکسین یا حتی آنتی بیوتیک قارچ زمانیکه در شرایط تنش زا از نظر رطوبت قرار می گیرد بیشترین میزان متابولیت ثانویه را تولید می کند. (۲۰)

دامنه تحمل pH، در بعضی از قارچها خیلی محدود و در بعضی دیگر بسیار وسیع است. اثر pH در تولید میکوتوکسینها در انواع قارچها بستگی به شرایط محیط کشت، ترکیبات غذایی محیط کشت و گونه قارچ تولید کننده توکسین دارد. برای مثال قارچ آسپرژیلوس فلاووس در محیط کشت هایی که pH اولیه آنها کمتر از ۴ است رشد نمی کند. بررسی ها نشان داده است که تولید آفلاتوکسین به توسط قارچ آسپرژیلوس فلاووس در ابتدای تخمیر که روند درجه pH روبه کاهش است، پائین می باشد و با افزایش میزان pH تولید آفلاتوکسین نیز افزایش می یابد و در pH=4.7 به حد ماکزیمم خود می رسد. امروزه مشخص شده است که کاهش روند تولید آفلاتوکسین در انواع قارچ ها و درجه های متفاوت pH ناشی از تأثیر غلظت یونهای هیدروژن بر متابولیسم تولید مواد مختلف در کپکهاست. (۳۹) البته شرایط تنفس (هوایی یا بی هوایی بودن) درجه اسیدیته محیط، نیز روی رشد و تولید انواع میکوتوکسینها در قارچها مؤثر است. (۳۴) اکسیژن نیز یکی دیگر از عوامل مهم برای رشد قارچ است زیرا امکان تنفس را برای قارچها فراهم می کند با توجه به اینکه اکثر کپکها هوایی هستند. یکی از دلایل به هم زدن خوراکیهای دام از طریق تکان دادن ظروف هر چند روز یکبار در این تحقیق نیز به همین دلیل بود. (۳۴-۱۸) دی اکسید کربن اتمسفر فاکتور دیگری است که تأثیر ویژه ای بر روی رشد و شکل ظاهری قارچها دارد. *A.flavus* در غلظت بالای CO₂ رشدش متوقف می شود. وجود اکسیژن برای رشد قارچ و ایجاد اسپور ضرورت کامل دارد، ولی دی اکسید کربن از تولید توکسین جلوگیری می کند. قارچها می توانند مقادیر زیاد CO₂ را تحمل نمایند، به طوری که اگر غلظت CO₂ از ۳٪ به ۲۰٪ افزایش یابد، کاهش قابل ملاحظه ای در رشد قارچ و تولید اسپور ایجاد نمی شود. ولی در غلظت ۷۵٪ CO₂، از تولید میکوتوکسین کاسته می شود. در تراکم ۱۰۰٪ CO₂، هم رشد قارچ و هم تولید میکوتوکسین متوقف می شود. بنابراین در این طرح میزان دی اکسید کربن نیز تحت کنترل قرار داشت. ساندرز (Sanders) و همکاران نشان دادند که در یک درجه حرارت ثابت و سطوح بالای CO₂ (۲۰-۴۰٪) و رطوبت نسبی کم (۸۶٪) از تولید آفلاتوکسین جلوگیری شده است. محققین نشان دادند که افزایش غلظت CO₂ موجب کاهش تولید آفلاتوکسین میشود. حساسیت آفلاتوکسینها، در برابر

حرارت نیز تابع شرایط محیطی است. برای مثال وجود رطوبت در مواد غذایی باعث افزایش درصد تجزیه و از بین رفتن آفلاتوکسینها در برابر می شود و این کار تحت تأثیر هیدرولیز حلقه لاکتونی در غلظتهای مؤثر رطوبت و درجه حرارت انجام می گیرد یا اینکه حضور رطوبت در محیط سبب تحریک واکنشهای شیمیایی در موقعیتهای مختلف بعضی مایکوتوکسینهای مختلف شده و در نتیجه سمیت آنها را تغییر می دهد یا حضور پروتئینها و سایر ترکیبات غذایی در محیط باعث حفظ و ثبات آفلاتوکسینها در مواد غذایی حرارت دیده می شود که این کار ناشی از کاهش نفوذ حرارت و تثبیت توکسین بوسیله اتصال با پروتئینها و سایر اجزای تشکیل دهنده ماده غذایی می شود. (۳۲) آزمایشات مربوط به خصوصیات فیزیکی شیمیایی و بیوشیمیایی آفلاتوکسین B₁ نشان میدهد که این ملکول دو ناحیه مهم برای ایجاد فعالیت سمی دارد اولین ناحیه پیوند مضاعف بین کربنهای ۸ و ۹ در حلقه فوران است. اثر متقابل بین پروتئینها و DNA با ملکول آفلاتوکسین در این قسمت اتفاق می افتد. قسمت دوم حلقه لاکتون می باشد که به آسانی قابل هیدرولیز است. بنابراین فرایندهایی که برای تخریب آفلاتوکسین اعمال می شوند باید بر بند مضاعف در حلقه لاکتون اثر کنند یا شکافی در حلقه لاکتون بوجود آورند. پس از باز شدن حلقه لاکتون واکنشهای دیگر اتفاق می افتد. همچنین در تحقیق دیگری اثر کلرور سدیم را در از بین بردن قارچ آسپرژیلوس فلاووس مورد بررسی قرار داده اند و چنین نتیجه گرفته شده که کلرور سدیم در غلظت ۲۰ درصد فقط باعث جوانه زدن اسپورها شده و رشد قارچ را متوقف می کند. همچنین Neslihan Dikbas, 2008 در نتایج بدست آمده در این طرح بر روی میوه لیمو در شرایط انبارداری استفاده نمود. Boyraz & Ozcan, 2006 و Adiguzel et al., 2007 بر روی فعالیت ضد قارچی اسانس *Satureja* و قارچهای فیتوپاتوژنیک در خوراکها تحقیق کرده اند و به این نتیجه رسیدند که کارواکرول می تواند یکی از ممانعت کننده های مهم برای قارچ های آسپرژیلوس فلاووس در محیط مایع و آسپرژیلوس پارازیتیکوس در تولید آفلاتوکسین باشد. Razzaghi Abyaneh et al., 2008 و Omidbeygi et al., 2006 و Dikbas et al., 2008 طی تحقیقاتی گزارش کردند که ماده موثره کارواکرول (Carvacrol) میتواند جهت کنترل غلظت آفلاتوکسین در غلات مفید باشد. همچنین Ashok et al., 2010 نیز در مطالعه ای اعلام کرد که اسانس مرزه میتواند جهت درمانهای کاندیدیازیز استفاده گردد. همچنین Neslihan Dikbas, 2008 در زمینه اثرات اسانس مرزه بر روی وزن خشک و خیس میسیلیوم

قارچ پاتوژن آسپرژیلوس فلاووس تحقیقاتی انجام داده و نتایج معنی داری بر روی کاهش وزن میسلیوم ها بدست آوردند. البته غلظت ۶/۲۵ میکرولیتر بر میلی لیتر اسانس باعث افزایش وزن میسلیوم های خشک و تر قارچ گردید که دلیل آن نیز مربوط به دمای انکوباسیون و یا ترکیبات شیمیایی اسانس متانولی است. مسکوکی و همکاران نیز در تحقیقی که در سال ۲۰۰۷ داشتند گزارش کردند که اسانسهای آویشن و مرزه قابلیت جلوگیری از رشد قارچهای آلوده کننده محصولات غذایی و محصولات باغی و زراعی را داراست و قادر به جایگزینی مواد ضد قارچی شیمیایی کنونی می باشند.

۲-۱- ترکیب شیمیایی اسانس مرزه *Saturejahortensis*

گونه های مختلف جنس مرزه به دلیل خواص دارویی و کاربرد در طب سنتی در کشورهای مختلف جهان مورد توجه بوده و مورد بررسی قرار گرفته اند. مهمترین ترکیبات شیمیایی موجود در این جنس ترپنوئیدها^۵ و فلاونوئیدها^۶ بخصوص منو ترپنوئیدها می باشد و از میان آنها دو ترکیب فنلی تیمول^۷ و کارواکرول^۸ جز ترکیبات شاخص به حساب می آیند. ترکیبات شاخص دیگر در این جنس سیمن^۹ است که مانند دو ترکیب یاد شده جزء منوترین های حلقوی می باشد و ترینین^{۱۰} است که در تعدادی از گونه ها به مقدار بیش از ۱۰ درصد وجود دارد. لیمونن^{۱۱} و ۸ سینئول^{۱۲} از دیگر منوترینهای تک حلقه ای هستند که در تعدادی از گونه های این جنس حضور دارند. از منوترینهای ۲ حلقه ای که به میزان متوسط در گونه های این جنس حضور دارند میتوان از بورنئول^{۱۳} و کامفور^{۱۴} نام برد. این گیاه دارای تانن، مواد چرب، قندهای مختلف و اسانسی به مقدار یک در هزار است و اسانس آن اگر از گیاه پرورش یافته تهیه شده باشد دارای ۳۰ درصد کارواکرول و ۲۰ تا ۲۵ درصد Symene است در حالی که در

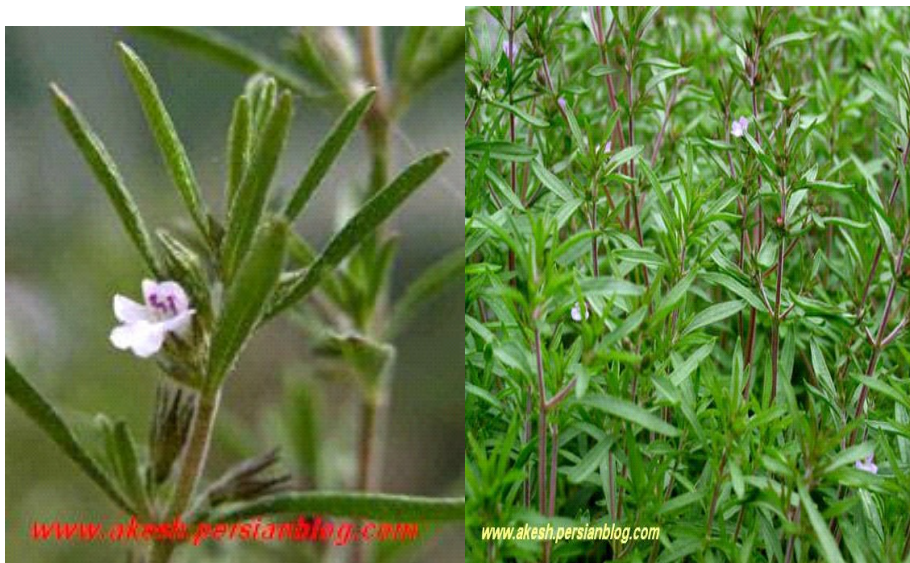
5- terpenoid
6- flavonoid
7- Thymol
8-Carvacrol
9-P-Cymene

10-Y- Terpinene
11- limonene
12- 1,8 cyneol
13- borneole
14- camphor

نوع وحشی گیاه مقدار نسبت کارواکرول به ۴۰ درصد نیز می رسد به علاوه دارای ترین و نوعی فنل با ترکیبی که هنوز به خوبی شناخته نشده می باشد. اسانس مرزه ، مایعی بیرنگ یا مایل به زرد و دارای وزن مخصوصی بین ۸۹۵ و ۹۱۳ است . در اتر، کلروفرم الکل ، اتر و دوپترول و روغنهای چرب نیز حل می شود.

۳-۱- خواص دارویی گیاه مرزه

مرزه به عنوان یک گیاه دارویی به عنوان نیرو دهنده ، تقویت کننده معده ، ضد عفونی کننده ، تسهیل کننده عمل هضم و ... می باشد. اسانس مرزه از مخاط جذب و بعد از ورود به کبد به شکل ترکیبات کنژوگه گلیکوروونیک و سولفوریک اسید و کینون از راه ادرار دفع می شود. همچنین گیاه مرزه رشد باکتری و قارچ را مهار می کند و دارای اثر ضد عفونی می باشد . بر اساس بعضی گزارشات مرزه برای درمان سرطان مورد استفاده قرار گرفته است.



عکس شماره ۱: تصویر گیاه مرزه (*Satureja hortensis*) در زمان گل دهی

اهمیت آسپیرژیلوس ها از دیدگاه بهداشتی و بیماریزایی به دلیل تولید آفلاتوکسین می باشد. این سموم اگر بطور مستمر استفاده شوند بر روی انسان و دام اثرات سوء خواهد گذاشت که این اثرات به ۳ حالت تولید سم ، اثرات آلرژی زایی و عامل عفونت میتواند ایجاد بیماری کند. تاکنون حدود ۱۲۰ قارچ شناسایی شده اند که قادر به تولید سم می باشند و یکی از آنها آسپیرژیلوس فلاووس است که مولد سم آفلاتوکسین است . از این ۱۲۰ نوع

قارچ ۲۴ گونه آن تولید کننده سم آفلاتوکسین می باشد. (۲۱) تاکنون نزدیک ۱۲ نوع آفلاتوکسین نیز شناسایی شده است. بسیاری از کپک ها آفلاتوکسین تولید می کنند اما مهم ترین کپک های توکسین زا *A.flavus, A.parasiticus* است. برخی از این سوشها بر روی غلات تا ۲۰۰۰ میکروگرم در گرم توکسین تولید میکنند. (۳۵)

با توجه به مطالعه میکروفلور انواع محصولات کشاورزی و در اغلب محیط های جغرافیایی معمولاً قارچهای جنس *Aspergillus* همیشه بیشترین تکرار را در جدایه ها دارند و همیشه این قارچ ها در اغلب محیطهای اکولوژیک بعنوان یکی از ساپروفیتهای غالب جدا شده مطرح می باشد. این قارچها در طول دوران طولانی تکامل خودشان توانائی ها را بدست آوردند تا ضمن حفظ بقای خودشان در بدترین شرایط همواره در اغلب محیط ها حضور داشته باشند. یکی از ویژگیهای قارچهای جنس *Aspergillus* این است که این قارچها هم بعنوان قارچهای ساکن خاک شناخته شده اند (بدلیل حضور با جمعیت های بالا در خاک و آداپته شدن به شرایط خاک) و هم بعنوان قارچهای انباری مطرح می باشند و این چیزی نیست جز بدست آوردن تواناییهای خاصی که این قارچها را قادر می سازد در اغلب محیطهای اکولوژیک و جغرافیایی با سایر رقیبان خود به رقابت بپردازند و در حقیقت موفق تر از آنها باشند. برای داشتن محصولی سالم و عاری از سموم قارچی مسئله از دو جنبه قابل بررسی است. یکی شناخت شرایط تولید آفلاتوکسین و روشهای پیشگیری از تولید آن و دیگری شناخت روشهای سالم سازی محصول آلوده به این سموم است. از مهمترین عوامل موثر در تولید آفلاتوکسین میتوان به ژنوم ارگانیزم، رطوبت، درجه حرارت، نوع سوبسترا و اثرات متقابل میکروارگانیزم، PH، ترکیبات گازی، تعامل میکروبی، نور و صدمات مکانیسمی اشاره نمود. (۱۸-۲۰) آفلاتوکسین ها پس از جذب انرژی برانگیخته شده و ممکن است تبدیل به محصولات غیر سمی یا با سمیت کمتر شوند لذا یک منبع انرژی مناسب یا شرایط فرایندی که می تواند بطور موثر سبب شکستن ملکول آفلاتوکسین شود برای سم ردایی مناسب است. عوامل متعددی بر جوانه زدن رشد و بقا و تولید متابولیتهای ثانویه بر قارچهای مولد آفلاتوکسین اثر می گذارند. بنابر این برای هر محیط اکولوژیک ویژه شناخت کاملی از عوامل موثری که در آن محیط وجود دارد و بر شرایط زیست و فعالیت میکروارگانیزم ها اثر می گذارد در هر اکوسیستم باید بطور جداگانه مطالعه

شود. یکی از این عوامل که تعیین کننده و اساسی می باشد رطوبت بوده که در شرایط مختلف تحت عناوین مختلف رطوبت نسبی RH و رطوبت نسبی متعادل HER و فعالیت آبی aw و مقدار رطوبت موجود MC و پتانسیل آبی Q نامیده می شوند. در این تحقیق نیز با توجه به اثرات مهم رطوبت در نمونه هایی که اسانس مرزه اضافه شده بود رطوبت توسط اسانس تامین می شد و در نمونه شاهد نیز به همان میزان آب مقطر اضافه گردید. از آنجایی که هوای محیط اطراف بیشترین رابطه را با مقدار رطوبت در ماده غذایی دارد بنابراین همیشه رطوبت نسبی متعادل تعیین کننده مقدار رطوبت ماده غذایی خواهد بود در این طرح نیز تمامی نمونه های خوراک دام را در شرایط یکسان از نظر رطوبتی قرار دادیم. گونه های مختلف قارچهای آسپرژیلوس در نیازشان به مقدار aw متفاوت هستند برای مثال آسپرژیلوس فومیگاتوس نیاز به $aw = 0.85$ دارد در حالیکه آسپرژیلوس فلاووس در دمای ۳۳ درجه سانتیگراد نیاز به $aw = 0.71 - 0.74$ دارد. Patkar و همکاران در سال ۱۹۴۱ مینیمم رطوبت نسبی برای رشد قارچ آسپرژیلوس فلاووس را 0.80 رطوبت نسبی و مینیمم رطوبت نسبی برای اسپورزایی را 0.85 رطوبت نسبی RH ذکر می کند این اطلاعات دلالت بر این دارد که رشد معمولاً روی دامنه بیشتری از شرایط محیطی نسبت به اسپورزایی واقع می شود مینیمم فعالیت آبی برای رشد *A.flavus* $aw = 0.78$ می باشد ولی مینیمم فعالیت آبی برای تولید آفلاتوکسین توسط *A.flavus* $aw = 0.82$ است که این نیاز نیز در قارچهای گوناگون متفاوت است. مطالعات انجام شده نشان داده که شرایط محیطی که در آن ارگانیزم اپتیمم رشد را دارد با شرایط محیطی که بیشترین متابولیت ثانویه یا توکسین را تولید می کند یکسان نیست چه از نظر دما، رطوبت، pH و گاهی در مورد قارچهای تولید کننده توکسین یا حتی آنتی بیوتیک قارچ زمانیکه در شرایط تنش زا از نظر رطوبت قرار می گیرد بیشترین میزان متابولیت ثانویه را تولید می کند. (۲۰)

دامنه تحمل pH، در بعضی از قارچها خیلی محدود و در بعضی دیگر بسیار وسیع است. اثر pH در تولید مایکوتوکسینها در انواع قارچها بستگی به شرایط محیط کشت، ترکیبات غذایی محیط کشت و گونه قارچ تولید کننده توکسین دارد. برای مثال قارچ آسپرژیلوس فلاووس در محیط کشت هایی که pH اولیه آنها کمتر از ۴ است رشد نمی کند. بررسی ها نشان داده است که تولید آفلاتوکسین به توسط قارچ آسپرژیلوس فلاووس در ابتدای تخمیر که روند درجه pH روبرو کاهش است، پائین می باشد و با افزایش میزان pH تولید آفلاتوکسین نیز

افزایش می یابد و در $pH=4.7$ به حد ماکزیمم خود می رسد. امروزه مشخص شده است که کاهش روند تولید آفلاتوکسین در انواع قارچ ها و درجه های متفاوت pH ناشی از تأثیر غلظت یونهای هیدروژن بر متابولیسم تولید مواد مختلف در کپک هاست. (۳۹) البته شرایط تنفس (هواری یا بی هواری بودن) درجه اسیدیته محیط، نیز روی رشد و تولید انواع میکوتوکسینها در قارچ ها مؤثر است. (۳۴) اکسیژن نیز یکی دیگر از عوامل مهم برای رشد قارچ است زیرا امکان تنفس را برای قارچها فراهم می کند با توجه به اینکه اکثر کپکها هواری هستند. یکی از دلایل به هم زدن خوراکیهای دام از طریق تکان دادن ظروف هر چند روز یکبار در این تحقیق نیز به همین دلیل بود. (۳۴-۱۸) دی اکسید کربن اتمسفر فاکتور دیگری است که تأثیر ویژه ای بر رشد و شکل ظاهری قارچ ها دارد. *A.flavus* در غلظت بالای CO_2 رشدش متوقف می شود. وجود اکسیژن برای رشد قارچ و ایجاد اسپور ضرورت کامل دارد، ولی دی اکسید کربن از تولید توکسین جلوگیری می کند. قارچها می توانند مقادیر زیاد CO_2 را تحمل نمایند، به طوری که اگر غلظت CO_2 از ۳٪ به ۲۰٪ افزایش یابد، کاهش قابل ملاحظه ای در رشد قارچ و تولید اسپور ایجاد نمی شود. ولی در غلظت ۷۵٪ CO_2 ، از تولید میکوتوکسین کاسته می شود. در تراکم CO_2 ۱۰۰٪، هم رشد قارچ و هم تولید میکوتوکسین متوقف می شود. بنابراین در این طرح میزان دی اکسید کربن نیز تحت کنترل قرار داشت. ساندرز (Sanders) و همکاران نشان دادند که در یک درجه حرارت ثابت و سطوح بالای CO_2 (۲۰-۴۰٪) و رطوبت نسبی کم (۸۶٪) از تولید آفلاتوکسین جلوگیری شده است. محققین نشان دادند که افزایش غلظت CO_2 موجب کاهش تولید آفلاتوکسین میشود. حساسیت آفلاتوکسینها، در برابر حرارت نیز تابع شرایط محیطی است. برای مثال وجود رطوبت در موغذایی باعث افزایش درصد تجزیه و از بین رفتن آفلاتوکسینها در برابر می شود و این کار تحت تأثیر هیدرولیز حلقه لاکتونی در غلظتهای مؤثر رطوبت و درجه حرارت انجام می گیرد یا اینکه حضور رطوبت در محیط سبب تحریک واکنشهای شیمیایی در موقعیتهای مختلف بعضی میکوتوکسینهای مختلف شده و در نتیجه سمیت آنها را تغییر می دهد یا حضور پروتئینها و سایر ترکیبات غذایی در محیط باعث حفظ وثبات آفلاتوکسینها در مواد غذایی حرارت دیده میشود که این کار ناشی از کاهش نفوذ حرارت و تثبیت توکسین بوسیله اتصال با پروتئینها و سایر اجزای تشکیل دهنده ماده غذایی می شود. (۳۲) آزمایشات مربوط به خصوصیات فیزیکی شیمیایی و بیوشیمیایی آفلاتوکسین B_1 نشان

میدهد که این ملکول دو ناحیه مهم برای ایجاد فعالیت سمی دارد اولین ناحیه پیوند مضاعف بین کربنهای ۸ و ۹ در حلقه فوران است. اثر متقابل بین پروتئینها و DNA با ملکول آفلاتوکسین در این قسمت اتفاق می افتد. قسمت دوم حلقه لاکتون می باشد که به آسانی قابل هیدرولیز است. بنابراین فرایندهایی که برای تخریب آفلاتوکسین اعمال می شوند باید بر بند مضاعف در حلقه لاکتون اثر کنند یا شکافی در حلقه لاکتون بوجود آورند. پس از باز شدن حلقه لاکتون واکنشهای دیگر اتفاق می افتد. همچنین در تحقیق دیگری اثر کلرور سدیم را در از بین بردن قارچ آسپرژیلوس فلاووس مورد بررسی قرار داده اند و چنین نتیجه گرفته شده که کلرور سدیم در غلظت ۲۰ درصد فقط باعث جوانه زدن اسپورها شده و رشد قارچ را متوقف میکند. همچنین NeslihanDikbas,2008 در نتایج بدست آمده در این طرح بر روی میوه لیمو در شرایط انبارداری استفاده نمود. Boyraz&Ozcan2006 و Ashoketal.,2010 بر روی فعالیت ضد قارچی اسانس *Satureja* و قارچهای فیتوپاتوژنیک در خوراک ها تحقیق کرده اند و به این نتیجه رسیدند که کارواکرول می تواند یکی از ممانعت کننده های مهم برای قارچ های آسپرژیلوس فلاووس در محیط مایع و آسپرژیلوس پارازیتیکوس در تولید آفلاتوکسین باشد. RazzaghiAbyaneh.etal.,2008 و Omidbeygi.etal.,2006 و Dikbasetal.,2008 طی تحقیقاتی گزارش کردند که ماده موثره کارواکرول میتواند جهت کنترل غلظت آفلاتوکسین در غلات مفید باشد. همچنین Ashok etal.,2010 نیز در مطالعه ای اعلام کرد که اسانس مرزه میتواند جهت درمانهای کاندیدیازیز استفاده گردد.همچنین NeslihanDikbas,2008 در زمینه اثرات اسانس مرزه بر روی وزن خشک و خیس میسیلیوم قارچ پاتوژن آسپرژیلوس فلاووس تحقیقاتی انجام داده و نتایج معنی داری بر روی کاهش وزن میسیلیوم ها بدست آوردند. البته غلظت ۶/۲۵ میکرولیتر بر میلی لیتر اسانس باعث افزایش وزن میسیلیوم های خشک و تر قارچ گردید که دلیل آن نیز مربوط به دمای انکوباسیون و یا ترکیبات شیمیایی اسانس متانولی است. مسکوکی و همکاران نیز در تحقیقی که در سال ۲۰۰۷ داشتند گزارش کردند که اسانسهای آویشن و مرزه قابلیت جلوگیری از رشد قارچهای آلوده کننده محصولات غذایی و محصولات باغی و زراعی را داراست و قادر به جایگزینی مواد ضد قارچی شیمیایی کنونی می باشند.

۴-۱- مایکوتوکسینها

مایکوتوکسین ها ترکیباتی با ساختمانهای شیمیایی متفاوت با وزنمولکولی کوچک و متابولیت ثانویه کپک ها و قارچها هستند که بر روی محصولات کشاورزی قبل یا بعد از برداشت، طی حمل و نقل و نگهداری رشد میکنند. در قارچها و سایر ارگانسیم ها متابولیتهای اولیه ترکیباتی هستند که جهت رشد و تکثیر ضروری می باشند و متابولیت های ثانویه در انتهای فاز لگاریتمی رشد تشکیل می شوند و اهمیت آشکاری در رشد یا متابولیسم ارگانسیم ندارند. (۳-۴) بطور معمول این ترکیبات زمانی تشکیل می شوند که مقادیر زیادی از پیش سازهای متابولیک اولیه نظیر اسیدهای آمینه، استات، پیرووات و غیره تجمع یابند. در واقع سنتز مایکوتوکسین ها توسط قارچ روشی است که از طریق آن، ترکیبات پیش ساز مازاد بر نیاز متابولیک، کاهش می یابد. حدود ۲۰۰ هزار گونه کپک و قارچ شناخته شده است که اکثر آنها برای انسان مفید است زیرا در تولید نان، آنتی بیوتیک ها و به کار می روند، اما بیش از ۲۰۰ گونه اثرات مضر خود را بر روی انسان و حیوان نشان داده اند.

تشکیل مایکوتوکسین ها یک مشکل جهانی محسوب می شود. نظر به اهمیت مایکوتوکسین ها در غذای انسان، استانداردهای بین المللی برای حد مجاز آنها در مواد غذایی از جمله خشکبار تعیین شده است که برای حمایت از حقوق مصرف کنندگان و حضور در بازارهای جهانی، تولید کنندگان را ملزم به رعایت آن می کند. (۲۸-۳۱)

حضور عوامل بیماریزا خصوصا قارچها منجمله قارچ اسپریژیلوس به دو طریق صنعت پرورش آبزیان را تهدید می کند. از سویی موجب بروز بیماری و علائمی در آبزی شده و از سوی دیگر بطور بالقوه باعث ایجاد مسمومیت غذایی در انسان می شود. از سوی دیگر شکی نیست که استفاده بیش از اندازه از آنتی بیوتیکها منجر به باقی ماندن پسمان دارویی در فراورده های حاصل از آبزیان و ظهور سویه های میکروبی مقاوم به دارو میشود. امروزه در پی افزایش مقاومت میکروبی و هزینه های سنگین درمان بیماری همراه با فشار مصرف کنندگان به تولید فراورده های عاری از دارو و محدودیت استفاده از این فراورده ها در بسیاری از کشورها محققین به دنبال ترکیباتی هستند که بتوان از آنها به جای آنتی بیوتیک ها در رژیم غذایی آبزیان استفاده کنند. (۳۰). در پی ناکامی های مختلف در بکارگیری داروهای مختلف شیمیایی و ظهور سویه های مقاوم جدید بشر با بکارگیری دانش و تکنولوژی امروزی دنیا اقدام به تولید فراورده های دارویی با منشا گیاهی نموده است. محققین مختلفی

اثرات ضد قارچی اسانسهای گیاهی را مطالعه نموده اند. تحقیقات نشان داده که تیمول و کارواکرول موجود در اسانس مرزه دارای اثرات ضد قارچی در برابر قارچ آسپرژیلوس فلاووس می باشد. (۶-۲۷-۲۸) ولی مطالعه ای که در آن اثر ضد قارچی بر علیه قارچ آسپرژیلوس فلاووس در خوراک آبزیان بررسی شده باشد مشاهده نگردید. در این مطالعه اثرات ضد قارچی اسانس مرزه بر علیه قارچ آسپرژیلوس فلاووس در خوراک آبزیان جهت جلوگیری از تولید آفلاتوکسین مورد بررسی قرار گرفت.

۵-۱- آفلاتوکسین ها

آفلاتوکسین ها گروهی از متابولیت‌های قارچی هستند که از نظر اقتصادی و بهداشتی برای انسان با اهمیت میباشند. در میان مایکوتوکسین‌ها، آفلاتوکسین‌ها مهمترین آنها هستند و بیماری‌های ناشی از تغذیه مواد آلوده به آفلاتوکسین، خطرات قابل ملاحظه‌ای را برای انسان، دام و طیور و آبزیان به همراه دارد. آسپرژیلوس فلاووس و آسپرژیلوس پارازیتیکوس دو گونه مهم تولیدکننده آفلاتوکسین، در بین گونه‌های مختلف آسپرژیلوس‌ها هستند (۳۶). این دو قارچ به عنوان یک عامل مولد فساد در فرآورده‌های انباری به حساب می‌آیند و می‌توانند مولد بیماری آفلاتوکسیکوزیس در حیوانات اهلی و انسان باشند. آفلاتوکسینها نسبت به سایر سموم قارچی به علت اثرات سرطان‌زایی و ایجاد مسمومیت حاد از اهمیت بیشتری برخوردارند. (۲۲). مطالعات اپیدمیولوژیک، قارچهای آسپرژیلوس فلاووس و پارازیتیکوس را به عنوان مولد سموم حاد و سرطان‌زا در انسان گزارش کرده است. آفلاتوکسینها در بسیاری از مواد غذایی انسانی و حیوانی یافت میشوند و تولید آنها در این قبیل مواد غذایی تحت تاثیر چندین فاکتور مثل دما، فعالیت آبی، pH، مواد غذایی در دسترس و رشد رقابتی سایر میکروارگانیسم‌ها می باشد. زمان دقیق شناسایی آفلاتوکسین‌ها مشخص نشده است، اما به طور یقین، زمان آن به قبل از سال ۱۹۶۰ مربوط می‌شود. به دنبال مسمومیت اتفاقی در بسیاری از گونه‌های حیوانی و در نتیجه مطالعات در این زمینه، بشر برای اولین بار به وجود آنها پی برد. در واقع با پی بردن به ارزش غذایی دانه‌های روغنی، برای تغذیه دام و آبزیان انتقال این مواد از مناطق معتدله و اضافه کردن آنها به جیره غذایی حیوان، این مسمومیت‌ها به وقوع پیوست. (۳-۴)

۱-۵-۱- انواع آفلاتوکسین

۱- آفلاتوکسین B₁ :

آفلاتوکسین B₁ با وزن مولکولی ۳۱۲ و با فرمول C₁₇H₁₂O₂ در مقابل نور ماورای بنفش، فلورسانس آبی نسبتاً قوی از خود نشانی دهد. این آفلاتوکسین به شکل بلورهای کریستالی بیرنگی است و در حرارت ۲۶۹-۲۶۸ درجه سانتیگراد که نقطه ذوب آن است، تجزیه می شود.

۲- آفلاتوکسین G₁ :

آفلاتوکسین G₁ با وزن مولکولی ۳۲۸ و با فرمول C₁₇H₁₂O₇ که در برابر اشعه ماورای بنفش ساطع کننده نور فلورسانس سبز است. شواهد اخیر نشان می دهد که فلورسانس سبز آفلاتوکسین G₁ احتمالاً به دلیل ناخالصی زردرنگی است که می توان آن را جدا نمود. در واقع آفلاتوکسین خالص G₁ فلورسانس آبی از خود نشان می دهد. نقطه ذوب این آفلاتوکسین ۲۴۶-۲۴۴ درجه سانتیگراد می باشد. (۱۶-۳۲-۱۲)

۳- آفلاتوکسین P₁ :

آفلاتوکسین P₁ متابولیتی است که در اثر دمتیلاسیون آفلاتوکسین B₁ ایجاد می شود. در ادرار حیواناتی چون میمون می توان آن را ردیابی کرد. این آفلاتوکسین از کشت آزمایشگاهی قارچ آسپرژیلوس استخراج شده است. (۱۲-۳۲-۱۵-۳۸)

۴- آفلاتوکسین B₂ و G₂ :

آفلاتوکسین B₂ با وزن مولکولی ۳۱۴ و با فرمول C₁₇H₁₄O₆ و آفلاتوکسین G₂ با وزن مولکولی ۳۳۰ و با فرمول C₁₇H₁₄O₇ می باشد. این آفلاتوکسین ها به ترتیب در مقابل نور ماورای بنفش، فلورسانس آبی و سبز از خود ساطع می کنند. نقطه ذوب آنها نیز به ترتیب ۲۸۹-۲۸۶ و ۲۴۷-۲۴۰ درجه سانتیگراد است. آفلاتوکسین های B₁ و G₁ را از هیدروژناسیون دقیق آفلاتوکسین های B₂ و G₂ می توان به دست آورد. (۱۲-۲۳)

۵- آفلاتوکسین های M₁ و M₂ و GM₁ :

اگر آفلاتوکسین B₁ به تنهایی یا همراه با آفلاتوکسین های دیگر در خورک دام و آبزیان به وسیله حیوانات خورده شود به توکسین های دیگری در ترشحات و بافت های آنها تبدیل می شود که دونه این توکسین ها که در شیر

حیوانات مشخص گردیده است تحت عنوان توکسین‌های شیر یا اصطلاحاً آفاتوکسین‌های M_1 و M_2 نامیده می‌شوند (M) از کلمه Milk به معنای شیر منشاء گرفته است. آفاتوکسین‌های M_1 و M_2 از نظر ساختمانی به ترتیب مشتقات ۴ هیدروکسی آفاتوکسین B_1 است و خاصیت فلورسانس آفاتوکسین‌های M_1 و $M_{2,3}$ بیشتر از آفاتوکسین B_1 است و خاصیت سرطان‌زایی، جهش‌زایی و سمیت آن مشابه آفاتوکسین B_1 است، این توکسین بعد از اینکه آفاتوکسین B_1 به وسیله حیوان خورده شود یا مستقیماً به حیوان تزریق گردد در او، مدفوع، عضلات، کبد و کلیه قابل تشخیص و شناسایی است. فرمول مولکولی آفاتوکسین M_1 یک اکسیژن بیشتر از آفاتوکسین B_1 دارد (فرم هیدروکسی).

آفاتوکسین M_1 شباهت ساختمانی زیادی با آفاتوکسین B_1 و G_2 دارد و محصول هیدروکسیله شده آفاتوکسین G_1 به نام آفاتوکسین GM_1 خوانده می‌شود و شباهت زیادی به آفاتوکسین M_1 دارد. ترکیب حاصل از هیدروکسیله شدن آفاتوکسین را می‌خوانند که از نظر ساختمانی شباهت زیادی به آفاتوکسین M_2 دارد. (۳۲) اپتیمم، درجه pH برای تبدیل آفاتوکسین B_1 به M_1 در کبد موجودات زنده‌ای نظیر موش، سنجاب، میمون، گاو، مرغ و انسان در سیستم آنزیمی NADPH حدود ۸/۹ است. البته کبد بعضی از گونه‌های حیوانی از نظر آفاتوکسین B_1 به M_1 ممکن است فعالتر باشند. مثلاً سرعت تبدیل در سنجاب و میمون به ترتیب ۱ و ۳ درصد است. شرایط آزمایش و پارامترهایی نظیر pH غلظت در سرعت تبدیل دخالت دارند. سمیت حاد آفاتوکسین M_1 و تأثیر آن در ممانعت از کدبرداری RNA و سنتز پروتئین‌ها درست به اندازه آفاتوکسین B_1 است ولی تأثیر آن بر DNA کمتر از آفاتوکسین B_1 می‌باشد. قدرت جهش‌زایی و سرطان‌زایی آفاتوکسین M_1 مشابه آفاتوکسین B_1 است. آفاتوکسین M_1 درجه حرارت پاستوریزاسیون را تحمل می‌کند و بررسی‌های انجام شده با شیرهایی که به طور طبیعی و مصنوعی با آفاتوکسین M_1 آلوده شده بودند مقاومت آفاتوکسین M_1 را ثابت کرده‌اند. آفاتوکسین M_1 حرارت ۶۴ درجه سانتیگراد را به مدت ۲ ساعت تحمل کرده و حالت اولیه خود را حفظ می‌کند ولی افزایش درجه حرارت ثبات ساختمانی آن را کاهش می‌دهد. فرایندهای مختلف حرارتی که برای تهیه انواع فرآورده‌های لبنی به کار می‌روند، نمی‌توانند پایداری آفاتوکسین M_1 را کاهش می‌دهند و همچنین

مشخص شده است که پایداری آفلاتوکسین M₁ در طی فرایند حرارتی به نوع آلودگی محصول بستگی ندارد و در شیر با آلودگی طبیعی و مصنوعی مقاومت به حرارت یکسانی داشته است. (۴-۳-۲۶)

از عوامل مؤثر در تولید آفلاتوکسین ها می توان به عوامل ژنتیکی و محیطی مانند نوع قارچ ، نوع سوبسترا ، رطوبت ، دما ، زمان ، رشد و بلوغ محصول ، صدمات ، تهویه، ذخیره سازی ، فرایند ، نور و pH اشاره کرد. ولی باید توجه کرد که رشد قارچ های آسپرژیلوس لزوماً به مفهوم تولید آفلاتوکسین ها نمی باشد. (۳)

۶-۱- روشهای تعیین آفلاتوکسین ها

این روش ها عموماً به صورت فیزیکی شیمیایی بوده و شامل مراحل نمونه برداری ، استخراج ، رسوب ، تصفیه ، جداسازی و کمی کردن می باشد. آفلاتوکسین مواد غذایی مشکوک پس از نمونه برداری مناسب ، به یکی از دو روش CB و BF که به ترتیب با کلروفرم و متانول صورت می گیرد ، استخراج شده و سپس ناخالصی های آن توسط ترکیبات مختلف رسوب داده می شود . پس از این مرحله محلول آفلاتوکسین استخراج شده توسط حلال های مناسب مانند کلروفرم از نظر چربی ها ، کربوهیدرات ها و رنگدانه ها تصفیه می شود. در مرحله جداسازی از روش های مختلف مانند TLC و HPLC استفاده می شود . در روش TLC نمونه تصفیه شده ، با حجم مشخصی از محلول های بنزنو استونیتریل حل شده و پس از این مرحله برای نقطه گذاری روی پلیت های کروماتوگرافی استفاده می شود . پس از نقطه گذاری ، درخشندگی نمونه های مورد آزمایش و شاهد ، زیر نور UV باهم مقایسه می شوند . در روش HPLC برای جدا سازی آفلاتوکسین ها از کروماتوگرافی جذبی استفاده می شود . ذرات آفلاتوکسین نمونه مشکوک ، بر اساس تفاوت در درجه جذب به سطوح جامد ، جداسازی می شوند.

۷-۱- آفلاتوکسین در غذای ماهی

آفلاتوکسین B₁ یکی از قویترین آفلاتوکسین عامل ایجاد کننده سرطان بطور طبیعی در حیوانات می باشد. اولین شیوع آفلاتوکسیکوزیس ماهی در هجری ماهی قزل آلا در سال ۱۹۶۰ شناسایی شد. در قزل آلا ی رنگین کمان

پرورشی که با پلتهای آماده شده با ترکیب تخم پنبه آلوده به آفاتوکسینها تغذیه شده بودند تومورهای کبدی گسترش یافت. (۲) اگرچه تخم پنبه آلوده بمدت طولانی بعنوان اجزای اصلی در ترکیب غذا استفاده نشده بود با وجود این بیش از ۸۵ درصد ماهیها در این هچری تلف شدند. انبار کردن نادرست همه مواد غذایی و تغذیه با غذای آلوده باعث آلودگی به آفاتوکسینها می شود. آفاتوکسیکوزیس اکنون در صنعت قزل آلائی رنگین کمان بخاطر مقررات سخت اداره دارو و غذا (F.D.A) به علت غربالگری آفاتوکسین در دانه های روغنی، ذرت و سایر اجزای خوراکی محدود شده است. به هر حال این سم، ماهیان پرورشی گرمابی مانند تیلاپیا و گربه ماهی را بدلیل افزایش فرمولاسیون جیره غذایی با اجزای گیاهی به مقدار بیشتر و اجزای حیوانی به مقدار کمتر، بیشتر تحت تاثیر قرار می دهد. دلیل افزایش پتانسیل گسترش آفاتوکسیکوزیس در این ماهیان مورد توجه سریع قرار گرفت که اجزای گیاهی پتانسیل بالا تری نسبت به اجزای حیوانی برای آلودگی با آفاتوکسینها را دارند. در شرایط گرمسیری و نیمه گرمسیری پتانسیل گسترش آفاتوکسیکوزیس بعلاوه انبار کردن مواد غذایی تحت شرایط رطوبت پایین و حرارت بالا افزایش می یابد. غذای قرار گرفته در معرض سم آفاتوکسین علاوه بر ضربه اقتصادی باعث تلفات شدید در حیوانات می شود. وسعت بیماری که بوسیله آفاتوکسینها ایجاد می شود به سن و نوع ماهی بستگی دارد. بچه ماهیها بیشتر از بالغین به آفاتوکسین حساس هستند و بعضی از انواع ماهیها نسبت به سم آفاتوکسین بیشتر حساسند. مطالعات انجام شده روی ماهی تیلاپیای نیل نشان داده که وقتی ماهیها با جیره غذایی حاوی ۱/۸ میکروگرم آفاتوکسین B₁ در هر کیلوگرم غذا بمدت ۷۵ روز تغذیه شده بودند کاهش سرعت رشد بعلاوه ناهنجاریهای بافتی یا زخم هایی در کبد را که علامت شروع و گسترش سرطان بود نشان دادند. در مطالعه دیگر غلظتهای مختلف آفاتوکسین B₁ را بر روی تیلاپیای نیل ۲/۷ گرمی انجام دادند. ماهیهای که با جیره غذایی محتوی ۲/۵، ۱۰ یا ۱۰۰ میکروگرم آفاتوکسین B₁ در هر کیلوگرم غذا بمدت ۸ هفته تغذیه شده بودند کاهش وزن و کاهش شمار سلولهای خونی را نشان دادند. ماهیان تغذیه شده به میزان ۱۰ میکروگرم آفاتوکسین B₁ در هر کیلوگرم غذا ناهنجاری کبدی را نشان دادند و ماهیانی که با ۱۰۰ میکروگرم آفاتوکسین B₁ در هر کیلوگرم غذا تغذیه شده بودند کاهش وزن همراه با آسیب کبدی و ۶۰ درصد ماهیها نیز در پایان آزمایش تلف شدند. سایر مطالعات نشان داد که سطح تحمل آفاتوکسین برای تیلاپیا با روش پرورش ماهی فرق

میکنند. در آب سبز و جاری حضور مقدار ۲۵ تا ۳۹ ppb آفلاتوکسین در آب باعث کاهش رشد بدون تلفات ماهی می شود. در پرورش قفس غلظت آفلاتوکسین بالای ۵ ppb در آب باعث افزایش سرعت مرگ و میر میشود. قزل آلی رنگین کمان در مقایسه با گربه ماهی به سم آفلاتوکسین B₁ بیشتر حساس می باشد. قزل آلی رنگین کمان تغذیه شده با جیره حاوی ۰/۰۰۰۴ میلی گرم آفلاتوکسین B₁ در هر کیلوگرم غذا (۴/۰ ppb) بمدت ۱۵ ماه احتمالاً بمیزان ۱۴ درصد تومور ها گسترش می یابند. در قزل آلی رنگین کمان تغذیه شده با جیره حاوی ۰/۰۲ آفلاتوکسین B₁ در هر کیلوگرم غذا (۲۰ ppb) بمدت ۸ ماه میزان شیوع تومور های کبدی ۵۸ درصد و با ادامه تغذیه به مدت ۱۲ ماه میزان شیوع تومور ها به ۸۳ درصد رسید. گربه ماهی تغذیه شده با جیره حاوی ۱۰ میلی گرم آفلاتوکسین B₁ در هر کیلوگرم غذا (۱۰۰۰۰ ppb) بمدت ۱۰ هفته کاهش سرعت رشد و زخمهای داخلی خفیف را نشان دادند.

۱-۸-۱- علائم آفلاتوکسیکوزیس در ماهی

علائم اولیه شناسایی شده از ماهیان مبتلا به آفلاتوکسیکوزیس شامل رنگ پریدگی آبششها، کاهش سرعت رشد و کاهش وزن می باشد. تغذیه طولانی مدت با غلظتهای پایین از آفلاتوکسین B₁ باعث ایجاد تومورهای کبدی میشود که بصورت زخمهای رنگپریده ظاهر می شوند که به کلیه نیز انتشار پیدامی کنند. افزایش مرگ و میر ماهیان (شمار بالایی از ماهیان مرده) ممکن است مشاهده شود. آفلاتوکسینها می توانند بصورت غیر مستقیم و با اثر بر روی مواد غذایی موجود در جیره باعث ایجاد بیماری شوند. برای مثال آنتی اکسیدانهای محلول در چربی بمانند ویتامین A و آنتی اکسیدانهای محلول در آب و ویتامینهای مانند ویتامین C (ویتامین ضروری برای اعمال ایمنی) و تیامین (ویتامین ضروری برای اعمال متابولیک و تغذیه ای) موجود در غذاها بوسیله این سموم غیر فعال می شوند. بنابراین تعجب آور نیست که آفلاتوکسینها ایمنی را کاهش می دهند و ماهی را نسبت بیماریهای باکتریائی، ویروسی و انگلی بیشتر حساس می کنند. این اثرات اغلب مورد توجه واقع نمی شود و به دلیل کاهش بازده تولید (کاهش رشد، کاهش وزن و افزایش مقدار غذا برای رسیدن به وزن بازاری و افزایش هزینه های بهداشتی) منفعت حاصل نمی شود.

۸-۱- مدیریت و کنترل

بایستی غذاهایی که به تازگی آماده شده و بصورت صحیح انبار شده اند برای مراکز پرورش خریداری شوند. خار و خاشاک باید بدور از مواد غذایی باشند و دانه ها بایستی در ساختمانهای تمیز انبار شوند. در حد امکان غذاهای ماهی بایستی در ساختمانهایی که درجه حرارت و رطوبت آنها کنترل می شود انبار شوند. غذاهای ماهی را روی پالتها و بفاصله یک قدمی دیوار (پرهیز از بهم فشردگی) و در جای خنک و خشک بمدت طولانی تر از ۳ ماه نبایستی انبار کرد و غذا را خارج از انبار بمدت بیش از ۲ هفته نبایستی نگهداری کرد. وقتی که غذاها بمدت طولانی و تحت شرایط غیر بهداشتی انبار شوند مشکلات بهداشتی از قبیل رشد کپکها، کاهش ویتامینها و فساد روغنهای موجود در مواد غذایی بوجود می آید. کنترل جوندگان و حشرات در نگهداری کیفیت غذاها و به دور از آفلاتوکسینها مهم است. با دقت در تاریخ تولید از خریداری غذاهای کهنه اجتناب شود. همچنین موقعی که غذا را خریداری می کنیم بایستی از روشهای انبار کردن غذا بوسیله فروشنده اطلاع کافی داشته باشیم. غذاهایی که بمدت طولانی انبار می شوند احتمال آلودگی با کپکها وجود داشته و تغییر رنگ داده و بصورت بهم چسبیده و بوی کپک زدگی میدهند. غذاهای کهنه از رطوبت اشباع بوده و خیس هستند. هر ظرفی که برای انبار کردن غذا استفاده میشود بایستی کاملاً تمیز بوده و عاری از رشد کپکها بر سطوح شان باشند (ظروف غذا و غذاده اتوماتیک). آزمایش منظم غذاها از لحاظ حضور آفلاتوکسین عقیده خوبی می باشد. بازرسی ساده در مزرعه انجام شود (جستجوی کپکهای آبی، سبز روی غذا) بطور مثال نور سیاهی با تشعشع سبز مایل به زرد ممکن است در حضور اسپرژیلوس فلاووس ایجاد شود. در صورتیکه نور سیاه یک روش تشخیصی سریع بوده و شاخص اسپرژیلوس فلاووس می باشد و در تمام موارد نیز موثر واقع نمی شود.

۹-۱- شرایط نمونه برداری

نمونه گیری و آماده کردن نمونه ها جهت آزمایش از اهمیت ویژه ای برخوردار بوده در غیر اینصورت ممکن است در تشخیص آفلاتوکسین اشتباهاتی رخ دهد. با توجه به این موضوع طرحهای اختصاصی و گسترده ای جهت حذف این سموم و بعضی از مواد غذایی نظیر ذرت، بادام زمینی تدوین شده است.

در نمونه گیری باید ابتدا نمونه های اولیه از محموله های مورد نظر برداشت شده و پس از اینکه به طور کامل مخلوط شد، نمونه نهائی اخذ گردد. تمام روشهای آزمایش شامل سه مرحله است:

۱- استخراج ۲- خالص سازی ۳- تعیین میزان سم

اخیرادر مرحله دوم، توسط روش استخراج فاز جامد ، مواد اضافی به منظورخالص سازی جداشده ودر مرحله آخربرروی عصاره حاصله آزمایشات لازم انجام ومیزان سم مشخص می گردد.

۲- مواد و روشها

اسانس گیاه مرزه (*Saturejahortensis*)، سوش قارچ اسپرژیلوس فلاووس *PTCC5006IR6*، خوراک ماهی شامل مواد اولیه: پودر ماهی، پودر گوشت، کنجاله دانه های روغنی (ترجیحا سویا و در غیر اینصورت آفتابگردان، کنجد و پنبه)، آرد غلات شامل گندم، ذرت و یا جو، سبوس غلات (برنج)، ملاس، اسیدهای آمینه ضروری (لیزین، متیونین)، لستین، مخمر، ویتامینها (B,E) روغن ماهی و ...، محیط کشت PDA برای کشت و رشد قارچ و افزودن اسانس به محیط کشت و بررسی در شرایط آزمایشگاهی، میکروسکوپ دوربین دار، انکوباتور، میکروپیپت، کرک بر، هود میکروبی.

۲-۱- تهیه اسانس مرزه

گیاه مرزه که از باغ کشاورزی شرکت گلکاران کاشان تهیه و در همان محل توسط دستگاه اسانس گیر با بخار آب تهیه گردید و در یخچال در دمای ۴ درجه سانتیگراد در طول انجام آزمایش نگهداری شد.

۲-۲- تهیه سوسپانسیون اسپور قارچ

قارچ اسپرژیلوس فلاووس *PTCC5006* که ایزوله ای از مغز پسته شهرستان رفسنجان در استان کرمان بود و در بخش کلکسیون قارچها و باکتریهای صنعتی ایران توسط متدهای مورفولوژیک استاندارد شناسایی و تحت عنوان قارچ با توکسین زایی بالا و بصورت لیوفیلیزه برای انجام طرح در اختیارمان قرار گرفت. ابتدا قارچ را در محیط کشت PDA به مدت ۷-۱۰ روز در 28 ± 2 درجه سانتیگراد گرم خانه گذاری کرده تا تولید اسپور کند. از این محیط کشت پس از ۴ مرحله پاساژ و تهیه کشت خالص استفاده گردید. یک کشت نیز بر روی محیط PDA در دمای ۴ درجه سانتیگراد در یخچال نگهداری و در مراحل بعدی آزمایش مورد استفاده قرار گرفت. سپس محیط مذاب PDA استریل حاوی غلظت های ۰، ۴۰۰، ۳۰۰، ۵۰۰ و ۶۰۰ پی پی ام اسانس مرزه آماده شده و به ازای هر غلظت در ۴ پلیت توزیع شد. سپس یک قطعه از محیط کشت حاوی قارچ رشد یافته به ابعاد نیم سانتی متر توسط کرک بر برداشته و در مرکز محیط کشت های حاوی غلظت های مختلف اسانس قرار دادیم و پس از

گذشت مدت زمان ۲۴ ساعت به مدت ۱۳ روز و نهایتاً ۲۱ روز قطر کلنی را اندازه گیری و میزان تاثیرگذاری غلظت مختلف اسانس را بر روی میزان رشد قارچ در شرایط *In vitro* بررسی نمودیم. همچنین میزان اثر بازدارندگی یا کشندگی قارچ توسط اسانس را نیز بررسی نمودیم این مرحله در ۴ تکرار انجام شد. در مرحله بعد ۰/۱ میلی لیتر از سوسپانسیون اسپور در پلیت های PDA حاوی غلظت های مختلف اسانس تلقیح و تعدادی را در تمام سطح محیط و تعدادی را نیز بصورت خطی در طول محیط کشت پخش نمودیم. پلیتها را در 28 ± 2 درجه سانتی گراد انکوبه نمودیم. ابتدا پس از مدت زمان ۱۲ ساعت و سپس هر ۲۴ ساعت یک بار به مدت ۲۱ روز میزان رشد قارچ یا رشد ریشه ها و میزان اسپورزایی را بررسی نمودیم. جهت شمارش اسپورها و بررسی میزان اسپورزایی بطور راندوم هر دفعه دو پتری دیش را توسط ۲۰ میلی لیتر آب مقطر شستشو داده و تعداد اسپورها توسط هموسایتومتر شمارش گردید. برای اطمینان از صحت آزمایش این مرحله در ۳ تکرار انجام گردید و در هر دفعه نتایج تقریباً یکسانی بدست آمد. پس از انجام آزمایش در محیط کشت و شرایط آزمایشگاهی مرحله بعدی کار یعنی بررسی نقش اسانس مرزه در خوراک آبزبان جهت جلوگیری از تولید آفلاتوکسین انجام گردید. بدین صورت که ابتدا خوراک ها را با اوزان مساوی به مقدار ۳۰۰ گرم (با توجه به هماهنگی با آزمایشگاه مرجع خاتم جهت انجام اندازه گیری آفلاتوکسین) در ظروف درب دار توزین و برای هر غلظت ۳ تکرار در نظر گرفته شد. ظروف آماده شده را در دستگاه اتوکلاو قرار داده و تا درجه حرارت ۱۲۱ درجه سانتی گراد به مدت ۱۵ دقیقه استریل نمودیم. پس از استریل شدن خوراکیها ظروف را در دسته های ۱۸ تایی تقسیم نمودیم. سپس میزانهای مختلف اسانس بسته به غلظت و وزن خوراک با ۳ سی سی آب مقطر استریل (جهت تامین میزان رطوبت) در شرایط کاملاً استریل و زیر هود میکروبی مخلوط نمودیم. برای نمونه های شاهد بعنوان جایگزین اسانس مرزه فقط از آب مقطر استریل استفاده گردید. سوسپانسیون اسپور نیز پس از آماده نمودن به میزان ۲ سی سی به تمامی نمونه های خوراک اضافه گردید. سپس ظروف را در انکوباتور 28 ± 2 درجه سانتی گراد قرار داده و پس از هر ۲۴ ساعت یکبار محیط ها را تکان داده تا از نظر اکسیژن رسانی، کل محیط در شرایط یکسان قرار گیرند و هم با توجه به اینکه اسانس مرزه حالت فرار دارد میزان ماده ای که در سطح قرار گرفته بود با تکان دادن در سراسر محیط پخش شود. همچنین آلودگی قارچی نیز در تمام محیط یکسان پخش

گردد. شرایط نور، دما، اکسیژن برای تمامی نمونه ها یکسان بود. اولین نمونه برداری پس از گذشت ۲۰ روز بصورت تصادفی انجام شد و هر ظرف بصورت سر بسته سریعاً به آزمایشگاه مرجع خاتم جهت اندازه گیری میزان آفلاتوکسین ارسال گردید. دومین نمونه برداری پس از ۴۰ روز و سومین نمونه برداری نیز پس از ۶۰ روز انجام گردید و نمونه ها به آزمایشگاه منتقل و نتایج دریافت گردید. داده ها بصورت جدول در قسمت نتایج آمده است. روش اندازه گیری آفلاتوکسین نیز بر طبق گزارش آزمایشگاه مرجع خاتم کرمان استفاده از دستگاه HPLC و با روش آزمون ISIRI6872 می باشد.

برای شناسایی ترکیبهای اسانس از دستگاه GC (گاز کروماتوگرافی) و گاز کروماتوگرافی متصل شده به طیف سنج جرمی (GC/MS) استفاده شد. پس از تزریق اسانس به دستگاه های فوق با استفاده از زمان بازداری ترکیبات (tr) اندیس بازداری (RI) طیف جرمی و مقایسه این مولفه ها با ترکیبهای استاندارد یا با اطلاعات موجود در کتابخانه ها و نرم افزار Saturn ترکیبهای تشکیل دهنده اسانسها مورد بررسی کیفی و کمی قرار گرفت.

گاز کروماتوگرافی GC: کروماتوگراف گازی مدل Shinadzu-9A مجهز به دتکتور F.I.D (یونیزاسیون شعله هیدروژن) و داده پرداز Chromatepac ستون DB-5 و به طول ۳۰ متر و قطر ۰/۲۵ میکرون و ضخامت لایه فاز ساکن برابر ۰/۲۵ میکرون گاز حامل هلیوم سرعت جریان گاز حامل ۲۲/۷ cm/s و انرژی یونیزاسیون در طیف سنج جرمی معادل ۷۰ الکترون ولت است برنامه حرارتی ۲۲۰-۱۰۰ درجه سانتیگراد با سرعت ۲°C/min و دمای محفظه تزریق ۲۳۰ درجه سانتیگراد بود.

گاز کروماتوگراف متصل به طیف سنج جرمی (GC/MS)

از گاز کروماتوگراف گازی Varin-3400 متصل شده به طیف سنج جرمی (Saturn2) مجهز به ستون DB-5 به طول ۳۰ متر و قطر ۰/۲۵ میلی متر و ضخامت لایه فاز ساکن برابر ۰/۲۵ میکرون استفاده شد. دتکتور Iontrap گاز حامل هلیوم سرعت جریان گاز حامل ۵۰ cm/s و انرژی یونیزاسیون در طیف سنج جرمی معادل ۷۰ الکترون ولت بوده است. برنامه حرارتی ۲۴۰-۶۰ درجه سانتیگراد با سرعت ۳°C/min و دمای محفظه تزریق ۲۵۰ درجه سانتیگراد بود.

۳- نتایج

اثر غلظت های مختلف اسانس مرزه روی رشد و تولید اسپور آسپرژیلوس فلاووس در محیط کشت PDA در جدول شماره ۱ آورده شده است. در شرایط آزمایشگاهی *In vitro* اسانس گیاه مرزه دارای خاصیت ممانعت از رشد قارچ آسپرژیلوس فلاووس می باشد. غلظت ۵۰۰ ppm و بالاتر بیشترین تاثیر جلوگیری از رشد قارچ را دارد. شایان ذکر است که پس از انجام مراحل تکمیلی این تحقیق که بر روی سایر فاکتورهای فیزیولوژیک بدن آبزیان انجام خواهد گرفت میزان دقیق غلظت اسانس مرزه مورد استفاده در خوراک، مشخص میگردد.

جدول ۱-۳: اثر غلظت های مختلف اسانس مرزه روی رشد و تولید اسپور

بوسیله آسپرژیلوس فلاووس در محیط کشت PDA

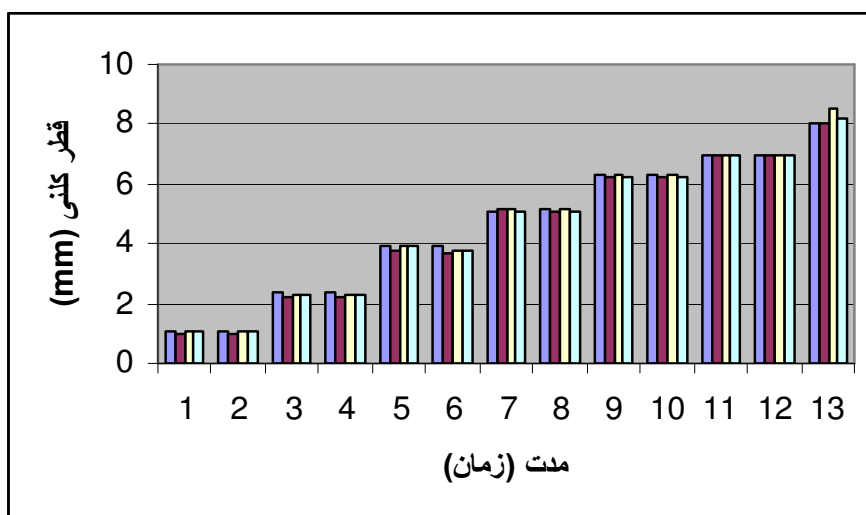
غلظت اسانس ppm	میانگین قطر کلنی ها در ۱۳ روز و در ۴ تکرار (میلی متر)	درصد مهار رشد	تعداد اسپور در هر سانتی متر مربع	درصد مهار تولید اسپور
۰	۴/۶۳۹	۰	۵۰	۰
۳۰۰	۲/۱۳۴	٪۲۰	۵۰	٪۵
۴۰۰	۱/۹۳۹	٪۶۰	۵۰	٪۵۰
۵۰۰	۰	٪۱۰۰	۵۰	٪۱۰۰
۶۰۰	۰	٪۱۰۰	۵۰	٪۱۰۰

اثر اسانس بر اسپورزایی بیشتر از اثر بر رشد میسلیوم بود. در بررسی های به عمل آمده اسپورزایی شدید گروه شاهد در مقابل اسپورزایی اندک گروه تیمار مشاهده گردید.

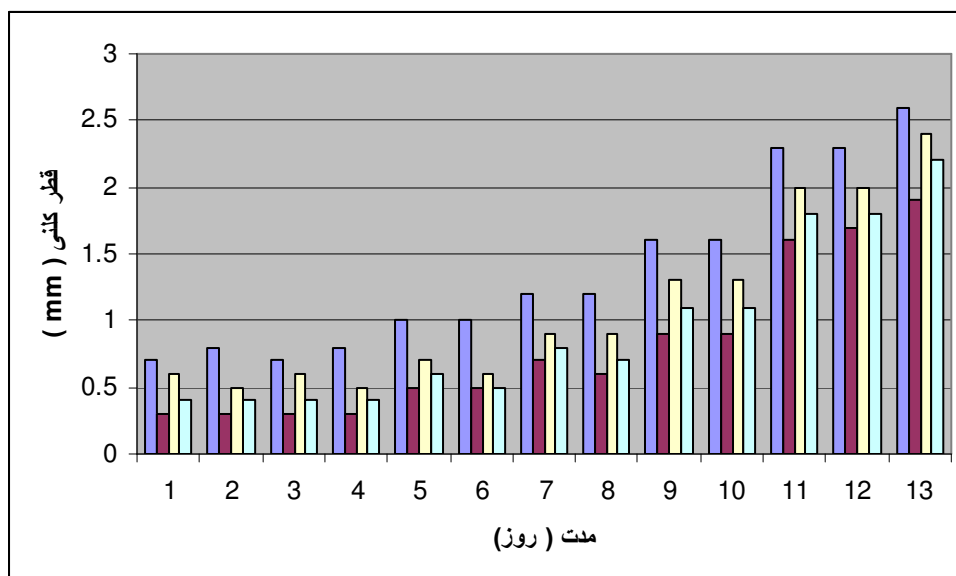
جدول ۲-۳: اندازه گیری قطر رشد کلنی (cm) پس از گذشت زمان ۲، ۴، ۶، ۸، ۱۰، ۱۲ و ۱۳ روز در نمونه شاهد

و محیطهای دارای اسانس مرزه با رقت های مختلف و قارچ آسپرژیلوس فلاووس

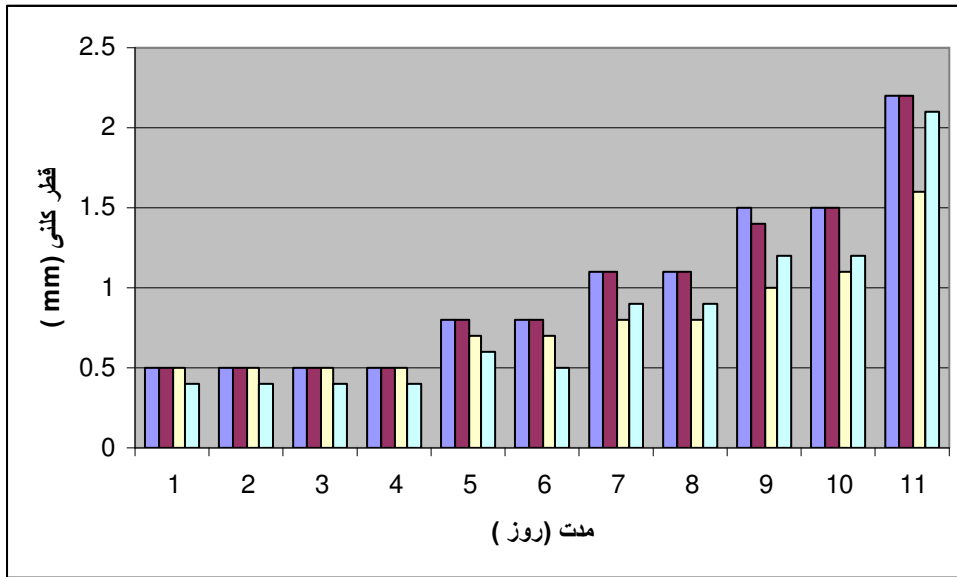
Treatment	2th days	4th days	6th days	8th days	10th days	12th days	13th days
Control(only pathogen was inoculated)	2.3	5.15	7	9.73	11.23	13.42	14.53
300 ppm	0.475	0.85	2.037	2.675	3.12	3.612	4.3
400 ppm	0.5	0.875	1.937	2.587	3.01	3.6	3.875
500 ppm	0	0	0	0	0	0	0
600ppm	0	0	0	0	0	0	0



نمودار ۱: بررسی میزان رشد قطر کلنی قارچ آسپرژیلوس فلاووس در پللیت طی مدت ۱۳ روز در نمونه شاهد



نمودار ۲: بررسی میزان رشد قطر کلنی قارچ آسپرژیلوس فلاووس در پللیت طی مدت ۱۳ روز با غلظت ۳۰۰ ppm اسانس مرزه



نمودار ۳: بررسی میزان رشد قطر کلنی قارچ آسپرژیلوس فلاووس در پلئیت طی مدت ۱۳ روز با غلظت اسانس ۴۰۰ ppm

به علت اینکه در غلظت ۵۰۰ و ۶۰۰ ppm اسانس مرزه در نمونه ها هیچ گونه رشد قارچی مشاهده نشد از آوردن منحنی ها خودداری گردید.

جدول ۳-۳: غلظت اسانس مرزه بر روی رشد آسپرژیلوس فلاووس در طی دوره انکوباسیون در محیط PDA

دوره انکوباسیون (روز)	نمونه شاهد	غلظت ۳۰۰ ppm	غلظت ۴۰۰ ppm	غلظت ۵۰۰ ppm
۳	۳	۲	۰	۰
۶	۴	۳	۱	۰
۹	۵	۴	۲	۰
۱۲	۵	۵	۳	۰
۱۵	۵	۵	۴	۰
۱۸	۵	۵	۵	۰

۰ = اصلا رشد نکرده
 ۱ = خیلی کم رشد کرده
 ۲ = ۲۵٪ پوشیده شده با میسیلیوم
 ۳ = ۵۰٪ پوشیده شده با میسیلیوم
 ۴ = ۷۵٪ پوشیده شده با میسیلیوم
 ۵ = تمام محیط پوشیده شده با میسیلیوم

۳-۱- نتایج در نمونه خوراکی آبیان

جدول ۳-۴: مقایسه میزان آفاتوکسین B₁ پس از ۳ دوره زمانی ۲۰ - ۴۰ - ۶۰ روز در

غلظتهای مختلف ۴۰۰-۵۰۰-۶۰۰ ppm اسانس مرزه و نمونه شاهد

غلظت اسانس مرزه / زمان ←			
۶۰ روز	۴۰ روز	۲۰ روز	
۰	۰/۵۸	۰/۵۳	غلظت ۴۰۰
۰	۰/۲۲	۰/۵۶	غلظت ۵۰۰
۰	۰/۱۵	۰/۵۶	غلظت ۶۰۰
۱/۱۳	۰/۵۷	۰/۲۳	نمونه شاهد بدون افزودن اسانس مرزه

جدول ۳-۵: مقایسه میزان آفاتوکسین G₁ پس از ۳ دوره زمانی ۲۰ - ۴۰ - ۶۰ روز در

در غلظتهای مختلف ۴۰۰-۵۰۰-۶۰۰ ppm اسانس مرزه و نمونه شاهد

غلظت اسانس مرزه / زمان ←			
۶۰ روز	۴۰ روز	۲۰ روز	
۰/۴۸	۱/۱۱	۲/۱۰	غلظت ۴۰۰
۰/۲۴	۰/۶۴	۱/۱۹	غلظت ۵۰۰
۰/۱۵	۰/۴۴	۰/۸۷	غلظت ۶۰۰
۱/۴۹	۱/۲۱	۰/۲۰	نمونه شاهد بدون افزودن اسانس مرزه

جدول ۳-۶: مقایسه میزان کل آفاتوکسین های B₁, B₂, G₁, G₂ پس از ۳ دوره زمانی ۲۰ - ۴۰ - ۶۰ روز در

غلظتهای مختلف ۴۰۰-۵۰۰-۶۰۰ ppm اسانس مرزه و نمونه شاهد

غلظت اسانس مرزه / زمان ←			
۶۰ روز	۴۰ روز	۲۰ روز	
۰/۸۲	۰/۸۲	۲/۵۲	غلظت ۴۰۰
۰/۵۲	۰/۸۶	۱/۷۵	غلظت ۵۰۰
۰/۱۵	۰/۸۴	۱/۴۶	غلظت ۶۰۰
۲/۶۲	۱/۷۸	۰/۴۳	نمونه شاهد بدون افزودن اسانس مرزه

جدول ۳-۷: نتایج GC/MS اسانس مرزه

No	Name of Compound	Tot AR %
1	Alpha - thujene	1.008
2	Alpha- pinene	1.480
3	Beta- pinene	0.588
4	myrcene	1.788
5	Alpha- phellandrene	0.287
6	Alpha-terpinene	4.498
7	p- cymene	10.082
8	limonene	0.755
9	Gamma-terpinene	36.498
10	thymol	0.718
11	carvacrol	41.239
12	e- caryophyllene	0.538
13	Beta-bisabolene	0.527

همانطور که مشاهده میشود بالاترین درصد مربوط به مواد موثره کارواکرویل و گاما، ترپینن می باشد.

۲-۳- آنالیز واریانس فاکتوریل

در جدول زیر اثر تیمار (غلظت) روی صفت B_1 در سطح ۱٪ معنی دار است یعنی با احتمال ۹۹٪ اطمینان یا عبارتی با احتمال کمتر از ۱٪ خطا میتوان گفت که بین میانگین تیمارهای موردبررسی (چهار غلظت + شاهد) اختلاف معنی دار وجود دارد که با مقایسه میانگین به روش دانکن در جدول بعد مشخص شد بین غلظت های اعمال شده در این آزمایش (۳ غلظت ۴۰۰ و ۵۰۰ و ۶۰۰ ppm) اختلاف معنی داری وجود ندارد و در یک کلاس قرار میگیرند ولی بین این ۳ غلظت و غلظت های ۳۰۰ و شاهد همان اختلاف مذکور در سطح ۱٪ وجود دارد بطوری که شاهد و غلظت ۳۰۰ نیز در یک کلاس جداگانه قرار گرفته است. همچنین با توجه به نتایج آنالیز در جدول زیر اثر زمانها (۲۰ روز، ۴۰ روز و ۶۰ روز) در سطح ۵٪ معنی دار است که بیانگر این موضوع است که زمانهای اعمال شده بر روی صفت B_1 اختلاف معنی داری را در سطح ۵٪ ایجاد کرده اند که با توجه به مقایسه میانگین زمانهای مختلف در صفت مذکور مشخص شد که زمان ۲۰ روز و ۶۰ روز دارای اثرات معنی دار مشخصی در سطح ۵٪ داشته اند که در دو کلاس جداگانه (B و A) قرار گرفته اند و اثر ۴۰ روز در کلاس حد واسط این دو کلاس یعنی AB قرار میگیرد که اختلاف این کلاس با هر کدام از دو کلاس B و A به تنهایی معنی دار نیست. چون مقادیر صفت B_2 برای غلظتهای مختلف و در زمانهای مختلف همگی صفر بودند لذا تجزیه واریانس برای این صفت انجام نشده که البته نتیجه گیری از این حالت یعنی موثر بودن هر کدام از غلظتها و عدم وجود مقدار صفت B_2 مذکور میباشد.

جدول ۳-۸: جدول آنالیز تجزیه واریانس صفت B_1 (آفلاتوکسین B_1)

منابع تغییرات : صفت B_1				
صفات	مجموع مربعات	درجه آزادی	میانگین مربعات	f
تکرار	۵/۲۴۲ E-۰۲	۲	۲/۶۲۱ E-۰۲	ns/۲۷۷
تیمار	۰/۹۳۴	۳	۰/۳۱۱	۱۵/۱۷۱ **
زمان	۰/۲۱۵	۲	۰/۱۰۷	۵/۲۳۳ *
تیمار × زمان	۲/۶۳۹	۶	۰/۴۴۰	۲۱/۴۲۱ **
خطا	۰/۴۵۲	۲۲	۲/۰۵۳ E-۰۲	---

جدول ۹-۳: آنالیز داده های غلظت اسانس و مدت زمان تاثیر آن بر روی میزان آفلاتوکسین به روش آزمون دانکن

غلظت (ppm)	زیر مجموعه	زمان (روز)	زیرمجموعه
۶۰۰	۰/۲۳۶۷a	۶۰	۰/۲۸۲۵a
۵۰۰	۰/۲۶۲۲a	۴۰	۰/۳۸۱۷ab
۴۰۰	۰/۳۷۲۲a	۲۰	۰/۴۷۱۷b
۰	۰/۶۴۳۳b	---	---

حروف لاتین غیر مشترک در هر ردیف نشان دهنده معنی دار بودن می باشد .

اثر تیمار (غلظت) و زمان روی صفت G_1 نیز مورد آنالیز و بررسی قرار گرفته است و نتایج بدست آمده موید این نکته است که به جز اثر متقابل تیمار \times زمان که در سطح ۵٪ معنی دار است بقیه تیمارها در صفت مذکور معنی دار نمیباشد و بنابراین نیازی به مقایسه میانگین نمیباشد.

چون مقادیر صفت G_2 برای غلظتهای مختلف و در زمانهای مختلف همگی صفر بودند لذا تجزیه واریانس برای این صفت انجام نشده که البته نتیجه گیری از این حالت یعنی موثر بودن هر کدام از غلظتها و عدم وجود مقدار صفت G_2 مذکور میباشد. اثر تیمار (غلظت) و زمان روی مجموع صفات (G_1, B_1, B_2, G_2) نیز مورد آنالیز و بررسی قرار گرفته است. نتایج حاکی از آن است که به جز اثر متقابل تیمار \times زمان که در سطح ۵٪ معنی دار است بقیه تیمارها در صفت مذکور معنی دار نمیباشد و بنابراین نیازی به مقایسه میانگین نمیباشد.

۴- بحث

امروزه رویکردهای جدیدی نسبت به استفاده از گیاهان دارویی از جمله اثرات ضد میکروبی آنها ایجاد شده است بطوریکه مطالعات بسیار زیادی بر روی اثرات ضد میکروبی اسانسهای گیاهان مختلف صورت می گیرد. (۳۳) بنا بر تحقیقات انجام شده در ادویه جات و چاشنی ها نیز خاصیت ضد میکروبی بویژه ضد قارچی مشاهده شده است. Kumar و همکارانش (۲۰۰۶) گزارش کرده اند که خردل ، سیر سبز ، دارچین و رازک بازدارنده رشد قارچ هستند در حالی که فلفل ، میخک ، آویشن ، چای سبز، دارچین و رازک باز دارنده توکسین به تنهایی میباشد. Bluma و همکارانش (۲۰۰۷) نشان دادند که میخک ، دارچین ، خردل و سیر بازدارنده رشد کپک های توکسین زا هستند. Daferera و همکارانش (۲۰۰۰) نشان دادند که دارچین ، میخک و خردل خاصیت ضد مایکوتوکسینی دارند و آویشن خاصیت ضد آفلاتوکسینی دارد . بطور کلی تحقیقات انجام شده نشان داده که ادویه جات در غلظت ۲ درصد تولید آفلاتوکسین را تا ۹۷ درصد کاهش میدهد. این مطالعه نیز با هدف یافتن راه حلی برای مهار رشد قارچ آسپرژیلوس فلاووس و تائیدی بر خاصیت ضد قارچی و ضد آفلاتوکسینی گیاه مرزه انجام گرفت. نتایج بر روی محیط کشت (*In vitro*) نشان داد که اسانس گیاه *Saturejahortensis* دارای اثرات ضد قارچی قوی بر علیه آسپرژیلوس فلاووس می باشد . در این تحقیق حداقل غلظت بازدارندگی از رشد قارچ آسپرژیلوس فلاووس توسط اسانس مرزه ۵۰۰ ppm بود. با توجه به منحنی ها و داده های بدست آمده این نتایج نشان می دهد که بین نمونه شاهد و استفاده از ۳۰۰ ppm اسانس مرزه با غلظت های ۴۰۰ ppm بالا تفاوت هایی وجود دارد و هر چه غلظت اسانس استفاده شده بالاتر رود اثر مهار کنندگی بر روی رشد قارچ آسپرژیلوس فلاووس بیشتر و معنی دار تر میشود بطوریکه غلظت ۳۰۰ پی پی ام تفاوت چندانی با نمونه شاهد از نظر رشد قارچ (بر طبق رسم منحنی) وجود ندارد ، ولی هر چه غلظت از ۴۰۰ بالاتر میرود تفاوت معنی دار تر میگردد . بطوریکه غلظت ۵۰۰ پی پی ام اسانس مرزه کاملا بر روی محیط کشت اثرات بازدارندگی از رشد را بر روی قارچ در بر دارد . این اثرات ضد قارچی اسانس مرزه رامیتوان به ۲ ماده موثره تیمول و کارواکرول مربوط نمود. همانطور که Gianni et al.,2004 و Gulluce et al.,2003 و Gowda et al.,2003 و Boyrazandozcan,2006 در گزارشاتشان به این مطلب اشاره کرده اند. البته Neslihan Dikbas,2008 به این نتیجه رسید که کارواکرول اثر ممانعت کنندگی

بیشتری از تیمول بر روی آفلاتوکسین دارد. در نتایج بدست آمده میزان تولید آفلاتوکسین در برابر ۴۰۰ ppm اسانس مرزه تا ۴۰ روز اول به صورت تصاعدی بالا رفته و پس از آن شدیداً کاهش یافته و چنین تفسیر میشود که این کاهش، به علت اثر گذاری اسانس مرزه بر چرخه بیوسنتز آفلاتوکسین می باشد که در اثر گذشت زمان توانسته یکی از آنزیمهای موجود در چرخه را بلوکه کند و جلوی سنتز آفلاتوکسین بعد از ۴۰ روز گرفته شود. ترکیبات موثره اسانس مرزه که در این مورد بررسی قرار گرفتند دارای خاصیت ضد قارچی می باشند و میتوان این پیشنهاد را داد که فعالیت این ترکیبات از طریق مهار مسیر بیوسنتز تولید آفلاتوکسین حتی بدون اینکه عملاً روی رشد قارچ تاثیر گذارند قادر به کاهش تولید آفلاتوکسین هستند. بهر حال بهترین ترکیبات ضد قارچی آنهایی هستند که هم رشد قارچ و هم تولید توکسین را متوقف کنند. در طی ارزیابی ترکیبات گیاهی که توسط Gowda N.K.S انجام داد عصاره میخک بهترین ترکیبات ضد قارچی در ۱-۰/۵٪ یا ۱۰۰٪ کاهش در تولید آفلاتوکسین داشت. همچنین زردچوبه ۷۷-۸۵٪، سیر ۸۴-۸۰٪ و پیاز ۷۷-۷۳٪ کاهش در تولید آفلاتوکسین ایجاد نمودند. رسولی و همکاران نیز در سال ۱۳۸۷ نتایج حاکی از امکان استفاده از اسانسهای گیاهی در کنترل رشد قارچ و پیشگیری از تولید آفلاتوکسین بدست آوردند. Razzaghi-Abyaneh *et al.*, 2008 در تحقیقی که بر روی اثرات ممانعت کنندگی اسانس مرزه بر روی رشد و تولید آفلاتوکسین بر روی قارچ اسپرژیلوس پارازیتیکوس داشتند به این نتیجه رسیدند که اسانس مرزه یک پتانسیل ممانعت کننده مهم بر روی تولید آفلاتوکسین G_1 و B_1 تولید شده از قارچ اسپرژیلوس پارازیتیکوس می باشد و در جداسازی مواد موثره که توسط RP-HPLC انجام دادند آنها نیز تائیدی بر اثرات مواد موثره تیمول و کارواکرول داشتند. محبوبی و همکاران نیز در سال ۱۳۸۶ در طی انجام تحقیقی به این نتیجه رسیدند که اثرات قارچ کشی اسانس مرزه از اثرات ضد باکتریایی آن بیشتر است. نتایج بدست آمده نشان داد که اسانس مرزه تفاوت معنی داری نسبت به دیگر اسانسهای مورد استفاده در تحقیق در قطر هاله عدم رشد نشان میدهد ($P < 0.001$) بیشترین قطر هاله عدم رشد مربوط به ترکیبات مرزه و آویشن بود. (۴۵ میلی متر). گزارشات بدست آمده از تحقیقات نشان داده که اثرات ضد میکروبی اسانسها وابسته به خاصیت هیدروفوبیسیته و لایه های غشاء پلاسماتیک میکروبهاست. یونهاى موجود نیز بر روی غشاء پلاسماتیک بیشترین اثر را روی نیروی محرک پروتون و مقدار ATP درون سلول و همچنین فعالیتهای میکروبهها

شامل اتساع غشا پروتوپلاسم گیاهی جهت کنترل فشار، انتقال محلول ها و تنظیم متابولیسم دارند که این عوامل خود میتوانند علت موفقیت تحقیقات در استفاده از اسانسهای گیاهی بر علیه بیماریها گردد. (۲۴) در این تحقیق این نتیجه بدست آمد که با استفاده از غلظتهای مختلف اسانس مرزه میتوان از رشد قارچ اسپرژیلوس فلاووس (مولد آلودگی قارچی در گیاهان، خوراک انسان، دام، آبزیان) و کنترل تولید آفلاتوکسین توسط این قارچ جلوگیری بعمل آورد.

۱-۴- مدیریت و پیشگیری از آفلاتوکسین

همانطور که گفته شد آفلاتوکسینها سمومی هستند که بطور عادی بوسیله کپکها تولید می شوند. این کپکها اغلب روی دانه ها و غذاهای آماده ای که در درجه حرارت ۲۷ درجه سانتی گراد یا بالاتر و در رطوبت بیش از ۱۴ درصد نگهداری شده اند یافت می شوند. برای جلوگیری از بروز آفلاتوکسیکوزیس، باید از تاریخ تولید و تاریخ انقضاء غذاهای خریداری شده و نیز از روشهای انبار کردن غذاها اطلاع کافی داشته باشیم. (۱۷-۱۴)

زیانهای اقتصادی ناشی از آلوده شدن مواد غذایی و خوراک آبزیان، دام و طیور به افلاتوکسین ها شامل خسارات اقتصادی وارده به صنعت آبرزی پروری، دامپروری، تلفات ماهی، دام و طیور، ضعیف شدن سیستم ایمنی آبزیان، کاهش رشد و تولید، افزایش ضریب تبدیل مواد غذایی، هزینه های برنامه ریزی جهت کاهش خطرات می گردد. طی نگهداری باید میزان تنفس دانه ها به حداقل رسیده و ثابت باقی بماند، این عمل با نگهداری رطوبت دانه در سطح پائین میسر می گردد. محصولات مرطوب و خیس نباید انبار گردند. کنترل حشرات و چونندگان در انبار خیلی مهم است چون فعالیت تنفسی آنها منجر به ایجاد نقاط مرطوب در روی دانه شده و همچنین باعث انتقال اسپورهای قارچی به دانه ها می گردند از طرف دیگر با صدمه رساندن به غلاف و دانه سبب آسان شدن حمله کپکها به محصول می گردند. کنترل دما و رطوبت انبار یک عامل مهم در جلوگیری از کپک زدگی است. هوادهی کافی در انبار باعث پخش یکنواخت رطوبت و دما می گردد محدودیت هوادهی باعث تجمع رطوبت به علت تنفس دانه شده و این عمل به توسعه حمله قارچی و سایر آسپیهای میکروبی کمک می کند. متأسفانه معمولاً انبارهای بعد از برداشت محلی بوده و شرایط کنترل شده در آنها رعایت نمی گردد. همچنین انبار و لوازم آن باید

تمیز و عاری از کپک باشند تا منبع آلودگی محصول به کپک نگردند. (۱۱) از بکار بردن غذاهایی که تغییر رنگ داده، بصورت قلمبه و بهم چسبیده اند و بوی کپک می دهند پرهیز کنیم. بطور منظم ظروف غذا، انبار مواد غذایی و غذاده های اتوماتیک را نظافت کنیم. انبار کردن غذا بصورت صحیح (در مکان خنک، خشک، روی پالتها و به فاصله حداقل یک قدمی دیوار) می توانند از ضربات اقتصادی بیش از حد جلوگیری کنند. تاکید میشود قبل از مصرف از شرایط انبارداری (رطوبت ، دما ، نور و...) از مواد تشکیل دهنده خوراک و تمامی مسائلی که باعث آلوده شدن به آفلاتوکسین میگردد اطلاع و آگاهی کافی داشته باشند. خوراک آبزیان بایستی از محلی مناسب و شناخته شده و غیر آلوده به بیماری، تهیه شود.

بنابر آنچه ذکر گردید در حال حاضر پیشگیری و خنثی کردن این سموم در خوراک آبزیان ، دام وانسان از مسائل مهمی است که صنایع غذایی دنیا با آن روبرو است و بایستی جهت حفظ بهداشت و سلامتی افراد جامعه با برنامه ریزیهای دقیق نسبت به حذف آنها از مواد غذایی اقدام نمود.

جدول ۱-۴: تاثیر عصاره های گیاهی بر روی تولید آفلاتوکسین

نام	غلظت	تاثیر بر روی آفلاتوکسین
روغن دارچین	۲۵۰-۲۰۰ ppm	ممانعت از تشکیل آفلاتوکسین
روغن سیر	۲۵۰-۲۰۰ ppm	ممانعت از تشکیل آفلاتوکسین
سیر	٪۰/۱	ممانعت از تشکیل آفلاتوکسین
زیره سبز	٪۵	کاهش تشکیل آفلاتوکسین تا ٪۱۰۰
نعناء	٪۱۰	کاهش تشکیل آفلاتوکسین تا ٪۱۰۰
فلفل سیاه	٪۱۰	کاهش تشکیل آفلاتوکسین تا ٪۱۰۰
زنجبیل	٪۱۰	کاهش تشکیل آفلاتوکسین تا ٪۱۰۰

پیش گیری ، اولین خط دفاعی در کاهش آلودگی قارچی (کپک) و تولید آفلاتوکسینمی باشد و نمونه گیری و بکار گیری روش های دقیق جهت کاهش خطر مایکوتوکسیکوز امری ضروری می باشد. برخی مواد خوراکی

ممکن است دارای ترکیباتی باشند که برای رشد کپک و تولید مایکوتوکسین ها اثر بازدارندگی داشته باشند . گیاهان دارویی خاص ، ادویه ها و روغن های ضروری شامل ترکیبات ضد قارچ طبیعی هستند . (۷) گزارش شده است که خردل ، سیر ، پوست درخت دارچین و رازک اثر بازدارندگی بر رشد کپک دارند در حالیکه فلفل ، میخک ، آویشن و چای سبز فقط اثر بازدارندگی بر تولید سم دارند . (۱۹) همچنین عسل خاصیت ضد قارچی و ضد سمی در برابر *A.flavus* و *A.parasiticus* دارد. به طور کلی هدف ، توصیه اقداماتی برای جلوگیری از سموم قارچی در مواد غذایی انسان و خوراک آبزیان ، دام و طیور و محصولات آنها می باشد .

۵- نتیجه گیری

از نتایج بدست آمده چنین برآورد میشود که اسانس مرزه دارای خاصیت ضد قارچی قوی می باشد و قادر به جلوگیری از رشد اسپرژیلوس فلاووس است. شایان ذکر است که پس از انجام مراحل تکمیلی این تحقیق که بر روی سایر فاکتورهای فیزیولوژیک بدن آبزبان انجام خواهد گرفت میزان دقیق غلظت اسانس مرزه مورد استفاده در خوراک ، مشخص می گردد.

تشکر و قدردانی

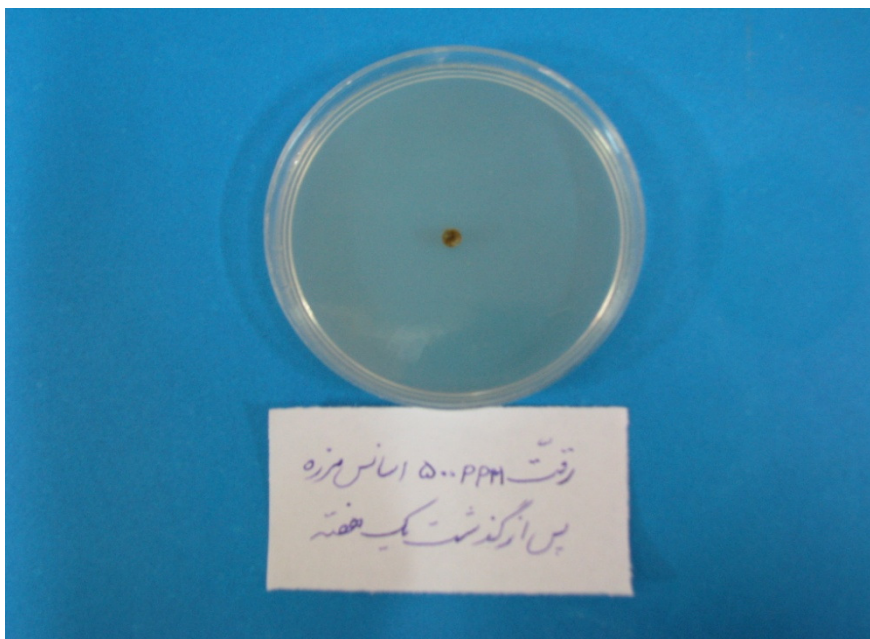
از اساتید گرامی جناب آقایان دکتر شریف روحانی، دکتر شریف پور، دکتر سپهداری، دکتر درویشی و آقایان مهندس ولی، مهندس کدوری قدردانی می نمایم. همچنین از جناب آقای دکتر پناهی ریاست محترم مرکز که با تدابیر اندیشمندانه خود بنده را در اجرای طرح یاری فرموده اند کمال تشکر را دارم. از جناب آقای مهندس امینایی با مشاوره های ارزشمند و مهندس امامی فر که در تمامی مراحل آزمایشگاهی طرح با بنده همکاری نموده اند مراتب تقدیر را اعلام میدارم. از جناب آقای دکتر داوود درویشی و جناب آقای مهندس ذبیح الله راوری نیز که بنده را در آنالیز داده ها رهنمون شدند کمال تشکر را دارم.

منابع

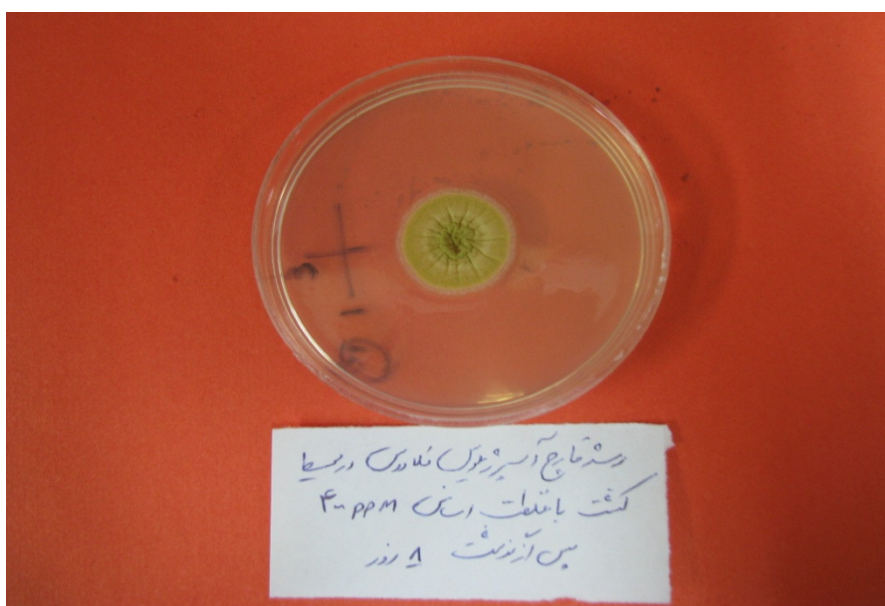
- ۱- دادار، م.، ه. میزان زاده، ر. مهرجردی. (۱۳۸۵). مقایسه سطوح مختلف عصاره مرزه و تاثیر آن بر جوجه های گوشتی. (www.plant.Mihanblog.com)
- ۲- رسولی، ا.، و همکاران. ۱۳۸۷. مهار تولید آفلاتوکسین قارچ *Aspergillus parasiticus* توسط روغن های اسانسی. مجله پژوهش و سازندگی. ویژه نامه منابع طبیعی.
- ۳- سالمی، ا.، ف. بهارلو، ع.، حیدری. ۱۳۸۷. قارچ شناسی و بیماری های قارچی در دامپزشکی انتشارات دانشگاه تهران.
- ۴- مرتضوی، ع.، ف. طباطبایی. ۱۳۷۶. توکسینهای قارچی. انتشارات دانشگاه فردوسی مشهد.
- ۵- محبوبی، م.، م.، فیض آبادی. ۱۳۸۸. بررسی اثر ضد میکروبی اسانس های آویشن، مرزنجوش، مرزه و اکالیپتوس بر باکتریهای اشرشیا کلی، سالمونلا تیفی موریوم و قارچهای آسپرژیلوس نایجر و آسپرژیلوس فلاووس. فصلنامه گیاهان دارویی.
- ۶- مسکوکي، ع.، س.، مرتضوی. ۱۳۸۵. کنترل رشد قارچ آسپرژیلوس پارازیتیکوس توسط اسانسهای طبیعی در محیط کشت مصنوعی. فصلنامه گیاهان دارویی.
- 7-Ashok kumar, Ravindra shukla, Priyanka singh, Anuradha, Nawal K. Dubay. 2010. Efficacy of extract and essential oil of Lantana indica Roxb. against food contaminating moulds and aflatoxin B₁ production. International journal of food science & technology, 45(1), 179-185.
- 8- Bluma R, Amadian MR, Daghero j, Etcheverry M (2007). Control of *Aspergillus* section Flavi growth and aflatoxin accumulation by plant essential oils. J. Appl. Microbiol. 1723:1364-5072.
- 9-Boyraz, N., Ozcan, M., 2006. Inhibition of phytopathogenic fungi by essential oil, hydrosol, ground material and extract of summer savory (*satureja hortensis* L.) growing wild in Turkey. International Journal of food Microbiology 107, 238-242.
- 10- Daferera DJ, Ziogas BN and Polissiou MG. GC-MS analysis of essential oils from some Greek aromatic plants and their fungitoxicity on *Penicillium digitatum*. J. of Agriculture and Food chemistry 2000; 48, 6: 2576 - 81.
- 11- David M. Wilson and Edward Jay. 1975. Influence of Modified Atmosphere Storage on Aflatoxin Production in High Moisture Corn. Applied Microbiology, p. 224-228.
- 12- Dikbas, N., Kotan, R., Dadasoglu, F., and F. Sahin (2008). Control of *Aspergillus flavus* with essential oil and methanol of food microbiology, 124, 179-182.
- 13- Dusanee Thanaboripat, Yaowapa Suvathi, Prapaporn Srilohasin, Saowalak Sripakdee Oraphan Patthanawanitchai and Sittichai Charoensettasilp. (2007). Inhibitory effect of essential oils on the growth of *Aspergillus flavus*. Kmtl Sci. Tech. J. Vol. 7 No. 1
- 14- Fan JJ and Chen JH. Inhibition of aflatoxin-producing fungi by welsh onion extract. J. of Food Protection (1999); 62, 4: 414 - 7.
- 15- Gianni Sacchetti, Silvia Maietti, Mariavittoria Muzzoli, Martina Scaglianti, Stefano Manfredini, Matteo Radice, Renato Bruni. 2004. Comparative evaluation of 11 essential oils of different origin as functional antioxidants, antiradical and antimicrobials in foods. Food Chemistry 91. 621-632

- 16-Gowda,N.K.S.,Malathi,V.,Suganthi,R.u.,2003. Screening for aflatoxin and effect of moisture , duration of storage and from of feed on fungal growth and toxin production in livestock feeds. Anim.Nutr.Feed Technol.3,45-51.
- 17- Güllüce, M., Sökmen, M., Daferera, D., Agar, G., Ozkan, H., Kartal, N., Polissiou, M.,Sökmen, A., Sahin, F., 2003. In vitro antibacterial, antifungal, and antioxidant activities of the essential oil and methanol extracts of herbal parts and callus cultures of *Satureja hortensis* L. Journal of Agriculture and Food Chemistry 51 (14), 3958–3965
- 18-H.E.Pattee, Sandra L.Sessoms and J.W.Dickens. 1966. Influence of Biologically Modified Atmospheres on Aflatoxin production by *Aspergillus flavus*. Oleagineux,21.annee,n12.
- 19-Irkin, R., Korukluoglu, M., 2007. Control of *Aspergillus niger* with garlic, onion and leek extracts. African Journal of Biotechnology 6 (4), 384–387.
- 20-Jayashree T and Subramanyam C. Antiaflatoxic activity of eugenol is due to inhibition of lipid peroxidation. Letters in Applied Microbiology 1999; 28: 179 - 83.
- 21- J.Varga,J.C.Frisvard and R.A.samson.(2009).A rrapraisal of fungi producing aflatoxins. World mycotoxin journal,2(3):263-277
- 22-Kumar R, MishraAK, Dubey NK and Tripathi YB. Evaluation of *Chenopodium ambrosioides* as a potential source of antifungal, antiaflatoxic and antioxidant activity. International J. of Food Microbiology 2006; 115: 159 - 64.
- 23- Liu Ruiqian , Yang Qian,Dusanee Thanaboripat, Prapimpuk Thansukon.,2010. Biocontrol of *Aspergillus flavus* and Aflatoxin production. J. of Agriculture and Food chemistry.
- 24-Lokman Alpsyoy.(2010) Inhibitory effect of essential oil on aflatoxin activities. African Journal of biotechnology vol. 9 (17) , pp.2474-2481.
- 25-Neslihan Dikbas, Recep kotan, Fatih Dadasoglu, Fikrettin Sahin. 2008. Control of *Aspergillus flavus* with essential oil and methanol extract of *Satureja hortensis* .International Journal of food microbiology 124. 179-182
- 26- Newbold,C.J.,McIntosh,F.M.,Williams,P.,Losa,R.and Wallace , R.J.(2000).Effects of essential on rumen fermentation. Animal Science.
- 27- N.K.S.Gowda, V.Melati, R.u.Saganthi.,2004. Effect of some chemical and herbal compounds on growth of *Aspergillus parasiticus* and aflatoxin production. Animal feed science and technology 116(2004)281-291
- 28-Omidbeygi, M., Barzegar, M., Hamidi, Z., Naghdibadi, H., 2007. Antifungal activity of thyme, summer savory and clove essential oils against *Aspergillus flavus* in liquid medium and tomato paste. Food Control. doi:10.1016/j. foodcont. 2006. 12.003.
- 29-Patkar K, Usha C, Shetty H, Paster N and Lacey. Effect of spice essential oils on growth and aflatoxin B₁ production by *A. flavus*. Letters in Applied Microbiology 1993; 17: 49 – 51.
- 30-Rasooli I, Rezaei MB and Allameh A. Growth inhibition and morphological alterations of *Aspergillus niger* by essential oils from *Thymus eriocalyx* and *Thymus x-porlok*. Food Control 2006; 17: 359 - 64.
- 31-Rasooli I and Owlia P. Chemoprevention by thyme oils of *Aspergillus parasiticus* growth and aflatoxin production. Phytochemistry. 2005; 66: 2851 - 6.
- 32- Razzaghi- Abyaneh, .,ShamsGhahfarokhi,M.,Yoshinari,T.,Rezaee,M.B.,Jaimand, K.,Nagasawa, H.,and S.Sakuda(2008). Inhibitory effects of *satureja hortensis* L. essential oil on growth and aflatoxin production by *Aspergillus parasiticus*. Hnternational Journal of food Microbiology, 123, 228-233.
- 33-Sadeghi nejad, Batool.2010., Antifungal activity of *satureja Khuzestanica* Leaves. Journal of Microbiology.
- 34-Sa´nchez E, Heredia N, Garcia S. Inhibition of growth and mycotoxin production of *Aspergillus flavus* and *Aspergillus parasiticus* by extracts of Agave species. International J. of Food Microbiology 2005; 98: 271 -9
- 35-Sefidkon, F., Abbasi, K., Khaniki, G.B., 2006. Influence of drying and extraction method on yield and chemical composition of the essential oil of *Satureja hortensis*. Food Chemistry 99, 19–23.
- 36- Singh G, Maurya S, Lampasona MP and Catalan C. Chemical constituent, antifungal and antioxidative potential of *Foeniculum vulgare* volatile and its acetone extract. Food Control 2006; 17: 745 – 52
- 37-Soliman KM, BadaeaRI. Effect of oil extracted from some medicinal plants on different mycotoxigenic fungi. Food and chemical toxicology. 2002; 40: 1669 - 75.
- 38-Sokovic M, Tzakou O, Pitarokili D,Couladis M . Antifungal activities of selected aromatic plants growing wild in Greece. Nahrung . 2002; 46:317-20
- 39-Tatjana mihajilov krstev,Dusanka kitic .,2010 . Antimicrobial activity of *satureja hortensis*.L essential oil ageinst pathogenic microbial strains. Arch.Biol.sci.,Belgrade,62(1),159-166

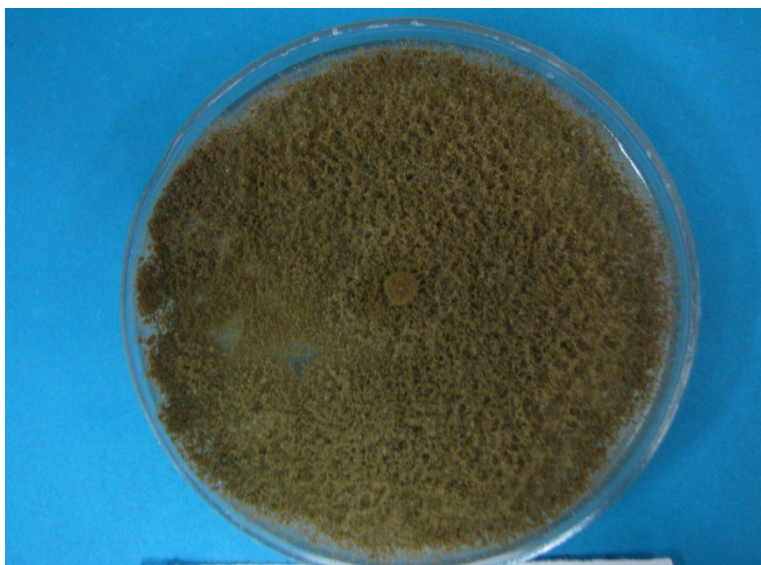
پیوست



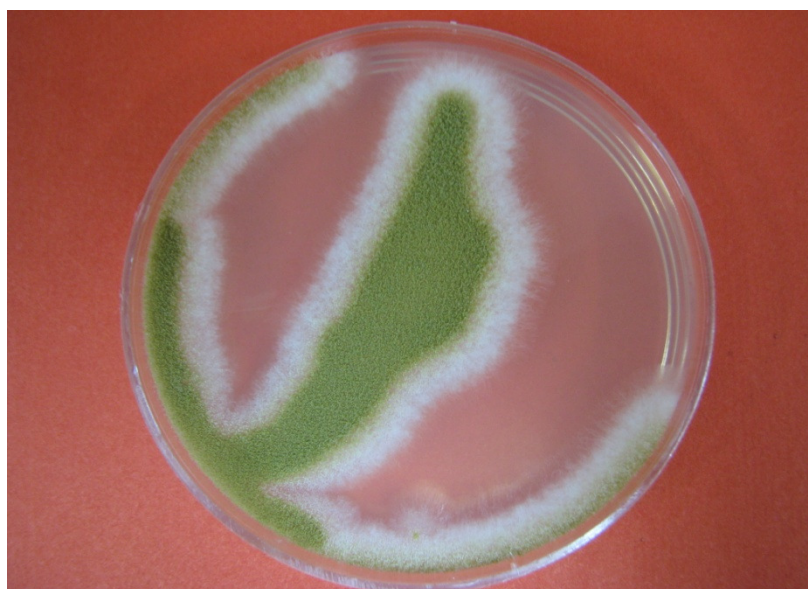
تصویر ۱: رشد کلنی قارچ پس از گذشت یک هفته با استفاده از رقت ۵۰۰ ppm اسانس مرزه



تصویر ۲: رشد کلنی قارچ پس از گذشت ۸ روز با استفاده از رقت ۴۰۰ ppm اسانس مرزه



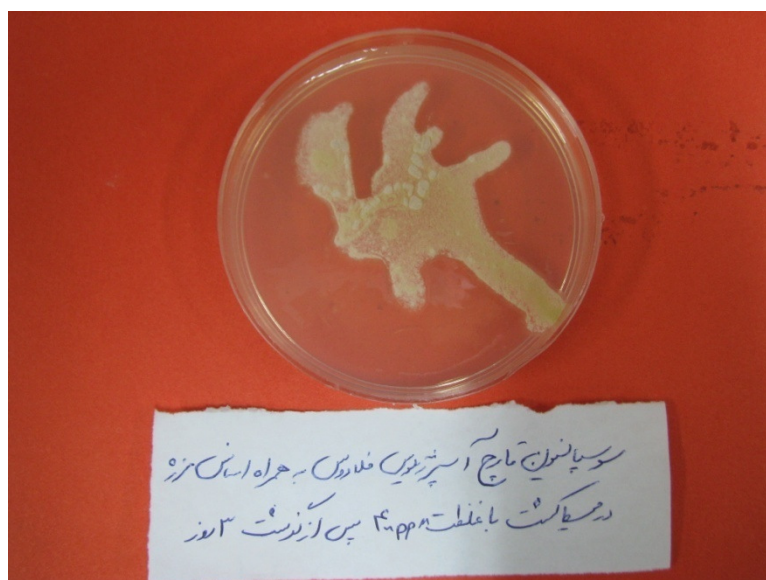
تصویر ۳: رشد کلنی قارچ در نمونه شاهد پس از گذشت ۷ روز



تصویر ۴: تلقیح سوسپانسیون اسپور قارچ آسپرژیلوس فلاووس به محیط PDA در نمونه شاهد پس از گذشت ۲ روز



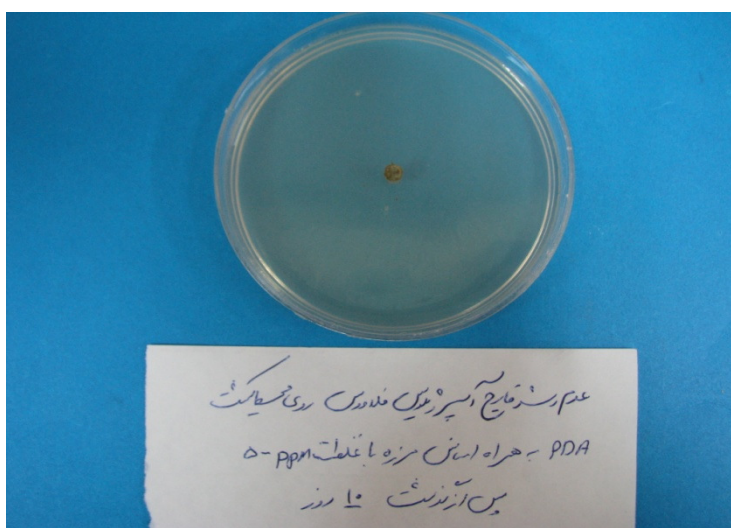
تصویر ۵: تلقیح سوسپانسیون اسپور قارچ به محیط حاوی ۳۰۰ ppm اسانس مرزه پس از گذشت ۲ روز



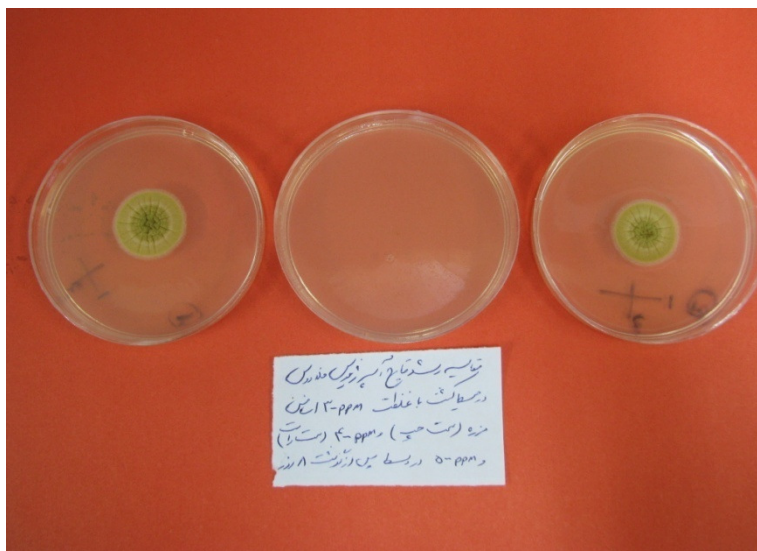
تصویر ۶: تلقیح سوسپانسیون اسپور قارچ به محیط حاوی ۴۰۰ ppm اسانس مرزه پس از گذشت ۳ روز



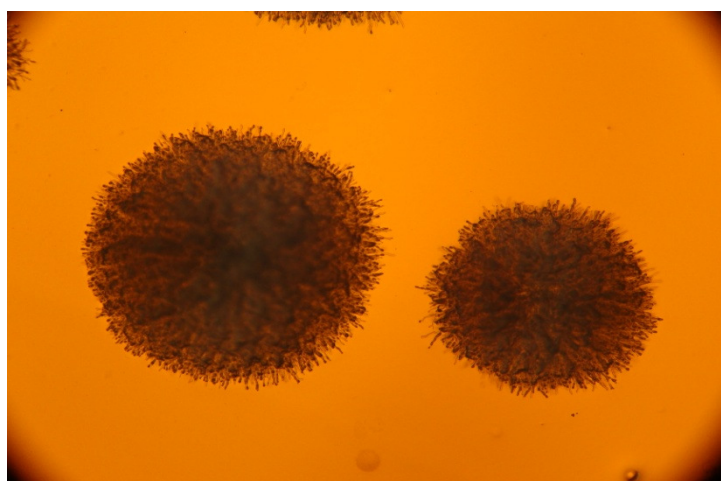
تصویر ۷: مقایسه تلقیح سوسپانسیون اسپور قارچ به محیط حاوی ۵۰۰ ppm اسانس مرزه با نمونه شاهد پس از گذشت ۳ روز



تصویر ۸: رشد کلنی قارچ در محیط حاوی ۵۰۰ ppm اسانس مرزه پس از گذشت ۱۰ روز

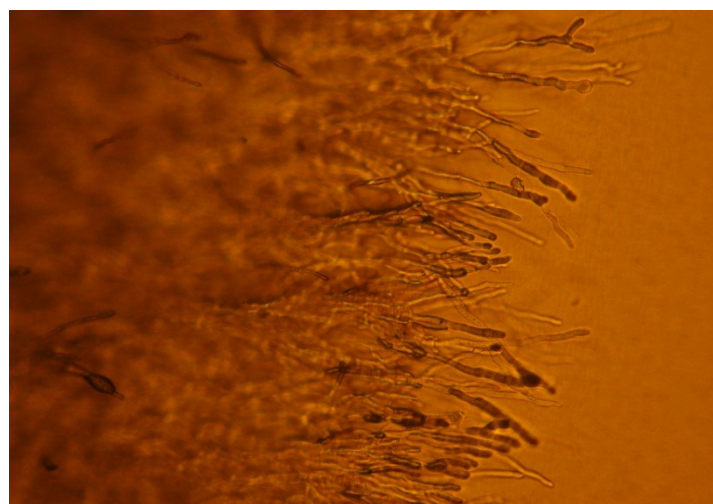
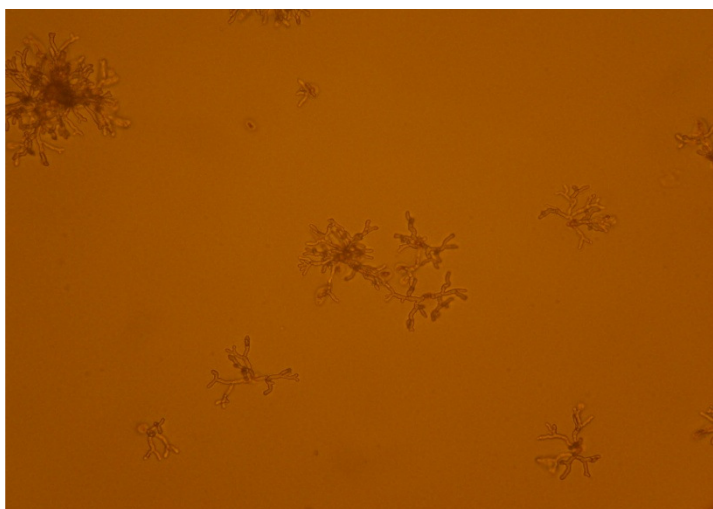
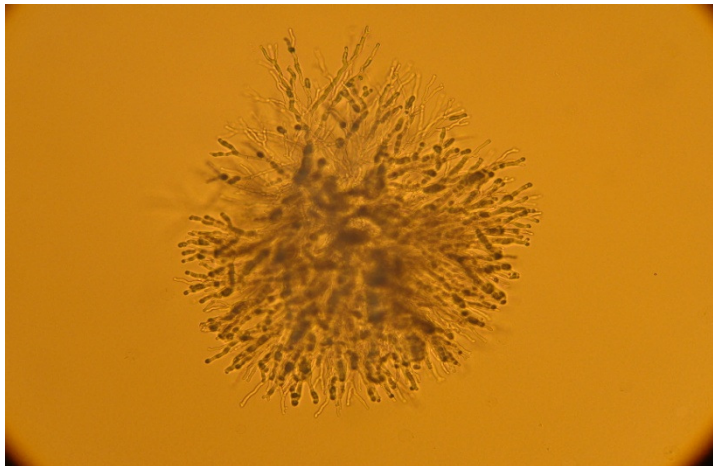


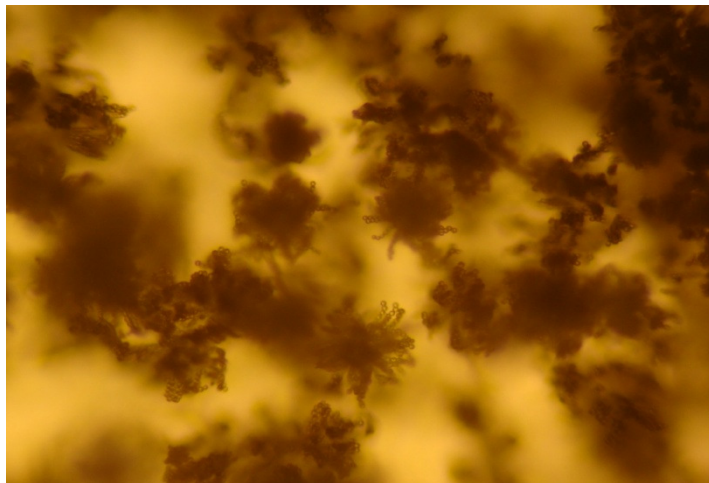
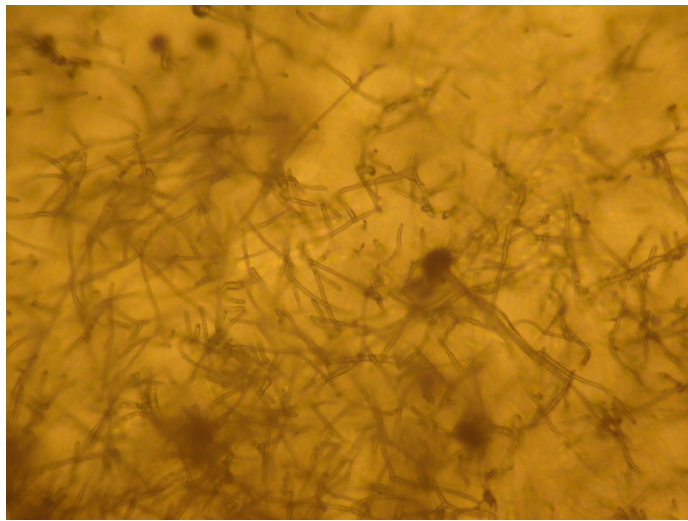
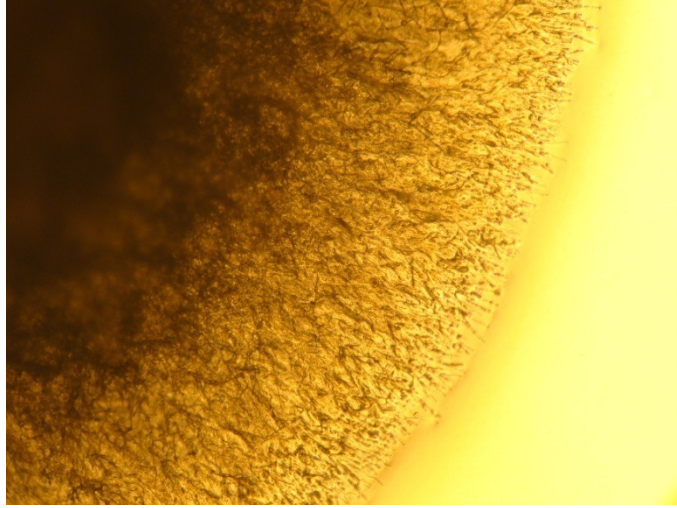
تصویر ۹: مقایسه رشد کلنی قارچ در محیط کشت های حاوی ۳۰۰ - ۴۰۰ - ۵۰۰ ppm اسانس مرزه پس از گذشت ۸ روز

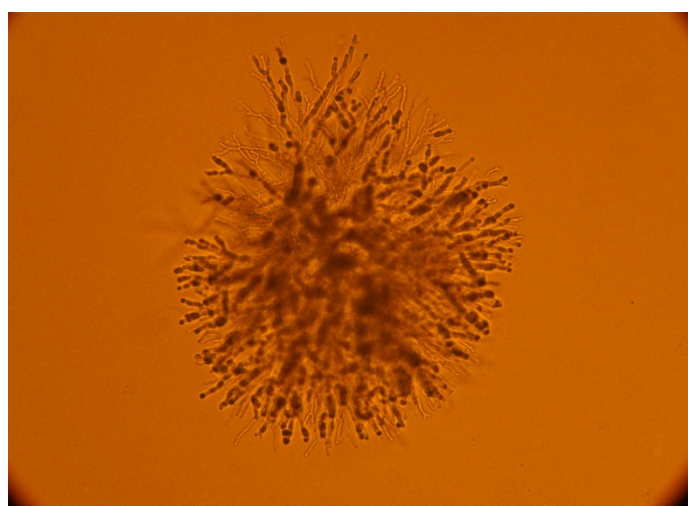
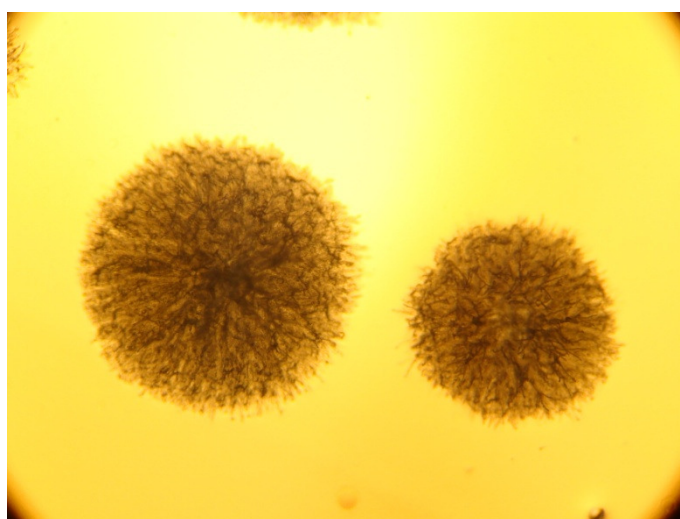
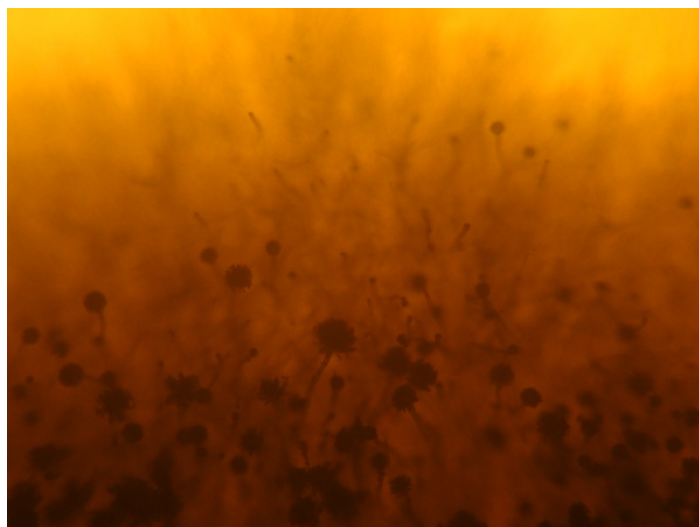


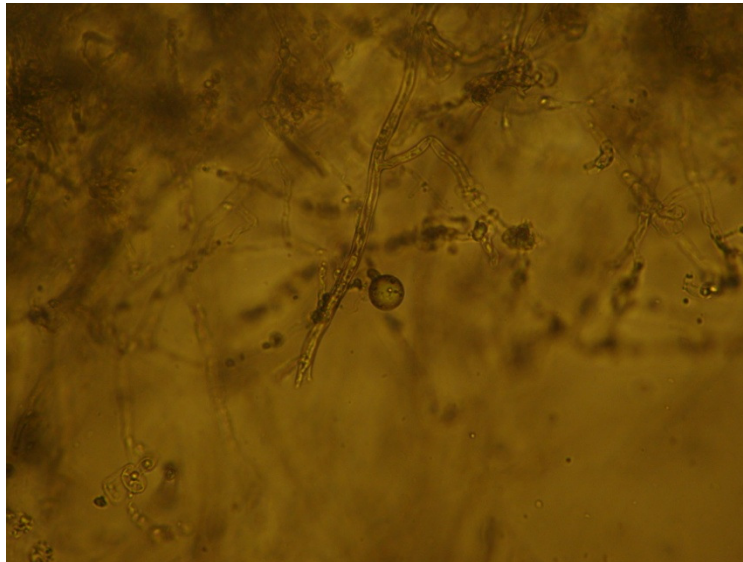
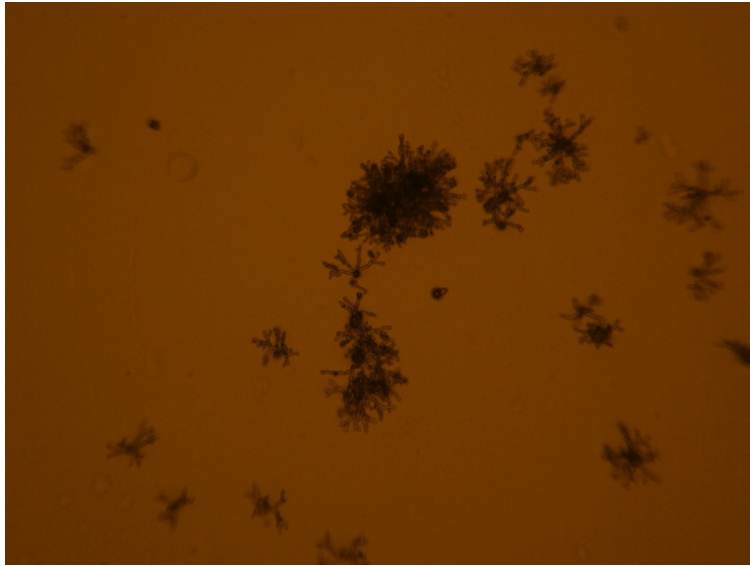
تصویر ۱۰: تصویر میکروسکوپی رشد کلنی قارچ اسپریژیلوس فلاووس

تصویر ۱: تصاویر میکروسکوپی از قارچ آسپرژیلوس فلاووس









ABSTRACT

In a preliminary study, the antifungal properties of essential oil of *Satureja hortensis* at different tenderness were tested on potato – dextrose agar (PDA). The fungus *Aspergillus flavus* PTCC 5006 was isolated from pistachio nut obtained from Rafsanjan area, Iran. Among the essential oil compounds, 500 ppm concentration was completely inhibited *Aspergillus flavus* growth. After determination of the most effective concentration, it was added to fish feeds compound which inhibited fungal growth and production of aflatoxin. Its concentration was determined as 500 ppm and over of essential oil of *Satureja hortensis*. The essential oil of *Satureja hortensis* was analyzed by means of GC-MS and their effective factors were evaluated for fish feeds and their results are shown in tables.

key word : antifungal properties - *Satureja hortensis*- *Aspergillus flavus*- fish feeds

Ministry of Jihad – e – Agriculture
AGRICULTURAL RESEARCH, EDUCATION & EXTENTION ORGANIZATION
IRANIAN FISHERIES RESEARCH ORGANIZATION – Natural Resource & Agriculture
Research Center of Kerman province

Title : Effect of *Satureja hortensis* extracted oil on *Aspergillus flavus* in fish feed

Apprved Number: 4-45-12-88026

Author: Laleh Yazdanpanah goharrizi

Executor : Laleh Yazdanpanah goharrizi

Collaborator : M.Sharifrohani, I.Sharifpour ,A.Sepahdari; D. Darvishi; A. Vali; M. Kodoori; N. Nakhai

Advisor(s): -

Supervisor: -

Location of execution : Kerman province

Date of Beginning : 2010

Period of execution : 8 Months

Publisher : *Iranian Fisheries Research Organization*

Circulation : 20

Date of publishing : 2012

All Right Reserved . No Part of this Publication May be Reproduced or Transmitted without indicating the Original Reference

MINISTRY OF JIHAD - E - AGRICULTURE
AGRICULTURAL RESEARCH, EDUCATION & EXTENTION ORGANIZATION
IRANIAN FISHERIES RESEARCH ORGANIZATION- Natural Resource & Agriculture
Research Center of Kerman province

Title:

**Effect of *Satureja hortensis* extracted
oil on *Aspergillus flavus* in fish feed**

Executor :

Laleh Yazdanpanah goharrizi

Registration Number

40270