

اثر ضدقارچی اسانس مورت بر کاندیدیازیس دهانی در رت‌های ایمونوساپرس

تیمور نجیب‌زاده^۱، محمدحسین یادگاری^{۲*}، حسنعلی نقدی‌بادی^۳، علی‌نظر صالح‌نیا^۴

۱- دانش‌آموخته مقطع کارشناسی‌ارشد، رشته قارچ‌شناسی پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران

۲- دانشیار، گروه قارچ‌شناسی پزشکی، دانشکده پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران

۳- عضو هیات علمی، گروه پژوهشی کشت و توسعه، پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی، کرج

۴- دکتری داروسازی، شرکت داروسازی خرمان، لرستان

*آدرس مکاتبه: تهران، تقاطع جلال آل احمد - چمران، دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده علوم پزشکی، گروه

قارچ‌شناسی پزشکی، تلفن: ۸۲۸۳۵۸۵ (۰۲۱)، نمابر: ۸۲۸۸۴۵۵۵ (۰۲۱)

پست الکترونیک: yadegarm@modares.ac.ir

تاریخ دریافت: ۸۹/۹/۹

تاریخ تصویب: ۹۰/۳/۱۷

چکیده

مقدمه: شناسایی و کاربرد اسانس‌های گیاهان دارویی می‌تواند در مقابله با مقاومت دارویی به عفونت‌ها مفید باشد.

هدف: ارزیابی اثر ضدقارچی اسانس مورت (*Myrtus communis* L.) بر کاندیدیازیس دهانی در رت‌های ایمونوساپرس.

مواد و روش‌ها: اسانس مورت سبز به روش تقطیر با آب استخراج شد و نوع و میزان ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس نیز توسط دستگاه GC/MS و GC مشخص گردید. MIC اسانس مورت و نیستاتین با استفاده از روش ماکرودایلوشن (رقت لوله‌ای) تعیین شد. ۳۵ سر رت با وزن 20 ± 20 گرم در ۵ گروه درمانی ۷ تایی شامل (۱) گرو دارونما، (۲) گروه درمان شده با اسانس مورت سبز (۲ برابر MIC)، (۳) گروه درمان شده با نیستاتین، (۴) گروه غیر ایمونوساپرس ولی آلوده، و (۵) گروه ایمونوساپرس اما غیرآلوده، به طور تصادفی قرار گرفتند. عامل بیماری از یک ایزوله کاندیدا آلبیکنس با خصوصیات بیماری‌زایی قوی از یک بیمار مبتلا به واژینیت حاد تهیه شده بود. سطح عفونت و تعیین اثرات درمانی توسط روش‌های میکروبیولوژیک و هیستوپاتولوژیک و معاینات بالینی ارزیابی شد.

نتایج: آلفا پپتن، لیمونن، ۸۱ سیتنول، لینالول، آلفا ترپینول و لینالول استات از ترکیبات عمده اسانس مورت سبز بودند. MIC اسانس مورت سبز برابر 2 mg/ml و MIC نیستاتین برابر $4 \text{ } \mu\text{g/ml}$ تعیین شد. ارزیابی‌های میکروبیولوژیک و هیستوپاتولوژیک نشان داد که اسانس مورت دارای به طور معنی‌داری ($p < 0/01$) تاثیر بازدارنده بر *Candida albicans* داشته است. البته کانون‌های محدودی از عفونت در برخی از نقاط مخاط پشت زبان وجود داشته که ممکن است به صورت نهفته باقی مانده و باعث عود بیماری شوند.

نتیجه‌گیری: درمان توسط اسانس مورت سبز با غلظت دارویی معادل ۲ برابر MIC برای ریشه کنی کاندیدیازیس دهانی در رت‌های ایمونوساپرس کافی نبوده است. بنابراین، بایستی دوزهای بیشتر از ۲ برابر MIC از اسانس برای کنترل مناسب کاندیدیازیس مورد ارزیابی قرار گیرد.

کل‌واژگان: کاندیدیازیس دهانی، کاندیدا آلبیکنس، مورت، اسانس، ارزیابی‌های میکروبیولوژیک و هیستوپاتولوژیک



مقدمه

کاندیدیازیس^۱ طیفی از بیماری‌های قارچی فرصت‌طلب است که در افراد مستعد به شکل عفونت‌های سطحی ساده تا عفونت‌های سیستمیک ایجاد می‌شود [۱]. این عفونت به صورت حاد، تحت حاد و مزمن در پوست، ناخن، مخاط دهان و واژن، برنش، ریه و دستگاه گوارش ظاهر می‌گردد و در حالت سیستمیک، سایر اعضای بدن از قبیل کلیه، کبد، قلب و سایر قسمت‌های دیگر بدن را آلوده می‌نماید [۲].

امروزه کاندیدیازیس از بیماری‌های مهم عفونی مطرح در جهان است و در حدود ۲۵ تا ۵۰ درصد عفونت‌های بیمارستانی در بخش مراقبت‌های ویژه و ۸ تا ۱۵ درصد کل عفونت‌های بیمارستانی را کاندیدیازیس تشکیل می‌دهد [۳]. عفونت‌های کاندیدیایی مخاطی همگام با شیوع بیماری نقص سیستم ایمنی بدن انسان (HIV) به طور چشمگیری افزایش یافته است و بیش از ۹۰ درصد اشخاص آلوده به HIV از کاندیدیازیس دهانی- حلقی رنج می‌برند [۴]. همچنین این عفونت‌ها در افرادی که واجد فاکتورهای زمینه‌ای از قبیل سرطان لوسمی، دیابت ملیتوس، درمان‌های طولانی مدت با آنتی‌بیوتیک‌ها و کورتیکواستروئیدها، ایدز، بارداری، سوختگی و دریافت پیوند هستند، شایع‌تر است. طیف این عفونت‌ها از کلونیزاسیون مخاطی تا عفونت‌های مهاجم و کشنده متغیر است. از میان اشکال بالینی مختلف عفونت‌های کاندیدیایی، کاندیدیازیس جلدی و مخاطی از شیوع بالاتری برخوردار است. کاندیدیازیس واژینال و برفک دهان در بین اشکال مخاطی و در فرم جلدی، عفونت ناخن (اونیکومایکوزیس) شایع‌تر هستند [۵]. کاندیدا آلبیکنس^۲ مهم‌ترین گونه‌ای است که از ضایعات دهانی جدا شده است و شایع‌ترین عامل عفونت مخاط دهان می‌باشد [۶،۷].

امروزه داروهایی که در طب جدید برای درمان بیماری کاندیدیازیس به کار می‌روند متعلق به دو گروه پلی‌ان‌ها و آزول‌ها می‌باشند [۸،۹]. گروه پلی‌ان‌ها از قبیل آمفوتریسین B و نیستاتین دارای عوارض سمیت کلیوی و کبدی می‌باشند.

گروه آزول‌ها از قبیل ایتراکونازول و فلوکونازول با وجودی که سمیت کمتری دارند اما به سبب مقاومت گونه‌های مختلف کاندیدا (به ویژه گلابراتا، تروپیکالیس، کروزه‌ای و آلبیکنس) نسبت به آزول‌ها، میزان موفقیت در درمان با این گروه از عوامل ضدقارچی کاهش یافته است [۱۰،۱۱]. به این دلایل، متخصصین به دنبال دستیابی به داروهای موثر و فاقد عوارض جانبی برای درمان این بیماری می‌باشند که در این راستا توجه ویژه‌ای به گیاهان دارویی و داروهای حاصل از آنها می‌باشد.

از زمان‌های قدیم، گیاهان دارویی به واسطه داشتن ترکیبات موثره متفاوت در درمان بیماری‌های مختلف مورد استفاده قرار می‌گیرند. یکی از ترکیبات موثره اصلی این گیاهان، اسانس یا روغن فرار است که دارای اثرهای بیولوژیکی فراوانی می‌باشند. خواص ضد میکروبی و ضدقارچی اسانس‌ها به طور فراوان گزارش شده‌است که به ترکیب‌هایی موجود در اسانس نظیر سینئول، کامفور، لینالول، آلفاپینن، بتاپینن، برنئول، کارون، لیمونن، کارواکرول، تیمول، سیمن، کامفن، آلفاترپینئول و غیره نسبت داده می‌شود [۱۲].

گیاه دارویی مورت سبز^۱ از جمله گیاهان دارویی و معطر است که برگ‌های آن دارای ۱/۵ تا ۲ درصد اسانس می‌باشد و بهترین زمان جمع‌آوری برگ‌های آن از اواسط بهار تا اواسط تابستان است [۱۳]. در مطالعات برون تنی^۲ متعددی اثر ضد میکروبی و ضدقارچی اسانس این گیاه مورد بررسی قرار گرفته‌است [۱۴-۱۹]. خواص درمانی متعددی از مورت از جمله درمان تبخال (ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱ و ۲) گزارش شده است [۲۰]. در مطالعات مختلف اثرات آنتی‌اکسیدانی [۲۱]، ضد التهابی [۲۲]، درمان اسهال [۲۳] مورت گزارش شده است. مورت دارای اثر ضدانگلی بر روی تریکوموناس واژینالیس [۲۴] و ژیا ردیا بوده و در درمان زخم‌های آفت دهانی [۱۷] بسیار مفید است. همچنین از گیاه مورت در درمان عفونت‌های حاد و مزمن دستگاه تنفسی استفاده می‌شود [۲۵].

¹ *Myrtus communis* L.² *In vitro*¹ *Candidiasis*² *Candida albicans*

با توجه به اثرات درمانی متعدد مورت که در بالا اشاره شد در این تحقیق، اثرات ضدکاندیدایی اسانس مورت سبز بر مهار رشد کاندیدا در شرایط برون تنی (محیط‌های کشت آزمایشگاهی) و در شرایط درون تنی (در رت‌های ایمنوساپرس مبتلا به کاندیدیازیس دهانی) مورد بررسی قرار خواهد گرفت.

مواد و روش‌ها

۱- تهیه اسانس مورت و شناسایی ترکیبات شیمیایی آن

برگ گیاه مورت سبز از منطقه لرستان (خرم‌آباد و اطراف پلدختر) جمع‌آوری و در سایه و درجه حرارت آزمایشگاه خشک شدند. سپس این برگ‌ها آسیاب و پودر شدند. برای اسانس‌گیری، ۱۰۰ گرم پودر برگ مورت را به طور دقیق توزین کرده و به روش تقطیر با آب، اسانس آن با استفاده از کلونجر به مدت ۳ ساعت استخراج شد [۲۶]. اسانس توسط سولفات سدیم بدون آب، آب‌گیری شد. لازم به ذکر است که نمونه‌های هرباریومی^۱ این گونه گیاهی با شماره ACECR48. در هرباریوم پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی^۲ نگهداری می‌شوند.

اسانس موردنظر پس از آماده‌سازی به دستگاه گاز کروماتوگرافی^۳ تزریق شد. شناسایی نوع ترکیبات اسانس با کمک طیف نرمال آلکان‌ها و به دست آوردن شاخص بازداری آنها و مقایسه آن با شاخص بازداری گزارش شده در کتاب Adams و مقایسه طیف جرمی هریک از اجزای اسانس با طیف جرمی موجود در کتابخانه Willy نرم‌افزار GC/MS انجام پذیرفت. همچنین با استفاده از دستگاه GC، درصد ترکیبات اسانس تعیین شد [۲۷].

مشخصات دستگاه GC/MS: دستگاه GC از مدل Agilent 6890 و دستگاه MS از مدل Agilent 5973 با ستونی به طول ۳۰ متر، قطر داخلی ۰/۲۵ میلی‌متر و ضخامت لایه ۰/۲۵ میکرومتر از نوع HP-5MS بود. برنامه دمایی آون بدین‌نحو تنظیم شد که دمای ابتدایی آن ۵۰ درجه سانتی‌گراد و

توقف در این دما به مدت ۵ دقیقه، دمای انتهایی ۲۴۰ درجه سانتی‌گراد و گرادیان حرارتی ۳ درجه سانتی‌گراد در هر دقیقه، افزایش دما تا ۳۰۰ درجه سانتی‌گراد با سرعت ۱۵ درجه در هر دقیقه و سه دقیقه توقف در این دما بود. دمای اتاقک تزریق ۲۹۰ درجه سانتی‌گراد بود و از گاز هلیوم به عنوان گاز حامل با سرعت جریان ۰/۸ میلی‌لیتر در دقیقه استفاده شد.

طیف نگار جرمی مورد استفاده مدل Agilent 5973 با ولتاژ یونیزاسیون ۷۰ الکترون ولت، روش یونیزاسیون EI و دمای منبع یونیزاسیون ۲۲۰ درجه سانتی‌گراد بود.

مشخصات دستگاه GC: دستگاه GC از مدل Younglin Acm6000 مجهز به دتکتور FID و ستونی به طول ۳۰ متر، قطر داخلی ۰/۲۵ میلی‌متر و ضخامت لایه ۰/۲۵ میکرومتر از نوع HP-5MS بود. برنامه دمایی آون بدین‌نحو تنظیم شد که دمای ابتدایی آن ۵۰ درجه سانتی‌گراد و توقف در این دما به مدت ۵ دقیقه، دمای انتهایی ۲۴۰ درجه سانتی‌گراد و گرادیان حرارتی ۳ درجه سانتی‌گراد در هر دقیقه، افزایش دما تا ۳۰۰ درجه سانتی‌گراد با سرعت ۱۵ درجه در هر دقیقه و سه دقیقه توقف در این دما بود. دمای اتاقک تزریق ۲۹۰ درجه سانتی‌گراد بود و از گاز هلیوم به عنوان گاز حامل با سرعت جریان ۰/۸ میلی‌لیتر در دقیقه استفاده شد.

۲- تهیه محیط کشت

برای ساخت محیط کشت سابرو دکستروز برات^۱ مورد استفاده در تعیین حداقل غلظت مهارتی یا MIC^۲ اسانس مورت سبز و نیستاتین، ۳۰ گرم از پودر تجارتي محیط کشت سابرو دکستروز برات در یک لیتر آب مقطر حل شد. سپس این مخلوط تحت شرایط دمایی ۱۲۱ درجه سانتی‌گراد و فشار ۱۵ پوند بر اینچ مربع اتوکلاو شد.

^۱ SDB

^۲ MIC یا حداقل غلظت مهارتی عبارتست از حداقل غلظتی از داروی مورد نظر که لازم است تا تحت شرایط استاندارد رشد میکروارگانیسم مشخص را مهار کند.

^۱ Voucher specimens
^۳ GC/MS

^۲ ACECR



۳- تعیین MIC و MFC اسانس مورت

برای تعیین حداقل غلظت مهاری از روش ماکرو دایلوشن یا رقت لوله‌ای^۱ استفاده شد. برای حل شدن بهتر اسانس مورت در آب از حلال دی‌متیل سولفاکسید^۲ استفاده شد. البته برای عدم تأثیر ضدقارچی DMSO از غلظت ۶ درصد آن استفاده شد.

مراحل تعیین MIC اسانس‌های مورت به شرح ذیل بود:

- تهیه میکروارگانیزم‌های فعال و جوان از کلنی تک کاندیدا آلبیکنس.

- تهیه سوسپانسیون استاندارد میکروبی جهت تلقیح در لوله با ۲ میلی‌لیتر محیط کشت و ۲۰۰۰ cfu/ml سلول‌های کاندیدا آلبیکنس [۲۸].

- رقت‌سازی و تلقیح میکروارگانیزم‌ها شامل اضافه نمودن حلال DMSO و اسانس به محیط کشت SDB که حاوی مقدار ۴۰ میکرولیتر سوسپانسیون میکروبی استاندارد و فعال می‌باشد. پس از این مرحله، تمام لوله‌ها توسط دستگاه Vortex می‌کناوخت شد و به مدت ۴۸ ساعت در انکوباتور ۳۰ درجه سانتی‌گراد قرار داده شد. کمترین غلظتی از ماده مورد آزمایش که از آن غلظت به بالا رشد کاندیدا دیده نشد به عنوان MIC در نظر گرفته شد [۲۸].

پس از تعیین MIC به منظور تأیید آن و تعیین حداقل غلظت کشندگی کاندیدایی^۳ این اسانس‌ها، از محتوی لوله‌های آزمایش تعیین MIC و لوله‌های با غلظت بالاتر از آن، مقدار ۱۰۰ میکرولیتر برداشته و به سطح پلیت‌های حاوی محیط کشت SDA پخش شد. پلیت‌ها در انکوباتور ۳۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت قرار داده شدند. کمترین غلظتی که در آن رشد کلنی دیده نشد به عنوان MFC کاندیدا آلبیکنس در نظر گرفته شد [۲۸].

۴- تعیین MIC و MFC نیستاتین به عنوان عامل کنترل مثبت

رقت‌های دارویی مورد استفاده برای تعیین نیستاتین بین ۶۴ - ۰/۰۲۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر بود. برای تعیین MIC

نیستاتین، مقدار یک میلی‌لیتر محیط ساب‌روکستروزیرات به ۱۱ عدد لوله آزمایش استریل اضافه شد و سپس رقت‌های مورد نظر نیستاتین به لوله‌ها اضافه گردید. البته لوله شماره ۱۰ کنترل مثبت (فاقد دارو) و لوله شماره ۱۱ کنترل منفی (تنها حاوی محیط کشت) بود. سپس به لوله‌های شماره یک تا ۱۰ مقدار ۵۰ میکرولیتر سوسپانسیون کاندیدایی اضافه شد و این لوله‌ها را تحت شرایط دمایی ۳۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت انکوبه شدند. پس از اتمام این مدت، MIC تعیین شد. به عبارت دیگر، کمترین غلظتی از ماده دارویی نیستاتین که از آن غلظت به بالا، کدورت دیده نشد به عنوان MIC در نظر گرفته شد.

برای تأیید نتایج MIC، حداقل غلظت کشندگی کاندیدایی نیستاتین نیز تعیین شد. برای انجام این آزمایش، مقدار ۱۰۰ میکرولیتر از هر کدام از لوله‌های حاوی غلظت MIC و بالاتر از آن به روی پلیت‌های استریل حاوی محیط کشت SDA اضافه و پخش شد. سپس آنها در دمای ۳۰ درجه سانتی‌گراد و به مدت ۴۸ ساعت انکوبه شدند. کمترین غلظتی که در آن رشد کلنی کاندیدا مشاهده نشد به عنوان MFC در نظر گرفته شد.

لازم به ذکر است که تمام آزمایشات مربوط به تعیین MIC و MFC مورت سبز و همچنین نیستاتین سه بار تکرار شده است.

۵- فرمولاسیون دارویی

برای تهیه فرمولاسیون دارویی اسانس مورت سبز از غلظت نهایی MIC $\times 2$ و برای تهیه فرمولاسیون نیستاتین از غلظت نهایی MIC $\times 10$ استفاده شد. ماده پایه این فرمولاسیون دارویی آگار ۰/۸ درصد بود. از این فرمولاسیون‌های دارویی برای درمان کاندیدیازیس دهانی به مقدار ۰/۵ میلی‌لیتر و دوبار در روز و به مدت یک هفته استفاده شد. همچنین جهت نتایج درمانی بهتر، روزانه به تهیه دارو اقدام می‌شد و برای درمان از این داروی تازه استفاده شد [۲۹].

برای فرمولاسیون دارونما (پلاسبو) از مخلوط سرم فیزیولوژی استریل و آگار ذوب شده به نسبت ۱ به ۹ استفاده شد.

¹ Macrodilution Broth

² DMSO

³ MFC



۶- ایجاد کاندیدیازیس دهانی در رت‌ها

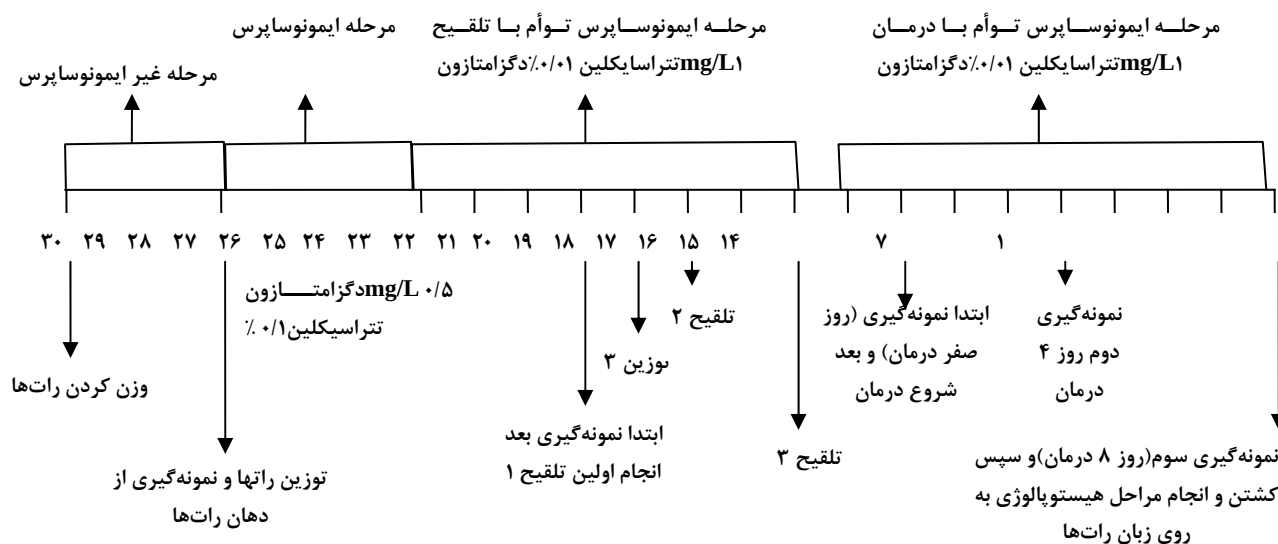
از آنجایی که کاندیدا آلبیکنس یک ارگانیسم (قارچ) فرصت‌طلب می‌باشد و در افراد دچار ضعف سیستم ایمنی باعث بیماری می‌شود برای ایجاد کاندیدیازیس دهانی در رت‌ها، سیستم ایمنی آنها سرکوب شد. برای ایمنوساپرس کردن رت‌ها از دگزامتازون (یک نوع کورتیکواستروئید) استفاده شد. البته ایجاد کاندیدیازیس دارای یک زمان‌بندی مشخصی بود (شکل شماره ۱) که به شرح ذیل می‌باشد [۳۰، ۳۱، ۳۲].

الف) هفته اول: در این هفته برای اینکه حیوانات با شرایط محیط جدید عادت کرده و استرس ناشی از جابجایی نیز کاهش یابد، از ایمنوساپرس نمودن حیوانات اجتناب شد و آب (آب جوشیده و خنک) و غذای کافی (پلت شده و عاری از عوامل ضدقارچی) و شرایط کاملاً مناسب برای آنها فراهم شد. وزن حیوانات به طور متوسط حدود (200 ± 20) گرم بود. در روز هفتم از دهان حیوانات توسط سوآپ استریل

نمونه‌گیری به عمل آمد و حداقل مقدار کاندیدای قابل اغماض در فضای دهانی آنها مشخص شد (به منظور تعیین کمیت CFU^۱ در محوطه دهانی آنها قبل از ایمنوساپرس شدن).

ب) هفته دوم: در این هفته، سیستم ایمنی رت‌ها ایمنوساپرس یا سرکوب گردید. برای این عمل، مقدار ۰/۵ میلی‌گرم در لیتر پودر دگزامتازون همراه با مقدار ۰/۱ درصد پودر تتراسیکلین (جهت پیشگیری از عفونت‌های باکتریایی) به آب آشامیدنی آنها اضافه شد.

ج) هفته سوم: در طی این هفته، دوز دگزامتازون به یک میلی‌گرم در لیتر افزایش و دوز مصرفی تتراسیکلین به مقدار ۰/۰۱ درصد کاهش یافت و این مقادیر تا آخر آزمایش ثابت ماند. در روزهای سوم، پنجم و هفتم این هفته، تلقیح سوسپانسیون کاندیدایی در گروه‌های مورد نظر شروع شد.



شکل شماره ۱- دیاگرام مراحل مختلف اجرای آزمایش بر روی رت‌های مورد آزمایش

۱- CFU: تعداد میکروارگانیسم‌های موجود در یک میلی لیتر یا یک گرم

ماده موردنظر



الف- ارزیابی سطح عفونت و تعیین اثرات درمانی اسانس‌های مورت سبز

ارزیابی سطح عفونت و تعیین اثرات درمانی به وسیله روش‌های میکروبیولوژی و هیستوپاتولوژی بررسی شد.

الف- ارزیابی میکروبیولوژی

در طی پنج نوبت شامل قبل از ایمونوساپرس، بعد از ایمونوساپرس و قبل از تلقیح، در روزهای صفر (بعد از تلقیح و قبل از درمان)، ۴ و ۸ درمان از دهان حیوانات مورد مطالعه نمونه‌گیری به عمل آمد و کمیت CFU نمونه‌ها تعیین شد. سپس CFU در گروه‌های درمان شده با عوامل ضدقارچی با گروه کنترل مقایسه شد. نمونه‌گیری و تعیین کمیت CFU مطابق روش چامی^۱ (۲۰۰۴) بود [۲۹].

ب- ارزیابی هیستوپاتولوژی

در روز هشتم درمان (۲۴ ساعت پس از آخرین دوز درمانی) رت‌ها توسط دوز بالای اتر کشته شدند. سپس با پنبه الکلی اطراف دهان و صورت آنها ضدعفونی شد و توسط تیغ پیستوری یک شکاف از گوشه‌های دهان تا انتهای فک آنها ایجاد شد. به کمک قیچی و پنس استریل زبان آنها بیرون آورده شد. مقطع بافتی از سطح پشتی زبان حیوانات در گروه‌های مختلف تهیه و با روش‌های هماتوکسیلین - اتوزین و نیز پریودیک اسید شیف رنگ‌آمیزی شدند [۳۳]. مراحل تهیه مقاطع بافتی شامل دو مرحله ذیل بود:

الف- مرحله ثبوت و فیکس نمودن بافت‌ها

ب- مرحله پاساژ بافتی^۲ [۳۴] شامل آب‌گیری^۳، شفاف‌سازی^۴، آغشتگی با پارافین^۵ [۳۳]، قالب‌گیری^۶ [۳۵]، اصلاح قالب‌ها^۷ [۳۶]، برش‌گیری و تهیه مقطع^۸ [۳۷]، چسباندن برش‌ها بر روی لام یا مونته کردن برش‌ها^۹ [۳۸]، آمادگی مقاطع و برش‌ها برای رنگ‌آمیزی

برای اطمینان از دقت در انجام کار در پایان هفته سوم، رت‌ها مجدداً توزین شدند. وزن آن دسته از رت‌ها که ایمونوساپرس شده بودند به طور متوسط ۶۵ گرم کم شده بود ولی وزن رت‌های غیر ایمونوساپرس به طور متوسط به ۲۸۰ گرم رسیده بود که این تفاوت وزنی، یکی از علایم ساپرس شدن سیستم ایمنی می‌باشد. البته ریزش شدید مو، بزرگ شدن بیضه، اسهال و کاهش شدید تحرک و گوشه‌گیری از علایم دیگری بود که در رت‌ها مشاهده شد و نشانه‌های سرکوب سیستم ایمنی می‌باشد. همچنین در این مرحله قسمت‌های مختلف دهان و زبان رت‌ها مورد معاینه قرار گرفت و علایم ایجاد کاندیدیازیس در آنها مشخص شد [۳۲].

۷- روش انجام آزمایش کاندیدیازیس دهانی در رت‌ها

در این تحقیق از ۴۳ سر رت نژاد ویستار استفاده شد [۲۹] که به شرح ذیل بود:

- گروه اول شامل ۷ سر رت ایمونوساپرس شده مبتلا به کاندیدیازیس دهانی که با استفاده از فرمولاسیون دارویی حاوی اسانس مورت دوبار در روز و به مدت یک هفته درمان شدند.
- گروه دوم شامل ۷ سر رت ایمونوساپرس شده مبتلا به کاندیدیازیس دهانی که توسط فرمولاسیون دارویی حاوی نیستاتین (به عنوان کنترل مثبت) دو بار در روز و به مدت یک هفته درمان شدند.
- گروه سوم شامل ۷ سر رت ایمونوساپرس شده مبتلا به کاندیدیازیس دهانی که توسط فرمولاسیون دارویی حاوی دارونما دو بار در روز و به مدت یک هفته درمان شدند.
- گروه چهارم شامل ۷ سر رت آلوده شده اما غیر ایمونوساپرس برای مطالعه تأثیر عوامل سرکوب‌کننده سیستم ایمنی بر گسترش عفونت در نظر گرفته شد.
- گروه پنجم شامل ۷ سر رت ایمونوساپرس شده، اما غیرآلوده که به عنوان کنترل برای نشان دادن نقش تلقیح در نظر گرفته شد.

همچنین تعداد ۸ سر رت نیز به عنوان ذخیره و جایگزین در نظر گرفته شد که در صورت تلفات در ۵ گروه اصلی جایگزین آنها شوند.

¹ Chami

³ Dehydration

⁵ Impregnation with paraffin

⁷ Trimming

⁹ Mounting

² Tisu processing

⁴ Clearing

⁶ Blooming

⁸ Cutting section



۹- آزمون آماری

برای مقایسه آماری گروه دارونما با سایر گروه‌ها از آزمون Independent sample T-Test و برای بررسی سطح معنی‌داری تفاوت‌های گروه‌ها در طی روند درمان با دارو از تجزیه واریانس یک طرفه استفاده شد.

برای تعیین درصد کاهش CFU هر گروه نسبت به گروه دارونما، ابتدا درصد کاهش هر کدام از گروه‌ها نسبت به روز صفر سنجیده شد و سپس درصد کاهش گروه دارونما در هرکدام از روزهای چهارم و هشتم از درصد کاهش سایر گروه‌ها در همان روز کسر شد.

نتایج

ترکیبات شیمیایی اسانس

با آنالیز اسانس مورت در مجموع بیش از ۹۷ درصد از

ترکیبات اسانس (۳۵ نوع ترکیب) شناسایی گردید و آلفا پینن، لیمونن، ۱، ۸ - سینئول، لینالول، آلفا ترپینئول، لینالول استات، گرانیل استات و کاریوفیلن از ترکیبات اصلی آن بودند (جدول شماره ۱).

تعیین کمیت حداقل غلظت مهارتی

برای بررسی خواص ضدکاندیدیازیس اسانس مورت سبز، ابتدا MIC و MFC اسانس و نیستاتین (به عنوان عامل کنترل مثبت) در محیط برون‌تنی تعیین شد و در ساخت فرمولاسیون دارویی آنها استفاده شد (جدول شماره ۲). نتایج نشان داد خاصیت ضدکاندیدیایی نیستاتین ۵۰۰ برابر قوی‌تر از اسانس مورت سبز است. اگرچه MIC و MFC اسانس مورت سبز با هم برابر می‌باشد ولی MFC نیستاتین دو برابر MIC آن است.

جدول شماره ۱ - نوع و میزان ترکیبات تشکیل‌دهنده اسانس مورت سبز

نام ترکیب	شاخص بازداری	درصد
Propyl butyrate	۹۱۴	۳/۳۲
Alpha pinene	۹۳۴	۱۶/۶۴۱
Camphene	۹۵۴	۰/۵۰۳
Bete pinene	۹۷۹	۱/۶۰۵
Beta myrcene	۹۹۱	۱/۵۰۰
Alpha Phellandrene	۱۰۰۷	۰/۷۶۸
Delta 3-carene	۱۰۱۲	۲/۵۲۴
Limonene	۱۰۳۳	۱۷/۷۷۱
1.8-cineole	۱۰۴۷	۲/۱۴۴
Ocimene(beta)	۱۰۵۱	۱/۴۴۱
Gamma,-terpinene	۱۰۶۳	۱/۴۱۵
Linalool Oxide	۱۰۷۵	۰/۳۸۴
Terpinolene	۱۰۹۱	۱/۷۳۷
Linalool	۱۱۰۲	۱۰/۶۵۸
Terpin-1-o1	۱۱۲۵	۰/۱۴۶
Neo-allo-ocimene	۱۱۳۰	۰/۱۴۵
Terpineole (cis-bete)	۱۱۴۶	۰/۴۶۸
Karahanaenone	۱۱۵۲	۰/۲۸۲
Terpinen-4-o1	۱۱۸۳	۱/۲۰۸
Alpha terpineol	۱۱۹۸	۸/۷۹۲
Verbenone	۱۲۱۶	۰/۱۶۱



ادامه جدول شماره ۱ - نوع و میزان ترکیبات تشکیل دهنده اسانس مورت سبز

نام ترکیب	شاخص بازداری	درصد
Carveol	۱۲۲۶	۰/۳۴۲
Nerol	۱۲۳۴	۰/۶۹۴
Carvone	۱۲۴۸	۰/۱۴۹
Linaleol acetate	۱۲۵۶	۷/۷۴۳
Geranial	۱۲۷۱	۰/۱۵۳
Lavandulyl acetate	۱۳۰۰	۰/۲۱۳
Carvacrol	۱۳۰۵	۰/۳۳۰
Methyl gerente	۱۳۲۳	۱/۰۷۶
Pipeitol acetate (cis)	۱۳۵۴	۴/۴۴۰
Neryl acetate	۱۳۶۲	۰/۸۳۴
Geranyl acetate	۱۳۸۳	۲/۹۴۳
Caryophyllene (E)	۱۴۳۱	۲/۴۰۷
Alpha humulene	۱۴۶۵	۱/۷۱۶
Caryophyllene oxide	۱۵۶۴	۰/۹۲۲

جدول شماره ۲ - میزان MIC و MFC مورت سبز و نیستاتین

ماده	MIC	MFC
نیستاتین	$4 \mu\text{gr} / \text{mL}$	$8 \mu\text{gr} / \text{mL}$
اسانس مورت سبز	$2 \text{mg} / \text{mL}$	$2 \text{mg} / \text{mL}$

معاینات بالینی

آلوده) و گروه ۵ (ایمونوساپرس اما غیرآلوده) هیچ گونه علائم بالینی مشاهده نشد.

ارزیابی سطح عفونت

ارزیابی سطح عفونت و اثرات درمانی اسانس و نیستاتین به روش های میکروبیولوژیکی و هیستوپاتولوژیکی به شرح ذیل بررسی شد:

- ارزیابی میکروبیولوژی

قبل از شروع آزمایش ها از حفره دهانی همه رت های مورد آزمایش نمونه برداری به عمل آمد و هیچ نشانه ای مبنی بر عفونی بودن رت ها مشاهده نشد. نتیجه کشت نمونه های گرفته شده از دهان تمام رت ها در مراحل شروع آزمایش و ایمونوساپرس و قبل از تلقیح منفی بود.

نتایج کشت نمونه های دهانی رت های موجود در گروه ۵ (گروه ایمونوساپرس غیرآلوده / بدون انجام تلقیح) در همه

دهان رت های گروه های درمانی چهار گانه ($n=28$) در روز صفر معاینات لازم به عمل آمد و مشخص شد که حیوانات به شدت به کاندیدیازیس دهانی مبتلا هستند. در اکثر رت ها، ضایعاتی به شکل پلاک های کوچک و برجسته، پنبه ای شکل و به رنگ شیری تا زرد رنگ در سرتاسر سطح مخاط پشتی زبان مشاهده شد. تظاهر بالینی کاندیدیازیس به فرم برفک دیده می شد. همچنین بین ضایعات برفکی در برخی از رت ها، به صورت محدود ضایعات قرمز رنگ دیده شد که در این نواحی، مخاط فاقد پرز و ملتهب بود و به فرم کاندیدیازیس آتروفیک (ارتیماتوس) به نظر می رسید. البته فراوانی این فرم در مقایسه با برفک به مراتب کمتر و شکل غالب همان برفک بود. این ضایعات در دو گروه درمانی (نیستاتین و اسانس مورت) پس از هشت روز درمان کاملاً ناپدید شد. این ضایعات در حیوانات گروه دارونما در سرتاسر آزمایش در روی زبان باقی ماند. همچنین در گروه ۴ (غیرایمونوساپرس و



مراحل مختلف آزمایش منفی بود. بنابراین برای ایجاد کاندیدیازیس در مدل‌های تجربی، تلقیح کاندیدا یک ضرورت مسلم می‌باشد و ایمونوساپرس به تنهایی کافی نیست.

در روز صفر یعنی درست قبل از شروع درمان با دارو، از دهان همه رت‌ها نمونه‌گیری به عمل آمد، کشت‌های دهانی آنها (به جز گروه غیر ایمونوساپرس) شدیداً مثبت بود. کمیت لگاریتم میانگین CFU به ازای هر سوپ گرفته شده برای سه گروه (گروه‌های درمان شده با اسانس مورت سبز، نیستاتین و گروه دارونما) برابر 0.6 ± 4.73 بود و همه رت‌های این سه گروه شدیداً عفونی بودند. آزمون تجزیه واریانس یک طرفه نشان داد که هیچ‌کدام از این چهار گروه در روز صفر از لحاظ میزان عفونت تفاوت معنی‌داری نداشتند. اما در گروه غیرایمونوساپرس و آلوده فقط ۴ سر از رت‌ها به صورت جزئی عفونی شده بودند و میزان عفونت در این گروه نسبت به گروه دارونما به طور معنی‌داری کمتر بود ($p < 0.05$) (جدول شماره ۳ و شکل شماره ۲).

در روز چهارم درمان، مجدداً از حفره دهانی همه رت‌ها نمونه‌گیری و کشت به عمل آمد و کمیت لگاریتم میانگین CFU حفره دهانی همه رت‌ها به صورت کمی تعیین شد. اگرچه همه رت‌ها درمان شده با اسانس مورت، آلوده بودند اما کمیت لگاریتم میانگین CFU آنها به طور معنی‌داری ($p < 0.001$) کاهش یافته بود. همچنین در گروه درمان با نیستاتین تنها $1/7$ رت‌ها عفونی و نتیجه کشت آنها مثبت بود ولی کمیت لگاریتم میانگین CFU آنها به طور معنی‌داری

($p < 0.05$) کاهش یافته بود. میزان کاهش کمیت لگاریتم میانگین CFU گروه‌های درمان شده با اسانس مورت سبز و نیستاتین در مقایسه با گروه کنترل منفی دارونما به ترتیب $82/2$ و $90/62$ درصد بود. در مورد رت‌های گروه غیر ایمونوساپرس تنها $1/7$ رت‌ها هنوز به صورت جزئی عفونی بودند و کمیت لگاریتم میانگین CFU آنها به طور معنی‌داری ($p < 0.001$) کاهش یافته بود. به هر حال مقایسه دو گروه درمان شده با اسانس مورت و نیستاتین در روز چهارم درمان نشان داد که تفاوت معنی‌داری بین گروه‌های درمانی مورت و نیستاتین وجود داشته است و کمیت لگاریتم میانگین CFU در تیمار درمان با نیستاتین در مقایسه با گروه درمانی اسانس مورت به طور معنی‌داری کمتر ($p < 0.05$) می‌باشد (جدول شماره ۳ و شکل شماره ۲).

در روز هشتم درمان، کشت دهانی همه افراد گروه درمانی اسانس مورت مثبت بود ولی $1/7$ رت‌ها گروه درمانی نیستاتین و $1/7$ رت‌ها گروه غیر ایمونوساپرس به صورت خیلی جزئی کشت مثبت نشان دادند. البته در مقایسه با گروه دارونما، تغییر معنی‌داری ($p < 0.001$) در درصد کاهش CFU در گروه درمانی اسانس مورت ($88/34$ درصد) مشاهده شد. درمان با نیستاتین نیز به طور معنی‌داری در از بین بردن ارگانیسم‌های کاندیدا مؤثر بود. به طوری که در روز هشتم، فقط $1/7$ کشت‌ها به صورت خیلی جزئی و با یک کاهش معنی‌دار ($p < 0.001$)، کمیت لگاریتم میانگین CFU مثبت بود (جدول شماره ۳ و شکل شماره ۲).

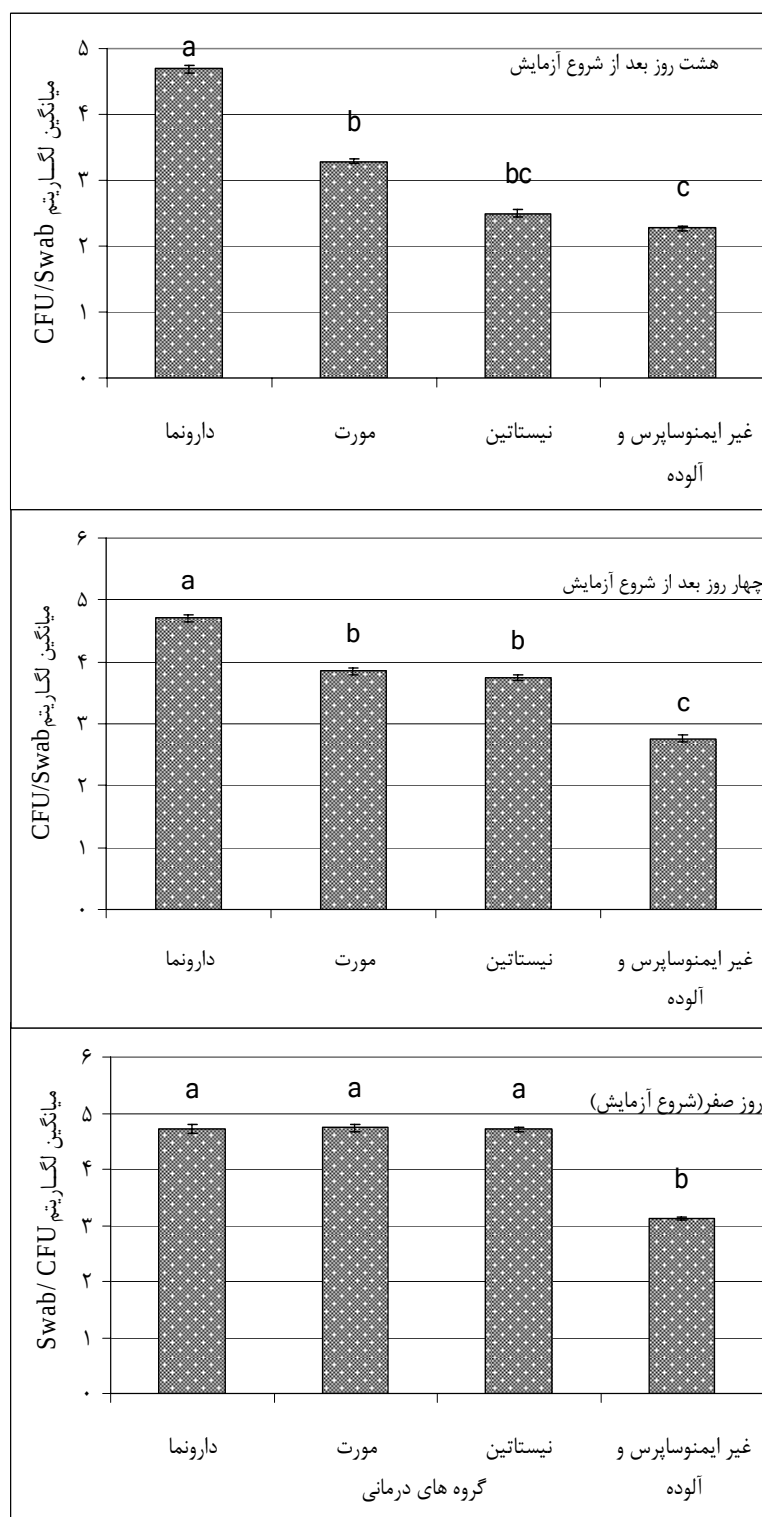
جدول شماره ۳- مطالعه‌ی میکروبیولوژی گروه‌های مختلف درمانی بر علیه کاندیدیازیس دهانی

گروه	روز صفر		روز چهار		روز هشت	
	رت‌ها آلوده (درصد)	لگاریتم CFU $\pm$ SD	رت‌ها آلوده (درصد)	لگاریتم CFU $\pm$ SD	رت‌ها آلوده (درصد)	لگاریتم CFU $\pm$ SD
کنترل منفی (دارونما)	$7/7 (100)$	4.73 ± 0.08	$7/7 (100)$	4.71 ± 0.06	$7/7 (100)$	4.69 ± 0.06
مورت	$7/7 (100)$	4.74 ± 0.07	$7/7 (100)$	$3.85 \pm 0.05^{**}$	$7/7 (100)$	$3.29 \pm 0.14^{**}$
نیستاتین	$7/7 (100)$	4.71 ± 0.04	$5/7 (71/43)$	$3.74 \pm 0.04^{*}$	$1/7 (14/28)$	$2/5^{**}$
غیرایمونوساپرس و آلوده	$4/7 (57/1)$	$3.12 \pm 0.3^{*}$	$2/7 (28/57)$	$2.76 \pm 0.16^{**}$	$1/7 (14/28)$	$2/27^{**}$

* تفاوت با گروه دارونما با سطح معنی‌داری $p < 0.05$

** تفاوت با گروه دارونما با سطح معنی‌داری $p < 0.001$





شکل شماره ۲- مقایسه گروه‌های درمانی مختلف از شروع تا روز هشتم درمان



- ارزیابی هیستوپاتولوژیکی

بررسی لام‌های هیستوپاتولوژی تهیه شده از سطح پشتهی زبان گروه‌های سه‌گانه درمانی نشان داد که در رت‌های گروه دارونما، یک کلونیزاسیون وسیع از سلول‌های مخمری فراوان و هایف‌ها و پسودوهایف‌های متعدد در سطح لایه‌های شاخی و اپی‌تلیوم مخاط پشتهی زبان مشاهده شد. هایف‌ها به داخل اپی‌تلیوم و حتی لایه‌های عمیق تر نفوذ نموده و ضخامت در این نواحی نامنظم بود و خصوصیات هیستوپاتولوژیکی وجود عفونت در این گروه را تأیید نمود.

در گروه رت‌های درمان شده با اسانس، هیچگونه عناصر قارچی اعم از سلول‌های مخمری و پسودوهایف در سطح اپی‌تلیوم مخاط پشتهی زبان دیده نشد و بررسی هیستوپاتولوژیکی وجود عفونت در این گروه‌ها را تأیید نکرد و در سطح اپی‌تلیوم مخاط پشتهی زبان، عناصر قارچی مشاهده نشد و نرمال بود.

در گروه رت‌های درمان شده با اسانس مورت سبز، در نقاط محدودی از سطح اپی‌تلیوم مخاط پشتهی زبان، تعداد کمی از سلول‌های مخمری و هایف کاندیدا آلبیکنس وجود داشت و بافت زبان به طور کامل پاکسازی نشده بود و کانون‌های محدودی از عفونت وجود داشت.

بحث

بررسی نوع و درصد ترکیبات اسانس مورت سبز مورد استفاده در این تحقیق با استفاده از دستگاه‌های GC-MS و GC نشان داد که ترکیبات اصلی آن آلفاپینن، لیمونن، ۱، ۸ - سینئول، لینالول، آلفاترپینئول، لینالئول استات، گرانیل استات و کاریوفیلن می‌باشد. این نتایج با مطالعات انجام شده توسط سایر محققین مطابق بود [۳۳، ۳۹]. خواص ضد میکروبی و ضد قارچی اسانس مورت و نیز ترکیبات سازنده آن از قبیل آلفاپینن، لینالول، لیمونن، ۱، ۸ - سینئول، آلفاترپینئول در مستندات علمی مختلف گزارش شده است [۳۳]. بدیهی است که اثرات ضد میکروبی و ضد قارچی اسانس مورت را به اجزای تشکیل دهنده آن یا به اثر سینرژیستی مجموعه یا بخشی از اجزای آن می‌توان نسبت داد.

نتایج نشان داد MIC اسانس مورت سبز برابر 2 mg/ml و MIC نیستاتین جهت مهار رشد این ایزوله بالینی برابر $4 \text{ } \mu\text{g/ml}$ بود. به عبارت دیگر قدرت مهار کاندیدای مورد مطالعه توسط نیستاتین حدود ۵۰۰ برابر قوی‌تر از اسانس مورت می‌باشد. این نتایج تقریباً با نتایج دیگر محققین تطابق داشته است با این تفاوت که در این تحقیق از یک ایزوله پاتوژن بالینی استفاده شد که ممکن است مقاوم‌تر باشد، در حالی که در سایر مطالعات از ایزوله‌های استاندارد استفاده شده بود [۳۹].

در این تحقیق مطابق مدل مارتینز برای مطالعه اثر ضد کاندیدایی اسانس مورت سبز و نیستاتین (کنترل مثبت) از یک مدل تجربی استاندارد شده کاندیدایزیس دهانی در رت‌های ایمونوساپرس که بسیار ساده و به راحتی قابل تولید است استفاده شد [۲۹، ۳۰، ۳۱]. تجویز سیستمیک کورتیکو استروئید (دگزامتازون) در آب آشامیدنی دو هفته قبل از درمان باعث کاهش شدید گلبول‌های سفید خون و ایجاد حالت نوتروپنیک در رت‌ها شد. این دارو همچنین با جلوگیری از تجمع سلول‌های التهابی در ناحیه التهاب، مهار فاگوسیتوز و آزاد شدن واسطه‌های شیمیایی التهاب، اثرات خود را اعمال می‌نماید و باعث سرکوب شدید سیستم ایمنی رت‌های مورد مطالعه می‌شود. علاوه بر این تجویز آنتی‌بیوتیک‌های سیستمیک به ویژه تتراسیکلین، توسعه کاندیدایزیس دهانی را در رت‌ها تسهیل و همچنین از عفونت‌های باکتریایی جلوگیری نمود [۴۰، ۴۱]. نشانه‌های سرکوب سیستم ایمنی در رت‌ها از قبیل کاهش شدید وزن، ریزش شدید موها، بزرگ شدن بیضه‌ها، اسهال، کاهش شدید تحرک و گوشه‌گیری مشاهده شد [۳۲].

در این تحقیق، حفره دهانی برای ارزیابی‌های میکروبیولوژیکی و هیستوپاتولوژیکی مورد توجه قرار گرفت زیرا گونه‌های کاندیدا تمایل خاصی برای محل‌های آناتومیکی ویژه در حفره دهانی دارند و عموماً روی مخاط دهانی کراتینه شده یا غیر کراتینه انسان به ویژه پشت زبان و سطوح گونه‌ای ساکن هستند. نقشه مقاطع طولی و نیم‌رخ کلونیزاسیون دهانی کاندیدا توسط فیسکر^۱ و همکاران به دنبال تلقیح

¹ Fisker



از نتایج به دست آمده در ارزیابی‌های میکروبیولوژیکی و هیستوپاتولوژیکی در طی هشت روز درمان می‌توان نتیجه گرفت که علی‌رغم اینکه گزارش‌هایی [۳۷،۳۸] نشان می‌دهد که رت‌ها ممکن است کاندیدا آلبیکس را در یک سطح خیلی پایین به عنوان کومنسال گذرا پناه دهد و محققینی که برای مطالعه از این مدل حیوانی استفاده می‌کنند می‌بایست کلونیزاسیون دهانی غیرطبیعی کاندیدا را قبل از تلقیح مصنوعی در نظر بگیرند، در این تحقیق نتیجه کشت دهانی تمام رت‌های مورد آزمایش چه در مرحله شروع آزمایش و چه در مرحله ایمونوسپرس و قبل از تلقیح منفی بود و این نتیجه با نتایج محققین مختلفی که از مدل حیوانی رت برای مطالعه کاندیدیازیس دهانی استفاده نموده بودند تطابق داشت [۲۹،۳۰،۳۱].

از آنجایی که در حیوانات گروه چهار (غیرایمونوسپرس اما عفونی و تلقیح شده) پس از ۸ روز فقط $\frac{1}{v}$ حیوانات به صورت جزئی کشت مثبت نشان دادند و نیز با توجه به منفی بودن کشت دهانی تمام حیوانات گروه ۵ (رت‌های ایمونوسپرس اما غیر عفونی و بدون تلقیح) و همچنین عدم وجود علائم بالینی کاندیدیازیس دهانی در معاینات حیوانات این دو گروه، می‌توان نتیجه گرفت که لازمه ایجاد یک مدل کاندیدیازیس دهانی موفق در رت، انجام مراحل ایمونوسپرس و تلقیح با هم می‌باشد و این دو مرحله لازم و ملزوم یکدیگر بوده و انجام هر یک به تنهایی کافی نمی‌باشد. در گروه‌های درمانی چهار گانه (گروه‌های ۱، ۲، ۳ و ۴) در روز صفر درمان، لگاریتم میانگین CFU به دست آمده از نمونه‌های کشت دهانی تمام رت‌ها ($n=28$) مشابه نتایج به دست آمده توسط سایر محققین با همان میزان ماده تلقیحی بود [۴۷،۴۸] و تمام رت‌ها دارای عفونت بوده و معاینات بالینی وجود کاندیدیازیس دهانی را تأیید نمود [۲۹،۳۰،۳۱].

در گروه ایمونوسپرس عفونی اما درمان نشده (گروه ۳ یا دارونما)، نمونه‌های کشت دهانی تمام حیوانات در هشت روز درمان مثبت بود و رت‌ها یک عفونت پایدار از خود نشان دادند که تقریباً در طی هشت روز درمان ثابت بود (البته با یک کاهش ۸ درصدی در روز هشت درمان نسبت به روز صفر). مشاهدات هیستوپاتولوژیکی نیز نشان دهنده وجود عناصر مخمری و هایفی فراوان و نفوذ عناصر هایفی در اپی تلیوم

دهانی کوتاه مدت کاندیدا آلبیکس در رت‌های ویستار در یک رژیم وابسته به تتراسیکلین مشخص شد [۴۱]. این آزمایش به طور برجسته فرآیند کلونیزاسیون کاندیدا آلبیکس در چهار قسمت عمده دهان را آشکار ساخت.

بعضی از محققین اعتقاد دارند که اتصال و چسبندگی سلولی کم و فضاهای داخل سلولی فراوان و یک اپی تلیوم غیرمنظم و نامساوی و همراه با یک لایه شاخی شل، نفوذ و کلونیزاسیون هایف‌ها در سطح غشای زبان رت‌ها را تسهیل می‌کند [۴۲]. بعد از تلقیح کاندیدا آلبیکس در دهان رت‌ها، مخمرها و پسودوهایف‌ها و هایف‌ها فقط در لایه کراتینه زبان دیده می‌شوند. یک ایراد که در مدل رت وجود دارد این است که حیوان ممکن است کاندیدا آلبیکس را در یک سطح خیلی پایین به عنوان یک کومنسال گذرا پناه دهد ولی این موضوع همیشه عمومیت ندارد بنابراین محققینی که برای مطالعه این مدل را به کار می‌برند می‌بایست نقش مهم کلونیزاسیون دهانی غیرطبیعی کاندیدا را قبل از تلقیح مصنوعی در این حیوان در نظر بگیرند که در این مطالعه نیز مدنظر قرار گرفت [۴۳].

در این مطالعه برای ایجاد کاندیدیازیس دهانی از یک ایزله کاندیدا آلبیکس با قدرت بیماری‌زایی بالا استفاده شد که از یک بیمار مبتلا به واژنیت حاد کاندیدیایی به دست آمده بود. نتایج تعیین کمیت CFU و معاینات بالینی در روز صفر درمان و همچنین عفونت زیاد در حیوانات درمان نشده (گروه دارونما) در سرتاسر آزمایش، مؤید قدرت بیماری‌زایی بالای آن بود. این ایزوله دارای قدرت تشکیل جرم تیوپ و هایف فراوان بوده که نتایج هیستوپاتولوژی این موضوع را تأیید نموده‌است. تشکیل جرم تیوپ که زودتر از رشد هایفی در کاندیدا اتفاق می‌افتد، عموماً در ارتباط با افزایش قدرت اتصال به سلول‌های اپی تلیال [۴۴] و مقاومت در برابر فاگوستیوزیس به علت ابعاد فیزیکی بزرگتر آنها می‌باشد [۴۵]. این نظریات غالباً منجر به این اعتقاد شده که تشکیل لوله زایا و هایف در کاندیدا آلبیکس موجب نفوذ بیشتر در لایه شاخی اپی تلیال شده و در ایجاد بیماری اهمیت دارند [۴۶]. این مدل همچنین در مطالعات مربوط به ارزیابی اثرات عوامل ضدقارچی در درمان کاندیدیازیس واژینال کاربرد دارد و با اندکی تغییر در مطالعات درمانی کاندیدیازیس سیستمیک نیز قابل استفاده می‌باشد [۲۹،۳۰،۳۱،۳۲].



از عفونت هنوز وجود داشت.

نتیجه‌گیری

بررسی‌های میکروبیولوژیکی و هیستوپاتولوژیکی نشان داد پس از هشت روز درمان با اسانس مورت، کانون‌های محدودی از عفونت در برخی از نقاط مخاط زبان وجود داشته که به صورت نهفته باقی‌مانده است و در صورت وجود شرایط زمینه‌ای و عدم درمان قطعی ممکن است مجدداً باعث بروز عودهای مکرر بیماری شود. بنابراین هشت روز درمان توسط اسانس مورت با غلظتی معادل دو برابر MIC برای ریشه‌کنی کاندیدایازیس دهانی در رت‌های ایمونوساپرس کافی نمی‌باشد. از آنجا سمیت خوراکی (LD_{50}) اسانس مورت در رت برابر $3/7 \text{ ml/kg}$ می‌باشد [۳۳] و دوزهای مورد استفاده اسانس مورت سبز در این تحقیق به مراتب کمتر از دوزهای کشندگی حاد (LD_{50}) آن می‌باشد و از طرفی اسانس مورت اثر درمانی معنی‌داری نیز داشته‌است پیشنهاد می‌شود که اثر درمانی این اسانس در دوزهای بالاتر و طول دوره درمانی بیشتر مورد بررسی قرار گیرد.

مخاط پستی زبان بود و با نتایج میکروبیولوژیکی مطابقت داشت. همچنین وجود ضایعات بالینی کاندیدایازیس دهانی در تمام رت‌های این گروه در طی هشت روز درمان، نشان‌دهنده یک عفونت پایدار در این حیوانات بود.

چهار روز پس از درمان با اسانس مورت سبز حیوانات هنوز عفونی بودند اما کمیت لگاریتم میانگین CFU آن نسبت به گروه دارونما به میزان $82/2$ درصد کاهش یافته بود. در صورتیکه پس از چهار روز درمان با نیستاتین تنها کشت 10^5 حیوانات مثبت بوده و کمیت لگاریتم میانگین CFU این گروه نسبت به گروه دارونما $90/62$ درصد کاهش یافته بود. این مسأله نشان‌دهنده تأثیر بیشتر نیستاتین برای درمان کاندیدایازیس دهانی نسبت به اسانس مورت در چهار روز اول درمان بود. در روز هشتم درمان در گروه درمانی اسانس مورت، کشت نمونه‌های دهانی تمام حیوانات مثبت بود ولی از میزان لگاریتم میانگین CFU کاسته شده همچنین علایم بالینی کاندیدایازیس در روی مخاط پستی زبان این حیوانات محو شده بود. نتایج هیستوپاتولوژیکی این گروه نشان داد که در مناطق محدودی از سطح اپی‌تلیوم مخاط پستی زبان تعداد کمی از سلول‌های مخمری و هایف کاندیدا وجود داشته و بافت زبان به طور کامل پاکسازی نشده و کانون‌های محدودی

منابع

1. Wingard JR. Importance of *Candida* species other than *C. albicans* as pathogens in oncology patients. *Clin. Infect. Dis.* 1995; 20 (1): 115 - 25.
2. Calderone RA and Fonzi WA. Virulence factors of *Candida albicans*. *Trends in Microbiol.* 2001; 9 (7): 327 - 35.
3. Singh N. Trends in the epidemiology of opportunistic fungal infections: predisposing factors and the impact of antimicrobial use practices. *Clin. Infect. Dis.* 2001; 33: 1692 - 6.
4. Samaranayake LP. Oral mycoses in HIV infections. *Oral Surg. Oral Med. Oral Pathol.* 1992; 73: 171 - 80.
5. Dignani MC, Solomkin JS, Anaissie EJ. *Candida*. In: Anaissie EJ, McGinnis MR and Pfaller MA, eds. *Clinical Mycology*. Philadelphia: Churchill Livingstone, 2003, pp: 195 - 227.
6. Samaranayake LP and Lamey PJ. Oral Candidosis: 1. Clinicopathological aspects. *Dental Update*, 1988; 15: 227 - 31.
7. MacPhail LM, Greenspan D, Dodd CL, Heinic GS, Beck C and Ekoku E. Association of fungal species with oral candidiasis in HIV infection. *J. Dent. Res.* 1993; 72: 353.
8. Samaranayake YH and Samaranayake LP.



- Experimental oral candidiasis in animal models. *Clin. Microbiol. Rev.* 2001; 14 (2): 398 - 429.
9. Ellepola ANB and Samaranayake LP. Oral candidal infections and antimycotics. *Crit. Rev. Oral Biol. Med.* 2000; 11 (2): 172 - 98.
 10. Kauffman CA and Carver PL. Antifungal agents in the 1990s. Current status and future developments. *Drugs* 1997; 53 (4): 539 - 49.
 11. Ahmad S, Khan Z, Mustafa AS and Khan ZU. Seminested PCR for diagnosis of candidemia: Comparison with culture, antigen detection, and biochemical methods for species identification. *J. Clin. Microbiol.* 40: 2483 - 9.
 12. Baghalian K and Naghdi Badi H. Volatile oil crops; their biology, biochemistry, and production. Andarz Publications. 2000, pp: 139 - 88.
 13. Ghasemi Dehkordi N (Ed.). Iranian Herbal Pharmacopoeia (IHP). Ministry of Health Pub, Tehran. 2002, vol. 2, pp: 749 - 53.
 14. Garg SC, Dengre SL. Antifungal activity of the essential oil of *Myrtus Communis* Var *Microphylla*. *Herba Hungarica* 1988; 27: 123 - 6.
 15. Martinetz H, Johnson M, Phillips B. Antimicrobial effects of *Myrtus communis* L. essential oil on cilinical isolates of *Fusarium* and *Penicilium*. *Med. Plant.* 1998; 34 (6): 85 - 9.
 16. Mccoy K, Lima J. Antimicrobial activity of *Myrtus communis* L. against *Candida albicans*. *Med Hypo*: 2003; 89 (15): 166 - 71.
 17. Bonjar GHS, Nik AK, Aghighi S. Antibacterial and antifungal survey in plants used in indigenous herbal-medicine of south east regions of Iran. *J. Biol. Sci.* 2004; 4: 405 - 12.
 18. Miller P, Danniell R. Inhibitory Effects of *Zingiber officinalis* and *Myrtus Communis* L. Against Dimatiaceouses. *Fito.* 2005; 22 (8): 211 - 5.
 19. Ameziane N, Boubaker H, Boudyach H, Msanada F, Jilal A and Ait Benaoumar A. Antifungal activity of Moroccan plants against citrus fruit pathogens. *Agron. Sustain. Dev.* 2007; 27: 273 - 7.
 20. Owlia P, Saderi H, Aghaee H, Yaraee R and Zayeri F. The effect of *Myrtus communis* L. essential oil on treatment of Herpes simplex infection in animal model. *Iranian J. Medicinal and Aromatic Plants* 2007; 23 (2): 157 - 65.
 21. Romani A, Coinu R, Carta S, Pinelli P, Galardi C, Vincieri FF and Franconi F. Evaluation of antioxidant effect of different extracts of *Myrtus communis* L. *Free Radic. Res.* 2004; 38 (1): 97 - 103.
 22. Feisst C, Franke L, Appendino G, Werz O. Identification of molecular targets of the oligomeric nonprenylated acylphloroglucinols from *Myrtus communis* and their implication as anti-inflammatory compounds. *J. Pharmacol. Exp. Ther.* 2005; 315 (1): 389 - 96.
 23. Mendes MM, Gazarini LC and Rodrigues ML. Acclimation of *Myrtus communis* to contrasting Mediterranean light environments: Effects on structure and chemical composition of foliage and plant water relations. *Environ. Exp. Bot.* 2001; 45: 165 - 78.
 24. Azadbakht M, Ziaiye H, Abdollahi F and Shabankhani B. Effect of Methanolic essence and extract of *Myrtus Communis* on *Trichomonas Vaginalis*. *Journal of Medical Faculty Guilan University of Medical Sci.* 2004; 48 (12): 8 - 13.
 25. Khalighi-Sigaroodi F, Jarvandi S and Taghizadeh M. Therapeutic indications of medicinal plants. Arjmand Pub. Tehran, Iran. 2010, pp: 181 - 4.
 26. British Pharmacopoeia, HMSO, London, 1988, pp: 2, A137 – A138.
 27. Adams RP. Identification of essential oil components by gas chromatography/quadrupole mass spectroscopy. Allured Publishing. Carol Stream, IL, USA 2001, p: 469.
 28. National Committee for Clinical Laboratory Standards. Reference method for broth dilution antifungal susceptibility testing of yeasts; approved standard. NCCLS document M27-A. National Committee for Clinical Laboratory Standards, Wayne, Pa. 1997.
 29. Chami N, Chami F, Bennis S, Trouillas J and Remmal A. Antifungal treatment with carvacrol



- and eugenol of oral candidiasis in immunosuppressed rats. *Braz. J. Infect. Dis.* 2004; 8 (3): 217 - 26.
30. Martinez A, Regardera J, Jimenez E, et al. Antifungal efficacy of GM237354, a sordarin derivative, in experimental oral candidiasis in immunosuppressed rats. *Antimicrob. Agents Chemother.* 2001; 45: 1008 - 13.
31. Martinez A, Ferrer S, Santos I, Jimenez E, Sparrowe J, Regadera J, De Las Heras FG and Gargallo-Viola D. Antifungal activities of two new azasordarins, GW471552 and GW471558, in experimental models of oral and vulvovaginal candidiasis in immunosuppressed rats. *Antimicrob. Agents Chemother.* 2001; 45 (12): 3304 - 9.
32. Ahmet U, Tonay I, Mehiha UH and Hande D. Immune deficiency and cryptosporidiosis in rats. *Turk. J. Vet. Anim. Sci.* 2003; 27: 1187 - 92.
33. Najib-Zadeh T. Evaluation of Antifungal Efficacy of *Satureja khuzestanika* and *Myrtus communis* Essential Oils on Oral Candidiasis in Immunosuppressed Rats (In Persian). M.Sc. Thesis. Tarbiat Modares University, Iran, 2009.
34. Carleton HM. Carleton's Histological technique. Oxford University press 1980, pp: 520.
35. Mc Manus FA and Mowry RW. Staining methods. In: Hober PB, ed. Histology and Histochemistry. New York: Harper and Brothers; 1965.
36. Cohn HJ. Staining procedures used by the Biological stain Commission. New York, Biotech Publication 1994.
37. Smith A and Bruton J. A Colour atlas of histological Staining techniques. Wolfe Medical Publications, London, 1978, p: 192.
38. Davenport HA. Staining Sections. In: Davenport HA, editor. Histological and Histochemical Techniques. Philadelphia: W.B Saunders, 1960: 217 - 62.
39. Rasooli I, Moosavi ML, Rezaee MB and Jaimand K. Susceptibility of microorganisms to *Myrtus communis* L. essential oil and its chemical composition. *J. Agric. Sci. Technol.* 2002; 4: 127 - 33.
40. Russell C and Jones JH. Effects of oral inoculation of *Candida albicans* in tetracycline - treated rats. *J. Med. Microbiol.* 1973; 6: 275 - 79.
41. Fisker AV, Rindom Schiøtt C and Phillipsen HP. Short-term oral candidosis in rats, with special reference to the site of infection. *Acta Pathol. Microbiol. Immunol. Scand B.* 1982; 90 (1): 49 - 57.
42. Phillipsen HP, Cleaton PJ, Fisker AV. Correlative light microscopic and scanning electron microscopic study of completely and incompletely orthokeratinized rat oral epithelium. *European Journal of Oral Sci.* 1982; 90: 255 - 262.
43. O'Grady J. Trauma and oral candidosis. M.D.Sc. thesis. University of Melbourne, Melbourne, Australia. 1986.
44. Kimura LH and Pearsall NN. Relationship between germination of *Candida albicans* and increased adherence to human buccal epithelial cells. *Infect. Immun.* 1980; 28: 464 - 8.
45. Martin MV, Craig GT and Lamb DJ. An investigation of the role of true hypha production in the pathogenesis of experimental oral candidosis. *Sabouraudia* 1984; 22 (6): 471 - 6.
46. Odds FC. Candida and candidiasis. Leicester University Press, Leicester, UK. 1979, pp: 382.
47. Seelig MS. Mechanisms by which antibiotics increase the incidence and severity of candidiasis and alter the immunological defenses. *Bacteriol. Rev.* 1966; 30: 442 - 59.
48. Knight L and Fletcher J. Growth of *candida albicans* in saliva: Stimulation by glucose associated with antibiotics, corticosteroids and diabetes mellitus. *J. Infect. Dis.* 1971; 123 (4): 371 - 7.

