

مطالعه اثرات ضدقارچی اسانس گل بیمرگ (*Helichrysum arenarium* L.)

بر رشد کاندیدا / آلبیکنز و ساکارومایسز سرویسیه

هدیه داودی مقدم^{1*}، علی محمدی ثانی²، معصومه مهربان سنگ‌آتش³

1. دانش آموخته کارشناسی ارشد علوم و صنایع غذایی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد قوچان، قوچان، ایران.

2. گروه علوم و صنایع غذایی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد قوچان، قوچان، ایران.

3. گروه پژوهشی کیفیت و ایمنی مواد غذایی، پژوهشکده علوم و فناوری مواد غذایی جهاد دانشگاهی، مشهد، ایران.

*نویسنده مسئول: Hedyeh.davoudi@gmail.com

چکیده

گل بیمرگ یک گیاه علفی چندساله، متعلق به خانواده آستراسه است که در بسیاری از کشورها جهت درمان سنتی بسیاری از بیماری‌ها از آن استفاده می‌شود. در این مطالعه، اسانس بخش‌های هوایی گیاه این گل به روش تقطیر با آب به کمک دستگاه کلونجر استخراج و تاثیر آن بر دو گونه مخمري کاندیدا / آلبیکنز و ساکارومایسز سرویسیه به روش میکرودايلوشن و در ده غلظت متفاوت بررسی شد. یافته‌های تحقیق حاضر نشان داد که اسانس گل بیمرگ تاثیر قابل توجهی در کاهش و حذف مخمرهای مورد بررسی دارد، اما کاندیدا / آلبیکنز با حداقل غلظت بازدارندگی 195/31 میکروگرم بر میلی لیتر و حداقل غلظت کشندگی 3125 میکروگرم بر میلی لیتر مقاومت بیشتری نسبت به ساکارومایسز سرویسیه نشان داد، به طوری که میزان رشد ساکارومایسز سرویسیه در تمام غلظت‌ها کمتر از کاندیدا / آلبیکنز بود. نتایج این تحقیق نشان داد که اسانس گل بیمرگ اثر ضد مخمري قابل توجهی دارد. بنابراین می‌توان از این گیاه به عنوان یک عامل ضد قارچ (ضد مخمري) در صنایع غذایی و دارویی استفاده نمود.

واژگان کلیدی: اسانس گل بیمرگ، حداقل غلظت بازدارندگی، مخمر.

مقدمه

مخمرهای کروی، بیضوی و یا مستطیلی شکل است که معمولاً از طریق جوانه زدن در جهات مختلف، تکثیر می‌یابد (Mortazavi et al., 2008) و قادر به فساد مواد غذایی حاوی اسید یا نمک زیاد می‌باشد (Frazier and Westhoff, 1978). گونه‌های مختلف این جنس، قندها را به میزان بسیار متفاوتی تخمیر می‌کنند. در بین گونه‌های مختلف جنس کاندیدا، حداقل 7 گونه مختلف وجود دارد که برای انسان بیماری‌زا می‌باشند. مهمترین آن‌ها کاندیدا / آلبیکنز، از شایع ترین قارچ‌های بیماری‌زا است و در انسان به شکل‌های مختلف ایجاد برفک می‌کند

بیماری‌های با منشأ قارچی در زمره شناخته شده ترین بیماری‌هایی هستند که از گذشته تا به حال همواره گریبان‌گیر انسان بوده و به همین منظور، تلاش‌های زیادی برای شناخت، کنترل و درمان این عوامل بیماری‌زا صورت گرفته است (Mohammadpour, 2011). در این میان، قارچها و مخمرها علاوه بر این که عامل ایجاد بسیاری از بیماری‌ها و مسمومیت‌های غذایی هستند به عنوان فاسدکننده مواد غذایی نیز مطرح می‌شوند که ضررهای اقتصادی زیادی را به همراه دارند (Demirci et al., 2008; Mahzooni-Kachapi et al., 2012). جنس کاندیدا در برگیرنده

این گیاه، دارای گل هایی به رنگ های مختلف از جمله زرد تا نارنجی مایل به قرمز یا حتی قهوه ای می-باشد (Radusiene and Judzentiene, 2008)، این گل ها منبع گیاهی با ارزشی میباشند که از زمان قرون وسطی

که میتوان به برفک مخاط عضلانی، برفک جلدی، برفک نای و مجاری ادراری و برفک ریوی که خطرناک ترین فرم بیماری است، اشاره کرد (Mortazavi et al., 2008). سلول های مخمر جنس ساکارومایسز از نظر ظاهری به شکل بیضوی، کروی و یا به صورت کشیده و مستطیلی که در انتها گرد می شوند، دیده می شوند. تا کنون 40 گونه مختلف از این جنس شناسایی شده است که همگی گلوکز را به خوبی و به سرعت تخمیر می نمایند، اما قندهای دیگر را بر حسب گونه به صورت متفاوتی تخمیر می کنند (Mortazavi et al., 2008). ساکارومایسز سرویسیه معروف ترین گونه این جنس است که رشد کنترل نشده این مخمر در انبارها باعث تخمیر محصول و افزایش ضایعات می شود. امروزه به منظور کاهش یا حذف افزودنی های سنتزی شیمیایی در غذا، از جمله مواد نگهدارنده و تمایل مصرف کنندگان به غذاهای طبیعی و بدون نگهدارنده، تکنولوژی جدید به سمت استفاده از منابع طبیعی از جمله اسانسها و عصاره ها به عنوان نگهدارنده های غذایی گرایش پیدا کرده است (Bluma et al., 2008). گل بی مرگ با نام علمی *L. Helichrysum arenarium* یک گیاه علفی چند ساله با ارتفاع 15-40 سانتی متر، ماه های خرداد تا مرداد به گل می نشیند (Eshbakova and Aisa, 2009) و به خانواده گل ستاره ای (Asteraceae) تعلق دارد (Eroglu et al., 2010) و به صورت وحشی در بسیاری از مناطق جهان از جمله اروپا، غرب سیبری و آسیای مرکزی رشد میکند (Yong et

استافیلوکوکوس اورئوس جلوگیری کند، در حالیکه تأثیر قابل ملاحظه ای روی باسیلوس سوبتیلیس مشاهده نشد (Albayrak et al., 2010a). در مطالعه دیگری، اثر ضدباکتریایی عصاره متانولی دو زیرگونه گیاه گل بی مرگ بر باسیلوس سرئوس¹، سودوموناس آنروژینوزا² و استافیلوکوکوس اورئوس نشان داده شد، اما در مورد باکتری های اشیشیا کلی و سوبتیلیس و همچنین مخمرهای کاندیدا آلبیکنز و ساکارومایسز سرویسیه هیچ گونه فعالیت ضدباکتریایی و ضدقارچی مشخص نشده است (Albayrak et al., 2010b). محققین همچنین با بررسی عصاره اتانولی و عصاره پترولیوم اتر گیاه گل بی مرگ نشان دادند که عصاره این گیاه، خاصیت ضدباکتریایی علیه سرئوس، استافیلوکوکوس اورئوس و لیستریا مونوسیتوژنز دارد، اما بر باکتری های اشیشیا کلی و سودوموناس آنروژینوزا فاقد اثر است (Aslan et al., 2007). نتایج مطالعه دیگری نشان داد که عصاره اتانول اتیل استات گونه گیاهی هلیچریسوم چاسمولیسیکوم² خاصیت ضدباکتریایی زیادی در مقابل سودوموناس آنروژینوزا دارد در حالی که عصاره پترولیوم اتر- 60 درصد اتانول کلروفرم و 3 و 5 دی هیدروکسی- 6 و 7 و 8 تری متوکسی فلاون خاصیت ضد قارچی بالایی نسبت به کاندیدا آلبیکنز نشان می دهد (Süzgeç-Selçuk, and Birteksöz., 2011). همچنین خواص ضد قارچی و ضد باکتریایی عصاره

شناخته شده اند و در داروها و لوازم آرایشی استفاده می شوند (Sawilska and Mielcarek, 2009). از کاربردهای این گیاه میتوان در استفاده به عنوان چای گیاهی در درمان سنگ کلیه، اختلالات ادراری، دل درد، یرقان، اسهال و تنگی نفس (Eroglu et al., 2010)، درمان اختلالات کیسه صفرا، تورم مثانه، ورم مفصل (Radusiene and Judzentiene, 2008)، دیابت و تحریک ترشح شیره معده (Albayrak et al., 2010b) اشاره کرد. همچنین این گیاه دارای خواص آنتی اکسیدانی (Yong et al., 2011) نیز میباشد. تحقیقات زیادی در ارتباط با خاصیت ضدباکتریایی عصاره گونه های مختلف گیاه گل بیمرگ به اثبات رسیده است (Albayrak et al., 2010 ab; Aslan et al., 2007) اما اطلاعات اندکی در زمینه خواص ضدقارچی و ضد مخمری اسانس گل بی مرگ در دسترس میباشد. در تحقیقی به منظور تعیین قابلیت استفاده عصاره گیاهان در کنترل بیولوژیکی آگروباکتریوم تیومفاسینس¹ در شرایط آزمایشگاهی به بررسی خواص ضدباکتریایی عصاره آبی، اتانولی و اتیل استات شش نوع گیاه از خانواده آستراسه از جمله گل بیمرگ پرداخته شد. نتایج نشان داد که عصاره این گیاه به طور قابل ملاحظه ای نقش بازدارندگی روی باکتری مذکور دارد (Stanojkovic et al., 2009). نتایج بررسی دیگری نشان داد که عصاره متانولی گل بیمرگ می تواند از رشد اشیشیا کلی، سودوموناس آنروژینوزا، باسیلوس سرئوس و

² *Helichrysum chasmolyticum*

¹ *Agrobacterium tumefaciens*

سانتیگراد گرمخانه گذاری گردیدند. سلول‌های مخمری با افزودن 10 میلی‌لیتر محلول نرمال سالین از سطح محیط کشت شیب‌دار شسته شدند، سپس به‌منظور ایجاد غلظت نهایی 10^6 سلول در میلی‌لیتر، به سوسپانسیون غلیظ، مقادیر بیشتر محلول سرم فیزیولوژی اضافه شد. غلظت و تعداد سلول‌های مخمر توسط لام هموسی‌تومتر تعیین و شمارش گردید (Sanchez et al., 2005; Aoudou et al., 2012).

بررسی خواص ضد میکروبی به منظور تعیین حداقل غلظت بازدارندگی اسانس گل بی مرگ از روش میکروبراث دایلوژن استفاده ابتدا

اتانول کلروفرم و اتانول اتیل‌استات هلیچریزوم کامیکتوم توسط این دو محقق در سال 2005 به اثبات رسیده است (Süzgeç et al., 2005). هدف از این تحقیق تعیین حداقل غلظت بازدارندگی و حداقل غلظت کشندگی اسانس گیاه گل بیمرگ بر مخمرهای *کاندیدا آلبیکنز* و *ساکارومایسز ویسیه* تعیین حساس‌ترین آن‌ها نسبت به اسانس این گیاه می‌باشد.

مواد و روش کار

گیاه و تهیه اسانس گیاه گل بی مرگ (شماره هرباریوم: 38393) از اطراف کوه‌های بینالود در فصل مناسب به مقدار مورد نیاز تهیه و جمع‌آوری شد و از نظر گیاه شناسی مورد تأیید بخش پژوهشکده علوم گیاهی دانشگاه فردوسی مشهد قرار گرفت. بخش‌های هوایی گیاه، خشک شد و اسانس آن به روش تقطیر با آب به روش کلونجر مدل دارونامه بریتانیا به مدت 2/5 ساعت استخراج و جمع‌آوری گردید. اسانس جمع‌آوری شده پس از رطوبت‌زدایی به وسیله سولفات سدیم بدون آب در شیشه‌های رنگی و دربسته، در یخچال نگهداری شدند (Aoudou et al., 2012; Bluma et al., 2008; Chitsaz et al., 2007).

تهیه سوسپانسیون مخمری در این آزمایش از مخمرهای *کاندیدا آلبیکنز* ATCC10231 و *ساکارومایسز سرویسیه* PTCC5052 استفاده شده است. برای تهیه سوسپانسیون میکروبی، مخمرها روی محیط کشت شیب‌دار پوتیتو دکستروز آگار، کشت خطی داده شدند و به مدت 48 ساعت در دمای 25 درجه

(بیوتک، آمریکا) با همان شرایط قبلی مجدداً خوانده شد و میزان رشد مخمر تعیین گردید. کمترین غلظت اسانس که مانع از رشد مخمر شده بود (محیط، شفاف باقی مانده بود) به عنوان حداقل غلظت بازدارندگی¹ در نظر گرفته شد (Gulluce et al., 2007; Ozturk et al., 2007;) (NCCLS, 2002).

تعیین حداقل غلظت کشندگی برای مشخص نمودن حداقل غلظت کشندگی²، از رقت هایی که کدورتی در آن ها مشاهده نشد، کشت سطحی در محیط مولر ۱-نتون آگار صورت گرفت، سپس پل ی‌ها به مدت 48 ساعت در دمای 25 درجه سانتی گراد گرم خانه گذاری شدند. غلظت ی از اسانس که در آن ه یچ مخمری رشد نکرده بود به عنوان حداقل غلظت قارچ کشی یا مخمرکشی تعیین شد (Khosravi et al., 2011; Chitsaz et al., 2007).

تجزیه و تحلیل آماری به منظور تجزیه و تحلیل نتایج از طرح کاملاً تصادفی استفاده شد. تیمارهای آزمایش شامل اسانس گل بی‌مرگ در 10 غلظت متفاوت و بر روی دو میکروارگانیزم و در سه تکرار صورت گرفت. جهت تجزیه داده‌ها از نرم افزار SPSS در سطح معنی داری 0/05 استفاده شد. مقایسه میانگین های مربوطه به وسیله آزمون چند دامنه ای دانکن انجام شد.

نتایج

در این تحقیق به بررسی تأثیر اسانس گل بی‌مرگ روی مخمرهایی که عمدتاً آلوده کننده مواد غذایی

درون همه چاهک ها 95 میکرولیتر محیط کشت مولر هینتون براث (مرک، آلمان) اضافه شد سپس به اولین چاهک هر ردیف 100 میکرولیتر از اسانس با غلظت 50000 میکروگرم بر میلیلیتر (بالاترین غلظت اسانس مورد آزمون) حل شده در دردی متیل سولفوکسید (اپلیچم، آلمان) 5% افزوده شد (Naeini et al., 2009). پس از چند مرتبه پر و خالی کردن، به منظور مخلوط شدن کامل اسانس با محیط کشت، توسط سمپلر، 100 میکرولیتر از چاهک اول برداشته و به چاهک دوم انتقال داده شد. این عمل تا آخرین چاهک به استثنای چاهک شماره 11 ادامه یافت تا در نهایت 100 میکرولیتر از چاهک آخر دور ریخته شد. از محلول استوک تهیه شده،

سوسپانسیون مخمری با غلظت 10^6 سلول در میلی لیتر بهمیزان پنج میکرولیتر به تمام میکروپلیت ها به استثنای چاهک شماره 12 هر ردیف افزوده شد. چاهکهای شماره 11 هر ردیف به عنوان شاهد مثبت، فاقد اسانس و چاهکهای شماره 12 هر ردیف به عنوان شاهد منفی، فقط حاوی محیط کشت و اسانس می-باشند. میکروپلیت‌ها به مدت 15 ثانیه با سرعت 300 دور در دقیقه در دستگاه قرائت الیزا ELX808 (بیوتک، آمریکا) شیک شدند و پس از این مدت میزان کدورت اولیه چاهکها در طول موج 630 نانومتر خوانده شد. سپس میکروپلیت‌ها به مدت 48 ساعت در آنکوباتور با دمای 25 درجه سانتیگراد گرم-خانه‌گذاری شدند. پس از این مدت، میزان جذب یا کدورت چاهکها توسط دستگاه قرائت الیزا ELX808

¹ Minimum Inhibitory Concentration (MIC)

² Minimum Fungicidal Concentration (MFC)

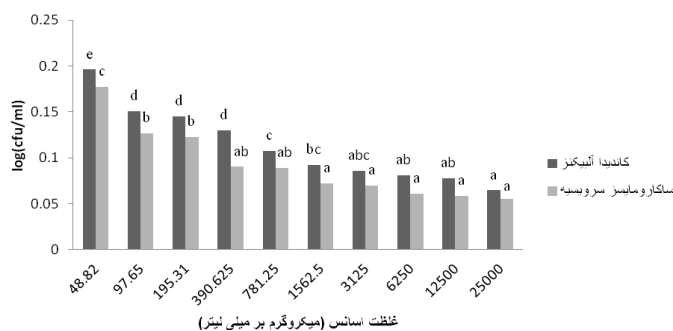
نشان داد که ساکارومایسز سرویسیه با حداقل غلظت بازدارندگی 97/65 میکروگرم بر میلیلیتر و حداقل غلظت کشندگی 781/25 میکروگرم بر میلیلیتر، حساسیت بیشتری نسبت به *کاندیدا آلبیکنز* در مقابل اسانس گل بی-مرگ دارد، به طوری که میزان رشد ساکارومایسز سرویسیه در تمام غلظت ها از *کاندیدا آلبیکنز* کمتر بود.

هستند پرداخته شده است. نتایج حاصل از بررسی حداقل غلظت بازدارندگی و حداقل غلظت کشندگی اسانس گل-بی-مرگ روی مخمرهای مورد آزمون در جدول 1 ذکر شده است. تحقیقات انجام شده در این آزمون روی دو گونه مخمر *کاندیدا آلبیکنز* و ساکارومایسز سرویسیه نشان داد که این اسانس قادر است بر رشد و فعالیت مخمرهای منتخب، موثر باشد. نتایج این تحقیق

جدول 1- حداقل غلظت بازدارندگی و حداقل غلظت کشندگی اسانس گل بیمرگ بر مخمرهای آزمون شده در آزمایش میکروبیات دایلوژن

MBC (µg/ml)	MIC (µg/ml)	نام مخمر و قارچ
3125	195/31	<i>کاندیدا آلبیکنز</i>
781/25	97/65	ساکارومایسز سرویسیه

* تمامی آزمون ها در سه تکرار انجام شد.



نمودار 1- تاثیر اسانس گل بی-مرگ بر میزان رشد ساکارومایسز سرویسیه و *کاندیدا آلبیکنز*. حروف یکسان در این نمودار بیانگر عدم تفاوت آماری معنی دار بین غلظت‌ها برای هر میکروارگانیسم بر اساس آزمون دانکن می‌باشد. ($p < 0/05$)

بحث

در تمام غلظت ها روی مخمر ساکارومایسز سرویسیه موثرتر از *کاندیدا آلبیکنز* است. طبق نتایج به دست آمده از جدول 1 اسانس گل بیمرگ در غلظتهای قابل قبولی، از رشد مخمرها جلوگیری می کند و اثرات بازدارندگی آن روی رشد ساکارومایسز سرویسیه بیشتر از *کاندیدا آلبیکنز* است که این

نمودار 1 نتایج اثر ده غلظت متفاوت اسانس گل بی-مرگ بر میزان رشد مخمرهای ساکارومایسز سرویسیه و *کاندیدا آلبیکنز* را نشان می‌دهد. همان طور که مشاهده میشود رشد هر دو گونه مخمر با افزایش غلظت اسانس گل بی-مرگ کاهش می‌یابد ولی اسانس گل بی-مرگ

دادند که عصاره اتانول کلروفرم و اتانول اتیل استات هلیچریزوم کامپکتوم² خواص ضدباکتریایی و ضدقارچی با مقدار حداقل غلظت ممانعت از رشد، 40 میکروگرم بر میلی‌لیتر علیه *باسیلوس سوبتیلیس*، *استافیلوکوکوس اورئوس*، *اشریشیا کلی*، *سودوموناس آنروجینوزا* و *کاندیدا آلبیکنز* دارد (Süzgeç et al., 2005). تحقیقاتی نیز بر روی اثر ضدباکتریایی و ضد قارچی اسانس، ترپن ها (هیدروکربن) و ترپنوئیدهای (ترکیبات حاوی اکسیژن) موجود در گیاه هلیچریسوم ایتالیکوم انجام دادند. طبق یافته‌های گزارش شده، خاصیت ضد میکروبی اسانس و اجزای ترپنوئیدی هلیچریسوم ایتالیکوم علیه *استافیلوکوکوس اورئوس* و *کاندیدا آلبیکنز* بسیار قابل ملاحظه است (Mastelic et al., 2005). نتایج به دست آمده در این تحقیق با نتایج مطالعات مطالعات قبلی بر روی عصاره متانولی دو زیرگونه گل بی‌مرگ متفاوت بود (Albayrak et al, 2010b). ایشان گزارش کردند که عصاره متانولی این گیاه هیچ گونه اثر ضد قارچی و ضدخمیری علیه مخمرهای *کاندیدا آلبیکنز* و *ساکارومایسز سرویسیه* ندارند. علیرغم وجود شباهت‌ها در ترکیبات شیمیایی موجود در اسانس گیاه مورد بررسی در این تحقیق با سایر گونه‌ها، اسانس‌های استخراج شده به روش‌های مختلف از گیاهان از لحاظ کمیت، کیفیت و ترکیب بر اساس شرایط آب و هوایی، ترکیب خاک، اندام گیاه، سن و مرحله چرخه گیاهی با یکدیگر متفاوتند

مورد ممکن است به دلیل مرحله تقسیم سلولی باشد که مخمر در آن قرار دارد به علاوه این احتمال وجود دارد که ساختار و فعالیت سلولی مخمر کاندیدا به گونه ای باشد که ترکیبات فلاونوئیدی که عامل اصلی ضدخمیری در گیاه گل بی‌مرگ هستند تأثیر کمتری در عملکرد آنها داشته باشد. تا کنون مطالعات زیادی در زمینه خواص ضدباکتریایی اسانس و عصاره گونه‌های مختلف هلیچریزوم از جمله گل بی‌مرگ (Albayrak et al, 2010 ab; Stanojkovic et al., 2009; Aslan et al, 2007) به ثبت رسیده است اما اطلاعات کافی راجع به تأثیر ضدقارچی و ضدخمیری اسانس گل بی‌مرگ وجود ندارد. طبق نتایج به‌دست آمده، اسانس گل بی‌مرگ در کاهش و حذف مخمر *کاندیدا آلبیکنز* تأثیر بسزایی دارد. این نتایج با نتایج به‌دست آمده از مطالعات (Süzgeç-Selçuk and Birteksöz 2005, 2011) بر روی عصاره هلیچریزوم چاسمولیتیکوم و هلیچریزوم کامپکتوم همخوانی داشت. ایشان طی تحقیقاتی نشان دادند که عصاره اتانول اتیل‌استات گونه گیاهی هلیچریسوم چاسمولیتیکوم¹ خاصیت ضدباکتریایی زیادی در مقابل *سودوموناس آنروجینوزا* دارد، در حالی که عصاره پترولیوم اتر- 60 درصد اتانول کلروفرم و 3 و 5 دی‌هیدروکسی- 6 و 7 و 8 تری‌متوکسی‌فلاون خاصیت ضدقارچی بالایی نسبت به *کاندیدا آلبیکنز* نشان می‌دهد (Süzgeç-Selçuk and Birteksöz, 2011). همچنین ایشان در مطالعات قبلی در سال 2005 نشان

² *Helichrysum compactum*

¹ *Helichrysum chasmolycicum*

مخمرهای مختلف به اسانسها، علاوه بر نوع مخمر و ترکیب شیمیایی اسانس، به مرحله رشد سلول نیز وابسته است. به گونه ای که سلولها در مرحله تقسیم سلولی نسبت به اثر ضد میکروبی اسانس بسیار حساستر هستند و نفوذ اسانس در این مرحله بیشتر است (Shafei et al., 2012). با توجه به تأکید سازمان بهداشت جهانی (WHO) بر استفاده از مواد نگهدارنده طبیعی در مواد غذایی و تمایل مصرف کنندگان به غذاهای طبیعی و بدون نگهدارنده و نتایج به دست آمده از این تحقیق می توان نتیجه گرفت که استفاده از این اسانس، راهی مناسب برای افزایش عمر ماندگاری مواد غذایی و کنترل فساد آنها و پیشگیری از ابتلا به مسمومیت های ناشی از مواد غذایی است که از این طریق استفاده از نگهدارنده های سنتتیک نیز کاهش می یابد و سلامت مصرف کنندگان تأمین میشود.

(Bakkali et al., 2008; Rasooli, 2007) مطالعات انجام شده بر روی گونه های مختلف هلیچریسوم در منطقه ترکیه نشان می دهد که این گونه ها غنی از فلاونوئید هستند. مقدار فلاونوئید برای واریته های مختلف گل بیمرگ 1/95-1 درصد گزارش شده است که مقدار آن کمتر از اکثر گونه های هلیچریسوم می باشد (Aslan et al, 2007). به طور کلی تأثیر گونه های هلیچریسوم به دلیل تأثیر فلاونوئیدهای آن است (Yong et al., 2011). نارینجین¹، نارینجین-5-گلوکوزید² (هلیچریزین³A و هلیچریزین B) و نارینجین-5-دی گلوکوزید⁴ به عنوان مهمترین ترکیبات فلاونوئیدی گونه گل بیمرگ معرفی کرده اند (Czinner et al., 1999). با توجه به ترکیبات شیمیایی متعددی که در اسانس ها موجود است، فعالیت ضد میکروبی آن ها مشابه نبوده و هر یک جایگاه عمل متفاوتی در سلول دارند. مهمترین ویژگی اسانسها خاصیت هیدروفوبیک آن ها می باشد که آن ها را قادر می سازد در لیپیدهای موجود در غشای سلولی حل شوند و ساختار دیواره سلولی را به هم بزنند و باعث افزایش نفوذپذیری غشا می شوند، در نتیجه یون ها و دیگر ترکیبات سلول، به بیرون تراوش می کنند (Burt, 2004). همچنان مشخص شده است که اثر بازدارندگی برخی از اسانسهای روغنی با قابلیت تشکیل کلنی ارتباط دارد. تفاوت در حساسیت

¹ Naringenin

² Naringenin-5-glucoside

³ Helichrysin A

⁴ Naringenin-5-diglucoside

References

1. Albayrak, S., Aksoy, A., Sagdic, O., and Hamzaoglu, E. 2010a. Compositions, antioxidant and antimicrobial activities of *Helichrysum* (Asteraceae) species collected from Turkey. Food Chem. 119: 114-122.
2. Albayrak, S., Aksoy, A., Sagdic, O., and Budak, U. 2010. Phenolic compounds and antioxidant and antimicrobial properties of *Helichrysum* species collected from eastern Anatolia, Turkey. Turk J Biol 34: 463-473.(b)
3. Aoudou, Y., Ngoune Léopold, T., Dongmo Pierre Michel, J., and Carl Moses, M. 2012. Inhibition of fungal development in maize grains under storage condition by essential oils. Int J Biosci. 2:41-48.
4. Aslan, M., Katircioglu, H., Orhan, I., Atici, T., and Sezik, E. 2007. Antibacterial potential of the capitula of eight Anatolian *heichrysum* species. Turkish J Pharm Sci. 4: 71-77.
5. Bakkali, F., Averbeck, S., Averbeck, D., and Idaomar, M. 2008. Biological effects of essential oils – A review. Food Chem Toxicol. 46: 446-475
6. Bluma, R. V. and Etcheverry, M. G. 2008. Application of essential oil in maize grain: Impacted of aspergillus section flavi growth parameter and aflatoxin accumulation. J Food Microbiol. 25: 324-334.
7. Burt, S. A. 2004. Essential oils: their antibacterial properties and potential applications in foods - a review. Int J Food Microbiol. 94: 223-253.
8. Chitsaz, M., Pargar, A., Naseri, M., Bazargan, M., Kamalinezhad, M., and Mansouri, S., et al. 2007. Essential oil composition and antibacterial effects of *Ziziphora clinopodioides* (Lam) on selected bacteria. Daneshvar Med. 14: 15-22.
9. Clinical and Laboratory Standards Institute (NCCLS). 2002. Reference Method for Broth Dilution Antifungal Susceptibility Testing of Yeasts; Approved Standard-Second Edition. 22: 3-9.
10. Czimmer, E., Kery, A., Hagymasi, K., Blazovics, A., Lugasi, A., Szoke, E and Lemberkovics, E. 1999. Biologically active compounds of *Helichrysum arenarium* (L.) Moench. Europ J drug Metabolism Pharm. 24: 309-313.
11. Demirci, F., Guven, K., Demirci, B., Dadandi, M.Y. and Baser, K.H.C. 2008. Antibacterial activity of two phlomis essential oils against food pathogens. Food Control. 19: 1159-1164
12. Eroglu, H. E., Hamzaoglu, E., Aksoy, A., Budak, U. and Albayrak, S. 2010. Cytogenetic effects of *Helichrysum arenarium* in human lymphocytes cultures. Turk J Biol. 34: 253-259.
13. Eshbakova, K.A. and Aisa, H.A. 2009. Components of *Helichrysum arenarium*. Chem Nat Compd. 6: 46-51.
14. Frazier, W.C. and Westhoff, D.C. 1978. Food microbiology. In: Mortazavi, A., Khashaninezhad, M., Zeaolhagh, H.R. Ferdowsi University Publications, Mashhad. First edition.
15. Gulluce, M., Sahin, F., Sokmen, M., Ozer, H., Daferera, D., Sokmen, A., et al. 2007. Antimicrobial and antioxidant properties of the essential oils and

- methanol extract from *Mentha longifolia* L. ssp. *Longifolia*. Food Chem. 103: 1449-1456.
16. Khosravi, A.R., Minoeianhaghighi, M.H., Shokri, H., Emami, S.A., Alavi, S.M. and Asili, J. 2011. The potential inhibitory effect of *cuminum cyminum*, *ziziphora clinopodioides* and *nigella sativa* essential oil on the growth of *aspergillus fumigatus* and *aspergillus flavus*. Braz J Microbiol. 42: 216-224.
 17. Mahzooni-Kachapi, S. S., Mahdavi, M., Roozbeh-Nasira'ei, L., Akbarzadeh, M. and Rezazadeh, F. 2011. Investigation of Compositions and Anti-bacterial Effects of the Essential Oils in *Stachys lavandulifolia.vahl* Collected from Baladeh Region. Food industrial conferences. Quachan, Iran.
 18. Mastelic, J., Politeo, O., Jerkovic, I. and Radosevic, N. 2005. Composition and antimicrobial activity of *Helichrysum italicum* essential oil and its terpene and terpenoid fractions. Chem Nat Compd. 41: 35-40.
 19. Mohammadpour, GH., Majd, A., Najhadsatari, T., Mehrabian, S., and Hossinzadehkalagar, A. 2011. Antibacterial and antifungal effects of three genus of Thyme plants and two ecotype of *Ziziphora* and *Satureja Bachtiarica* essential oils. J Sci. 20: 111-120.
 20. Mortazavi, S. A., Khanipor, E. and Hoseiniparvar, S. H. 2008. Atlas of food microbiology. Ferdowsi University Publications, Mashhad. Second edition. PP: 106-243
 21. Naeni, A., Khosravi, A. R., Chitsaz, M., Shokri, H. and Kamlnejad, M. 2009. Anti-Candida albicans activity of some Iranian plants used in traditional medicine. J Mycol Med. 19: 168-172.
 22. Ozturk, S. and Ercisli, S. 2007. Antibacterial activity and chemical constitutions of *Ziziphora clinopodioides*. Food Control. 18: 535-540.
 23. Radusiene, J. and Judzentiene, A. 2008. Volatile composition of *Helichrysum arenarium* field accessions with differently coloured inflorescences. Biol. 54: 116-120.
 24. Rasooli, I. 2007. Food preservation-A biopreservative approach. Global Science Books. pp: 111-136.
 25. Sanchez, E., Heredia, N. and Garcia, S. 2005. Inhibition of growth and mycotoxin production of *Aspergillus flavus* and *Aspergillus parasiticus* by extracts of Agave species. Int J Food Microbiol. 98: 271-279.
 26. Sawilska, A. K., and Mielcarek, S. 2009. The content of flavonoids and polyphenolic acids in inflorescences of Sandy Everlasting [*Helichrysum arenarium* (L.) Moench] from natural stands and plantations. Herba Pol J. 55:118-126.
 27. Shafei, M., Sharifan, A. and Aghazade Meshki, M. 2012. Composition of Essential Oil of *Ziziphora clinopodioides* and Its Antimicrobial Activity on *Kluyveromyces marxianus*. Food Technol Nutr. 9: 101-107.
 28. Stanojkovic, A., Pivic, R., Jošic, D. and Stanojkovic, A. 2009. The possibility of using plant extracts in control of *Agrobacterium tumefaciens* (Schmit and Townsend) Conn. *Original scientific paper*. 44th Croatian & 4th International Symposium on Agriculture. pp: 99-103.

29. Süzgeç-Selçuk, S. and Birteksöz, A. S. 2011. Flavonoids of *Helichrysum chasmolycicum* and its antioxidant and antimicrobial activities. Afr J Bot. 77: 170-174.
30. Süzgeç, S., Meriçli, A. H., Houghton, P.J. and Çubukçu, B. 2005. Flavonoids of *Helichrysum compactum* and their antioxidant and antibacterial activity. Phytotherap. 76: 269-272.
31. Yong, F., Aisa, H. A., Mukhamatkhanova, R. F., Shamyayov, I. D. and Levkovich, M. G. 2011. New flavanone and other constituents of *Helichrysum arenarium* indigenous to china. Chem Nat Compd. 46: 872-875.

دو ستون مساوی: Comment [z1]

Study of Antifungal activity of *Helichrysum arenarium* essential oil on growth of *Candida albicans* and *Saccharomyces cereviciae*

Hediyeh Davoudi Moghadam^{1*}, Ali Mohamadi Sani¹, Masoomeh Mehraban Sangatash²

1. Department of Food Science and Technology, Quchan Branch, Islamic Azad University, Quchan, Iran.

2. Food Science and Technology Research Institute, ACECR, Mashhad, Iran.

*Corresponding Author: Hediyeh.davoudi@gmail.com

Abstract

Helichrysum arenarium L. is a perennial herbaceous plant that belongs to asteraceae family and traditionally used to treat various diseases in many countries. In this study, the essential oil from the aerial parts of the *H. arenarium* L. was extracted with hydro-distillation using a clevenger approach and then its antimicrobial effects was studied on the growth of two yeasts species, *Candida albicans* and *Saccharomyces cereviciae*, using micro-dilution method at ten different concentrations. The results of this study indicated that the essential oil of *H. arenarium* had significant effects on reducing and eliminating tested yeasts ($P < 0.05$) but *C. albicans* with MIC=195.31 and MFC=3125 $\mu\text{g/ml}$ indicated more resistant than *S. cereviciae* so that growth of *S. cereviciae* in all concentrations was lower than that of the *C. albicans*. The results revealed that the essential oil of *H. arenarium* had a significant anti yeast activity ($P < 0.05$); therefore, it can be used as an antifungal agent in the food and pharmaceutical industries.

Keywords: *Helichrysum arenarium*, Essential oil, MIC, yeast.