

مقایسه فیتوشیمیایی و اثر ضد ویروسی عصاره متانولی با فرکسیون های اندام هوایی گیاه شیرمال (*Euphorbia Spinidens*)

مرضیه محمدی کمال آبادی (MSc)^۱، علی کریمی (PhD)^۲، محمود رفیعیان (PhD)^{۳*}، لیلا امجد (PhD)^۳

۱- باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان، دانشگاه آزاد اسلامی، اصفهان
۲- مرکز تحقیقات گیاهان دارویی، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد
۳- گروه زیست شناسی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد فلاورجان اصفهان

دریافت: ۹۲/۶/۴، اصلاح: ۹۲/۸/۱۵، پذیرش: ۹۲/۱۰/۱۵

خلاصه

سابقه و هدف: برخی از گونه های جنس یوفوربیا (خانواده یوفوربیاسه) به عنوان عوامل ضد ویروس و ضد تومور، مورد بررسی قرار گرفته اند. اکثر داروهای ضد ویروس بر روی ویروس هرپس سیمپلکس یا تأثیر کم دارند و یا همراه با عوارض زیاد هستند. لذا این مطالعه با هدف مقایسه نتایج فیتوشیمیایی و اثر ضد ویروسی عصاره متانولی با فرکسیون های اندام هوایی گیاه *Euphorbia spinidens* انجام شد.

مواد و روشها: در این مطالعه تجربی آزمایشگاهی عصاره متانولی بخش های هوایی گیاه *E. Spinidens* با روش خیساندن فرکسیون های کلروفرمی، بوتانولی و هگزانی تهیه و مورد استفاده قرار گرفت. جهت بررسی فعالیت آنتی اکسیدانی و میزان فنول و فلاونوئید تام در عصاره متانولی و فرکسیون های این گیاه به ترتیب از روش بتاکاروتن لینولئات، فولین سیوکالتیو و روش رنگ سنجی کلرید آلومینیوم استفاده گردید. اثرات سیتوتوکسیک و ضد ویروسی عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه *E. spinidens* بر تک لایه سلول های Vero (سلول کلیه میمون) با استفاده از روش MTS (3-(4,5-dimethyl thiazol-2-yl)-5-(3-) MTS 50% Cytotoxic CC50 (Concentration) و غلظت مؤثر ۵۰٪ EC50 (Effectiveness Concentration) 50% آن ها بر ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱ (HSV-1) مورد ارزیابی قرار گرفت.

یافته ها: بیشترین فعالیت آنتی اکسیدانی و بالاترین میزان ترکیبات فنولی و فلاونوئیدی گیاه *E. spinidens* به ترتیب در فرکسیون بوتانولی (۵۹/۳۳±۰/۵۷۶، ۹۹±۱ و ۷۰±۱)، عصاره متانولی (۴۴±۱، ۷۰±۱ و ۴۹/۹۶±۰/۹۹۶)، فرکسیون کلروفرمی (۳۳/۳۳±۰/۹۹۶، ۳۵/۳۳±۰/۵۷۷، ۲۵/۳۳±۰/۹۹۶) و فرکسیون هگزانی (۱۹/۶۶±۱/۱۴۶، ۲۷±۱ و ۹/۳۳±۱/۶۲۸) از این گیاه دیده شد. بیشترین میزان CC50، در فرکسیون هگزانی با ۹/۹۲±۰/۰۷۲ mg/ml و کمترین میزان CC50 در عصاره متانولی با ۵/۰۶۳±۰/۰۷۲ mg/ml اندازه گیری شد. همچنین بیشترین فعالیت ضد ویروسی به ترتیب در فرکسیون های بوتانولی (SI: ۲۸/۱۲۵)، عصاره متانولی (SI: ۱۵/۸۵)، فرکسیون کلروفرمی (SI: ۸/۴۴) و فرکسیون هگزانی (SI: ۲/۰۷) از گیاه *E. spinidens* مشاهده شد.

نتیجه گیری: نتایج مطالعه نشان داد که عصاره متانولی و فرکسیون های بوتانولی، کلروفرمی و هگزانی گیاه *E. spinidens* دارای اثر ضد ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱ هستند، که اثر ضد ویروسی مشاهده شده، به حضور متابولیت های ثانویه مختلف از جمله پلی فنول ها، فلاونوئیدها، ترین ها و ساپونین ها نسبت داده می شود. **واژه های کلیدی:** ضد ویروسی، عصاره متانولی، فرکسیون، فیتوشیمیایی، گیاه شیرمال.

مقدمه

مصرف در درمان سرفه، برونشیت، آگزما، اسهال، دردهای مفصلی مانند روماتیسم و نقرس، برخی از مواردی است که در این رابطه می توان به آنها اشاره نمود (۲). در قرون اخیر، برخی از استفاده های سنتی از جنس *Euphorbia*، با پیشرفت علم پزشکی و جستجو برای یافتن دارو برای

جنس *Euphorbia* یکی از بزرگترین جنس های خانواده فریون است (۱) که در مناطق مختلف دنیا پراکنده شده و این پراکندگی و تنوع در گونه های این جنس، موجب شده تا گونه های مختلف این جنس از دیر باز، جهت رفع آلام بشری توسط اقوام مختلف مورد استفاده قرار گیرد.

این مقاله حاصل پایان نامه مرضیه محمدی کمال آبادی و طرح تحقیقاتی به شماره ۹۸۶-۹۱-۲۵-۹۱ دانشگاه آزاد اسلامی واحد فلاورجان اصفهان می باشد.

مواد و روشها

تهیه عصاره تام و فرکسیون های مختلف گیاهی: برای تهیه عصاره الکلی، با روش ماسراسیون با ۳ مرتبه تکرار، عمل عصاره گیری پودر گیاه انجام شد. در این روش از متانول به عنوان حلال استفاده گردید. بدین منظور، میزان ۲/۵kg از اندام هوایی گیاه *E. spinidens* خشک و آسیاب شده را با ۱۰ml متانول حل کرده و به مدت ۴۸h در دمای آزمایشگاه قرار داده شد. سپس عصاره استخراج شده را با کاغذ صافی فیلتر نموده و تحت فشار نزدیک به خلاء و دمای ۴۰°C توسط دستگاه روتاری تبخیر و تغلیظ به عمل آمد (۸). پس از تهیه عصاره تام گیاهی، فرکسیون های کلروفرمی، بوتانولی و هگزانی استخراج شده از عصاره تام این گیاه، از طریق روش جداسازی حلال در حلال و با بهره گیری از تفاوت در قطبیت متابولیت های ثانویه مختلف، که پلاریته آن ها با یکدیگر متفاوت بود و با استفاده از قیف جدا کننده تهیه شد (۱۱ و ۱۲).

مطالعه فیتوشیمیایی اندام هوایی گیاه *E. spinidens*: در این تحقیق، جهت مطالعه فیتوشیمیایی اندام هوایی گیاه *E. spinidens* و برای تعیین ظرفیت آنتی اکسیدانی، میزان ترکیبات فنولی و فلاونوئیدی عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه *E. spinidens* به ترتیب براساس روش رنگ سنجی بتا کاروتن لینولئات و بر حسب BHT (Butylated Hydroxytoluene) (۱۳)، روش رنگ سنجی فولین سیوکالیتو و بر حسب اسید گالیک (۱۴) و روش رنگ سنجی کلرید آلومنیوم و بر حسب استاندارد روتین (۱۵) با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر (UV-160A, Shimadzu; Japan) اندازه گیری شد. تمامی آزمایش ها ۳ بار تکرار و مقادیر متوسط حاصل از ۳ مرتبه تکرار، با استفاده از میانگین و انحراف معیار گزارش گردید.

سلول مورد مطالعه: در این پژوهش از سلول کلیه میمون سبز آفریقایی (Vero cell line, ATCC CT02) که از انستیتو پاستور ایران خریداری شده بود استفاده گردید. به منظور ایجاد تک لایه سلولی از محیط کشت DMEM (Dulbecco's Modified Eagle's growth Medium) حاوی ۱۰٪ سرم غیر فعال شده جنین گوساله با اسیدیته ۷/۴ و گاز کربنیک ۵٪ در دمای ۳۷°C استفاده شد.

تعیین سمیت عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه *E. spinidens*: جهت تعیین سمیت عصاره و فرکسیون های گیاهی بر سلول های Vero از روش MTS (3-(4,5-dimethyl thiazol-2-yl)-5-(3-carboxymethoxyphenyl)-2-(4-sulphophenyl)2H-tetrazolium) استفاده گردید. بدین صورت که بعد از تشکیل تک لایه سلولی در میکروپلیت ۹۶ خانه (۵۰۰۰ سلول در هر چاهک)، غلظت های مختلف عصاره و فرکسیون های گیاه *E. spinidens* (۱، ۲، ۳، ۴، ۵، ۶، ۷، ۸، ۹ و ۱۰mg/ml) با استفاده از محیط کشت DMEM، تهیه گردید و به هر چاهک اضافه شد. برای هر غلظت، یک چاهک به عنوان کنترل سلول (فقط حاوی محیط کشت DMEM) در نظر گرفته شد.

سپس سلول ها در دمای ۳۷°C با ۵٪ CO₂ به مدت ۴۸-۷۲h انکوبه گردید و پس از انکوباسیون در دمای ۳۷°C، ۲۰μl از MTS به هر چاهک اضافه شد و برای ۲h مجدداً انکوبه گردید. در پایان، جذب نوری چاهک های پلیت در طول موج ۴۹۰nm توسط دستگاه الایزا ریدر (Stata Fax 2100, USA) خوانده شد.

درمان بیماری ها، اعم از بیماری های قدیمی و بیماری های نوظهور، همانند سایر گیاهان دارویی نیز مورد بررسی قرار گرفته و تأیید شده و حتی در برخی موارد، اثرات درمانی جدیدی از آن ها شناسایی شده است (۳). علاوه بر این، شناسایی انواع متابولیت های ثانویه در این جنس اعم از تربنوئیدها، فلاونوئیدها، پروتازها، و تانن ها زمینه های جدیدی را برای تحقیق و جستجوی ترکیبات دارویی از آن فراهم آورده است (۳). تحقیقات نشان می دهد که بسیاری از گونه های جنس *Euphorbia* دارای فعالیت ضد تکثیر، سیتوتوکسیک، ضد باکتریایی، ضد قارچی، ضد تب، ضد درد و مهارکننده ویروس هستند (۴). در مطالعه فیتوشیمیایی صورت گرفته در استان اصفهان، دو تری ترپن *betulin* و *(3β,23E)-Cycloarta-23-ene-3,25-Ghannadian* اولین بار از گیاه *E. spinidens* با اثر تنظیم کنندگی سیستم ایمنی جداسازی و بررسی شدند (۵). همچنین وجود استروئیدها و تری ترپن های *E. denticulata Lam.* برای اولین بار از استان اصفهان با فعالیت ضد ویروسی گزارش شده است (۶). ترکیبات فنولی و فلاونوئیدی از جمله انواع متابولیت های ثانویه هستند که اثرات بیولوژیک متعددی چون محافظت عصبی، محافظت قلبی و آنتی اکسیدان و همچنین اثرات ضدویروسی از آن ها گزارش شده است (۷).

ویروس هرپس سیمپلکس نوع ۱ (Herpes Simplex Virus Type-1) از خانواده هرپس ویروس ها و یکی از شایع ترین ویروس های عفونت زا در انسان است. امروزه در درمان عفونت های هرپس ویروسی از داروهایی مانند آسیکلوویر (ACV)، سیتارابین، ویدارا بین و غیره استفاده می شود (۸). مکانیسم عمل این داروها براساس مهار فعالیت آنزیم های ویروسی مانند DNA پلی مراز و تیمیدین کیناز است. داروهای فوق به دلیل سمیت و عوارض جانبی زیاد به طور گسترده استفاده نمی شوند، غیر از آسیکلوویر که عوارض جانبی کمتری دارد و درمان انتخابی برای عفونت های هرپس ویروسی است (۹).

گسترش درمان شیمیایی ویروس ها همواره مدنظر محققان بوده است ولی محدودیت هایی در این زمینه وجود دارد که مانع پیشرفت شیمی درمانی علیه ویروس ها شده، از جمله این که ویروس ها به صورت داخل سلولی همانند سازی می کنند. بنابراین ترکیبات مفید ضد ویروسی باید بین فعالیت های ویروس و میزان با درجه اختصاصیت بالایی، افتراق قائل شوند تا حداقل آسیب را به سلول های میزبان وارد کنند (۱۰). با این حال در چند سال اخیر نگرانی های درمان طولانی مدت همراه با محدودیت ها و هزینه بالای داروهای مرسوم ضد ویروسی، نظر محققین را به سوی استفاده از گیاهان دارویی به دلیل عوارض کمتر و دسترسی بیشتر معطوف کرده است. بنابر اطلاعات موجود از منابع طبیعی، جنس فریون غنی از انواع فیتوکمیکال های مختلف است (۳)، لذا در این تحقیق با به کارگیری روش های مختلف به مطالعه فیتوشیمیایی اندام هوایی گیاه *E. spinidens* پرداخته، شد تا با مطالعه و ارزیابی دقیق اثر ضد ویروسی عصاره متانولی و فرکسیون های بوتانولی، کلروفرمی و هگزانی این گیاه، توانایی آنها در مهار ویروس هرپس سیمپلکس نوع ۱ مقایسه گردد.

در پایان، پس از ۳ مرتبه تکرار، میزان (50% Concentration EC50 Effectiveness) به عنوان غلظت مؤثری از عصاره و فرکسیونهای گیاهی که جذب سلول های عفونی شده را تا ۵۰٪ در مقایسه با گروه کنترل ویروس و سلول کاهش می دهد، تعیین گردید.

بررسی تأثیر زمان، در فعالیت ضد ویروسی عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه E.spinidens: به دنبال مطالعه اثر ضد ویروسی عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه E.spinidens، جهت بررسی تأثیر زمان، غلظت های غیر سمی مختلف عصاره متانولی و فرکسیون های تست شده، مطابق با قبل، با سه مرتبه تکرار در زمان های مختلف، شامل قبل از عفونت (۰h)، همزمان با عفونت (۰h) و بعد از عفونت (۲، ۴، ۸، ۲۴h) به تک لایه سلولی در میکروپلیت اضافه گردید. متناسب با هر زمان، سوسپانسیون ویروسی HSV-1 با عیار TCID50 ۱۰^۷ به سلول ها اضافه گردید و به مدت ۲h انکوبه شد. بعد از ۷۲h، اثرات ضد ویروسی آن ها با روش MTS، بررسی گردید (۱۶).

نتایج حاصل از این مطالعه با استفاده از نرم افزار SPSS 18 و با به کارگیری آزمون تحلیل واریانس و آزمون t زوجی مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت. همچنین، بر اساس آزمون t زوجی تفاوت بین زمان ها بستگی به غلظت مورد استفاده از هر کدام از گروه های مورد مطالعه دارد. بر همین اساس جهت بیان درصد مهار HSV-1 در غلظت های مختلف از هر کدام از گروه های مورد مطالعه در زمان های مختلف از آمار توصیفی استفاده گردید. در این آزمون ها $P < 0.001$ معنی دار در نظر گرفته شد. همچنین با بدست آوردن حاصل تقسیم اعداد به دست آمده برای CC50 به EC50، معیاری به نام ملاک انتخاب SI (Selectivity Index) بدست می آید که می تواند معیاری جهت بررسی صلاحیت یک ترکیب برای معرفی شدن به عنوان کاندید دارویی باشد.

یافته ها

مطالعه فیتوشیمیایی عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه E.Spinidens: بیشترین میزان ظرفیت آنتی اکسیدانی و بالاترین میزان ترکیبات فنولی و فلاونوئیدی عصاره متانولی و فرکسیون های استخراج شده از عصاره تام گیاه E.spinidens به ترتیب در فرکسیون بوتانولی، عصاره متانولی، فرکسیون کلروفرمی و فرکسیون هگزانولی از این گیاه دیده شد (جدول ۱). **سمیت عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه E.spinidens بر سلول های Vero:** نتایج این بررسی، بر روی سلول هایی که رقت های مختلف عصاره متانولی و فرکسیون های کلروفرمی، هگزانولی و بوتانولی با محیط کشت آن ها مخلوط شده بود در مقایسه با شاهد سلولی که تنها حاوی محیط کشت بود نشان داد که بیشترین میزان CC50 در فرکسیون هگزانولی با $9/92 \pm 0/072 \text{ mg/ml}$ و کمترین میزان CC50 در عصاره متانولی با $5/072 \pm 0/063 \text{ mg/ml}$ اندازه گیری شد (جدول ۲).

بر اساس نتایج بدست آمده از میان تمام گروه ها از نظر میزان CC50، تفاوت معنی داری وجود داشت ($P < 0.001$) و تنها CC50 عصاره متانولی و فرکسیون کلروفرمی باهم تفاوت معنی داری را نشان ندادند.

عیار ویروس: عیار ویروس HSV-1 کشت داده شده در سلول های Vero با استفاده از روش CPE و فرمول کربر TCID50/ml 10^{-7} تعیین شد.

نتایج به صورت درصد مهار با استفاده از فرمول زیر محاسبه گردید:

$$100 - (A_t/A_s) \times 100 = \text{درصد مهار}$$

At = جذب نوری نمونه های تست شده

As = جذب نوری نمونه کنترل

در پایان پس از انجام آزمایش با ۳ مرتبه تکرار، غلظتی از ترکیبات گیاهی که در حضور آن ۵۰٪ سلولها مرده بودند بعنوان CC50 در نظر گرفته شد (۱۶).

تعیین عیار ویروس: در این مطالعه از ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱ (HSV-1, Strain KOS) تهیه شده از گروه ویروس شناسی دانشگاه تربیت مدرس ایران، استفاده گردید. برای انجام آزمون اصلی در این پژوهش لازم بود تا عیار ویروس تعیین شود که در این پژوهش از روش TCID50 (50% Tissue Culture Infectious Dose) برای مشخص کردن عفونت زایی ویروس استفاده شد (۱۷). نقطه پایان این ارزیابی، رقتی از سوسپانسیون ویروسی می باشد که قادر است ۵۰ درصد از سلول های سالم را آلوده نماید. در این روش ابتدا رقت های سریالی از یک لگاریتم در محیط کشت DMEM تهیه شد. به دنبال رقت سازی متوالی به مقدار $100 \mu\text{l}$ از هر رقت به ردیف های مختلف در داخل پلیت ۹۶ خانه ای حاوی تک لایه سلولی افزوده شد. در هر پلیت یک ردیف از چاهک ها به کنترل ویروس و یک ردیف به کنترل سلولی اختصاص داده شد و میکروپلیت به مدت ۲h در دمای 37°C انکوبه شد. سپس، به تمام چاهک ها $100 \mu\text{l}$ محیط کشت تازه حاوی ۲٪ سرم اضافه شد و نتایج عیار عفونت زایی پس از ۷۲h با استفاده از میکروسکوپ و با استفاده از روش CPE (Cytopatic Effect) ثبت و با استفاده از روش کربر بر طبق فرمول زیر محاسبه گردید:

$$\text{TCID}_{50} = L - \left(\frac{S}{D} - 0.5 \right) D$$

L = منفی لگاریتم بالاترین رقت

S = مجموع درصد مرگ سلولی در رقت های مختلف

D = فاصله لگاریتمی رقت ها

بررسی اثر ضد ویروسی عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه E.Spinidens: فعالیت ضد ویروسی عصاره و فرکسیون های گیاه E.Spinidens با استفاده از روش MTS بررسی شد (۱۶ و ۱۷). بدین صورت که پس از تشکیل تک لایه سلولی در میکرو پلیت ۹۶ خانه 5000 سلول در هر چاهک، $100 \mu\text{l}$ از سوسپانسیون ویروسی HSV-1 با عیار TCID50 10^7 تهیه و به هر چاهک اضافه شد و برای ۲h انکوبه گردید. پس از آن غلظتهای غیر سمی (غلظت های پایین تر از CC50) هر یک از گروه های مورد بررسی به هر چاهک اضافه گردید و به مدت ۷۲h در دمای 37°C در مجاورت CO_2 ۵٪ قرار گرفته شد. جهت مخلوط کردن هر یک از ترکیبات گیاهی از غلظت ۰/۱٪ حلال DMSO استفاده شد. در هر مرحله نیز یکسری کنترل طراحی شد (کنترل منفی: بدون افزودن ویروس و ترکیبات گیاهی با ۰/۱٪ DMSO، کنترل ویروس: بدون افزودن ترکیبات گیاهی و کنترل مثبت دارویی: آسیکلوویر 250 mg/ml). پس از انکوباسیون در دمای 37°C با CO_2 ۵٪ به مدت ۷۲h، تست MTS مطابق با آنچه که بیان شد صورت گرفت و درصد مهار مطابق با فرمول زیر محاسبه گردید.

$$100 - [(A-B)/(C-B)] = \text{درصد مهار}$$

A = جذب نوری نمونه های تست شده

B = جذب نوری کنترل ویروس

C = جذب نوری کنترل سلول

و ۲h پس از آلوده شدن با ویروس دیده شد (نمودار ۱). بر اساس نتایج حاصل از آمار توصیفی، فرکسیون بوتانولی در زمان ۱h - قبل از آلوده شدن با ویروس و در غلظت ۰/۱۵mg/ml (جدول ۳)، عصاره متانولی، در غلظت ۰/۰۷mg/ml و در زمان ۱h - قبل از آلوده شدن با ویروس (جدول ۴)، فرکسیون کلروفومی در زمان ۱h - قبل از آلوده شدن با ویروس در غلظت ۰/۰۳mg/ml (جدول ۵) و فرکسیون هگزانی نیز در زمان ۴h، پس از آلوده شدن با ویروس و در غلظت ۰/۱۵mg/ml پایین ترین درصد مهار HSV-1 را نشان داد (جدول ۶).

اثر ضدویروسی عصاره متانولی و فرکسیونهای گیاه E.spinidens: بر اساس نتایج بدست آمده، بیشترین اثر ضد ویروسی از نظر میزان SI به ترتیب در فرکسیون بوتانولی، عصاره متانولی، فرکسیون کلروفومی و فرکسیون هگزانی از گیاه E.spinidens دیده شد (جدول ۲). بر همین اساس بیشترین اثر ضد ویروسی از نظر میزان غلظت مؤثر، در زمان های مختلف قبل از عفونت، همزمان با عفونت و بعد از عفونت، از فرکسیون بوتانولی، عصاره متانولی، فرکسیون کلروفومی و فرکسیون هگزانی گیاه E.spinidens به ترتیب در غلظت های ۶mg/ml، ۵mg/ml، ۵mg/ml و در زمان های ۲h، ۲h، ۸h

جدول ۱. تعیین فعالیت آنتی اکسیدانی و میزان ترکیبات فنولی و فلاونوئیدی عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه یوفوربیا

نمونه ها (عصاره و فرکسیون)	فعالیت آنتی اکسیدانی (%)	فنول کل (میلی گرم کالیک اسید/گرم ترکیب گیاهی)	فلاونوئید کل (میلی گرم روتین /گرم ترکیب گیاهی)
عصاره متانولی	۴۴±۱	۷۰±۱	۴۹/۹۶±۰/۹۹۶
فرکسیون بوتانولی	۵۹/۳۳±۰/۵۷۶	۹۹±۱	۷۰±۱
فرکسیون کلروفومی	۳۳/۳۳±۰/۹۹۶	۳۵/۳۳±۰/۵۷۷	۲۵/۳۳±۰/۹۹۶
فرکسیون هگزانی	۱۹/۶۶±۱/۱۴۶	۲۷±۱	۹/۳۳±۱/۶۲۸

میزان فعالیت آنتی اکسیدانی BHT برابر با ۰/۰۱±۰/۹۰ است. در بین گروه های مختلف میزان P<۰/۰۰۱ است.

نتایج به صورت میانگین از ۳ مرتبه آزمایش می باشد. نتایج به صورت میانگین±انحراف معیار گزارش شده است.

جدول ۲. اثر سمیت سلولی و اثر ضد ویروسی عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه یوفوربیا

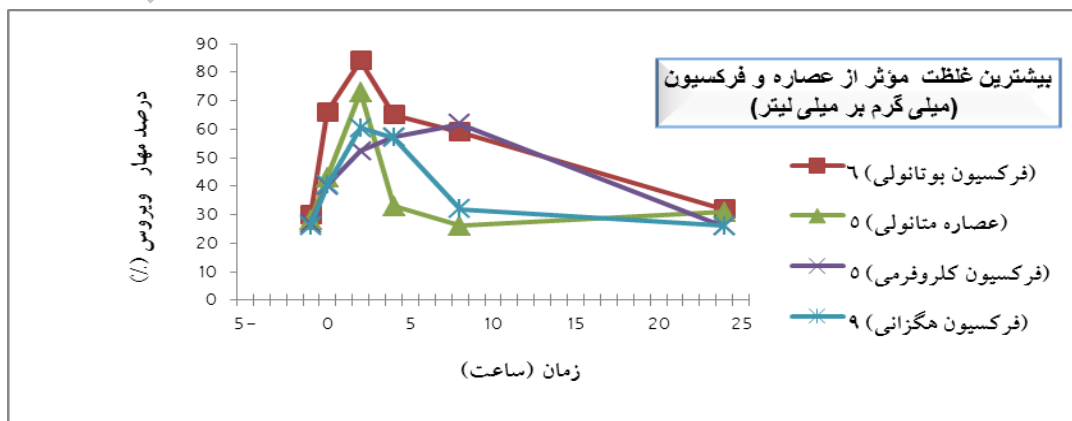
نمونه	میزان غلظت کشندگی ۵۰٪ (میلی گرم / میلی لیتر)*	میزان غلظت مؤثر ۵۰٪ (میلی گرم / میلی لیتر)**	معیار انتخاب***
عصاره متانولی	۵/۰۷۲±۰/۰۶۳	۰/۳۲±۰/۰۰۳	۱۵/۸۵
فرکسیون بوتانولی	۶/۷۵±۰/۳۰۵	۰/۲۴±۰/۰۱۹	۲۸/۱۲۵
فرکسیون کلروفومی	۵/۷۴±۰/۲۵۰	۰/۶۸±۰/۰۷۰	۸/۴۴
فرکسیون هگزانی	۹/۹۲±۰/۰۷۲	۴/۷۹±۰/۰۱۸	۲/۰۷۰
داروی آسیکلوویر (گروه کنترل)	>۵	۰/۰۲۸±۰/۰۰۱	>۱۷۸/۵۷۱

معناداری در سطح خطای ۵٪ نتایج به صورت میانگین از ۳ مرتبه آزمایش می باشد.

CC50: غلظتی از ترکیبات گیاهی که در حضور آن ۵۰٪ سلول های از بین می روند.

EC50: غلظتی از ترکیبات گیاهی که مانع مرگ ۵۰ درصد سلول های Vero توسط HSV-1 می شود.

SI***: CC50/EC50



نمودار ۱. نمودار درصد مهار ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱، در زمان های مختلف قبل از عفونت (- ۱ ساعت)، همزمان با عفونت (۰ ساعت) و بعد از عفونت (۲، ۴، ۸ و ۲۴ ساعت) در بیشترین غلظت مؤثر از عصاره و فرکسیون های گیاه یوفوربیا

جدول ۳. نتایج آمار توصیفی درصد مهار ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱، در غلظت های مختلف فرکسیون بوتانولی گیاه یوفوربیا در زمان های مختلف

زمان (ساعت)	درصد مهار ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱ (%)						
	غلظت های مختلف فرکسیون بوتانولی (میلی گرم بر میلی لیتر)						
	۰/۱۵	۰/۳	۰/۶	۱/۲۵	۲/۵	۵	۶
-۱	۲±۰/۸۷	۵±۰/۹۰	۸±۰/۹۲	۱۵±۰/۸۱	۱۸±۰/۸۰	۲۷±۰/۶۳	۳۰±۰/۶۷
۰	۹±۰/۲۹	۱۵±۰/۳۰	۲۰±۰/۵۴	۳۰±۰/۳۰	۴۵±۰/۳۰	۵۹±۰/۳۴	۶۶±۰/۲۵
۲	۴۲±۰/۲۰	۵۲±۰/۱۹	۵۶±۰/۱۶	۶۳±۰/۲۴	۶۵±۰/۲۰	۷۹±۰/۳۵	۸۴±۰/۳۶
۴	۱۳±۰/۱۳	۱۶±۰/۳۴	۳۰±۱/۱۰	۳۲±۰/۳۱	۴۱±۰/۱۰	۵۹±۰/۳۶	۶۵±۰/۶۱
۸	۷±۰/۳۶	۱۴±۰/۲۱	۲۱±۰/۱۵	۲۶±۰/۲۰	۳۱±۰/۳۲	۵۱±۰/۲۱	۵۹±۰/۲۲
۲۴	۲/۲±۰/۶۸	۸±۱	۲۲±۰/۸۲	۲۵±۰/۶۰	۲۵±۰/۳۴	۳۰±۰/۹۶	۳۲±۱/۳۵

مقادیر به صورت انحراف معیار ± میانگین نشان داده شده اند. نتایج به صورت میانگین از ۳ مرتبه آزمایش می باشد.

جدول ۴. نتایج آمار توصیفی درصد مهار ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱، در غلظت های مختلف عصاره متانولی گیاه یوفوربیا در زمان های مختلف

زمان (ساعت)	درصد مهار ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱ (%)						
	غلظت های مختلف عصاره متانولی (میلی گرم بر میلی لیتر)						
	۰/۰۷	۰/۱۵	۰/۳	۰/۶	۱/۲۵	۲/۵	۵
-۱	۱±۰/۹۷	۵±۰/۹۹	۸±۰/۹۹	۱۰±۰/۸۳	۱۵±۰/۸۳	۲۰±۰/۶۶	۲۶±۰/۶۶
۰	۵±۰/۳۹	۱۲±۰/۳۹	۱۵±۰/۵	۱۸±۰/۳۹	۲۸±۰/۳۹	۳۲±۰/۳۳	۴۳±۰/۲۸
۲	۲۵/۱۶±۰/۲۲	۴۳±۰/۱۱	۴۹±۰/۱۳	۵۸±۰/۲۲	۶۳±۰/۲۲	۶۶±۰/۳۳	۷۳±۰/۳۹
۴	۸±۰/۱۱	۱۰±۰/۳۹	۲۴±۱/۱	۲۶±۰/۳۳	۲۷±۰/۱۵	۳۲±۰/۳۱	۳۳±۰/۶۵
۸	۶±۰/۳۳	۶±۰/۲۸	۱۴±۰/۱۱	۲۲±۰/۲۸	۲۴±۰/۳۳	۲۶±۰/۲۸	۲۶±۰/۲۸
۲۴	۳±۰/۶۶	۴±۱/۱	۷±۰/۸۳	۹±۰/۶۶	۲۵±۰/۳۸	۳۰±۰/۹۹	۳۱±۱/۳۲

مقادیر به صورت انحراف معیار ± میانگین نشان داده شده اند. نتایج به صورت میانگین از ۳ مرتبه آزمایش می باشد.

جدول ۵. نتایج آمار توصیفی درصد مهار ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱، در غلظت های مختلف فرکسیون کلروفومی گیاه یوفوربیا در زمان های مختلف

زمان (ساعت)	درصد مهار ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱ (%)							
	غلظت های مختلف عصاره متانولی (میلی گرم بر میلی لیتر)							
	۰/۰۳	۰/۰۷	۰/۱۵	۰/۳	۰/۶	۱/۲۵	۲/۵	۵
-۱	۲/۴±۰/۵۰	۶/۵۲±۰/۲۵	۸/۴۹±۰/۷۰	۱۰/۸۹±۰/۲۱	۱۴±۰/۲۹	۱۹/۴۲±۰/۴۰	۲۴/۸۹±۰/۲۹	۲۶/۸۷±۰/۵۶
۰	۱۳/۳۳±۰/۶۲	۱۴/۲۸±۰/۲۷	۱۶/۶۶±۰/۳۲	۲۸/۴±۰/۲۴	۳۱/۱۸±۰/۲۳	۳۶/۰۹±۰/۲۴	۳۸/۲۲±۰/۴۳	۴۰/۱۴±۰/۴
۲	۱۴/۲۸±۰/۳۱	۲۳/۸±۰/۶۵	۲۸/۵۲±۰/۲۳	۳۳/۳۳±۰/۵۰	۳۸/۰۹±۰/۶۸	۴۱/۹±۰/۴۳	۴۷/۱۴±۰/۶۲	۵۲/۳۷±۰/۳۴
۴	۱۶/۶۶±۰/۱۲	۲۸/۵۶±۰/۲۱	۳۳/۳۲±۰/۲۰	۴۲/۸۵±۰/۳۲	۴۶/۳۴±۰/۳۰	۴۷/۶±۰/۲۱	۴۹/۰۴±۰/۲۰	۵۷/۱۴±۰/۲۵
۸	۱۸/۷۵±۰/۱۳	۳۴/۸۵±۰/۱۲	۳۸/۰۹±۰/۱۲	۴۶/۶۶±۰/۲۰	۴۹/۷۶±۰/۱۲	۵۲/۳۷±۰/۱۲	۵۹/۶۷±۰/۱۰	۶۱/۹±۰/۲۵
۲۴	۵±۰/۳۰	۷±۰/۳۴	۹±۰/۲۴	۱۰±۰/۳۴	۱۵±۰/۱۴	۲۰±۰/۲۴	۲۵/۱۲±۰/۱۳	۲۵/۸±۰/۲۳

مقادیر به صورت انحراف معیار ± میانگین نشان داده شده اند. نتایج به صورت میانگین از ۳ مرتبه آزمایش می باشد.

جدول ۶. نتایج آمار توصیفی درصد مهار ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱، در غلظت های مختلف فرکسیون هگزانی گیاه یوفوربیا در زمان های مختلف

زمان (ساعت)	درصد مهار ویروس هرپس سیمپلکس تیپ ۱ (%)										
	غلظت های مختلف فرکسیون هگزانی (میلی گرم بر میلی لیتر)										
	۰/۱۵	۰/۳	۰/۶	۱/۲۵	۲/۵	۵	۶	۷	۸	۹	
۱-	۰/۷۵±۰/۴۳	۱/۲۳±۰/۴۴	۱±۰/۴۴	۴/۳۲±۰/۳۳	۹±۰/۴۴	۱۳±۰/۴۳	۱۴±۰/۴۳	۲۰±۰/۴۳	۲۲±۰/۱۳	۲۶±۰/۴۳	-۱
۰	۱/۳۲±۰/۳۳	۲/۳۴±۰/۲۲	۴/۵۴±۰/۳۳	۷/۴۳±۰/۴۴	۱۲/۳۲±۰/۲۲	۲۰/۳۲±۰/۴۳	۲۵/۳۲±۰/۴۳	۳۰/۴۳±۰/۴۳	۳۵/۳۴±۰/۴۳	۴۰/۳۲±۰/۲۲	۰
۲	۵±۰/۶۴	۹±۰/۴۴	۲۱±۰/۶۵	۳۰±۰/۴۳	۳۳±۰/۴۳	۵۱/۸۳±۰/۴۳	۵۳/۹۹±۰/۴۳	۵۷/۲۳±۰/۴۳	۵۸/۳۱±۰/۴۳	۶۰/۴۷±۰/۴۳	۲
۴	۰/۷±۰/۲۲	۴±۰/۴۴	۹±۰/۲۲	۱۲±۰/۲۲	۱۳±۰/۲۲	۲۱±۰/۴۴	۳۲±۰/۲۲	۴۳±۰/۶۵	۵۴±۰/۶۵	۵۷±۰/۴۳	۴
۸	۲/۹۹±۰/۲۱	۲±۰/۴۴	۶±۰/۲۲	۷±۰/۴۴	۱۳±۰/۴۳	۱۵±۰/۴۴	۱۷±۰/۴۳	۱۸±۰/۴۳	۳۱±۰/۴۳	۳۲±۰/۴۳	۸
۲۴	۱±۰/۴۳	۱±۰/۲۲	۲±۰/۴۴	۲±۰/۴۴	۴±۰/۴۴	۶±۰/۴۴	۱۸±۰/۴۴	۲۲±۰/۲۲	۲۴±۰/۴۳	۲۶±۰/۵۴	۲۴

مقادیر به صورت انحراف معیار ± میانگین نشان داده شده اند. نتایج به صورت میانگین از ۳ مرتبه آزمایش می باشد.

بحث و نتیجه گیری

به عنوان عوامل ضد ویروسی هستند (۱۷). Muller و همکاران نشان دادند که از ۷ فرکسیون مورد بررسی، فرکسیون اتیل استات گیاه *Sloanea guianensis* و *Lafloensia pacari*، فعالیت ضدهرپتیک قابل قبولی به ترتیب با SI برابر با ۷/۸ و ۱۰/۳ نشان می دهند و نیز مشابه با نتایج پژوهش حاضر، فرکسیون بوتانولی گیاه *Rubus imperialis*، فعالیت ضد هرپسی قوی تری با SI برابر با ۲۶/۶، به دلیل حضور مواد قطبی به عنوان اجزاء اصلی فعال نشان می دهد و فرکسیون هگزانی در تمام گیاهان، پایین ترین فعالیت ضد هرپسی را دارد (۱۸).

اولین پلی پپتیدهای ویروسی یا آلفاپپتیدها که در کاهش سنتز پروتئین سلولی دخیل هستند، طی ۳-۲ ساعت بعد از عفونت در سلول آشکار می گردند و پلی پپتیدهای بتا که اغلب پروتئین های غیرساختمانی، از قبیل DNA پلی مرز، تیمیدین کیناز، پرایمرز و هلیکاز که در تکثیر DNA دخیل هستند، می باشند، ۵ تا ۸ ساعت بعد از عفونت و پلی پپتیدهای گاما که پروتئین های ساختمانی هستند ۱۲ تا ۱۵ ساعت پس از عفونت ظاهر می شوند (۱۹). با توجه به اینکه بیشترین زمان اثر عصاره متانولی و فرکسیون بوتانولی و فرکسیون هگزانی در این مطالعه، ۲h پس از عفونت است، به نظر می رسد این عصاره و فرکسیون ها بر آلفاپپتیدها که طی ۲ تا ۴ ساعت پس از عفونت آشکار می شوند، اثر می نمایند و نیز با توجه به اینکه بیشترین زمان اثر فرکسیون کلروفومی ۸ ساعت پس از عفونت است، به نظر می رسد این فرکسیون بر روی پلی پپتیدهای بتا اثر می گذارد.

مطالعات نشان می دهد که ترکیبات فنولی بالا می تواند دلیل عمده بالا بودن فعالیت آنتی اکسیدانی بعضی از عصاره های قطبی باشد. زیرا بر اساس شواهد موجود، ارتباط مثبتی بین میزان ترکیبات فنولی و قدرت آنتی اکسیدانی گیاهان وجود دارد (۲۰ و ۲۱). از طرف دیگر به نظر می رسد که ترکیبات فنولی که به صورت گسترده در گیاهان یافت می شوند و قدرت آنتی اکسیدانی بالایی دارند (۲۳ و ۲۲)، بیشتر از طریق عصاره های گیاهی آن ها قابل استخراج می باشند (۲۴). بنابراین با توجه به اینکه، این جنس غنی از سزکوئی ترپن ها، سربروزیدها، گلیسرول ها، فلاونوئیدها، استروئیدها، پلی فنول ها است (۴) و نیز باتوجه به

در این مطالعه، نتایج حاصل از بررسی اثر سمیت سلولی هر کدام از گروه های مورد آزمایش بر روی سلول های Vero نشان داد که میزان CC50 در بین این گروه ها متفاوت می باشد، این تفاوت ممکن است ناشی از غلظت های مختلف ترکیبات فعال در هر کدام از گروه ها و نیز استفاده از حلال های قطبی یا غیر قطبی در آن ها باشد (۵). همچنین نشان داده شد که کلیه گروه های مورد آزمایش اعم از عصاره متانولی، فرکسیون بوتانولی، فرکسیون کلروفومی و فرکسیون هگزانی در مهار عفونت HSV-1 توانا هستند و از بین این چهار گروه به ترتیب فرکسیون بوتانولی (SI: ۲۸/۱۲۵)، عصاره متانولی (SI: ۱۵/۸۵)، فرکسیون کلروفومی (SI: ۸/۴۴) و فرکسیون هگزانی (SI: ۲/۰۷۰)، فعالیت ضد ویروسی بالاتری را نشان دادند. در تحقیق حاضر، نتایج حاصل از بررسی فعالیت ضدویروسی وابسته به زمان، نشان داد که بیشترین مهار، علیه عفونت HSV-1 در عصاره متانولی، فرکسیون بوتانولی، فرکسیون کلروفومی و فرکسیون هگزانی گیاه *E. spinidens* به ترتیب در ۲h، ۲h، ۲h و ۲h بعد از عفونت ویروسی دیده می شود.

در این مطالعه بیشترین و کمترین فعالیت آنتی اکسیدانی به ترتیب در فرکسیون بوتانولی و فرکسیون هگزانی این گیاه دیده شد. همچنین میزان ترکیبات فنولی، فلاونوئیدی تام موجود در این گیاه به ترتیب در فرکسیون بوتانولی، عصاره متانولی، فرکسیون کلروفومی و فرکسیون هگزانی آن دیده شد. با توجه به این نکته که غلظت هایی از عصاره متانولی و فرکسیون های گیاه *E. spinidens*، که در آن ها اثر ضد ویروسی مشاهده گردید پایین تر از غلظت های توکسیک آن ها قرار داشت، می توان گفت غلظتی از این ترکیبات که اثر ضدویروسی دارند هیچگونه اثر مخربی بر روی سلول های Vero کشت داده شده، ندارند. همچنین، با توجه به نتایج حاصل از تحقیقات Amoros و همکاران که ترکیبات با ضریب انتخاب پذیری بیشتر از ۴، گزینه مناسبی برای عوامل ضدویروسی، گزارش شده است، نتایج این پژوهش، نشان می دهد که تمام ترکیبات مورد بررسی در این مطالعه دارای اثر ضد ویروسی می باشند که از میان آنها عصاره متانولی، فرکسیون بوتانولی و فرکسیون کلروفومی گزینه های مناسبی

هستند. بالاترین فعالیت ضد ویروسی به ترتیب در فرکسیون بوتانولی، عصاره متانولی، فرکسیون کلروفومی و فرکسیون هگزانی از این گیاه دیده می شود. با بررسی مکانیسم اثر این ترکیبات، به صورت بررسی تأثیر زمان این ترکیبات بر فعالیت ضد ویروسی آن ها، مشخص گردید که احتمالاً این اثرات ناشی از مهار مرحله تکثیر ویروس می باشد. همچنین، مطالعه فیتوشیمیایی در این پژوهش نشان می دهد، که بالاترین فعالیت آنتی اکسیدانی و میزان فنول و فلاونوئید تام گیاه *E.spinidens* به ترتیب در فرکسیون بوتانولی، عصاره متانولی، فرکسیون کلروفومی و فرکسیون هگزانی در این گیاه وجود دارد. بنابراین، با توجه به تحقیق حاضر و نیز حضور فیتوژنیکال های مختلف در این گونه از گیاه، اثر ضد ویروسی مشاهده شده، ممکن است به حضور متابولیت های ثانویه مختلف به خصوص پلی فنول ها، فلاونوئیدها، ترپن ها و ساپونین ها نسبت داده شود. بنابراین با توجه به مشخص شدن خواص ضد ویروسی گیاه *E.spinidens* در این تحقیق، پیشنهاد می شود در تحقیقات بعدی به مطالعه دقیق تر فیتوشیمیایی و تعیین ساختار مولکولی ترکیبات فنولی و ترپنی موجود در گیاه *E.spinidens* و بررسی اثر ضد ویروسی ترکیبات خالص شده آن ها پرداخته شود.

تقدیر و تشکر

بدینوسیله از معاونت تحقیقات و فناوری دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد به دلیل تأمین بودجه و همچنین از پرسنل مرکز تحقیقات گیاهان دارویی دانشگاه به دلیل همکاری در اجرای طرح، تشکر و قدردانی می گردد.

پژوهش های قبلی که متانول بهترین حلال برای استخراج فلاونوئیدها گزارش شده است (۲۵) و از طرفی با توجه به اینکه عصاره متانولی علاوه بر فلاونوئیدها، آلکالوئیدها، ساپونین ها، تانن ها، آنتراکینون ها، ترپن ها را نیز استخراج می کند (۲۵)، به نظر می رسد که خواص ضد ویروسی عصاره متانولی گیاه *E.spinidens* را می توان به طور کلی به حضور متابولیت های ثانویه به خصوص در درجه اول فلاونوئیدها، در درجه دوم ترپن ها و در درجه سوم ساپونین ها نسبت داد (۲۶).

در خصوص فرکسیون های گیاه *E.spinidens* نیز باید اینگونه توجیه کرد که با توجه به مطالعات قبلی، مبنی بر حضور ترپنوئیدها و رزین ها در فرکسیون هگزانی، ترپنوئید، رزین و ساپونین در فرکسیون کلروفومی و فنول ها، فلاونوئید، و تانین در فرکسیون بوتانولی (۲۷) و همچنین با توجه به اینکه ترپنوئیدها به عنوان ترکیبات اصلی موجود در جنس یوفوربیا شناسایی شده اند (۴) و نیز از آنجایی که انواع وسیعی از فیتوژنیکال های فعال شامل تانین، لیگنان، سولفید، کومارین، ساپونین، پلی ساکارید، فوریل کامپوند، آلکالوئید، پولین، تیوفن ها، پروتئین ها و پپتیدها به خصوص پلی فنول ها، فلاونوئید و ترپن ها سطح بالایی از فعالیت ضد ویروسی را نشان می دهند (۲۸)، بنابراین اثر ضد ویروسی مشاهده شده در هر یک از فرکسیون های گیاه *E.spinidens* به خصوص فرکسیون بوتانولی و کلروفومی را می توان به حضور این ترکیبات به خصوص ترپنوئیدها، پلی فنول ها و فلاونوئیدها نسبت داد.

نتایج این پژوهش نشان می دهد که عصاره متانولی و فرکسیون های بوتانولی، کلروفومی و هگزانی گیاه *E.spinidens* دارای اثر ضد HSV-1،

Phytochemical Study and Anti Viral Effect Evaluation of Methanolic Extract with Fractions of Aerial Parts of Euphorbia Spinidens

M. Mohammadi-Kamalabadi (MSc)¹, A. Karimi (PhD)², M. Rafeian (PhD)^{2*}, L. Amjad (PhD)³

1. Young Researchers and Elite Club, Falavarjan Branch, Islamic Azad University, Isfahan, Iran

2. Medical Plants Research Center, Shahrekord University of Medical Sciences, Shahrekord, Iran

3. Department of Biology, Falavarjan Branch, Islamic Azad University, Isfahan, Iran

J Babol Univ Med Sci; 16(5); May 2014; pp: 25-34

Received: Aug 26th 2013, Revised: Nov 6th 2013, Accepted: Jan 5th 2014.

ABSTRACT

BACKGROUND AND OBJECTIVE: Several species of the genus Euphorbia (Euphorbiaceae) have been tested for their efficiency as anti-viral and anti-tumor agents. Herpes Simplex Viruses (HSV) are pathogenic to human. Antiviral drugs are mostly weak or are associated with side effects. Medicinal plant products have been used as folk remedies for different kinds of ailments including viral diseases. The objective of this study was to compare the phytochemical study and anti-viral effect evaluation of methanolic extract with fractions of aerial parts of euphorbia spinidens.

METHODS: In this experimental and laboratory research the methanolic extract of aerial parts of E. spinidens with maceration method was subjected to solvent partitioning and afforded chloroform, butanol and hexane fractions. β -carotene-linoleate model system, folin-Ciocalteu method and aluminum chloride colorimetric method, respectively, were employed for evaluation of antioxidant activity, total phenolic, flavonoid and flavonol contents of the extract and fractions of this plant. The cytotoxic and anti-viral effects of methanolic extract and fractions were determined using MTS assay and the CC50 (50% cytotoxic concentration) and EC50 (50% effectiveness concentration) were evaluated on Herpes Simplex Virus Type-1.

FINDINGS: The highest antioxidant activity and phenolic and flavonoid and contents were in butanol fraction (59.33±0.576, 99±1, 70±1), methanolic extract (44±1, 70±1, 49.96±0.996), chloroform fraction (33.33±0.996, 35.33±0.577, 25.33±0.996) and hexane fraction (19.66±1.146, 27±1, 9.33±1.628) respectively. The highest CC50 was in hexane fraction with 9.92± 0.072 mg/ml and the lowest CC50 was in methanolic extract with 5.072±0.063 mg/ml. Also, the highest anti viral activity revealed in the butanol fraction (SI: 28.125), methanolic extract (SI: 15.85), chloroform fraction (SI: 8.44) and hexane fraction (SI: 2.07), respectively.

CONCLUSION: Based on the results, methanolic extract and butanol, chloroform and hexane fractions of E. spinidens show anti HSV-1 activity. Antiviral effect observed can be attributed the presence of various secondary metabolites, particularly polyphenols, flavonoids, terpenes and saponins.

KEY WORDS: Antiviral, Methanolic extract, Phytochemical, Fraction, Euphorbia spinidens.

Please cite this article as follows:

Mohammadi-Kamalabadi M, Karimi A, Rafeian M, Amjad L. Phytochemical study and anti viral effect evaluation of methanolic extract with fractions of aerial parts of euphorbia spinidens. J Babol Univ Med Sci 2014;16(5):25-34.

* Corresponding Author; M. Rafeian (PhD)

Address: Medical Plants Research Center, Shahrekord University of Medical Sciences, Shahrekord, Iran

Tel: + 98 381 3346692

E-mail: Rafeian@yahoo.com

References

1. Zargari A. Medical plants. 4th ed. Tehran, Iran: Tehran University publication 1993; p: 401. [in Persian]
2. Natarajan D, Britto SJ, Srinivasan K, Nagamurugan N, Mohanasundari C, Perumal G. Anti-bacterial activity of *Euphorbia fusiformis* a rare medicinal herb. *J Ethnopharmacol* 2005;102(1):123-6.
3. Tanaka R, Kasubuchi K, Kita S, Tokuda H, Nishino H, Matsunaga S. Bioactive steroids from the whole herb of *Euphorbia chamaesyce*. *J Nat Prod* 1999;63(1):99-103.
4. Shi QW, Su XH, Kiyota H. Chemical and pharmacological research of the plants in genus *euphorbia*. *Chem Rev* 2008;108(10):4295-327.
5. Ghannadian M, Akhavan A, Abdalla OM, Ayatollahi AM, Mohammadi-Kamalabadi M, Ghazanfari H. Triterpenes from *Euphorbia spinidens* with their immunomodulatory activity. *Res Pharm Sci* 2013;8(3):205-10.
6. Shamsabadipour S, Ghannadian M, Saeedi H, et al. Triterpenes and steroids from *euphorbia denticulata* Lam. with anti-herpes simplex virus activity. *Iran J Pharm Res* 2013;12(4):759-67.
7. Vlietinck AJ, Van L, Totte J, et al. Screening of hundred Rwandese medicinal plants for antimicrobial and anti-viral properties. *J Ethnopharmacol* 1995;46(1):31-47.
8. Khan MT, Ather A, Thompson KD, Gambari R. Extracts and molecules from medicinal plants against herpes simplex viruses. *Antiviral Res* 2005;67(2):101-19.
9. Che CT. Plants as a source of potential antiviral agents. In: Wagner H, Farnsworth NR (eds). *Economic and medicinal plant research*. 5th ed. London: Academic Press 1991; pp: 167-251.
10. Monavari H, Shahrabadi M, Mortazkar P. Effects of *glycyrrhiz glabra* on HSV-1. *J Planata Media* 2008;7(4): 137-44. Available from: <http://www.medlib.ir/fa-ir/article/28549925>. Accessed Sep 2013. [in Persian]
11. Jafarzadeh L, Rafieian-Kopaei M, Ansari-Samani R, Asgari A. The effect of hydroalcoholic extract of *Stachys lavandulifolia vahl* on pregnant mice. *EXCLI J* 2012;11:357-62.
12. Shirzad H, Shahrani M, Rafieian-Kopaei M. Comparison of morphine and tramadol effects on phagocytic activity of mice peritoneal phagocytes in vivo. *Int Immunopharmacol* 2009;9(7-8):968-70.
13. Sharafati-Chaleshtori R, Sherafati Chaleshtori F, Rafieian-Kopaei M. Biological characterization of Iranian walnut (*Juglans regia*) leaves. *Turk J Biol* 2011;35:635-9.
14. Sharafati-Chaleshtori R, Rafieian-Kopaei M, Mortezaei S, Sharafati-Chaleshtori A, Amini E. Antioxidant and antibacterial activity of the extracts of *Echinophora platyloba* D.C. *Afr J Pharm Pharmacol* 2012;6(37):2692-5.
15. Motamedifar M, Ghafari N, Talezadeh-Shirazi P. The effect of Cumin seed extracts against herpes simplex virus type 1 in Vero cell culture. *Int J Mol Sci* 2010;35(4):304-9.
16. Chiang LC, Chiang W, Liu MC, Lin CC. In vitro antiviral activities of *Caesalpinia pulcherrima* and its related flavonoids. *J Antimicrob Chemother* 2003;52(2):194-8.
17. Amoros M, Simos C, Girre L, Sauvager F, Cormier M. Synergistic effect of flavones and flavonols against herpes simplex virus type 1 in cell culture Comparison with the antiviral activity of propolis. *J Nat Product* 1992;55(12):1732-40.
18. Müller V, Chávez JH, Reginatto FH, et al. Evaluation of antiviral activity of south american plant extracts against herpes simplex virus type 1 and rabies virus. *Phyther Res* 2007;21(10):970-6.
19. Hook EW, Cannon RO, Nahimas AJ, et al. Herpes simplex virus infections as a risk Factor for HIV infection in hetero sexual. *J Infect Dis* 1992;165(2):251-5.
20. Shirzad H, Taji F, Rafieian-Kopaei M. Correlation between antioxidant activity of garlic extracts and WEHI-164 fibrosarcoma tumor growth in BALB/c mice. *J Med Food* 2011;14(9):969-74.
21. Baradaran A, Rabiei Z, Rafieian M, Shirzad H. A review study on medicinal plants affecting amnesia through cholinergic system. *J Herb Med Pharmacol* 2012;1(1):3-9.

22. Rafieian-Kopaie M, Baradaran A, Rafieian M. Plants antioxidants: from laboratory to clinic. *J Nephropathol* 2013;2(2):152-3.
23. Rafieian-Kopaie M, Baradaran A. Teucrium polium and kidney. *J Renal Injury Prev* 2013; 2(1):3-4.
24. Shirani M, Alibabaei Z, Kheiri S, et al. Effect of euphorbia helioscopia extract on acute and chronic pain in mice. *J Babol Univ Med Sci* 2011;13(4):14-18. [in Persian]
25. Sokmen A, Sokmen M, Daferera D, et al. The in vitro antioxidant and antimicrobial activities of the essential oil and methanol extract of *Achillea biebersteini* Afan (Asteraceae). *Phytother Res* 2004;18(6):451-6.
26. Mothana RA, Lindequist U, Geraenert R, Bednarski PJ. Studies of the in vitro anticancer, antimicrobial and antioxidant potentials of selected Yemeni medicinal plants from the island Soqotra. *BMC Complement Altern Med* 2009;9:7.
27. Riazi A, Abbasi MA, Rehman A, Shahzadi T, Ajaib M, Mohammed Khah K. Phytochemical screening free radical scavenging, antioxidant activity and phenolic content of *Dodonaea viscosa* Jacq. *J Serb Chem Soc* 2013;77(4):423-35.
28. Jassim SAA. In vitro evaluation of the antiviral activity of an extract of date plam (*Phoenix dactylifera*) Pits on a *Pseudomonas* phage. *Evidence Based Complement Alternat Med* 2010;7(1):57-62.

Archive of SID