

اثر عصاره‌های آبی و اتانولی ناز سفید بر سلول‌های سرطان معده و سرطان پستان انسان در شبشه

کتایون میمندی و محمد Mehdi Yaghoobi

گروه بیوتکنولوژی کشاورزی، دانشگاه تحصیلات تکمیلی صنعتی و فناوری پیشرفته کرمان، کرمان، ایران

مسئول مکاتبات: محمد Mehdi Yaghoobi, m.yaghoobi@kgut.ac.ir

چکیده. در این تحقیق اثر سمی عصاره‌های آبی و اتانولی ناز سفید (*Sedum album L.*) بر دو سلول سرطان معده (AGS) و پستان (MCF-7) انسان بررسی شد. ناز سفید از رستای دلیر شهرستان چالوس نمونه برداری شد و هشت غلظت مختلف از عصاره‌های آبی و اتانولی به مدت ۴۸ ساعت بر سلول‌های سرطانی اعمال شد. اثر کشندگی و مهاری عصاره‌ها روی سلول‌ها به روش‌های MTT و BrdU و TUNEL بررسی شد. یافته‌های نشان داد هر دو عصاره اثر وابسته به غلظت ضد تکثیر سلول و القای آپوپتوز دارند. نتایج MTT نشان داد سلول AGS نسبت به سلول MCF-7 متتحمل کشندگی بیشتری شده بود و اثر عصاره اتانولی قوی‌تر از عصاره آبی بود. داده‌های روش BrdU نشان داد در بالاترین غلظت عصاره آبی، تکثیر سلول AGS به ۵۰ درصد و تکثیر سلول MCF-7 به ۴۳ درصد کاهش یافت. همچنین عصاره اتانولی در بالاترین غلظت، تکثیر دو سلول AGS و MCF-7 را به ترتیب به ۷۵ درصد و ۶۰ درصد کاهش داد. نتایج روش TUNEL نیز حاکی از آن بود که ۵۲ درصد از سلول‌های AGS و ۱۲ درصد از سلول‌های MCF-7 تحت تیمار با عصاره اتانولی دچار آپوپتوز شدند. عصاره آبی نیز در دو سلول فوق به ترتیب ۲۸ درصد و ۲۵ درصد آپوپتوز القا کرد. هم مهار تکثیر سلول و هم القای مرگ، از راهکارهای مطلوب محققان در درمان سرطان هستند. شناسایی ترکیبات موجود در ناز سفید و بررسی اثر آنها در مدل‌های حیوانی سرطان می‌تواند به درک بیشتر خواص ضد سرطانی این گیاه کمک کند.

واژه‌های کلیدی. آپوپتوز، تکثیر سلول، تیره گل نازیان، کوئرستین، گیاهان ضد سرطان

The effect of aqueous and ethanolic extracts of *Sedum album L.* on human stomach and breast carcinoma cell lines *in vitro*

Katayoon Meimandi & Mohammad Mehdi Yaghoobi

Department of Biotechnology, Graduate University of Advanced Technology, Kerman, Iran

Correspondent author: Mohammad Mehdi Yaghoobi, m.yaghoobi@kgut.ac.ir

Abstract. In this study, the cytotoxic effects of aqueous and ethanolic extracts of *Sedum album L.* on human stomach cancer cell line (AGS) and breast cancer cell line (MCF-7) were evaluated by MTT, BrdU and TUNEL assays. The results demonstrated that both extracts had antiproliferative and apoptotic effects in a dose-dependent manner. The MTT assay data revealed that the AGS cell underwent more cytotoxicity in comparison with the MCF-7 cell. It also revealed that ethanolic extract was more potent than aqueous extract. The BrdU assay results showed that the proliferation of AGS and MCF-7 cells was reduced to 50% and 43%, respectively, at the highest concentration of the aqueous extract. In addition, the ethanolic extract reduced the proliferation of AGS and MCF-7 cells to 75% and 60%, respectively. The AGS and MCF-7 cells underwent 52% and 12% apoptotic death upon treatment by the ethanolic extract as TUNEL assay showed. The aqueous extract induced 28% and 25% apoptosis in the AGS and MCF-7 cells, respectively. Both inhibition of proliferation and induction of apoptosis are desirable strategies for cancer treatment among researchers. Identification of *S. album* compounds and analyzing their effects in animal model of cancer can help us with understanding its anti-cancer properties.

Keywords. anticancer plants, apoptosis, cell proliferation, Crassulaceae, quercetin

مقدمه

هوایی این گیاه کوئرستین و سه گلیکوزید فلاونول ایزورامتین *Sedum sarmentosum* (Wolbis, 1989) جدا شده‌اند (Bunge گونه دیگری از همین سرده است که چند مطالعه درباره اثر دارویی و ضدسرطانی آن منتشر شده است. این گیاه در طب سنتی چین و کره برای درمان التهاب مزمن ویروسی کبد استفاده می‌شود. کانگ و همکاران در سال ۲۰۰۰ نشان دادند که آلالکالوئیدهای گیاه *S. sarmentosum* بر سلول‌های سرطانی کبد موشی و انسانی اثر ضدتکثیری دارند. آلالکالوئیدهای این گیاه با مهار تکثیر سلول‌های سرطان کبد باعث تجمع آنها در فاز ۱ چرخه سلولی شدن، اما مرگ سلولی از نوع نکروز یا آپوپتوz را القا نکردند (Kang *et al.*, 2000).

Jung و همکاران (2008) اثر ضدالتهابی، ضددرد و ضدرگ- زایی عصاره متانولی *S. sarmentosum* را گزارش کردند. Huang و همکاران (2010) اثر ضدتوموری عصاره آبی همین گونه را بر سلول‌های توموری کبد انسان HepG2 گزارش کردند. براساس این گزارش عصاره آبی *S. sarmentosum* بعد از تیمار ۴۸ ساعته سبب القای آپوپتوz و کاهش سطح بیان Bcl-2 در این سلول‌ها شد. Bai و همکاران (2016) نشان دادند که عصاره همین گیاه در آزمایشگاه و بدن موجود زنده اثر ضدسرطان لوزالمعده دارد. خواص گزارش شده شامل القای مسیر داخلی آپوپتوz، مهار EMT و توقف چرخه سلولی در مرحله G₂/M است. به غیراز موارد پیش‌گفته، هیچ مطالعه دیگری درباره ترکیبات یا خواص دارویی ناز سفید منتشر نشده است. با توجه به اینکه این گیاه بومی ایران است، در این تحقیق تاثیر عصاره آن بر سلول‌های سرطانی انتخاب بررسی شده است.

مواد و روش‌ها

جمع‌آوری نمونه‌ها

گیاه ناز سفید از روستای دلیر شهرستان چالوس استان مازندران (۳۶/۳۲ درجه شمالی و ۵۱/۰۹ درجه شرقی) در خداداد ماه جمع‌آوری و به کوشش کارشناسان باغ گیاه‌شناسی نوشهر تأیید و با شماره ۶۴۷۷ در هر باریوم این مرکز ثبت شد. گل‌ها در سریع‌ترین وقت به کمک بسته‌های مخصوص یخ و در فریزر -۸۰- درجه سانتیگراد نگهداری شدند.

تهیه عصاره آبی

براساس گزارش سازمان جهانی بهداشت، در بین عوامل اصلی مرگ و میر در سراسر دنیا، سرطان بعد از بیماری‌های قلب و عروق در جایگاه دوم قرار دارد (WHO, 2014). با وجود پیشرفت‌هایی که در سال‌های اخیر در زمینه درمان سرطان اتفاق افتاده است، هنوز مؤسسات تحقیقاتی و شرکت‌های دارویی و پژوهشگران در سراسر دنیا به دنبال کشف داروهای جدید و ابداع روش‌های نوین در درمان سرطان هستند. روش‌های متداول مانند شیمی‌درمانی، پرتودرمانی و جراحی عوارض خاص خود را دارند و اغلب مقاومت دارویی در سلول‌های توموری و بروز توانایی مهاجرت و متاستاز، درمان سرطان را با شکست مواجه می‌کند. گیاهان یکی از منابع طبیعی و خدادادی برای جستجو و شناسایی ترکیباتی هستند که در پیش‌گیری، به تاخیرانداختن رشد تومور یا درمان سرطان مؤثرند. صدها هزار گیاه گل دار درمجموع میلیون‌ها ترکیب و متابولیت ثانویه را تولید می‌کنند که خواص زیستی بسیاری از آنها ناشناخته است. این منبع عظیم طبیعی برای شناسایی داروهای جدید همواره هدف توجه محققان بوده است. هم‌اکنون نیز انسان‌ها در سرتاسر دنیا برای درمان بیماری‌های مختلف به طب گیاهی روی می‌آورند (Atanasov *et al.*, 2015; Ouyang *et al.*, 2014; Tariq *et al.*, 2017; Zhou *et al.*, 2016). جالب توجه است که نزدیک به ۷۵ درصد از داروهای تأییدشده جهانی در درمان سرطان از گیاهان و منابع طبیعی مشتق شده‌اند، اما کمتر از ۱۰ درصد از گیاهان برای شناسایی ترکیبات ضدسرطان تحت مطالعه قرار گرفته‌اند (Newman & Cragg, 2016). از این‌رو ضرورت بررسی گیاهان جدید و مطالعه‌نشده برای شناسایی اثرها و ترکیبات احتمالی ضدسرطان احساس می‌شود.

گیاه ناز سفید (*Sedum album* L.) با نام انگلیسی وایت استون کراپ گونه‌ای از تیره گل‌نازیان (Crassulaceae) است که در اکثر مناطق کره زمین گسترش دارند و در همه محیط‌ها قادر به رشد هستند. این گیاهان بیشتر گیاه زینتی و آپارتمانی شناخته شده‌اند. از گل‌های ناز سفید معروف می‌توان به *Sedum album* (S. *album* L.) اشاره کرد. گیاه ناز سفید (*S. acre* L.) گیاهی علفی، گوشت‌دار با گل‌هایی به رنگ سفید و مجتمع به تعداد زیاد در قسمت انتهایی ساقه است که در نواحی شمالی ایران، آذربایجان، دیلمان، و مناطق دیگر می‌روید. از بخش‌های

ردیف بالا، پایین، چپ و راست به منزله بلانک بدون سلول خالی نگه داشته شد. محلول‌های اصلی عصاره آبی در محیط کشت و عصاره اتانولی در DMSO حل شدند. هشت غلظت متفاوت از عصاره آبی ($0.0/0.3/0.4/2 \mu\text{g/mL}$) و هشت غلظت از عصاره اتانولی ($0.0/0.2/0.4/8 \mu\text{g/mL}$) در حجم نهایی حداقل $5 \mu\text{L}$ به هریک از چاهک‌های پلیت ۹۶ خانه اضافه و ۴۸ ساعت در انکوباتور نگهداری شد. غلظت صفر برای چاهک شاهد (محیط کشت بدون عصاره) و غلظت‌های $0.6/2/6 \mu\text{g/mL}$ داروی رایج ۵-فلورواوراسیل (نژدیک به IC_{50} این دارو به ترتیب برای Nakatsu *et al.*, 2005) نیز اعمال شد (Cell Proliferation Kit (MTT) طبق Roche applied science, Germany). سپس، با کیت (MTT) (Roche applied science, Germany) روش شرکت سازنده MTT انجام شد. پلیت‌ها با روش اسپکتروفوتومتری و با آزمون MTT دستگاه الایزاریدر مدل ELX808 (BioTek) در طول موج‌های ۴۹۰ و ۶۸۰ نانومتر خوانده و OD هر چاهک ثبت شد. درصد سلول‌های زنده از طریق فرمول زیر تخمین زده شد:

$$\text{درصد سلول‌های زنده} = \frac{\text{OD سلول‌های تیمارشده}}{\text{OD سلول‌های کنترل}} \times 100$$

غلظتی از عصاره که رشد ۵۰ درصد سلول‌ها را پس از ۴۸ ساعت متوقف کند به مثابه IC_{50} محاسبه شد.

بررسی میزان اثر عصاره گیاهی بر تکثیر سلول با استفاده از BrdU
تعداد پنج هزار از سلول‌های AGS, MCF-7 در چهار ردیف از چاهک پلیت ۹۶ خانه کف صاف با حجم $1 \mu\text{L}$ از محیط کشت، کشت داده شده و به مدت ۴۸-۲۴ ساعت در انکوباتور نگهداری شدند. سپس، همان هشت غلظت از عصاره‌های آبی و اتانولی که در روش MTT به کار رفت، به سلول‌ها افروده شد و به مدت ۴۸ ساعت در همان وضعیت قرار گرفتند. غلظت صفر از عصاره برای شاهد بدون عصاره و همان غلظت‌های داروی ۵-فلورواوراسیل نیز به کار رفت. بعد از این مدت، با استفاده از کیت Cell Proliferation (Roche ELISA, BrdU kit طبق دستور شرکت سازنده Applied Science, Germany) میزان مصرف BrdU محاسبه شد. پلیت‌ها توسط دستگاه الایزاریدر در طول موج‌های ۴۹۰ و ۴۰۵ نانومتر خوانده و OD هر چاهک ثبت شد.

بررسی اثر عصاره در القای مرگ سلولی آپوپتوز به روش TUNEL

حدود ۴۰ گرم از سرشارخه‌های هوایی ناز سفید با آب مقطر شسته و در هاون چینی و با کمک نیتروژن مایع آسیاب شد. سپس، ۸۰ میلی لیتر آب مقطر به آن افروده شد و نمونه‌ها به مدت ۴۸ ساعت در شیکر با دمای ۴ درجه سانتیگراد و دور از نور برای نفوذ حلال قرار داده شدند. پس از این مدت نمونه‌ها به مدت ۵ دقیقه در دور ۱۲۰۰۰ برابر شتاب جاذبه زمین و در دمای ۴ درجه سانتیگراد سانتریفیوژ شدند. محلول رویی حاصل در دستگاه فریز درایر به صورت پودر خشک شد و برای استفاده در مراحل بعدی آزمایش دور از نور و در فریزر ۲۰ درجه سانتیگراد نگهداری شد.

تهیه عصاره اتانولی

۲۰۰ گرم از گل‌ها به روش ذکر شده در بخش قبل آسیاب و ۴۰۰ میلی لیتر اتانول به آن اضافه شد. سپس، برای نفوذ حلال به مدت ۴۸ ساعت در شیکر با دمای ۴ درجه سانتیگراد و دور از نور قرار گرفت. بعد از این مدت، محلول حاصل در دستگاه روتاری تغليظ شد و باقیمانده حلال با قراردادن در معرض هوا تبخیر شد. عصاره حاصل برای استفاده در مراحل بعدی آزمایش در فریزر ۲۰ درجه سانتیگراد و دور از نور نگهداری شد.

تهیه رده‌های سلولی و کشت آنها

رده‌های سلولی سرطان آدنوکارسینومای معده انسان (AGS) و سرطان آدنوکارسینومای پستان انسان (MCF-7) از بانک سلولی انسیتو پاستور ایران خریداری شد. سلول‌ها در شرایط استریل در محیط کشت RPMI1640 حاوی ۱۰ درصد سرم جنین گاو (FBS)، $50 \mu\text{g/mL}$ آنتی‌بیوتیک استرپتومایسین، 50 U/mL پنی‌سیلین و $2 \mu\text{g/mL}$ آمفوتیریسین B در انکوباتور با دمای ۳۷ درجه سانتیگراد و 5 CO_2 درصد کشت داده شدند. وضعیت سلول‌ها هر روز زیر میکروسکوپ معکوس مشاهده می‌شد و سلول‌های در مرحله رشد لگاریتمی در محیط انجماد (شامل محیط کشت به اضافه ۲۰ درصد سرم جنین گاو و ۱۰ درصد DMSO) منجمد شده و در ازت مایع نگهداری شدند.

سنجرش سمیت عصاره گیاهی روی سلول‌ها به روش رنگ-آمیزی MTT

تعداد ۵۰۰۰ سلول AGS و MCF-7 در چهار ردیف افقی از چاهک‌های پلیت ۹۶ خانه کف صاف با $1 \mu\text{L}$ محیط کشت داده شد و به مدت ۲۴-۴۸ ساعت در انکوباتور با همان شرایط رشد داده شدند تا بین ۶۰-۷۰ درصد سطح چاهک پر از سلول شود.

دیده نشد شامل گردشدن و جداشدن سلول‌ها از کف ظرف و وجود لاشه‌های سلولی بود که حاکی از نوعی مرگ سلولی است. با افزایش غلظت چنین تغییراتی محسوس‌تر بود. تغییرات ظاهری که حاکی از نوعی کشنده‌گی و سمیت بود، با توجه به نوع سلول متفاوت بود، به طوری که به نظر می‌رسید سمیت عصاره آبی کمتر از عصاره اتانولی است و سلول سرطان معده نیز بیشتر از سلول سرطان پستان تحت تأثیر قرار گرفته بود (شکل ۱).

محاسبه میزان زنده‌مانی سلول‌ها به روش MTT

محاسبه میزان زنده‌مانی سلول‌ها به روش MTT نشان داد که غلظت‌های بالاتر از $3\text{ }\mu\text{g/mL}$ از عصاره آبی به طور معنی‌داری رشد سلول‌های AGS را مهار کرده بود. همین عصاره در غلظت $3/6\text{ }\mu\text{g/mL}$ و بالاتر جلوی رشد سلول‌های MCF-7 را به طور معنی‌داری گرفت. در حالی که عصاره اتانولی در غلظت‌های $2\text{ }\mu\text{g/mL}$ و بالاتر از آن رشد سلول‌های AGS را مهار کرد، این عصاره اثر معنی‌داری بر سلول‌های MCF-7 نداشت (شکل ۲). در کل از داده‌های MTT چنین برمی‌آید که سلول AGS نسبت به سلول MCF-7 حساس‌تر است و متحمل کشنده‌گی بیشتری شده بود. همچنین اثر عصاره اتانولی بر سلول AGS بیشتر از عصاره آبی بود (شکل ۲ و جدول ۱). داروی 5-FU در غلظت اعمال شده بر هر دو سلول مؤثر بود و رشدشان را مهار کرد، اما حساسیت دو سلول نسبت به این دارو برخلاف هر دو عصاره بود؛ یعنی سلول AGS MCF-7 به داروی 5-فلاوراسیل حساس‌تر بود تا سلول AGS. ارزش IC_{50} دو عصاره بر دو سلول سرطانی در جدول ۱ آمده است. داده‌های این جدول نیز تأیید می‌کند که سلول AGS حساس‌تر از MCF-7 است و اثر کشنده‌گی عصاره اتانولی قوی‌تر از عصاره آبی است.

نتایج میزان اثر عصاره بر سنتز DNA با استفاده از روش BrdU

در بخش دوم میزان تکثیر سلول‌ها به روش اندازه‌گیری مصرف (آنالوگ) تیمین که به جای آن هنگام ساخت DNA مصرف می‌شود) محاسبه شد. یافته‌های این بخش نیز نشان داد میزان تکثیر هر دو سلول تحت تأثیر عصاره آبی و اتانولی کم می‌شود و این کاهش به غلظت عصاره وابسته است، به طوری که با افزایش غلظت عصاره میزان تکثیر نیز به طور معنی‌داری کم می‌شود. در بالاترین غلظت عصاره آبی تکثیر سلول AGS به $50\text{ }\mu\text{g/mL}$ و تکثیر سلول MCF-7 به $43\text{ }\mu\text{g/mL}$ درصد کاهش یافت. عصاره اتانولی در بالاترین غلظت تکثیر دو

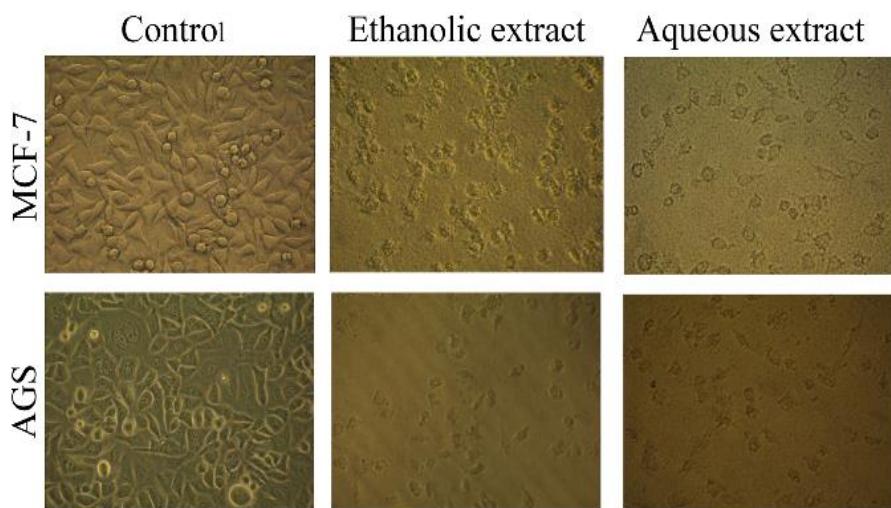
سلول‌های AGS و MCF-7 روی لامل و در پلیت‌های شش خانه در انکوباتور با همان ویژگی‌های کشت داده شدند. پس از رسیدن به رشد حدود 60 درصد ، مقدار $1/6\text{ }\mu\text{g/mL}$ از عصاره اتانولی و $2/4\text{ }\mu\text{g/mL}$ از عصاره آبی به سلول‌ها اضافه شد و پلیت‌ها به انکوباتور منتقل شدند. این غلظت از وسط محدوده غلظتی مورد استفاده در آزمایش‌های سنجش MTT و BrdU انتخاب شد. بعد از *In situ* cell death detection TMR (Roche applied science, Red Germany) طبق دستور شرکت سازنده، در نمونه کنترل منفی آنزیم ترمینال ترانسفراز حذف شد و در نمونه کنترل مثبت از آنزیم DNase I برای ایجاد شکستگی در DNA سلول استفاده شد. برای محاسبه درصد آپوپتوز، از سلول‌ها در طول موج $590\text{ }\text{nm}$ با میکروسکوپ فلورسانس (Axioplan 2, Zeiss) عکس‌برداری و سلول‌های رنگ‌گرفته و رنگ‌نگرفته در پنج میدان تصادفی شمارش و درصد آپوپتوز محاسبه شد. بهجهت مقایسه در همان میدان با میکروسکوپ نوری معمولی هم از سلول‌ها عکس‌برداری شد.

روش‌های آماری

آزمایش برای روش MTT و BrdU در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی با چهار تکرار انجام شد و نتایج به ترتیب به صورت TUNEL درصد زنده‌ماندن و میزان جذب برآورد شد. در روش MTT آپوپتوز براساس درصد از طریق شمارش سلولی برآورد شد. $50\text{ }\mu\text{g/mL}$ درصد سمیت سلولی (IC_{50}) با استفاده از نرم‌افزار plus (INER, V1.0) محاسبه شد. تجزیه واریانس داده‌های حاصل از این آزمون به صورت تجزیه واریانس (ANOVA) و مقایسه میانگین در طرح پایه کاملاً تصادفی با استفاده از نرم‌افزار SAS بررسی شد. مقایسه میانگین تیمارها با استفاده از آزمون چنددانه‌ای دانکن در سطح احتمال $5\text{ }\mu\text{g/mL}$ درصد آزمون دانت در سطح احتمال 5% تحت بررسی قرار گرفت.

نتایج

در ابتدا سلول‌های سرطان معده و پستان به مدت 48 ساعت در معرض تیمار با عصاره‌های آبی و اتانولی ناز سفید قرار گرفتند. مشاهده سلول‌های تیمار شده با غلظت‌های بالا از دو عصاره آبی و اتانولی نشان داد که ظاهر و مورفو‌لوزی سلول‌ها در این مدت تغییر کرده است. این تغییرات ظاهری که در سلول‌های گروه کنترل



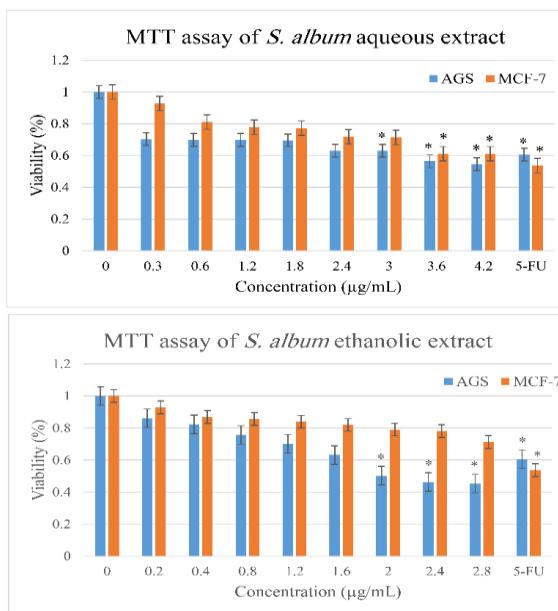
شکل ۱- تغییر ظاهر سلول‌های AGS و MCF-7 که به مدت ۴۸ ساعت در معرض عصاره آبی ($3.6 \mu\text{g}/\text{mL}$) و اتانولی ($2.4 \mu\text{g}/\text{mL}$) ناز سفید قرار گرفته‌اند.
تغییرات ظاهری سلول‌ها و نشانه‌های مرگ و لاشه سلول‌ها به خوبی مشهود است (بزرگنمایی $\times 320$).

Fig. 1. Morphological changes in AGS and MCF-7 cells treated by the aqueous ($3.6 \mu\text{g}/\text{mL}$) and ethanolic extracts ($2.4 \mu\text{g}/\text{mL}$) of *S. album* for 48 h. Some obvious alterations and signs of cell death and cell debris are evidently observable (Magnification 320 X).

جدول ۱- شاخص IC_{50} دو عصاره آبی و اتانولی ناز سفید بر سلول‌های سرطان پستان و معده انسان که به روش MTT بدست آمده است.

Table 1. IC₅₀ values of two aqueous and ethanolic extracts against human breast cancer and stomach cancer cell lines obtained by the MTT assay.

سلول		
	عصاره ناز سفید ($\mu\text{g}/\text{mL}$)	عصاره آبی ($\mu\text{g}/\text{mL}$)
AGS	۴/۵۲۱	۵/۲۲۶
MCF-7	۲/۲۶۸	۵/۵۴۹



شکل ۲- نتایج زنده‌مانی سلول‌های سرطان معده (AGS) و سرطان پستان (MCF-7) به روش MTT که به مدت ۴۸ ساعت در معرض غلظت‌های مختلف از دو عصاره آبی (نمودار بالا) و اتانولی (نمودار پایین) ناز سفید و همچنین داروی ۵-فلواوراسیل قرار گرفته‌اند.

Fig. 2. The results of viability of AGS and MCF-7 cells treated by different concentrations of aqueous and ethanolic extracts of *S. album* and 5-FU for 48 h by MTT assay.

MTT، MCF-7 و AGS تحلیل و مقایسه می‌شود. سنجش به روش MTT، که برای اندازه‌گیری میزان سمیت و کشنده‌گی یا زنده‌مانی سلول‌ها به کار می‌رود نشان داد که هر دو عصاره به طور معنی‌داری اثر سمی و کشنده بر سلول‌های سرطانی تحت بررسی دارند. این اثر وابسته به مقدار است و با افزایش غلظت اثر کشنده‌گی بیشتر می‌شود و همچنین اثر عصاره در برخی غلظتها با داروی رایج شیمی درمانی 5-FU قابل مقایسه بود. روش MTT می‌تواند مرگ سلولی را تا حدی نشان دهد، اما قادر به تمیز بین نوع مرگ نکروزی یا آپوپتوزی نیست. در آپوپتوز یک آنزیم DNase توسط آنزیم کاسپاز فعال می‌شود و قطعات DNA را در فواصل منظم می‌برد، اما در نکروز چنین اتفاقی نمی‌افتد. به همین‌منظور از روش TUNEL، که انتهاهای بریده شده DNA را رنگ می‌کند و قادر به تشخیص مرگ آپوپتوزی است، استفاده شد. نتایج آزمون TUNEL تأیید کننده نتایج اولیه MTT بود. به طوری که در هر دو روش سلول AGS نسبت به سلول MCF-7 حساس‌تر بود و بیشتر دچار مرگ شده بود. همچنین، هر دو روش نشان دادند که عصاره اتانولی مؤثرتر از عصاره آبی است. یادآور می‌شود برای تعیین میزان اثر احتمالی حلال عصاره اتانولی (DMSO) چاهک حاوی سلول و محیط کشت با DMSO نیز در طراحی آزمایش در نظر گرفته شد. نتایج نشان داد سمیت بیشتر عصاره اتانولی نسبت به عصاره آبی ناشی از ترکیبات حل‌شده در آن است نه حلال (داده‌ها نشان داده نشده است). گیاهان ده‌ها ترکیب مؤثر زیستی و متابولیت ثانویه تولید می‌کنند که خواص فیزیکی، شیمیایی و زیستی آنها با هم متفاوت است. این ترکیبات، بسته به قطبی بودن یا نبودن، در آب یا الکل بهتر حل می‌شوند (Srivastava *et al.*, 2005). از این‌رو، تأثیر متفاوت دو عصاره اتانولی و آبی به دلیل نوع ترکیبات متفاوتی است که در آن دو حل شده‌اند. احتمالاً ترکیباتی که اثر مرگ آور و آپوپتوزی دارند بیشتر در عصاره اتانولی حل شده‌اند. شناسایی شیمیایی ترکیبات موجود در دو عصاره می‌تواند به شناسایی علت تفاوت در اثر زیستی آنها کمک کند. نتیجه دیگری که در دو بخش MTT و AGS TUNEL به دست آمد، حساسیت بیشتر سلول سرطان معدة AGS نسبت به سلول سرطان پستان MCF-7 بود. سلول AGS منشأ اپیتلیال دارد و از کارسینومای معده یک خانم ۵۴ ساله که تحت درمان نبوده جدا شده است. کاریوتیپ این سلول همانند بسیاری از سلول‌های سرطانی غیرعادی است (Barranco *et al.*, 1983).

سلول AGS و MCF-7 را به ترتیب به ۷۵ درصد و ۶۰ درصد کاهش داد. داروی ۵-فلواوراسیل تکثیر دو سلول فوق را به ترتیب به ۷۰ درصد و ۴۶ درصد کاهش داده بود و از این جهت اثر دارو ضعیف‌تر از بالاترین غلظت عصاره آبی روی سلول AGS (۷۰ درصد در مقابل ۵۰ درصد) و قوی‌تر از بالاترین غلظت عصاره اتانولی روی سلول MCF-7 (۴۶ درصد در مقابل ۶۰ درصد) بود (شکل ۳).

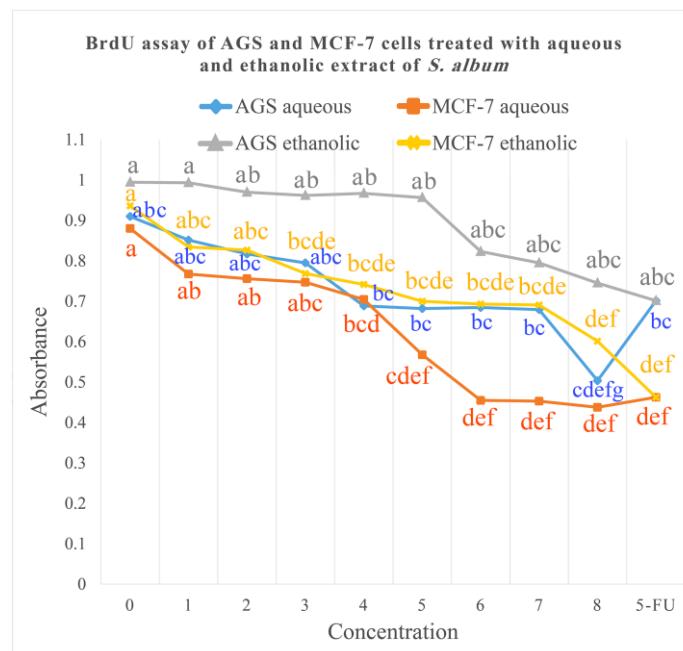
یافته جالب توجه در این بخش آن بود که هر دو عصاره میزان تکثیر در سلول MCF-7 را بیشتر از سلول AGS مهار کرده بودند. به عبارت دیگر سلول MCF-7 نسبت به سلول AGS حساس‌تر بود و این برخلاف یافته‌های بخش MTT است که در آن سلول AGS حساس‌تر از MCF-7 بود و میزان زنده‌مانی آن تحت تأثیر عصاره‌ها کمتر از MCF-7 بود. داده‌های این بخش نشان داد که عصاره‌آبی در تمام غلظت‌ها اثر مهاری بیشتری بر تکثیر سلول AGS دارد تا عصاره اتانولی. اثر مهاری عصاره آبی بر سلول MCF-7 نیز به‌ویژه در چهار غلظت انتهایی بیشتر از اثر عصاره اتانولی بود و در چهار غلظت اولیه اثر مهاری دو عصاره نزدیک بهم بود (شکل ۳).

نتایج حاصل از بررسی اثر عصاره در القاء مرگ سلولی آپوپتوز به روش TUNEL

پس از انجام آزمون‌های سنجش زنده‌مانی و تکثیر سلول‌ها به روش MTT و BrdU برای تعیین نوع مرگ سلولی از روش TUNEL استفاده شد. در این روش، درصد آپوپتوز با محاسبه میانگین سلول‌های رنگ گرفته به کل تعداد سلول‌ها، که ۴۸ ساعت تحت تأثیر عصاره آبی یا اتانولی ناز سفید بوده‌اند، در پنج میدان تصادفی دید به دست آمد (شکل ۴). نتایج حاکی از آن بود که سلول‌های AGS تحت تیمار با غلظت ۱/۶ µg/mL ناز سفید متحمل ۵۲ درصد آپوپتوز و تحت تیمار غلظت ۲/۴ µg/mL عصاره آبی آن متحمل ۲۸٪ آپوپتوز می‌شوند. همچنین، پس از تیمار سلول‌های MCF-7 با غلظت ۱/۶ µg/mL عصاره اتانولی ۱۲ درصد آپوپتوز و تیمار با غلظت ۲/۴ µg/mL عصاره آبی ۲۵ درصد آپوپتوز در این سلول‌ها مشاهده شد.

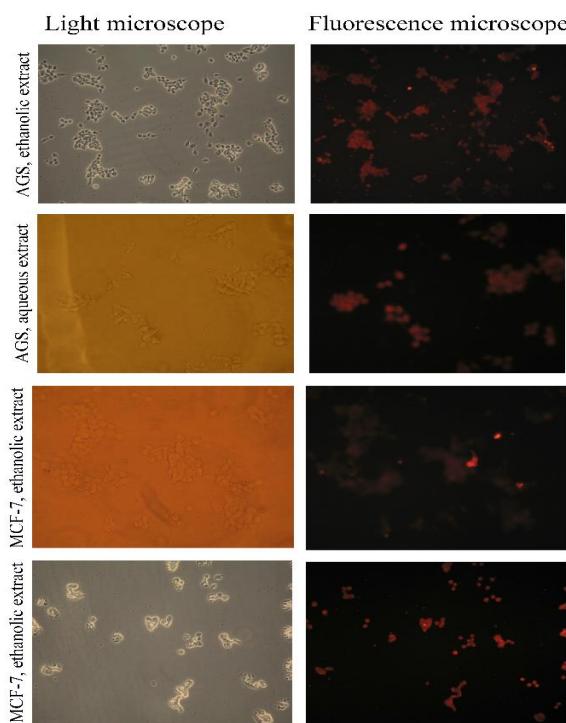
بحث

هدف تحقیق آن بود که اثر احتمالی ضدسرطانی دو عصاره آبی و اتانولی گیاه ناز سفید را روی دو سلول سرطان معده و سرطان پستان انسان بررسی کند. در این قسمت نتایج سه بخش



شکل ۳- میزان تکثیر سلول‌های AGS و MCF-7 تحت تیمار با هشت غلظت از دو عصاره آبی و اتانولی ناز سفید به همراه داروی ۵-FU به مدت ۴۸ ساعت به روش BrdU. معنی دار بودن تغییرات که با استفاده از آزمون چندانهای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد انجام شد.

Fig. 3. The proliferation rate of AGS and MCF-7 cells under treatment by eight different concentrations of aqueous and ethanolic extracts of *S. album* together with 5-FU for 48h by BrdU assay. The significance level of variations as obtained by Ducann's multiple range test was performed at $P < 0.05$.



شکل ۴- تصویر سلول‌های MCF-7 و AGS تیمار شده با دو عصاره آبی و اتانولی ناز سفید در روش TUNEL. سلول‌های آپوپتوزی با رنگ قرمز در تصویر سمت راست که با میکروسکوپ فلورسانس گرفته شده مشهود است. تصویر سمت چپ همان میدان با میکروسکوپ نوری را نشان می‌دهد. (بزرگنمایی X ۲۰۰).

Fig. 4. The figure of AGS and MCF-7 cells treated by two aqueous and ethanolic extracts of *S. album* in TUNEL assay. The apoptotic red stained cells are evident in photo on the right, taken by means of fluorescence microscope. The photo on the left shows the same field by means of an optical microscope. (Magnification 200 X).

شد. اینکار از طریق افزایش تعداد سلول‌ها در مرحله G₁ چرخه سلولی و بدون القای آپوپتوز یا نکروز انجام شد. براساس گزارش دیگری، عصاره آبی *S. sarmenosum* بعد از تیمار ۴۸ ساعته سبب القای آپوپتوز و کاهش سطح بیان پروتئین ضد آپوپتوزی Huang Bcl-2 (در سلول‌های سرطان کبد انسان, HepG2, شد) et al., 2010). اخیراً نیز اثر ضدسرطانی متنوعی برای عصاره همین گیاه *S. sarmenosum* شامل مهار رشد سلول سرطان لوزالمعده با کاهش سطح PCNA، مهار مسیر پیامرسان Hedgehog، مهار بیان انکوژن C-MYC و سرکوبگر تومور P53، القای مسیر داخلی آپوپتوز، مهار EMT و توقف چرخه سلولی در مرحله G₂/M گزارش شده است (Bai et al., 2016؛ بنابراین، می‌توان استنتاج کرد که برخی مواد موجود در عصاره آبی ناز سفید مهارکننده چرخه سلولی باشند و از این طریق اثر خود را بر سلول‌های سرطان پستان بگذارند. برخی دیگر که القاکننده مرگ سلولی هستند در عصاره اتانولی حل می‌شوند و بر سلول سرطان معده مؤثرتر هستند. دو آزمون BrdU و TUNEL در این تحقیق تفاوت عمل کرد این مواد را بر سلول سرطانی نشان داد. مهم این است که هر دو استراتژی پیش‌گفته در درمان سرطان کاربرد دارد و این اهمیت ترکیبات ناشناخته موجود در ناز سفید برای درمان سرطان را پیشتر نمایان می‌کند.

در باره ترکیبات موجود در گیاه ناز سفید، به جز گزارشی که حدود ۳۰ سال پیش منتشر شده است، اطلاعات بیشتری در دست نیست (Wolbis, 1989)، اما مقالاتی که به آنها اشاره شد همگی درباره گونه دیگری از همین سرده کار کردند که در طب سنتی چین و کره کاربرد زیادی دارد. همان‌طور که این مقالات نشان می‌دهند، ترکیبات گیاه *S. sarmentosum* S. اثر ضدسرطانی و سیعی دارند که هم شامل مهار تکثیر سلول می‌شود و هم القای آپوپتوز را شامل می‌شود. از این‌رو، دیدن چنین اثرهایی از عصاره گیاه ناز سفید چنان دور از انتظار نیست. شاید مواد فعال زیستی مشابهی در هر دو گونه وجود داشته باشد که منشأ چنین اثرهایی است. یکی از ترکیبات شناخته شده‌ای که وجودش در هر دو گونه *S. album* و *S. sarmentosum* است کوئرستین یک فلاونوئید پلی‌فولی است که در بسیاری از گیاهان خوراکی و دارویی یافت می‌شود و خواص آنتی‌اکسیدانت و ضدتکثیری دارد. هر جند ساز و کار عملاً کوئرستین کاملاً شناخته شده نیست، از

MCF-7 نیز یک سلول سرطان کارسینومایی با منشأ اپیتلیال است که از بافت تومور پستان یک خانم ۶۹ ساله جدا شده است و کاریوپتیپ آن غیرعادی است (Soule *et al.*, 1973). هر دو سلول فوق منشأ بافتی مشابهی دارند، اما باید توجه داشت که مسیرهای فعال شده در هر توده سرطانی مخصوص خود آن توده است و حتی درون سلول‌های یک تومور نیز هتروژنیتی وجود دارد (Meacham, 2013 & Morrison, 2013). از طرف دیگر، دهها سال از جداسازی این سلول‌ها می‌گذرد و چنین سلول‌هایی اختلالات متعدد کروموزومی و ژنتیکی دارند که طی سالیان گذشته در اثر کشت‌های متوالی بیشتر هم شده است. تفاوت در پاسخ آنها به داروهای شیمی‌درمانی و از جمله عصاره‌های تحت مطالعه می‌تواند ناشی از تفاوت‌های ژنتیکی و مسیرهای فعال در دو سلول پیش گفته باشد. یادآور می‌شود در این تحقیق سلول فیروblast طبیعی انسان (HSkMC) نیز به موازات سلول‌های سرطانی تحت تیمار با عصاره‌ها قرار گرفت و حساسیت آن از هر دو سلول سرطانی کمتر بود (داده‌ها نشان داده نشده است). این خود حاکی از آن است که عصاره‌ها بر سلول طبیعی اثر کشنده کمتری دارند و به نوعی سلول‌های سرطانی را بیشتر هدف قرار می‌دهند. این خود یک مزیت کاربردی برای ادامه تحقیق درباره ترکیبات ضدسرطان این گیاه است.

یکی دیگر از یافته‌های تحقیق تفاوت در نتایج روش BrdU با روشنی TUNEL و MTT را داشتند که در حساسیت بیشتر سلول AGS نسبت به سلول MCF-7 و همچنین قدرت کشندگی بیشتر عصارة اتانولی را نشان دادند. نتایج سنجش تکثیر به روش BrdU بر عکس بود؛ یعنی تکثیر سلول MCF-7 بیشتر سرکوب شده بود و قدرت مهاری عصارة آبی بیشتر از عصارة اتانولی بود. باید توجه کرد که مهار تکثیر سلول و ساخت DNA در فاز S چرخه سلولی، الزاماً به مرگ منجر نمی‌شود. برخی ترکیبات ممکن است چرخه سلولی را در مرحله G₁ مهار کنند و این از طریق افزایش بیان پروتئین p21 و به صورت توقف گذراي سلول در مرز عبور از G₁ به S اتفاق می‌افتد. اما چنین توقفی به آپوپتوز منجر نمی‌شود، بلکه گاهی با فعال شدن عامل RONویسی E2F سلول از چکپوینت مربوط عبور می‌کند و وارد مرحله S می‌شود. Kang و همکاران (2000) یافته مشابهی داشتند. آنان گزارش کردند که آلکالوئیدهای خام و تخليص نشده گیاه *S. album* (گونه نزدیک به *S. sarmmentosum*) به مهار تکثیر چرخه سلولی در سلول‌های سرطان کبد انسان و موش منتهی

با غ گیاه‌شناسی نوشهر برای همکاری در نمونه‌برداری و تأیید ناز سفید تشکر می‌کنند.

REFERENCES

- Atanasov, A.G., Waltenberger, B., Pferschy-Wenzig, E.M., Linder, T., Wawrosch, C., Uhrin, P., Temml, V., Wang, L., Schwaiger, S., Heiss, E.H., Rollinger, J.M., Schuster, D., Breuss, J.M., Bochkov, V., Mihovilovic, M.D., Kopp, B., Bauer, R., Dirsch, V.M. and Stuppner, H. 2015. Discovery and resupply of pharmacologically active plant-derived natural products: A review. – *Biotechnol Adv.* 33: 1582-1614.
- Bai, Y., Chen, B., Hong, W., Liang, Y., Zhou, M. and Zhou, L. 2016. Sedum sarmentosum bunge extract induces apoptosis and inhibits proliferation in pancreatic cancer cells via the hedgehog signaling pathway. – *Oncol. Rep.* 35: 2775-2784.
- Barranco, S., Townsend, C., Casartelli, C., Macik, B., Broerwinkle, W. and Gourley, W. 1983. Establishment and characterization of an in vitro model system for human adenocarcinoma of the stomach. – *Cancer Res.* 43: 1703-1709.
- Huang, D., Zhang, W., Huang, D. and Wu, J. 2010. Antitumor activity of the aqueous extract from sedum sarmentosum bunge in vitro. – *Cancer Biother. Radiopharm.* 25: 81-88.
- Jung, H. J., Kang, H. J., Song, Y. S., Park, E. H., Kim, Y. M. and Lim, C. J. 2008. Anti-inflammatory, anti-angiogenic and anti-nociceptive activities of sedum sarmentosum extract. – *J. Ethnopharmacol.* 116: 138-143.
- Kang, T. H., Pae, H.O., Yoo, J. C., Kim, N.Y., Kim, Y. C., Ko, G.I. and Chung, H.T. 2000. Antiproliferative effects of alkaloids from sedum sarmentosum on murine and human hepatoma cell lines. – *J. Ethnopharmacol.* 70: 177-182.
- Kashyap, D., Mittal, S., Sak, K., Singhal, P. and Tuli, H. S. 2016. Molecular mechanisms of action of quercetin in cancer: recent advances. – *Tumour Biol.* 37: 12927-12939.
- Ma, G., Yang, C., Qu, Y., Wei, H., Zhang, T. and Zhang, N. 2007. The flavonoid component isorhamnetin in vitro inhibits proliferation and induces apoptosis in eca-109 cells. – *Chem. Biol. Interact.* 167: 153-160.
- Ma, X., Yang, J., Deng, S., Huang, M., Zheng, S., Xu, S., Cai, J., Yang, X. and Ai, H. 2017. Two new megastigmanes from chinese traditional medicinal plant sedum sarmentosum. – *Nat. Prod. Res.* 31: 1473-1477.
- Meacham, C.E. and Morrison, S.J. 2013. Tumor heterogeneity and cancer cell plasticity. – *Nature* 501: 328-337.
- Nakatsu, N., Yoshida, Y., Yamazaki, K., Nakamura, T., Dan, S., Fukui, Y. and Yamori, T. 2005. Chemosensitivity profile of cancer cell lines and identification of genes determining chemosensitivity by an integrated bioinformatical approach using cdna arrays. – *Mol. Cancer Ther.* 4: 399-412.
- اثرهاي ضدسرطانی کوئرستین می‌توان به کاهش بیان P53 جهش-یافته، کاهش بیان انکوژن ras، توقف چرخه سلولی در مرحله G₁، القای آپوپتوز، مهار رگزایی و متاستاز، اثر سمزدایی و ضدالتهابی اشاره کرد (Kashyap *et al.*, 2016). اثر ضدسرطانی ناز سفید که در این تحقیق مشاهده شد ممکن است ناشی از وجود کوئرستین یا ترکیبات مشابه باشد. برای ایزورامتنین نیز، که فرم متیله کوئرستین است و در گیاه ناز سفید دیده شده است، اثرهاي ضدسرطانی مشابهی همچون ممانعت از تکثیر سلول و القای آپوپتوز در سلول سرطان مری انسان گزارش شده است (Ma *et al.*, 2007). نکته‌ای که نباید مغفول بماند این است که در یک عصاره خام ده‌ها ترکیب ناشناخته وجود دارد که برخی از آنها اثر مشابه دارند و بین این ترکیبات همکاری سینه‌زی وجود دارد. همچنین، یک ترکیب منفرد مثل کوئرستین اثرهای متنوع زیادی دارد که به برخی از آنها اشاره شد. از همین‌رو است که گاهی اوقات اثر عصاره از یک داروی رایج شیمی‌درمانی قوی‌تر ظاهر می‌شود.

نتیجه‌گیری

داده‌های این پژوهش درمجموع اثرهاي ضدسرطانی گیاه ناز سفید را بر دو سلول سرطان معده و سرطان پستان انسان نشان داد. این اثرها به‌واسطه ترکیباتی مانند کوئرستین و سایر مواد ضدسرطان ناشناخته و از طریق مهار چرخه سلولی یا از طریق القای آپوپتوز انجام می‌شوند. متأسفانه، اطلاعات ما در مورد ترکیبات ناز سفید اندک است و این تحقیق جزو اولین کارهایی بود که در ایران درباره این گیاه انجام شد. با توجه به بومی‌بودن ناز سفید، مطالعات بیشتر درباره خواص دارویی آن و شناسایی و جداسازی ترکیباتی که مولکول‌ها و مسیرهای زیستی فعال در سرطان را هدف قرار می‌دهند لازم به‌نظر می‌رسد. مطالعات بیشتر درباب مدل‌های حیوانی سرطان در موش نیز می‌تواند خواص ضدسرطانی این گیاه را روشن کند.

سپاسگزاری

این پژوهش با حمایت مالی پژوهشگاه علوم و تکنولوژی پیشرفت‌های علوم محیطی، دانشگاه تحصیلات تکمیلی صنعتی کرمان با قرارداد شماره ۱/۲۷۰۸ انجام شده است. نویسنده‌گان از کارشناسان

- Newman, D. J. and Cragg, G. M.** 2016. Natural products as sources of new drugs from 1981 to 2014. – *J. Nat. Prod.* 79: 629-661.
- Ouyang, L., Luo, Y., Tian, M., Zhang, S. Y., Lu, R., Wang, J. H., Kasimu, R. and Li, X.** 2014. Plant natural products: from traditional compounds to new emerging drugs in cancer therapy. – *Cell Prolif.* 47: 506-515.
- Soule, H., Vasquez, J., Long, A., Albert, S. and Brennan, M.** 1973. A human cell line from a pleural effusion derived from a breast carcinoma. – *J. Natl. Cancer Inst.* 51: 1409-1416.
- Srivastava, V., Negi, A. S., Kumar, J. K., Gupta, M. M. and Khanuja, S. P.** 2005. Plant-based anticancer molecules: a chemical and biological profile of some important leads. – *Bioorg Med. Chem.* 13: 5892-5908.
- Tariq, A., Sadia, S., Pan, K., Ullah, I., Mussarat, S., Sun, F., Abiodun, O. O., Batbaatar, A., Li, Z., Song, D., Xiong, Q., Ullah, R., Khan, S., Basnet, B. B., Kumar, B., Islam, R. and Adnan, M.** 2017. A systematic review on ethnomedicines of anti-cancer plants. – *Phytother Res.* 31: 202-264.
- WHO.** 2014. Global status report on noncommunicable diseases. In: MENDIS, H. (Ed.). Geneva: World Health Organization.
- Wolbis, M.** 1989. Flavonol glycosides from *sedum album*. – *Phytochem.* 28: 2187-2189.
- Zhou, Y., Zheng, J., Li, Y., Xu, D. P., Li, S., Chen, Y. M. and Li, H.B.** 2016. Natural polyphenols for prevention and treatment of cancer. – *Nutrients* 8: 515.

How to cite this article:

Meimandi, K. and Yaghoobi, M.M. 2019. The Effect of aqueous and ethanolic extracts of *Sedum album* L. on human stomach and breast carcinoma cell lines *in vitro*. – *Nova Biol. Reperta* 6:10-19.

میمندی، ک. و یعقوبی، م.م. ۱۳۹۸. اثر عصاره‌های آبی و اتانولی ناز سفید بر سلول‌های سرطان پستان انسان در شیشه. – یافته‌های نوین در علوم زیستی ۶: ۱۰-۱۹.