

مقایسه توکسیسیتۀ فرآورده گیاهی SIM5 و فراکشن‌های آن بر سلول‌های طبیعی در حال استراحت، فعال و سلول سرطانی

نویسندگان: رؤیا یارائی^{۱*}، محمد کمالی‌نژاد^۲، طیبه رجیبیان^۳، مرضیه
اقتداردوست^۱، داود جمالی^۱

۱. مرکز تحقیقات تنظیم پاسخ‌های ایمنی دانشگاه شاهد و گروه ایمونولوژی، دانشکده پزشکی،
دانشگاه شاهد، تهران، ایران

۲. دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

۳. گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه شاهد، تهران، ایران

E-mail: ryaraee@yahoo.com

*نویسنده مسئول: رؤیا یارایی

چکیده

مقدمه و هدف: بسیاری از داروهای ضدسرطانی، هم سلول‌های سالم و هم سلول‌های سرطانی را هدف می‌گیرند. با توجه به اهمیت تکثیر سلولی در مراحل فعال شدن لنفوسیت‌ها، ترکیبات ضدسرطانی که بر سلول‌های نرمال در حال تکثیر اثر نامطلوب نداشته باشند، بسیار ارزشمند هستند. اثر توکسیک فرآورده گیاهی SIM5 بر برخی سلول‌های سرطانی گزارش شده، ولی تأثیر آن بر سلول‌های طبیعی در حال تکثیر مشخص نیست. مطالعه حاضر به منظور مقایسه کامل‌تر اثر این فرآورده و فراکشن‌های آن بر سلول‌های طبیعی در حال استراحت و در حال تکثیر و نیز رده سرطانی طراحی شده است.

مواد و روش‌ها: رده سلولی BCL1 (سرطانی) و سلول‌های طحال موش (طبیعی در حال استراحت) کشت داده شدند. به نیمی از چاهک‌ها محرک (ConA یا LPS) اضافه شد (طبیعی در حال تکثیر) و به مدت ۴۸ ساعت با غلظت‌های مختلف SIM5 و یا فراکشن‌های آن (بر اساس وزن ملکولی تقریبی) مجاور شدند؛ سپس تست MTT انجام شد و میزان توکسیسیتۀ و IC50 محاسبه گردید.

نتایج: با اینکه SIM5 اثر توکسیک قوی بر رده سرطانی BCL1 داشت (از ۲ تا ۰/۲ یا IC50 حدود ۰/۴۱ میلی‌گرم در میلی‌لیتر)، ولی بر لنفوسیت‌های فعال‌شده اثر توکسیک نداشته، به علاوه توانست لنفوسیت‌های طبیعی در حال استراحت را فعال نماید. بهترین تأثیر ضدسرطانی در محدوده وزن ملکولی ۳۰-۵۰ کیلودالتون (IC50 حدود ۱ میکروگرم در میلی‌لیتر) و بهترین اثر فعالیت سلولی در محدوده ۱۰-۳۰ کیلودالتون مشاهده شد.

نتیجه‌گیری: اثر فرآورده گیاهی SIM5 بر سلول‌های سرطانی، طبیعی در حال استراحت و طبیعی در حال تکثیر متفاوت است. جست‌وجوی مکانیسم‌های احتمالی افتراق آن می‌تواند راهگشای استفاده از این فرآورده به‌عنوان داروی ضدسرطانی باشد.

واژگان کلیدی: SIM5، ساینوتوکسیسیتۀ، رده سلولی BCL1، لنفوسیت موش، فعالیت تکثیری.

دوماهنامه علمی-پژوهشی
دانشگاه شاهد
سال بیست‌وچهارم-شماره ۱۲۵
آبان ۱۳۹۵

دریافت: ۱۳۹۵/۰۶/۱۰

آخرین اصلاح‌ها: ۱۳۹۵/۰۷/۲۰

پذیرش: ۱۳۹۵/۰۷/۲۸

مقدمه

یکی از مهم‌ترین تفاوت‌های سلول‌های سرطانی با سلول‌های طبیعی، تکثیر بی‌رویه آن‌ها می‌باشد (۲،۱). بسیاری از داروهای ضدسرطانی، تکثیر سلولی را هدف می‌گیرند؛ ولی الزاماً بین سلول‌های در حال تکثیر طبیعی (مثل لنفوسیت‌های فعال، سلول‌های بنیادی مغز استخوان یا سلول‌های اپی‌تلیال) و تکثیر سرطانی، تمایز جدی قائل نیستند، و لذا عوارض جانبی فراوانی ایجاد می‌کنند (۳). باید توجه داشت لنفوسیت‌ها که مهم‌ترین سلول‌های ایمنی اختصاصی هستند، به‌دنبال شناسایی آنتی‌ژن و فعال‌شدن، شروع به تکثیر شدید (و کنترل‌شده) می‌نمایند که لازمه پاسخ ایمنی است (۵،۴)؛ در نتیجه مهار تکثیر سلولی موجب سرکوب پاسخ‌های ایمنی (از جمله مقابله با سلول‌های توموری و سایر عوامل مهاجم) خواهد شد و روشن است که سرکوب سیستم ایمنی، خود می‌تواند گسترش تومور را به‌دنبال داشته باشد (۶)؛ لذا جست‌وجو برای یافتن داروهای ضدسرطانی که بر تکثیر طبیعی سلول‌های سیستم ایمنی اثر نامطلوب نداشته باشند، بسیار مفید است.

گیاهان دارویی که از قدیم پشتوانه‌ای برای درمان بیماری‌های مختلف انسان به‌شمار می‌رفته‌اند، منابع خوبی برای یافتن انواع ترکیبات مؤثر هستند و امروزه نیز جایگاه مورد توجهی در پزشکی جدید یافته و انواع ترکیبات گیاهی با قدرت تنظیم پاسخ‌های ایمنی و یا خاصیت ضدسرطانی گزارش شده‌اند (۷-۱۱). یافتن فراورده‌ای در بین گیاهان دارویی که علاوه بر خاصیت ضدسرطانی، مانعی برای پاسخ‌های ایمنی نباشد، بسیار مورد توجه است. قبلاً گزارش شده بود که فراورده گیاهی SIM5، اثر توکسیک قوی بر چند رده سرطانی مختلف انسان دارد؛ ولی تا دوزهایی بسیار بالاتر، اثر توکسیک بر لنفوسیت‌های سالم خون انسان ندارد (۱۲)؛ لذا این فراورده که جزء اصلی آن عصاره گیاه مرزنجوش (*Origanum vulgare L.*) است، بالقوه می‌تواند کاندید خوبی در جهت هدف فوق باشد، چرا که دارای اثرات ضدسرطانی بدون تضعیف سیستم ایمنی است.

گیاه مرزنجوش بیشتر از جهت اثرات ضد میکروبی و آنتی‌اکسیدانی (۱۷-۱۳) خود مورد بررسی قرار گرفته است و مطالعات محدودی نیز در سال‌های اخیر، در مورد اثرات ضدسرطانی آن انجام شده است. طی این مطالعات گزارش شده است که عصاره *O. syriacum* (۱۸)، *O. vulgare* (۱۹) و *O. dictamnus* (۲۰) می‌توانند موجب مرگ‌ومیر رده‌های سلولی سرطانی در شرایط *in vitro* شوند. در یک مطالعه جدید گزارش شده که *O. majorana* در شرایط *in vitro* اثرات مهاری بر عوامل مؤثر در متاستاز در رده سلولی سرطانی MDA-MB-231 داشته است (۲۱). نتایج مطالعه ما نیز نشان داده بود که فراورده SIM5 به‌دست‌آمده از این گیاه دارای اثرات توکسیک قوی بر سلول‌های سرطانی بوده، ولی تا غلظت‌های چندین برابر، اثر سمی بر سلول‌های طبیعی ندارد (۱۲). اما ممکن است فقدان اثر سمی به این دلیل باشد که سلول‌های طبیعی در شرایط آزمایشگاهی، معمولاً در حال تکثیر نیستند؛ لذا این سؤال مطرح است که آیا این فراورده برای سلول طبیعی و در حال تکثیر نیز غیرسمی است یا خیر و به‌عبارتی آیا قادر به افتراق سلول‌های سرطانی و سلول‌های طبیعی (هر دو در حال تکثیر) هست؟

در این مطالعه، اثر توکسیک این فراورده بر سه نوع سلول، رده سلولی لنفومای موشی (رده BCL1) به‌عنوان سلول سرطانی، سلول‌های سالم جداشده از طحال موش به‌عنوان منبع لنفوسیت‌های در حال استراحت و همین سلول‌ها در وضعیت فعال و در حال تکثیر (با استفاده از محرک) به‌عنوان سلول طبیعی در حال تکثیر، مورد بررسی قرار گرفت و این اثر توکسیک در غلظت‌های مختلف با یک داروی ضدسرطانی رایج در درمان لنفوم نیز مقایسه گردید. از طرف دیگر، برای شناسایی جزء مؤثر در این فراورده، ترکیبات مختلف SIM5 بر اساس وزن ملکولی تقریبی به‌صورت فراکشن‌های مختلف جداسازی و تأثیر آن‌ها بر رده سرطانی و سلول طبیعی بررسی شد.

مواد و روش‌ها

کشت سلول

سلول‌های سرطانی

رده سلولی BCL1 (B cell lymphoma cell line) که منشأ آن موش‌های BALB/c هستند، از بانک سلولی انستیتو پاستور ایران (NCBI) تهیه و در محیط RPMI-1640 (Gibco) همراه با ۱۰ درصد FBS در انکوباتور با دمای ۳۷°C و ۵ درصد CO₂ نگهداری و تکثیر شدند. برای انجام تست‌های مربوط به توکسیسیته، تعداد ۲×۱۰^۴ سلول در هر چاهک پلیت ۹۶ خانه کشت داده شدند.

سلول‌های سالم در حال استراحت

موش‌های BALB/c شش تا هشت هفته‌ای سالم، از آزمایشگاه حیوانات دانشکده پزشکی شاهد تهیه شدند. بعد از بیهوش کردن، طحال موش‌ها در شرایط استریل خارج شد و سلول‌های آن با تزریق نرمال سالین به داخل طحال و هم‌زمان فشردن طحال با پنس و تکرار این کار استخراج گردیدند. گلبول‌های قرمز موجود در سوسپانسیون سلولی با استفاده از محلول لیزکننده کلرید آمونیوم بافری شده با تریس (نسبت ۱ به ۹ از تریس ۰.۱۷ مولار و کلرید آمونیوم ۰.۱۶ مولار که pH آن با HCl روی ۷.۲ تنظیم شده باشد) حذف شدند. به طور خلاصه، به رسوب سلول‌ها پس از سانتریفوژ، ۲ میلی‌لیتر محلول لیزکننده اضافه گردید، پس از ۲ دقیقه حجم مساوی FBS اضافه و محلول حاصل سانتریفوژ شد؛ نهایتاً سلول‌ها با حذف محلول رویی و معلق کردن مجدد سلول‌ها در محیط تازه و شست‌وشوی مجدد، در RPMI 1640 حاوی ۱۰ درصد FBS قرار گرفتند و با کمک لام نئوبار شمارش شدند. سپس تعداد ۲×۱۰^۵ سلول در هر چاهک پلیت ۹۶ خانه کشت داده شد.

سلول‌های طبیعی در حال تکثیر

بخشی از سلول‌های طحالی به دست آمده در مرحله قبل که در پلیت ۹۶ خانه کشت داده شدند (با شرایط مشابه)، در حضور محرک لیپوپلی‌ساکارید (LPS) یا کانکاناوالین A (ConA) (بسته به آزمایش) قرار گرفتند که محرک‌های رایج برای فعال کردن لنفوسیت‌های

موشی و به دنبال آن تکثیر سلولی هستند.

تهیه فراورده گیاهی و فراکشن‌های آن

گیاه مرزنجوش از فروشگاه گیاهان دارویی تهیه و توسط گیاه‌شناس شناسایی گردید. از نمونه خردشده گیاه عصاره‌گیری شد و عصاره تهیه شده نهایتاً خشک شده به پودر تبدیل شد. از پودر حاصل، محلولی به غلظت ۱۰ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر تهیه و پس از عبور دادن از فیلتر ۰/۲ میکرومتر برای تهیه رقت‌های مورد نظر استفاده شد.

تهیه فراکشن‌ها

برای فراکشن‌گیری از سیستم اولترافیلتراسیون آمیکون استفاده شد، محلول SIM5 با غلظت ۱۰ میلی‌گرم در میلی‌لیتر در آب مقطر، به طور متوالی، از چندین فیلتر با اندازه‌های ۱۰۰، ۵۰، ۳۰ و ۱۰ کیلودالتون عبور داده شد. در هر مرحله، ملکول‌های با وزن بالاتر که در بالای فیلتر باقی مانده و از فیلتر عبور نمی‌کردند به نام باقی‌مانده (R) نام‌گذاری شدند و مایع عبور کرده (F)، از فیلتر بعدی عبور داده شد و به این ترتیب فراکشن‌های R50، R100، R30، R10، R5 و F5 به دست آمد که هر فراکشن محدودۀ وزن ملکولی تقریبی مشخصی داشت، به این صورت که فراکشن R100 با وزن ملکولی تقریبی بالای ۱۰۰ کیلودالتون و فراکشن R50 با وزن ملکولی تقریبی بین ۵۰-۱۰۰ کیلودالتون، فراکشن R30 با وزن ملکولی تقریبی بین ۳۰-۵۰ کیلودالتون، فراکشن R10 با وزن ملکولی تقریبی بین ۱۰-۳۰ کیلودالتون، فراکشن R5 با وزن ملکولی تقریبی بین ۵-۱۰ کیلودالتون و فراکشن F5 با وزن ملکولی تقریبی کمتر از ۵ کیلودالتون می‌باشد. از رقت‌های هریک از فراکشن‌ها برای آزمایش استفاده شد و نهایتاً مقدار ماده خشک موجود در فراکشن‌ها نیز اندازه‌گیری شد (جدول ۱) و غلظت مورد استفاده محاسبه گردید. میزان پروتئین موجود در هر فراکشن نیز تعیین شد.

سنجش پروتئین

جهت سنجش پروتئین از روش برادفورد طبق دستورالعمل کیت (Sigma, Germany) استفاده گردید.

غلظت‌های استاندارد تهیه شده به دست آمد. جهت تهیه استاندارد از پروتئین BSA غلظت‌های ۰/۱-۱/۴ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر تهیه شد و جذب نوری آن‌ها نیز خوانده شد. مقادیر پروتئین SIM5 و فراکشن‌ها در جدول ۱ آمده است.

طبق دستورالعمل کیت، مقدار ۵ میکرولیتر از نمونه (نمونه اصلی و یا هریک از فراکشن‌ها) در چاهک پلیت ۹۶ خانه ریخته شد و سپس ۲۵۰ میکرولیتر از معرف برادفورد به آن افزوده ۳۰ ثانیه ورتکس کرده و میزان جذب نوری در طول موج ۵۹۵ نانومتر به وسیله دستگاه الایزا ریدر خوانده شد. غلظت هر نمونه با استفاده از

جدول ۱. محتوای پروتئینی (تست برادفورد) و ماده خشک موجود در هر فراکشن SIM5

F5	R5	R10	R30	R50	R100	SIM5	
۰.۰۴۴	۰.۱۰۸	۰.۱۴۵	۰.۱۰۹	۰.۱۰۳	۰.۲۱۳	۰.۲۴۷	جذب (OD) در تست برادفورد
+	۰.۰۹۴	۰.۱۷	۰.۰۹۵	۰.۰۹	۰.۲۶	۰.۳۳	غلظت پروتئین (mg/ml)
ناچیز	ناچیز	۶.۳	۳.۶۷	۵.۳۳	۶	۱۰	ماده خشک (mg/ml)
-	-	۲.۶	۲.۶	۱.۷	۴.۳	۳.۳	نسبت پروتئین به ماده خشک

لنفوسیت‌ها به تکثیر استفاده شدند.

فراکشن‌ها برای تخمین محدوده وزن ملکولی مواد مؤثر: رقت‌های ۱/۵، ۱/۱۰، ۱/۲۰، ۱/۱۰۰، ۱/۲۰۰ و ۱/۵۰۰ هر کدام از فراکشن‌های R10، R30، R50، R100، R5 و F5 به طور جداگانه (برای هر رقت از هر فراکشن ۵ تکرار) در هر سه حالت سلولی مورد آزمایش قرار گرفتند.

تست MTT

پس از ۴۸ ساعت تست MTT انجام شده و میزان توکسیسیته مورد بررسی قرار گرفت. به طور خلاصه، محلول MTT در غلظت ۵ میلی‌گرم در میلی‌لیتر به اندازه یک دهم حجم محیط کشت (۲۰ میکرولیتر) به چاهک‌ها اضافه شد و پس از گذشت ۴ ساعت، محیط رویی با ملایمت برداشته شد و کریستال‌های فورمازان تشکیل شده در ایزوپروپانول اسیدی (۰.۰۴ مولار HCl) حل شدند. سپس با استفاده از دستگاه الایزا ریدر، میزان جذب هر چاهک تعیین شد.

توکسیسیته

- با مقایسه میزان جذب به دست آمده در گروه کنترل و هریک از گروه‌های دیگر، میزان توکسیسیته (درصد در مقایسه با کنترل) تعیین شد.

- IC50 غلظت ایجادکننده ۵۰ درصد مرگ‌ومیر (IC50) نیز با محاسبه بر اساس توکسیسیته در غلظت‌های

تست MTT، توکسیسیته، IC50 و ایندکس فعال‌سازی

طرح کلی

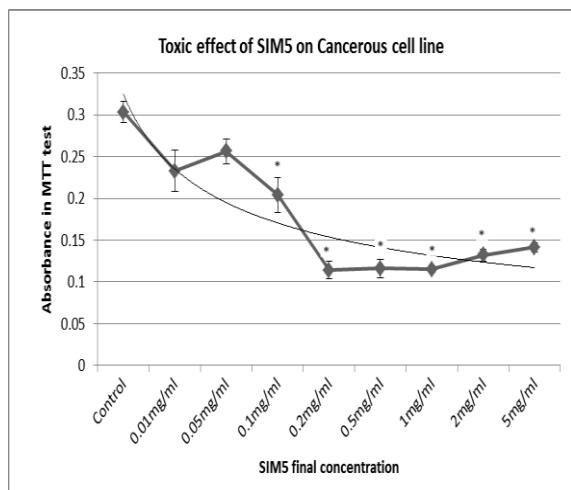
سلول‌ها در چاهک‌های پلیت ۹۶ خانه به مدت یک شب، برای تطبیق با محیط باقی‌مانده و سپس محیط رویی تعویض شده، محیط تازه و سایر مواد اضافه شدند. برای هر حالت ۵ تکرار (یعنی ۵ چاهک) در نظر گرفته شد. حالت‌های مورد بررسی در این مطالعه که برای سلول‌ها اعم از رده سرطانی، سلول نرمال در حال استراحت و سلول نرمال در حال تکثیر (فعال شده) جداگانه انجام شده‌اند عبارت بودند از:

اثر SIM5 به تنهایی: از SIM5 در مقادیر ۰، ۰.۰۱، ۰.۰۵، ۰.۱، ۰.۵، ۱، ۲ و ۵ میلی‌گرم در میلی‌لیتر استفاده شد (برای هریک از غلظت‌ها ۵ تکرار).

مقایسه اثر توکسیک: وینکریستین (داروی ضدسرطانی) با غلظت‌های ۱ یا ۰.۵ میلی‌گرم در میلی‌لیتر (برای هریک ۵ تکرار) و تریتون ۱۰۰ به عنوان ماده توکسیک.

فعال‌سازی با دو محرک مختلف: محرک LPS (در غلظت نهایی ۱۰ میکروگرم در میلی‌لیتر) به تنهایی یا همراه با SIM5 و همچنین محرک ConA (در غلظت نهایی ۱۲.۵ میکروگرم در میلی‌لیتر) به تنهایی یا همراه با SIM5 (هر کدام جداگانه ۵ تکرار) برای وادار کردن

براساس این نمودار IC50 برابر ۰.۴ میلی‌گرم در میلی‌لیتر است.



شکل ۱. اثر توکسیک SIM5 بر رده سلولی BCL1.

سلول‌ها به تعداد 2×10^4 به هر چاهک اضافه شدند و غلظت‌های مختلف SIM5 (۵ چاهک به‌ازای هر حالت) به آن‌ها اضافه شد و بعد از ۴۸ ساعت تست MTT انجام شد. داده‌های میانگین و انحراف معیار جذب در این تست در نمودار ارائه شده است و ستاره نشان‌دهنده معنادار بودن از نظر آماری می‌باشد ($p < 0.05$). خط روند نیز در شکل دیده می‌شود.

اثر توکسیک SIM5 روی سلول سرطانی با اثر توکسیک وینکریستین (یکی از داروهای رایج در درمان لنفوم) و همچنین تریتون به‌عنوان ماده توکسیک مقایسه شد و همان‌طور که در جدول ۲ دیده می‌شود، میزان توکسیسیته تریتون حدود ۶۷ درصد و وینکریستین ۴۳ درصد است و SIM5 در غلظت ۲ میلی‌گرم در میلی‌لیتر میزان توکسیسیته نزدیک به تریتون بر سلول سرطانی دارد. اثر توکسیک در غلظت ۰.۰۲ میلی‌گرم در میلی‌لیتر SIM5 مشاهده نشد.

اضافه کردن هم‌زمان SIM5 و وینکریستین، نزدیک به ۵۰ درصد توکسیسیته ایجاد کرد که نسبت به وینکریستین به‌تنهایی (۴۳ درصد) از نظر آماری معنادار نبود.

مختلف و رسم نمودار و تعیین نقطه ۵۰ درصد مشخص گردید.

ایندکس فعالیت

براساس جذب‌های به‌دست آمده و با استفاده از فرمول زیر ایندکس فعال‌سازی سلول محاسبه شد.

$$\text{ایندکس فعالیت} = \frac{\text{میانگین جذب نوری سلول‌های کنترل}}{\text{میانگین جذب نوری سلول‌های تست}}$$

تجزیه و تحلیل آماری

تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها به کمک نرم‌افزارهای ANOVA، Prism و G-instat انجام شد (آزمون‌های ANOVA و تست‌های تکمیلی) و مقادیر p کمتر از ۰.۰۵ معنی‌دار در نظر گرفته شد.

نتایج

بخش اول نتایج به مقایسه اثر SIM5 بر سلول سرطانی، طبیعی در حال استراحت و طبیعی در حال تکثیر و مقایسه با داروها یا محرک‌ها اختصاص دارد و در بخش دوم اثر فراکشن‌ها ارائه می‌شود.

بخش اول

الف. اثر توکسیک SIM5 روی سلول سرطانی (BCL1) و مقایسه با داروی وینکریستین

اثر غلظت‌های مختلف SIM5 (۰.۰۱-۵ میلی‌گرم در میلی‌لیتر) بر رده سلولی سرطانی BCL1 با تست MTT (که شاخصی از فعالیت حیاتی سلول است) سنجیده شد. کاهش جذب در این تست نشان‌دهنده کاهش فعالیت حیاتی سلول یا آسیب سلولی است. همان‌طور که در شکل ۱ دیده می‌شود، فعالیت حیاتی سلول‌های سرطانی در غلظت ۰.۱ میلی‌گرم در میلی‌لیتر SIM5، کاهش شدید و معنی‌داری نسبت به گروه کنترل نشان می‌دهد (بیش از ۳۰ درصد کاهش) و در غلظت‌های بالاتر تا بیش از ۶۰ درصد کاهش مشاهده می‌شود.

جدول ۲. مقایسهٔ اثر SIM5، تریتون و وینکریستین بر ردهٔ سرطانی BCL1

	Control	Triton 100	SIM5 (mg/ml)			Vincristine (0.5 mg/ml)	Vincristine (0.5) + SIM5 (0.2)
			0.02	0.2	2		
Toxicity (%)	*	۶۶.۷	-۲.۸	۲۸.۶	۶۰.۰	۴۳.۲	۴۹.۴
P value *		۰.۰۰۵	NS**	۰.۰۱۸	۰.۰۰۵	۰.۰۰۴	۰.۰۰۲

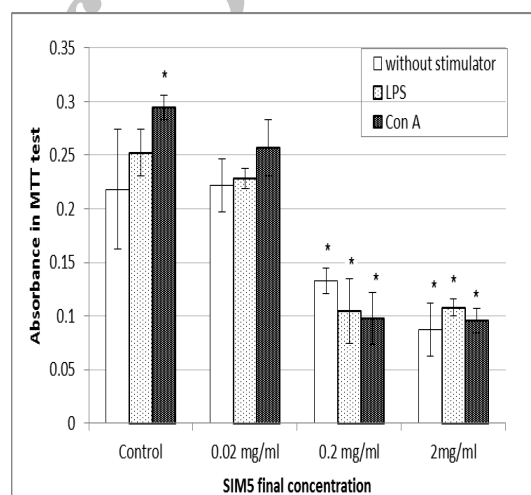
* Compared with control
** NS= Not significant

ب. اثر SIM5 بر لنفوسیت‌های نرمال طحال موش و مقایسه با LPS و ConA

به منظور بررسی اثر توکسیک SIM5 بر سلول‌های نرمال، از لنفوسیت‌های طحال موش استفاده شد و مشاهده گردید که SIM5 در غلظت‌های مختلف (از ۰.۰۵ تا ۱ میلی‌گرم در میلی‌لیتر) نه تنها اثر توکسیک بر لنفوسیت‌های نرمال موش ندارد، بلکه می‌تواند موجب تحریک و افزایش فعالیت آن‌ها نیز باشد. همان‌طور که در شکل ۳. (الف) دیده می‌شود، میزان فعالیت سلول‌ها در تست MTT در غلظت‌های ۰.۲، ۰.۵ و ۱ میلی‌گرم در میلی‌لیتر از SIM5، افزایش معنی‌داری تا حدود دو برابر بیشتر از حالت کنترل نشان می‌دهد (به ترتیب با $p < 0.001$ ، $p < 0.002$ و $p < 0.001$) ولی غلظت ۰.۰۵ میلی‌گرم در میلی‌لیتر تأثیری که از نظر آماری معنی‌دار باشد نداشت و از طرف دیگر، در غلظت‌های بالا هم اثر توکسیک دیده نشد.

شکل ۳. (ب) اثر فعال‌کنندگی SIM5 (۰.۱ میلی‌گرم در میلی‌لیتر) را با محرک‌های رایج یعنی لیپوپلی‌ساکارید (LPS) و کانکاناوالین A (ConA) مقایسه می‌کند. هر سه محرک، در لنفوسیت‌های نرمال موجب افزایش فعالیت بسیار نزدیک به یکدیگر شدند، SIM5 فعالیت لنفوسیت‌های نرمال را حدود ۲.۵ برابر ($p < 0.004$) بیش از کنترل کرد، LPS و ConA نیز حدود ۲.۲ برابر افزایش نسبت به کنترل (به ترتیب $p < 0.002$ و $p < 0.009$) نشان دادند.

در مرحلهٔ بعد، محرک‌های ConA و LPS به ردهٔ سرطانی اضافه شدند. همان‌طور که در شکل ۲ دیده می‌شود، غلظت‌های ۰.۲ و ۲ میلی‌گرم در میلی‌لیتر از SIM5 باعث مرگ و میر سلول‌های سرطانی BCL1 شدند و حضور محرک‌های ConA و LPS تفاوت معنی‌داری بر این اثر نداشت.



شکل ۲. اثر توکسیک SIM5 بر ردهٔ سلولی BCL1

تحریک‌شده با محرک‌های ConA و LPS.

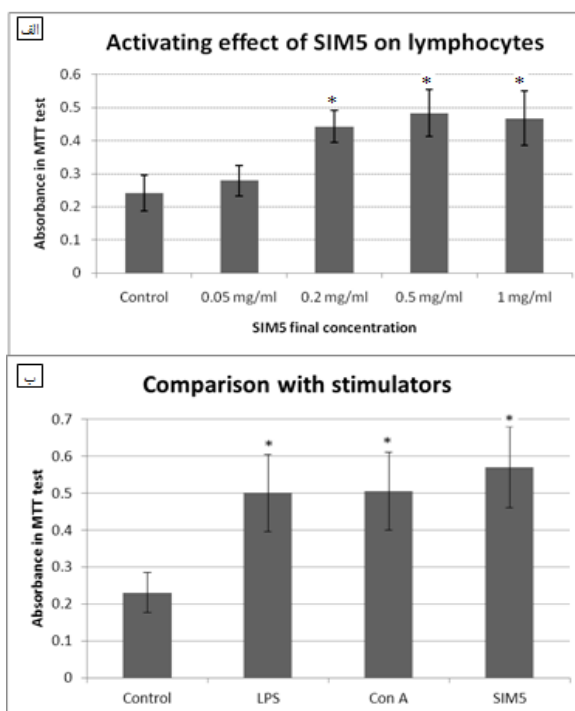
سلول‌ها به تعداد 2×10^4 به هر چاهک اضافه شدند و غلظت‌های مختلف SIM5، LPS (10 $\mu\text{g/ml}$) یا ConA (12.5 $\mu\text{g/ml}$) (۵ چاهک به‌ازای هر حالت) به آن‌ها اضافه شد و بعد از ۴۸ ساعت تست MTT انجام شد. داده‌ها به صورت میانگین و انحراف معیار در نمودار ارائه شده است و ستاره نشان‌دهندهٔ معنادار بودن از نظر آماری در مقایسه با گروه کنترل می‌باشد ($p < 0.05$).

SIM5 بر لئفوسیت‌های نرمال موش با LPS و ConA. SIM5 در غلظت 0.1mg/ml، LPS (10µg/ml) و ConA (12.5µg/ml) به سلول‌ها اضافه شدند (۵ چاهک به‌ازای هر حالت) و بعد از ۴۸ ساعت تست MTT انجام شد.

داده‌ها به‌صورت میانگین و انحراف معیار در نمودار ارائه شده است و ستاره نشان‌دهنده معنادار بودن از نظر آماری می‌باشد ($p < 0.05$)

ج. اثر SIM5 بر لئفوسیت‌های در حال تکثیر

به‌منظور بررسی اثر SIM5 بر لئفوسیت‌های فعال (یا در حال تکثیر)، SIM5 به لئفوسیت‌های نرمال که محرک‌های LPS یا ConA فوق دریافت کرده بودند اضافه گردید که نتایج آن در جدول ۳ مشاهده می‌شود. SIM5 به‌تنهایی موجب افزایش فعالیت لئفوسیت‌های نرمال در مقایسه با کنترل شد (نزدیک به دو برابر) و اضافه کردن هم‌زمان محرک و SIM5 کاهشی در فعالیت سلول‌های در حال تکثیر ایجاد نکرد.



شکل ۳. الف) اثر SIM5 بر لئفوسیت‌های نرمال موش.

سلول‌ها به‌تعداد 2×10^5 به هر چاهک اضافه شدند و غلظت‌های مختلف SIM5 (۵ چاهک به‌ازای هر حالت) به آن‌ها اضافه شد و بعد از ۴۸ ساعت، تست MTT انجام شد. (ب) مقایسه فعالیت‌ساز

جدول ۳. اثر تحریکی SIM5 به‌تنهایی و همراه با محرک‌های رایج (فعال‌کننده تکثیر لئفوسیت‌ها)

	Control	SIM5 (0.1 mg/ml)	SIM5+ConA	SIM5+LPS
Mean \pm SD (absorbance)	0.175 ± 0.035	0.324 ± 0.097	0.324 ± 0.106	0.387 ± 0.044
Fold increase	1	1.85	1.86	2.22
P value (with control)	-	0.023	0.032	0.000
P value (with SIM5)	-	-	0.998	0.236

بخش دوم

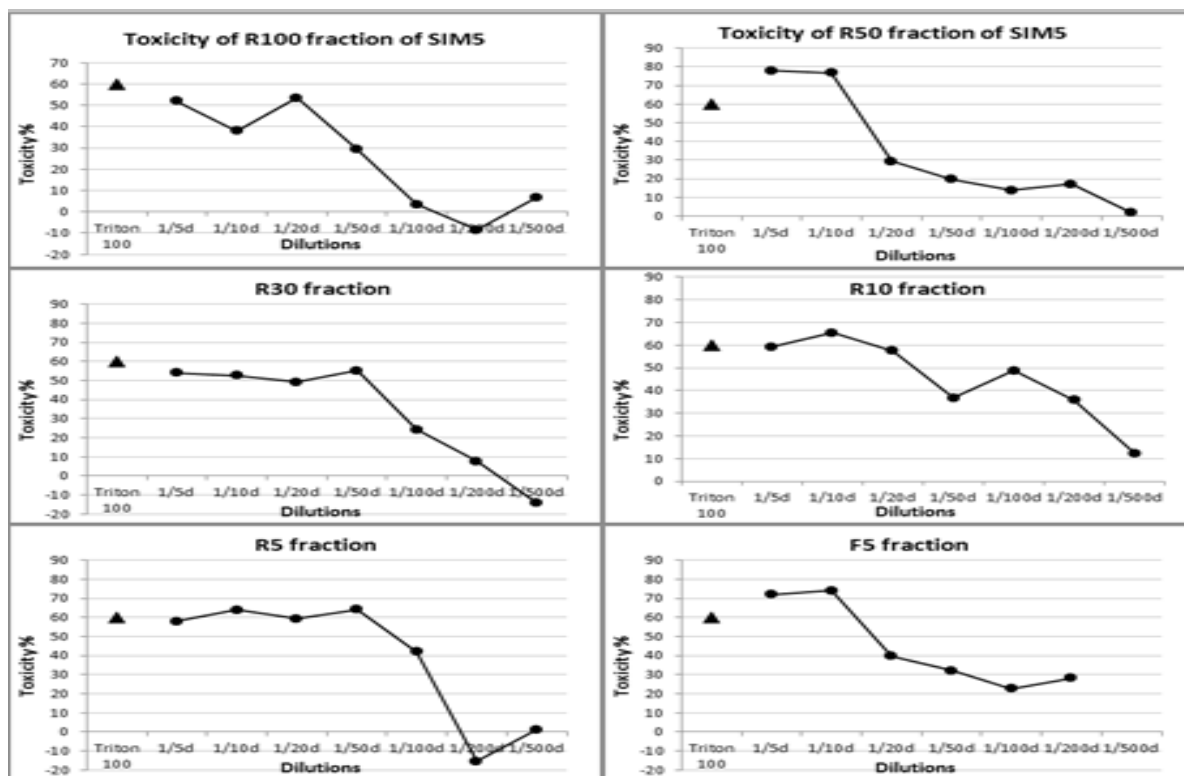
فراکشن‌های SIM5

قسمت دوم نتایج مربوط به تأثیر فراکشن‌های SIM5 بر لئفوسیت‌های سرطانی یا لئفوسیت‌های نرمال است.

الف. اثر توکسیک فراکشن‌ها روی رده سلولی سرطانی

فراکشن‌های فرآورده SIM5 بر اساس وزن ملکولی تقریبی تهیه شدند و هریک از فراکشن‌ها در رقت‌های مختلف به‌طور مجزا، با رده سلولی سرطانی BCL1 مجاور شدند (و همچنین تریتون ۱۰۰ به‌عنوان یک ماده

توکسیک برای مقایسه). میزان توکسیسیته بر اساس نتایج تست MTT محاسبه گردید (شکل ۴). بر اساس این نمودارها برخی فراکشن‌ها فقط در شرایطی که چندان رقیق نشده باشند، موجب مرگ سلول سرطانی می‌شوند، درحالی‌که برخی فراکشن‌ها حتی در رقت ۱:۱۰۰ نیز هنوز اثر توکسیک قابل مقایسه یا حتی بیشتر از تریتون بر سلول‌های سرطانی دارند.



شکل ۳. اثر فراکشن‌های SIM5 (که بر اساس وزن ملکولی تقریبی تفکیک شده‌اند) بر ردهٔ سلولی BCL1.

سلول‌ها به تعداد 2×10^4 به هر چاهک اضافه شدند و رقت‌های مختلف تهیه شده از هر فراکشن و همچنین تریتون ۱۰۰ به چاهک‌های جداگانه اضافه شد (۵ چاهک به ازای هر حالت). بعد از ۴۸ ساعت تست MTT انجام شد و درصد توکسیسیته محاسبه گردید. میانگین توکسیسیته ۵ چاهک در نمودارها مشاهده می‌شود. فراکشن R100 حاوی ملکول‌های با وزن ملکولی تقریبی بیش از ۱۰۰ کیلودالتون، R50 با وزن ملکولی بین ۵۰-۱۰۰، R30 با وزن ملکولی بین ۳۰-۵۰، R10 با وزن ملکولی بین ۱۰-۳۰، R5 با وزن ملکولی بین ۵-۱۰ و F5 حاوی ملکول‌های کوچک‌تر باقی‌مانده است.

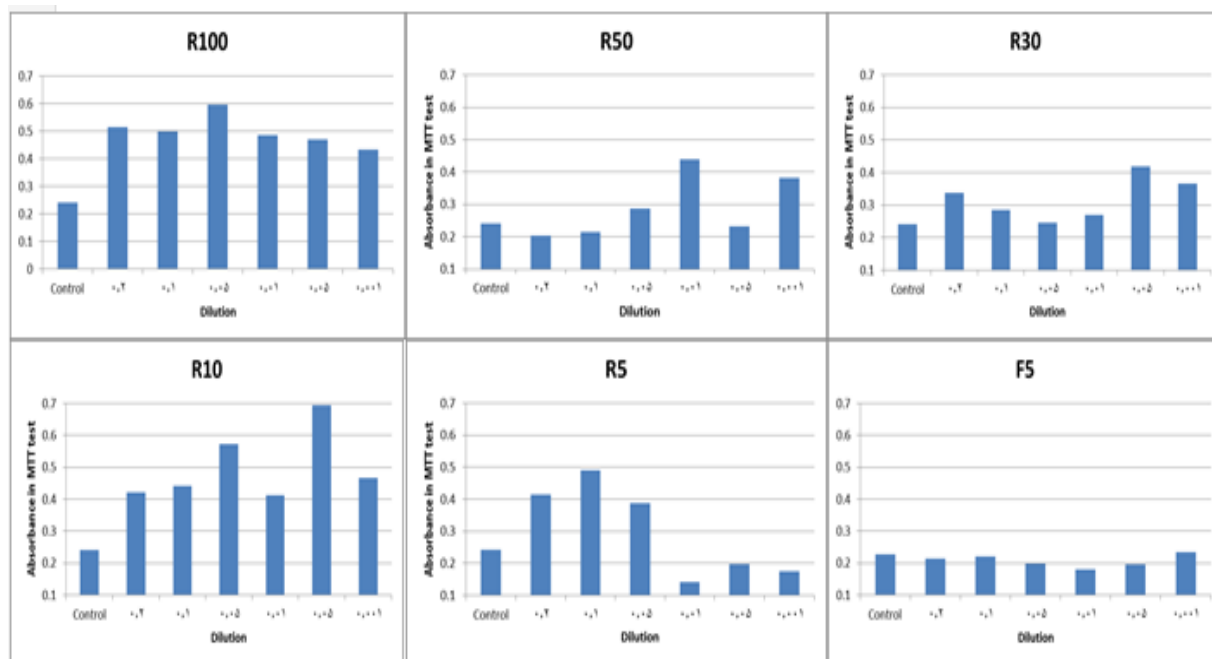
برای مقایسه، میزان IC50 به ازای رقت و مادهٔ خشک و محتوای پروتئینی هر فراکشن محاسبه گردید (جدول ۴). همان‌طور که مشاهده می‌شود کمترین IC50 در فراکشن‌های حاوی وزن ملکولی کمتر دیده می‌شود (R10 و R30). بر اساس مقدار مادهٔ خشک، R30 بیشترین اثر توکسیک را در کمترین مقدار دارا بوده است.

جدول ۴. IC50 برای اثر SIM5 بر سلول سرطانی برحسب میزان رقیق‌سازی و مادهٔ خشک و محتوای پروتئینی

	IC50 (according to dilution)	IC50 mg/ml dry matter	IC50 μ g/ml (according to protein content)
SIM5 (total)	-	۰.۴۱۵	۱۳۲
Fraction R100	$\frac{11}{100}$ یا ۰.۱۱۰	۰.۶۶۶	۷.۲۸
Fraction R50	$\frac{2.8}{100}$ یا ۰.۰۲۸	۰.۱۴۹	۱.۵۳
Fraction R30	$\frac{1.7}{100}$ یا ۰.۰۱۷	۰.۰۶۲	۱.۲۳
Fraction R10	$\frac{1.3}{100}$ یا ۰.۰۱۳	۰.۱۳۲	۲.۲۱
Fraction R5	$\frac{2.1}{100}$ یا ۰.۰۲۱	N.D.	۱.۹۷

رقیق نشده باشد (مثل رقت ۱ به ۵)، بیشترین ایندکس تحریکی را دارد. ولی در رقت‌های بالاتر مثل ۱ به ۲۰۰ قوی‌ترین اثر در فراکشن R10 دیده می‌شود. در سایر فراکشن‌ها تحریک سلولی کمتر است و از طرف دیگر، توکسیسیته قابل توجهی که از نظر آماری معنی‌دار باشد مشاهده نمی‌شود.

ب. اثر فعال‌کنندگی فراکشن‌ها بر لئوسیت‌های نرمال
فراکشن‌ها در رقت‌های مختلف و به‌طور مجزا، به لئوسیت‌های طحال موش اضافه شدند و تست MTT انجام شد (شکل ۵). سپس نتایج به‌صورت ایندکس تحریکی محاسبه گردید (جدول ۵). همان‌طور که در نمودار و جدول مشاهده می‌شود، فراکشن R100 (که به فرآورده اصلی نزدیک‌تر است) در شرایطی که خیلی



شکل ۵. اثر فراکشن‌های SIM5 (که بر اساس وزن ملکولی تقریبی تفکیک شده‌اند) بر لئوسیت‌های نرمال موش.

ملکول‌های با وزن ملکولی تقریبی بیش از ۱۰۰ کیلودالتون، R50 با وزن ملکولی بین ۵۰-۱۰۰، R30 با وزن ملکولی بین ۳۰-۵۰، R10 با وزن ملکولی بین ۱۰-۳۰، R5 با وزن ملکولی بین ۵-۱۰ و F5 حاوی ملکول‌های کوچک‌تر باقی‌مانده است.

سلول‌ها به‌تعداد 2×10^6 به هر چاهک اضافه شدند و رقت‌های مختلف تهیه‌شده از هر فراکشن به چاهک‌های جداگانه اضافه شد (۵ چاهک به‌ازای هر حالت). بعد از ۴۸ ساعت تست MTT انجام شد و درصد توکسیسیته محاسبه گردید. میانگین توکسیسیته ۵ چاهک در نمودارها مشاهده می‌شود. فراکشن R100 حاوی

جدول ۵. میزان فعال‌سازی (ایندکس تحریکی) لئوسیت‌های طبیعی توسط فراکشن‌های SIM5

Fraction Dilution	R100	R50	R30	R10	R5	F5
0.2	۲.۱۳	۰.۸۴	۱.۴۰	۱.۷۵	۱.۷۱	۰.۹۴
0.1	۲.۰۶	۰.۸۹	۱.۱۸	۱.۸۲	۲.۰۳	۰.۹۷
0.05	۲.۴۶	۱.۱۹	۱.۰۲	۲.۳۶	۱.۶۱	۰.۸۷
0.01	۲.۰۰	۱.۸۱	۱.۱۲	۱.۷۱	۰.۵۹	۰.۸۰
0.005	۱.۹۵	۰.۹۶	۱.۷۳	۲.۸۷	۰.۸۱	۰.۸۶
0.002	۱.۷۹	۱.۵۸	۱.۵۱	۱.۹۴	۰.۷۲	۱.۰۳

بحث و نتیجه‌گیری

افزایش فعالیت، مقدار آن منفی شده است). به نظر می‌رسد SIM5 علاوه بر اثر سمی بر سلول سرطانی، دارای قدرت تقویت سلول‌های ایمنی نیز هست. در اکثر مطالعات، ماده مورد بررسی اثر توکسیک قوی بر هر دو سلول سرطانی و غیرسرطانی دارد (۲۲) و فقط در برخی موارد امکان تمایز نسبی بین این دو (سلول سرطانی و غیرسرطانی) گزارش شده است. در مطالعه‌ای (۲۳) در مورد اثر ضدسرطانی سیاه‌دانه مشاهده شد که در غلظت ۱ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر موجب کشتن ۹۲ درصد از سلول‌های سرطانی و در غلظت ۱.۵ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر موجب مرگ و میر ۸۹ درصد از سلول‌های غیرسرطانی (L929) می‌گردد. لذا حداقل در شرایط *in vitro* مرگ و میر سلول‌های سالم بسیار بالاست. مطالعه مشابهی در مورد گیاه حرا (۲۴) انجام شده است و IC50 را برای سلول‌های سرطانی حدود ۴۸۱ میکروگرم بر میلی‌لیتر عصاره به دست آورده‌اند که به یافته‌های ما نزدیک است (غلظت ۴۱۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر SIM5). در این مطالعه IC50 برای سلول‌های غیرسرطانی حدوداً دو برابر بیشتر از سلول‌های سرطانی است (۱۰۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر) که در مقایسه با SIM5 که حتی تا غلظت ۲۰۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر نیز اثر توکسیک بر سلول سالم نداشت می‌تواند این احتمال را مطرح کند که قدرت تمایز SIM5 بین سلول سرطانی و غیرسرطانی نسبتاً بهتر است. مطالعه دیگر مربوط به عصاره تام زعفران است که این عصاره در مورد سلول سرطانی IC50 حدود ۴۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر (نزدیک به یافته‌های ما) دارد و اثر توکسیک بر سلول غیرسرطانی نیز تا غلظت ۶۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر مشاهده نشد و IC50 برای سلول‌های سالم بالاتر از ۱۰۰۰ می‌باشد (۲۵). در مجموع می‌توان گفت SIM5 در مقایسه با سایر فراورده‌های گزارش شده، دارای قدرت تمایز بسیار خوبی برای افتراق بین سلول سالم و سرطانی است.

داروهای توکسیک زیادی می‌توان یافت که قادر به کشتن سلول سرطانی (در این تحقیق، لنفوسیت‌های سرطانی) باشند، ولی در کنار آن عوارض شدیدی هم برای سلول‌های سالم، به ویژه سلول‌های سالم در حال تکثیر در بدن خواهند داشت. بسیاری از مطالعات *in vitro* در مورد داروهای ضدسرطانی، اثر توکسیک آن‌ها بر سلول طبیعی را نیز مورد مطالعه قرار می‌دهند؛ ولی معمولاً این سلول‌های در حال تکثیر فراوان نیستند. از آنجاکه لنفوسیت‌ها متعاقب شناسایی آنتی‌ژن و فعال شدن تکثیر می‌شوند، بنابراین حتی دارویی که بر لنفوسیت سالم در حال استراحت اثر توکسیک ندارد ممکن است بر لنفوسیت فعال شده (یعنی در حال تکثیر) اثر سمی داشته باشد و لذا برای بدن خطرناک باشد؛ چرا که درست بر آن دسته از سلول‌های ایمنی اثر گذاشته است که در حال حفاظت بدن از عوامل مهاجم و بیماری‌زا و مقابله با سرطان هستند. لذا در بخش اول این مطالعه، اثر SIM5 بر رده سرطانی و سلول سالم، به ویژه تأثیر آن بر لنفوسیت‌های سالمی که در حال تکثیر هستند مطالعه شد. رده سلول سرطانی انتخاب شده در این مطالعه یعنی BCL1، منشأ لنفوسیتی داشته از موش نژاد BALB/c جدا شده است و لذا لنفوسیت‌های موش سالم از همین نژاد به عنوان کنترل در کنار این رده سلولی قرار گرفتند.

اثر توکسیک SIM5 بر سلول‌های سرطانی تا غلظت ۰.۲ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر به خوبی دیده می‌شود (نمودار ۱) و IC50 در مطالعه اولیه حدود ۰.۴۱ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر یا ۴۱۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر می‌باشد؛ ولی در مورد سلول‌های سالم (لنفوسیت‌های طحال) تا غلظت ده برابر بیشتر (یعنی ۲ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر) نه تنها هیچ اثر توکسیکی دیده نشد، بلکه افزایش فعالیت و تکثیر آن‌ها نیز روی داد (نمودار ۳). از آنجاکه در غلظت‌های استفاده شده، مرگ و میری در سلول‌های سالم روی نداد، لذا IC50 (یعنی غلظت مناسب برای ۵۰ درصد مرگ و میر سلولی) برای سلول‌های سالم نیز وجود ندارد (باتوجه به

میلی لیتر و درمورد فراکشن R30 حدود ۶۲ میکروگرم در میلی لیتر است که بسیار کمتر از عصاره (حدود ۴۱۵ میکروگرم) است.

از آنجاکه در وزن های ملکولی بالاتر از ۱۰ کیلودالتون، معمولاً بخش مهمی از مواد تشکیل دهنده می توانند پروتئینی باشند، در ادامه مقدار پروتئین موجود در هریک از فراکشن ها اندازه گیری شد و این بار، IC50 بر اساس مقدار پروتئین محاسبه گردید. بر اساس مقدار پروتئین، IC50 درمورد SIM5 حدود ۳۳۰ میکروگرم در میلی لیتر می باشد، ولی درمورد فراکشن R30 حدود ۱.۲۳ میکروگرم در میلی لیتر است (جداول ۵ و ۶).

بررسی تأثیر فراکشن ها بر فعالیت لئفوسیت های سالم، عمدتاً در فراکشن R10 دیده می شود؛ یعنی ماده مؤثره بر فعالیت لئفوسیت ها در وزن ملکولی بین ۱۰-۳۰ کیلودالتون قرار دارد. لازم به ذکر است که دو پدیده مشاهده شده در این مطالعه، یعنی اثر ضد تکثیر بر سلول های سرطانی و اثر تقویتی بر تکثیر لئفوسیت ها می تواند توسط دو یا چند ملکول مجزا اعمال شود و این فرض که حتماً یک ملکول هر دو اثر را دارد، نیاز به آزمایشات و مشاهدات تکمیلی دارد. مطالعات بعدی، به خصوص درمورد فراکشنی که حاوی وزن ملکولی حدود ۱۰ کیلودالتون است می تواند این مطلب را بهتر روشن نماید.

در مجموع می توان گفت بر اساس نتایج فعلی به دست آمده در این مطالعه SIM5 می تواند ویژگی های مطلوبی از نظر مقابله با سرطان داشته باشد که اهم موارد آن به شرح زیر است:

به دست آمده از گیاهی است که می تواند مصرف خوراکی داشته باشد.

مستقیماً اثر توکسیک قوی بر سلول های سرطانی دارد.

دارای قدرت افتراق بین سلول سالم در حال تکثیر و سلول سرطانی است.

اثر مهاری بر لئفوسیت های سالم و فعال نداشته،

از آنجاکه تقویت فعالیت سلول های ایمنی توسط SIM5 مشاهده شد، این توانایی با محرک های مشهور و استاندارد مقایسه شد. همان طور که در نمودار ۵ دیده می شود، هرکدام از دو محرک LPS و ConA موجب افزایش فعالیت لئفوسیت ها تا حدود دو برابر شدند و SIM5 نیز در غلظت ۰.۱ میلی گرم بر میلی لیتر موجب افزایش فعالیت لئفوسیت ها تا حدود ۲.۷ برابر شده است. لذا علاوه بر اثر ضد سرطانی می تواند به عنوان یک ایمونومدولاتور نیز مورد توجه قرار بگیرد.

همان طور که قبلاً اشاره شد، سؤال مهم این تحقیق این است که اثر این فراورده بر لئفوسیت در حال تکثیر چگونه است؟ به این منظور لئفوسیت های سالم در مجاورت دو محرک عمومی و رایج لئفوسیت ها یعنی LPS و ConA قرار گرفتند تا هم زمان با فعال شدن و آغاز به تکثیر، اثر SIM5 بر آن ها بررسی شود. همان طور که نتایج نشان می دهد (جدول ۳)، محرک های فوق موجب افزایش تکثیر و فعال شدن سلول ها می شوند و حضور SIM5 هیچ گونه تأثیر منفی بر این فعالیت ندارد؛ لذا می توان نتیجه گرفت که برخلاف بسیاری از داروهای ضد سرطان که باعث مهار تکثیر لئفوسیت ها و در نتیجه سرکوب ایمنی می شوند، SIM5 برای لئفوسیت های در حال تکثیر سمی نیست.

بخش بعدی نتایج اختصاص به فراکشن های جدا شده از SIM5 دارد که باز هم درمورد هر فراکشن، اثر ضد تکثیری از یک طرف و اثر تقویت کنندگی ایمنی از سوی دیگر بررسی شده اند. این فراکشن ها بر اساس وزن ملکولی تقریبی مواد تشکیل دهنده جدا شده اند. همان طور که در نمودارها دیده می شود، اکثر فراکشن ها دارای تأثیر توکسیک بر سلول سرطانی بودند؛ ولی محاسبه IC50 نشان داد که بیشترین تأثیر در فراکشن های حاوی مواد با وزن ملکولی بین ۳۰-۵۰ کیلودالتون قرار دارد؛ یعنی فراکشن R30. البته با توجه به روش تهیه فراکشن ها این خلوص نسبی است و ممکن است تا حدی تداخل بین مواد فراکشن ها وجود داشته باشد. IC50 درمورد فراکشن R100 حدود ۱۳۲ میکروگرم در

شیمیایی و بیوشیمیایی بیشتر نیز می‌تواند کمک بسیار ارزشمندی برای یافتن ترکیبات مؤثر باشد.

تشکر

این مقاله مستخرج از طرح تحقیقاتی مصوب دانشکده پزشکی دانشگاه شاهد می‌باشد.

منابع

1. Hejmadi M. Introduction to cancer biology. Momna Hejmadi & Ventus. Publishing ApS. 2010.
2. Hanahan D, Weinberg RA. Hallmarks of cancer: the next generation. Cell. 2011; 144(5): 646-74.
3. Pérez-Herrero E, Fernández-Medarde A. Advanced targeted therapies in cancer: Drug nanocarriers, the future of chemotherapy. European Journal of Pharmaceutics and Biopharmaceutics. 2015; 93: 52-79.
4. Karamitros D, Kotantaki P, Lygerou Z, Kiousis D, Taraviras S.T cell proliferation and homeostasis: an emerging role for the cell cycle inhibitor geminin. Critical Reviews in Immunology. 2011; 31(3): 209-31.
5. Mesquita Júnior D, Araújo JA, Catelan TT, Souza AW, Cruvinel Wde M, Andrade LE, Silva NP. Immune system - part II: basis of the immunological response mediated by T and B lymphocytes. Revista Brasileira de Reumatologia. 2010; 50(5): 552-80.
6. Kaiser HE, Nasir A and Nasir NA. Selected aspects of cancer progression: metastasis, apoptosis and immune response. (Cancer Growth and Progression, Vol.11). Springer Science, Business Media B.V. 2008.
7. Ramawat KG, Merillon JM. Bioactive Molecules and Medicinal Plants Kishan Gopal. Springer-Verlag Berlin Heidelberg. 2008.
8. Rahimi R, Shams-Ardekani MR, Abdollahi MA review of the efficacy of traditional Iranian medicine for inflammatory bowel disease. World Journal of Gastroenterology. 2010; 16(36): 4504-14.
9. Chang C, Gershwin ME. Integrative medicine in allergy and immunology. Clinical Reviews in Allergy and Immunology. 2013; 44(3): 208-28.
10. Sze DM, Chan GC. Supplements for immune enhancement in hematologic malignancies. Hematology / American Society of Hematology. Education Program. 2009: 313-9.
11. Solowey E, Lichtenstein M, Sallon S, Paavilainen H, Solowey E, Lorberboum-Galski H. Evaluating medicinal plants for anticancer activity. Scientific World Journal. 2014; 2014: 721402.
12. Yaraee R, Ghazanfari T, Shams J, Esmaili M, Jamali D. The effects of SIM5 on human lymphoma cell lines and blood mononuclear cells. Daneshvar. 2008; 15(73): 73-78.
13. Barbour EK, Dankar SK, Shaib HA, Kumosani T, Azhar E, Masaudi S, Iyer A, Harakeh S. Antimicrobial profile of essential oils extracted from wild versus cultivated *Origanum ehrenbergii* against enteric bacteria. Journal of infection in developing countries. 2014; 8(10): 1344-9.
14. Bharti V, Vasudeva N, Kumar S. Anti-oxidant studies and anti-microbial effect of *Origanum vulgare* Linn in combination with standard antibiotics. Ayu. 2014; 35(1): 71-8.
15. Vujcic M, Nikolic I, Kontogianni VG, Saksida T, Charisiadis P, Orescanin-Dusic Z, Blagojevic D, Stosic-Grujicic S, Tzakos AG, Stojanovic I. Methanolic extract of *Origanum vulgare* ameliorates type 1 diabetes through antioxidant, anti-inflammatory and anti-apoptotic activity. British Journal of Nutrition. 2015; 113(5): 770-82.
16. Erenler R, Sen O, Aksit H, Demirtas I, Yaglioglu AS, Elmastas M, Telci I. Isolation and identification of chemical constituents from *Origanum majorana* and investigation of antiproliferative and antioxidant activities. Journal of the Science of Food and Agriculture. 2016; 96(3): 822-36.
17. Mombeini T, Mombeini M, Aghayi M. Evaluation of Pharmacological Effects of *Origanum* genus (*Origanum* spp.). Journal of Medicinal Plants. 2009; 4(29): 18-35.
18. Ayesha BM, Abed AA, Faris DM. In vitro inhibition of human leukemia THP-1 cells by *Origanum syriacum* L. and *Thymus vulgaris* L. extracts. BMC Research Notes. 2014; 7: 612.
19. Begnini KR, Nedel F, Lund RG, Carvalho PH, Rodrigues MR, Beira FT, Del-Pino FA. Composition and antiproliferative effect of essential oil of *Origanum vulgare* against tumor cell lines. Journal of Medicinal Food. 2014; 17(10): 1129-33.
20. Chinou I, Liolios C, Moreau D, Roussakis C. Cytotoxic activity of *Origanum dictamnus*. Fitoterapia. 2007; 78(5): 342-4.
21. Al Dhaheri Y, Attoub S, Arafat K, Abuqamar S, Viallet J, Saleh A, Al Agha H, Eid A, Itratni R. Anti-metastatic and anti-tumor growth effects of *Origanum majorana* on highly metastatic human breast cancer cells: inhibition of NF κ B signaling and reduction of nitric oxide production. PLoS One. 2013; 8(7): e68808.
22. Nejad Shahrokhbabadi K, Tavakkol Afshari J, Rakhshandeh H, Barouk A. Study Of cytotoxicity effect of total saffron extract on hepatocarcinoma cell line (HepG2). Medical Sciences. 2009; 19(3):154-159.
23. Tabasi N, Khajavi-Rad A, Mahmoudi M, Bahar-Ara J, Rastin M, HosainPour-Mashhadi M, et al. The effects of *Nigella sativa* ethanolic extract on proliferation and apoptosis of renal cell carcinoma ACHN cell line. Journal of Shahrekord University of Medical Sciences. 2010; 12(3): 7-14.
24. Momtazi-Borojeni AA, Behbahani M, Sadeghi-Aliabadi H. Antiproliferative activity and apoptosis induction of crude extract and fractions of *avicennia marina*. Iranian Journal of Basic Medical Sciences. 2013; 16(11): 1203-8.
25. Mehrabian S, Majd A, Dana R. Antimutagenic and anticarcinogenic effect of vegetative and generative parts of *Plantago major* L. in Langarood (Gilan) and Hesarak (Karaj) areas. Quarterly Journal of Biological Sciences. 2009; 1(2): 23-31.