

بررسی اثر سیتو توکسیک و ضد سرطانی دیواره بدن خیار دریایی گونه در شرایط آزمایشگاهی *Holothuria leucospilota*

سعید بحرودی^{(۱)*}، محمد علی نعمت الهی^(۲)، محمد رضا آقا صادقی^(۳)، ملیکا ناظمی^(۴)، بهادر بهروز^(۵)

* S.bahroudi@gmail.com

- ۱- گروه فرآوری محصولات شیلاتی دانشگاه تهران
- ۲- گروه شیلات دانشگاه تهران
- ۳- گروه هپاتیت و ایدز انیستیتو پاستور ایران
- ۴- پژوهشکده اکولوژی خلیج فارس و دریای عمان
- ۵- گروه میکروبیولوژی دانشگاه تهران

تاریخ پذیرش: شهریور ۱۳۹۳ تاریخ دریافت: خرداد ۱۳۹۳

چکیده

در سال‌های اخیر تلاش‌ها به منظور یافتن مواد زیست فعال از جانداران به خصوص جانوران دریایی افزایش یافته است. در طی این پژوهش اثر ضد سرطانی و سیتو توکسیک دیواره بدن خیار دریایی گونه *Holothuria leucospilota* مورد بررسی قرار گرفت. برای این منظور خیارهای دریایی از عمق ۱۰ تا ۳۰ متری اطراف جزیره لارک جمع‌آوری و عصاره گیری از آن‌ها با استفاده از حلal مтанول و دی‌اتیل اتر انجام شد. عصاره‌های به دست آمده پس از تغلیظ به وسیله دستگاه روتاری در دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد، به وسیله دستگاه کیلوم فریز درایر به صورت پودر خشک درآمد و مورد بررسی قرار گرفت. به منظور بررسی اثر سیتو توکسیک و ضد سرطانی دیواره بدن خیار دریایی از روش رنگ سنجی XTT استفاده شد. نتایج آزمایش نشان داد که عصاره مтанولی استخراج شده در غلظت‌های ۱۰۰ و ۵۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر و عصاره دی‌اتیل اتری در غلظت ۵۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر توان ممانعت از تکثیر سلول‌های سرطانی اپیدرمومیویید دهان انسان در محیط آزمایشگاهی را داشتند. همچنین این عصاره‌ها دارای اثر سیتو توکسیکی قویی بر روی سلول‌های نرم‌مال بودند. در مجموع دیواره بدن خیار دریایی دارای اثر سیتو توکسیک بسیار قوی بود و می‌توان از آن به عنوان یک ماده سیتو توکسیک یاد کرد. ولی این عصاره‌ها ارزش درمانی قابل توجه‌ای به منظور درمان سلول‌های سرطان دهانی از خود نشان ندادند.

لغات کلیدی: خیار دریایی، دیواره بدن، عصاره مтанولی، عصاره دی‌اتیل اتری، سیتو توکسیک، ضد سرطان.

*نویسنده مسئول

مقدمه

فشارخون، ضدالتهاب، ضد میکروبی، آنتی اکسیدانی، ضد تصلب شراین، ضد تومور و تسريع در بهبود زخم است (Bordbar *et al.*, 2011). حضور مواد زیست فعالی مانند ساپونین‌ها، کندروتین سولفات، گلیکوز آمینو گلیکان، پلی‌ساقاریدهای سولفاته، گلیکو پروتئین‌ها، گلیکو اسفنگو لیپید و اسیدهای چرب ضروری را می‌توان عامل اصلی پیشایش این خواص در خیار دریایی دانست (Bordbar *et al.*, 2012; Patar *et al.*, 2011).

آمارها نشان می‌دهد که سرطان عامل اصلی مرگ‌ومیر در کشورهای پیشرفته است. در سال‌های اخیر داشمندان برای درمان این بیماری تلاش‌های بسیاری انجام داده‌اند (Kraljevic *et al.*, 2006). بدن انسان تریلیون‌ها سلول زنده تولید می‌کند. سلول‌های سالم رشد می‌کنند، به سلول‌های جدید تقسیم می‌شوند و درنهایت می‌میرند. در طی سال‌های ابتدایی زندگی هر فرد سلول‌های نرم‌البهسراحت تقسیم می‌شوند و شرایط رشد طبیعی بدن فرد را فراهم می‌کنند. بعد از بلوغ بیشتر سلول‌ها بهمنظور ترمیم و یا جایگزینی سلول‌های مرده تقسیم می‌شوند. انواع مختلفی از سرطان وجود دارد اما همه آن‌ها به دلیل رشد خارج کنترل سلول‌های غیرطبیعی بدن ایجاد می‌شوند. سرطان دهان ششمین سرطان شایع در دنیا می‌باشد که نزدیک به ۵٪ از تمام بدخیمی‌ها در مردان و ۲٪ در زنان را تشکیل می‌دهد (Rodriguez *et al.*, 2004). این بدخیمی جز ده علت اول مرگ‌ومیر محسوب می‌شود. سالیانه چیزی حدود سی هزار نفر در آمریکا و دو هزار نفر در انگلیس دچار این سرطان می‌شوند. این بیماری بیشتر در افراد بالای ۴۰ سال شیوع دارد ولی در افراد جوان‌تر که از تنباق استفاده می‌کنند، میزان مبتلایان در حال افزایش است. از عوامل اصلی ایجاد این سرطان می‌توان به مصرف دخانیات و نوشیدنی‌های الکلی اشاره کرد. بهمنظور درمان این بیماری پزشکان از روش‌هایی مانند جراحی، پرتودرمانی و شیمی‌درمانی استفاده می‌کنند درحالی‌که این سرطان به درمان مقاوم بوده و درمان آن با موفقیت چندانی همراه نیست (Atkinson *et al.*, 2008).

زیست‌فناوری دریایی یکی از راههای توسعه و پیشرفت تولید محصولات جدید از جانداران دریایی است. این تولیدات می‌توانند در زمینه‌های متنوعی مانند سلامت و بهداشت (ترکیبات فعال زیستی با کاربرد دارویی)، غذا و انرژی (آنتی اکسیدان‌ها) و انرژی صنعتی (سوخت زیستی) کاربرد داشته باشند (Osinga *et al.*, 1999). در سال‌های اخیر ترکیبات زیست فعال بسیاری از موجودات متنوع دریایی شناسایی و استخراج شده است. جستجو برای کشف متابولیت‌های جدید منجر به جداسازی حدود ۱۰۰۰ ترکیب جدید از موجودات دریایی شده است (Faulkner, 1996).

خیارهای دریایی یکی از مهم‌ترین اعضای جوامع آب‌های ساحلی ماسه‌ای و گلی اعمق دریاهای هستند. این خارپستان متعلق به راسته خارتنان و هم‌خانواده ستاره دریایی و توپیا دریایی هستند. بدنهای دارای تقارن شعاعی است و دارای پاهای لوله‌ای در بدنه خود هستند که از آن برای تغذیه و حرکت استفاده می‌کنند. میانگین طول آن‌ها ۲۰۰ میلی‌متر و میانگین عرض آن ۴۸ میلی‌متر است اما در صورت مساعد بودن محیط اندازه آن‌ها ممکن است به ۱ متر برسد (Hamel *et al.*, 1998).

این جاندار در جنوب شرق آسیا به عنوان یک ماده غذایی نیروبخش و بهبوددهنده بیماری‌های نظیر فشارخون، آسم، روماتیسم، بریدگی و سوختگی، ناتوانی‌های جنسی و مشکلات مزاجی شناخته می‌شود (Yaacob *et al.*, 1997; Wen *et al.*, 2010). تابه‌حال ترکیبات زیادی از گونه‌های مختلف خیار دریایی شناسایی شده است که تعداد بسیاری از این ترکیبات جزء ترکیبات زیست فعال هستند. برخی از گونه‌های شناسایی شده در کشور مالزی به صورت تجاری در پزشکی و بهبود زخم، زخم‌های پوستی، آرتروز و فشارخون مورد استفاده قرار می‌گیرد (Farouk *et al.*, 2007). تاکنون خواص بسیاری از خیار دریایی بررسی و اثبات شده‌اند که از آن جمله می‌توان به خواص ضد رگ زایی، ضد سرطانی، ضد انعقاد، ضد

آب جاری شهری پاک شد.

استخراج عصاره‌ها بر اساس روش Naik و همکاران (۱۹۸۹) انجام شد. ابتدا نمونه‌ها را شسته و سپس با استفاده از قیچی در اندازه‌های ۱ سانتیمتری برش داده شدند، نمونه‌های خردشده به ارلن منتقل شدند و ۱۰۰۰ سی سی دی اتیل اتر به آن اضافه شد و تمام سطح نمونه را پوشاند. با استفاده از پنبه و فویل در ارلن بسته شد و به مدت ۲۴ ساعت در آزمایشگاه در دمای اتاق (25°C) قرار گرفت. پس از ۲۴ ساعت محلول به دست آمده از صافی گذرانده شد تا ذرات نمونه از آن جدا شود.

به منظور استخراج عصاره مтанولی، به نمونه‌های خردشده ۱۰۰۰ سی سی مтанول اضافه شد و به مدت ۷۲ ساعت در آزمایشگاه در دمای اتاق (25°C) قرار گرفت. پس از ۷۲ ساعت محلول به دست آمده از صافی گذرانده شد و آنچه باقی ماند حلال مтанولی و ترکیبات آلی موجود در نمونه بود.

عصاره‌های به دست آمده به منظور حذف حلال آن‌ها (مانوال و دی اتیل اتر)، به دستگاه روتاری با دمای 45°C و دور ۱۴۵ وارد شدند. به منظور حذف تمام حلال از عصاره نمونه‌ها بعد از این مرحله به مدت ۲۴ ساعت به سیله فریز در ایر خشک و تا زمان انجام آزمایش‌ها در دمای منفی ۲۰ درجه نگهداری شدند.

بررسی فعالیت سیتوکسیک و ضد سرطانی
سلول‌های سرطانی اپیدرموبید دهان انسان (KB/C152) و سلول کلیه جنین انسان (HEK/T293) از بخش کشت سلولی انستیتو پاستور ایران به صورت فلاسک تهیه شدند و به محیط کشت^۱ DMEM منتقل شد. ابتدا محیط کشت DMEM در pH $7/3$ تهیه گردید و توسط فیلتر میلی پور ۰/۲۲ میکرون استریل شد. سپس به محیط کشت به نسبت ۲۰۰ میکروگرم بر میلی لیتر پنی‌سیلین G و ۸۰ میکروگرم بر میلی لیتر جنتامایسین و نیز به نسبت ۱۰

در سال‌های اخیر محققین مطالعاتی را به منظور بررسی و اثبات اثر سیتوکسیکی گونه‌های مختلف خیار دریایی انجام داده‌اند و نتایج حاصل از این مطالعات نیز گویای وجود اثر سیتوکسیکی قوی در گونه‌های موردنظر Hua *et al.*, 2012; Tian *et al.*, 2005; Rodriguez *et al.*, 1991 ترکیباتی مانند تری‌ترپن‌گلیکوزیدها عامل اصلی ایجاد این اثر در خیار دریایی معرفی شده‌اند (Hua *et al.*, 2012).

گونه خیار دریایی موردنظر در این پژوهش گونه *Holothuria leucospilota* می‌باشد که از عمق ۳۰–۱۰ متری اطراف جزیره لارک در خلیج فارس جمع‌آوری شدند. جزیره لارک یکی از جزیره‌های ایران در خلیج فارس و جزئی از استان هرمزگان است.

از آنجا که خلیج فارس بستر مناسبی برای زیست بسیار از بی‌مهرگان مانند خیارهای دریایی می‌باشند و از آنجاکه خیارهای دریایی نسبت به سایر خارپوستان خواص دارویی بسیار زیادی را از خود نشان داده‌اند، بررسی خواص دارویی خیارهای دریایی بسیار حائز اهمیت است.

مواد و روش کار

جمع‌آوری خیار دریایی

۱۰ عدد از گونه خیار دریایی موردنظر، هر یک به وزن تقریبی ۰/۳۵ کیلوگرم، از عمق ۱۰–۳۰ متری اطراف جزیره لارک جمع‌آوری و با استفاده از یخ به ساحل منتقل گردید. به محض رسیدن به ساحل نمونه‌ها منجمد و با استفاده از یخ خشک به آزمایشگاه فرآوری محصولات شیلاتی دانشگاه تهران منتقل شدند.

عصاره گیری

نمونه‌ها با استفاده از آب شیر انجام داده شدند و سپس به طور کامل برای برداشتن گلولای، ذرات خارجی و یا ماسه‌های باقیمانده از سطح بدن، با آب شسته شدند. از دو طرف خط وسط پشت بدن نمونه‌ها برش داده شدند، ارگان‌های داخلی بدن آن جدا و دیواره بدن با استفاده از

^۱ Dulbecco's Modified Eagle's medium
۱۳

سپس به منظور بررسی میزان زنده‌مانی سلول‌ها رنگ هر کدام از چاهک‌ها بدو سیله الایزا ریدر مورد بررسی قرار گرفت (Scudiero *et al.*, 1988).

در این بررسی کلیه آزمایش‌ها با ۳ تکرار انجام شد و به منظور محاسبه IC₅₀ (غلظتی از عصاره که باعث ممانعت از تکثیر ۵۰٪ از سلول‌های سرطانی شده)، CC₅₀ (غلظتی از عصاره که ۵۰٪ سمیت بر روی سلول‌های نرمال داشت) و TI (شاخص درمانی) از نرم‌افزار Graph Pad Prism نسخه شش استفاده شد.

نتایج

همان‌طور که از نمودار A-۱ برمی‌آید، عصاره متانولی حاصل‌شده از دیواره بدن خیار دریابی در غلظت‌های ۵۰۰ و ۱۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر اثر سیتو توکسیک بیشتری بر سلول‌های سرطانی KB نسبت به سلول‌های نرمال از خود نشان داد. در غلظت ۵۰ و ۱۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر، این اثر بر سلول‌های نرمال بیشتر شد، بهنحوی که در غلظت ۱۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر اثر سیتو توکسیک عصاره تنها بر سلول‌های نرمال مشاهده می‌شود. همان‌طور که جدول-۱ نشان می‌دهد، غلظت IC₅₀ در این عصاره کمتر از غلظت CC₅₀ است ولی با توجه به شاخص درمانی به دست‌آمده می‌توان گفت این غلظت‌ها به هم نزدیک بوده‌اند و عصاره اثر سیتو توکسیک قوی روی هر دو رده سلولی از خود به نمایش گذاشته است.

عصاره دی‌اتیل اتری به دست‌آمده از دیواره بدن خیار دریابی، همان‌طور که در نمودار B-۱ قابل روئیت است، جز در غلظت ۵۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر، اثر سیتو توکسیک عصاره روی سلول‌های نرمال HEK بیشتر از سلول‌های سرطانی KB بود. در غلظت ۵۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر نیز میزان زنده‌مانی سلول‌های نرمal در حدود ۴۱ درصد بود که عدد نسبتاً خوبی به شمار نمی‌رود و نشان‌دهنده سیتو توکسیتی بالای این عصاره بر سلول‌های نرمال است. بررسی جدول-۱ نیز گویای این مطلب است

در صد سرم جنین گاو (FBS^۲) فیلتر شده به محیط اضافه شد. روزانه سلول‌های اپیدرمویید دهان و سلول‌های کلیه جنین انسان مورد بررسی قرار گرفتند و سلامت سلول‌های منتقل‌شده به محیط کشت تازه به منظور ادامه آزمایش مورد تأیید قرار گرفت. پس از آن که تعداد سلول‌ها (فلاسک‌های کشت سلولی) افزایش داده شد به منظور بررسی اثر سیتو توکسیک عصاره متانولی از روش رنگ سنجی XTT (۲-۳-بیس (۲-متوكسی-۴-نیترو-۵-سولفونیل)-۵-[فنیل آمین) کربونیل-۲H-ترازاولیوم هیدروکسید)^۳ استفاده گردید.

به منظور انجام آزمون XTT، ابتدا توسط عمل تریپنیزاسیون سلول‌های اپیدرمویید دهان و سلول کلیه جنین انسان از سطح فلاسک جدا شده و به مدت ۵ دقیقه در ۱۵۰۰ دور در دقیقه سانتریفوژ شدند. سپس سلول‌ها با تراکم 25×10^3 در هر کدام از پلیت‌های ۹۶ حفره‌ای کشت سلولی توزیع گردیدند و از محیط کشت DMEM به مقدار ۲۰۰ میکرو لیتر به هر حفره اضافه شد و ۲۴ ساعت در انکوباتور قرار داده شد تا سلول‌های در میکرو پلیت‌ها رشد نمایند. در طول این مدت تراکم سلولی بررسی شد و بعد از ۴۸ ساعت که سلول‌ها رشد کرده و به دیواره پلیت متصل شدند محیط کشت سلول‌ها عوض شد و محیط کشت جدید که حاوی هر یک از عصاره‌ها با غلظت‌های ۱۰، ۵۰، ۱۰۰ و ۵۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر بود به مقدار ۱۰۰ میکرو لیتر اضافه گردید و آزمون سه بار تکرار شد. به منظور شاهد منفی در تعدادی از چاهک‌ها محیط کشت DMEM بدون ترکیب افروندنی اضافه شد. در این آزمون از ترکیب سیکلوسپورین به عنوان کنترل مثبت استفاده شد. پس از گذشت ۴۸ ساعت از افزودن عصاره‌ها به سلول‌ها به هر کدام از چاهک‌ها به مقدار ۵۰ میکرو لیتر محلول XTT طبق دستورات شرکت سازنده افزوده شد و به مدت ۴ ساعت در انکوباتور درجه ۳۷ قرار داده شد.

² Fetal Bovine serum

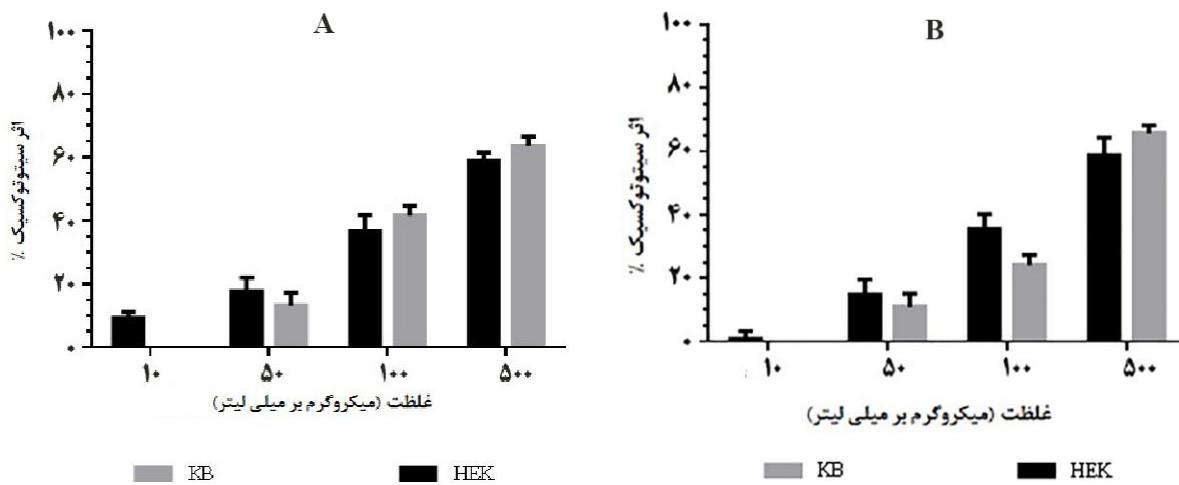
³ 2,3-bis(2-methoxy-4-nitro-5-sulphonyl)-5[(phenylamino)carbonyl]-2 H -tetrazolium hydroxide

به دست آمده برای این عصاره عددی نزدیک به یک را نشان می‌دهد.

که غلظت‌های IC50 و CC50 مربوط به این عصاره نزدیک به هم بودند بهنحوی که شاخص درمان

جدول ۱: میزان IC50 (میکروگرم بر میلی‌لیتر)، CC50 (میکروگرم بر میلی‌لیتر) و TI (شاخص درمانی) عصاره متانولی و دی اتیل اتری دیواره بدن خیار دریایی

	عصاره دی اتیل اتری	عصاره متانولی
% IC50	$224/9 \pm 1/33$	$279 \pm 1/17$
% CC50	$281 \pm 1/18$	$284/9 \pm 1/19$
TI (CC50/IC50)	۱/۲۴	۱/۰۲



نمودار ۱: مقایسه میزان اثر سیتوتوکسیک عصاره‌های متانولی (A) و دی اتیل اتری (B) دیواره بدن خیار دریایی بر روی سلول‌های سرطانی (KB) و نرمال (HEK293T)

دریایی، وابسته به غلظت مصرفی قادر به ممانعت از رشد سلول‌های سرطان روده بزرگ هستند. در عصاره متانولی دیواره بدن خیار دریایی، میزان اثر سیتوتوکسیک عصاره نسبت به اثر ممانعت از رشد و تکثیر سلول‌های سرطانی اپیدرمومیید دهانی انسان مقداری کمتر بود. شاخص درمانی به دست آمده در مورد این عصاره نیز گویای این مطلب است. همان‌طور که در نمودار ۱ نیز مشخص است عصاره متانولی خام استخراج شده از دیواره بدن خیار

۱۵

بحث

مقالات زیادی از حضور مواد دارای خاصیت ضد سرطانی در خیار دریایی خبر می‌دهند (Ogushi *et al.*, 2005). همان‌طور که از نتایج برمی‌آید، عصاره متانولی دیواره بدن خیار دریایی تا حدودی از خود خاصیت ضد سرطانی نشان دادند و مانع از رشد سلول‌های سرطانی اپیدرمومیید دهان انسان شدند. Ogushi و همکارانش نیز در سال ۲۰۰۶ اثبات کردند، مولکول‌های بزرگ استخراج شده از خیار

مشاهده شد و با توجه به شاخص درمانی به دست آمده برای این عصاره می‌توان گفت این اثر روی هر دو رده سلولی تقریباً یکسان بوده است. Althunibat (۲۰۱۳) اثر ضد سرطانی دو گونه از خیار دریایی (*Stichopus horrens* و *Holothurian edulis*) موربدرسی قراردادنده و به این نتیجه رسیدند که عصاره ارگانیک به دست آمده از *S. horrens* اثر سیتوتوکسیک بسیار قوی در برابر دو رده سلولی موربدرسی دارد. عصاره دی اتیل اتری استخراج شده از دیواره بدن خیار دریایی می‌تواند غنی از بازهای اسفنجوئیدی باشد (Althunibat et al., 2009). این ترکیبات از خیار دریایی جداسازی شده‌اند و خاصیت سیتوتوکسیکی آن نیز به اثبات رسیده است (Sugawara et al., 2006). اسفنجوئیدهای بازی باعث ایجاد تغییرات مورفولوژیکی در قطعات فشرده کروماتین و افزایش فعالیت کاسپاز ۳ (caspase-3) می‌شود که این امر نشان‌دهنده کاهش زنده‌مانی به‌وسیله آپوپتوز سلول‌ها است. همچنین اسفنجو لیپیدهای به دست آمده از خیار دریایی می‌توانند به عنوان یک ماده برای سرکوب سرطان روده بزرگ در رژیم غذایی مورداستفاده قرار بگیرد (Sugawara et al., 2006). به علاوه Yang و همکارانش در سال ۲۰۰۳ زنجیره اسید چرب ۱۲- متیل تترادکانوئیک اسید را از خیار دریایی استخراج کردند و اثبات کردند که این ترکیب مانع از تکثیر سلول‌های سرطان پروستات (PC3) می‌شود (Yang et al., 2003).

در کل با توجه به نتایج به دست آمده از آزمایش XTT که به منظور بررسی اثر ضد سرطانی احتمالی دیواره بدن خیار دریایی انجام شد، مشخص می‌شود که عصاره‌های استخراج شده از خیار دریایی توان ممانعت از تکثیر سلول‌های سرطانی اپیدرمویید دهان انسان (KB) در محیط Vitro را دارند؛ اما این عصاره‌ها اثر سیتوتوکسیکی قوی نیز روی سلول‌های نرم‌مال داشته‌اند که این امر سبب کاهش ارزش دارویی و درمانی این عصاره به منظور درمان

دریایی بهترین شاخص درمانی را در غلظت ۵۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر، بین سایر غلظتها از خود به جای گذاشته است و می‌توان با پی بردن به ترکیبات مؤثره این عصاره و تخلیص این ترکیبات اثر ممانعت کنندگی بیشتری بر روی سلول‌های سرطانی به جای گذاشت. همان‌طور که Tian و همکارانش در سال ۲۰۰۵ همچنین خواص ضد توموری و ضد رگ زایی تری ترپن‌های گلیکوزیدی استخراج شده از خیار دریایی را به اثبات رساندند.

Rodriguez و همکارانش (۱۹۹۱) ۵ نوع تری ترپن و ساپونین از خیار دریایی گونه *forskallii* جداسازی شده‌اند و خاصیت سیتوتوکسیک و ضدویروسی آن‌ها است. از آنجاکه ساپونین در حلال‌های قطبی را گزارش کردند، این ترکیب این ترکیبات، ترکیب اصلی در این عصاره هستند که باعث ایجاد خاصیت سیتوتوکسیکی در این عصاره شده است. فعالیت سیتوتوکسیکی گلیکوزیدهای تری ترپنی درنتیجه توانایی این ترکیب با ایجاد کمپلکس با غشای سلولی و ایجاد کانال‌های یونی و خلل و فرج در سلول‌ها است. این امر درنهایت باعث اختلال در تنظیم اسمز سلولی و درنهایت مرگ سلول می‌شود (Chludil et al., 2003). همچنین Hua و همکارانش (۲۰۱۲) فعالیت سیتوتوکسیکی تری ترپن گلیکوزیدهای استخراج شده از خیار دریایی *Holothuria scabra* حاصل از این تحقیق نشان داد که این ترکیبات اثر سیتوتوکسیکی قوی بر روی این ۵ رده سلولی از خود داشت ولی در این تحقیق به میزان این اثر بر روی سلول‌های نرم‌مال و همچنین شاخص درمان برای این ترکیبات گزارش نشد. با توجه به این مطالب می‌توان دلیل اثر سیتوتوکسیکی قوی این عصاره‌ها را بر روی سلول‌های نرم‌مال متوجه شد.

در عصاره دی اتیل اتری استخراج شده از دیواره بدن خیار دریایی، اثر سیتوتوکسیکی بالایی روی هر دو رده سلولی

Farouk A.A., Ghose F.A.H. and Ridzwan B.H., 2007. New bacterial species isolated from Malaysian sea cucumbers with optimized secreted antibacterial activity. Americam Journal of Biochemistry and Biotehnology, 3: 60-65.

Faulker J., 1996. Marine natural products. Natural Products, 13: 75- 125.

Hamel J.F. and Mercer A., 1996. Evidence of chemical communication during the Gametogenesis of *Holothuroids*. Ecology, 77 (5): 1600-1616.

Hua H., ling L., Yangyang-Hua Y., Xiao-Hua W. and Min-Xiang P., 2012. Triterpen glycosides from sea cucumber *Holothuria scabra* with cytotoxic activity. Chinese Herbal Medicines, 4(3): 183-188.

Kraljevic S., Sedic M., Scott M., Gehrig P., Schlapbach R. and Pavelic K., 2006. Casting light on molecular events underlying anti-cancer drug treatment: what can be seen from the proteomics point of view. Cancer Treatment Reviews, 32(8): 619-29.

Naik C.G., Kamat S.Y., Parameswaran P.S., Das B., Bhattacharya S., Ramani P., Bhakuni D.S., Goel A.K., Jain S. and Srimal R.C., 1989. Bioactivity of marine organisms. IV- Screening of some marine animals from the Indian Ocean.

این سلطان شد؛ اما با توجه به مطالعات قبلی و همچنین نتایج حاصل شده از این بررسی، می توان انتظار داشت که با شناسایی و استخراج مواد مؤثره موجود در این عصاره ها، شاهد اثر درمانی به مراتب بهتری باشیم.

تشکر و قدردانی

در انتهای جا دارد از زحمات و پشتیبانی های استاد خوبیم دکتر سید ولی حسینی و همچنین راهنمایی های دکتر روح الله وهاب پور و کمک های بی شایبه مهندس سپیده افشار رضایی کمال قدردانی را داشته باشیم.

منابع

- Althunibat O.Y., Hashim R.B., Taher M., Daud J.M., Ikeda M.A. and Zali B.I., 2009.** In vitro antioxidant and anti proliferative activities of three Malaysian sea cucumber species. European Journal of Scientific Research, 37 (3): 376-387.
- Atkinson J.C., Harvey K.E. and Domingo D.L., 2008.** Oral and dental phenotype of dyskeratosis congenita. Oral Disease, 14: 419–427.
- Bordbar S., Anwar F. and Saari N., 2011.** High-value components and bioactives from sea cucumbers for functional foods. Marine Drugs, 9: 1761-1805.
- Chludil, H.D. Murray, A.P. Seldes, A.M. and Maier, M.S., 2003.** Biologically active triterpene glycosides from sea cucumbers (holothuroidea, echinodermata). Studies in natural products chemistry, 28 (Part I): 587-616.

- Mahasagar - Bulletin National Institute of Oceanography, 22: 99-104.
- Ogushi M., Yoshie-stark M. and Suzuki T., 2005.** Cytostatic Activity of Hot Water Extracts from the Sea Cucumber in Caco-2. Food Science and Technology Research. 11(2): 202-206.
- Ogushi M., Yoshie-stark M., and Suzuki T., 2006.** Apoptosis-inducing Activity of HotWater Extracts from the Sea Cucumber in Human Colon Tumor Cells. Food Science and Technology Research, 12 (4): 290-294.
- Patar A., Jamalullail S.M.S.S., Jaafar H. and Abdullah J.M., 2012.** Analysis of sea cucumber body wall extracts from *Perhentian stichopus variegatus* species using gas chromatography mass spectrophotometry. European Journal of Scientific Research, 68(1): 54-59.
- Rodriguez J., Castro R. and Riguera R., 1991.** Holothurinosides: New anti-tumor non sulphated triterpenoid glycosides from the sea cucumber *Holothruia forskalii*. Tetrahedron, 47: 4753-4762.
- Rodriguez T., Altieri A., Chatenoud L., Gallus S., Bosetti C., Negri E., Franceschi S., Levi F., Talamini R. and Vecchia C.L., 2004.** Risk factors for oral and pharyngeal cancer in young adults. Oral Oncology, 40: 207–213.
- Scudiero DA., Shoemaker RH., Paull KD., Monks A., Tierney S., Nofziger TH., Currens MJ., Seniff D. and Boyd MR., 1988.** Evaluation of a soluble tetrazolium/formazan assay for cell growth and drug sensitivity in culture using human and other tumor cell lines. Cancer Res, 48(17):4827-33.
- Sugawara T., Zaima N., Yamamoto A., Sakai S., Noguchi R. and Hirata T., 2006.** Isolation of sphenoid bases of sea cucumber cerberosides and their cytotoxicity against human colon cancer cells. Bioscience, Biotechnology, and Biochemistry, 70: 2906–2912.
- Tian F., Zhang X., Tong Y., Yi Y., Zhang S., Li L., Sun P., Lin L. and Ding J., 2005.** A new sulfated saponin from sea cucumber, exhibits anti-angiogenic and anti-tumor activities in vitro and in vivo. Cancer Biology & Therapy, 4: 874-882.
- Wen J., Hu C. and Fan S., 2010.** Chemical composition and nutritional quality of sea cucumbers. Journal of the Science of Food and Agriculture, 90: 2469–2474.
- Yaacob H.B., Kim K.H., Shahimi M., Aziz N.S. and Sahil S.M., 1997.** Malaysian sea cucumber (Gamat): A prospect in health food and therapeutic. In: Proceeding of

Asian Food Technology Seminar, Kuala Lumpur, Malaysia, 6 P.

Yang P., Collin P., Madden T., Chan D., Sweeney-Gotsch B., McConkey D. and Newman R.A., 2003. Inhibition of

proliferation of PC3 cells by the branched-chain fatty acid, 12-methyltetradecanoic acid, is associated with inhibition of 5-lipoxygenase. Prostate, 55: 281–291.

In vitro cytotoxic and anti-cancer effects of body wall for sea cucumber (*Holothuria leucospilota*)

Bahroodi, S.^{(1)*}; Nematollahi, M. A.⁽²⁾; Aghasadeghi, M.R.⁽³⁾; Nazemi, M.⁽⁴⁾; Behroz, B.⁽⁵⁾

* S.bahroudi@gmail.com

1-processing marine products, Fisheries Dept. Faculty of Natural Resources/ University of Tehran, Karaj, Iran

2-Fisheries Dept. Faculty of Natural Resources/ University of Tehran, Karaj, Iran

3-Hepatitis and AIDS Departments, Pasteur Institute of Iran, Tehran, Iran.

4-Persian Gulf and Oman Sea Ecological Research Institute, Bandar abbas, Hormozgan, Iran

5-Microbiology Department of Tehran, University of Medical Sciences, Tehran, Iran

Key words: Sea cucumber, body wall, methanolic extract, diethyl etheric extract, cytotoxic, anti-cancer

Abstract

In recent years efforts to find bioactive compounds from live organisms especially marine animals have been increased. In the present study, the anticancer and cytotoxic effects of sea cucumber body walls (*Holothuria leucospilota*) were investigated. For this purpose, sea cucumbers were collected from Larak Island at depths of 10 to 30 m and extraction process was done with methanol and diethyl ether solvent which then concentrated by rotary evaporator (40°C) following lyophilization with vacuum freeze dryer. XTT method was used to investigate anticancer and cytotoxic effects of body wall extracts. The results showed that the methanolic extract could prevent proliferation of human oral epidermoid carcinoma cells (KB) at concentrations of 100 and 500 µg/ml. The diethyl etheric extract also could prevent proliferation of KB at 500 µg/ml concentration. Overall result showed that sea cucumber body wall had a strong cytotoxic effect on normal cell line (Human embryonic kidney cell [HEK]) which can be used as potent cytotoxic material. However these extracts did not show significant therapeutic value against KB cells.

*Corresponding author