



فعالیت فسفولیپازی A2 زهر عروس دریایی واژگون خلیج فارس (*Cassiopea andromeda*)

غلامحسین محبی^۱، حسین وطن‌پور^۲، امیر وزیری‌زاده^۳، عمار مریم‌آبادی^۴،

علیرضا حسنی‌نژاد^۴، صمد اکبرزاده^۱، مریم فرخ‌نیا^۱، افشار بارگاهی^۱، ایرج نبی‌پور^{*۱}

^۱ مرکز تحقیقات زیست فناوری دریایی پزشکی خلیج فارس، پژوهشکده علوم زیست پزشکی خلیج فارس، دانشگاه علوم پزشکی بوشهر، بوشهر، ایران

^۲ گروه فارماکولوژی و توکسیکولوژی، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

^۳ گروه زیست شناسی دریا و شیلات، پژوهشکده خلیج فارس، دانشگاه خلیج فارس، بوشهر، ایران

^۴ گروه شیمی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه خلیج فارس، بوشهر، ایران

(دریافت مقاله: ۹۵/۱۲/۱۰ - پذیرش مقاله: ۹۶/۳/۱۵)

چکیده

زمینه: عروس دریایی زهرآگین کاسیوپا آندرومدا (*Cassiopea andromeda*) با نماتوسیت‌های خود می‌تواند آسیبها و اثرات توکسیکولوژیک و بیولوژیک مختلفی را ایجاد نماید. آنزیم‌های فسفولیپاز A2 (PLA2) توکسیک بوده و موجب القاء اثرات فارماکولوژیک متنوع شامل نوروتوکسیسیته، میوتوکسیسیته و فعالتهای ضد انعقادی می‌گردند. مطالعه حاضر با هدف بررسی فعالیت فسفولیپاز A2 زهر خام *C. andromeda* در شرایط *in vitro* صورت پذیرفت. برای درک بهتر نتایج تجربی، یک مطالعه داکینگ مولکولی نیز انجام گردید.

مواد و روش‌ها: نمونه‌های زنده با استفاده از تور ترال از خلیج نایبند، جمع‌آوری و جداسازی تانتاکول‌ها، بر اساس روش بلوم و همکاران انجام گردید. فعالیت PLA2 زهر خام بر اساس روش اسیدیمتری تان و تان مورد بررسی قرار گرفت. زهر لیوفیلیزه، مورد مطالعه کروماتوگرافی گازی / طیف‌سنجی جرمی قرار گرفت و ساختارهای منتج، در مطالعه داکینگ برابر PLA2 مورد استفاده قرار گرفت. از ایندوکسام نیز به عنوان کنترل استاندارد استفاده شد.

یافته‌ها: فعالیت PLA2 در زهر عروس دریایی واژگون خلیج فارس، برابر 413 ± 0.08 میکرومول / دقیقه / میلی‌گرم بود. آنالیز زهر خام با استفاده از GC-MS، هفت ترکیب (I-VII)، را شناسایی نمود. داده‌های داکینگ نشانگر وجود فعالیت مهارى PLA2، در هر هفت ترکیب بود و بالاترین افینیتی (۶/۷- کیلوکالری/مول) مربوط به ترکیب "پرگن-۵-ان، ۱۱-دیون، ۱۷، ۲۰، ۲۱ بیس [متیلن بیس (اکسی)]-، سیکلیک ۳- (۱، ۲- اتان دیل استات" بود.

نتیجه‌گیری: سطح بالای از فسفولیپاز A2 در زهر کاسیوپا آندرومدا یافت گردید. بین مطالعات *in vitro* و *in silico* همبستگی مطلوبی وجود داشت.

واژگان کلیدی: کاسیوپا آندرومدا، زهر خام، فسفولیپاز A2، خلیج فارس

* بوشهر، مرکز تحقیقات زیست فناوری دریایی پزشکی خلیج فارس، پژوهشکده علوم زیست پزشکی خلیج فارس، دانشگاه علوم پزشکی بوشهر، بوشهر، ایران

مقدمه

نماتوسیست‌ها حتی می‌توانند در هنگام و یا پس از مرگ ارگانسیم نیز تخلیه گردند، اگر چه سرعت آنها پس از مرگ کاهش می‌یابد (۲ و ۱۰).

حتی گزش عروس‌های دریایی غیر کشنده نیز می‌تواند بسیار دردناک باشد (۱۱). آسیب‌ها عمدتاً موجب واکنش‌های پوستی همچون درد و خارش می‌گردند. با این حال، علائم سیستمیک از جمله اختلالات قلبی و عصبی نیز می‌توانند در اثر ورود زهر به سیستم گردش خون پدید آیند. چنین واکنش‌های جدی که گاهی اوقات می‌تواند مرگبار باشند اغلب می‌توانند پیامدهای گزش توسط عروس‌های دریایی زهرآگینی چون گونه *Chironex fleckeri* استرالیایی باشند. با این حال، اگر چه مرگ نادر است، گزش در برخی گونه‌های اروپایی از جمله *Cyanea capillata* و *Physalia physalis* می‌تواند با پاسخ‌های آلرژیک و یا نگرانی‌های بهداشتی توأم شود (۱، ۳ و ۱۲).

واکنش به زهر می‌تواند به طور مستقیم از طریق عمل زهر و یا به طور غیرمستقیم به واسطه یک پاسخ ایمنی هومورال (B-cell) و یا با واسطه سلول‌های تی (T-cell) صورت گیرد (۱، ۳ و ۱۳). ثابت شده است که عواملی نظیر فلزات سنگین بر واکنش تخلیه نماتوسیست‌ها و فعالیت بیولوژیکی زهر خام مؤثر هستند (۱۴). بنابراین، وجود این جانداران در مناطقی با آلودگی‌های خاص، تنوع در شدت زهر آنها را توصیف می‌کند (۳).

کاسیوپیا (*Cassiopeia*) را "عروس دریایی واژگون" گویند چرا که این عروس ساکن آب‌های کم عمق، آرام و روشن نواحی گرمسیری، در سطح شن و ماسه‌های نرم به صورت واژگون می‌نشیند. همانند سایر عروس‌های دریایی، کاسیوپیا، سلول‌های زهری یا

عروس دریایی متعلق به شاخه سنیداریاها بوده و در حال حاضر از حدود ده هزار گونه سنیداریای شناخته شده، تقریباً ۱۰۰ گونه آن برای انسان، زهری هستند (۱). این جانوران زهرآگین، به طور گسترده‌ای در سراسر جهان توزیع شده و موجب بروز حداقل ۱۵۰ میلیون مسمومیت سالانه در سراسر جهان گشته‌اند (۲ و ۳). تخمین زده شده است که در ایالات متحده، حدود پانصد هزار گزش عروس‌های دریایی در خلیج چسپایک و تا دویست هزار گزش در آب‌های فلوریدا در سال رخ داده باشد (۴). انجمن مراکز کنترل مسمومیت آمریکا تعداد ۳۵۴ گزش ناشی از عروس‌های دریایی در سال ۲۰۱۳ را گزارش داده است (۵). از جمله گزش‌های شدید عروس‌های دریایی، بروز عظیمی است که در سواحل شرق استرالیا در سال ۲۰۰۶ روی داد که در آن بیش از سی هزار نفر توسط عروس دریایی آبی نیش زده شده بودند (۸-۶). به تنهایی حداقل ۶۷ مورد مرگ، در منطقه هند و اقیانوس آرام به عروس دریایی جعبه‌ای نسبت داده شده است (۵).

بازوهای عروس دریایی (تاناکل‌ها)، دارای سلول‌های اپیدرمیک تخصصی، به نام سنیدوسیت هستند که شامل سه گروه از اندامک‌ها به نام سنیدوسیت می‌باشند. نماتوسیست‌ها (یکی از سه گروه سنیدوسیت‌ها)، کپسول‌های خالی حاوی یک فنر بهم پیچیده و پوشش غوطه‌ور در زهر سنیداریان‌ها هستند. تاناکل‌ها حاوی چند هزار تا چند میلیارد نماتوسیست می‌باشند (۱ و ۶). نماتوسیست‌ها که در کسری از ثانیه تخلیه می‌گردند یکی از سریع‌ترین رویدادهای مکانیکی تخلیه در طبیعت محسوب می‌گردند (۹).

تغییرات آب و هوایی، یک فرایند در جریان است که می‌تواند به شدت تهدید کننده تنوع زیستی دریایی باشد. وسعت واقعی اثرات مخرب احتمالی بر اکوسیستم‌های دریایی در حال حاضر نامشخص است (۲۱). با توجه به اولین مدارک مستند از مطالعات سیفوزوان‌های جزیره هاوایی، در صد سال پیش، کاسیوپایی در این ناحیه به چشم نمی‌خورد لذا پیدا شدن این عروس دریایی در آب‌های سواحل هاوایی، می‌تواند در نتیجه تغییرات اقلیمی باشد (۲۲). کاسیوپا آندرومدا، از دریای سرخ، اقیانوس هند، اقیانوس آرام تا دریای مدیترانه امتداد لبنان و سواحل فلسطین اشغالی از کانال سوئز توزیع گشته‌اند (۲۳).

گزارشی از حضور عروس دریایی واژگون، تا قبل از سال ۲۰۱۴ از خلیج فارس وجود ندارد. از این رو، آنها به صورت مهاجم، وارد آب‌های ساحلی خلیج نایبند عسلویه گردیده‌اند (۱۷) به طوری که یک جمعیت انبوه از *C. andromeda* توسط محققان مرکز ما، در این منطقه مشاهده گردید (۱۷). این اولین ثبت، از این گونه مهاجم در سواحل ایران است (۱۷).

تا پیش از این، مطالعه‌ای بر روی خصوصیات زهر *C. andromeda* خلیج نایبند صورت نگرفته است. آشنایی با خصوصیات زهری این مهمان‌های ناخوانده اجتناب‌ناپذیر است زیرا محتمل می‌باشد که آسیب با *C. andromeda* بتواند برای بومیان آب‌های ساحلی نایبند ایران تهدید کننده باشد. علاوه بر این، این منطقه حفاظت شده در فصل بهار توسط تعداد زیادی از گردشگران و همچنین در تابستان توسط شناگران مورد بازدید قرار می‌گیرد. فراوانی بالای این گونه در خلیج نایبند، ممکن است که مخاطراتی را برای آبتنی‌کنندگان به وجود آورد و اثر سویی بر گردشگری داشته باشد. برخی اثرات هماتولوژیکی زهر خام آنها (۱۷) و نیز برخی اثرات

نماتوسیست‌ها (nematocysts) را در اپیدرم‌ها و گاسترودرم‌های خود دارد که آن را جهت محافظت و صید غذا به کار می‌برد. یک گزش کاسیوپا ممکن است تاول‌های پوستی، قرمزی پوست، خارش، تهوع و دردهای اسکلتی، بسته به حساسیت افراد به توکسین‌های نماتوسیست ایجاد نماید (۱۵).

کاسیوپا آندرومدا (*Cassiopea andromeda*) یک گونه از عروس‌های دریایی واژگون بوده که نماتوسیست‌های آن مورد بررسی قرار گرفته است.

تحقیقات در مورد این گونه بسیار محدود است. زهر خام آن در دوز ۰/۲۱ میلی‌گرم بر کیلوگرم پروتئین موجب مرگ در موش و ۵۰ میکروگرم پروتئین پس از تزریق به پوست موش، موجب نفوذپذیری رگی و ایجاد نکروز پوستی آن گردیده است. علاوه بر این، نشان داده شده است که زهر خام آن، دارای فعالیت فسفولیپاز A2 و القاء لیز لنفوسیت موشی می‌باشد. دوز یک میکروگرم پروتئین آن، موجب لیز ۵۰ درصد اریتروسیت‌های انسانی گشته است (۱۶).

کاسیوپا آندرومدا زهر بسیار قوی و سریع‌الاثری را تولید می‌کند که برای انسان بسیار مضر و برای قربانیان خود کشنده می‌باشد (۱۷). حداقل، بخشی از زهر آنها دارای طبیعت پتیدی و پروتئینی است. پیش از این، نشان داده شده بود که زهر کاسیوپای مورد مطالعه ما دارای خواص همولیتیک بوده (۱۸) و زهر کاسیوپای تایلندی دارای خواص همولیتیک و پروتئولیتیک می‌باشد (۱۹).

عروس دریایی زهرآگین کاسیوپا آندرومدا، بسته به حساسیت قربانیان به زهر، می‌تواند آثار توکسیکولوژیکی و بیولوژیکی چون اثرات همولیتیک، درمونکروتیک، نفوذپذیری رگی و فسفولیپاز A2 گردد (۲۰).

جمع‌آوری نمونه

یک جمعیت از *C. andromeda* توسط گروهی از محققان از مرکز تحقیقات بیوتکنولوژی دریایی خلیج فارس تحقیقات، دانشگاه علوم پزشکی بوشهر، بوشهر- ایران، در خلیج نایبند، نزدیک به عسلویه در شمال (E ۳۵° ۵۲'، S ۳۰° ۲۷')، در بهار ۲۰۱۴ مشاهده گردید. در مشاهدات ما، بلوم، به طور عمده در اعماق ۱/۵-۰/۵ متری کف لاگون، نشسته به واژگون بر کف شن و ماسه‌ای گل آلود رخ داده بود. علاوه بر این، در هر متر مربع حدود ۴-۵ مورد و با قطری حدود بین ۱۵-۶ سانتی‌متر مشاهده گردید (شکل ۱).

سمیت آنها بر ارگان‌های حیاتی نظیر کبد، کلیه، طحال و قلب در مدل‌های حیوانی مورد مطالعه قرار گرفتند (۲۴). از اهداف انجام این مطالعه، بررسی اثرات *in vivo* و *in silico* زهر خام این عروس دریایی، بر فسفولیپاز A2، به‌عنوان بخشی از یک مطالعه جامع در راستای بررسی اثرات بیولوژیکی، توکسینولوژیکی و بیوشیمیایی زهرهای خام و خالص‌سازی شده این جانوران زیبای زهرآگین می‌باشد.

مواد و روش‌ها

مواد

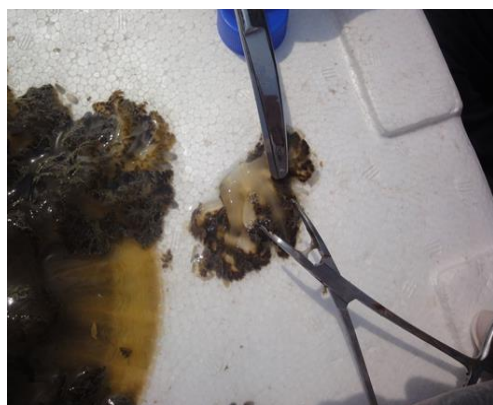
تمام مواد، حلال‌های شیمیایی و استانداردهای مورد استفاده به ترتیب از شرکت مرک و سیگمای آلمان تهیه گردیدند.



شکل ۱) دو تصویر از منطقه مورد مطالعه در خلیج نایبند، نزدیک عسلویه در شمال (E ۳۵° ۵۲'، S ۳۰° ۲۷')

پژوهشگران مرکز تحقیقات زیست فناوری دریایی خلیج فارس، گمانه‌زنی شد. سپس، هویت این گونه توسط پروفسور برندن هلاند (Brenden Holland)، از دانشگاه هاوایی تأیید گردید (۱۷).

تعداد ۳۰ نمونه زنده *C. andromeda* (شکل ۲)، از محل ذکر شده با استفاده از تور ترال جمع‌آوری شدند. شناسایی این عروس دریایی، توسط زیست‌شناس دریایی مهدی مرادی و پروفسور ایرج نبی‌پور از



شکل ۳) جداسازی تانتاکولها به صورت دستی به روش بلوم (Bloom) و همکاران (۱۹۹۸) (۲۵).



شکل ۲) نمونه زنده عروس دریایی *C. andromeda* در خلیج نابیند، بوشهر - ایران.

فعالیت PLA2 زهر خام

فسفولیپاز A2، هیدرولیز پیوند استری ۲- آسیل را در موقعیت 3-sn فسفولیپیدها را کاتالیز نموده و تولید لیزوفسفولیپید و اسید آراشیدونیک می نماید (۲۶). فعالیت PLA2 زهر خام عروس دریایی، مطابق روش اسیدیمتری تان و تان مورد بررسی قرار گرفت (۲۷). به طور خلاصه، مخلوطی از سه قسمت مساوی حاوی زرده تخم مرغ (chicken egg yolk)، کلسیم کلرید ۱۸ میلی مولار و سدیم دی اوکسی کولات ۸/۱ میلی مولار آماده گردید. سوسپانسیون، پس از تنظیم pH به ۸ با سود یک مولار، همگن گردید. سپس ۰/۱ میلی لیتر از محلول زهر خام به ۱۵ میلی لیتر از سوسپانسیون برای شروع هیدرولیز اضافه گردید و پس از آن، pH مجدداً اندازه گیری شد. یکی واحد کاهش در pH، با ۱۳۳ میکرومول رهاسازی اسید چرب برابری می کند. فعالیت آنزیم با واحد اسید چرب آزاد گشته/ دقیقه بیان گردید.

کروماتوگرافی گازی/ طیف سنجی جرمی (GC-MS)

زهر خام

ترکیبات شیمیایی زهر خام لیوفیلیزه شده -یک پودر مایل به آبی آسمانی- توسط کروماتوگرافی گازی/ طیف

استخراج و آماده سازی زهر خام عروس دریایی

جداسازی تانتاکولها با توجه به روش بلوم (Bloom) و همکاران با اندکی اصلاحات (شکل ۳) انجام شد (۲۵). به طور خلاصه، پس از گرفتن نمونه ها توسط تور ترال، تانتاکولها در اسرع وقت به صورت دستی توسط قیچی جراحی برداشته و در ظروف شیشه ای کوچک حاوی یک سوم حجم از آب دریا قرار داده شدند و در آن زمان، به کمک کیسه های یخی به آزمایشگاه بیوتکنولوژی مرکز تحقیقات زیست فناوری دریایی خلیج فارس دانشگاه علوم پزشکی بوشهر انتقال یافتند. سپس، نمونه های تانتاکول، توسط یک هموژنایزر (IKA، آلمان) همگن و به مدت دو روز جهت اتولیز بافتها و آزادسازی توکسینها، در دمای ۴°C نگهداری شدند (۱۱). سپس جهت حذف رسوبات در دور ۱۲/۰۰۰g به مدت ۱۵ دقیقه در دمای ۴°C سانتریفوژ (اپندورف، آلمان) گردیدند. محلول حاصله لیوفیلیزه شد.

Gaussian09 با استفاده از روش DFT و مجموعه پایه 6-311g/B3LYP بهینه سازی شد (۲۸). ساختار منتج، جهت مطالعه داکینگ برابر PLA2 (PDB code: 3U8D) استفاده شد. از ایندوکسام به عنوان کنترل استاندارد PLA2I استفاده گردید (۲۹).

یافته‌ها

فعالیت آنزیم فسفولیپاز A2

فعالیت آنزیم فسفولیپاز A2 زهر خام، توسط روش تان و تان (Tan & Tan) (۱۹۹۸) برابر 413 ± 0.08 (میکرومول بر دقیقه بر میلی گرم) تعیین گردید.

آنالیز ترکیبات شیمیایی زهر *C. andromeda*

شناسایی ترکیب شیمیایی مختلف در توکسین‌ها و مقایسه با ترکیبات فعال مشابه در مطالعات قبلی، می‌تواند به پیش‌بینی خواص بیولوژیکی آنها کمک نماید. این گمانه، موجب سهولت مطالعات خواص بیولوژیکی ترکیبات جدید و در نتیجه، سهولت مطالعات اثرات درمانی و دارویی آنها می‌گردد (۳۰).

از آنالیز زهر خام با استفاده از دستگاه GC-MS. هفت ترکیب (i-vii)، به ترتیب زمان‌های بازداری ۷/۱۰، ۹/۸، ۱۰/۸۷، ۱۲/۶۴، ۱۳/۹۱، ۱۴/۱۴ و ۱۶/۵۴ دقیقه، شناسایی گردیدند (جدول ۱).

سنجی جرمی (GC-MS) مدل یانگ لین (South Korea, Gyeonggi-do, YL6900 GC-MS). شناسایی گردیدند. الکترون یونیزاسیون (EI) طیف جرمی (محدوده اسکن، ۵۰-۵۰۰ m/z)، با استفاده از انرژی الکترون‌های ۷۰ eV الکترون ولت و با یک نشر فیلامنت ۰/۵ میلی‌آمپر به دست آمدند. جداسازی GC با استفاده از ستون HP-5MS UI (30m*0.25mm) انجام پذیرفت. از هلیوم با فلوی ۰/۸ میلی‌لیتر بر دقیقه به عنوان گاز حامل استفاده گردید. دمای آون با برنامه دمایی ۵°C بر دقیقه، در زمان تزریق در ۲۵۰°C حفظ شده بود. پورت تزریق گاز کروماتوگراف، خط انتقال (transfer line) و یون منبع MSD به ترتیب در دماهای ۲۴۰، ۲۵۰ و ۲۲۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. ترکیبات جدا شده با مقایسه با داده‌های کتابخانه (۲۰۱۴)، NIST MS database شناسایی و مقدار نسبی (%) هر یک از مؤلفه‌ها با مقایسه میانگین سطح زیر پیک به کل سطح موجود اندازه‌گیری گردیدند.

داکینگ ملکولی

جهت مطالعه فعالیت‌های فسفولیپازی، داکینگ ترکیبات شناسایی شده توسط GC-MS، انجام گردید. برای تعیین فعالیت PLA2، ساختار لیگاندها توسط برنامه

جدول ۱) هفت ترکیب (i-vii) به دست آمده از آنالیز زهر خام با استفاده از دستگاه GC-MS

جرم ملکولی	زمان بازداری (min)	نام ترکیب	فرمول ملکولی	ردیف
۴۹۵	۸/۰۱	3'H-Cycloprop(1,2)-5-cholest-1-en-3-one, 1'-carboethoxy-1'-cyano-1,2-dihydro-	C32H49NO3	i.
۳۹۴	۹/۷۰	Pregn-5-ene-3,11-dione, 17,20:20,21 bis [methylenebis(oxy)]-, cyclic 3-(1,2-ethane diyl acetal)	C25H34O7	ii.
۲۰۶	۱۰/۸۷	2,4-Di-tert-butylphenol	C14H22O	iii.
۳۶۶	۱۲/۶۴	Octadecane, 3-ethyl-5-(2-ethylbutyl)-	C26H54	iv.
۵۱۶	۱۳/۹۱	Acetic acid, 17-(4-hydroxy-5-methoxy-1,5dimethylhexyl)-4,4,10,13,14-penta methyl-2,3,4,5,6,7,10,11,12, 13,14, 15, 16,17-Tetra decahydro cyclo penta[a] phenanthryl ester	C33H56O4	v.
۵۲۸	۱۴/۱۴	2-(16-Acetoxy-11-hydroxy-4,8,10,14-tetramethyl-3-oxohexadecahydro cyclopenta[a]phenanthren-17-ylidene)-6-methyl-hept-5-enoic acid, methyl ester	C32H48O6	vi.
۴۹۸	۱۶/۵۴	4'-Apo-β, .psi.-carotenoic acid	C35H46O2	vii.

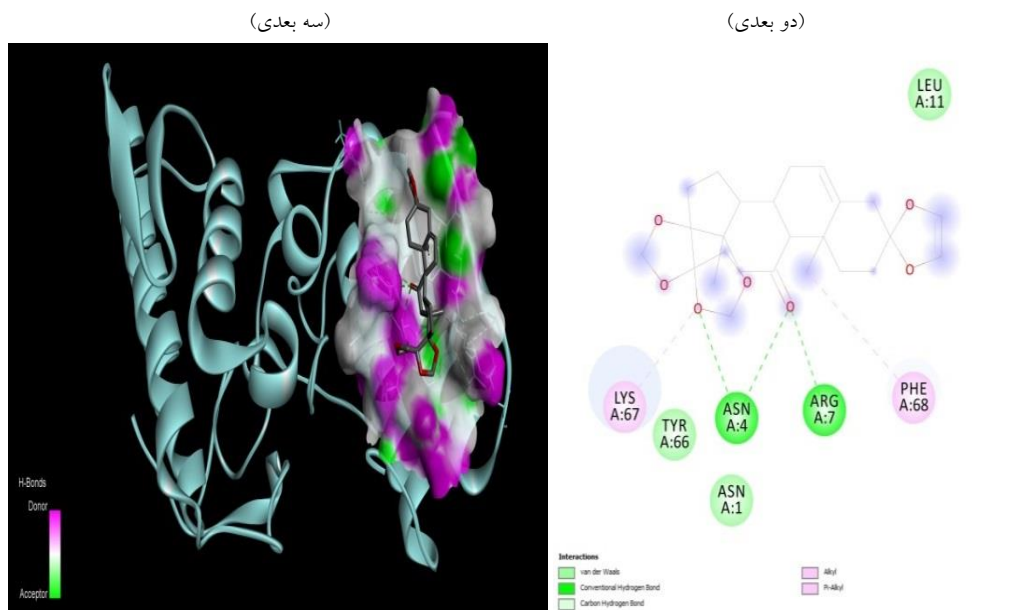
چند که بر اساس نتایج افینیتی در مطالعه داکینگ، سایر ترکیبات نیز نشان دهنده این فعالیت بودند.

جدول ۲) نتایج داکینگ مهار کنندگی ایندوکسام و هفت ترکیب به دست آمده از آنالیز زهر خام عروس دریایی، با استفاده از GC-MS در برابر فسفولیپاز A2		
افینیتی (kcal/mol)	ترکیب	شماره
-۶	C ₃₂ H ₄₉ NO ₃	i.
-۶/۷	C ₂₅ H ₃₄ O ₇	ii.
-۵/۲	C ₁₄ H ₂₂ O	iii.
-۴/۱	C ₂₆ H ₅₄	iv.
-۶	C ₃₃ H ₅₆ O ₄	v.
-۶/۲	C ₃₂ H ₄₈ O ₆	vi.
-۵/۲	C ₃₅ H ₄₆ O ₂	vii.
-۵/۶	^۹ Indoxam	*

^a PLA2I: PLA2 inhibitor

داکینگ مولکولی ترکیبات حاصل از آنالیز زهر عروس دریایی و آرون با استفاده از دستگاه GC-MS

هر دو روش تجربی و محاسباتی نقش‌های کلیدی را در کشف و توسعه داروها ایفاء می‌نمایند. داکینگ مولکول‌های زیستی با ساختارهای شناخته شده، حتی با شواهد تجربی محدود، به سرعت به یک ابزار استاندارد برای توسعه زیست‌شناسی ساختاری و کشف داروها تبدیل شده است (۳۱). از این رو، برای درک بهتر نتایج تجربی، مطالعه داکینگ مولکولی نیز انجام شد. جدول (۲) نتایج ایندوکسام (Indoxam) و هفت ترکیب در برابر PLA2 را نشان می‌دهد. همانطور که در جدول (۲)، مشخص شده است بر اساس افینیتی بدست آمده، بیشترین فعالیت فسفولیپازی با مقدار (-۶/۷ kcal/mol) مربوط به ترکیب (ii) با فرمول ملکولی (C₂₅H₃₄O₇) می‌باشد هر



شکل ۴) داکینگ دو بعدی (2D) و سه بعدی (3D) ترکیب (ii) در جایگاه‌های فعال PLA2

بحث

در مطالعه حاضر، فعالیت PLA2 قابل توجهی در زهر خام عروس دریایی واژگون پیدا شد. داده‌های داکینگ نیز نتایج تجربی را تأیید نمودند. با توجه به جدول (۲)، بر اساس مطالعات داکینگ اثرات مهاری ایندوکسام و هفت ترکیب بر PLA2، تمام ترکیبات فعالیت فسفولیپازی نشان دادند. از این میان، بالاترین افینیتی، مربوط به ترکیب (ii) بود. هر چند که ترکیبات (v، vi و vii) نیز دارای افینیتی بالاتری نسبت به گروه کنترل بودند.

سنیداریاها از راسته گسترده جانوران عمدتاً زهرآگین هستند (۳۲) که تولید یکی از قوی‌ترین ونوم‌های جانوری را می‌نمایند (۲۵).

در سال‌های اخیر، یک افزایش چشمگیری در گزارش‌های بوم عروس‌های دریایی در سراسر جهان وجود داشته است (۳۳). زهر عروس دریایی مخلوطی از پروتئین‌های مختلف، پپتیدها، آنزیم‌ها و سایر ترکیبات با خصوصیات توکسیک و اثرات بسیار خاص می‌باشد. مکانیسم عمل این ترکیبات هنوز دور از درک ما می‌باشد (۳۳).

همانند دیگر مشکلات مناطق گرمسیری جهان، آسیب با عروس دریایی، به عنوان یک مشکل عمده پزشکی و بهداشت عمومی در آب‌های ساحلی بوشهر در نظر گرفته می‌شود (۳۴). سالانه، آسیب‌های شدید تهدیدکننده زندگی، در مناطق مختلف جغرافیایی جهان، برای بومیان سواحل گرمسیری، گردشگران، ماهیگیران، شناگران و غواصان اتفاق می‌افتد (۳۵). زهر آنها می‌تواند طیف گسترده‌ای از فعالیت‌های بیولوژیکی و اثرات توکسیکی چون خارش، ادم، دردهای عضلانی، تنگی نفس، افت فشار خون، شوک و حتی مرگ پس از گزش را نشان دهد و از سوی

دیگر فعالیت‌های خاص مانند سوزش و التهاب، درد شدید، تورم، خط قرمز، حالت تهوع، دردهای شکمی، تعریق شدید، گرفتگی عضلانی عضلات، ناراحتی‌های تنفسی (۳۶) و همچنین سمیت قلبی - عروقی به عنوان شاخص عمده زهر عروس‌های دریایی و علاوه بر این، پاسخ‌های فشار خون بالا ناشی از نارسایی‌های قلبی (۳۷ و ۳۸) و انقباضات عروقی (۳۹) نیز مشاهده شده‌اند. علاوه بر موارد فوق، طیف وسیعی از دیگر فعالیت‌های بیولوژیکی، همچون اثرات سیتوتوکسیک، درمونکروتیک و سمیت‌های عصبی و همولیتیک گزارش

گردیده‌اند (۴۰).

برخی تظاهرات خاص مرتبط با نوع عروس دریایی، همچون سندروم پروکنجی (Irukandji syndrome)، از تلقیح زهر عروس‌های کاروکیا بارنسی (*Carukia barnesi*)، آلاتینا نورموردنس (*Alatina nr mordens*) (۳۹) و کاریدئا آلاتا (*Carybdea alata*)، مالو ماکسیما (*Malo maxima*) و عروس آتشین به وجود می‌آیند (۴۱).

با وجود بیش از ۴۰ سال مطالعات، تا به حال ویژگی‌ها و مکانیسم عمل زهر و توکسین‌های عروس دریایی مختلف مرموز باقی مانده است (۴۲). مشکلات مربوط به مطالعه زهر عروس دریایی همواره همراه با محدودیت‌های زیادی از جمله یافتن حیوانات، حساسیت زهر به دما به دلیل ماهیت پروتئینی‌شان (۲۵)، مشکلات مربوط به حذف دیگر قسمت‌های غیرضروری از نماتوسیست‌ها و مصائب مربوط به جداسازی و خالص‌سازی مؤثر (۴۳) و تمایل چسبیدن توکسین‌های فعال به سایر ترکیبات موجود در ماتریس نمونه بوده است (۴۴).

فعالیت PLA2 ونوم عروس دریایی در عصاره تانتاکولی برخی از گونه‌های عروس دریایی دیگر نیز گزارش گردیده است (۲۰ و ۴۸). فعالیت کاتالیتیکی فسفولیپاز A2 در بافت‌های مختلف هموزن برخی از این جانوران در کلاس‌ها و گونه‌های مختلف در جدول (۳) نشان داده شده است.

جدول ۳) فعالیت کاتالیتیکی فسفولیپاز A2 در بافت‌های مختلف هموزن در کلاس‌ها و گونه‌های مختلف ونوم‌های عروس دریایی (U/g)(۴۸).	
فعالیت PLA2 (U/g), median (range)	رده / گونه
<i>Hydrozoa</i>	
۲	<i>Obelia geniculata</i>
۶۳	<i>Tubularia larynx</i>
۷۳۵	<i>Millepora sp.</i>
<i>Scyphozoa</i>	
۴۰ (۳۵-۴۴)	<i>Aurelia aurita</i>
۸۱ (۸۰-۱۱۸)	چتر <i>Cyanea capillata</i>
۱۱۰ (۷۷-۱۹۷)	تانتاکول <i>Cyanea capillata</i>
<i>Cubozoa</i>	
۱۸۴	تانتاکول <i>Chironex fleckeri</i>
۹۱	تانتاکول <i>Carybdea rastonii</i>
۱۳۰	جانور کامل <i>Carukia barnesi</i>

در یک مطالعه قابل قیاس، نوالاین (Nevalainen) و همکاران، سطوح بالای فعالیت نسبی PLA2 عصاره تانتاکولی عروس دریایی بسیار زهراگین *C. fleckeri* و در سطوح پایین‌تر در عروس‌های دریایی کم‌زهری‌تر *C. rastonii* و *C. barnesi* را گزارش نمودند (۴۸).

سیستم گروه‌بندی فسفولیپاز A2 (PLA2) ریشه در تعریف آنها در ونوم مارهای دنیای قدیم و جدید دارد که به ترتیب منجر به تخصیص آنزیم به گروه‌های I (GI) و II (GII) گردید. پس از آن، گروه III (GIII) شامل PLA2 منحصر به فرد مربوط به زهر زنبور عسل نیز اضافه گردید. بعدها، دو PLA2 انسانی، یکی PLA2

خانواده PLA2 یک کلاس آنزیمی هستند که هیدرولیز فسفولیپیدها را در موقعیت SN-2 کاتالیز نموده و موجب رهاسازی اسید چرب مربوطه و لیزوفسفولیپید می‌گردند (۴۵).

ساختار مولکولی، خصوصیات فارماکولوژیکی، توکسیکولوژیکی و نقش PLA2 در اثرات سیستمیک ونوم سینداریان‌ها ناشناخته است و مانده است تا به روشنی مشخص گردند. از آنجایی که بالاترین فعالیت فسفولیپازی در تانتاکول‌های آنها دیده می‌شود لذا ممکن است که در صید، هضم و دفاع نیز نقش داشته باشند (۲۶).

مطابق مطالعه اندرلوه و ماکک (Anderluh & Macek)، توکسین‌های با وزن ملکولی حدود ۲۰ تا ۴۰ کیلودالتون یکی از کلاس‌های توکسین‌های تشکیل دهنده منفذ (pore-forming toxins) دارای فعالیت PLA2 می‌باشند (۴۶). در مطالعه الکتروفورز SDS-PAGE مطالعه ما، باندهای ۲۸، ۳۴ و ۳۸ کیلو دالتون به چشم می‌خورد که می‌تواند در فعالیت فسفولیپازی زهر خام دخیل باشد. فعالیت فسفولیپازی ونوم عروس دریایی می‌تواند موجب برخی از واکنش‌های التهابی نوعی نظیر درد و تورم ناشی از اسیدهای چرب فعال گردند (۴۵). سطوح بالای آنزیم می‌تواند موجب سوزش‌های پوستی پس از تماس با زهر گردد (۲۶). فعالیت فسفولیپازی ونوم این جانوران، ممکن است مسئول اثرات سمی چون میوتوکسیسیتی یا نروتوکسیسیتی و همچنین، بی‌ثباتی غشای سلولی و تغییر در نفوذپذیری سلولی در ارگانیزم آسیب دیده باشند (۴۵). ما برخی از این اثرات را در مطالعه پیشین خود گزارش کرده‌ایم (۲۴).

هیدرولیز فسفولیپید و تشکیل متابولیت‌های اسید آراشیدونیک، عملکرد پلاکت‌ها را تحت تأثیر قرار می‌دهد (۴۷).

جرم مولکولی بزرگتر از حدود ۵۵ کیلو دالتون می‌باشند (۵۱).

به نظر می‌رسد که PLA2 سیتوزولی نقش‌های متعددی را در بیماری‌های التهابی بازی کند. PLA2 GIIA در غلظت‌های بالا در مایع سینوویال از بیماران مبتلا به آرتریت روماتوئید موجود است (۵۱). علاوه بر این، به نظر می‌رسد که sPLA2s در سندرم دیسترس تنفسی بزرگسالان (ARDS)، بیماری التهابی روده، پانکراتیت و عفونت نقش داشته باشد (۵۶). آنزیم‌های PLA2 سیتوزولی به دلیل ایفای نقش در هیدرولیز LDL، ممکن است موجب توسعه آترواسکلروز گردند (۵۷). آنها در دگرانولاسیون ماست سل‌ها نقش دارند (۵۸). همچنین آنها، نقش مهمی در آگزوسیتوز بازی می‌نمایند. زهر کروتوکسین (crotoxin) مار که متعلق به گروه‌های کروتوکسین و GIIA PLA2s سینوویال می‌باشد موجب آزادسازی کاتکول آمین‌ها از سلول‌های فوکروموسیتوما شده است (۵۹). علاوه بر این نشان داده شده است که GIA PLA2 از ناجا موزامبیکا موزامبیکا (*Naja mossa mbica mossa mbica*) موجب تحریک ترشح انسولین از سلول‌های بتا پانکراس گردیده شده است (۶۰).

در کل، این کار به وضوح نشان داد که فعالیت آنزیم فسفولیپاز A2 از عملکردهای عمده زهر عروس دریایی واژگون می‌باشد لذا، مشاهده برخی از آثار بیولوژیک مرتبط با آن دور از ذهن نمی‌باشد و این آگهی می‌تواند به مدیریت درمان آسیب به آنها کمک نماید.

تضاد منافع

هیچ‌گونه تعارض منافع توسط نویسندگان بیان نشده است.

ترشحی (sPLA2) در سال ۱۹۸۹ و دیگری PLA2 سیتوزولی (cPLA2) در سال ۱۹۹۱ کشف شدند (۴۹). sPLA2 و cPLA2 به ترتیب به فسفولیپازهای GII و بعدها به GIIA (و بعدها به GIV (و بعدها به GIVA) مصطلح شدند (۵۰). اخیراً، چند عضو جدید از بالا خانواده PLA2 نیز کشف شده‌اند (۵۱). همانگونه که ذکر گردید آنزیم‌های PLA2 اسیدهای چرب را از موقعیت sn-2 گلیسروفسفولیپیدها (PL) برای تولید اسیدهای چرب آزادی چون آراشیدونیک اسید (AA) و لیزوگلیسروفسفولیپیدها هیدرولیز می‌نمایند. هر دوی این محصولات، پیش‌سازهای پیام‌دهی مولکول‌ها، در اعمال عملکردهای بیولوژیکی هستند. آراشیدونیک اسید می‌تواند از طریق عمل نوعی از پروستاگلاندین سنتازها، لیپواکسیژنازاها و پروتئین‌های سیتوکروم P450 به ایکوزانوئیدها تبدیل گردد (۵۲).

ایکوزانوئیدها در یک طیف وسیعی از فرآیندهای فیزیولوژیک و پاتولوژیک مانند تنظیم خواب، پاسخ‌های ایمنی، التهاب و درک درد ایفاء نقش می‌نمایند. آنها از طریق اتصال به گیرنده‌های متصل به G-پروتئین خاص، عمل می‌نمایند (۵۳). لیزوگلیسروفسفولیپیدها می‌تواند به عنوان یک پیش ماده برای واسطه‌های چربی مانند لیزو فسفاتیدیک اسید (LPA) یا فاکتور فعال کننده پلاکت (PAF) انجام وظیفه نمایند (۵۴). PAF به خصوص در فرآیندهای التهابی (۵۵) و LPA در تکثیر، زنده مانی و مهاجرت سلولی درگیر است. LPA و PAF نیز از طریق اتصال به گیرنده‌های متصل به G-پروتئین، عمل می‌نمایند (۵۵). آنزیم‌های sPLA2 در گیاهان، حشرات، نرم‌تنان، خزندگان و پستانداران، قارچ‌های همزیست و یک sPLA2 باکتریایی یافت شده‌اند. آنزیم‌های پستانداران PLA2 نوع GIII دارای

References:

1. Burnett JW, Fenner PJ, Rifkin JF. Venomous and Poisonous Marine Animals: A Medical and Biological Handbook. Sydney: University of New South Wales Press, 1996, 63-306.
2. Haddad Junior V, Silveira FL, Migotto AE. Skin lesions in envenoming by cnidarians (Portuguese man-of-war and jellyfish): etiology and severity of accidents on the Brazilian Coast. Rev Inst Med Trop Sao Paulo 2012; 52(1): 47-50.
3. Montgomery L, Seys J, Mees J. To pee, or not to pee: a review on envenomation and treatment in European jellyfish species. Mar Drugs 2016; 14(7): E127.
4. Purcell JE, Uye S, Lo WT. Anthropogenic causes of jellyfish blooms and their direct consequences for humans: a review. Mar Ecol Prog Ser 2007; 350: 153-74.
5. Mohd Suan MA, Tan WL, Soelar SA, et al. Jellyfish stings on Langkawi Island, Malaysia. Med J Malaysia 2016; 71(4): 161-5.
6. Tibballs J. Australian venomous jellyfish, envenomation syndromes, toxins and therapy. Toxicon 2006; 48(7): 830-59.
7. Cazorla-Perfetti DJ, Loyo J, Lugo L, et al. Epidemiology of the Cnidarian *Physalia physalis* stings attended at a health care center in beaches of Adicora, Venezuela. Travel Med Infect Dis 2012; 10(5-6): 263-6.
8. Thaikruea L, Siriariyaporn P, Wutthanarungsan R, et al. Review of fatal and severe cases of box jellyfish envenomation in Thailand. Asia Pac J Public Health 2015; 27(2): NP1639-51.
9. Tardent P. The cnidarian cnidocyte, a high-tech cellular weaponry. BioEssays 1995; 17(4): 351-62.
10. Lotan A, Fishman L, Zlotkin E. Toxin compartmentation and delivery in the Cnidaria: the nematocyst's tubule as a multiheaded poisonous arrow. J Exp Zool 1996; 275(6): 444-51.
11. Burnett JW, Long KO, Rubinstein HM. Beachside preparation of jellyfish nematocyst venom. Toxicon 1992; 30(7): 794-6.
12. De Donno A, Idolo A, Bagordo F, et al. Impact of Stinging Jellyfish Proliferations along South Italian Coasts: Human Health Hazards, Treatment and Social Costs. Int J Environ Res Public Health 2014; 11(3): 2488-503.
13. Tibballs J, Yanagihara AA, Turner HC, et al. Immunological and Toxicological Responses to Jellyfish Stings. Inflamm Allergy Drug Targets 2011; 10(5): 438-46.
14. Morabito R, Dossena S, la Spada G, et al. Heavy metals affect nematocysts discharge response and biological activity of crude venom in the jellyfish *Pelagia noctiluca* (Cnidaria, Scyphozoa). Cell Physiol Biochem 2014; 34(2): 244-54.
15. Harron H. The classification and distribution of the class Scyphozoa. BI 375 - Biological Diversity Winter 1999, University of Oregon (Accessed April 30, 2017, at <http://gladstone.uoregon.edu/~ghale/pdf/scyphozoa.pdf>).
16. Mariottini GL, Pane L. Mediterranean jellyfish venoms: a review on scyphomedusae. Mar Drugs 2010; 8(4): 1122-52.
17. Nabipour I, Moradi M, Mohebbi GH. A first record on population of the alien venomous jellyfish, *Cassiopea andromeda* (Forsskal, 1775) (Cnidaria: Scyphozoa: Rhizostomea) in the Nayband Lagoon from Bushehr-Iran (Persian Gulf). J Chem Pharm Res 2015; 7(3): 1710-3.
18. Nabipour I, Mohebbi GH, Vatanpour H, et al. Hematological parameters on the effect of the jellyfish venom *Cassiopea andromeda* in animal models. Data Brief 2017; 11: 517-21.
19. Pongprayoon U, Bohlin L, Wasuwat S. Neutralization of toxic effects of different crude jellyfish venoms by an extract of *Ipomoea pes-caprae* (L) R. Br. J Ethnopharmacol 1991; 35(1): 65-9.
20. Radwan FF, Burnett JW, Bloom DA, et al. A comparison of the toxicological characteristics

- of two *Cassiopea* and *Aurelia* species. *Toxicon* 2001; 39(2-3): 245-57.
21. Lejeune C, Chevaldonné P, Pergent-Martini C, et al. Climate change effects on a miniature ocean: the highly diverse, highly impacted Mediterranean Sea. *Trends Ecol Evolut* 2010; 25(4): 250-60.
22. Mayer AG. Medusae of the Hawaiian Islands collected by the steamer Albatross in 1902. *Bull US Fish Comm* 1906; 23(pt 3): 1131-43.
23. Galil BS, Spanier E, Ferguson WW. The scyphomedusae of the Mediterranean coast of Israel, including two Lessepsian migrants new to the Mediterranean. *Zoolog Mededel* 1990; 64(7): 95-105.
24. Mohebbi GH, Farzadinia P, Vatanpour H, et al. Sub-acute toxicity of the alien *Cassiopea andromeda* (forsskal, 1775) jellyfish venom, in rats. *Ent Appl Sci Lett* 2016; 3(2): 65-71.
25. Bloom DA, Burnett JW, Alderslade P. Partial purification of box jellyfish (*Chironex fleckeri*) nematocyst venom isolated at the beachside. *Toxicon* 1998; 36(8): 1075-85.
26. Nevalainen TJ, Peuravuori HJ, Quinn RJ, et al. Phospholipase A2 in Cnidaria. *Comparat Biochem Physiol Part B* 2004; 139(4): 731-5.
27. Tan NH, Tan CS. Acidimetric assay for phospholipase a using egg yolk suspension as substrate. *Anal Biochem* 1988; 170(2): 282-8.
28. Frisch MJ, Trucks GW, Schlegel HB, et al. Gaussian09, R. A.1. Gaussian Inc., Wallingford CT, 2009.
29. Grosdidier A, Zoete V, Michielin O. SwissDock, a protein-small molecule docking web service based on EADock DSS. *Nucleic Acids Res* 2011; 39(Web Server issue): W270-W277.
30. Mohebbi GH, Nabipour I, Vazirizadeh A. Neurotoxic syndromes in marine poisoning; a Review. *Iran South Med J* 2014; 17(3): 451-75. (Persian)
31. Kalauni SK, Choudhary MI, Khalid A, et al. New cholinesterase inhibiting steroidal alkaloids from the leaves of *Sarcococca coriacea* of Nepalese origin. *Chem Pharm Bull* 2002; 50(11): 1423-6.
32. Ayed Y, Dellai A, Mansour HB, et al. Analgesic and antibutyryl cholinesterase activities of the venom prepared from the Mediterranean jellyfish *Pelagia noctiluca* (Forsskal, 1775). *Ann Clin Microbiol Antimicrob* 2012; 11(1): 11-5.
33. Hyunkyung L, Eun-Sun J, Changkeun K, et al. Scyphozoan jellyfish venom metalloproteinases and their role in the cytotoxicity. *Toxicon* 2011; 58(3): 277-84.
34. Taheri N, Mohebbi GH, Vazirizadeh A, et al. Clinical manifestations and managements in jellyfish envenomation; A systematic review. *Iran South Med J* 2013; 16(5): 338-58. (Persian)
35. Xiao L, He Q, Guo Y, et al. *Cyanea capillata* tentacle-only extract as a potential alternative of nematocyst venom: its cardiovascular toxicity and tolerance to isolation and purification procedures. *Toxicon* 2009; 53(1): 146-52.
36. Liang X, Beilei W, Ying L, et al. Cardiovascular Effect is independent of hemolytic toxicity of tentacle-only extract from the jellyfish *Cyanea capillata*. *PLoS One* 2012; 7(8): e43096.
37. Ramasamy S, Isbister GK, Seymour JE, et al. The in vivo cardiovascular effects of the Irukandji jellyfish (*Carukia barnesi*) nematocyst venom and a tentacle extract in rats. *Toxicol Lett* 2005; 155(1): 135-41.
38. Toom PM, Larsen JB, Chan DS, et al. Cardiac effects of *Stomolophus meleagris* (cabbage head jellyfish) toxin. *Toxicon* 1975; 13(3): 159-64.
39. Winter KL, Isbister GK, Schneider JJ, et al. An examination of the cardiovascular effects of an 'Irukandji' jellyfish, *Alatina nr mordens*. *Toxicol Lett* 2008; 179(3): 118-23.
40. Feng J, Yu H, Li C, et al. Isolation and characterization of lethal proteins in nematocyst venom of the jellyfish *Cyanea nozakii* *Kishinouye*. *Toxicon* 2010; 55(1): 118-25.
41. Little M, Pereira PL, Carrette T, et al. Jellyfish responsible for Irukandji Syndrome. *QJM*. 2006; 99(6): 425-7.
42. Chung JJ, Ratnapala LA, Cooke IM, et al. Partial purification and characterization of a

- hemolysin (CAH1) from Hawaiian box jellyfish (*Carybdea alata*) venom. *Toxicon* 2001; 39(7): 981-90.
43. Edean R, Monks SA, Cameron AM. Toxins from the box-jellyfish *Chironex fleckeri*. *Toxicon* 1993; 31(4): 397-410.
44. Othman I, Burnett JW. Techniques applicable for purifying *Chironex fleckeri* (box-jellyfish) venom. *Toxicon* 1990; 28: 821-35.
45. Anja Z, Heike H, Daniel P, et al. A new enzyme-assay for PLA₂ activity in jellyfish venom based on phosphorus detection using HPLC-CC-ICP-MS. 2007. (Accessed April 23, 2017, at http://www.schulprojekt-klimawandel.de/imperia/md/content/gkss/institut_fuer_kuestenforschung/koc/poster/zimmermann_jellyblooms07_abstract.pdf).
46. Anderluh G, Macek P. Cytolytic peptide and protein toxins from sea anemones (Anthozoa: Actiniaria). *Toxicon* 2002; 40(2): 111-24.
47. Santos-Filho NA, Silveira LB, Oliveira CZ, et al. A new acidic myotoxic, anti-platelet and prostaglandin I₂ inductor phospholipase A₂ isolated from *Bothrops moojeni* snake venom. *Toxicon* 2008; 52(8): 908-17.
48. Nevalainen TJ, Peuravuori HJ, Quinn RJ, et al. Phospholipase A₂ in cnidaria. *Comp Biochem Physiol B Biochem Mol Biol* 2004; 139(4): 731-5.
49. Dennis EA. Diversity of group types, regulation, and function of phospholipase A₂. *J Biol Chem* 1994; 269(18): 13057-60.
50. Balsinde J, Winstead MV, Dennis EA. Phospholipase A₂ regulation of arachidonic acid mobilization. *FEBS Lett* 2002; 531(1): 2-6.
51. Schaloske RH, Dennis EA. The phospholipase A₂ superfamily and its group numbering system. *Biochim Biophys Acta* 2006; 1761: 1246-59.
52. Funk CD. Prostaglandins and leukotrienes: advances in eicosanoid biology. *Science* 2001; 294(5548): 1871-5.
53. Tsuboi K, Sugimoto Y, Ichikawa A. Prostanoid receptor subtypes. *Prostaglandins Other Lipid Mediators* 2002; 68: 535-56.
54. Moolenaar WH, van Meeteren LA, Giepmans BNG. The ins and outs of lysophosphatidic acid signaling. *BioEssays* 2004; 26(8): 870-81.
55. Prescott SM, Zimmerman GA, Stafforini DM, et al. Platelet-activating factor and related lipid mediators. *Annu Rev Biochem* 2000; 69: 419-45.
56. Nevalainen TJ, Haapamaki MM, Grönroos JM. Roles of secretory phospholipases A₂ in inflammatory diseases and trauma. *Biochim Biophys Acta* 2000; 1488 (1-2): 83-90.
57. Pruzanski W, Lambeau L, Lazdunsky M, et al. Differential hydrolysis of molecular species of lipoprotein phosphatidylcholine by groups IIA, V and X secretory phospholipases A₂. *Biochim Biophys Acta* 2005; 1736(1): 38-50.
58. Enomoto A, Murakami M, Valentin E, et al. Redundant and segregated functions of granule-associated heparin-binding group II subfamily of secretory phospholipases A₂ in the regulation of degranulation and prostaglandin D₂ synthesis in mast cells. *J Immunol* 2000; 165(7): 4007-14.
59. Wei S, Ong WY, Thwin MM, et al. Group IIA secretory phospholipase A₂ stimulates exocytosis and neurotransmitter release in pheochromocytoma-12 cells and cultured rat hippocampal neurons. *Neuroscience* 2003; 121(4): 891-8.
60. Juhl K, Efanov AM, Olsen HL, et al. Secretory phospholipase A₂ is released from pancreatic beta-cells and stimulates insulin secretion via inhibition of ATP-dependent K⁺ channels. *Biochem Biophys Res Commun* 2003; 310(2): 274-79.

Original Article

Phospholipase A2 activity of the Persian Gulf upside-down jellyfish venom (*Cassiopea andromeda*)

*GH. Mohebbi*¹, *H. Vatanpour*², *A. Vazirizadeh*³, *A. Maryamabadi*⁴,
*AR. Hasaninejad*⁴, *S. Akbarzadeh*¹, *M. Farrokhnia*¹,
*A. Bargahi*¹, *I. Nabipour*^{1*}

¹ The Persian Gulf Marine Biotechnology Research Center, The Persian Gulf Biomedical Sciences Research Institute, Bushehr University of Medical Sciences, Bushehr, Iran

² Department of Pharmacology and Toxicology, School of Pharmacy, Shaheed Beheshti Medical Sciences University, Tehran, Iran

³ The Marine Biology and Fishery Science Department, Persian Gulf Institute, Persian Gulf University, Bushehr, Iran

⁴ Department of Chemistry, school of Sciences, Persian Gulf University, Bushehr, Iran

(Received 20 Feb, 2017 Accepted 15 Jun, 2017)

Abstract

Background: The venomous jellyfish *Cassiopea andromeda* can produce envenomation and different toxicological and biological effects by their nematocysts. The phospholipase A2 enzymes (PLA2) are toxic and induce various pharmacological effects including neurotoxicity, myotoxicity and anticoagulant activities. The main aim of the current project was to screen the *in vitro* PLA2 activity of the *C. andromeda* crude venom. To better understand the experimental result; a molecular docking study was also performed.

Materials and methods: The live specimens were collected from Nayband lagoon, by a trawl net, and separation of their tentacles was done according to Bloom 's et al., method. The PLA₂ activity of crude venom was performed according to the acidimetric method of Tan and Tan. The lyophilized venom was subjected to Gas Chromatography/ Mass Spectroscopy, and the obtained structures were used for docking study against PLA2. The indoxam was considered as standard control.

Results: The PLA2 activity of the jellyfish crude venom was 413 ±0.08 μmol/min/mg. Analysis of the crude venom detected seven compounds (i-vii) using GC-MS. Docking data was also confirmed the experimental results. According to the docking results, the highest affinity (-6.7 (kcal/mol)) was observed in the compound "Pregn-5-ene-3,11-dione, 17,20:20,21 bis [methylenebis(oxy)]-, cyclic 3-(1,2-ethane diyl acetal)".

Conclusions: A high PLA2 level was found in the venom of *C. andromeda*. There was a good correlation between *in vitro* and *in silico* studies.

Key words: *Cassiopea andromeda*, crude venom, Phospholipase A2, Persian Gulf

©Iran South Med J. All rights reserved.

Cite this article as: Mohebbi GH, Vatanpour H, Vazirizadeh A, Maryamabadi A, Hasaninejad AR, Akbarzadeh S, Farrokhnia M, Bargahi A, Nabipour I. Phospholipase A2 activity of the Persian Gulf upside-down jellyfish venom (*Cassiopea andromeda*). Iran South Med J 2017; 20(3): 287-300

Copyright © 2017 Mohebbi, et al. This is an open-access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution-noncommercial 4.0 International License which permits copy and redistribute the material just in noncommercial usages, provided the original work is properly cited.

*Address for correspondence: The Persian Gulf Marine Biotechnology Research Center, The Persian Gulf Biomedical Sciences Research Institute, Bushehr University of Medical Sciences, Bushehr, Iran. Email: inabipour@gmail.com

Website: <http://bpums.ac.ir>

Journal Address: <http://ismj.bpums.ac.ir>