

بررسی ترکیب های لیپیدی قلم های دریایی *Virgularia gustaviana* در خور سورو

بندر عباس

شیلا صفاییان، اکبر اسماعیلی و شراره شریفی*

دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران شمال، دانشکده علوم فنون دریایی

* مسئول مکاتبه: sharareh_sharifi63@yahoo.com

چکیده

قلم های دریایی یک گروه خاص از انتوزوآها می باشند. این جانوران بنتیک و چسبیده به بستر می باشند. نمونه های قلم های دریایی با گشت زنی در منطقه بین جذرو مدی خور سورو در خلیج فارس در زمان جذر کامل در فصل پاییز ابان ماه ۱۳۸۸ جمع اوری شد. نمونه ها از لحاظ مورفولوژی و اسپیکول ها مورد بررسی قرار گرفتند. قلم دریایی متعلق به خانواده *Virgularidae* و گونه *Virgularia gustaviana* بود. توده زنده آنها در منطقه ۱۰/۷۷ گرم بر متر مربع در ابان ماه محاسبه شد. عصاره های کلروفرمی و هگزانی بدست آمده به روش استخراج چربی سرد، توسط دستگاه GC-MS و GC HPTL مورد بررسی قرار گرفت. تعیین پروفایل استرولی این عصارها توسط GC HPTL مورد بررسی قرار گرفت و نتایج نشان داد ۲۱/۹۶ درصد از بدن جانور قلم دریا را چربی تشکیل داده است. درصد مواد غیر قابل صابونی ۳/۸۷ درصد بود. مقدار کل استرول ها ۵۶۸۰/۳۱ میلی گرم بر کیلوگرم بود و همچنین مقدار کلسترول ۱۹۱۰/۳۸ میلی گرم بر کیلوگرم و معادل ۵۷/۹۵ درصد از کل استرول ها را تشکیل می داد. بررسی پروفایل اسیدهای چرب نشان داد که ترکیباتی مانند متیل-آرشدونات با ۵۴/۱۷ درصد از عصاره هگزانی، هپتادکان با ۴۴/۲۵ درصد و بتا-بیس بولان-SS-سیکلو هگزن-۱ با ۱۶/۱۸ درصد و در عصاره ی کلروفرمی یافت می شوند. این پژوهش نخستین گام جهت شناسایی جنس و گونه قلم دریایی و ترکیبات لیپیدی آن در سواحل ایرانی خلیج فارس محسوب می گردد.

واژگان کلیدی:

قلم دریایی، کلسترول، استرول، *Virgularidae*، خور سورو، خلیج فارس، بندر عباس

مقدمه

قلم‌های دریایی یا *Sea pen* گروه خاص از انتوزوآها می‌باشند. این موجودات متعلق به رده *Pennatulacea* و راسته *Octocorallina* بوده و دارای ۲ زیر رده *Sessiliflorae* و *Subselliflorae* می‌باشند. رده *Pennatulacea* از ۱۴ خانواده تشکیل شده و گروه بزرگی از اکتوکورال‌ها را به خود اختصاص داده است. این آبزیان در تمامی آب‌های دریایی جهان از مناطق بین جذر و مدی تا پایین تر از عمق ۶۱۰۰ متر زندگی می‌کنند بر خلاف سایر اکتوکورال‌ها، قلم‌های دریایی به صورت کلنی‌هایی فردی با پولیپ‌های بزرگ زندگی می‌کنند (Williams, 1995).

این جانوران هرمافرودیت بوده و اسپرم و تخم خود را در ستون آب رها می‌کنند. لاروها آزادانه در ستون آب شنا می‌کنند و بعد از یک هفته در بستر مناسبی مستقر می‌شوند. آنالیز ساقه محوری قلم دریا نشان داده که طول عمر این جانوران به ۱۰۰ سال می‌رسد (Sterrer & Schoepfer, 1986).

ساختار فیزیولوژیک قلم‌های دریا با دیگر رده‌های اکتوکورال‌ها بسیار متفاوت است. قلم‌های دریایی دارای سه بخش اصلی هستند: ۱- بخش اصلی سمت اولیه که خود به دو قسمت تقسیم می‌شود قسمت مرکزی اولیه کلنی که راجیس (*Rachis*) نامیده می‌شود و قسمت ریشه مانند انتهایی که پنداکل (*Penducle*) نام دارد و با حالت لنگر مانند باعث نگهداشتن جانور در رسوبات می‌شود ۲- سایفونوزوییدها (*Siphonozoid*) که نقش گرفتن آب را بر عهده دارند و ۳- گاستروزوییدها (*Gastrozoid*) که نقش تغذیه‌ای را ایفا می‌کنند.

قلم دریایی یک پولیپ بزرگ است که دارای یک ساقه محوری است. این ساقه مرکزی مانند تکیه‌گاهی برای کل بدن جانور عمل می‌کند. پنداکل قسمتی از جانور است که بدون پولیپ بوده انتهای پنداکل از یک قسمت گوشتی پروتئینی تشکیل می‌شود که بال (*Bulb*) نامیده شده و باعث لنگر انداختن جانور در رسوبات نرم می‌شود و با یک حالت کرمی شکل و با حفر حفره در مقابل فشار مقاومت می‌کنند (Williams, 1995).

فلاژله‌ها با بازو بسته شدن و قرار گیری در سمت مخالف یکدیگر آب را به گلوگاه هدایت می‌کنند. این موجودات دارای دهان ممتد و گلوگاه پهن هستند و سایفونوزوییدهای منفرد باعث تناسب دو طرفه و تناسب شعاعی پولیپ می‌

شود. چیزی که باعث وجه تمایز قلم‌های دریایی می‌شود پولیپ دوشکلی (دیمورفیزم) است. قلم‌های دریا اغلب شکل دو طرفی دارند یعنی دیمورفیک و در بعضی گونه‌ها تریمورفیک هستند (Williams, 1990).

قلم‌های دریایی خانواده *Virgularridae* در قسمت‌های غربی اقیانوس آرام و آفریقا مورد بررسی قرار گرفته است و هم‌چنین جنس *Virgularia gastaviana* در منطقه اقیانوس هند شرقی و آفریقای جنوبی شناسایی شد (Williams & Vonder land, 2008).

همچنین طبق تحقیقات Nes پروفایل استرولی قلم‌های دریایی اعماق در منطقه اقیانوس آرام مورد بررسی قرار گرفت، استرول و کلاسترول به ترتیب با درصد میانگین 10.90 ± 5.01 و انحراف معیار 17.90 ± 7.53 و هم‌چنین پروفایل‌های اسیدهای چرب آزاد، گلیسرول تری اولیت، مونو الکید یا سیل گلیسرول، واکس و استرولسترول نیز در قلم‌های دریایی اعماق مشاهده شد. استرول‌ها نقش مهمی در تنظیم چسبندگی سلول و قابلیت نفوذ پذیری سلول‌ها ایفا می‌کند (Nes, 1974). اسکلت داخلی قلم‌های دریایی دارای اسپیکول‌های کربنات کلسیم است و در گونه‌های مختلف به شکل‌های مختلف دیده می‌شود. اسپیکول‌ها یا اسکلیت‌ها اجسامی کوچک، مشخص و عموماً کریستال‌های سوزنی شکل هستند. اسپیکول‌ها از نظر اشکال متنوعند که می‌توانند به صورت شکل‌هایی مانند: میله، کمان، لنگر، کلنگ، کریستال‌های برف، ستاره، صلیب، سوزن، و مثلث باشند (Kotpal, 1996).

در ایران تاکنون مطالعات اولیه پایه بر روی قلم دریا از لحاظ شناسایی جانور، پراکنش زیستگاهی آن و نیز ترکیبات فعال بیولوژیک قلم دریا که احتمال استفاده از آنها در داروسازی وجود دارد تحقیقی صورت نگرفته است. لذا با توجه به دست‌آورد‌های علمی و پزشکی و اقتصادی، انجام این تحقیق می‌تواند ضروری و قابل توجهی باشد.

مواد و روش‌ها

قلم‌های دریایی با گشت زنی در ساحل منطقه بین جذرومدی در ساحل خور سورو که در موقعیت جغرافیایی ($27^{\circ} 9' 41.13''$, $+56^{\circ} 14' 0.06''$) قرار دارد (شکل ۱)، در آبان ماه ۱۳۸۸ جمع‌آوری شدند. پنج نقطه در فواصل ۱ متری مورد بررسی قرار گرفت. خور سورو دارای سواحل گلی و ماسه‌ای است جانوران بصورت پراکنده در قسمت‌های مختلفی از ساحل در قسمت پایین جذرومدی دیده می‌شوند. برای ارزیابی توده زنده در منطقه

کوادرات‌های 30×30 سانتی متر استفاده گردید و وزن با دقت 0.1 گرم انجام شد و بیو متری نمونه‌ها اندازه‌گیری شد.



شکل ۱- خور سورا در بندر عباس

برای استخراج اسپیکول از روش Bleaching استفاده شد (Williams, 1990).

روش سفید کردن (Bleaching):

جهت استخراج اسپیکول، پنج قسمت ۱ میلی متری از نمونه‌ها به مدت ۵ دقیقه در معرض ۲ قطره مایع سفید کننده قرار داده شد و سپس مایع سفید کننده خارج و مواد باقی مانده با آب مقطر شستشو داده شد، این عمل دو بار انجام گردیده و پس از خارج کردن آب مقطر اتانول ۷۰ درجه اضافه و با قطره چکان به لام منتقل و فیکس گردید نمونه‌ها با میکروسکوپ Nikon مدل YSLA با بزرگنمایی ۴۰۰ برابر ۴۰مورد بررسی قرار گرفتند (Williams, 1990).

استخراج عصاره چربی:

برای استخراج ترکیبات چربی از روش Blight and Dyer استفاده شد. نمونه‌ها کاملاً مخلوط شده و به خمیری نرم تبدیل شدند و سپس به نسبت ۱ به ۹ از حلال‌های متانول، کلروفرم و ۱ به ۹ متانول، نرمال هگزان به نمونه‌ها اضافه شد و به مدت ۲۴ ساعت در یخچال نگهداری شدند. سپس محلول مورد نظر از قیف و کاغذ صافی شماره ۱ رد شد و محلول صاف شده به بالن ته گرد منتقل و به دستگاه تقطیر چرخان تحت خلا Rotary Evaporator وصل شد. پس از تبخیر کامل حلال، عصاره‌های بدست آمده در ظروف شیشه‌ای کوچک در بسته ریخته شد و در یخچال نگه‌داری شد (Blight and Dyer, 1959).

روش آماده‌سازی عصاره برای تزریق به دستگاه GC-MS:

برای آماده‌سازی عصاره جهت تزریق به دستگاه، ابتدا عصاره‌ها متیله شدند. برای این منظور ۰/۵ گرم روغن رادر یک سی‌سی هگزان حل شد و دومیلی لیتر محلول ۲ مولار KOH متانولی افزوده شده و به مدت ۵ دقیقه به شدت هم زده شد و بعد نمونه ساکن گذاشته شد تا دو فاز جدا گردید فاز روئی شامل اسیدهای چرب متیله و فاز زیرین شامل گلیسیرین می‌باشد. یک ماکرو لیتر از فاز روئی جهت تزریق به دستگاه برداشته شد. دستگاه GC-MS مدل (GC8990, MS5379) از ۱۵۰ درجه دمای اولیه شروع شد و با گرادیان دمایی ۷ درجه در دقیقه دمای نهایی به ۲۶۰ درجه سانتی‌گراد رسید. دمای تزریق ۲۵۰ درجه سانتی‌گراد بود، گاز حامل هلیوم با سرعت ۱ میلی بر دقیقه تنظیم شد و انرژی یونش دستگاه ۷۰ الکترون ولت بود. بعد از گذشت ۲۰ دقیقه ترکیبات هر فاز شناسایی شد.

شناسایی اسیدهای چرب:

شناسایی اسیدهای چرب جدا شده توسط دستگاه GC-MS از دو روش انجام شد. در ابتدا پیک‌های به دست آمده

با استفاده از روش اندیس کوارتز و با استفاده از فرمول $RI = T_n + 100 \left(\frac{T_x - T_n}{(T_n + 1) - T_n} \right)$ شناسایی شد. و در

نهایت با استفاده از کتاب Eight peak شناسایی کامل و تایید شد (Adams, 1996).

تعیین پروفایل استرولی:

برای تعیین پروفایل استرولی از روش استخراج سرد (فولچ) با استفاده از کلروفرم و متانول استفاده شد و هدف اندازه گیری میزان استرول‌ها در عصاره چربی قلم دریا با استفاده از دستگاه گاز کروماتوگراف بود. این از موم مطابق متد استاندارد ISIRI 6081, ISIRI 9670 انجام شد.

روش آزمایش:

چند گرم نمونه با محلول هیدروکسید پتاسیم اتانولی تحت جریان برگشتی، صابونی شده، سپس مواد غیر قابل صابونی به روش استخراج فاز جامد روی ستون اکسید آلومینیم (Column: DB-1 Analytical) و طول ۳۰ میلی متر جدا سازی شد. در این مرحله استرول‌ها از درون ستون عبور کرده و انیون‌های اسید چرب روی ستون باقی می ماندند. سپس بخش استرولی از مواد غیر قابل صابونی با استفاده از روش کروماتوگرافی لایه نازک جدا سازی شد. ترکیبات بخش استرولی از نظر کیفی و کمی با استفاده از گاز کروماتوگرافی تعیین گردیدند. در این مرحله بتولین به عنوان استاندارد داخلی استفاده شد. پس از عصاره گیری، عصاره‌ها با استفاده از GC مدل (ACME6100) شرکت Young lin با دتکتور FID و دردمای ۲۵۰ درجه جدا سازی شد (ISIRI6081, ISIRI 9670).

نتایج

شناسایی قلم‌های دریایی جمع‌آوری شده، نشان داد که این گونه *Virgularia gustaviana* می‌باشد و دارای تقارن دو طرفه است. تقارن اندام محوری در این جانور در سراسر بدن دو طرفه است. محور بدن کوتاه بوده و در سراسر طول کلنی وجود داشته و بصورت گرد دیده شد. اجزاء برگ مانند پولیپ مشخص و کوتاه و دارای تراکم زیاد در راجیس می‌باشد. قلم‌های دریایی زیر استریو میکروسکوپ با دقت مطالعه و اندام‌های اتوزوئید، سیفوزوئید، تنداکل و برگ‌های پولیپ با بزرگنمایی ۴۰ عکس برداری گردید (شکل ۲).



شکل ۲- نمایی از پولیپ قلم دریا، اتوزوئید و سایفونوزوئید

نمونه برداری شده از ساحل خور سورو در بندر عباس، بزرگنمایی ۴۰

هر پولیپ برگ مانند دارای ۵ تا ۳۰ عدد اتوزوئید بود. سایفونوزوئید در بخش میانی یا راجیس *Rachis* و در میان مجموعه پولیپ‌های برگ مانند دیده شد (شکل ۲).

نتایج به دست آمده از بیومتری قلم دریایی گونه *Virgularia gustaviana* در جدول (۱) آمده است.

جدول شماره ۱- میانگین و انحراف معیار ویژگی‌های بیوفیزیک قلم دریا *Virgularia gustaviana* منطقه خور

سورو، بندر عباس

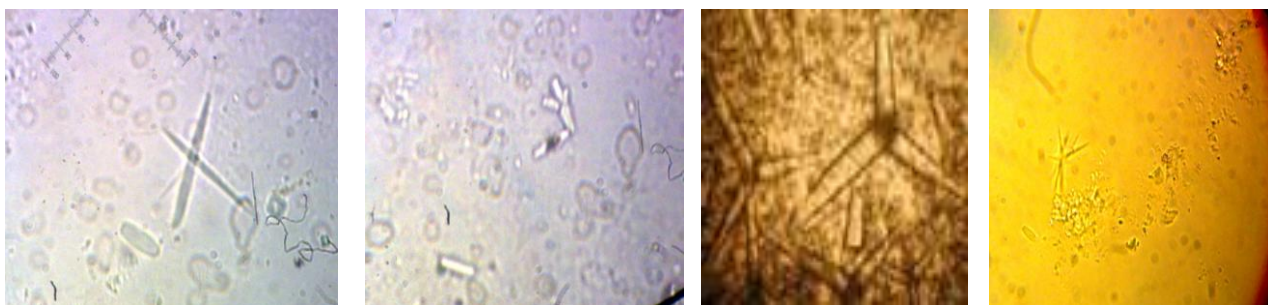
وزن / گرم	قطر پهن ترین ناحیه سانتی متر	طول پنداگل سانتی متر	طول راجیس سانتی متر	طول کل سانتی متر
۱,۰۷±۰,۰۲۴	۰,۵۲±۰,۰۲۹	۴,۰۲±۰,۰۵۷	۱۳,۲±۱,۶۵	۱۷,۸±۱,۷۴



شکل ۳- نمایی از قلم دریایی گونه *Virgularia gustaviana* در سواحل خور سورو بندرعباس، بزرگنمایی

۴۰

استخراج اسکریت ها یه روش سفید کردن انجام گرفت و نتایج نشان داد که اسکریت ها به صورت باریک و کشیده بوده و در بعضی موارد سه لبه در بعضی اوقات حالت سوزن مانند دیده شد. اسکریت ها در همه قسمت ها دیده نشد و عمدتاً در برگ پولیپ ها و پنداکل ها وجود داشتند. (شکل ۴)

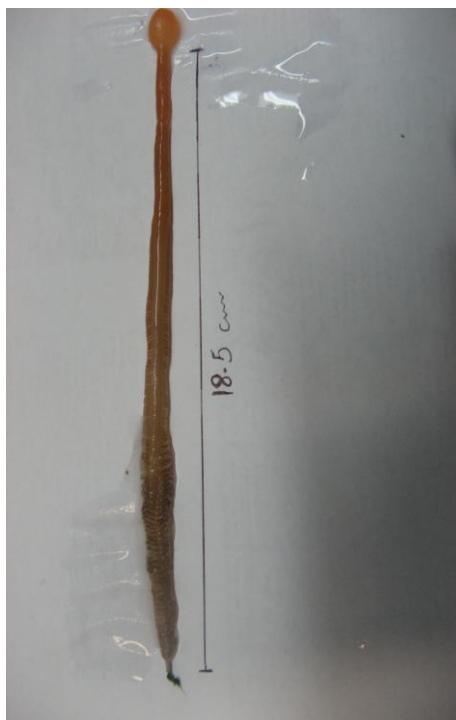


شکل ۴-نمایی از اسپیکول های قلم دریا ی نمونه برداری شده در ساحل خور سورو، بندرعباس با

بزرگنمایی ۴۰۰

شناسایی گونه *Virgularia gustaviana* بر اساس ویژگی های مورفولوژی و شناسایی اسپیکول ها با استناد بر کلید های شناسایی انجام شد و اسپیکول هایی مگا اسکالر ها از نوع مونوآکسون مثل Style و Terractine

و نمونه ای از تری آکسون ها و همچنین از تتراآکسون ها Triod شناسایی شد. جهت تایید سپس به موسسه علمی کالیفرنیا فرستاده شد و توسط آقای دکتر Gray Williams تایید گردید (شکل ۵).



شکل ۵- *Virgularia gustaviana* جمع آوری شده از سواحل خور سورو، بندرعباس

نتایج به دست آمده از بررسی درصد پروفایل استرولی نشان داد که مقدار چربی *Virgularia gustaviana* ۲۱/۹۶ درصد و مواد غیر صابونی ۳/۸۷ درصد بود که در جدول شماره (۲) نشان داده شده است. همچنین ترکیبات استرولی حاصل شده از عصاره نشان داد که مقدار کل استرول ها ۵۸۶۰/۳۱ میلی گرم بر کیلو گرم بوده و مقدار کل کلسترول ۳۲۹۱/۶ میلی گرم بر کیلو گرم ، معادل ۵۷/۹۵ درصد کل استرول ها بوده است. در میان ترکیبات فهرست شده که در جدول شماره (۲) ، کلسترول با مقدار ۱۹۱۰/۳۸ میلی گرم بر کیلو گرم ، ۲۴-متیلن، کلسترول با مقدار ۱۳۸۱/۲۲ میلی گرم بر کیلو گرم و بتا-سیستسترول با مقدار ۱۰۵۰/۹۳ میلی گرم بر کیلو گرم بیشترین مقادیر را داشتند.

ترکیبات مهم اسید های چرب به دست آمده از قلم دریا گونه *Virgularia gustaviana* در جدول (۵ و ۴) (ارایه شده است. در میان ترکیبات به دست آمده Heptadecane با درصد ۴۴/۳ ، Hexadecane با درصد ۱۰/۰۳ و beta.-Bisabolene ss Cyclohexene'1 با درصد ۱۸/۲ از عصاره کلروفرمی تعیین شد (جدول ۳). نتایج به

دست آمده از عصاره هگزان‌ی نشان داد که ترکیبات Ethyl arachidonate با درصد ۵۴,۲ و Octadecanoic acid methyl ester با درصد ۱۵,۶ بیشترین درصد را داشتند (جدول ۴).

جدول ۲- نتایج پروفایل استرولی گونه *Virgularia gustaviana* جمع آوری شده از ساحل خور سورو، بندر

عباس

ترکیب استرولی	نتیجه روغن استعمالی (میلی گرم بر کیلو گرم)
کلسترول	۱۹۱۰/۳۸
براسیکاسترول	۱۳۹/۵۹
۲۴-متیلن-کلسترول	۱۳۸۱/۲۲
کمپسترول	۶۴۵/۷۲
کمپستانول	۳۱۰/۲۱
استیگماسترول	۵۸/۵۹
بتاسیسترول	۱۰۵۰/۹۳
کل کلسترول	۳۲۹۱/۶ (معادل ۵۷/۹۵ درصد کل استرول ها)
کل استرول	۵۸۶۰/۳۱

جدول ۳- اسیدهای چرب به دست آمده از عصاره کلروفرمی *Virgularia gustaviana* جمع آوری شده از خور سورو، بندر عباس و درصد اسیدهای چرب بدست آمده به روش GC-MS شناسایی، RI یا اندیس کوآرتز

ردیف	اسیدهای چرب	%	RI
۱	هپتادکان	۴۴/۳	۹۸۳/۸
۲	بتا-بیس بولان اس اس سیکلو هگزان	۱۸/۲	۱۴۰۰/۳۵
۳	۲و۶و۱۰-تریمتیل-تترادکان	۱۶/۹	۹۱۰
۴	هگزاکان	۱۰/۰۳	۱۶۲۳/۳

۵	تترادکانوییک اسید	۱/۵	۱۶۰۰/۲۰
	درصد کلی اسیدهای چرب عصاره کلروفرمی	۹۰/۲۳	

جدول شماره ۴ - اسیدهای چرب عصاره هگزانی *Virgularia gustavina* جمع آوری شده از خور سورو، بندر عباس و درصد

اسیدهای چرب بدست آمده به روش GC-MS شناسایی، RI یا اندیس کوارتز

ردیف	اسیدهای چرب	%	RI
۱	اکتادکانوییک اسید متیل استر	۱۵/۶	۱۱۰۰/۷۸
۲	اتیل آرشیدونات	۵۴/۲	۱۵۰۰/۱۰
	درصد کلی اسیدهای چرب عصاره هگزانی	۶۹/۸	

بحث و نتیجه گیری

در این پژوهش قلم دریایی از رده Pennatulacae و راسته Octocorallina از خانواده Virgulariide, گونه *Virgularia gustaviana* از ساحل خور سورو در بندر عباس شناسایی شد. قلم‌های دریایی دارای پراکنش تکه ای بودند.

قلم‌های دریایی خانواده Virgularridae در قسمت‌های غربی اقیانوس آرام و افریقا مورد بررسی قرار گرفته است و هم‌چنین جنس *Virgularia gustaviana* در منطقه اقیانوس هند و افریقای جنوبی در سال ۲۰۰۸

شناسایی شد (Williams, 1990).

نتایج نشان داد که اسیدهای چرب عصاره‌های کلروفرمی و هگزانی گونه *Virgularia gustaviana* که از نواحی جذرومدی به روش استخراج چربی سرد بدست آمد دارای ترکیباتی مانند متیل-آرشدونات با ۵۴/۱۷ درصد از عصاره هگزانی و همچنین از عصاره کلروفرمی دارای ترکیبات، هپتادکان با ۴۴/۲۵ درصد و بتا-بیس بولان-SS -سیکلوهگزن-۱ با ۱۸/۱۶ درصد می باشد.

مطالعات زیادی بر روی ترکیبات مرجان‌های نرم (*Alcynolaria*) ساحلی انجام شده و نتایج نشان داده است که درصد چربی در آب‌های کم عمق از ۶ تا ۴۷ درصد از وزن خشک موجود را شامل می شود، در حالی که درصد چربی آنها در آب‌های عمیق ۲/۴ تا ۳۸/۰۸ درصد از وزن خشک آنها بالغ می شود (Harland et al., 1993).

در تحقیقات انجام شده مشخص شده که درصد لیپید در مرجان‌های عمیق کمتر از درصد لیپید در آب‌های کم عمق است (Harland et al., 1993).

بررسی‌های Puestow و همکاران (۲۰۰۱) وجود لیپیدهای بسیار متنوعی را در قلم دریایی نشان داده و مقدار قابل توجهی استرول، اسیدهای چرب ازاد، موم و تری گلیسیرید را از آنها جدا کرده اند (Wareham et al., 2007) (Huston, 1985) (Puestow et al., 2001).

بررسی‌ها تنوع بسیاری از لیپیدها را در قلم دریایی در سال ۲۰۰۷ نشان داده و مقدار قابل توجهی استرول، اسیدهای چرب ازاد، واکس و تری گلیسیرید را از آنها استخراج کرده اند. این تحقیقات روی دو گونه از قلم‌های دریایی *Anthoptilum grandiflour* (Verrill, 1879) و *Pennatula grandis* (Ehrenberg, 1834) انجام شد (Hamoutene, 2007).

به همین ترتیب نتایج تحقیقات بر روی قلم‌های دریایی گونه‌های *Anthoptilum grandiflour* و *Pennatula grandis* نشان داد که این نوع قلم‌های دریا دارای ۳۸/۸ درصد چربی می باشد. اینکه چربی مزبور دارای ترکیبات فعال بیولوژیک لیپیدی جدید باشد محتمل است (HarLand et al., 1993). مقایسه قلم‌های دریایی گونه *Virgularia gustaviana* نواحی جذرومدی که دارای ۲۱/۹۶ درصد لیپید، با قلم

های دریایی نواحی عمیق تر که دارای ۳۸,۸ درصد لیپید بودند، نشان دهنده این امر بود که بطور کلی تفاوت گونه ای مهم ترین تفاوت را در مقدار چربی ها مشخص می کند. بیشتر بودن درصد چربی در نواحی عمیق تر ممکن است به این علت باشد که در این نواحی مقدار مواد غذایی قابل دسترس کمتر از نواحی کم عمق است بنابراین قلم های دریایی مناطق عمیق چربی بیشتری نسبت به قلم های نواحی کم عمق در خود ذخیره می کنند (Kiriakoulakis et al. 2004).

مرجان های نرم ۲ روش برای استفاده از چربی های ذخیره ایی دارند: ۱- استفاده استرول های ذخیره ای قابل دسترس که این استرول ها تقلیل یافتنی می باشد ۲- تغییر ترکیبات چربی. مقدار استرول با بالا رفتن عمق کم تر می شود و برعکس مقدار استرول در نواحی زیر ۱۰۰۰ متر بیشتر می باشد و این می تواند دلیل محکمی برای کم بودن پراکنش مرجان ها در نواحی عمیق باشد (Watling & Norse, 1998).

در تحقیق حاضر، در میان ترکیبات به دست آمده از عصاره هگزانی آراشیدونیک اسید مهم ترین ترکیب بوده و بیشترین درصد را به خود اختصاص داده است. آراشیدونیک اسید فراوان ترین و چه بسا مهم ترین پیش ساز ایکوزانویدهاست. آراشیدونیک اسید یک اسید چرب ۲۰ کربنه (C_{20}) با چهار پیوند دوگانه است که در موقعیت امگا-۶ شروع می شود و یک ۱۸ و ۱۴- ایکوزاتترانوییک اسید (این ترکیب را به صورت ۴-۶: ۲۰ نشان می دهند) را ایجاد می کند. برای آن که یک ایکوزانویید ساخته شود ابتدا باید آراشیدونیک اسید آزاد شود و یا در اثر تاثیر یک یا چند لیپاز از نوع فسفولیپاز A_2 (یا PLA_2) از فسفولیپیدهای غشایی شود. حداقل سه فسفولیپاز واسطه آزاد شدن آراشیدونات از لیپیدهای غشایی هستند: $cPLA_2$, PLA_2 سیتوزولی و PLA_2 ترشحی (مژدهی آذر و همکاران، ۱۳۷۷).

محصولات مشتق شده از ارشیدونیک اسید که پنج پیوند دوگانه دارد نیز از نظر کمی متفاوت است. این امر اساس استفاده از اسید های چرب جدا شده از بدن ماهی و گیاهان، به عنوان مکمل غذایی می باشد. TX_2 که از آراشیدونات ساخته می شود یک تترانوییک اسید یک تنک کننده قوی عروقی و جمع کننده قوی پلاکت هاست (مژدهی آذر و همکاران، ۱۳۷۷).

با توجه به کسب نتایج به دست آمد در این تحقیق، می توان نتیجه گرفت که سواحل ایرانی خلیج فارس دارای پتانسیل بالایی جهت شناسایی و مطالعه آنتوزواها از جهت خواص زیستی می باشد. تحقیق پیش رو اولین پژوهش در مورد شناسایی گونه ای و مطالعه و شناسایی لیپید های قلم دریا سواحل ایرانی خلیج فارس محسوب می شود و می تواند به عنوان راهگشا یا قدم نخست در کشف داروهای جدید از قلم های دریایی(منابع دریایی) در صنعت داروسازی کشور مد نظر قرار گیرد.

منابع

برترام کاتزونگ. ۱۳۷۷. فارماکولوژی پایه و بالینی کاتزونگ /ترجمه همایون مژدهی آذر،مهران نیایش،فرزاد مدرس موسوی /شمارگان ۳۳۰۰ نسخه،انتشارات ارجمند، تهران.

1996. Identification of essential oil components by gas chromatography/mass spectroscopy. Adams, R.P
Allured Pub. USA.

Bayer, F.M. 1961. The shallow water Octocorallina of the West Indian Region- a manual for marine biologist.
The Hague: Martinus Nijhoff, 96:609-615

Bayer FM.1981. key to the genera of Octocorollina exclusive of Pennatulacea(Coelenterata:Anthozoa),with diagnoses of new taxa.Proc. Biol. Soc. Wash., 94:902-947.

Bayer, F.M., Grasshoff, M. & Verseveldt, J. 1983. Illustrated trilingual glossary of morphological and anatomical terms applied to octocorollina. Brill, 87:405-412.

Bligh & Dyer, Can. J. Biochem. 1959. A Rapid method of total lipid extraction and purification.
Canadian Journal of Biochemistry and Physiology, 37, 911-917

Borneman, E. H. 2001. Aquarium corals: selection, husbandry and natural history evens .,Deibel.Canada
Parrish, C.2004.Copepod omnivory in the north Water Polynya(Baffin By) during Autumn: spatial patterns in lipid composition. Deep sea Res. Part, I, 51:1637-1658.

Eight Peak Index of Mass Spectra.1991. Mass Spectrometry Data Centre (ed.), Surrey. Royal Society of Chemistry; 4Rev Ed edition.UK

Hamoutene, D. ,Puestow ,T., Miller-Banoub.J.& Wareham.V,.2007Main lipid classes in some species of deed-sea corals in the Newfoundland and Labrador region (Northwest Atlantic Ocean).Coral Reef, 27:237-246.

Harland, A.D.,Navarro, J.C.,Davies, S.P.&Fixer, L.M .1993.Lipid of some Caribbean and Red Sea coral:total lipid,wax ester,triglyceride and fatty acid. Mar. Biol., 117:113-117.

Huston ,M. 1985.Variation in coral growth rates with depth at Discovery Bay, Jamaica.Coral, 4;19-26.

Hickson ,S.J. 1816. The pennatulacea of the Siboga expedition, with a general survey of the order. Siboga Expeditie Monogr.California Academy of Science.USA.

ISIRI; 6081.2007.Animal and vegetable fats amdoil-composition of strol fraction.Université d'Aix-Marseille, Laboratoire National des Matières.Grasses.

ISIRI; 9670.2007.Animal and vegetable fats andoil Determination of individual and total strol contents by as chromatography test method. Université d'Aix-Marseille, Laboratoire National des Matières .Grasses.

Kiriakoulakis, K.,Fisher, E.,Wolff, G.A.,Freiwald,A.Grehan, A.&Roberts, J.M.2005. Lipids and nitrogen isotopes of two deep-water corals from the North-East Atlantic:initial results and implications for their nutrition. Freiwald A, Roberts JM (eds). Springer. Berlin, Germany.

Nes, W.R .1974.Role of sterol in membranes. Lipids, 9:596-612.

Oku, H., Yamashiro, H. ,Onaga, K.I.,wasaki, H.&Takara, K.2002. Lipid distiribution in branching coral Montipora digitata.Fish. Sci., 68:517-522.

Pollero, J.R.,Irazu, C.&Brenner, R.1983. Effect of sexual stages on lipids and fatty acids of *Diplodon delondontus*.Comp. Biochem. Physiol., B, 76:927-931.

Patton, J.S., Abraham, S.&Benson, A.A .1977. Lipogenesis in the intact coral *Pocillopora damicornis* and its isolated zooxanthellae: evidence for a light-driven carbon between symbiont and host. *Biol.*, 44:235-247.

Stimson, J.S .1987. Location, quantity and rate of change in quantity of lipid in tissue of Hawaiian hermatypic coral. *Bull. Mar. Sci.*, 41:889-904.

Watling, L.& Norse, E.A .1998. Distribution of the seabed by mobile fishing gear: a comparison to forest clearcutting. *Conserv. Biol.*, 12:1180-1197.

Sterrer, W. & Schoepfer-Sterrer, C. 1986. Marine fauna and flora of Bermuda. A systematic guide. Wiley-Interscience. USA.

Wilkinson, C. R. 1986. The nutritional spectrum of coral reef benthos. *Oceanus* ,29: 68-75.

Williams, C.G. 1990. The pennatulacea of southern Africa (coelenterate, Anthozoa). *Annals of the South African Museum*, 99: 31-119.

Williams, G.C. 1992. Biogeography of the octocorallian coelentate fauna of the southern Africa .*Biological Journal of the Linnean Society*, 46:351-401.

Williams, G. C., 1995. Living genera of sea pens (Coelenterata: Octocorallia: Pennatulacea): Illustrated key and synopses. *Zool. J. Linn. Soc.*, 113: 93-140.

Williams, G.C. & Van der Land, J. (eds). 2007. As a contribution to UNESCO-IOC Register of Marine Organisms.