

## بررسی ملکولی و شناسایی توتیای دریایی (*Echinometra sp.*) در خلیج فارس با استفاده از ژنوم

### میتوکندریایی 16SrDNA

#### چکیده

الگوهای فیلوژنی و پراکندگی توتیای دریایی از جنس *Echinometra* (*Echinodermata*, *Echinoidea*) به‌طور گسترده به‌عنوان یک مدل برجسته برای گونه‌زایی دریایی مورداستفاده قرار گرفته است. در این مطالعه شجره‌شناسی این جنس در منطقه خلیج فارس (سواحل جزیره هرمز) در پاییز سال ۱۴۰۱ انجام و بعد استخراج DNA و توالی یابی با استفاده از 16SrDNA، فاصله ژنتیکی این جنس با دیگر گونه‌های گزارش شده از نقاط دیگر دنیا مورد مقایسه و تجزیه و تحلیل قرار گرفت. این مطالعه درجه بالایی از پلی مورفیسم و مقادیر بالایی از تنوع ژنتیکی را بین جنس *Echinometra* و دیگر گونه‌ها از جمله در گونه *Echinus esculentus* با فاصله ژنتیکی بیش از ۳۲ درصد نشان داد. در این مطالعه، تجزیه و تحلیل ژنتیکی توالی‌ها تأیید کرد که گونه‌هایی از جمله *H. erythrogromma*, *H. tuberculata*, *Loxechinus paracentrotus lividus*, *Helicidaris crassispina australiae*, *Helicidaris pseudocentrotus depressus*, *Sterechinus neumayeri albus* و *bajulus* نیز *Echinus esculentus* از مناطقی مانند کانادا، استرالیا، کره جنوبی، ژاپن، نیوزلند و انگلستان در کلاید اول قرار گرفتند. همچنین توالی جدید به‌دست آمده از جنس *Echinometra* با توالی‌های گزارش شده از گونه‌های مختلف دیگری مانند *Sphaerechinus tripneustes gratili*، *Toxopneustes pileolus*، *granularis* از مناطقی از اقیانوس اطلس مانند پاناما و نیز مالزی، کره جنوبی و فرانسه در کلاید دوم خود را نشان دادند. در تحقیق حاضر درخت تکاملی نشان‌دهنده یک هاپلوتاایپ جدید از جنس *Echinometra* با اختلاف ژنتیکی بالا بوده که از دیگر نمونه‌های ثبت شده در بانک جهانی ژن متمایز گردید.

واژگان کلیدی: توتیای دریایی، 16SrDNA، خلیج فارس.

#### مقدمه

خارپوستان یک گروه خواهری از فایلوم Chordate هستند. این گروه بیش از ۵۰۰ میلیون سال پیش و در دوره کامبرین از این فایلوم قبل از منشعب شده است. توتیای دریایی بیش از ۱۵۰ سال به‌عنوان یک ارگانسیم نمونه در زیست‌شناسی تکاملی استفاده شده است. با استفاده از این جانوران، دانشمندان توانسته‌اند مکانیسم‌های کنترل چرخه سلولی و چسبندگی سلولی، لقاح، سیگنال دهی کلسیم، تمایز سلولی و مرگ را به تفصیل توصیف کنند. توالی موازی عظیم ژنوم توتیای دریایی رمزگشایی اجزای اصلی شبکه‌های تنظیم‌کننده ژن را در طول فعال شدن مسیرهای سیگنال دهی جنینی امکان‌پذیر کرد. توتیای دریایی به راحتی در آزمایشگاه تکثیر می‌شود، جنین شفاف است و ساختار ساده‌ای دارد و نیز به دست آوردن کشت های هم‌زمان جنین و القای جنین زایی در توتیای دریایی سریع آسان است. توالی یابی ژنوم و توصیف شبکه‌های پیچیده تنظیم‌کننده ژن در طول جنین‌هایی در توتیای های دریایی، بررسی این جانور را برای مطالعه تنظیم بیان ژن ضروری ساخته است (Adonin et al., 2021).

مریم طلا<sup>۱</sup>

سعید تمدنی جهرمی<sup>۲\*</sup>

۱. استادیار گروه شیلات، واحد قشم، دانشگاه آزاد اسلامی، قشم، ایران.

۲. دانشیار پژوهشکده اکولوژی خلیج فارس و دریای عمان، موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، بندرعباس، ایران.

\*مسئول مکاتبات:

Stamadoni@gmail.com

کد مقاله: ۱۴۰۱۰۴۰۹۷۳

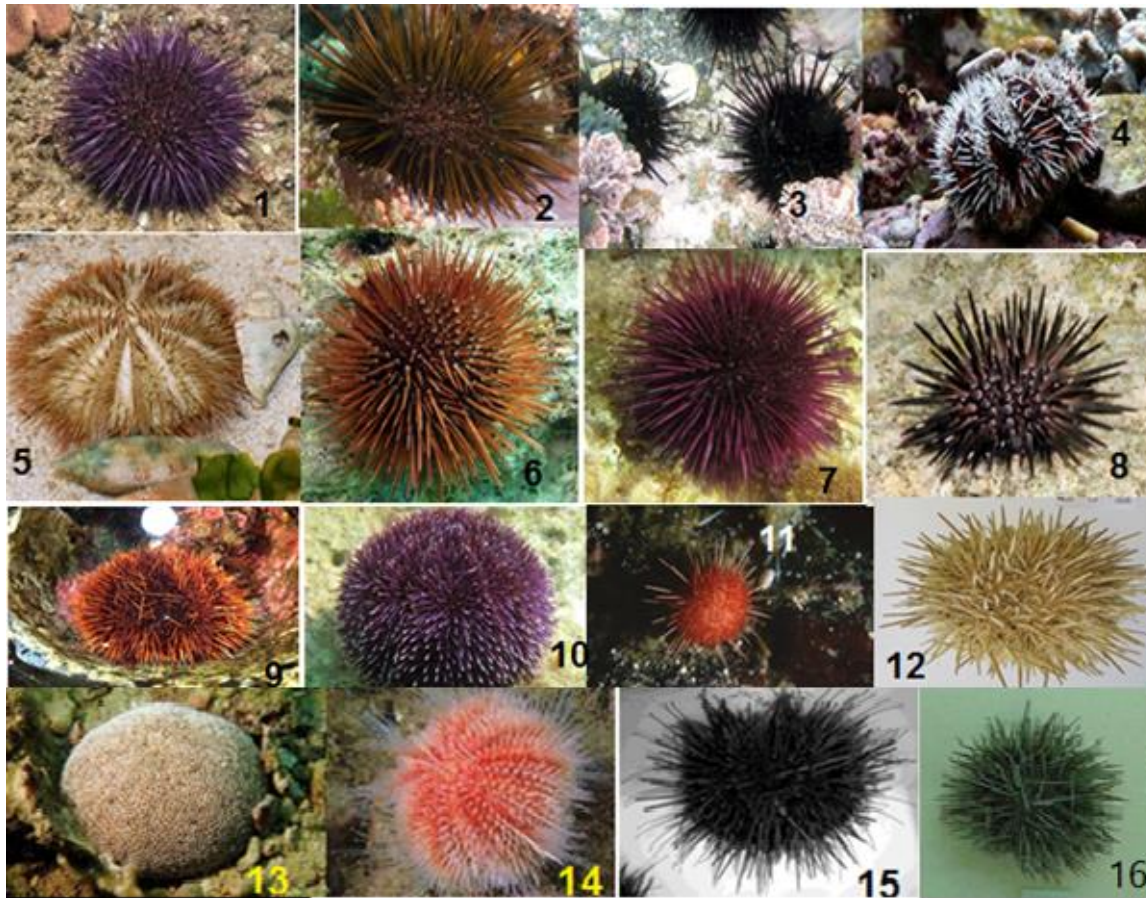
تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۱۱/۱۵

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۲/۰۳/۱۵

این مقاله پژوهشی و برگرفته از طرح پژوهشی است.

توتیای دریایی (*Echinodermata: Echinoidea*) به دلیل توانایی در تغییر ترکیب و پویایی منابع جلبکی توسط چرای خود، جانوران اصلی در مناطق ساحلی هستند (Elmasry *et al.*, 2013). شکل ۱ تصویری از تنوع مورفولوژیکی گونه‌های مختلف توتیای دریایی را نشان می‌دهد. مطالعات در مورد وضعیت جمعیت‌های اکینوئید در حوضه خلیج فارس از جمله داده‌های اساسی مانند فیلوژنتیک و ساختار جمعیت، توزیع و پویایی و وضعیت شیلات کمیاب است. کالدرون و همکاران (۲۰۱۰) اظهار داشتند که برخی از گونه‌های خارپشت دریایی دارای تنوع زیادی در رنگ‌دانه هستند. این تنوع ممکن است نتیجه انعطاف‌پذیری فنوتیپی باشد یا ممکن است با واگرایی ژنتیکی بین مورف‌ها همراه باشد و گونه‌های دارای چندرنگ ممکن است در مسیر تبدیل‌شدن به گونه‌های جدید از طریق گونه‌زایی سیمپتیک (در اثر عدم وجود موانع فیزیکی خاص) باشند. اکینوئیدها به‌راحتی با اسکلت‌های پوشیده از ستون فقرات که از صفحات متعدد به‌هم‌پیوسته تشکیل شده است، تشخیص داده می‌شوند. اندکی بیش از ۱۰۰۰ گونه زنده تا به امروز با تنوعی که ریشه آن حداقل به پریمین بازمی‌گردد توصیف شده است (Kroh, 2020). اگرچه تلاش زیادی برای روشن کردن درخت اکینوئید زندگی با استفاده از انواع داده‌های مورفولوژیک انجام شده است، تلاش‌های مولکولی تنها بر تعداد معدودی از ژن‌ها متکی بوده‌اند. شواهد فسیلی نشان می‌دهد که این جنس و همچنین تنوع عظیمی از خویشاوندان منقرض شده، منشأ خود را به اوایل پالئوزوئیک می‌رسانند (Paul and smith, 1984). امروزه، توتیاهای دریایی ساکنان برجسته قلمرو دریایی هستند و در تمام زیستگاه‌های اعماق دریا از قطب‌ها تا استوا و از مناطق جزر و مدی تا مناطق پرتگاهی زندگی می‌کنند و نقش مهمی در سلامت و پویایی صخره‌های مرجانی دارند (Emlet and Hoegh-Guldberg, 1997). در این حال مکانیسم‌های حاکم بر واگرایی تکاملی در سیستم‌های دریایی به‌خوبی شناخته نشده‌اند، جایی که موانع واضح برای جریان ژنی غیرمعمول است و ارگانسیم‌ها به‌طور کلی قابلیت‌های پراکندگی بالایی از خود نشان می‌دهند. (Takeuchi *et al.*, 2020). توتیای‌های دریایی مهندسین حیاتی اکوسیستم در سراسر جهان هستند، به‌ویژه در زیستگاه‌های ساحلی کم‌عمق، جایی که چرا آن‌ها نقش مهمی در فرسایش زیستی و کنترل جلبک ایفا می‌کند (مک کلاناهان و موتیگا ۲۰۰۷). اکینومترها در آب‌های کم‌عمق (عمق ۱ تا ۳ متر) زندگی می‌کنند و در آب‌هایی تا عمق ۲۰ متری یافت می‌شوند (McClanahan and Muthiga, 2007). در مجموع، این صفات این گونه را به‌عنوان یک ارگانسیم عالی برای درک بهتر این است که چگونه استراتژی‌های مختلف تاریخ زندگی می‌توانند تکامل مولکولی را هدایت کنند. خلیج فارس نمونه‌ای از یک محیط دریایی است که با تنگه باریک (۴۲ کیلومتری) هرمز از خلیج عمان و اقیانوس هند جدا شده است و یکی از گرم‌ترین دریاهای جهان است که میانگین روزانه دمای تابستان به‌طور منظم بیش از ۳۵ درجه سانتی‌گراد و بیش از ۳۷ درجه سانتی‌گراد است. برای درک بهتر این اکوسیستم‌های متنوع، بررسی گونه‌هایی با ویژگی‌ها و تاریخچه زندگی مختلف (به‌عنوان مثال، اندازه جمعیت، سیستم‌های جفت‌گیری، فیلوژنی و زمان‌بندی تولیدمثل) بسیار مهم است، زیرا این ویژگی‌ها ممکن است تأثیرات جریان ژن و رانش ژنتیکی را واسطه کنند. به دلیل اهمیت آن‌ها، توتیای دریایی به‌عنوان سیستم‌های مطالعه برای تعیین پتانسیل سازگاری با شرایط محیطی استرس‌زا مورد استفاده قرار گرفته‌اند (Pespeni *et al.*, 2013). تا به امروز، هیچ مطالعه ژنومی خاصی در مورد گونه توتیاهای دریایی در منطقه خلیج فارس انجام نشده است و تنوع گونه‌ای و فیلوژنی مولکولی اکثر گونه‌های اکینوئید در ایران ناشناخته است ولی به‌تازگی در یک مطالعه روابط فیلوژنتیکی در جمعیت‌های متعلق به یکی از فراوان‌ترین گونه‌های جنس اکینومترا در خلیج فارس با استفاده از ژنوم COI انجام گرفت. تجزیه و تحلیل نشان داد که تمام نمونه‌ها از دو محل نمونه‌برداری یک کلاد تک فیلتیک اما مجزا قرار گرفتند (Kalantarian *et al.*, 2022). از اواسط قرن نوزدهم، تحقیقات روی توتیای‌های دریایی نقش عمده‌ای در مدل‌سازی درک ما از لقاح حیوانات و جنین‌شناسی ایفا کرده است (Edmunds *et al.*, 2001). با تبدیل‌شدن بسیاری از گونه‌ها به ارگانسیم‌های نمونه درزمینه‌ی زیست‌شناسی تکاملی، این شیوه از تحقیقات اخیراً از طریق استفاده از روش‌های توالی‌یابی به‌طور بنیادی گسترش یافته است، که منجر به پیشرفت‌های بزرگی در درک ما از سازمان‌دهی ژنوم و شبکه‌های تنظیم‌کننده ژنی می‌شود که زیربنای جنین‌زایی هستند (Davidson *et al.*, 2006). جنس *Echinometra* در حال حاضر شامل هشت گونه است که دو گونه از آن‌ها هنوز توصیف نشده است و طبقه‌بندی در سطح گونه این جنس هنوز تکمیل نشده است (Reich *et al.*, 2005). اگرچه مطالعات اولیه

*Echinometra* نشان داد که تنها یک گونه از این جنس، *E. mathaei*، در اقیانوس آرام هند غربی گزارش شده است. (Thompson *et al.*, 2017). آرایه مورفولوژیک از خصوصیات مورد استفاده برای ترسیم گونه‌های اکتینومتر شامل: طول، عرض و ارتفاع آزمایش، رنگ خارها، حلقه‌های آسیاب شده می‌باشد که متأسفانه کلیدهای مورفولوژیک موجود در حال حاضر در توانایی آن‌ها برای مشخص کردن همه گونه‌های این جنس محدود هستند و ماتریس‌های فیلوژنومیک محصول تاریخچه‌های تکاملی پیچیده‌ای هستند که تنها تا حدی توسط مدل‌های کنونی تکامل مولکولی ما ثبت شده‌اند. در مطالعه حاضر توالی یابی ژنوم 16SrDNA برای توصیف الگوهای ژنی این جنس در گونه‌های موجود در خلیج فارس و نیز نمونه‌های گزارش شده از نقاط دیگر دنیا مورد مقایسه قرار گرفت. تنوع ژنتیکی و تجزیه و تحلیل جریان ژنی راه را برای درک الگوهای مهاجرت این جنس در منطقه خلیج فارس در مقایسه با گونه‌های دیگر در سایر نقاط جهان آسان تر می‌کند. این مطالعه به درک ما از تمایز ژنتیکی در بی‌مهرگان دریایی در زیستگاه‌های متفاوت از نظر زیست‌محیطی و چگونگی ارتباط آن با آب‌وهوای در حال تغییر کمک می‌کند.



شکل ۱: تنوع مورفولوژیک گونه‌های مختلف توتیای های دریایی به ترتیب شامل گونه‌های:

1-*Heliocidaris erythrogramm*, 2- *Heliocidaris tuberculata*, 3- *Heliocidaris crassispina*, 4- *Tripneustes gratilla*, 5- *Lytechinus variegatus*, 6- *Heliocidaris tuberculata*, 7- *Paracentrotus lividus*, 8- *Echinometra sp.*, 9- *Pseudocentrotus depressus*, 10- *Sphaerechinus granularis*, 11- *Stereochinus neumayeri*, 12- *Heliocidaris australiae*, 13- *Toxopneustes pileolus* 14- *E. Echinus esculentus*, 15- *Loxechinus albus*, 16- *Paracentrotus gaimardi*. (Froese and Pauly 2023).

## مواد و روش‌ها

نمونه‌برداری از این جنس در منطقه خلیج فارس (سواحل جزیره هرمز) در پاییز ۱۴۰۱ انجام و به آزمایشگاه ژنتیک مولکولی پژوهشکده اکولوژی خلیج فارس و دریای عمان منتقل گردید. در این مطالعه پس از استخراج DNA، غلظت DNA با استفاده از بیوفتومتر ارزیابی گردید. تولید محصول PCR با استفاده از یک جفت پرایمر طراحی شده از ناحیه ریوزومی 16SrDNA با استفاده از پرایمر فوروارد 16SA-R 5'-CGC 16SB-R 5'-GCC GGT CTG AAC TCA GAT CAC GT- و نیز پرایمر ریورس CTG TTT ATC AAA AAC AT-3' (Palumbi et al., 1991) انجام گردید. شرایط PCR برای هر دو نشانگر شامل مرحله دناتوره اولیه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۵ دقیقه، ۳۵ سیکل (۹۴ درجه سانتی‌گراد برای ۱ دقیقه، ۴۸ درجه سانتی‌گراد برای ۱ دقیقه و ۷۲ درجه سانتی‌گراد برای ۱ دقیقه) و مرحله نهایی در ۷۲ بود. درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۰ دقیقه بود. اندازه محصول PCR با الکتروفورز ژل روی ژل آگارز ۱/۵ درصد بررسی شد. پنج میکرو لیتر از محصول PCR تمامی نمونه‌ها به همراه مارکر مولکولی ۱۰۰ جفت باز (Fermentas GmbH, Germany) در ژل آگارز دو درصد الکتروفورز و بقیه آن به همراه ۵۰ میکرو لیتر از پرایمر مورد استفاده با غلظت ۱۰ پیکومول به منظور تعیین توالی پس از ارسال به بخش مولکولی شرکت آمیتیس ژن، خالص‌سازی و به‌عنوان DNA الگو برای توالی یابی استفاده شدند. واکنش‌های توالی یابی DNA به همراه آغازگر forward با بسته BigDye Applied Biosystems Foster City, CA, USA (BigDye kit v3.1, CA, USA) و توسط دستگاه DNA analyzer مدل XL3730 (Applied Biosystems, USA) انجام شد. پس از توالی یابی با استفاده از نرم‌افزار BioEdit و ابزار قدرتمند Blast و رویه Blastern در پایگاه NCBI میزان همولوژی توالی‌های به‌دست‌آمده سنجیده شد. پس از دریافت توالی‌ها، بازنگری توالی‌های مشابه با نرم‌افزار Chromas 2.23 انجام شد. به‌منظور شناسایی اختلاف میان توالی‌ها، نمونه‌های توالی یابی شده با نرم‌افزار Clustal W هم‌ردیف شدند (Thompson, 1994). درخت تکاملی به روش نزدیک‌ترین هم‌جواری (Neighbor-Joining) بر اساس مدل Kimura 2-parameter، با استفاده از نرم‌افزار MEGA 7 رسم گردید (Kimura, 1980). تنوع هاپلوتیپی با استفاده از نرم‌افزارهای DnaSP (Rozas et al., 2003) و Median-Joining networks (Bandelt et al., 1999) محاسبه شد.

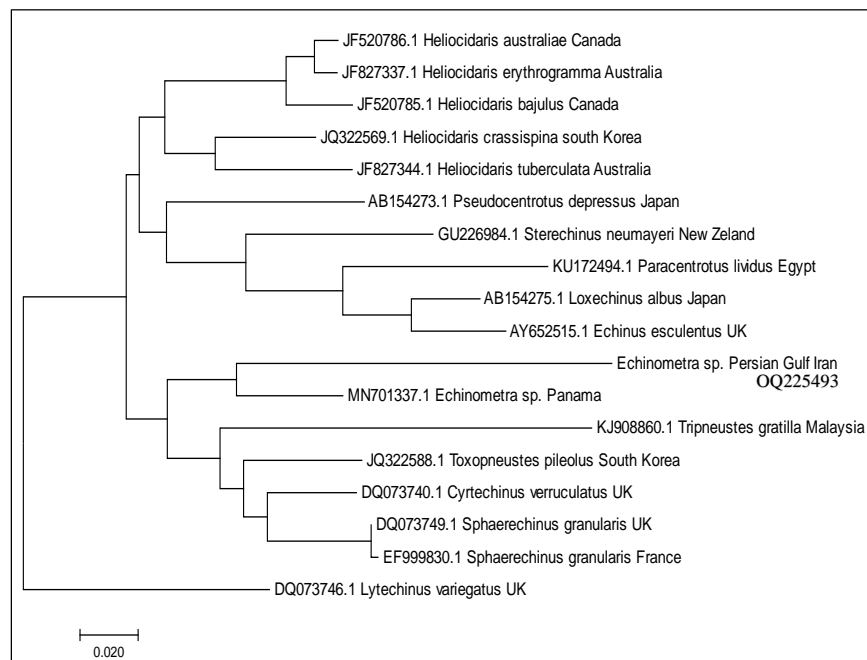
## نتایج

بهینه‌سازی واکنش PCR جهت تکثیر ژن 16SrRNA با استفاده از گرادیانت دمایی ۶۰-۴۸ درجه سانتی‌گراد نشان داد که مناسب‌ترین دما برای اتصال آغازگر، دمای ۴۸ درجه سانتی‌گراد است. آغازگرهای امکان تکثیر بخشی از ژن COI به طول تقریبی ۶۴۵ جفت باز را فراهم نمودند. الگوی بانندی محصول PCR روی ژل آگارز دو درصد در شکل زیر نمایش داده شده است. با استفاده از نشانگر 16SrDNA، ۵۱۵ جفت باز، برای نمونه به‌دست‌آمده از جنس *Echinometra* تعیین توالی شده و در بانک جهانی ژن (NCBI) با شماره دسترسی OQ225493 ثبت گردید (شکل ۲). ترازها الگوهای واضحی از تفاوت بین هرگونه را نشان داد. درخت فیلوژنتیک به‌دست‌آمده با گروه‌های برون گروهی با استفاده از درخت فیلوژنتیک با پارامترهای همسایگی (Neighbor Joining)، گونه‌های را به‌عنوان کلاسترهای جداگانه در یک کلاید برای هرگونه نشان داد. در این مطالعه درجه بالایی از پلی مورفیسم و مقادیر بالایی از تنوع ژنتیکی را بین جنس *Echinometra* و دیگرگونه از جمله *Echinus esculentus* با بیش از ۳۲ درصد و کمترین فاصله ژنتیکی را با نمونه‌هایی از همین جنس از منطقه پاناما با ۱۶ درصد مشاهده گردید (جدول ۱). توالی به‌دست‌آمده از گونه توتیای های دریایی با استفاده از نرم‌افزار Bioedit و ویرایش و هم‌تراز شده و درخت فیلوژنتیک با پارامترهای همسایگی (NJ) با استفاده از برنامه MEGA 6 با ۱۰۰۰ بوت استرپ با استفاده از مدل ۳ پارامتری محاسبه شدند (Tamura et al., 2013). تجزیه و تحلیل ژنتیکی توالی‌ها با استفاده از نشانگر میتوکندری ۱۶SrDNA تأیید کرد که گونه‌هایی از جمله *H. tuberculata*

*Pseudocentrotus*, *Loxechinus albus*, *Sterechinus neumayeri*, *Paracentrotus lividus*, *erythrogramma* کانادا، استرالیا، کره جنوبی، ژاپن، نیوزلند و انگلستان جداگانه خود را در قالب توالی‌های برون گروهی دیگر در کلاید اول قرار گرفتند. همچنین توالی جدید به‌دست‌آمده در این مطالعه از جنس *Echinometra* با توالی‌های گزارش‌شده از گونه‌های مختلف دیگری مانند *Tripneustes gratili*، *Sphaerechinus granularis*، *Toxopneustes pileolus* از مناطقی از اقیانوس اطلس مانند پاناما و نیز مالزی، کره جنوبی و فرانسه در کلاید دوم خود را نشان دادند.

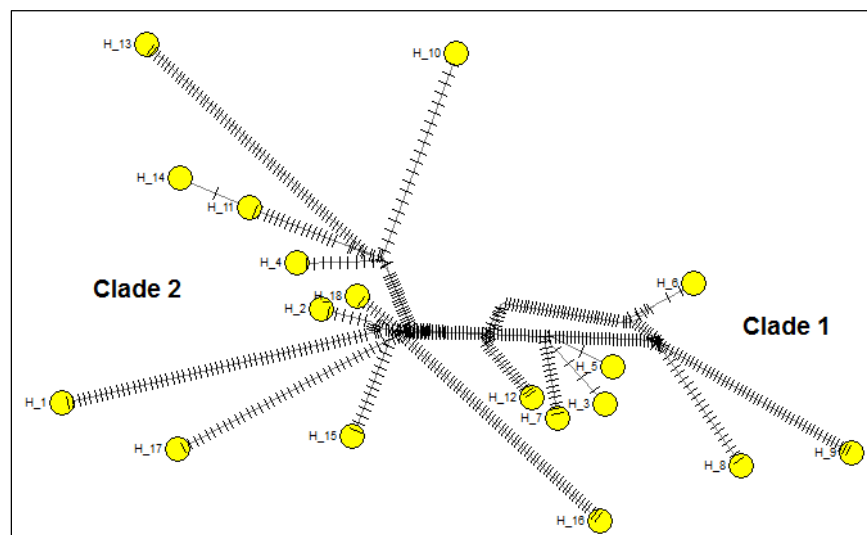
جدول ۱: فاصله ژنتیکی جنس *Echinometra* در مقایسه با گونه‌های دیگر در این مطالعه (پاییز ۱۴۰۱).

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17	18	
1. <i>Echinometra</i> sp. Persian Gulf Iran																			
2. MN701337.1 <i>Echinometra</i> sp. Panama	0.166																		
3. JF520786.1 <i>Helicoidaris australiae</i> Canada	0.234	0.128																	
4. DQ073740.1 <i>Cyrtechinus verruculatus</i> UK	0.206	0.129	0.144																
5. JF827337.1 <i>Helicoidaris erythrogramma</i> Australia	0.235	0.131	0.016	0.143															
6. JQ322569.1 <i>Helicoidaris crassisipina</i> south Korea	0.235	0.150	0.102	0.161	0.102														
7. JF520785.1 <i>Helicoidaris bajulus</i> Canada	0.232	0.128	0.042	0.149	0.039	0.124													
8. JF827344.1 <i>Helicoidaris tuberculata</i> Australia	0.257	0.145	0.124	0.180	0.114	0.082	0.136												
9. AB154273.1 <i>Pseudocentrotus depressus</i> Japan	0.256	0.173	0.155	0.156	0.155	0.137	0.154	0.143											
10. JQ322588.1 <i>Toxopneustes pileolus</i> South Korea	0.231	0.126	0.152	0.072	0.151	0.148	0.145	0.172	0.142										
11. DQ073749.1 <i>Sphaerechinus granularis</i> UK	0.232	0.120	0.141	0.066	0.143	0.164	0.132	0.180	0.161	0.095									
12. GU226984.1 <i>Sterechinus neumayeri</i> New Zealand	0.279	0.169	0.156	0.188	0.170	0.152	0.171	0.172	0.181	0.186	0.175								
13. KJ908860.1 <i>Tripneustes gratilla</i> Malaysia	0.272	0.231	0.226	0.169	0.220	0.234	0.226	0.255	0.232	0.182	0.174	0.275							
14. EF999830.1 <i>Sphaerechinus granularis</i> France	0.235	0.123	0.143	0.069	0.146	0.167	0.135	0.182	0.164	0.092	0.002	0.178	0.177						
15. AB154275.1 <i>Loxechinus albus</i> Japan	0.304	0.205	0.193	0.198	0.190	0.168	0.205	0.201	0.163	0.193	0.214	0.125	0.290	0.217					
16. DQ073746.1 <i>Lytechinus variegatus</i> UK	0.290	0.184	0.202	0.209	0.199	0.195	0.208	0.178	0.200	0.212	0.217	0.231	0.276	0.220	0.225				
17. KU172494.1 <i>Paracentrotus lividus</i> Egypt	0.312	0.216	0.210	0.220	0.210	0.187	0.236	0.214	0.168	0.236	0.231	0.184	0.326	0.234	0.122	0.260			
18. AY652515.1 <i>Echinus esculentus</i> UK	0.324	0.212	0.196	0.214	0.193	0.179	0.208	0.211	0.172	0.203	0.215	0.142	0.309	0.218	0.056	0.238	0.122		



شکل ۲: درخت فیلوژنتیک با استفاده از پارامترهای همسایگی (NJ) تولیدشده از هم‌ترازی توالی‌های 16SrRNA میتوکندری (پاییز ۱۴۰۱).

ژن 16SrRNA گونه‌های مختلف توتیاهای دریایی در منطقه خلیج فارس در مقایسه با نمونه‌های گزارش شده از مناطق دیگر به ترتیب در کلاید شماره ۱ هاپلوتایپ‌هایی از جنس *Echinometra* از خلیج فارس، به همراه هاپلوتایپ‌های از مناطقی مانند اقیانوس اطلس مانند پاناما و نیز مالزی، کره جنوبی انگلستان و فرانسه شامل توالی‌های گزارش شده از گونه‌های مختلف مانند *gratilia*, *granularis*, *vernuculatus*, *pileolus* و در نیز در کلاید دوم گونه‌های از جمله *albus*, *neumayeri*, *dividus*, *crassispina*, *depressus*, *tuberculata*, *bajulus* از مناطقی مانند کانادا، استرالیا، کره جنوبی، ژاپن، نیوزلاند و انگلستان. خطوط مورب نشان‌دهنده تعداد جایجایی‌های نوکلئوتیدی است. هاپلوتایپ شماره ۱۶ (*leytechinus vereiegatus*) به‌عنوان Out Group در نظر گرفته شده است (شکل ۳).



شکل ۳: ارتباط هاپلوتایپی توالی‌های مورد بررسی بر اساس Median-joining haplotype network (Bandelt et al., 1999).

### بحث و نتیجه‌گیری

اخیراً توجه محققان به تغییرات ژنتیکی زمانی و مکانی در بسیاری از موجودات دریایی جلب شده است (Calderon et al., 2010). Harley و همکاران (۲۰۰۶) در مورد مشکل ایجاد الگوهای ساختار ژنتیکی در بسیاری از موجودات دریایی که پلی کروماتیسیم را نشان می‌دهند بحث کرده و اذعان داشتند که در برخی موارد، مورفوتیپ‌های رنگی دارای تنوع ژنتیکی هستند و حتی ممکن است گونه‌های جداگانه‌ای را نشان دهند. Xiao و Sha (۲۰۲۲) توالی ژنوم کامل میتوکندری (میتوژنوم) چهار گونه از توتیاهای دریایی اعماق دریا (*Echinoidea*) را تعیین کردند. نتایج نشان دادند که محتوای ژن و آرایش ژنومی در میتوژنوم اکیئوتیدها بسیار حفاظت شده هستند و اشاره کردند که موقعیت دودمان‌های اعماق دریا نشان‌دهنده نقش مهم دریا‌های عمیق در ایجاد تنوع فعلی کلاس *Echinoidea* است. اولین توالی ژنوم توتیای دریایی *Strongylocentrotus purpuratus* حفاظت گسترده‌ای از مجموعه ژنی آن‌ها را آشکار کرده و به‌عنوان پشتیبان برای شفاف‌سازی شبکه‌های تنظیم‌کننده ژن عمل کرد

(Marletaz et al., 2023). در مطالعه حاضر، تجزیه و تحلیل ژنتیکی توالی نشانگر میتوکندری 16SrDAN تأیید کرد که گونه‌هایی از جمله *Pseudocentrotus Stereochinus neumayeri*, *Paracentrotus lividus*, *H. erythrogomma*, *H. tuberculata* و *Echinus esculentus* از مناطقی مانند کانادا، استرالیا، کره جنوبی، ژاپن، نیوزلند و انگلستان جداگانه خود را در قالب توالی‌های برون گروهی دیگر در کلاید اول قرار گرفتند. همچنین توالی جدید به دست آمده در این مطالعه از جنس *Echinometra* با توالی‌های گزارش شده از گونه‌های مختلف دیگری مانند *Sphaerechinus granularis*, *Tropneustes gratili*, *Toxopneustes pileolus* و *Echinometra* در خلیج فارس پاناما و نیز مالزی، کره جنوبی و فرانسه در کلاید دوم خود را نشان دادند. این مطالعه، ادعای Calderon و همکاران (۲۰۱۰) را تأیید می‌کند که مورفوتایپ‌های مختلف از این جنس به هم مرتبط هستند و به نظر می‌رسد که مورفو تایپ یافت شده از جنس *Echinometra* در خلیج فارس ظاهراً ارتباط خوبی با جمعیت اقیانوس اطلس، مالزی و کره جنوبی دارند. در این حال جدایی جغرافیایی مهم‌ترین عامل شکل‌گیری ساختار ژنتیکی بین گونه‌ای و نیز در بین جمعیت‌ها است. بخشی از تنوع به وجود آمده بین گونه‌های مختلف به علت فاصله مکانی است. همچنین فاصله جغرافیایی زیاد بین جمعیت‌ها تأثیر مهمی روی ساختار ژنتیکی و جریان ژنی دارد (Wang et al., 2008). *Echinometra* گسترده‌ترین جنس خارپشت دریایی است و تمرکز طیف گسترده‌ای از مطالعات در اکولوژی، گونه‌زایی و تولیدمثل بوده است. باین حال، داده‌های ژنتیکی موجود برای این جنس به‌طور کلی محدود به چند مکان منتخب است. با توجه به اینکه بسیاری از آن‌ها از نظر جنسی خیلی دیر بالغ می‌شوند و فصل تولیدمثل آن‌ها محدود است، به دست آوردن نسل‌های بعدی در آزمایشگاه دشوار بوده است و در نتیجه در تحقیقات ژنتیک اخیر به‌عنوان ارگانسیم‌های مدل شناخته نمی‌شوند (Yaguchi and Yaguchi, 2022). ولی گسترش فناوری‌های توالی‌یابی، به‌ویژه توالی‌یابی کامل ژنوم، به‌طور چشمگیری ترکیب ژنوم‌ها را برای همه گونه‌ها، به‌ویژه آن‌هایی که دارای هتروزیگوسیت بالا و/یا محتوای تکراری هستند، بهبود بخشیده است. این پیشرفت‌ها به‌ویژه برای گونه‌هایی که در آن‌ها ژنوم مرجع نزدیک به هم وجود ندارد یا تعداد کمی وجود دارد و برای گونه‌هایی با اندازه‌های جمعیت بزرگ که تنوع نوکلوتیدی معمولاً زیاد است، تأثیرگذار است. هردوی این عوامل برای بی‌مهرگان دریایی مشترک هستند (Ketchum et al., 2022). از طرف دیگر برخی از گونه‌های توتیا‌های دریایی دارای تنوع زیادی در رنگ‌دانه هستند. این تنوع ممکن است نتیجه انعطاف‌پذیری فنوتیپی باشد یا ممکن است با واگرایی ژنتیکی بین مورف‌ها همراه باشد. برای مثال گونه *Paracentrotus gaimardi* (شکل ۱ شماره ۱۶) در پنج شکل رنگی (صورتی، قهوه‌ای، سبز، خاکستری و سیاه) وجود دارند که اغلب در کنار هم روی یک سنگ دیده می‌شوند (Calderon et al., 2010). علاوه بر این نکته Calderon و همکاران (۲۰۱۰) واگرایی ژنتیکی بین این اشکال را در سه جمعیت در سواحل برزیل را مطالعه کردند. در تجزیه و تحلیل ژنوم میتوکندریایی تمایز ژنی بین رنگ صورتی و همه شکل‌های دیگر مشخص بود و تقریباً در تمام مقایسه‌های زوجی بین مورف‌های رنگ، تفاوت‌های معنی‌داری در فراوانی‌های آللی نیز مشاهده شد. در این حال در این مطالعه به نظر می‌رسید درجاتی از جفت‌گیری ترکیبی در مورفو تایپ‌های این گونه اتفاق می‌افتد (Calderon et al., 2010). مطالعات نشان می‌دهد که اکینوئیدها تقریباً ۳۰۰ میلیون سال پیش ظهور کردند، از رویداد انقراض دسته‌جمعی پرمو-تریاس که شدیدترین بحران تنوع زیستی در تاریخ زمین بوده جان سالم به در بردند و به دنبال آن به سرعت متنوع شدند. این یافته‌ها به رفع شکاف در دانش ناشی از کمبود نسبی شواهد فسیلی برای این تنوع اولیه کمک می‌کند Koch و همکاران (۲۰۲۲) بر اساس منابع مولکولی موجود و ۱۸ مجموعه داده ژنومی جدید، بزرگ‌ترین ماتریس مولکولی موجود را برای اکینوئیدها ایجاد کردند. با استفاده از این مجموعه داده، آن‌ها توانستند روابط فیلوژنتیکی و زمان‌های واگرایی و شجره اصلی اکینوئیدهای زنده را بازسازی کنند. آن‌ها این کار را با استفاده از تکنیک «ساعت مولکولی» در مجموعه داده‌های خود انجام دادند که به‌موجب آن سرعت انباشته شدن جهش در ژنوم‌های اکینوئید به زمان در علوم زمین‌شناسی با استفاده از شواهد فسیلی تخمین زده می‌شود و به محققان این امکان را می‌دهد تا تعیین کنند که چه زمانی شجره‌های مختلف برای اولین بار متنوع شدند. تحلیل‌های آن‌ها نشان می‌دهد که اجداد اکینوئیدهای احتمالاً در دوران پرمین اولیه

پدیدار شده‌اند و دوره پرمین-تریاس پس از یک رویداد انقراض دسته‌جمعی به سرعت متنوع شده‌اند. در مطالعه حاضر نیز رسم شبکه هاپلوتایپی گونه‌های مورد مطالعه بیانگر تفرق هاپلوتایپی نمونه مورد مطالعه نسبت به هاپلوتایپ‌های دیگر مناطق است (شکل ۴). یکی از علل اصلی وجود تفاوت‌های ژنتیکی در جمعیت‌های جانداران دریایی، توانایی گسترش و پراکندگی آن‌ها است. لذا در صورتی که یکی از مراحل زندگی موجودات دریایی حالت پلانکتونی داشته باشد، گسترش آن‌ها ممکن است در فواصل مختلف اتفاق بیفتد. همچنین شرایط هیدرولوژیک مناطق و همچنین توانایی گسترش و پراکندگی آن‌ها بر میزان جریان ژنی تأثیرگذار هستند. مطالعاتی که روی توتیای دریایی *Paracentrotus lividus* که به صورت تجاری برداشت شده بود، تمایز ژنتیکی را بین اقیانوس اطلس و دریای مدیترانه و بین دریای آدریاتیک و سایر حوضه‌های مدیترانه نشان داد و عدم وجود ساختار ژنتیکی در حوضه‌ها را گزارش کرد. تخمین زده می‌شود که واگرایی بین حوضه‌های اقیانوس اطلس و مدیترانه بین ۲۷۰۰۰۰ تا ۳۷۰۰۰۰ سال پیش آغاز شده باشد (Penant et al., 2013). علاوه بر این در تحقیق حاضر، ترسیم درخت تکاملی دارای یک نکته قابل توجه بود و آن شناسایی یک هاپلوتایپ جدید از گونه *Echinometra* با اختلاف ژنتیکی بالا است که از دیگر نمونه‌های ثبت شده در بانک جهانی ژن متمایز گردید. توالی مورد مطالعه از جنس *Echinometra* پس از بلاست کردن در بانک ژن NCBI ۹۶ درصد با توالی مرجع گزارش شده توسط Wang و همکاران (۲۰۱۲) از کشور چین همپوشانی داشت. از این رو می‌توان استنباط کرد که پراکنش این گونه می‌تواند تحت تأثیر مهاجرت احتمالی این گونه نیز قرار گیرد. در این حال جمع‌آوری نمونه‌های بیشتر از منطقه خلیج فارس و دریای عمان و نیز اقیانوس هند به منظور تعیین محدوده جغرافیایی حضور این گونه ضروری است. شناسایی دقیق گونه‌های بومی با توجه به پراکنش ذخایر ژنتیکی این گونه به منظور اعمال مدیریت بهینه صید و پایداری طولانی مدت ذخایر این گونه کمک می‌کند و منجر به حفاظت از اکوسیستم منطقه می‌شود. شایان ذکر است که رفتار مهاجرت، یک فاکتور مهم تأثیرگذار بر میزان جریان ژنی و ساختار جمعیتی به حساب می‌آید. در این ارتباط می‌توان گفت که یکی از مهم‌ترین عواملی که می‌تواند در تنوع و ساختار ژنتیکی جمعیت گونه‌های مختلف منطقه دخالت داشته باشد، وجود سدهای فیزیکی و یا گیاهی در مناطق مورد بررسی می‌باشد. در نهایت، مطالعات بیشتری برای ارزیابی کامل وضعیت جمعیت این جنس از توتیای های دریایی به منظور اجرا و اجرای دقیق اقدامات نظارتی برای حفظ ذخایر در معرض خطر انقراض توتیای های دریایی مورد نیاز است. علاوه بر این، ضروری است که برای به دست آوردن اطلاعات بیشتر در مورد مورفوتیپ‌های مختلف توتیای های دریایی، تحقیقات مولکولی بیشتری با وضوح بالاتر مانند مارکر های مولکولی ریز ماهواره برای درک تنوع و تکامل توتیای های دریایی در خلیج فارس با جزئیات بیشتر اجرا گردد.

## سپاسگزاری

بدین وسیله از حمایت‌های بی‌دریغ دانشگاه آزاد اسلامی واحد قشم و نیز پژوهشکده اکولوژی خلیج فارس و دریای عمان در اجرای این تحقیق تشکر و قدردانی می‌شود.

## منابع

- Adonin, L., Drozdov, A. and Barlev, N. A., 2021. Sea urchin as a universal model for studies of gene networks. *Frontiers in genetics*, 11: 627259.
- Bandelt, H. J., Forster, P. and Röhl, A., 1999. Median-joining networks for inferring intraspecific phylogenies. *Molecular Biology and Evolution*, 16(1): 37-48.
- Calderon Moreno, I., Palacín Cabañas, C. and Turon Barrera, X., 2009. Microsatellite markers reveal shallow genetic differentiation between cohorts of the common sea urchin *Paracentrotus lividus* (Lamarck) in northwest Mediterranean. *Molecular Ecology*, 18(14): 3036-3049.

- Calderon, I., Ventura, C. R. R., Turon, X. and Lessios, H. A., 2010.** Genetic divergence and assortative mating between colour morphs of the sea urchin *Paracentrotus gaimardi*. *Molecular Ecology*, 19(3): 484-493.
- Davidson, E. H., 2006.** The sea urchin genome: where will it lead us? *Science*, 314:939-40.
- Elmasry, E., Razek, F. A. A., El-Sayed, A. F. M., Omar, H. and El Sayed, A. E., 2015.** Abundance, size composition and benthic assemblages of two Mediterranean echinoids off the Egyptian coasts: *Paracentrotus lividus* and *Arbacia lixula*. *The Egyptian Journal of Aquatic Research*, 41(4): 367-374.
- Emlet, R. B. and Hoegh-Guldberg, O., 1997.** Effect of Egg Size on Post-Larval Performance: Experimental Evidence from a Sea Urchin, *Evolution*, 51: 141-152.
- Edmunds, P. J. and Carpenter, R. C., 2001.** Recovery of *Diadema antillarum* reduces macroalgal cover and increases abundance of juvenile corals on a Caribbean reef. *Proceedings of the National Academy of Sciences*, 98: 5067-71.
- Froese, R. and Pauly, D., 2023.** FishBase World Wide Web electronic publication. [www.fishbase.org](http://www.fishbase.org).
- Harley, C. D., Randall Hughes, A., Hultgren, K. M., Miner, B. G., Sorte, C. J., Thornber, C. S., Rodriguez, L. F., Tomanek, L. and Williams, S. L., 2006.** The impacts of climate change in coastal marine systems. *Ecology letters*, 9(2): 228-241.
- Kalantarian, S. M., Archangi, B., Valinassab, T., Rajabi-Maham, H. and Abdi, R., 2022.** A phylogenetic study of a tropical sea urchin, *Echinometra* sp. EZ (Echinoidea: Camarodonta: *Echinometridae*) from the Persian Gulf. *Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom*, 102(3-4): 244-251.
- Ketchum, R. N., Davidson, P. L., Smith, E. G., Wray, G. A., Burt, J. A., Ryan, J. F. and Reitzel, A. M., 2022.** A chromosome-level genome assembly of the highly heterozygous sea urchin *Echinometra* sp. EZ reveals adaptation in the regulatory regions of stress response genes. *Genome Biology and Evolution*, 14(10): 144.
- Kimura, M., 1980.** A simple method for estimating evolutionary rate of base substitutions through comparative studies of nucleotide sequences. *Journal of Molecular Evolution*, 16: 111-120.
- Koch, N. M., Thompson, J. R., Hiley, A. S., McCowin, M. F., Armstrong, A. F., Coppard, S. E., Aguilera, F., Bronstein, O., Kroh, A., Mooi, R. and Rouse, G. W., 2022.** Phylogenomic analyses of echinoid diversification prompt a re-evaluation of their fossil record. *Elife*, 11: 72460.
- Kroh, A., 2020.** Phylogeny and classification of echinoids. In: Lawrence J, editors. *Sea Urchins: Biology and Ecology*. Cambridge: Academic Press. pp. 1-17.
- Marletaz, F., Couloux, A., Poulain, J., Labadie, K., Da Silva, C., Mangenot, S., Noel, B., Poustka, A. J., Dru, P., Pegueroles, C. and Borra, M., 2023.** Analysis of the *P. lividus* sea urchin genome highlights contrasting trends of genomic and regulatory evolution in deuterostomes. *Cell Genomics*, 5: 3(4).
- McClanahan, T. R. and Muthiga, N. A., 2007.** Ecology of *Echinometra*. In *Developments in Aquaculture and Fisheries Science*, 37: 297-317.
- Penant, G., Aurelle, D., Feral, J. P. and Chenuil, A., 2013.** Planktonic larvae do not ensure gene flow in the edible sea urchin *Paracentrotus lividus*. *Marine Ecology progress series*, 480: 155-170.
- Pespeni, M. H., Barney, B. T. and Palumbi, S. R., 2013.** Differences in the regulation of growth and biomineralization genes revealed through long- term common- garden acclimation and experimental genomics in the purple sea urchin. *Evolution*, 67(7): 1901-1914.
- Paul, R. C. and Smith, A. B., 1984.** The early radiation and phylogeny of echinoderms. *Biological reviews* 59:443-81.
- Palumbi, S. R., Martin, A. P., Romano, S. L., McMillan, W. O., Stice, L. and Grabowski, G., 1991.** The Simple Fool's Guide to PCR. Department of Zoology, University of Hawaii, Honolulu.
- Reich, A., Dunn, C., Akasaka, K., Wessel, G., 2015.** Phylogenomic analyses of Echinodermata support the sister groups of Asterozoa and Echinozoa. *PLoS One*.10:e 0119627.
- Rozas, J., Sanchez-DelBarrio, J. C., Messeguer, X., Rozas, R., 2003.** "DnaSP, DNA polymorphism analyses by the coalescent and other methods." *Bioinformatics*, 19(18): 2496-2497.

- Takeuchi, T., Masaoka, T., Aoki, H., Koyanagi, R., Fujie, M. and Satoh, N., 2020.** Divergent northern and southern populations and demographic history of the pearl oyster in the western Pacific revealed with genomic SNPs. *Evolutionary Applications*, 13(4): 837-853.
- Tamura, K., Stecher, G., Peterson, D., Filipski, A. and Kumar, S., 2013.** MEGA6: molecular evolutionary genetics analysis version 6.0. *Molecular biology and evolution*, 30(12): 2725-2729.
- Thompson, J. R., Erkenbrack, E. M., Hinman, V. F., McCauley, B. S., Petsios, E., Bottjer, D. J., 2017.** Paleogenomics of echinoids reveals an ancient origin for the double-negative specification of micromeres in sea urchins. *Proceedings of the National Academy of Sciences*, 114: 5870–7.
- Thompson, J. D., Higgins, D. G., and Gibson, T. J., 1994.** Clustal W: improving the sensitivity of progressive multiple sequence alignment through sequence weighting, positions-specific gap penalties and weight matrix choice. *Nucleic Acids Research*, 22: 4673-4680.
- Wang, H., Kesinger, J. W., Zhou, Q., Matrin, G. and Turner, S., 2008.** Identification and characterization of zebra fish ocular formation genes. *Genome*, 51(3): 222-235.
- Wang, C., Xue, C., Xue, Y., Li, Z., Lv, Y. and Zhang, H., 2012.** Quality changes in sea urchin (*Strongylocentrotus nudus*) during storage in artificial seawater saturated with oxygen, nitrogen and air. *Journal of the Science of Food and Agriculture*, 92(1): 191-196.
- Xiao, N. and Sha, Z., 2022.** Complete mitochondrial genomes of four deep-sea echinoids: conserved mitogenome organization and new insights into the phylogeny and evolution of Echinoidea. *Peer J*, 10: 13730.
- Yaguchi, S. and Yaguchi, J., 2022.** *Temnopleurus reevesii* as a new sea urchin model in genetics. *Development, growth & differentiation*, 64(1): 59-66.