

Create karyotype *Nereis* sp. in Persian Gulf on the West Coast

Forough Papani¹, Ashraf Jazayeri²,
Sorour Echreshavi^{3*}

1. Associate Professor of Biology, Department of
Biology, Faculty of Science, Chamran University,
Ahwaz, Iran

2. Assistant Professor of Biology, Department of
Biology, Faculty of Science, Chamran University,
Ahwaz, Iran

3. Graduate Student, Department of Biology, Faculty of
Science, Chamran University, Ahwaz, Iran
(Received: Apr. 15, 2015 - Accepted: Apr. 24, 2016)

تهیه کاریوتیپ *Nereis* sp. در سواحل غربی خلیج فارس

فروغ پاپن^۱، اشرف جزایری^۲، سرور عچرشاوی^{۳*}

۱. دانشیار، گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم،

دانشگاه شهید چمران اهواز

۲. استادیار، گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم،

دانشگاه شهید چمران اهواز

۳. دانشجوی کارشناسی ارشد بیوسستماتیک، گروه زیست‌شناسی

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۴/۱/۲۶ - تاریخ تصویب: ۱۳۹۵/۲/۵)

Abstract

To identify the species, understanding the characteristics of the species, explore the possibility of speciation, mutations in the study population, and many other purposes. In this method for studying colchicin bath, karyotype use for immature worms. After reviewing the slide karyotype of polychaeta (*Nereis* sp.) and observation and analysis of 50 plaque metaphase plate chromosome number of the species found $2n=28$ from all set chromosome, 14 pairs of chromosome detected 3 pairs metacentric, 9 pairs from sub metacentric and 2 pairs from telocentric. Since the samples were immature (in seasonal samples weren't found any adult worm). The sex chromosome are not visible discernable.

Keywords: Polychaeta, *Nereis* sp., Persian Gulf, karyotype.

چکیده

به منظور شناسایی گونه‌ها، آشنایی با ویژگی‌های گونه‌ای، بررسی احتمال گونه‌زایی، مطالعه جهش در جمعیت‌ها و بسیاری از اهداف دیگر لازم است. در این تحقیق از روش حمام کلجسین جهت مطالعه کاریولوژی کرم‌های پرتار نابالغ استفاده شد. پس از بررسی اسلایدهای کاریوتیپی از نمونه‌های کرم پرتار *Nereis* sp. و مشاهده و آنالیز بیش از ۵۰ پلاک متافازی، عدد کروموزومی این گونه $2n=28$ مشخص گردید. از مجموع ۱۴ جفت کروموزوم شناسایی شده ۳ جفت از نوع متاساتریک، ۹ جفت از نوع ساب متاساتریک و ۲ جفت کروموزوم از نوع تلوساتریک بودند. با توجه به اینکه، نمونه‌های مورد آزمایش نابالغ بودند (در نمونه برداری فصلی هیچ کرم بالغ یا هتروترئیدی یافت نشد). بنابراین کروموزوم‌های جنسی قابل تشخیصی رویت نشد.

واژه‌های کلیدی: پرتاران، *Nereis* sp.، خلیج فارس، کاریوتیپ.

مقدمه

به منظور شناسایی گونه‌ها، آشنایی با ویژگی‌های گونه‌ای، بررسی احتمال گونه‌زایی، مطالعه جهش در جمعیت‌ها و بسیاری از اهداف دیگر، لازم است مطالعات سیتوژنتیکی کاملی صورت گیرد (Tosuji *et al.*, 2010) چنین تحقیقاتی در نخستین گام نیازمند انجام مطالعات کاربیلوژیکی است. ضمن استخراج کروموزوم‌ها و تعیین عدد کروموزومی گونه، مهمترین ویژگی‌های کروموزومی از قبیل طول کل کروموزوم، طول بازوهای بلند و کوتاه، محل استقرار سانترومر، شاخص سانترومری و غیره مشخص می‌شود (Gold *et al.*, 1990).

کاربوتایپ به کلیه خصوصیات اطلاق می‌شود که می‌توان به وسیله آن هر کروموزوم را در مجموعه کروموزوم‌های جانداران تعیین کرد (Scheffer, 1990). تهیه کاربوتایپ امکان بررسی ساختار ژنتیکی موجودات را فراهم می‌کند (Gold *et al.*, 1990). کاربوتایپ را می‌توان برای یک فرد، نژاد، جنس و یا گروهی از جمعیت‌های مشخص به کاربرد کاربوتایپ در واقع تصویری است که در آن، جفت کروموزوم‌های همولوگ از نظر سایز به ترتیب نزولی، ردیف شده‌اند بر این اساس هر گونه دارای کاربوتایپ خاص خود می‌باشد (Ackermann, 2005). مطالعات کاربیلوژیک نقش مهمی در طبقه بندی گونه‌های مختلف دارند (Abdel *et al.*, 1993).

با توجه به ماهیت چرخه سلولی و مراحل متوالی تقسیمات میتوزی، بدیهی است بهترین مرحله مشاهده و مطالعه میکروسکوپی کروموزوم‌ها، مرحله متافاز است (Virgilio *et al.*, 2009) زیرا در این مرحله، کروموزوم‌ها به حداکثر ضخامت و فشردگی و حداقل طول رسیده‌اند. بنابراین به راحتی توسط میکروسکوپ نوری قابل مشاهده و بررسی هستند (Abdel *et al.*, 1993).

به منظور دسترسی به کروموزوم‌های متافازی، می‌بایستی در این فاز از ادامه روند میتوز ممانعت کرد

(Tosuji *et al.*, 2004)، به این منظور می‌توان از اثرات برخی مواد سمی از قبیل کلچسین (Colchicin) و یا وین بلاستین (Vinblastin) بهره برد (Lipari *et al.*, 1994). این ترکیبات از تشکیل دوک تقسیم جلوگیری می‌کنند تا تقسیم میتوزی در مرحله متافازی متوقف گردد. نکته مهم در این زمینه اطلاع کافی از مدت زمان یک چرخه میتوزی در هر گونه است بدیهی است برای بسیاری از جانوران مدت سیکل میتوزی مشخص شده و در غیر این صورت بایستی به روش آزمون و خطا عمل نمود (Gold *et al.*, 1990).

استخراج کروموزوم‌های متافازی می‌تواند از بافت‌های مختلف بدن هر جانور، صورت گیرد به شرط آنکه بافت مورد نظر از تقسیمات میتوزی قابل توجهی برخوردار باشد (Ahmad, 2008). بر این اساس مناسب ترین بافت‌ها در اکثر جانوران عبارتند از بافت‌های مغز استخوان، خون، غدد جنسی، کلیه، در آبزیان علاوه بر بافت‌های فوق از آبشش‌ها نیز استفاده می‌شود (Gold *et al.*, 1990).

پس از تهیه کاربوتایپ می‌توان با تکنیک رنگ‌آمیزی گیمسا، صرفاً به منظور دستیابی به عدد کروموزومی و ویژگی‌های هر کروموزوم اقدام نمود (Tosuji *et al.*, 2010). به علاوه جهت دستیابی به نتایج بیشتر می‌توان از تکنیک‌های رنگ‌آمیزی *C. Band* و *G. Band* که به شناسایی محل سانترومر و نحوی آرایش هتروکروماتین‌ها (Heterochromatin) و یوکروماتین‌ها (Euchromatin) بر روی هر کروموزوم می‌پردازد نیز استفاده کرد (Selo *et al.*, 2009). در چنین روش‌هایی، شناسایی و تشخیص کروموزوم‌های همولوگ (Homolog)، کروموزوم‌های جنسی و نیز ناهنجاری‌های کروموزومی، به مراتب ساده‌تر خواهد بود (Ackermann *et al.*, 2005).

از سوی دیگر مکانیسم تعیین جنسیت در کرم‌های پرتار همواره مورد توجه محققان بوده است (Alcantra *et al.*, 2008). پژوهش‌هایی که بر روی ژنتیک تعیین

(رسوب این مرحله برای دومین بار تحت شرایط مشابه شستشو گردید). در خاتمه به رسوب باقی مانده میزان ۱ ml فیکساتور تازه و سرد اضافه شده و همگن سازی صورت گرفت و به وسیله پی پت پاستور و به روش چکاندن پرتابی از ارتفاع ۵۰ cm روی لامهای تمیز و سرد، لامگیری انجام شد (Gold et al., 1990)، لامهای حاصل بلافاصله روی سطح شیب دار و در دمای آزمایشگاه خشک گردید. پس از ۲۴ ساعت، لامهای حاصل به وسیله گیمسای ۵٪ برای مدت ۲۰ دقیقه رنگ آمیزی شد، بلافاصله شستشوی لامها با آب مقطر انجام و لامها با آب مقطر انجام و لامها در دمای آزمایشگاه، خشک شد (Leitao et al., 2010).

اسلایدهای رنگ آمیزی شده به وسیله میکروسکوپ مجهز به دوربین بررسی گردید و از بهترین پلاکهای متافازی عکسبرداری (دوربین مدل BELL500) شد. به منظور آنالیز کاربوتیپ گونه پس از اندازه گیری طول هر کروموزوم (بر حسب میکرومتر) طول بازوهای بلند و کوتاه نیز اندازه گیری شد سپس طول کل هاپلوئید گونه محاسبه گردید (مجموع طول کروموزومهای هاپلوئید ۱۴ عدد) تا طول نسبی هر کروموزوم محاسبه گردد (Leitao et al., 2010).

$$\text{طول نسبی هر کروموزوم} = \frac{\text{طول کروموزوم}}{\text{طول کل هاپلوئید گونه}}$$

به علاوه جهت تعیین موقعیت سانترومر از پارامترهای شاخص سانترومری و نیز نسبت بازوها استفاده شد (Glasby et al., 2005) که بر اساس فرمولهای زیر محاسبه گردید (اندازه گیری کروموزوم بر حسب واحد میکرومتر می باشد) (Leitao et al., 2010).

$$\text{شاخص سانترومری} = \frac{\text{طول بازوی کوتاه}}{\text{طول کل هر کروموزوم}}$$

$$\text{نسبت بازوها} = \frac{\text{طول بازوی کوتاه}}{\text{طول بازوی بلند}}$$

جنسیت در کرمهای پرتار انجام گرفته است نشان می دهد که نرها و ماده های هتروگامت (XX-XY) هستند (Bantha et al., 1870).

مواد و روش ها

نمونه برداری به وسیله گرب مدل ون وین با سطح پوشش ۰/۰۶۲۵ انجام گرفت و نمونه ها به صورت زنده همراه با آب دریا به آزمایشگاه منتقل شدند (Harris, 2001). سپس به منظور متوقف نمودن تقسیمات سلولی در مرحله متافازی (جهت رویت و بررسی کروموزومهای ضخیم و قابل تشخیص) از روش حمام کلچسین، استفاده گردید. به این ترتیب که در آکواریوم هوادهی شده، از آب دریا (با شوری ppt ۳۳-۳۵ و دمای ۲۵-۳۳ °C) جهت تهیه حمام کلچسین با غلظت ۱٪ استفاده شد، سپس کرمها به مدت ۶ ساعت در شرایط فوق انکوبه شدند (Leitao et al., 2010).

پس از اتمام زمان انکوباسیون، جهت هیپوتونیزاسیون و متورم شدن و ترکیدن یاخته از محلول هیپوتونیک کلریدپتاسیم ۰/۰۷۵ مولار استفاده شد. به این ترتیب که پس از خارج کردن کرمها از آکواریوم، هر نمونه به هاون چینی حاوی محلول هیپوتونیک، انتقال یافته و کاملاً له و هموژنیزه گردیدند به مدت ۴۵ دقیقه سوسپانسیون بافتی فوق در محلول هیپوتونیک نگهداری شد (Carvalo, 2007). سپس جهت تثبیت بافتی ۲ ml محلول فیکساتور کارنوی تازه و سرد (۴ °C) اضافه شده و سوسپانسیون بافتی کاملاً مخلوط شد (Ipucha et al., 2007) پس از ۳۰ دقیقه، سوسپانسیون به لوله سانتریفوژ انتقال یافت در ادامه نخستین مرحله سانتریفوژ با شرایط ۱۰۰۰ rpm و مدت ۱۰ دقیقه انجام شد، سپس محلول رویی (Sup) تخلیه و به رسوب باقی مانده (Pellett)، مجدداً فیکساتور تازه و سرد به صورت قطره قطره افزوده شد و همگن سازی رسوب با فیکساتور به وسیله همزن شیشه ای انجام گردید، سانتریفوژ مجدداً با شرایط قبلی انجام شد

نتایج

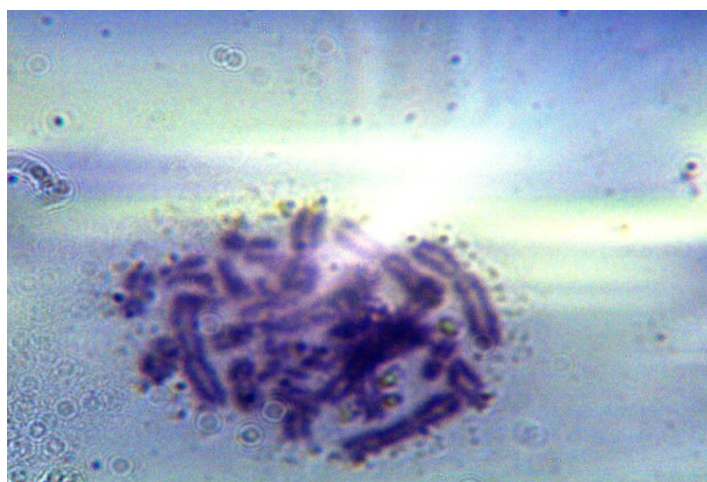
پس از بررسی اسلایدهای کاربوتیمی از نمونه‌های کرم پرتار *Nereis sp.* و مشاهده و آنالیز بیش از ۵۰ پلاک متافازی، عدد کروموزومی این گونه $2n=28$ مشخص گردید. بر اساس محل استقرار سانترومر از مجموع ۱۴ جفت کروموزوم شناسایی شده ۳ جفت از نوع متاساتریک (جفت کروموزوم‌های شماره ۱، ۴ و ۶)، ۹ جفت از نوع ساب متاساتریک (جفت کروموزوم‌های شماره ۲، ۳، ۵، ۷، ۸، ۹، ۱۰، ۱۱، ۱۳) و ۲ جفت کروموزوم‌های شماره ۱۲ و ۱۴ از نوع

تلوساتریک بودند (شکل‌های ۱ و ۲).

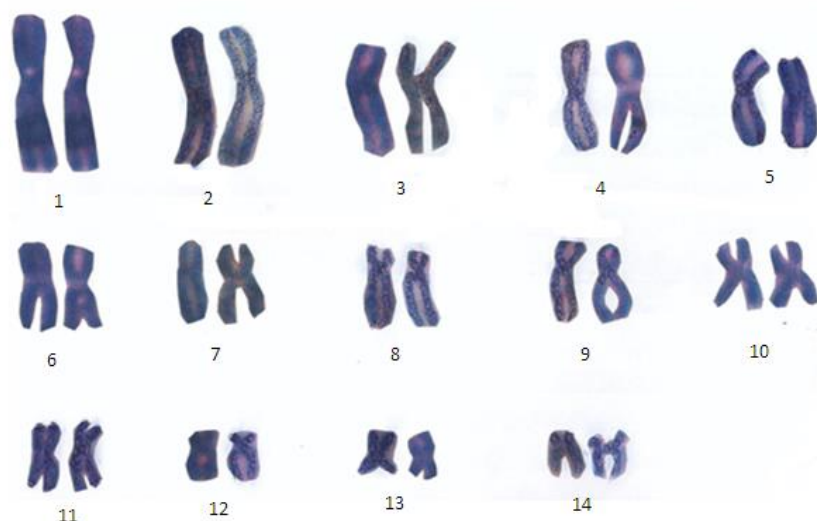
بزرگ‌ترین کروموزوم‌ها (جفت کروموزوم شماره ۱) دارای طول نسبی $14/32 \pm 0/29$ با شاخص سانترومری $46/55 \pm 0/47$ بود درحالی‌که کوچک‌ترین کروموزوم‌ها (جفت کروموزوم شماره ۱۴) طول نسبی $2/76 \pm 0/15$ و شاخص سانترومری $27/25 \pm 0/33$ داشتند. با توجه به اینکه، نمونه‌های مورد آزمایش نابالغ بودند (در نمونه‌برداری فصلی هیچ کرم بالغ یا هترونییدی یافت نشد). بنابراین کروموزوم‌های جنسی قابل تشخیصی رویت نشد (جدول ۱).

جدول ۱. مطالعه طول بازو و شاخص سانترومری کروموزوم گونه (*Nereis sp.*) بر حسب میکرومتر

شماره کروموزوم	نوع کروموزوم بر اساس محل سانترومر	طول نسبی (%)	شاخص سانترومری	نسبت بازوها
۱	متاساتریک	$14/32 \pm 0/29$	$46/55 \pm 0/47$	$0/93 \pm 0/03$
۲	ساب متاساتریک	$12/83 \pm 0/39$	$40/38 \pm 0/32$	$0/67 \pm 0/12$
۳	ساب متاساتریک	$10/22 \pm 0/41$	$36/58 \pm 0/17$	$0/57 \pm 0/07$
۴	متاساتریک	$9/62 \pm 0/33$	$45/15 \pm 0/23$	$0/91 \pm 0/08$
۵	ساب متاساتریک	$9/12 \pm 0/58$	$45/90 \pm 0/52$	$0/85 \pm 0/03$
۶	متاساتریک	$7/16 \pm 0/49$	$51/72 \pm 0/44$	$0/99 \pm 0/18$
۷	ساب متاساتریک	$6/17 \pm 0/64$	$43/82 \pm 0/17$	$0/78 \pm 0/12$
۸	ساب متاساتریک	$5/67 \pm 0/16$	$34/78 \pm 0/26$	$0/83 \pm 0/02$
۹	ساب متاساتریک	$5/18 \pm 0/51$	$47/16 \pm 0/76$	$0/90 \pm 0/25$
۱۰	ساب متاساتریک	$4/69 \pm 0/36$	$63/15 \pm 0/17$	$0/78 \pm 0/25$
۱۱	ساب متاساتریک	$4/29 \pm 0/28$	$52/50 \pm 0/27$	$0/72 \pm 0/20$
۱۲	تلوساتریک	$3/98 \pm 0/18$	$31/25 \pm 0/15$	$0/45 \pm 0/05$
۱۳	ساب متاساتریک	$3/35 \pm 0/29$	$42/18 \pm 0/43$	$0/75 \pm 0/11$
۱۴	تلوساتریک	$2/76 \pm 0/15$	$27/25 \pm 0/33$	$0/37 \pm 0/15$



شکل ۱. پلاک متافازی از سلول‌های گونه *Nereis sp.*



شکل ۲. کربوتیپ چیده شده گونه *Nereis* sp.

عدد کروموزومی این گونه $2n=28$ شمارش گردید. در تحقیقات مشابه روی خانواده پرتاران (Nereidae) بیشترین اعداد کروموزومی گزارش شده $2n=28$ بوده است (Ipucha *et al.*, 2007). به علاوه وجود کروموزوم‌های عمدتاً متاساتریک و ساب متاساتریک در مطالعات مشابه تایید شده است (Jha *et al.*, 1995). استفاده از روش حمام کلچسین برای کرم‌های پرتار نابالغ در بسیاری از مطالعات پیشنهاد گردیده است که نتایج بیانگر ایجاد پلاک‌های متافازی مناسبی بوده است (Bantha *et al.*, 2003).

نتایج آنالیز کروموزومی این گونه (جدول ۴) نشان می‌دهد که ۱۴ جفت کروموزومی مشاهده شده دارای شاخص سانترومری قابل توجه بوده‌اند (Christopher *et al.*, 2009). بنابراین تشخیص جایگاه سانترومری به سهولت امکان‌پذیر گردید نتایج مطالعات مشابه روی سایر گونه‌های این خانواده نیز نشان داده است (Tosuji *et al.*, 2004) که کروموزوم‌های این جانوران برخلاف بسیاری از بی‌مهرگان دریازی که عمدتاً از نوع میکروکروموزوم می‌باشند، دارای بازوها و سانترومر قابل تشخیص هستند (Fauchald *et al.*, 2008). به علاوه با توجه به ویژگی شاخص سانترومری در این گونه می‌توان علاوه بر عدد

بحث و نتیجه‌گیری

به وسیله کاربوتایپ می‌توان هر کروموزوم را در مجموعه کروموزوم‌های جانداران تعیین کرد (Bakken *et al.*, 2006). مهم‌ترین خصوصیات در شناسایی کروموزوم‌ها عبارتند از طول نسبی، طول بازوها و شاخص سانترومری به علاوه تعداد کروموزوم‌ها یا عدد کروموزومی گونه که بر اساس دیپلوئید ($2n$) و یا هاپلوئید (n) بیان می‌شود نیز جهت معرفی هر گونه ضروری است (Gode *et al.*, 2010).

کرم‌های پرتار جانورانی جنس جدا و دارای لقاح خارجی هستند (Bakken *et al.*, 2006) که در طی سیکل زندگی خود و پس از بالغ شدن در پیکره شان دچار تغییرات مرفولوژیکی و فیزیولوژیکی می‌شوند که در این حالت به آنها هترونرئید گفته می‌شود (Benbow, 2009) که آماده رهاسازی گامتی و لقاح در آب دریا هستند (Barnes, 1997).

در این تحقیق با توجه به فصل نمونه‌برداری که در پاییز- زمستان صورت گرفت. نمونه‌های حاصل، کرم‌های پیش از مرحله بلوغ را شامل می‌شد. بنابراین تشخیص جنسیت کرم‌ها بر اساس مرفولوژی مقدور نبود. به علاوه از تمامی بافت بدنی جانور جهت متافازی کردن و تهیه پلاک متافازی استفاده شد.

مشاهده شده که در صورت وجود رفتارهای تولیدمثلی متفاوت (الگوهای تولیدمثل متمایز و وابسته به زیستگاه) که در بروز نسبت جنسی جمعیتی هم اثر خواهد داشت، اعداد کروموزومی بسیار متنوعی مشاهده خواهد داشت از جمله $2n=18$ و $2n=24$ (Muller et al., 1990).

بر این اساس *Nereis sp.* را در دو گروه تقسیم‌بندی می‌کنند، گروه اول دارای الگوی تولیدمثلی متنوع و دارای اعداد کروموزومی متغییر از جمله *Hediste japonica* و *H. diadroma* و گروه دوم که الگوی تولیدمثلی ثابتی داشته و عدد کروموزومی غالب آنها $2n=28$ گزارش شده است (Jones et al., 2003). به نظر می‌رسد گونه مورد مطالعه در این تحقیق (*Nereis sp.*) در کرم‌های پرتار گروه دوم قرار می‌گیرد.

کروموزومی دیپلوئید $2n=28$ ، از عدد هاپلوئید $n=14$ استفاده کرد (Bantha et al., 2003).

در مطالعه‌ای دیگر استفاده از کرم بالغ *Nereis sp.* به صورت قطعه‌ای از ناحیه انتهایی دم و سپس انکوبه کردن در آکواریوم تا زمان ظهور بافت بازسازی شده به مدت ۴ هفته پیشنهاد شده است که نتایج تحقیق فوق علاوه بر اعلام عدد کروموزومی $2n=28$ ، بیانگر عدم شناسایی کروموزوم‌های جنسی بوده است (Carvalho, 2007). اگرچه نوعی کروموزوم متفاوت تحت عنوان کروموزوم B را در برخی گونه‌های این خانواده از جمله گونه *Hediste diversicolor* نشان داده است. که موجب تغییر عدد کروموزومی گونه‌های فوق به $2n=29$ بوده است (Jha et al., 1995).

در تحقیقات مشابه روی کرم‌های *Nereis sp.*

REFERENCES

- Abdel, K.; Williams, K.; Grieve, C.; (1993). Blue swimmer crab- Australian Fisheries Resources. Bureau of Rural Science and the fish Society London; 2: 29-52.
- Ackermann, Ch.; (2005). Clonal domains in postlarval *Platynereis dumerilii* (Annelida: Polychaeta). Journal of Morphology; 226: 258-280.
- Ahmad, MM.; (2008). Systematic study on Polychaeta from Persian Gulf and Shatt Al-Arab. Iraq University of Basrah; 4: 1-55.
- Alcantra, PH.; Hernandez, MA.; (2008). Polychaetes described for the Mexican pacific. laboratorio de Ecology Biodeversided the Invertebra Marions; 36: 37-61.
- Bakken, T.; Wilson, RS.; (2006). Phylogeny of Nereidids (Polychaeta, Nereididae) with paragnaths. Zoologica Scripta; 34: 507-547.
- Bantha, GT.; Anderson, O.; (1997). Bioturbation and the fate of sediment pollutants. Zootaxa; 53: 233-248.
- Barnes, RD.; (1997). Invertebrate zoology, 5th ed. saunders collage publications. Philadelphia; USA: 179-225.
- Benbow, ME.; (2009). Annelidae Polychaeta. Zootaxa; 17: 124-127.
- Carvalho, S.; Barata, M.; (2007). Enrichment of aquaculture earthen ponds with *Nereis sp.* Aquaculture; 262: 227-236.
- Christopher, J.; Glasby-Hsieh, HL.; (2009). New species and new record of the *perinereis nuntia* species from Taiwan and other Indo-West pacific Shores. Museum and Art Gallery of the Northern Territory; 496: 95-105.
- Fauchald, K.; Glasby, CJ.; (2008). An information system for Polychaeta families and higher taxa. Ocean Science Journal; 3: 45-51.
- Glasby, CJ.; Hsieh, HL.; (2005). New species and New Record of the *Perinereis nuntia* group. Zoological Studies; 45: 226-234.
- Gode, L.; Lemao, P.; Grant, C.; (2010). Marine invertebrate fauna of the chausey archipelago. Zootaxa; 51: 147-165.

- Gold, JR.; Li, CY.; Shipley, NS.; Power, PK.; (1990). Improve methods for working with fish chromosomes with a review of metaphase chromosome banding. *Journal of Fish Biology*; 37: 563-575.
- Harris, L.; (2001). Polychaeta. *Scamit Newsletter*; 19: 11-17.
- Ipucha, MC.; Santos, CG.; (2007). Cytogenetics characterization of Nereididae. *Journal Basic Application Genetics*; 18: 15-22.
- Jha, NA.; Hutchinson, TH.; (1995). The chromosome of *Platynereise dumerilii*. *Biology Association*; 75: 551-562.
- Jones, PK.; Giangrande, A.; (2003). Two new species of an atypical group of pseudo Branchiomma. *Ocean Science Journal*; 496: 95-103.
- Leitao, A.; Carvalho, S.; (2010). Cytogenetics of *Hediste diversicolor* and comparative karyological analysis within Nereididae. *Aquatic Biology*, 10: 193-200.
- Lipari, R.; Vitturi, R.; (1994). Cariotipoe organizzatori nucleolari in *Perinereis macropus*. *Biological Marin Mediterrane*; 1: 361-362.
- Muller, C.; Weinberg, JR.; (1990). Divergence between populations of a monogamous Polychaete with male parental care: Premating isolation and chromosome variation. *Biology Science*, 107: 205-213.
- Selo, M.; Kopecka-Pilarczyk, J.; (2009). Biomarkers in two estuarine invertebrates *Nereis* sp. *Marin Biology*; 35: 523-531.
- Tosuji, H.; Miyamoto, J.; (2004). Karyotyping of female and male *Hediste japonica*. *Zoology Science*; 21: 147-152.
- Tosuji, H.; Togami, K.; (2010). Karyotype analysis of the hermaphroditic viviparous polychaeta, *Hediste limnicola*. *Journal Marin Biology Association*; 90: 613-6162.
- Virgilio, M.; Fauvelot, C.; (2009). Phylogeography of the common ragworm *Nereis* sp. reveals cryptic diversity. *Marin Biology*; 18: 1980-1998.