

حياتية مجذافي الأقدام 1992 *Ergasilus ogawai*
Kabata, المتطفل على غلاصم أسماك الجري الآسيوي
***Silurus triostegus* من نهر كرمة علي، شمال مدينة**
البصرة*

ثامر قاطع عذاي، نجم رجب خميس* وعباس ناجي بلاسم
 قسم بحوث الأسماك، دائرة البحوث الزراعية وتكنولوجيا الغذاء، وزارة العلوم
 والتكنولوجيا
 * قسم الأسماك والثروة البحرية، كلية الزراعة، جامعة البصرة

الخلاصة

تم خلال المدة من أيلول 1999 إلى آب 2000 جمع 194 سمكة جري آسيوي *Silurus triostegus* من نهر كرمة علي، شمال مدينة البصرة. سجلت إصابات شديدة بالقشري *Ergasilus ogawai* على غلاصم هذه السمكة. بلغ معدل نسبة الإصابة 98.9% ومعدل شدة الإصابة 417، أما أعلى شدة إصابة فقد بلغت 1985. لوحظت تغيرات مظهرية في حجم وشكل منطقة الرأس الصدري وشكل مبايض الطفيلي مع تقدمه بالعمر. أكدت التغيرات الشهرية في إنتاج القشري للبيوض وجود أكثر من موسم واحد لطرح البيوض مع وجود موسمين رئيسيين خلال الربيع والخريف. أجريت محاولات للحصول على يرقات القشري *E. ogawai* في المختبر وأسفر ذلك عن الحصول على يرقات بعد فقس البيض الناضج في أطباق زجاجية وتطورها إلى يرقتي النابليوس الأولى والثانية فقط. يغرز الطفيلي مخلب لامسه الثاني في الخيوط الغلصمية لمضيفاته وذلك لتثبيت جسمه، وهو يتغذى على خلايا الدم وأنسجة الغلاصم والسوائل الجسمية.

* جزء من رسالة ماجستير للباحث الأول.

المقدمة

تضم العائلة Eragasilidae طفيليات الأسماك كاملة السعظم الحديثة Teleostei (1) عدا بعض الشواذ التي تتواجد على النواعم (2). تسبب أنواع الجنس *Eragasilis* خسائر عند إصابتها لمضيفاتها، فقد بين Paperma (3) إن قشري الغلاصم *E. lizae* المتطفل على أسماك عائلة البياح أدى إلى خسائر فادحة نتيجة تحطم غلاصم تلك الأسماك. أصيبت أسماك الهامور *Epinephelus malabaricus* المستزرعة في تايلاند بخسائر نتيجة لتطفل القشري *E. lobous* حيث وصلت أعداده إلى 1000 فرد على غلاصم الأسماك مؤدية إلى حدوث التهابات ونخر وإتلاف الخيوط الغلصمية (4).

تناولت دراسة طفيليات الأسماك في العراق ومنها القشريات المتطفلة على الأسماك ومن ضمنها أنواع الجنس *Eragasilis* وصف تلك الأنواع ولم تتطرق لدراسة الجوانب الحياتية باستثناء دراسات محدودة (5، 6، 7، 8، 9، 10). ونظراً لما توفره دراسة الجوانب الحياتية من معلومات عن تطور القشري من مرحلة إلى أخرى ومواعيد إنتاج البيوض وموعد بدء الإصابة بأفراد جديدة لذا هدفت الدراسة الحالية إلى التعرف على بعض الجوانب الحياتية للقشري *E. ogawai* للحد من خطورته وتقليل المخاطر الناجمة عنه لعدم تخصصه فضلاً عن إمكانية إصابة الأسماك الكبيرة جداً حيث سجله الباحث الياباني K. Ogawa من أسماك القوبع المنشاري *Pristis microdon* وأسماك ذنب البحر الكبيير *Lates calcalifer* (11)، ونظراً لتواجد بعض أنواع الجنس *Pristis* في مياه الخليج العربي (12) فإن ذلك يسهل انتقال الإصابة للأسماك المتواجدة في المياه الداخلية.

المواد وطرائق العمل

جمعت 194 سمكة جري أسوي *Silurus triostegus* من نهر كرمة على، شمال مدينة البصرة خلال المدة من أيلول 1999 وحتى نهاية آب 2000. قطع الغطاء الغلصمي من جانبي السمكة وأزيلت الصفائح الغلصمية حسب ترتيبها على السمكة

باستخدام مقص مدبب معقوف لتلافي قطع الصفيحة الغلصمية الاتية. غسلت الصفائح الغلصمية بتوجيه الماء عليها لتنظيفها وإزالة بقايا الدم المتخثر. وضعت كل صفيحة في طبق بتري حاوي على كمية من ماء الحنفية تكفي لتغطية الصفيحة الغلصمية قليلاً. استخدم مجهز تشريحي نوع Olympus مجهز بمصباح كهربائي يمكن التحكم بزاوية الأضواء الساقطة على القشريات لتمييزها بوضوح.

درست إنتاجية القشري للبيوض 6 وذلك بنقل القشريات التي سبق وأن حفظت في كحول أثيلي 70% في زجاجة ساعة حاوية على حامض اللبنيك Lactic acid بتركيز 85% باستخدام أبرة دقيقة (4). وضع قليل من الفازلين على جانبي الشريحة الزجاجية لمنع الضغط الذي قد يتعرض له القشري وغطيت بغطاء الشريحة.

أجريت محاولات مختبرية للتعرف على الأطوار اليرقية للقشري *E. ogawai* فقد وضعت في المحاولة الأولى مجموعة من أسماك الجري المصابة بالقشري في أحواض زجاجية وأحواض بلاستيكية ملئت بماء حنفية إعتيادي ومرشح باستخدام شبكة هائمات حيوانية أو ماء حنفية مغلي وذلك لضمان عدم وجود يرقات مجذافيات الأقدام الأخرى. أما في المحاولة الثانية فأجريت بعد أخذ مجموعة من أكياس البيوض الناضجة (حاوية على يرقات) ووضعت في أطباق بتري مع قليل من ماء الحنفية. حضنت اليرقات في المختبر ولفترات مختلفة (13، 14).

أخذت نماذج حية من القشري لتوضيح محتويات القناة الهضمية وذلك بوضعها على شريحة زجاجية مجهزة بكمية قليلة من الماء وذلك بوضع قليل من الفازلين على جانبي الشريحة وبكمية تكفي فقط لمنع أنضغاط القشري وغطي بغطاء الشريحة ثم ضغط برفق على غطاء الشريحة، حيث لوحظت تغيرات في شكل مباحض القشري *E. ogawai* (15) واستخرجت محتويات القناة الهضمية ولوحظت مكوناتها (16).

النتائج والمناقشة

جمعت في الدراسة الحالية 194 سمكة جري آسيوي، أصيبت غلاصمها بما مجموعه 80067 قشري، كان معدل نسبة الإصابة 98.9% ومعدل شدة الإصابة 417. سجلت إصابات شديدة بالقشري *E. ogawai* على غلاصم هذه

الأسماك حيث وصلت أعلى شدة إصابة الي 1985 قشري متطفل على غلاصم سمكة واحدة من أسماك الجري الآسيوي.

ثبت القشري *E. ogawai* جسمه في أنسجة غلاصم مضيفه وذلك بعرز طرف اللامس الثاني المخلي إذ من المعروف أن عضو التثبيت في إناث العائلة Ergasilidae (لأن ذكور هذه القشريات حرة المعيشة) هو اللامس الثاني الذي يتحور على شكل خطاف (17). تؤشر سرعة سباحة الأسماك وحجم الخيوط الغلصمية في أسلوب طريقة التثبيت ففي قشريات هذه العائلة وعلى ما يبدو فالأفراد المتطفلة على أسماك سريعة السباحة تثبت نفسها بطريقة الأحاطة التامة Grasp للامس القشري للخيوط الغلصمية (18). بين Kabata (17) إن وجود نظام التسنن على الحافة الخلفية للصفحة بين الحرقفية Intercoxal plate يساعده على تثبيت الطفيلي بصورة أفضل على الخيوط الغلصمية فالأسماك متجهة الى الأسفل وبذلك تفرز في الطبقة المخاطية للغلاصم مما يساعد الطفيلي على التثبيت في بداية تطفله (قبل عرز اللامس الثاني) أو في حالة تغير مكان الإصابة.

يتغذى هذا القشري على خلايا الدم الحمر التي شكلت الجزء الأكبر من الغذاء، كما إحتوى غذائه على كتل من خلايا ثلاثية الغلاصم فضلاً عن أنواع أخرى من خلايا الدم وسوائله. أكد Kabata (17) إن أجزاء فم هذه القشريات لا تقوى على إنتزاع هذه الأنسجة من مكانها وإنما تفرز عصارات هاضمة خارج أجسامها في المنطقة المحصورة بين الفم والزوج الأول من أرجل السباحة مما يتسبب في هضم أنسجة المضيف جزئياً وبحركة الأرجل وأجزاء الفم يسهل إقتلاعها وإبتلاعها بعد ذلك.

لوحظت تغيرات حجم وشكل منطقة الرأس الصدري Cephalothorax للقشري. فالأفراد حديثة التطفل صغيرة الحجم يكون فيها طول هذه المنطقة مرة ونصف بقدر عرضها (شكل 1 a) وبعد مدة من تغذي القشري تحدث تطورات في مظهره الخارجي من أهمها تضخم منطقة الرأس الصدري وزيادة عرضها على حساب الطول إذ يكون شكلها بيضوياً بدلاً من كونه متطاولاً في المرحلة السابقة (شكل 1 b). إن زيادة حجم هذه المنطقة يكون أكبر في المنطقة الخلفية على حساب المنطقة الأمامية التي تبرز إلى الأمام أكثر مع التقدم بالعمر لتصبح قاعدة اللامس الثاني، وتحدث تغيرات

أخرى كذلك في بعض أجزاء الجسم وأرجل السباحة. أما في المراحل الأخيرة من عمر القشري فتمتلئ منطقة الرأس الصدري ويكون شكلها مربعاً أو كروياً ويصل طولها إلى نصف الطول الكلي للجسم تقريباً (شكل 1 c ، d) ويرافق ذلك أيضاً تغير في أجزاء الجسم الأخرى.

لوحظت تغيرات في شكل مبيض القشري *E. ogawai* صاحبت نموه وتقدمه بالعمر، فالأفراد حديثة التطفل مبيضها على شكل صليب (شكل 2 a)، ثم ازداد حجم وتفرعات المبيض وظهر لها فرعين جانبيين خلفيين (شكل 2 b)، وفي المرحلة اللاحقة (شكل 2 c)، ازدادت التفرعات الجانبية الأربع طولاً. ظهرت تغيرات كبيرة حيث زادت تفرعات المبيض الجانبية الأمامية طولاً وإنحنت إلى الأمام (شكل 2 d)، أما الفرع الوسطي الأمامي فازداد طولاً وانفجحت نهايتي الفرعين الجانبيين الخلفيين، وقد يظهر فرعان جانبيين خلفيان إضافيان (شكل 2 c)، وفي المرحلة الأخيرة تملئ تفرعات المبيض منطقة الرأس الصدري حيث زاد حجم التفرعات الجانبية لتتقارب مع بعضها وقد تظهر إنتفاخات جانبية (شكل 2 f , g).

أعطى Kabata (17) رسماً توضيحياً لموقع وشكل مبيض القشري *Pseudoergasilus parasiluri* وضمن دراسة لحياتية القشري *E. confuses* شخصاً ص Tedla & Feranado (19) مرحلتين لنضج مبيض هذا القشري المتطفل على غلاصم أسماك القـرخ *Perca fluviatilis*، ووصفـf

لوحظت تغيرات شهرية في معدل عدد البيوض التي تحويها أكياس إناث القشري الناضجة (جدول 1). كان معدل عدد البيوض في شهر أيلول 87 بيضة/كيس، وإنخفض تدريجياً حتى وصل أقل عدد في شهر كانون الثاني (32 بيضة/كيس). هذا الإنخفاض هو دليل على موسم وضع البيوض الخريفي للقشري. توقف القشري عن طرح البيوض خلال شهري كانون الثاني وشباط وبقيت بعض البيوض التي لم تطرح خلال الأشهر السابقة مبعثرة وغير مرتبة بداخل كيس ببيض مشوه، ثم طرحت هذه البيوض. بعدها بدأت القشريات بإنتاج أكياس بيوض جديدة وازداد إنتاجها بصورة كبيرة خلال شهري آذار ونيسان تدريجياً بعد شهر مايس وخلال أشهر الصيف مما يدل على موسم

طرح البيوض وإنخفاض معدل إنتاج بيوض جديدة خلال تلك الأشهر مع ارتفاع درجات الحرارة إلى أقصاها (28 - 31م).

من ملاحظة التغيرات الشهرية في إنتاج القشري للبيوض (جدول 1) يتبين وجود أكثر من موسم لطرح البيوض مع وجود موسمين رئيسيين خلال الربيع والخريف على التوالي كذلك لوحظ أن أفضل إنتاج للبيوض يحصل في الأطوال المتوسطة من القشري (500 ± 10 ميكرومتر) فالأفراد حديثة التطفل تنتج عدداً قليلاً من البيوض في الندفعة الأولى وكذا الأفراد الكبيرة جداً تكون في أواخر إنتاجها.

أجريت محاولات مختبرية للحصول على يرقات القشري *E. ogawai* وأمكن الحصول على مرحلتين يرقتين هما النابليوس الأولى والنابليوس الثانية وبعد حضانة هذه اليرقات في المختبر ماتت جميعها خلال 48 ساعة. تميزت يرقة النابليوس الأولى بشكلها البيضوي الشفاف الذي يضيء عند المؤخرة، معدل طولها 88 ميكرومتر وعرضها 45 ميكرومتر. تقع فتحة الفم على السطح البطني من الثلث الأمامي من الجسم وعلى جانبي فتحة الفم. تحمل اليرقات ثلاثة أزواج من اللواحق ولا يوجد أي تعقيل في جسم اليرقة في المرحلة الأولى. يرقة النابليوس الثانية ذات جسم بيضوي متطاوول وهي أقل شفافية من المرحلة الأولى ومعدل طولها 102 ميكرومتر ومعدل عرضها 62 ميكرومتر كما ينحظ تضخم الزوج الثالث من لواحق الجسم وظهور الزوج الرابع من اللواحق الجسمية. إن عدم النجاح في إكمال دورة حياة القشري *E. ogawai* قد يعود لأسباب فنية تتعلق بتوفر بعض الأجهزة المختبرية أو التفرغ لإجراء دراسة تفصيلية حقلية لإكمال دورة الحياة. لم تنجح محاولات Tedla & Fernando (19) لإكمال دورة حياة القشري *E. confusus* مختبرياً فقد كانت عملية فقس البيوض تحصل بسهولة مختبرياً إلا أن محاولات حضانة هذه اليرقات مختبرياً لم تنجح، وكذلك واجهت *Zmerzlaya* (20) صعوبات في إكمال دورة حياة القشري *E. sieboldi* في المختبر وأعطت موت يرقات القشري إلى ظروف نقص التهوية والغذاء بينما نجحت تلك المحاولات في الحصول على جميع الأطوار حرة المعيشة للقشري بوضع الأسماك المصابة بأقراص خاصة في بيئتها الطبيعية.

أجريت *Urawa et al.* (21) محاولات لإكمال دورة حياة القشري *Neoergasilus japonicus* المتطفل على زعانف زرقاء الغلاصم

Lepomis microchirus في اليابان وبعده فقس البيوض في طبق بتري وضع الباحثون اليرقات في زجاجات بحجم لتر واحد في حاضنة دوارة Rolling incubator.

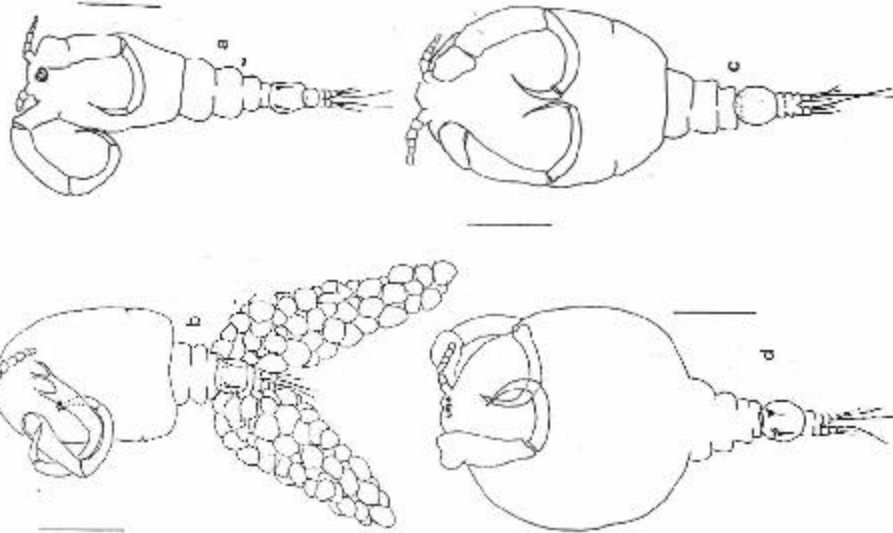
المصادر

1. Ho, J. – S. (1991). Bull. Plankton Soc. Jap. (Spec. Vol.): 25 – 48.
2. Amado, M. A. P. M.; Ho, J. – S. and Rocha, C. E. F. (1995). Cont. Zool., 65 (4): 233 – 243.
3. Paperna, I. (1975). Aquaculture, 5: 65 – 80 .
4. Lin, C.L. and Ho, J.S. (1998). Proc. Biol. Soc. Washington 111 (1): 15 – 27.
5. Fattohy, Z.I. (1975). Studies on the parasites of certain teleostean fishes from the river Tigris, Iraq. M. Sc. Thesis, Univ. Mosul: 136 pp.
6. Kasim, M.H. and Rahemo, Z.I.F. (1981) Riv. Parasitol, 42 (3): 455 – 460.
7. Khamees, N.R. and Mhaisen, F.T. (1988). J. Biol. Sci. Res. 13 (2): 409 – 419.
8. Mhaisen, F.T. ; Al – Salim, N.K. and Khamees, N.R. (1988). J. Fish Biol., 32 (11):525-532.
9. Khamees, N.R. (1996). Ecological and biological studies of some copepods (Family Ergasilidae) infesting gills of the muglild fish *Liza abu* from Basrah. Ph. D. thesis, Univ. Basrah: 92 pp.
10. Abdullah, S.M.A. and Mhaisen, F.T. (2003). Iraqi J. Agric. (Special Issue): 8 (1): 141 – 147 .
11. Ogawa, K. (1991). Nat. Cult., 3: 91 – 101.
12. Kuronuma, K. and Abe, Y. (1986). Fishes of the Arabian Gulf. Kuwait Inst. Sci. Res.: 356 pp. + 30 Pls.
13. Urawa, S.; Muroga, K. and Kasahara, S. (1980). J. Fac. Appl. Biol. Sci, 19: 21-38.
14. Urawa, S.; Muroga, K. and Kasahara, S. (1991). Bull. Plank. Soc. Japan, (Spec. Vol): 619 – 625 .
15. Acuij, S. and Zaouali, J. (1994). Mar. Life, 4 (1) : 47 – 54.
16. Einszporn, T. (1964). Wiad. Parazyt., 10 (4 & 5): 527 – 529.

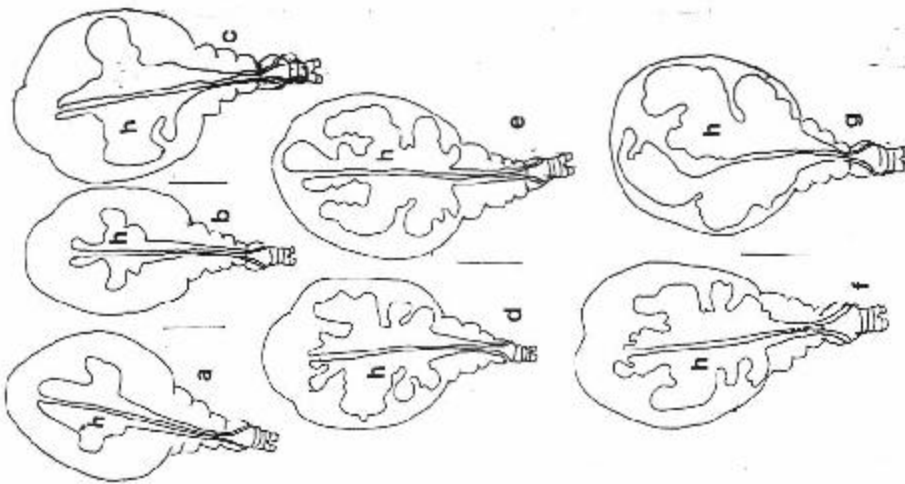
17. Kabata, Z.(1970). Diseases of fishes, book 1: Crustacea as enemies of fishes. T. F. H. Publ. , New Jersey: 171 pp.
18. Roberts , L. S. (1965) . J. Parasitol. 51 (6) : 987 - 989 .
19. Tedla, S. and Fernando, C.H. (1970). Curstaceana, 19 (1): 1 - 14.
20. Zmerzlaya, E.I. (1972) . Bull. State Sci. Res. Inst. Lake and River Fishes., 80: 132-177.
21. Urawa, S.; Muroga, K. and Kasahara, S. (1980). Bull. Jap. Soc. Sci. Fish, 46 (8): 941 - 947.

جدول (1): التغيرات الشهرية في معدل عدد البيوض ومعدل طول المنطقة الرأسية الصدريّة للقصري *E. ogawai*.

الشهر	عدد القشريات المقحوصة	معدل عدد البيوض في الكيس المدى (المعدل) \pm الخطأ القياسي	معدل طول المنطقة الرأسية الصدريّة (مايكرومتر) المدى (المعدل) \pm الخطأ القياسي
أيلول 1999	42	26.2 \pm (87) 128 - 34	40.3 \pm (490) 559 - 368
تشرين الأول	51	15.6 \pm (70) 108 - 51	29.5 \pm (505) 617 - 470
تشرين الثاني	43	12.2 \pm (55) 88 - 32	31.7 \pm (499) 573 - 456
كانون الأول	39	11.4 \pm (55) 71 - 28	25.0 \pm (540) 588 - 500
كانون الثاني 2000	24	7.2 \pm (32) 46 - 21	25.2 \pm (486) 530 - 412
شباط	40	8.4 \pm (34) 58 - 20	30.8 \pm (505) 573 - 456
آذار	37	11.3 \pm (67) 82 - 43	31.3 \pm (536) 603 - 441
نيسان	61	17.7 \pm (72) 126 - 42	29.6 \pm (523) 573 - 441
مايس	77	26.5 \pm (104) 173 - 41	59.2 \pm (459) 662 - 397
حزيران	92	20.7 \pm (83) 116 - 18	43.6 \pm (512) 573 - 368
تموز	59	26.2 \pm (74) 138 - 22	34.8 \pm (515) 588 - 426
أب	93	18.6 \pm (60) 117 - 32	37.0 \pm (476) 544 - 397



شكل (1) رسم القرني للبعوض E بعد ثقبه على الفحص (مضار مبيها)
 a: القرنية b: القرنية تحت الفحص c: العين تحت الفحص d: العين تحت الفحص
 الرسم: 02 ملحق



شكل (2) التغييرات المشهورة في العينين القرنية Scorpio scorpion
 a: العينين على شكل صلبان b: ظهور القرنية ج: العينين جاليتين d: إرتداد القرنية
 e: العينين على شكل صلبان f: ظهور القرنية g: ظهور القرنية
 الجاليتين h: إرتداد القرنية i: العينين الجاليتين
 الرسم: 02 ملحق

**Biology of the Copepod *Ergasilus ogawai*
Kabata , 1992 Parasitic on Gills of *Silurus*
trioptegus at Garmat Ali River, North of
Basrah City**

T.K Adday, N. R. Khamees* and A.N. Balasem
Department of Fish Research, Office of Agriculture and Food
Technology, Ministry of Science and Technology
* Department of Fisheries and Marine Resources, College of
Agriculture, University of Basrah

Abstract

During the period from September 1999 till August 2000, a total of 194 catfish *Silurus trioptegus* were collected from Garmat Ali river, North of Basrah city. Heavy infestation with *Ergasilus ogawai* was recorded on the gills of *S. trioptegus* with an incidence of infection approaching 98.9% while the average intensity of infection was 417. The highest intensity recorded was 1985.

The size of parasites and the shape of its cephalothorax and ovaries changed according to the age. The monthly observations on egg production indicated multibreeding with two main breeding seasons: spring and autumn. Preliminary laboratory study revealed the yield of nauplius I and nauplius II larval stages from hatching of eggs in petri dishes. This copepod pierces its claws in the gill filaments of the host. It feeds on blood, gill tissues and body fluids.