



تأثير الأقلمة الملحية على هرمونات الدرقية في أسماك الكارب الاعتيادي للحالة الطبيعية وفرط الدرقية

أ.م. د. مصطفى مهدي القزاز*، هدى هاشم عبدالرزاق*، أ.م. د. طالب عبد الحسين موسى**
*كلية العلوم / جامعة المثنى/ قسم علوم الحياة
**كلية التربية للعلوم الصرفة/ جامعة المثنى/ قسم علوم الحياة

الخلاصة

أجريت هذه الدراسة تحت ظروف مختبرية لمعرفة تأثير الأقلمة الملحية على هرمونات الغدة الدرقية للحالة الطبيعية عند الأقلمة في الماء العذب وماء ملح بتركيز 30% ماء بحر وكذلك في حالة استخدام هرمون الثايروكسين بتركيزين (10 و 25 $\mu\text{g/dL}$) لغرض الحصول على حالة فرط الدرقية Hyperthyroidism وتأثير الأقلمة على هرمونات الدرقية T₃ و T₄ لأسماك الكارب الاعتيادي (*Cyprinus carpio L.*) CommonCarp. وقد استخدمت في هذه الدراسة 48 سمكة ذات وزن 100 ± 20 غم بعد أقلمتها في أحواض معدنية قبل نقلها الى احواض المعاملة الزجاجية. وقد قسمت الاسماك الى ثلاث مجاميع (مجموعة السيطرة Control Group وتمثلت بالأسماك في المياه العذبة والتي احتوت على مكررين كل مكرر 4 أسماك، المجموعة المؤقلمة في المياه المالحة بتركيز 30% ماء بحر والتي احتوت على مكررين كل مكرر 4 أسماك ومجموعة فرط الدرقية Hyperthyroidism والتي تم معاملتها بهرمون الثايروكسين وبتركيزين (10 و 25 $\mu\text{g/dL}$) والتي تمثلت بقسمين، الاولى: مجموعتين (10 و 25 p.p.b) في ماء عذب وكان كل تركيز بمكررين لكل مكرر 4 أسماك و الثانية: مجموعتين (10 و 25 p.p.b) في ماء ملح بنسبة 30% ماء بحر وكان كل تركيز بمكررين لكل مكرر 4 أسماك). تضمنت هذه الدراسة قياس هرمونات الدرقية لمصل الأسماك ولجميع التجارب بعد ثلاثة عشر يوم من المعاملة. دلت النتائج حصول زيادة معنوية ($P < 0.05$) لهرمونات الدرقية في مصل دم الأسماك في الماء العذب والمالح وكانت نتائج بعد الأقلمة الملحية تشير الى انخفاض هرمونات الدرقية في الماء المالح مما هو عليه بالماء العذب، اضافة الى انخفاض قيم الهرمونات في الماء العذب لنفس تركيز هرمون الثايروكسين الذي استخدم في المعاملة مقارنة بما هو عليه في الماء المالح حيث ان الأقلمة كانت ذات تأثير على وظائف الدرقية.

نستنتج من هذه الدراسة ان للأقلمة الملحية تأثير على هرمونات الدرقية في الاسماك للحاله الطبيعية وحالة فرط الدرقية.

المقدمة

المائية مختلفة الملوحة (Geven *et al.*, 2007)، اضافة الى علاقتها بالتنظيم الأوزموزي (Yadav, 1995).

ان من اهم الفعاليات الضرورية التي ان تقوم بها الأسماك في بيئاتها المعينة هي الفعاليات المتعلقة بالمحافظة على توازن مناسب بين الماء والأملاح في أنسجتها (بوندي، 1986)، إذ ان المحتوى المائي والملحي لأنسجة الحيوانات يبقى ثابتاً عادة ولا يتغير وان تغير ضمن حدود ضيقة. وعادة ما تحدد كمية الماء فعاليات الخلايا فان انخفضت النسبة كثيراً أدى ذلك إلى انخفاض الحيوية كما في البذور والسرورات، وعلى وجه التقريب يولف الماء حوالي ثلثي كتلة الحيوانات ولكن النسبة تختلف من حيوان لآخر (عشير، 1989).

يعد علم الغدد الصم واحداً من احدث العلوم الحياتية التي تناولها المختصون بالبحث والتحليل المعمق، ويعنى هذا العلم بدراسة الغدد الصم المنتشرة في الجسم وتأثيراتها الفسلجية والبايوكيميائية (العلوجي، 2002). ولهرمونات الغدة الدرقية اهمية كبيرة وبالأخص الثايروكسين (T₄)، ثالث يوديد الثايرونين (T₃) في تنظيم الفعاليات الحيوية والوظائف الأيضية، حيث تساهم هذه الهرمونات في تنظيم عمل كل أنسجة الجسم تقريباً وبصورة متكاملة وطبيعية (Guyton and Hall, 2006).

يكون لهذه الهرمونات في الأسماك عدة تأثيرات فسيولوجية أهمها النمو، الاستحالة Metamorphosis، الهجرة بين البيئات

تم اختيار اسماك الكارب الاعتيادي وذلك لانتشارها الواسع في جميع المسطحات المائية ذات المياه العذبة وشبه المالحة Brackish ولسهولة الحصول عليها في أي وقت من المزارع السمكية وبمختلف الأوزان.

الهدف من هذه الدراسة هو معرفة تأثير الأقلية الملحية على هرمونات الدرقية في أسماك الكارب الاعتيادي للحالة الطبيعية وفرط الدرقية.

النقي بمعدل 10.5 غم لكل لتر وهي تمثل 10.5 p.p.t. للحصول على ماء مالح بنسبة 30% ماء بحر. 3-مجموعة فرط الدرقية Hyperthyroidism والتي تم معاملةها بهرمون الثايروكسين وبتركيزي (10 و 25 µg/dL) والتي تمثلت بمجموعتين هما: (أ) مجموعتين (10 و 25 p.p.b) في ماء عذب وكان كل تركيز بمكررين لكل مكرر 4 أسماك. (ب) مجموعتين (10 و 25 p.p.b) في ماء مالح بنسبة 30% ماء بحر وكان كل تركيز بمكررين لكل مكرر 4 أسماك.

عوملت الأسماك بواسطة الغمر ولمدة 13 يوماً لكل معاملة وقد تم قطع الطعام عن الأسماك أثناء المعاملة وقبلها بيومين، وتمت مراقبة الأسماك بعد نقلها إلى الأحواض الخاصة بالمعاملات وسجلت البيانات التالية:

أطوال وأوزان الأسماك، درجة حرارة الماء في الأحواض، دالة الحامضية pH، تركيز الكلور الحر، إضافة إلى ذلك قياس هرمونات الدرقية (T₃, T₄) لدم الأسماك.

تم تحضير تركيز هرمون الثايروكسين وفق المعادلة الآتية:

p.p.b. = (وزن المادة مقاس بالغرام \ حجم الماء مقاس بالمليتر) × 10⁹.

وتم التقاط صور فوتوغرافية بكاميرا نوع نوكيا المنشأ فنلنديا لظهار جحوظ العين للأسماك للمعاملات كافة.

الدم باستخدام جهاز الطرد المركزي بسرعة 3000 دورة/دقيقة ولمدة 10 دقائق ثم سحب مصل الدم بواسطة الماصة الدقيقة Micropipette ووضعت نماذج المصل في أنابيب اختبار نبيدة خالية من مادة EDTA وحفظت في درجة حرارة (-20) درجة مئوية لغرض قياس الهرمونات.

ولعدد قليل من الأسماك تركيز ملحي داخلي مشابه تقريبا لتركيزه في الماء الذي تسبح فيه، وعليه فهي قادرة على منع دخول أو فقدان الماء فيزيائياً. ولسوائل الجسم في أسماك المياه العذبة تركيز أزموزي أعلى من محيطها أما الأنواع البحرية فعادة ما تكون سوائها مخففة أكثر من مياه البحر المحيط بها ومن هذا يبدو ان أمام كلا النوعين إذا عائقاً أو وضعاً غير مؤاتٍ يجب التغلب عليه لتتمكن الاسماك من اشغال المياه المحيطة بها (بون، 1986).

مواد وطرائق العمل

الاسماك وظروف التجربة

جلبت أسماك الكارب الاعتيادي *Cyprinus L. carpio* المنتجة بواسطة التلقيح الاصطناعي Artificial Propagation من مفقس الرميثة في محافظة المثنى، و أقلمت الاسماك قبل إجراء التجارب عليها لمدة (7-10 يوم) في أحواض معدنية مصنوعة من مادة الحديد المغلون بمقياس (120x80x80سم) وقد استخدمت في هذه الدراسة 48 سمكة وكانت الأسماك ذات أطوال تتراوح من (18-22سم) وأوزان بمعدل (100±20غم) وهذا الوزن استخدم لتنفيذ التجربة الحالية.

استخدمت أحواض زجاجية في المعاملات ذات مقاس (40x40x40سم) حيث ملئت الأحواض بماء إسالة قديم aged tap water (بعد تركة لمدة يومين لكي يتم التخلص من الكلور الذي يعتبر قاتل للأسماك) كما استخدمت التهوية الصناعية في جميع الأحواض وكانت درجة الحرارة أثناء التجربة (22±2) درجة مئوية) وفترة ضوئية 12 ساعة ضوء - 12 ساعة ظلام. استخدمت الأسماك بثلاث مجاميع تتضمن:

1-مجموعة السيطرة Control Group وتمثلت بالأسماك في المياه العذبة والتي احتوت على مكررين كل مكرر 4 أسماك.

2-مجموعة المؤقلمة في المياه المالحة بتركيز 30% ماء بحر والتي احتوت على مكررين كل مكرر 4 أسماك، حيث عوملت المياه بملح كلوريد الصوديوم

جمع النماذج

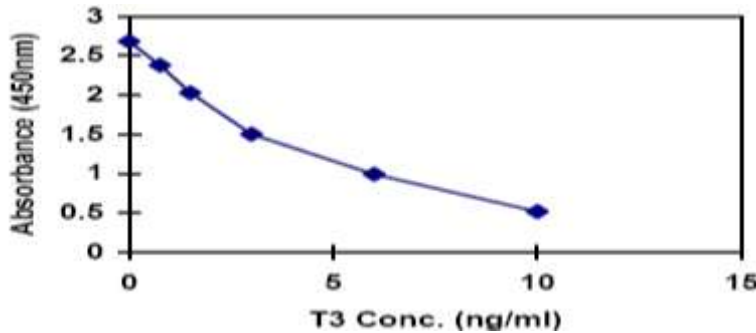
تم سحب (2-3 ml) من دم الأسماك وذلك عن طريق طعنة القلب Heart puncher للحصول على أكبر كمية ممكنة من الدم الكامل ووضعها في أنابيب اختبار نبيدة خالية من مادة EDTA وتركها في درجة حرارة الغرفة لمدة 15 دقيقة ثم جرى فصل مصل

قياس مستوى هرموني T_3 و T_4

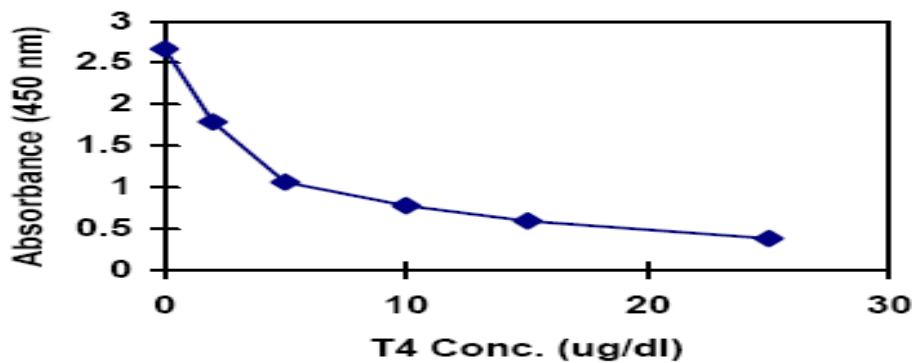
تم قياس تركيز مستوى هرموني T_3 و T_4 بإتباع طريقة ElaKit المرقمين BC-1004 و BC-1005 على التوالي المصنع من قبل شركة Biocheak. ان الاختبار الكمي لتقدير T_3 و T_4 مبني على أساس (Solid Phase Enzyme-) ELISA (Linked Immuno Sorbent Assay) وبطول موجي 450 نانومتر لكليهما حيث يتم التفاعل بين الاجسام المضادة Anti- T_3 أحادية السلالة المستخلصة من الفأر (anti-mouse IgG) والموضوعة في الطور الصلب أي في أوعية التعبير الصغيرة (Micro Titer Wells) والاجسام المضادة Agoat anti- T_3 المستخلصة أيضا من الفأر والموجودة في محلول الارتباط Conjugate Solution (Horse Radish Peroxidase) لقياس تركيز T_3 (Larsen and Ingbar, 1992)، أو التفاعل بين الاجسام المضادة Anti- T_4 أحادية

السلالة المستخلصة من الأغنام (Sheep Anti- T_4) والموضوعة في الطور الصلب أي في أوعية التعبير الصغيرة (Micro Titer Wells) مع الاجسام المضادة Agoat anti- T_4 المستخلصة أيضا من الأغنام والموجودة في محلول الارتباط Conjugate Solution (Horse Radish Peroxidase) لقياس تركيز T_4 (Schuurs and Van Weeman, 1977).

تم حساب معدل قيم الامتصاص الضوئي Absorbance لكل مجموعة (العينات والمادة القياسية) ثم جرى رسم المنحني القياسي الذي يمثل العلاقة بين قيم التراكيز القياسية للهرمون وامتصاصيتها لهرموني T_3 و T_4 على التوالي، الشكلين (1 و 2)، ورسم المنحني لحساب التركيز للتأكد أيضا بواسطة جهاز ELISA عن طريق ادخال المعادلة التالية للجهاز: $(OD/0.2000) * 100$ وهذه خاصة بهرموني T_3 و T_4 .



شكل (1) المنحني القياسي الذي يمثل العلاقة بين التراكيز القياسية لهرمون T_3 وامتصاصيتها



شكل (2) المنحني القياسي الذي يمثل العلاقة بين التراكيز القياسية لهرمون T_4 وامتصاصيتها.

اختبار F و Duncan (DMRT) Multiple Range Test Duncan (Duncan *et al.*, 1983) واستخدم لهذا الغرض البرنامج الإحصائي SPSS Social Package Statistical System الاصدار 12 (زغول، 2007).

التحليل الإحصائي جمعت العينات الخاصة بالدراسة وحللت إحصائياً و صممت التجربة وفقاً للتصميم العشوائي الكامل (تام العشوائية) Complete Randomized Design (CRD) (الراوي وخلف الله، 1981) واختبرت الفروقات بين المتوسطات على وفق

النتائج

لهرمون T_4 وهذه القيم أعلى بمستوى معنوية ($P < 0.05$) من مستواهما في الماء المالح الذي بلغت فيه القيم 0.15 ± 1.298 نانوغرام/مل لهرمون T_3 و 0.20 ± 3.327 مايكروغرام /100مل لهرمون T_4 ، جدول (1).

تركيز هرمونات الدرقية لدم أسماك الكارب الإعتيادي لمجموعة السيطرة ومقارنتها مع مجموعة الاسماك المؤقلمة في الماء المالح ظهر مستوى الهرمونات في أسماك المياه العذبة 0.16 ± 1.853 نانوغرام/مل لهرمون T_3 و 0.18 ± 4.017 مايكروغرام/100مل

جدول(1): معدل المتغيرات المدروسة في مصل دم أسماك الكارب لمجموعة السيطرة مع مجموعة الأسماك المؤقلمة في الماء المالح في الدراسة الحالية(المعدل \pm الخطأ القياسي).

نوع المياه	T_3 نانوغرام / مل	T_4 مايكروغرام /100مل
ماء عذب	0.16 ± 1.853 * a	0.18 ± 4.017 a
ماء مالح	0.15 ± 1.298 B	0.20 ± 3.327 b

*الحروف المتشابهة في العمود الواحد يعني عدم وجود فروق معنوية عند مستوى احتمالية 0.05 على وفق اختبار F

بلغت قيمته 0.2 ملي مول/ لتر. اما دالة الحامضية فكانت ثابتة أيضا لجميع الحالات واخذت القيمة 7.6 ± 0.1 ، وكذلك أطوال وأوزان الأسماك قبل وبعد المعاملات كانت ثابتة ولم نلاحظ فيها تغير معنوي.

كما تم قياس تركيز الكلور الحر و دالة الحامضية في جميع الأحواض، حيث وجد انه يملك القيمة نفسها في أحواض السيطرة والأحواض المعاملة بهرمون الثايروكسين والأحواض المعاملة بمادة الثايويوريا ولكل من الماء العذب والمالح حيث

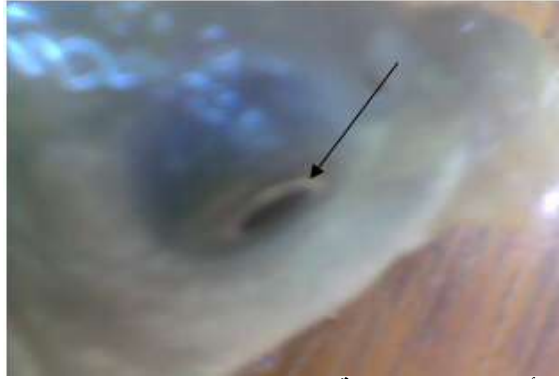
الحوض مقارنة مع أسماك السيطرة، كما لوحظ جحوظ (Exophthalmoses) في عيون الأسماك التي عوملت بهرمون T_4 ولكلا التركيزين (10 و 25 p.p.b.) كما هو واضح بالصورتين (1 و 2). وتجدر الإشارة ان ظاهرة جحوظ العينين لم تلاحظ في الحالة الطبيعية لمجاميع السيطرة.

تأثير فرط الدرقية على أسماك الكارب الاعتيادي في الماء العذب

عند استخدام هرمون T_4 في معاملة الأسماك أدى ذلك إلى حدوث حالة فرط الدرقية Hyperthyroidism وزيادة في هرموني T_3 و T_4 مما سبب زيادة في حركة الأسماك وسرعة سباحتها إلى كل جوانب



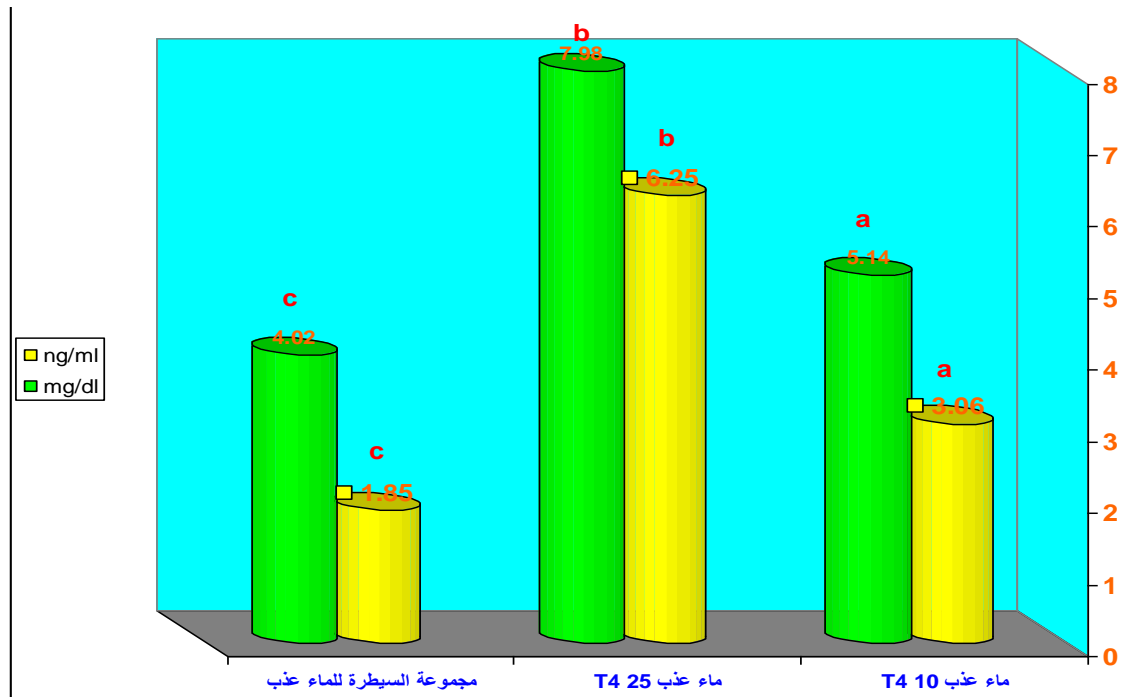
صورة (1): جحوظ العين في الأسماك عند المعاملة بهرمون الثايروكسين عند تركيز 10 p.p.b. في الماء العذب



صورة (2): جحوظ العين في الأسماك عند المعاملة بهرمون الثايروكسين عند تركيز 25 p.p.b. في الماء العذب

عندما يكون تركيز T_4 المضاف 10 p.p.b. . وبلغ تركيز الهرمونين في الدم 0.20 ± 6.25 نانوغرام/مل و 0.23 ± 7.98 مايكروغرام /100مل على التوالي عندما يكون تركيز T_4 المضاف 25 p.p.b. شكل (3).

وتجدر الإشارة إلى زيادة معنوية ($P < 0.05$) في مستوى هرموني T_3 و T_4 في مصل دم الأسماك عند إضافة هرمون T_4 في مياه الأحواض العذبة إذ بلغ تركيز T_3 و T_4 0.86 ± 3.06 نانوغرام / مل و 0.11 ± 5.14 مايكروغرام/100مل على التوالي



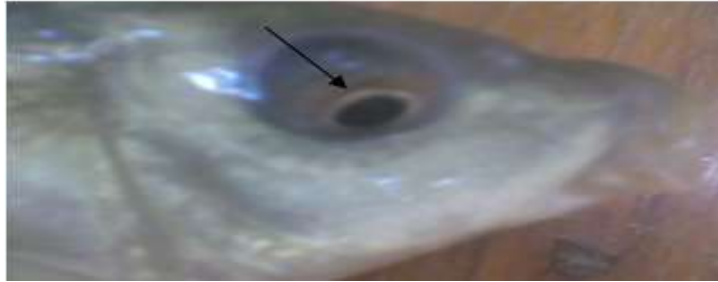
شكل (3) مستويات هرموني T_3 و T_4 في الماء العذب عند المعاملة بهرمون T_4 للتركيزين (10 و 25 p.p.b.) *الأحرف المتشابهة على الأشكال ذات الألوان المتشابهة يعني عدم وجود فروق معنوية عند مستوى احتمالية 0.05 على وفق اختبار F

التتابع ولمدة يومين لكل تركيز. وبعد إضافة الهرمون إلى ماء الأحواض ذات تركيز 30% ماء بحر لوحظ كما في الماء العذب جحوظ في العينين ولكلا التركيزين 10 و 25 p.p.b. من T_4 ، صورتين (3) و (4).

تأثير فرط الدرقية على أسماك الكارب الاعتيادي في الماء المالح
اقلمت الأسماك قبل معاملتها بهرمون الثايروكسين في ماء ذي تركيز 10، 20 و 30% ماء بحر على



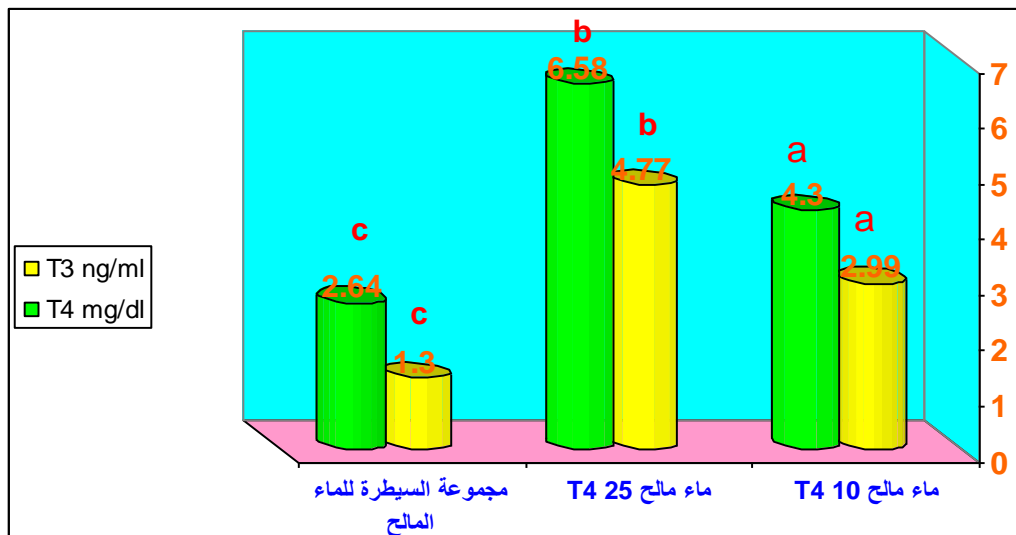
صورة(3): جحوظ العين في الأسماك عند المعاملة بهرمون الثايروكسين 10 p.p.b. في الماء المالح بتركيز 30%



صورة (4): جحوظ العين في الأسماك عند المعاملة بهرمون الثايروكسين 25 p.p.b. في الماء المالح بتركيز 30%

10 p.p.b. من T_4 ، وكذلك بلغت قيم T_3 و T_4 0.31 ± 4.77 نانوغرام/مل و 0.30 ± 6.58 مايكروغرام /100مل على التوالي عند تركيز 25 p.p.b. من T_4 ، شكل (4).

وتجدر الإشارة إلى زيادة معنوية ($P < 0.05$) في مستوى هرموني T_3 و T_4 في مصل دم الأسماك عند إضافة هرمون T_4 في مياه الأحواض المالحة، حيث بلغ تركيز T_3 و T_4 0.13 ± 2.99 نانوغرام/مل و 4.30 ± 0.1 مايكروغرام /100مل على التتابع عند تركيز



شكل (4) مستويات T_3 و T_4 في الماء المالح عند المعاملة بهرمون T_4 للتركيزين (10 و 25 p.p.b.)

* الأحرف المتشابهة على الأشكال ذات الألوان المتشابهة يعني عدم وجود فروق معنوية عند مستوى احتمالية 0.05 على وفق اختبار F

كانت أقل مما عليه في المياه العذبة عند معاملتها بهرمون الثايروكسين للتركيزين (10 و 25 p.p.b.)، جدول (2).

مقارنة مستوى هرمونات الدرقية في حالة فرط الدرقية في المياه العذبة والمالحة ان النتائج الواردة اعلاه تشير إلى ان مستويات هرموني T_3 و T_4 في مصل الأسماك المؤقلمة في المياه المالحة

جدول(2): مقارنة بين تراكيز هرمونات الدرقية المقاسة في دم الأسماك المرباة في الماء العذب والمالح للتركيزين (10 و 25 p.p.b) من هرمون الثايروكسين (المعدل \pm الخطأ القياسي) ولمدة 13 يوماً

T ₄ مايكروغرام /100مل	T ₃ نانوغرام / مل	نوع المياه	تركيز الثايروكسين
0.11± 5.14 a	0.86 ±3.06 *a	ماء عذب	10
0.1±4.30 b	0.13 ±2.99 B	ماء مالح %30	
0.23±7.98 A	0.20±6.25 A	ماء عذب	25
0.30± 6.58 B	0.31±4.77 B	ماء مالح %30	

*الحروف المتشابهة في العمود الواحد يعني عدم وجود فروق معنوية عند مستوى احتمالية 0.05 على وفق اختبار F

ان الإبقاء على ضغط تنافذي محدد للسوائل الجسمية مهم جداً بالنسبة للأسماك وذلك لأن الضغط التنافذي للوسط المحيط بها متغير إلى درجة كبيرة حيث يتطلب عمل الاليات التي تؤمن ثبات الوسط الداخلي صرف كمية من الطاقة، وعند تساوي الضغط الأوزموزي في جسم السمكة وفي الوسط فان حالات الاجهاد تكون اقل خطورة على الأسماك (Love, 1970). وقد ذكرت بعض الدراسات ان للغدة الدرقية وظيفة ضرورية لصيانة وثباتية أيون الصوديوم والتوازن التنافذي للأيونات وهي المسؤولة كذلك عن بقاء أسماك *Fundulus* في الماء المالح (Scott et al., 1982).

أشارت دراساتنا الحالية عند معاملة الأسماك بهرمون الثايروكسين T₄ في الماء العذب والمالح ولكلا التركيزين 10 و 25 p.p.b حصول واضح لحالة فرط الدرقية Hyperthyroidism رافقته زيادة ملحوظة بمستويات هرموني T₃ و T₄ في مصل دم الأسماك وكذلك جحوظ في العينين، الصور (1، 2، 3، 4)، وهذا يتوافق مع ما ذكره (Lema and Nevitt, 2006) في دراساتنا الحالية من دراساتنا التي أشارت الى ان المستويات العالية من هرمونات الدرقية تؤدي إلى حدوث حالة جحوظ في عيني أسماك pupfish (*Cyprinodon nevadensi*). أضف الى ذلك سجلت دراساتنا الحالية تؤكد ان الأسماك قد تميزت بحركة سريعة في انحاء الحوض الموجودة فيه من جانب إلى جانب اخر وهذا متوافق مع ما ذكره (Hoar and Randall, 1969) في دراساتنا التي أشارت الى ان ارتفاع مستويات هرمونات الدرقية في الدم تجعل الأسماك تتحرك بسرعة كبيرة في ارجاء الحوض.

المناقشة

للأسماك نهائية التعظم Teleosts ومنها الكارب الاعتيادي القابلية على التنظيم الأوزموزي والأيوني لسوائل الجسم الداخلية ضمن حدود معينة ولها القابلية على تحمل التغيرات في التركيز الأوزموزي والأيوني للوسط الخارجي بواسطة مقدره تنظيمية عالية لتركيز سوائل الجسم والانسجة الداخلية إلى حالة الاستباب Homeostasis (القزاز، 1990). ونلاحظ في دراستنا الحالية ان هرمونات الدرقية كانت أقل في الماء المالح مقارنة مع العذب لنفس التركيز من هرمون الثايروكسين المعاملة به الأسماك ويمكن تفسير ذلك ان هرمونات الدرقية يزداد أيضا من قبل خلايا الجسم لتخلصه من ضغط الملوحة الذي سيط عليه وان الدرقية يقل نشاطها في الماء المالح باعتباره وسط غير ملائم وبذلك تقل قيم الهرمونات بعد ما يستخدمها الجسم. ان هرمونات الدرقية تعد ذات اهمية بالغة في عمليات التنظيم الأوزموزي لأنها هرمونات الأيض الرئيسية في الجسم وبذلك تساعد على توفير الطاقة الضرورية للعمليات الأوزموزية.

أشارت بعض الدراسات بأن النظام الدرقي متجاوب مع التغيرات في ملوحة البيئة حيث ان هرمون T₄ تتخفف مستوياته في بلازما الدم في البيئة المالحة وذكر ان هرمونات الدرقية تسيطر على العمليات الأوزموزية من حيث توفير الطاقة لهذه العمليات لما لها علاقة بعمليات الأيض في الجسم وخاصة عند أقلمة الأسماك من ماء عذب إلى ماء مالح، فان مستويات هرمون T₄ تتخفف في بلازما دم الأسماك. وقد استخدمت تقانة ELISA في قياس الهرمون في أسماك *Solea senegalensis* وقد أعزى سبب نقصان هرمون T₄ في دم الأسماك في الماء المالح إلى زيادة في ابيض هرمونات الدرقية (Arjona et al., 2007).

; Takei, *et al.*, 2006;McCormick, 2001
 (Evans, 2002). وبذلك فان الملوحة يكون لها تأثير
 واضح على هرمونات الدرقية حيث ذكر مجموعة من
 الباحثين انه عند أقلمة الأسماك من ماء عذب إلى ماء
 مالح يسبب انخفاض في مستويات هرمون T_4 في
 بلازما دم الأسماك (Klaren, *et al.*, 2007)
 Weisbart, *et al.*, Orozco *et al.*, 2002
 (Yadav, 1995; 1987).

في الماء العذب لنفس تركيز هرمون الثايروكسين الذي
 استخدم في المعاملة مقارنة بما هو عليه في الماء
 المالح حيث ان الأقلمة كانت ذات تأثير على وظائف
 الدرقية.

Mancera, J.M., (2007). Osmoregulatory
 response of Senegalese sole (*Solea
 senegalensis*, Kaup 1858) to changes in
 environmental salinity. *Comp. Biochem.
 Physiol. A.* 148, 413–421.

8-Duncan, R.C.; Knapp, R.G. and Miller,
 M.C. (1983). *Introductory Biostatistics for
 the Health sciences.* A wileg Medical
 Publication, John Wiley and Sons,
 London. Pp: 161-179.

8-Evans, D.H., Piermarini, P.M. and
 Choe, K.P.(2005). The multifunctional
 fish gill: Dominant site of gas exchange,
 osmoregulation, acid-base regulation, and
 excretion of nitrogenous waste. *Physiol.
 Revs.* 85: 97-177.

9-Evans, D.H.(2002). Cell signaling and
 ion transport across the fish gill
 epithelium. *J. Exp. Zool.*, 293: 336-347.

10-Geven, E. J.; Nguyen , N.; Boogaart,
 M.V.; Spaning, F. A.; Flik, K. and Klaren,
 P.H. (2007). Comparative thyroidology:
 thyroid gland location and iodothyronine
 dynamics in

Mozambique tilapia (*Oreochromis
 mossambicus* Peters) and common carp
 (*Cyprinus carpio* L). *Experimental
 Biology* ,210:4005-4015.

11-Guyton, C. and Hall ,T. (2006) . Text
 Book of Medical Physiology. 11th ed

وقد كانت قيم الهرمونات في دم أسماك الكارب
 المعاملة بالثايروكسين في الماء المالح مشابه من حيث
 الزيادة إلى ما وجدناه في الماء العذب مع الفرق في
 القيم، كما في الشكلين (3،4). وقد لاحظ كثير من
 الباحثين بان هرمونات الدرقية تشترك في السيطرة
 على عمليات النقل التي تجري في خياشيم الأسماك
 وهذا يوضح دورها في التنظيم الأيوني والازموزي
 (Evans, *et al.*, 2005 ;McCormick,1995)

نستنتج من الدراسة انه بعد الأقلمة الملحية تشير
 الى انخفاض هرمونات الدرقية في الماء المالح مما هو
 عليه بالماء العذب ، اضافة الى انخفاض قيم الهرمونات

المصادر

1. الراوي، خاشع محمود وخلف الله، عبد العزيز
 محمد. (1981). تصميم وتحليل التجارب الزراعية.
 جامعة الموصل. مطابع دار الكتب للطباعة والنشر.
2. العلوجي، صباح ناصر. (2002). علم وظائف
 الاعضاء. الطبعة الاولى، دار الفكر للطباعة والنشر
 والتوزيع بغداد-العراق. 224 ص.
3. القزاز، مصطفى مهدي.(1990). الوضع الشاردي
 والتنافذي لسماك الشلك (*Aspius vorax*)
 Heckel وسماك الحمري (*Barbus luteus*)
 في بحيرة الرزازة مع المقارنة بنماذج من بحيرة
 الحباينة. رسالة ماجستير، كلية العلوم. جامعة بغداد.
4. بوند، كارل أي. (1986). حياتية الاسماك، مترجم
 من قبل الدكتور هاشم عبد الرزاق احمد والدكتور
 فرحان ضمد محيسن. الجزء الثاني، منشورات جامعة
 البصرة.
5. زغلول، سعد ابراهيم. (2007). استخدام البرنامج
 الاحصائي SPSS. دار الشروق للطباعة. عمان.
 الاردن. ص. 260
6. عشير، عبد الرحيم محمد (1989). اساسيات
 الفلسجة الحيوانية . الطبعة الثانية. مؤسسة دار الكتب
 للطباعة والنشر. جامعة الموصل. ص281-434
- 7-Arjona, F.J., Vargas-Chacoff, L., Ruiz-
 Jarabo, I., Mart ín del R ío, M.P. and
 .W.B. Elsevier sauners. New York
 .Pp:774-868 .
- 12-Hoar ,W.S. and Randall, D.J. (1969).
 Fish Physiology. Reproduction and
 Growth . Academic Press .New York and
 London .P.III:91.

- 13-Klaren, P.H.M., Guzman, J.M., Reutelingsperger, S.J., Mancera, J.M. and Flik, G., (2007). Low salinity acclimation and thyroid hormone metabolizing enzymes in gilthead seabream (*Sparus auratus*). *Gen. Comp. Endocrinol.* 152: 215–222.
- 13-Larsen, P.R. and Ingbar, S.H.(1992). The thyroid gland. In Wilson, J. H., and Foster, D.W. (Eds.): Williams Textbook of Endocrinology. 8th ed. Philadelphia, W. B. Saunders Co.
- 14-Lema, S. C. and Nevitt, G. A. (2006). Testing an ecophysiological mechanism of morphological plasticity in pupfish and its relevance to conservation efforts for endangered Devils Hole pupfish. *The Journal of Experimental Biology*, 209: 3499-3509.
- 15-Love , R.M. (1970). The Chemical biology of fish Translated in Russian . Pishivaia promishlenest .Moscow.Pp.187.
- 16-McCormick, S.D. (1995).Hormonal control of gill Na⁺, K⁺-ATPase and chloride cell function. In fish Physiology. 14thed. Wood CM AND Shuttle worth TJ), New York, Academic Press.: Pp. 285-315
- 17-McCormick, S.D. (2001) Endocrine control of osmoregulation in teleost fish. *Am Zool.*, 41:781–794.
- 18-Orozco, A., Villalobos, P., Valverde-R, C., (2002). Environmental salinity selectively modifies the outer-ring deiodinating activity of liver, kidney and gill in the rainbow trout. *Comp. Biochem. Physiol.*, 131: 387–395.
- 19-Scott , J. K. ; David, L. A. and Randall K .(1982). The role of the thyroid gland in osmotic and ionic regulation in *Fundulus heteroclitus* acclimated to freshwater and seawater. *Comparative Biochemistry and Physiology Part A: Physiology.*, 73(1): 25-29.
- 20-Schuurs, A.H.W.M. and Van Weeman, B.K. (1977). Review, Enzyme-Immunoassay. *Clin. Chem. Acta.* 81:1.
- 21-Takei, Y. ; Kawakoshi, A.; Tsukada, T.; Yuge, S.; Ogoshi, M.; Inoue,K.; Hyodo, S.; Bannai, H. and Miyano, S.(2006). Contribution of comparative fish studies to general endocrinology: structure and function of some osmoregulatory hormones. *Journal of Experimental Zoology Part A: Comparative Experimental Biology A.*, 9 (305): 787–798.
- 22-Weisbart, M.; Chakraborti, P.K.; Gallivan, G.; Eales, J.G. (1987). Dynamics of cortisol receptor activity in the gills of the brook trout, *Salvelinus fontinalis*, during seawater adaptation. *Gen. Comp. Endocrinol.*, 68: 440–448.
- 23-Yadav, B. N. (1995). Fish Endocrinology. Daya publishing House, Delhi.Pp.61-71.

The influence of regionalization salt on The Thyroid hormones in the carps normal and natural state of Hyperthyroidism

Abstract

This study was carried out under laboratory conditions to determine the impact of salt localization on thyroid hormones in two cases of water (fresh water and salt water by 30% sea water) in the normal circumstances as a control. Thyroxin was used in two concentrations (10 and 25 $\mu\text{g/dL}$) for the purpose of obtaining the status of hyperthyroidism and to show the impact of localization on thyroid hormones of typical carp fish Common Carp (*Cyprinus carpio L.*). The study included 48 fish with a weight of ($100 \pm 20\text{g}$) after adapt them in the mineral pools before being transported to the aquarium glass treatment. Fish has been divided into three groups (Control Group consisted of fish in fresh water, which contained repeating each repeater 4 fish. The Group localization in salt water concentration of 30% sea water, which contained a repeating each repeater 4 fish and group Hyperthyroidism, which have been treated by thyroid hormones (10 and 25 $\mu\text{g/dL}$), which were represented, first: two groups (10 and 25 p.pb) in fresh water and it was all concentration Duplicate each repeater 4 fish and the second: two groups (10 and 25 p.pb) in the marinade by 30% seawater was each concentration Duplicate each repeater 4 fish). This study involved measurement of serum thyroid hormones of fish and all tests after thirteen days of treatment. The results showed an increase the level of significance ($P < 0.05$) for thyroid hormones in the serum of fish in fresh and salt water, and showed that the values of the hormones in fresh water for the same concentration of hormone used in the treatment are less than it is in salt water as the localization had an impact on the thyroid functions.

We conclude from this study that regionalization salt effect on thyroid hormones in fish natural situation and the state of hyperthyroidism.

