

## Características histológicas de los estadios de atresia de folículos ováricos en dos especies de teleósteos vivíparos: *Ilyodon whitei* (Meek, 1904) y *Goodea atripinnis* (Jordan, 1880) (Goodeidae)

### Histological features of atretic stages of the ovarian follicles of two viviparous teleost species: *Ilyodon whitei* (Meek, 1904) and *Goodea atripinnis* (Jordan, 1880) (Goodeidae)

Mari Carmen Uribe Aranzábal, Gabino De la Rosa Cruz,  
Adriana García Alarcón, Sandra Milena Guerrero-Estévez y  
Marcela Aguilar Morales

Laboratorio de Biología de la Reproducción Animal. Facultad de Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México.  
Cd. Universitaria. Coyoacán 04510 México, D.F. mcua@hp.fciencias.unam.mx

Uribe Aranzábal M. C., G. De la Rosa-Cruz, A. García-Alarcón, S. Guerrero-Estévez y M. Aguilar-Morales. 2006. Características histológicas de los estados de atresia de folículos ováricos en dos especies de teleósteos vivíparos: *Ilyodon whitei* (Meek, 1904) y *Goodea atripinnis* (Jordan, 1880) (Goodeidae). *Hidrobiológica* 16 (1) : 67-73.

#### RESUMEN

La atresia, proceso de degeneración y reabsorción de folículos ováricos, es un aspecto esencial de la fisiología ovárica e influye en los índices de fertilidad, reduciendo el número de folículos que maduran. En los teleósteos vivíparos, la atresia adquiere características específicas debido al doble papel reproductor del ovario, como sitio de desarrollo folicular y de gestación. Se analizaron las características histológicas de los folículos atrésicos en dos especies de teleósteos vivíparos de la familia Goodeidae, *Ilyodon whitei* y *Goodea atripinnis*. Los ovarios se procesaron para la obtención de preparaciones histológicas. Estas especies muestran diferente número promedio de embriones en el ovario, 30 en *I. whitei*, y 55 en *G. atripinnis*. Todos los ovarios no gestantes y gestantes de *I. whitei* y *G. atripinnis* presentaron folículos atrésicos. En ambas especies, la atresia ocurre en folículos previtelogénicos y vitelogénicos. Los ovocitos en vitelogénesis avanzada solamente están presentes antes de la fecundación. Todos los ovocitos vitelogénicos que no fueron fecundados, se observaron atrésicos. Durante la gestación avanzada, en ambas especies, no se observaron ovocitos en vitelogénesis avanzada, y los vitelogénicos tempranos mostraron atresia.

**Palabras clave:** Atresia folicular, ciclo ovárico, teleósteos vivíparos, Goodeidae.

#### ABSTRACT

Atresia, the process of degeneration and removal of ovarian follicles from the ovary is an essential aspect of the ovarian physiology. It plays an important role in fecundity, reducing the number of maturing oocytes. In viviparous teleosts, atresia shows special characteristics because of the dual reproductive role of the ovary, as the place for follicular development and gestation. The histological features of atretic follicles in two species of viviparous teleosts, *Ilyodon whitei* and *Goodea atripinnis*, were observed. The ovaries were processed histologically. These species have a different average number of embryos, 30 in *I. whitei*, and 55 in *G. atripinnis*. All the ovaries observed during non gestation and gestation stages of *I. whitei* and *G. atripinnis* contained atretic follicles. Follicles may become atretic

at previtellogenic and vitellogenic stages. In both species, late vitellogenic oocytes are seen only around the time of fertilization. All of the non-fertilized vitellogenic oocytes become atretic. In both species, late vitellogenic oocytes were not seen during late gestation, and most of the early vitellogenic oocytes observed were atretic.

**Key words:** Follicular atresia, ovarian cycle, viviparous teleosts, Goodeidae.

## INTRODUCCION

En teleósteos, durante el proceso de desarrollo folicular se forman cíclicamente los folículos, desde primarios, hasta su fase de maduración y ovulación. Sin embargo, no todos los folículos ováricos que inician su desarrollo alcanzan su madurez, algunos de ellos inician un proceso de degeneración y reabsorción, formando folículos atrésicos.

En teleósteos ovíparos se ha identificado el proceso de atresia en diversas especies, entre las cuales están: *Acanthobrama terrae-sanctae* (Yaron, 1971); *Amphipnous cuchia* (Rastogi, 1969); *Apeltes quadracus* (Wallace & Selman, 1979); *Astyanax bimaculatus lacustris* (Miranda et al., 1999); *Carassius auratus* (Yamamoto & Yamazaki, 1961; Khoo, 1975; Nagahama, 1983); *Eucalia inconstans* (Braekevelt & MacMillan, 1968); *Gadus morhua* (Kjesbu et al., 1991); *Gasterosteus aculeatus* (Wallace & Selman, 1979); *Gobius giuris* (Rajalakshmi, 1966); *Leporinus reinhardti* (Miranda et al., 1999); *Macrodon ancylodon* (Vizziano & Berois, 1990); *Oncorhynchus mykiss* (Tyler et al., 1990; Bromage et al., 1992); *Parophrys vetulus* (Johnson et al., 1988); *Tilapia nilotica* (Yaron, 1971).

Son muy escasas las referencias relacionadas con estudios sobre atresia en teleósteos vivíparos. Turner (1938), analiza la atresia en *Cymatogaster aggregatus*, especie de la familia Embiotocidae. Constantz (1989) menciona la atresia en *Poeciliopsis sp.*, Lambert (1970) en *Poecilia reticulata*, y Uribe et al. (2004) en *Poeciliopsis gracilis*, especies de la familia Poeciliidae. En cuanto a la familia Goodeidae, a la cual pertenecen las especies seleccionadas para el presente trabajo, Turner (1933) menciona la atresia en *Goodea bilineata*, y Mendoza (1940) en *Skiffia* (=Neotoca) *bilineata* (Meyer et al. 1985).

La carencia de oviductos en los teleósteos implica que el ovario en las especies vivíparas, además de ser el sitio donde ocurre el desarrollo folicular, es también el sitio de gestación (Turner, 1933; Mendoza, 1940; Wourms, 1981; Uribe et al., 2004). Los goodeidos presentan gestación intraovárica de tipo intraluminal (desarrollo de los embriones en el lumen ovárico) (Turner, 1933; Mendoza, 1940; Wourms, 1981). El número de crías que se desarrollan simultáneamente en el ovario de las especies de goodeidos puede variar, Meyer et al. (1985), mencionan el desarrollo de 25-30 crías en *Ilyodon whitei* y 50-60 crías en *Goodea atripinnis*. Los goodeidos son modelos muy adecuados para el análisis de los cambios cíclicos del ovario de especies

vivíparas durante el ciclo reproductor, tanto durante la maduración de los folículos, como en la gestación. Con base en lo anterior, el objetivo de este trabajo es describir las características histológicas de los estadios de los folículos atrésicos en ovarios no gestantes y en gestación temprana y avanzada de dos especies de goodeidos, *I. whitei* y *G. atripinnis*.

## MATERIAL Y MÉTODOS

Se recolectaron 18 hembras adultas de *Ilyodon whitei* y *Goodea atripinnis*, 9 de cada especie (3 no gestantes, 3 en gestación temprana y 3 en gestación avanzada). *I. whitei* se recolectó en el río Amacuzac, Morelos, México, y *G. atripinnis*, en la laguna de Cuitzeo, Michoacán, México. Se disecaron los ovarios y se aplicó el procedimiento histológico (Aguilar et al., 1996) de la siguiente forma: los ovarios obtenidos se fijaron en Bouin, se deshidrataron en alcoholes graduales, se incluyeron en parafina con índice de fusión de 56-58°C, se cortaron en secciones longitudinales en microtomo de rotación, con un grosor de 7µm. Se aplicaron las técnicas de tinción con hematoxilina-eosina (H-E) (panorama histológico general, núcleos, límites celulares, basofilia, acidofilia); tricrómica de Masson (fibras colágenas, vasos sanguíneos, fibras musculares); PAS (fibras colágenas, eritrocitos, membranas basales, zona pelúcida); azul alciano (vitelo, epitelios, sangre) y doble impregnación argéntica de Río Hortega (cromatina, fibras reticulares, fibras colágenas). Las preparaciones histológicas obtenidas se analizaron en un microscopio óptico, se seleccionaron los campos y tomaron fotomicrografías en un fotomicroscopio Zeiss III, con película de color 100 ASA.

## RESULTADOS

Todos los ovarios no gestantes y gestantes de *Ilyodon whitei* y *Goodea atripinnis* presentaron folículos atrésicos, identificados por sus cambios histológicos, en los cuales se distinguieron cuatro estadios de atresia, tanto en folículos previtelogénicos como vitelogénicos que, de acuerdo con la clasificación que sugiere Lambert (1970), fueron las siguientes:

**Estadio α**, estadio temprano de atresia, que se caracterizó por cambios en la zona pelúcida, la cual presentó rupturas y ondulaciones, más prolongadas en la medida que avanzó el proceso de atresia (Figs. 1 A-E). El ovoplasma mostró ligeras

alteraciones siendo evidentes signos de vacuolización e irregularidad en la intensidad en su afinidad acidófila y basófila a los colorantes (Figs. 1 C, 2 A, B). En algunos folículos atrésicos se observó proliferación de las células foliculares, formando dos o más capas alrededor del ovocito (Figs. 1 C, E, 2 A).

**Estadio  $\beta$** , el ovoplasma disminuyó progresivamente (Fig. 3 A). Con frecuencia, el folículo perdió su forma esférica u ovoide y se tornó irregular, formando plegamientos en su periferia (Figs. 3 A, B). Continuó la proliferación de células foliculares (Figs. 3 C, D, 4 A-D) observada también en el estadio anterior. Algunas células foliculares se separaron de la capa folicular, formando fagocitos, desplazándose hacia los restos del ovocito (Figs. 3 C, 4 A, B). De la zona pelúcida sólo quedaron fragmentos, generalmente muy plegados (Fig. 4 B, D).

**Estadio  $\gamma$** , las células periféricas de los folículos atrésicos, así como las que formaron fagocitos, se observaron en todo el espacio central, previamente ocupado por el ovocito (Fig. 5 A, B). La zona pelúcida se observó con mayor grado de fragmentación y disolución (Fig. 5 A, B). La teca vascularizada, se observó subyacente entre plegamientos de las capas de células foliculares (Fig. 5 A).

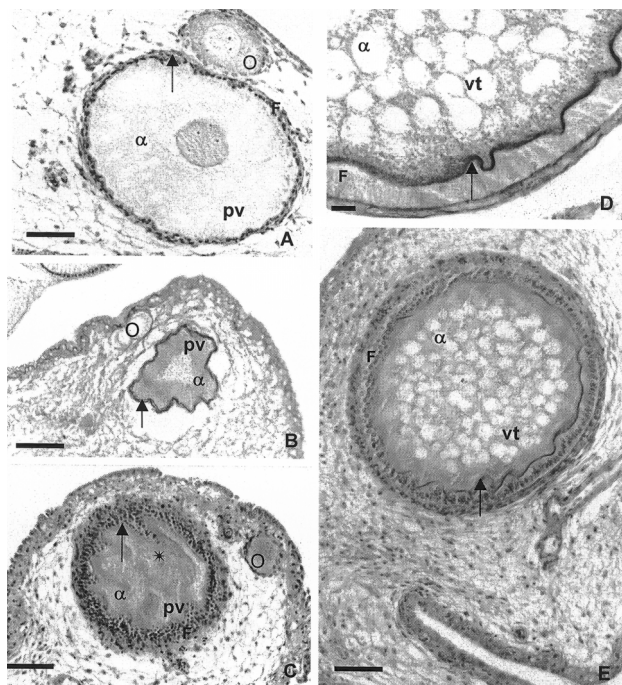


Fig. 1. Estadio  $\alpha$  de atresia. Ovarios en gestación temprana de *Ilyodon whitei* (A, D) y *Goodea atripinnis* (B, C, F). Folículos atrésicos en previtelogénesis (pv), vitelogénesis temprana (vt). La zona pelúcida ( $\uparrow$ ) se pliega, las células foliculares (F) proliferan, el ovoplasma (\*) muestra aspecto irregular. Ovocitos no atrésicos (O). A: Impregnación argéntica Barra= 50µm. B: PAS Barra= 100µm. C: H-E Barra= 100µm. D: PAS Barra= 10µm. E: H-E Barra= 50µm.

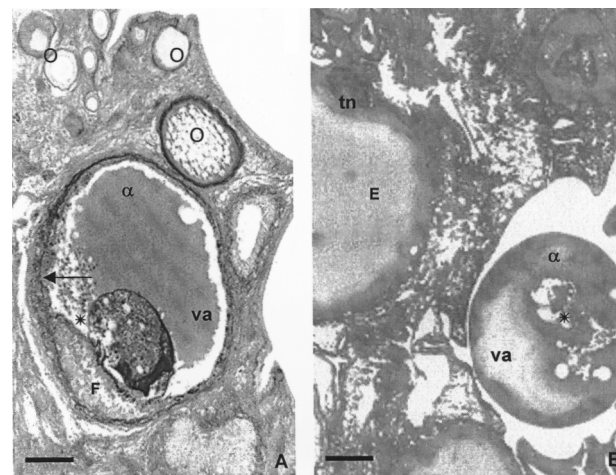


Fig. 2. Estadio  $\alpha$  de atresia. Ovarios en gestación temprana de *Ilyodon whitei* (A) y *Goodea atripinnis* (B). Folículos atrésicos en vitelogénesis avanzada (va). La zona pelúcida ( $\uparrow$ ) se pliega, las células foliculares (F) proliferan, el ovoplasma (\*) muestra aspecto irregular. Se observa un embrión (E) en etapa de neurulación que muestra el tubo neural (tn). Ovocitos no atrésicos (O). A, B: H-E Barra= 100µm.

**Estadio  $\delta$** , las células de los folículos atrésicos se observaron más pequeñas y con gránulos PAS positivos (Fig. 5 C, D). El folículo atrésico disminuyó de tamaño y mostró su límite muy irregular (Figs. 5 C, D).

En ovarios no gestantes se observaron todos los estadios de atresia, en folículos previtelogénicos, vitelogénicos tempranos durante el depósito de las plaquetas vitelinas, y vitelogénicos avanzados durante la homogeneización del vitelo, con la confluencia de las plaquetas vitelinas.

En ambas especies, los ovarios en gestación temprana, con embriones en etapas de gastrulación y neurulación, mostraron todos los folículos vitelogénicos avanzados no fecundados en atresia (Figs. 6 A). Durante la gestación avanzada disminuyó el número de folículos ováricos, todos los folículos en vitelogénesis temprana se observaron atrésicos, y no se observaron folículos en vitelogénesis avanzada (Fig. 6 B).

## DISCUSION

El análisis histológico de los folículos atrésicos de *Ilyodon whitei* y *Goodea atripinnis* mostraron cambios histológicos que indicaron su proceso de degeneración, coincidiendo con lo descrito por Lambert (1970), quien estudiando a *Poecilia reticulata*, los clasificó en cuatro estadios, también utilizados por Saidapur (1978), Nagahama (1983), Johnson *et al.* (1988) y Tyler & Sumpter (1996). Estos autores sintetizan los cambios observados en cada estadio: estadio  $\alpha$ ) alteraciones en el



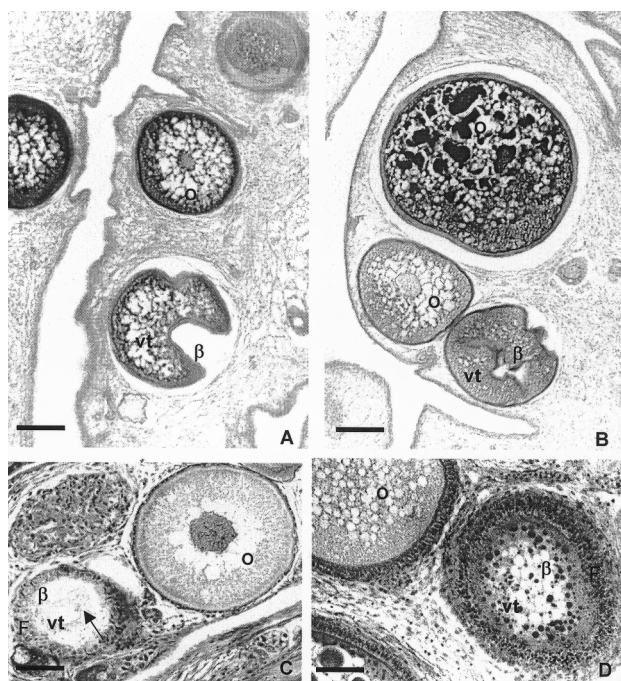


Fig. 3. Estadio  $\beta$  de atresia en ovarios en gestación temprana de *Ilyodon whitei* (A, B) y *Goodea atripinnis* (C), y no gestante de *Goodea atripinnis* (D). Ovocitos atrésicos en vitelogénesis temprana (vt). El ovoplasma se reduce y el ovocito pierde forma en A y B. Proliferan células foliculares (F) y algunas se desprenden formando fagocitos ( $\uparrow$ ) en C y D. Ovocitos no atrésicos (O). A: Azul alciano Barra= 100 $\mu$ m. B: PAS Barra= 100 $\mu$ m. C,D: H-E Barra= 50 $\mu$ m.

ovoplasma, proliferación de células foliculares y rupturas en la zona pelúcida; estadio  $\beta$ ) reducción del ovoplasma por difusión y su fagocitosis por las células foliculares; estadio  $\gamma$ ) las células foliculares y la teca vascularizada ocupan el espacio del ovocito; estadio  $\delta$ ) disminución progresiva del volumen del folículo atrésico. Johnson *et al.* (1988), resumen los cambios morfológicos descritos en dos fases fisiológicas: degeneración y reabsorción del ovocito durante los estadios  $\alpha$ ,  $\beta$ , y regresión de las células foliculares y disminución progresiva del tamaño del folículo atrésico durante los estadios  $\gamma$  y  $\delta$ .

El cambio más temprano observado en los folículos en atresia de *Ilyodon whitei* y *Goodea atripinnis* fue la ruptura y el plegamiento de la zona pelúcida, lo que indica, de acuerdo con lo descrito por Rajalakshmi (1966), en *Gobius giuris* y Vizziano & Berois (1990), en *Macrodon ancylodon*, alteración en el paso de metabolitos hacia el ovocito, desde los vasos capilares, a través de las células foliculares. Esta alteración se refleja, en las características morfológicas y fisiológicas del ovoplasma. Rajalakshmi (1966) observó la licuefacción del vitelo, como uno de los signos tempranos de atresia.

Las células foliculares que rodean al ovocito tienen un papel muy activo durante la atresia, ya que son las responsables de la digestión y remoción del ovocito. Esta característica se manifiesta en la proliferación de las células foliculares y en la formación de fagocitos que se desprenden de la capa folicular. La actividad de las células foliculares en la remoción del ovocito ocurre tanto por la actividad de los fagocitos, como por la secreción de enzimas producidas por las células foliculares que digieren el vitelo y lo eliminan por difusión, a través de las células foliculares hacia los vasos sanguíneos de la teca. Braekevelt & McMillan (1968) y Vizziano & Berois (1990), clasifican a los folículos atrésicos en hipertróficos, cuando las células foliculares proliferan y forman fagocitos, y no hipertróficos, cuando la eliminación del ovocito es por difusión, ambos tipos de folículos atrésicos fueron observados en *Ilyodon whitei* y *Goodea atripinnis*.

Durante el estadio  $\delta$ , estadio final de la atresia, tanto en *Ilyodon whitei* como en *Goodea atripinnis* se describió la formación de grupos de células foliculares que contienen gránulos PAS positivos. Esta fase de atresia ha sido descrita por autores como Braekevelt & McMillan (1968), en *Eucalia inconsistans*; Rastogi (1969), en *Amphipnous cuchia*; Lambert (1970), en *Poecilia reticulata*; Vizziano & Berois (1990), en *Macrodon ancylodon*; y Miranda *et al.* (1999), en *Astyanax bimaculatus*, quienes han identificado el contenido de estos gránulos como lipofucsina, residuo del proceso de digestión del vitelo.

Saidapur (1978), Norris (1997) y Blazer (2002) mencionan que, mediante la atresia, la remoción de los ovocitos que no

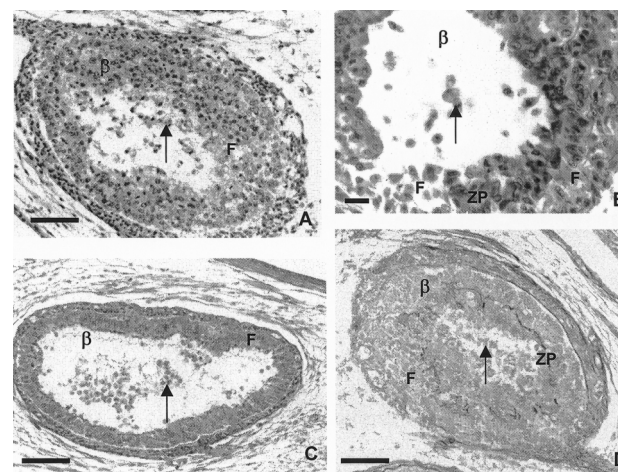


Fig. 4. Estadio  $\beta$  de atresia en ovarios no gestantes de *Ilyodon whitei* (A, B) y *Goodea atripinnis* (C, D). Se observan varias capas de células foliculares (F), algunas se desprenden formando fagocitos ( $\uparrow$ ), restos de zona pelúcida (ZP). A: Impregnación argéntica Barra= 50 $\mu$ m. B: T. Masson Barra= 10 $\mu$ m. C: T. Masson Barra=100 $\mu$ m. D: Azul alciano Barra= 50 $\mu$ m.

alcanzaron su desarrollo permite recuperar parte de la energía, y los componentes invertidos durante la maduración folicular.

Durante la gestación temprana de ambas especies, *Ilyodon whitei* y *Goodea atripinnis*, se observó que todos los folículos vitelogénicos avanzados no fecundados mostraron atresia, observación que coincide con Turner (1933, 1938) quien también observó atresia en todos los ovocitos maduros no fecundados en *Goodea bilineata* y *Cymatogaster aggregatus*.

Diversos factores externos también pueden influir en el incremento de la atresia, como la cantidad y calidad del alimento (Bromage *et al.*, 1992), la presencia de contaminantes como residuos del petróleo, compuestos organoclorados, hidrocarburos aromáticos (AH) o bifenil policlorinados (PCB) (Johnson *et al.*, 1988; Blazer, 2002), o factores que provoquen estrés en las hembras por alteraciones del hábitat (Tyler & Sumpter, 1996). Estos resultados sugieren que la atresia también pueda corresponder a una manifestación al decremento en los niveles de estradiol observados en el plasma ante los niveles de contaminación. Observaciones similares en otros vertebrados, como el reptil *Alligator mississippiensis* (Guillette & Uribe, 2001), han mostrado que diversos contaminantes, como el DDT y sus metabolitos, muestran afinidad por los receptores de los estrógenos, produciendo un efecto sinérgico, que se expresa en el aumento de la esteroidogénesis, debido a la afinidad de los receptores de estrógenos por los contaminantes y bloqueando el proceso hormonal normal, por lo que es importante establecer una correlación entre los contaminantes y el proceso de atresia.

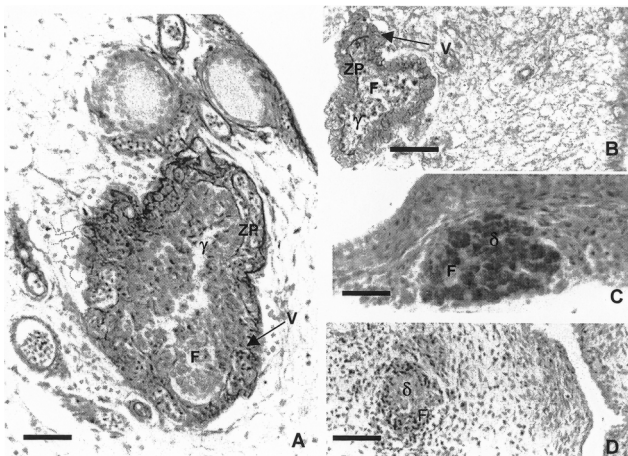


Fig. 5. Estadios  $\gamma$  y  $\delta$  de atresia en ovarios en gestación avanzada de *Ilyodon whitei* (A, C) y *Goodea atripinnis* (B, D). Estadio  $\gamma$  (A, B), las células foliculares ocupan el espacio que contuvo al ovocito. Restos de zona pelúcida (ZP). Abundantes vasos sanguíneos (V) de la teca. Estadio  $\delta$  (C, D) células foliculares con fosfolípidos. Nótese la reducción del tamaño del folículo atrésico. A, B, C: H-E Barra= 100 $\mu$ m. D: Impregnación argéntica Barra= 100 $\mu$ m.

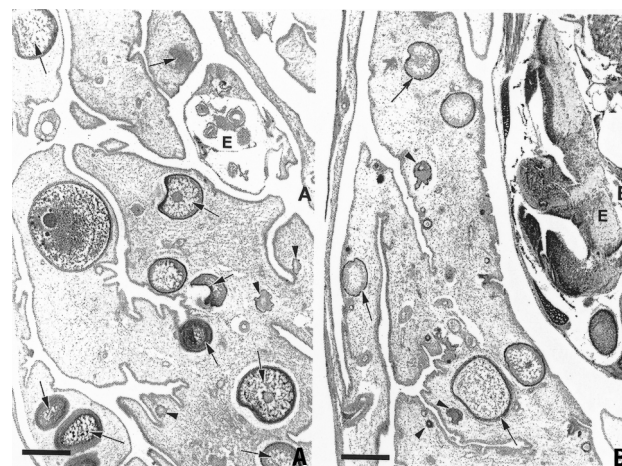


Fig. 6. Ovarios en gestación temprana (A) y avanzada (B) de *Ilyodon whitei*. Embriones (E). Atresia en ovocitos previtelogénicos (▀) y vitelogénicos (↑). Con el avance de la gestación se reduce el número de folículos y sus etapas más avanzadas. A, B: H-E Barra=100 $\mu$ m.

La atresia de ovocitos previtelogénicos observada en *Ilyodon whitei*, y *Goodea atripinnis* reduce el número de ovocitos que iniciarán la vitelogénesis, lo que coincide con lo mencionado por Turner (1938) para *Cymatogaster aggregatus*, y Bromage *et al.* (1992) para *Oncorhynchus mykiss*, quienes indican que la atresia de folículos previtelogénicos es un factor que interviene tempranamente en el índice de fertilidad en el ciclo reproductor anual. Es también un aspecto esencial el papel de la atresia en la regulación del número de ovocitos que llegan a la maduración y ovulación, por lo tanto, su incidencia en la regulación del número de crías que se desarrollen. En este sentido, el proceso de atresia se relaciona con el índice de fertilidad de la especie (fertilidad absoluta: número de ovocitos ovulados; y fertilidad relativa: número de ovocitos ovulados en relación con el peso de la hembra) (Guraya, 1976; Bromage *et al.*, 1992). La relación entre el índice de fertilidad de una especie y el proceso de atresia está regido, inicialmente, por factores de la fisiología del ovario, en los cuales Hsueh *et al.* (1994) y Patiño & Redding (2000) mencionan la ocurrencia del proceso de apoptosis, lo que sugiere un control hormonal establecido internamente, regulado genéticamente, y no dependiente de cambios ambientales.

De acuerdo con Meyer *et al.* (1985), en *Ilyodon whitei* se observó un número promedio de 30 embriones y en *Goodea atripinnis* de 55 embriones. Esta diferencia coincidió con el número de folículos atrésicos en vitelogénesis avanzada observados en ovarios en gestación temprana de ambas especies, escasos ovocitos atrésicos (2-5) en *I. whitei* y mayor número de ovocitos atrésicos (9-13) en *G. atripinnis*. Estos datos indican que la proliferación de folículos y su maduración es



mayor en *G. atripinnis* en relación con *I. whitei*, y, aunque el número de crías que se desarrollan en *G. atripinnis* es mayor que en *I. whitei*, esta diferencia se reduce debido al mayor número de folículos en atresia en *G. atripinnis*. Estos resultados sugieren evaluar la ocurrencia de la atresia al definir el índice de fertilidad de una especie, coincidiendo con Vizziano & Berois (1990), quienes afirman que tomar en cuenta los folículos en desarrollo, sin considerar el número de folículos atrésicos, podría llevar a sobreestimar el cálculo de la fertilidad y, por lo tanto el potencial reproductor de una especie. En particular, en las especies vivíparas, es importante definir la relación entre ovocitos maduros, ovocitos atrésicos, y la capacidad del ovario para contener un número máximo de embriones en gestación, así como la incidencia de atresia durante la gestación.

Con base en lo anterior, consideramos que la atresia es un proceso esencial de la fisiología ovárica que influye en el índice de fertilidad. En teleósteos vivíparos adquiere características específicas, debido al doble papel reproductor del ovario, el desarrollo folicular y la gestación. En particular, en los goodeidos debido a que, durante la gestación intraluminal, se suspende la maduración de los folículos vitelogénicos, y los que hubieran permanecido después de la fecundación inician el proceso de atresia.

## REFERENCIAS

- AGUILAR, M.M., B. COUTIÑO & R. SALINAS. 1996. *Manual general de técnicas histológicas y citoquímicas*. Las Prensas de Ciencias. Facultad de Ciencias, UNAM. México.
- BLAZER, V.S. 2002. Histopathological assessment of gonadal tissue in wild fishes. *Fish Physiology and Biochemistry* 26: 85-101.
- BRAEKEVELT, C.R. & D.B. MACMILLAN. 1968. Cyclic changes in the ovary of the brook stickleback *Eucalia inconstans* (Kirtland). *Journal of Morphology* 123: 373-396.
- BROMAGE, N.R., J. JONES, C. RANDALL, M. THRUSH, B. DAVIS, J. SPRINGATE, J. DUSTON & G. BARKER. 1992. Broodstock management, fecundity, egg quality and the timing of egg production in the rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Aquaculture* 100: 141-166.
- CONSTANTZ, J. 1989. Reproductive biology of the Poeciliid fishes. In: Meffe, G.K. & F.F. Snelson (Eds). *Ecology and evolution of live bearing fishes (Poeciliidae)*. Prentice Hall. New Jersey, pp.33-50.
- GUILLETTE L.J. & M.C. URIBE. 2001. Alteraciones en el sistema reproductor de *Alligator mississippiensis* por contaminantes ambientales. *Boletín de la Sociedad Herpetológica Mexicana*. Vol 9(1): 1-11.
- GURAYA, S.S. 1976. Recent advances in the morphology, histochemistry, and biochemistry of steroid-synthesizing cellular sites in the nonmammalian vertebrate ovary. *International Review of Cytology* 4: 365-409.
- HSUEH, A.J.W, H. BILLIG & A. TSAFRIRI. 1994. Ovarian follicle atresia: a hormonally controlled apoptotic process. *Endocrine Reviews*. The Endocrine Society. 707-724.
- JOHNSON, L.L., E. CASILLAS, T.K. COLLIER, B.B. MCCAIN & U. VARANASI. 1988. Contaminants effects on ovarian development in English sole (*Parophrys vetulus*) from Puget Sound, Washington. *Canadian Journal of Fish Aquaculture Science*. 45: 2133-2146.
- KHOO, K.H. 1975. The corpus luteum of goldfish (*Carassius auratus*) and its functions. *Canadian Journal of Zoology* 53: 1306-1323.
- KJESBU, O.S., J. KLUNGSÖR, H. KRYVI, P.R. WITTHAMES & M. GREER WALKER. 1991. Fecundity, atresia, and egg size, of captive Atlantic cod (*Gadus morhua*) in relation to proximate body composition. *Canadian Journal of Fish Aquaculture Science*. 48: 2333-2343.
- LAMBERT, J.G.D. 1970. The ovary of the guppy *Poecilia reticulata*. The atretic follicle, a corpus atreticum or a corpus luteum praeovulationis. *Z. Zellforsch* 107: 54-67.
- MENDOZA, G. 1940. The reproductive cycle of the viviparous teleost *Neotoca bilineata*, a member of the Goodeidae. IV. The germinal tissue. *Biological Bulletin* 84: 87-97.
- MEYER, M.K, L. WISCHNATH & W. FOERSTER. 1985. *Lebendgebärende Zierfische. Arten der Welt*. Herausgeber: Hans A. Baensch. Mergus, pp. 67-125.
- MIRANDA, A.C.L., N. BAZZOLI, E. RIZZO & Y. SATO. 1999. Ovarian follicular atresia in two teleost species: a histological and ultrastructural study. *Tissue Cell* 31: 480-488.
- NAGAHAMA, Y. 1983. The functional morphology of teleost gonads. In: Hoar, W.S., D.J. Randall & E.M. Donaldson (Eds). *Fish Physiology*. Academic Press. Vol. IX. pp. 223-275.
- NORRIS, D.O. 1997. Reproduction in bony fishes. *Vertebrate Endocrinology*. Third edition. Academic Press, New York, pp. 425-426.
- PATÍÑO, R. & J.M. REDDING. 2000. Reproductive System. Microscopic functional anatomy; reproductive systems. In: Olander, G.K. (editor). *Handbook of experimental animals. The laboratory fish*. Chapter 28. Academic Press. London, U.K., pp. 489-500.
- RAJALAKSHMI, M. 1966. Atresia of oocytes and ruptured follicles in *Gobius giuris* (Hamilton-Buchanan). *General and Comparative Endocrinology* 6: 378-385.
- RASTOGI, R.K. 1969. The occurrence and significance of ovular atresia in the freshwater mud-eel, *Amphipnous cuchia* (Ham). *Acta Anatomica* 73: 148-160.
- SAIDAPUR, S.K. 1978. Follicular atresia in the ovaries of non mammalian vertebrates. *International Review of Cytology* 54: 225-244.



- TURNER, C.L. 1933. Viviparity superimposed upon ovo-viviparity in the Goodeidae. A family of Cyprinodont teleost fishes of the Mexican plateau. *Journal of Morphology* 55: 207-251.
- TURNER, C.L. 1938. Histological and cytological changes in the ovary of *Cymatogaster aggregatus* during gestation. *Journal of Morphology* 62: 351-373.
- TYLER, C.R. & SUMPTER J.P. 1996. Oocyte growth and development in teleosts. *Reviews in Fish Biology and Fisheries* 6: 287-318.
- TYLER, C.R., J.P. SUMPTER & P.R. WITTHAMES. 1990. The dynamics of oocyte growth during vitellogenesis in the rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Biology of Reproduction* 43: 202-209.
- URIBE, M.C., G. DE LA ROSA-CRUZ, S.M. GUERRERO-ESTÉVEZ, A. GARCÍA-ALARCÓN & M.E. AGUILAR-MORALES. 2004. Estructura del ovario de teleósteos vivíparos. Gestación intraovárica: intraluminal en *Ilyodon whitei* (Goodeidae), e intrafolicular en *Poeciliopsis gracilis* (Poeciliidae). En: Lozano Vilano, M.L. & A.J. Contreras Balderas (Eds). Homenaje al Doctor Andrés Reséndez Medina. Dirección de Publicaciones. Universidad Autónoma de Nuevo León. México, pp. 31-45.
- VIZZIANO, D. & N. BEROIS. 1990. Histología del ovario de *Macrodon ancylodon* (Bloch y Schneider, 1801) (Teleostei: Sciaenidae). Ovogénesis. Folículos post-ovulatorios. Atresia. *Revista Brasileña de Biología* 50(2): 523-536.
- WALLACE, R.A. & K. SELMAN. 1979. Physiological aspects of oogenesis in two species of sticklebacks, *Gasterosteus aculeatus* (L.) and *Apeltes quadracus* (Mitchill). *Journal of Fish Biology* 14: 551-564.
- WOURMS J.P. 1981. Viviparity: The maternal-fetal relationship in fishes. *American Zoologist* 21: 473-515.
- YAMAMOTO, K. & F. YAMAZAKI. 1961. Rhythm of development in the oocyte of the goldfish *Carassius auratus*. *Bulletin of the Faculty of Fish Hokkaido University* XII. 2: 93-100.
- YARON, Z. 1971. Observations on the granulosa cells of *Acanthobrama terraes- sanctae* and *Tilapia nilotica* (Teleostei). *General and Comparative Endocrinology* 17: 247-252.

Recibido: 15 de febrero de 2005.

Aceptado: 24 de octubre de 2005.

