Sex Ratio and Sexual Maturity of Skipjack Tuna (Katsuwonus pelamis) off the Coast of Eastern Taiwan

Hung-Hung Hsu¹, Yun-Chen Chang², Wei-Chuan Chiang^{1*}, Fu-Yuan Tsai¹, Jui-Hsien Wu¹ and Yuan-Shing Ho¹

> ¹Eastern Marine Biology Research Center, Fisheries Research Institute ²Marine Fisheries Division, Fisheries Research Institute

ABSTRACT

Skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) is a tropical species that has been historically exploited off the coast of Taitung (eastern Taiwan). The objective of this study will be used as biological input parameters for stock assessment and management strategy evaluation, furthermore to sustainable resource utilization. Samples were collected monthly from the Shinkang fish market of Taitung from January to December 2020. A total of 358 individual samples were collected (fork length ranged between 31.0 and 74.5 cm, and round weights ranged from 0.5 to 8.7 kg). The sex ratio for monthly and total samples was generally 1:1. The monthly female gonadosomatic index ranged from 0.50 to 2.46 and peaked from April to June, whereas the monthly male GSI ranged from 0.12 to 2.28 and peaked from May to July. According to histological observations of gonad variations, the greatest proportion of mature females was collected from March to August and peaked from April to July. The estimated 50% length-at-maturity (Lm₅₀) was 51.5 cm for females and 53.4 cm for males.

Key words: histological analysis, maturity stage, reproductive cycle, spawning season, Katsuwonus pelamis

^{*}Correspondence: No. 22, Wu-Chuan Rd., Chengkung, Taitung, Taiwan. TEL: (089) 850-090 ext. 408; Fax: (089) 850-092; E-mail: wcchiang@mail.tfrin.gov.tw

臺灣東部海域正鰹 (Katsuwonus pelamis) 之性比與性成熟研究

許紅虹¹•張芸甄²•江偉全^{1*}•蔡富元¹•吳瑞賢¹•何源興¹

¹行政院農業委員會水產試驗所東部海洋生物研究中心 ²行政院農業委員會水產試驗所海洋漁業組

摘要

正鰹(Katsuwonus pelamis) 為熱帶性鮪類,也是臺灣東部海域重要經濟性漁獲之一。本研究主要目的在探討臺灣東部海域正鰹性比組成及性成熟體型,所得之研究成果將可提供該魚資源評估模式建議之基礎參數及擬定漁業管理策略之參考依據,達該魚種永續利用之目標。於2020年1月至2020年12月間,按月於臺東縣新港魚市場採集正鰹樣本。總計採得358尾正鰹生殖腺樣本(雌魚183尾;雄魚175尾),樣本體長(尾叉長 fork length, FL)範圍介於31.0-74.5 cm;體重(round weight, RW)介於0.6-8.7 kg。雌雄總性比無顯著性的差異,雌魚樣本之生殖腺成熟指數(GSI)介於0.50-2.46,在4-6月有一個成熟高峰存在,雄魚GSI月別變化平均值範圍為0.12-2.28,在5-7月有一個成熟高峰存在。經由組織學觀察所得卵巢生殖發育階段屬於產卵階段為3-8月,產卵比例最高的季節為4至7月,雌魚性成熟之最小體長為42.5 cm;雄魚為40.0 cm。雌魚達50%性成熟體長為51.5 cm;雄魚為53.4 cm。

關鍵詞:組織學分析、成熟階段、生殖週期、產卵季節、正鰹

前 言

正鰹 (Katsuwonus pelamis) 又稱煙仔、卓鯤、 煙仔虎,屬於大洋表層洄游性魚種,分布以全球熱 帶及亞熱帶水域為主 (Collette and Nauen, 1983), 會跟隨著洋流洄游至溫帶海海域 (謝, 2009),壽命 最長約 8 - 12 年。成魚約在海表面等溫線 15°C 左 右之間移動 (範圍可從 14.7 - 30.0°C),幼魚分布水 溫較為狹窄,最低水溫不能低於 25°C (Collette and Nauen, 1983),深度範圍在白天從海表面到水深 260 m 處皆可發現其蹤跡,晚上則主要棲息於表層 水域。

正鰹在近9年來連續位居全球捕獲量第3名, 是世界蛋白質供應的重要來源之一,2019年漁獲量 達到3,400,000 mt。中西太平洋(Western and Central Pacific Ocean)是圍網漁業最主要的漁場,漁獲組成 中以正鰹的比率最高(Harley *et al.*,2011),近10年 來的產量從 81,392 mt 增加到 257,224 mt (FAO, 2020),顯示正鰹的需求性越來越受到重視。根據漁 業署漁業年報統計資料顯示,近 10 年臺灣正鰹的 總漁獲量約 131,616 - 205,305 mt,其中,捕自臺灣 沿近海域的約 3,118 - 9,699 mt,平均年產值在 2 億 2 千萬元左右,主要作業漁法為延繩釣、曳繩 釣、焚寄網及定置網。

正鰹生殖潛能高 (Benevenuti Soares et al., 2019),產卵量會隨著體型增加而上升,且孕卵數 每季約可達 800,000 - 2,000,000 顆 (Collette and Nauen, 1983)。近年來由於受到漁業資源衰退的影 響,全球捕撈漁業產量呈現停滯不前甚或下降現 象,如何謀求經濟魚類資源的永續利用備受重視。 造成漁業資源減少的原因除了受到海洋環境變化 的影響之外,長期漁撈壓力也被認為是導致漁獲 量下降的原因之一。近5年 (2015 - 2019)臺灣 沿近海域正鰹的年平均漁獲量約為 4,675 mt,比 起 2010 - 2014年 7,347 mt,呈現明顯下降趨勢。 過去研究指出,隨著漁獲壓力的上升,會造成物 種生活史參數的改變。例如北海鰈魚 (Pleuronectes platessa) 成熟年齡及體長都因為漁

^{*}通訊作者 / 臺東縣成功鎮五權路 22 號, TEL: (089)850090#408; FAX: (089) 850092; E-mail: wcchiang@mail.tfrin.gov.tw

獲壓力而下降及變小 (Grift et al., 2003);挪威鯡 魚 (Clupea harengus) 50% 性成熟年齡下降, 50% 性成熟體長上升 (Engelhard and Heino, 2004);大 眼鯛 (Priacanthus macracanthus)的成長速率加 快, 50%性成熟年齡下降, 50%性成熟體長上升, 顯示大眼鲷受到漁獲壓力而產生性成熟體型降低 之情況 (王, 2008)。解析生殖生物學特徵為對於 魚類族群繁衍能力與魚類資源永續利用之基礎漁 業科學,以往國內已有多篇文章針對臺灣正鰹生 殖生物學進行研究 (吳, 1986;傅, 2004),但在不 同之時空變化及長期漁業利用壓力,魚類族群特 徵參數亦受影響,因此本研究之主要目標則是藉 由性比組成與季節性性成熟變化,解析臺灣東部 正鰹群族之生殖生物特徵。

材料與方法

一、樣本採集

本研究自 2020 年 1 月至 2020 年 12 月止,於 臺東縣新港魚市場採集於臺灣東部海域 (Fig. 1) 捕獲之正鰹,所得樣本測量記錄尾叉長 (fork length,FL;單位:cm)、體重 (round weight, RW; 單位:kg)及生殖腺重 (gonad weight, GW;單位: g),並採集生殖腺樣本帶回實驗室進行處理。生殖 腺經電子天秤秤重 (精確至 0.01 g)後,切取厚約 5 cm 之生殖腺,置入 50 ml 樣本瓶中,以 10% 中 性福馬林溶液進行固定組織及保存 (Cuellar *et al.*, 1996),以待組織學處理與分析。

性比 (sex ratio) 以雌魚佔總樣本 (雄魚與雌 魚總和)的比例表示,並利用卡方檢定法 (Chisquare test) 檢視各月別及月別間正鰹雌雄性比是 否皆為 1:1 (即 sex ratio 為 0.5) (Schaefer, 1987)。

生殖腺成熟指數 (gonadosomatic index, GSI) 計算公式如下 (Stéquert *et al.*, 2001; Armas *et al.*, 2006):

 $GSI = GW/RW \times 100$

式中,GW 為生殖腺重 (單位:g);RW 為魚 體全重 (單位:kg)。

二、組織學分析

將固定後之生殖腺組織,參考 Bancroft and

Stevens (1996) 之組織學處理程序,並以蘇木精 (hematoxylin) 與伊紅 (eosin) 進行對比染色 (counterstaining),製作生殖腺樣組織切片。參考 Farley *et al.* (2013) 及 Scheafer (1987) 針對長鰭鮪 (*T. alalunga*) 與黃鰭鮪生殖腺成熟階段判定標準, 作為正鰹性成熟判定之依據。



Fig. 1 Sampling areas (gray area) of skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) populations off the coast of eastern Taiwan (Triangles: location of FADs). Mean monthly sea surface temperature (SST, in °C) for eastern Taiwan waters during the study period of June 2020. (Data sourced from apdrc.soest.hawaii.edu/data/ data.php, accessed 24 December 2020).

由組織切片觀察正鰹卵細胞發育階段,正鰹 卵細胞的發育屬於非同步成熟型,卵細胞在產卵 期間會陸續發育成熟。利用卵巢內卵細胞之發育 及退化 (atretic) 情形,將卵巢成熟過程分期。由卵 巢組織切片觀察卵細胞發育階段,並參考前人研 究 (Hunter *et al.*, 1992; Schaefer, 1998; Timohina and Romanov, 1996) 對於卵巢發育熟階段之定義, 將卵巢成熟情形區分為如下五個階段:(1) 未成熟 期 (immature stage);(2) 發育期 (developing stage);(3) 成熟期 (mature stage);(4) 產卵期 (spawning stage);(5) 休止期 (resting stage)。卵巢 成熟階段達卵黃生成後期或以上之個體,屬於達" 性成熟" (mature) 之樣本;樣本成熟階段達第(4) 期屬於產卵活動期 (spawning active);本研究定義 當成熟階段處於第(3)與(4)期屬於生殖活動時 期 (reproductively active);成熟階段第(1)與(2) 期及第(5)期則屬於生殖休止時期 (reproductively inactive)。

雄魚精巢可分為左右兩葉,在未成熟期為細 長條狀,發育中期則變較寬長呈帶狀,成熟後於生 殖期會膨脹為許多裂片之肥碩長條狀。利用精子 生成 (spermatogenesis) 及輸精管 (vas deferens) 發育情形與精巢外部形態,將精巢成熟過程區分 為如下四個階段:(1) 未成熟期 (immature stage); (2) 成熟前期 (early maturing stage);(3) 成熟後期 (late maturing stage);(4) 成熟期 (mature stage)。 本研究定義精巢成熟階段達第(3) 與(4) 期之個 體,屬於達"性成熟"之樣本且處於生殖活動時期; 第(1) 與(2) 期則屬於生殖休止時期。

三、50%性成熟體長

經由生殖腺組織切片判斷樣本是否達性成熟,並估算性成熟個體所佔百分比與體長之關係, 假設誤差為二項分配 (binomial distribution),利用 最大概似估計法估計參數,邏輯曲線公式如下 (Norman and Stevens, 2007; Sun *et al.*, 2009):

$$Pj = \frac{1}{\left\{1 + \exp\left[-\ln (19) \frac{FLj - FL_{50}}{FL_{50} - FL_{95}}\right]}\right\}}$$

式中, Pj 為達性成熟的機率

FLj:為樣本中第 j 尾魚之 FL (cm)

FL50:為 50%性成熟體長 FL (cm, Lm50)

FL95:為95%性成熟體長FL(cm, Lm95)

結 果

一、樣本採集

本研究採得並經組織學切片之生殖腺樣本計 358 尾 (雌魚 183 尾、雄魚 175 尾),樣本體長與體 重頻度分布圖 Fig. 2 所示,雄魚 FL 介於 31.0 -74.5 cm,體重介於 0.6 - 8.7 kg;雌魚 FL 介於 32.5 -73.5 cm,體重介於 0.6 - 8.5 kg。

二、月別之性比變化

月別性比變化如 Table 1 所示,總性比為 0.51。 以卡方檢定 2020 年 1 - 12 月之月別性比是否為 0.5,結果顯示所有月別性比資料檢定無顯著差異 (p > 0.05),且月別間性比及總性比也無顯著性的 差異 (p > 0.05)。

三、生殖腺胞生成與生殖腺成熟階段

(一) 雌魚

經由組織切片觀察卵巢卵母細胞發育過程各 階段變化情形:

1. 染色質核仁卵細胞 (chromatin-nucleolar oocytes, CN) (Fig. 3A)

經組織切片後可觀察到卵細胞,卵徑範圍為 39-85μm,卵細胞內明顯可見大型細胞核,細胞 質為強嗜鹼性,被蘇木精染成深紫色。

 周邊核仁卵細胞 (perinucleolar oocytes, PN) (Fig. 3A)

該階段卵母細胞體積增大,細胞核布核仁,細胞核相對細胞質比例減少,蘇木精染成深紫色,卵 徑範圍 72-166 μm。

 卵黃生成前卵細胞 (previtellogenic oocytes, PV) (Fig. 3B)

屬卵黃生成 (oogenesis) 階段,該階段細胞質 間開始形成卵黃,數量增加,細胞核外圍環繞核仁 且核仁體積明顯的變小,細胞質間核仁外可見環 繞著核仁外小囊泡細胞,卵徑範圍 207-273 μm。

Month	Female	Male	Sex ratio	Chi-square value	P value	df
January	18	10	0.64	2.285	0.13	1
February	17	14	0.55	0.290	0.59	1
March	14	22	0.39	1.778	0.18	1
April	21	16	0.57	0.676	0.41	1
May	19	24	0.44	0.581	0.45	1
June	13	5	0.72	3.556	0.06	1
July	15	14	0.52	0.035	0.85	1
August	14	16	0.47	0.133	0.72	1
September	20	16	0.56	0.444	0.5	1
October	10	12	0.45	0.182	0.67	1
November	6	9	0.40	0.600	0.44	1
December	16	17	0.48	0.030	0.86	1
Total	183	175	0.51	0.178	0.67	1
Among intervals				10.870	0.45	11

Table 1 Numbers of male and female skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*), grouped by monthly intervals, with Chi-square values assuming a 1:1 sex ratio for each interval



Weight (kg) **Fig. 2** The size–frequency distributions by 2-cm intervals (above) and 0.5-kg intervals (below) for skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) collected off the coast of eastern Taiwan from January to December 2020. □ Female (n=183); ■ Male (n=175).



Fig. 3 Histological sections of skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) ovaries, illustrating oocytes at different maturity stages. (A) Immature stage; CN: chromatin nucleolar oocytes, PN: perinucleolar oocytes. (B) Developing stage/redeveloping stage; PV: previtellogenic oocytes. (C) Mature stage; VT: vitellogenic oocytes. (D & E) Spawning stage, HY: hydrated oocytes, POF: postovulatory follicle. (F) Resting stage, α stage: alpha stage atresia, β stage: beta stage atresia.

卵黃生成卵細胞 (vitellogenic oocytes, VT) (Fig. 3C)

卵細胞可進一步區分為三個時期:第一期卵 黃球卵細胞 (primary yolk oocytes),細胞質間充滿 了卵黃球,卵細胞嗜酸性,被伊紅染成紅色,卵黃 球數量漸增,並往核心方向移動,細胞核漸成不規 則狀;第二期卵黃球卵細胞 (secondary yolk oocytes),卵黃球之數量與體積增加,並向細胞核中 央集中,細胞核呈不規則狀;第三期卵黃球卵細胞 (tertiary yolk oocytes),卵黃球數量與體積達到最高 且佔滿了整個細胞質間,包含細胞核,呈強嗜酸性 被伊紅染成鮮紅色,細胞核呈不規則狀,核仁消失 (Fig. 3C),此三期卵徑大小約為 360 - 520 μm。

5. 水卵期 (hydrated oocytes, HY) (Fig. 3D)

卵黄球聚成大型卵黄塊,油滴 (lipid droplet) 間相互融合成大油球 (oil droplet, OD),卵細胞吸 水膨脹呈水質化且體積急劇增大,卵細胞屬完全 成熟階段即將產出,卵徑大小約 740 µm。

組織切片觀察卵巢卵母細胞發育過程,並依 其特徵將卵巢成熟階段分為5期(Table 2),各期 特徵為:

1. 未成熟期 (immature stage) (Fig. 3A)

該期生殖腺外觀為細長流線外膜薄、卵巢呈 現深粉紅色、以肉眼無法觀察到卵粒,亦無法準確 判斷雌雄。從組織學觀察卵細胞組成,乃是由卵原 母細胞 (oogonia)、染色質核仁卵細胞 (chromatin nucleus oocyte) 及週邊核仁卵細胞 (perinucleolus oocyte) 所組成。卵巢重量為 0.7 - 34.0 g, GSI 為 0.04 - 1.05。

2. 發育期 (developing stage) (Fig. 3B)

發育期生殖腺外觀較為結實膨大,顏色為淺 黃色。經組織學觀察可發現卵巢內由不同大小之 前卵黃卵細胞與卵黃卵細胞包含部分週邊核仁卵 細胞,卵巢重量隨發育逐漸增大,卵巢重量為 3.1 - 67.2 g, GSI 為 0.55 - 2.92。

3. 成熟期 (mature stage) (Fig. 3C)

生殖腺外觀更為結實膨大,顏色為橘黃色,表面有明顯的脈管化,可直接觀察到卵細胞存在。組織學觀察下,此期卵細胞發育到達最後階段,發現是由卵黃生成後期及卵核移動期 (migratory nucleus oocyte)、部分週邊核仁期卵細胞所構成,

class	Maturity classification	Activity classification	Oocyte condition	Atresia	Category
1	Immature	Inactive	No vitellogenesis, few atretic oocytes present.	Absent	Immature
2	Maturing	Inactive	Vitellogenesis begins, previtellogenic oocytes present, some vitellogenic oocytes and early yolked.	Absent	Immature
3	Mature	Active	Advanced vitellogenic oocytes with migratory nucleus and some early yolked.	<50% α and β atresia present	Mature
4	Spawning	Active	Vitellogenesis ceasing, migratory nucleus, advanced vitellogenic oocytes, postovulatory follicles present, some early yolked.	$<50\% \alpha$ and β atresia present	Mature
5	Regenerating	Inactive	No advanced vitellogenic oocytes, residual vitellogenic oocytes present.	\geq 50% α and β atresia present	Mature

Table 2 Maturity classification for female skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) collected from the waters off the coastof eastern Taiwan. Maturity stages were based on the criteria established by Schaefer (1998)

偶可發現退化細胞。卵巢重量隨發育逐漸增大,卵 巢重量為 25.0 - 198.0g, GSI 為 1.32 - 3.37。

4. 產卵期 (spawning stage) (Fig. 3D, 3E)

本階段可分為完全成熟 (ripe) 與排過卵 (spawned) 兩部分,因此卵巢體積變化較大。在完全成熟時,卵巢外觀腫脹呈鮮橘黃色,清楚可見水 卵。經組織學觀察發現主要以水卵、排卵後濾泡 (postovulatory follicle, POFs)存在及卵核移動期、還有部分週邊核仁卵細胞存在。此外也可發現較多前卵黃卵細胞,顯示多次產卵型的魚種會有新 卵黃卵細胞補充。卵巢重量介於 9.5 - 224.0 g,GSI 為 0.50 - 3.86。

5. 休止期 (resting stage) (Fig. 3F)

卵巢外觀為結實或鬆軟狀,顏色為深粉紅色。 組織學觀察發現大量卵細胞出現退化細胞。而卵 黃期 (yolk globule stage) 以上之發育階段很少出 現在卵巢中,卵黃發生作用停止的情況出現。卵巢 重量約為 9.0 - 62.0 g, GSI 為 0.56 - 1.69。

(二) 雄魚

組織切片觀察精巢精細胞各階段發育過程

1. 精原細胞 (spermatogonia, SG) (Fig. 4A)

由原始生殖細胞經有絲分裂而形成,為所有

發育階段之精細胞體積最大者,呈嗜鹼性被染為 藍色。越早期之精細胞個體越大。

2. 精母細胞 (spermatocytes, SC) (Fig. 4B)

由精原細胞經有絲分裂而成,體積較精原細 胞小,且多以一叢叢出現為群體狀,染色時顏色多 為濃淡不一。

3. 精細胞 (spermatids, ST) (Fig. 4B)

由精母細胞經第 2 次減數分裂而形成,其體 積較精母細胞小且成強嗜鹼性,被染為深藍色。此 階段仍以為群體狀。

4. 精子 (spermatozoa, SZ) (Fig. 4C, 4D)

由精細胞經過發育後形成,最後變態形成精 子游入輸精管,為所有階段體積最小者,經染色而 成藍黑色。

將精巢成熟階段分為 4 期 (Table 3),各期之 特徵為:

1. 未成熟期 (immature stage) (Fig. 4A)

生殖腺外觀呈細長線狀體積小不易發現,顏 色呈現黃白色,無法用肉眼觀察判斷雌雄。由組織 學觀察僅發現精原細胞,並無精子生成作用。本研 究結果得知精巢重於 0.3 - 43.0 g,GSI 為 0.02 -1.19。

class	Maturity classification	Activity classification	Oocyte condition	Category
1	Immature	Inactive	No spermatogenesis, only spermatogonia	Immature
2	Early maturing	Inactive	Spermatogenesis begins, spermatids and spermatocytes in the cysts with a small number of spermatogonia and primary spermatocytes	Maturing
3	Late maturing	Active	Spermatogenesis ongoing, mainly spermatozoa and spermatids present	Maturing
4	Mature	Active	Spermatozoa are plentiful in vas deferens	Mature

Table 3 Maturity classification for male skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) collected from the waters off the coastof eastern Taiwan. Maturity stages were based on the criteria established by DeMartini *et al.* (2000)



Fig. 4 Histological sections of skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) testes at different maturity stages. (A) Immature stage; SG: spermatogonia, SC: spermatocytes. (B) Early maturing stage; ST: spermatids. (C) Late maturing stage; SZ: spermatozoa. (D & E) Mature stage; SZ: spermatozoa.

2. 成熟前期 (early maturing stage) (Fig. 4B)

生殖腺外觀明顯增長,顏色偏乳白色。由組織 學發現精子生成作用正開始,精巢內之囊泡可發 現到精原細胞、精母細胞、精細胞與少數精子存在 精巢內。研究結果得知精巢重介於 1.0 - 153.0 g, GSI 為 0.10 - 2.28。

3. 成熟後期 (late maturing stage) (Fig. 4C)

精巢明顯增大增長,顏色為乳白色。由組織學 可發現精子生成作用正進行中且具有較大的團狀 組織,可發現精原細胞、精母細胞、精細胞與精子 存在精巢內。精細胞與精子數量增多。精巢重量為 1.8 - 160.0 g 之間, GSI 為 0.12 - 3.83。

4. 成熟期 (ature stage, Fig. 4D, 4E)

精巢呈現肥碩狀長條形。外觀為乳白色,縱切 精巢會有白色精液流出。組織學觀察發現精巢內 存在各階段精細胞,但精子數量超過總數的 50% 及較大的長條片狀組織,且輸精管內充滿精子。精 巢重量為 7.6 - 185 g, GSI 為 0.46 - 3.25。

四、性成熟體長

本研究根據組織切片及外部形態觀察來判斷 正鰹樣本是否達性成熟之情形,研究結果顯示雌 魚達性成熟之最小體長為 42.5 cm,雄魚達性成熟



Fig. 5 Relationship between percent maturity and fork length for female skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) off the coast of eastern Taiwan.



Fig. 6 Relationship between percent maturity and fork length for male skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) off the coast of eastern Taiwan.

之最小體長為 40.0 cm。並以最大概似估計法 (maximum likelihood method) 套適邏輯曲線,求得 雌魚性成熟比率 (P) 與尾叉長 (FL) 關係式,結 果如下:

雌魚:P =
$$\frac{1}{1 + \exp[65.61 \times (L - 51.45)]}$$

雄魚:P = $\frac{1}{1 + \exp[80.32 \times (L - 53.35)]}$

雌魚達 50%性成熟體長 (Lm₅₀) 為 51.5 cm; 達 90% 性成熟體長 (Lm₉₀) 為 65.6 cm (Fig. 5); 雄魚 Lm₅₀ 為 53.4 cm; Lm₉₀ 為 80.3 cm (Fig. 6)。

五、性成熟季節

所有檢視的雌魚 GSI 範圍為 0.50 - 2.46。4 -

6 月 GSI 平均有明顯上升的趨勢,5 月達到最高 值,過了 6 月後 GSI 值隨即下滑,到了 11 月及 12 月呈現較低之狀態 (Fig. 7)。雄魚 GSI 範圍為 0.12 - 2.28,4-5 月 GSI 平均值有明顯上升的趨 勢,6 月達到最高值 2.28,過了 7 月後隨即下滑, 11 - 12 月較低 (Fig. 8)。

由生殖腺成熟階段月別變化顯示,達性成熟的雌魚在1-10月間皆有出現(Fig.9)。3-8月出現產卵階段魚體,並以5-7月為高峰。1、3、7至10、11及12月均發現休止期階段魚體,顯示產卵過程由3月開始,8月進入尾聲,主要的產卵盛期為6月。未熟魚的出現在1-5月及7-12月兩個期間,以12月最多。精巢經組織切片並未觀察到有排完精子的個體,由成熟期雄魚在3-8月及10月皆有出現,成熟期以5-7月為高峰(Fig.10)







討 論

一、樣本體型組成

本研究由臺灣東部海域所採集正鰹體長為 31.0 - 74.5 cm (體重為 0.6 - 8.7 kg),主要為曳繩鉤 作業漁船於臺灣東部中層人工浮魚礁所捕獲,樣 本體型略小於傅 (2004) 在臺灣東部海域採集之 刺網及延繩釣所混獲之正鰹樣本,其體長為 30-80 cm (體重為 0.5 - 12.5 kg)。Hartaty *et al.* (2020) 記 錄印尼海域刺網、圍網及手釣漁獲正鰹體型範圍 分別為 27 - 69 cm、20 - 57 cm 及 14 - 79 cm,顯 示不同之漁法漁獲體型組成有顯著性差異。此外, Wild and Hampton (1994) 及 Matsumoto *et al.* (1984) 指出不同時空的海域其海洋環境包括溫 度、鹽度、溶氧、溫躍層變化、洋流系統與餌料生 物等,皆為有可能為影響魚體大小的因素。

二、性比

本研究經組織切片觀察到所採集的雌魚樣本 數略高於雄魚,但總性比為 0.51,經卡方檢定結果 顯示無顯著差異,且月別間性比無顯著差異。傅 (2004)雖指出中西太平洋正鰹月別及總性比接近 0.5,在體長別性比檢定上發現雄魚體長在 32.0-33.9 cm 居多,在東部海域正鰹以雄性較多,總性 比則與 0.5 有顯著的差異,且在體長別上發現體長 在 32.0-33.9 cm 及體長大於 72.0 cm,以雄性樣 本較多。相較於此,本研究樣本採集主要來自曳繩 釣漁法研究缺乏體型偏小與較大樣本,未來需要 更長期與廣泛的不同漁法調查。



Fig. 9 Monthly variations in the proportions of ovarian maturation stages for female skipjack tuna, *Katsuwonus pelamis*, in the waters off the coast of Taiwan.



Fig. 10 Monthly variations in the proportions of testicular maturation stages for male skipjack tuna, *Katsuwonus pelamis*, in the waters off the coast of Taiwan.

三、性成熟體長

生殖細胞和生殖腺之發育均為連續性之過 程,故刻意將其分為不同發育階段有一定的難度, 尤其在性成熟階段的判定難度更高。目前除了前 人使用之外觀型態學(macromorphology)方法判 定外,更需配合組織學的方法來判斷魚體是否達 性成熟,主要原因為卵巢內有不同發育階段的卵 母細胞,在生殖季節卻仍處於未成熟階段及休止 階段狀態下的卵母細胞無法被準確的判斷出,故 需要以組織學的方法觀察卵巢內卵母細胞的發育 情形,依卵母細胞生成型態正確的判斷生殖腺成 熟發育階段。

本研究估算正鰹雌魚性成熟之最小體長為

42.5 cm、雄魚為 40.0 cm, 雌雄 Lm₅₀ 分別為 51.5、 53.4 cm。傅 (2004) 指出臺灣海域正鰹雌雄 Lm50 分別為 47.7、43.7 cm; Wade (1950) 記錄菲律賓 海域正鰹在體長範圍 40.0 - 40.9 cm 間有成熟及產 卵後的發育階段出現; Matsumoto et al. (1984) 研 究太平洋海域指出正鰹體長大於 40 cm 時顯示成 熟;Schaefer(2001a)研究東太平洋正鰹判斷其成 熟的體長為 50 cm 以上; Simmons (1969) 研究大 西洋海域正鰹報告指出,大西洋正鰹最小成熟體 長為 41 cm; Cayre and Farrugio (1986) 估計大西 洋雌性正鰹 Lm₅₀為42 cm; Goldberg and Au (1986) 估計東南大西洋雌性正鰹最小成熟體長為 51 cm; Timohina and Romanov (1996) 研究印度洋海域估 計雌性正鰹 Lm50 為 43 cm, 雄魚 Lm50 為 40 cm, 報告並指出雄魚有比雌魚早成熟的現象。Cayre and Farrugio (1986) 及 Stquert and Ramcharrum (1996)研究指出,雄性 Lm50 在 42 - 43 cm、雌性 在 41-42 cm 間, 雄性比雌性成熟來的晚。前人研 究指出判定性成熟體長之間有所差異,會因不同 海域及海洋環境因子如水溫、餌料、生長速率之不 同而有所差異 (Wang et al., 2003) 及判定成熟定 義之不同 (Schaefer, 2001b)。即使在同一地區所採 集樣本,在判定性成熟體長階段會因使用不同的 判讀方式如:以外觀及型態 (Schaefer and Orange, 1956; Goldberg and Au, 1986; Vilela and Castello, 1993),或卵母細胞直徑分佈 (Cayre, 1981) 和組織 學分析 (Cayre and Farrugio, 1986; Stequert and Ramcharrun, 1996; Timohina and Romanov, 1996), 也常發生不同 Lm50 估計值。同樣針對台灣東部海 域正鰹進行成熟體長估算,本研究所估算正鰹雌 雄 Lm50 與傅 (2004) 估算正鰹雌雄 Lm50 有所差 異,也可能因上述前人研究結果所得因判定方法 不同造成估算結果不同。

四、生殖季節與產卵海域

本研究根據組織學分析結果推測臺灣東部正 鰹生殖季為3-8月,生殖高峰為5-7月。傅(2004) 指出臺灣海域正鰹生殖季節為4-11月,以5-9 月為生殖高峰。Hu and Yang (1972)記錄臺灣南 部海域正鰹產卵季節為3-10月;吳(1986)亦指 出臺灣東部海域正鰹產卵季節為4-9月,生殖高 峰期為6-8月,顯然臺灣海域正鰹產卵季節可延 伸涵蓋夏季及秋季, Matsumoto *et al.* (1984)及 Nishikawa *et al.* (1985)指出三大洋正鰹在熱帶海 域為終年產卵,在亞熱帶海域則具有季節性產卵 行為。

11

Ueyanagi (1969) 及 Cayre and Farrugio (1986) 指出太平洋及大西洋正鰹產卵海域,主要為表水 面 24°C 等溫線海域。本研究由組織學方法檢視 正鰹卵巢性成熟發育,僅有一尾為含有水卵階段 之卵細胞,其餘達生殖階段之樣本皆為可見排卵 後濾泡卵細胞,顯示臺灣東部沿近海雖是正鰹產 卵場之一,但產卵場海域可延續之往南的熱帶海 域及往西的東部外海,未來需要更大尺度的採樣 範圍,以確認產卵場海域及海洋環境變遷對產卵 活動的影響。

謝 辭

本研究感謝臺東縣新港地區從事曳繩釣作業 之船長們提供作業資訊與經驗分享,本研究經費 由行政院農業委員會水產試驗所109農科-9.2.3-水 -A5計畫項下支助,研究期間感謝本所東部海洋生 物研究中心同仁蔡龍泉先生、林憲忠先生、張碁璿 先生及張景淳小姐幫忙樣本採集、解剖、資料建檔 及圖表製作,謹此敬致謝忱。

參考文獻

- 王玟琦(2008)漁獲壓力對於臺灣東北部海域大眼觸生 殖與成長之影響.國立臺灣海洋大學碩士論文,89 pp.
- 吳春基(1986)台灣東部海域產正鰹之生物學研究 (一)體長組成、群成熟度、性比.台灣省水產試驗 所試驗報告,42:33-50.
- 傅信欽(2004)中西太平洋與台灣東部海域正鰹之生殖 生物學研究.國立臺灣大學海洋研究所碩士論文, 68 pp.
- 謝佳樺(2009)利用遙測及漁獲資料偵測中西太平洋正 鰹分佈熱區.國立臺灣海洋大學碩士論文,77 pp.
- Armas, R. G., K. T. Alexander and H. H. Agustín (2006) Evidence of billfish reproduction in the southern Gulf of California, Mexico. Bull. Mar. Sci., 79: 705-717.
- Bancroft, J., A. Stevens and D. Turner (1996) Theory and practice of histological techniques (4th ed.). Churchill Living Stone, New York Edinburgh, Madrid, San Francisco, 766 pp.

- Benevenuti Soares, J., C. Monteiro-Neto, M. R. d. Costa, R. R. M. Martins, F. C. d. S. Vieira, M. F. d. Andrade-Tubino, A. L. Bastos, and R. d. A. Tubino (2019) Size structure, reproduction, and growth of skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) caught by the pole-and-line fleet in the southwest Atlantic. Fish. Res., 212: 136-145.
- Cayre, R. (1981) Maturite sexuelle, fecondite et sex ratio du listao (*Katsuwonus pelamis*) des cotes d'Afrique del L'Ouest (20°N-0°N) etudies a partir des debarquements thoniers (1977 a 1979), au port de Dakar, Senegal. Col. Vol. Sci. Pap. ICCAT, 15 (1): 135–149.
- Cayre, P. and H. Farrugio (1986) Biologie de la reproduction du listao (*Katsuwonus pelamis*) de l'Ocean Atlantique. *In* Proc. ICCAT Conf. Int. Skipjack Year Prog. (P. E. K. Symons, P. M. Miyake and G. T. Sakagawa, eds.), ICCAT, Madrid, Spain, 252-272.
- Collette, B. B. and C. E. Nauen (1983) An annotated and illustrated catalogue of tuna, mackerels, bonitos and related species known to data. FAO Species Catalogue, 2: 42-90.
- Cuellar, N., G. R. Sedberry and D. M. Wyanski (1996) Reproductive seasonality, maturation, fecundity, and spawning frequency of the vermilion snapper, *Rhomboplites aurorubens*, off the southeastern United States. Fish. Bull., 94: 635-653.
- Engelhard, G. H., and M. Heino (2004) Maturity changes in Norwegian spring-spawning herring before, during, and after a major population collapse. Fish. Res., 66: 299-310.
- FAO (2020) The state of world fisheries and aquaculture sustainability in action. FAO, Rome, 206 pp.
- Goldberg, S. R. and D. W. K. Au (1986) The spawning of skipjack tuna from southeastern Brazil as determined from histological examination of ovaries. *In* Proc. ICCAT Conf. Int. Skipjack Year Prog. (P. E. K. Symons, P. M. Miyake and G. T. Sakagawa, eds.), ICCAT, Madrid, Spain, 248-277.
- Grift, R. E., A. D. Rijnsdorp, S. Barot, M. Heino and U. Dieckmann (2003) Fisheries-induced trends in reaction norms for maturation in North Sea plaice. Mar. Ecol. Prog. Ser., 257: 247-257.
- Harley, S., P. Williams, S. Nicol and J. Hampton (2011)The western and central Pacific tuna fishery: 2001Overview and Status of Stocks. Secretariat of thePacific Community, Noumea, New Caledonia, xi: 42.
- Hartaty, H., B. Setyadji and Z. Fahmi (2020)

Reproductive Biology of Skipjack Tuna (*Katsuwonus pelamis*) in Indonesian exclusive economic zone. 22nd Working Party on Tropical Tunas (WPTT22), IOTC-2020-WPTT22(AS)-08.

- Hu, F. and R. T. Yang (1972) A preliminary study on sexual maturity and fecundity of skipjack tuna. J. Fish. Soc. Taiwan, 1: 88-97.
- Hunter, J. R., B. J. Macewicz, N. C. H. Lo and C. A. Kimbrell (1992). Fecundity, spawning, and maturity of female Dover sole, *Microstomus pacificus*, with an evaluation of assumptions and precision. Fish. Bull., 90: 101-128.
- Matsumoto, W. M., R. A.S killman and A. E. Dizon (1984) Synopsis of biological data on skipjack tuna, *Katsuwonus pelamis*. NOAA Tech. Rep. NMFS Circ., Vol. 451: 92 pp.
- Nishikawa, Y., M. Honma, S. Ueyanagi and S. Kikawa (1985) Average distribution of larvae of oceanic species of scombroid fishes, 1956-1981. Far Seas Fish. Res. Lab. Ser. 12, 99 pp.
- Norman, B. and J. Stevens (2007) Size and maturity status of the whale shark (*Rhincodon typus*) at Ningaloo Reef in Western Australia. Fish. Res., 84: 81-86.
- Schaefer, M. B., C. J. Orange (1956) Studies of the sexual development and spawning of yellowfin tuna (*Neothunnus macropterus*) and skipjack (*Katsuwonus pelamis*) in three areas of the eastern Pacific Ocean, by examination of gonads. Inter-Am. Trop. Tuna Comm. Bull., 1(6): 281-349.
- Schaefer, K. M. (1998) Reproductive biology of yellowfin tuna (*Thunnus albacares*) in the Eastern Pacific Ocean. Inter-Am. Trop. Tuna Comm. Bull., 21: 201-272.
- Schaefer, K. M. (2001a) Assessment of skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) spawning activity in the eastern Pacific Ocean. Fish. Bull., 99: 343-350.
- Schaefer, K. M. (2001b). Reproductive Biology of Tunas. *In* Tuna: Physiology, Ecology, and Evolution". (B. A. Block and E. D. Stevens, eds.), Academic Press, New York, 225-270.
- Schaefer, K. M., (1987) Reproductive biology of black skipjack tuna, *Euthynnus lineatus*, in eastern Pacific tuna. Inter-Am. Trop. Tuna Comm., Bull. 19: 169-260.
- Simmons, D. C. (1969) Maturity and spawning of skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) in the Atlantic Ocean, with comments onnematode infestation of the ovaries. Spec. Sci. Rep. U.S. Fish Wildl. Serv., 580: 17.

- Stéquert, B. and B. Ramcharrun (1996) Reproduction of skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) from the western Indian Ocean. Aquat. Living Resour., 9: 235-247.
- Stéquert, B., J. N. Rodriguez, B. Cuisset and F. Le Menn (2001) Gonadosomatic index and seasonal variations of plasma sex steroids in skipjack tuna (*Katsuwonus pelamis*) and yellowfin tuna (*Thunnus albacares*) from the western Indian Ocean. Aquat. Living Resour., 14: 313-318.
- Sun, C. L., Y. J. Chang, C. C. Tszeng, S. Z. Yeh and N. J. Su (2009) Reproductive biology of blue marlin (*Makaira nigricans*) in the western Pacific Ocean. Fish. Bull., 107: 420-432.
- Timohina, O. I. and E. V. Romanov (1996) Characteristics of ovogenesis and some data on maturation and spawning of Skipjack tuna, *Katsuwonus pelamis* (Linnaeus, 1758), from the western part of the equatorial zone of the Indian Ocean. *In* Proceedings of the Expert Consultation on Indian Ocean Tunas, 6th session (A. A. Anganuzzi, K. A. Stobberup, and N. J. Webb, eds.),

IPTP Coll., 9: 247-257.

- Ueyanagi, S. (1969) Observations on the distribution of tuna larvae in the Indo-Pacific Ocean with emphasis in the delineation of the spawning areas of albacore, *Thunnus alalunga*. Bull. Far Seas Fish. Res. Lab., 2: 177-256.
- Vilela, M. J. A., J. P. Castello (1993) Dinamica poblacional del barrilete (*Katsuwonus pelamis*) explotado en la region sudeste-sur del Brasil en el periodo 1980-1986. Frente Maritimo 14, 111-124, Sec. A.
- Wade, C. B. (1950) Observations on the spawning of Philippine tuna. Fish. Bull. U.S. Fish Wildl. Serv., 51(55): 409-423.
- Wang, S. P., C. L. Sun and S. Z. Yeh (2003) Sex ratios and sexual maturity of swordfish (*Xiphias gladius* L.) in the waters of Taiwan. Zool. Stud., 42: 529-539.
- Wild, A. (1994). A review of biology and fisheries for yellowfin tuna, *Thunnus albacares*, in the eastern Pacific Ocean. FAO Fish. Tech. Pap., 336(2): 52-107.