# e-Jurnal Rekayasa dan Teknologi Budidaya Perairan

Volume X No 2 Februari 2022

p-ISSN: 2302-3600, e-ISSN: 2597-5315



# RELATIVE FECUNDITY, FERTILIZATION DEGREE AND HATCHING DEGREE OF FEMALE GOLDFISH (Carassius auratus) WITH RANGRANG ANTS EGG (Oecophylla smaragdina) AND OOCYTE DEVELOPER COMBINATION

Mutiara Wahyuni<sup>1</sup>, Munti Sarida<sup>\*1</sup>, Deny Sapto Chondro Utomo<sup>1</sup>

## **ABSTRACT**

Length of time entering readiness early reproduction so that the relative fecundity and the low degree of fertilization and the degree of hatching in the goldfish hatchery are a challenge in the effort to provide goldfish seeds in quality and quantity. The effort was made by combining kroto and oocyte developer in the female goldfish. This experiment was carried out in September 2019-March 2020 at the Aquatic Productivity Laboratory of the Faculty of Agriculture, University of Lampung. The test fish used were 60 females 5-month-old brood stock, with an average weight of  $14.69\pm3.69$  g. This study used a completely randomized design using two factors, kroto (g / kg of fish) and oocyte developer (ml / kg of feed) with two levels each:  $K_1O_1$  (0 + 0),  $K_2O_1$  (30 + 0),  $K_1O_2$  (0 + 0.5), and  $K_2O_2$  (30 + 0.5) and 3 replications for each treatment. The results showed that factor K (kroto) and factor O (oocyte developer) had no effect on the relative fecundity of female goldfish during 8 weeks of maintenance. Meanwhile, the combination of kroto and oocyte developer affected the relative fecundity of the female goldfish at the  $8^{th}$  week of rearing, the degree of fertilization, and the degree of hatching.

Keyword: female goldfish, kroto, oocyte developer, reproductive performance

## Pendahuluan

Kelompok ikan hias yang banyak digemari pembudidaya berasal dari genus Carassius yaitu mas koki (Carassius auratus, Linnaeus, 1758) yang merupakan komoditas ikan hias air tawar yang memiliki corak warna dan bentuk tubuhnya yang menarik 2019; Saha (Rosid etal., Bandyopadhyay, 2020; Marlianingrum et al., 2022). Selain itu, mas koki juga memiliki harga jual yang tinggi sehingga budidaya mas koki semakin banyak dan berkembang.

Semakin banyak usaha budidaya mas koki maka akan semakin besar juga tantangan yang dihadapi oleh para pembudidayanya. Salah satunya terkait reproduksi adalah awal/matang gonad pertama kali pada mas koki yang tergolong cukup lama (Fajrin, 2012; Al-Khalaifah et al., 2020). Menurut Salas & Bustamante (2007)mas koki mencapai kematangan seksual awal pada usia 225 hari atau kisaran 7-8 bulan

<sup>\*</sup> E-mail: munti.sarida@fp.unila.ac.id

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup>Jurusan Perikanan dan Kelautan Fakultas Pertanian Universitas Lampung

Jl. Prof. Soemantri Brodjonegoro No. 1 Gedong Meneng Bandar Lampung 35145

dengan derajat pembuahan mas koki yang berkisar antara 50-60 % dan derajat penetasan mas koki sekitar 40-50 % (Ginting et al., 2014). Hal ini karena adanya diduga ketidak seimbangan antara nutrisi dan lingkungan yang diperoleh ikan untuk memenuhi kebutuhan reproduksi awal. Dimana diketahui bahwa fisiologi reproduksi ikan diselaraskan dengan nutrisi, sosial, dan faktor lingkungan (Reza et al., 2013).

Semua vertebrata, termasuk ikan, menghasilkan gonadotropin (GH), hormon gonadotropin tipe I (Folliclestimulating hormone, FSH) gonadotropin tipe hormon II (Luteinizing hormone, LH), dan dari kelenjar hipofisis dan keduanya adalah pengatur utama reproduksi dan perkembangan gonad. Pada ikan, fase gametogenesis, awal seperti spermatogenesis dan vitellogenesis, diatur oleh FSH, sedangkan proses pematangan akhir, seperti ovulasi, pematangan oosit, produksi sperma. dan produksi sperma, adalah fungsi dari LH (Kobayashi et al., 2006; Yaron et al., 2003; Yaron & Levavi-Sipan, 2011; Al-Khalaifah et al., 2020). Sehingga dengan seimbangnya nutrisi dan lingkungan yang diperoleh ikan mas koki menyebabkan proses maturasi tidak terjadi/terhambat dan menyebabkan ikan tidak melakukan pemijahan Selain itu, energi metabolik yang dibutuhkan signifikan selama gametogenesis pada betina dan jantan untuk menghasilkan ratusan telur dan miliaran sperma. Variasi musiman dikendalikan oleh hormon dengan kendali aksis antara otak-hipofisisgonad dan disertai dengan perubahan metabolisme yang signifikan. Hal ini didukung oleh adanya hubungan

antara GnRH dan GnIH (Gonadotropin Inhibiting Hormone) adalah salah satu hormon saraf utama yang mengatur kontrol pertumbuhan dan reproduksi timbal balik (Ladisa et al., 2021).

Salah untuk satu upaya mengatasi permasalahan tersebut adalah dengan penambahan kroto dan hormon oocyte developer. Selama ini pemanfaatan kroto di Indonesia masih sebatas untuk pakan burung berkicau umpan memancing (Prayoga, 2013). Penelitian sebelumnya kroto dijadikan tepung dan diberikan pada ikan patin siam (Pangasionodon *hypophthalmus*) (Waspada, 2012). Hasil yang didapat tepung mempengaruhi kroto fekunditas siam karena patin mengandung protein dan asam lemak yang cukup tinggi.

Sementara untuk pemberian kroto segar dalam meningkatkan performa reproduksi ikan sampai sejauh ini belum ada sedangkan Menurut Tomasoa et al. (2018) oocyte developer dapat mempercepat proses pematangan gonad maupun pematangan kembali gonad dari beberapa jenis ikan. Penelitian maturasi ikan menggunakan oocyte developer telah banyak dilakukan salah satunya pada synodontis (Synodontis sp.) (Dhewantara & Rahmatia, 2017) dan hasil yang didapat adalah oocyte developer mempengaruhi fekunditas relatif ikan synodontis. Oleh karena itu perlu dipelajari apakah reproduksi awal mas koki dapat diperbaiki melalui pemberian kroto segar, developer dan kombinasi keduanya.

Tujuan dari penelitian ini adalah untuk mengevaluasi pemberian kroto, oocyte developer dan kombinasi keduanya terhadap fekunditas relatif, derajat pembuahan dan derajat penetasan mas koki betina serta menentukan perlakuan terbaik untuk meningkatkan fekunditas relatif, derajat pembuahan dan derajat penetasan mas koki betina.

#### Metode

Penelitian ini dilaksanakan pada September 2019 sampai Maret 2020 Laboratorium **Produktivitas** Perairan. Jurusan Perikanan dan Pertanian Kelautan. Fakultas Universitas Lampung. Penelitian ini menggunakan indukan mas koki berumur 5 bulan dengan berat rata rata  $14,69 \pm 3,69$  g sebanyak 60 ekor, kroto segar, oocyte developer, air dan putih telur. Penelitian ini menggunakan rancangan acak lengkap 2 faktor yaitu Faktor A: Kroto 0 g/kg ikan dan 30 g/kg ikan dan Faktor B: oocyte developer 0 ml/kg pakan dan 0,5 ml/kg pakan

Pemeliharaan ikan dilakukan dalam akurium yang berisi 5 ekor dengan volume air 30 l. Kemudian pembuatan pakan perlakuan dilakukan dengan mencampurkan larutan fisiologis (5% dari total pakan yang akan diberikan), putih telur fisiologis oocyte developer dan kemudian di homogenkan. Pakan perlakuan disemprot hingga rata. Kemudian, dikeringkan anginkan lalu dimasukkan pakan kedalam plastik Pemberian pakan diberikan dengan FR 3% selama 2 x sehari selama 5 minggu. Setelah itu diberi pakan tanpa perlakuan sebanyak dua kali sehari selama tiga minggu dengan metode ad satiation. Selama penelitian sampling dilakukan pada minggu ke-2, minggu ke-4 dan minggu ke-8 masa pemeliharaan. Jumlah ikan yang diambil sampling adalah 1 ekor per ulangan. Langkah dilakukan yang sampling adalah ikan dibius dengan minyak cengkeh dengan dosis 0,25 ml/lair sampai ikan pingsan kemudian ikan ditimbang bobot tubuh dan panjang tubuhnya. diukur Lalu dibedah menggunakan pisau bedah dan diambil gonadnya.

## Fekunditas relatif

Penghitungan fekunditas relatif adalah dengan gonad ditimbang kemudian diambil 5 bagian telur secara acak dari satu gonad untuk gonad contoh. dijadikan Gonad ditimbang, contoh jika sudah ditimbang, dihitung volume gonad tersebut. Gonad contoh diencerkan menggunakan aquades 10 kemudian diambil sebanyak 1 ml menggunakan pipet tetes. Kemudian hitung jumlah telur yang ada pada 1 ml kemudian dimasukkan ke dalam rumus:

$$Fr = \frac{(n \times Wt/Ws)}{BW}$$

Derajat pembuahan (Fertilization Rate, FR)

FR dihitung menggunakan rumus berikut:

$$FR = \frac{\sum Telur\ terbuahi\ (butir)}{\sum Telur\ yang\ Dihasilkan\ (butir)} \ \chi 100$$

Derajat penetasan (Hatching Rate, HR)

HR dapat dihitung menggunakan rumus berikut:

$$HR = \frac{\Sigma Telur\ yang\ Menetas\ (butir)}{\Sigma Telur\ yang\ Dibuahi\ (butir)}\ \chi 100$$

#### Analisis data

Analisis data untuk fekunditas relatif menggunakan SAS 9.4. Apabila berbeda nyata diuji lanjut dengan uji duncan pada tingkat kepercayaan 95%. Sedangkan data FR dan HR diuji menggunakan uji Z.

#### Hasil dan Pembahasan

Fekunditas Relatif

Pengaruh faktor K (kroto) dan faktor O (*oocyte developer*) terhadap fekunditas relatif mas koki betina tersaji dalam Tabel 1.

Tabel 1. Pengaruh faktor K (kroto) dan O (PMSG+AD/Oodev) terhadap fekunditas relatif mas koki betina (Butir/kg induk)

	Fekunditas Relatif (Butir/kg induk)			
Minggu	Faktor Kroto		Faktor Oocyte developer	
ke -	<b>K2</b>	<b>K</b> 1	<b>O2</b>	01
2	5053,47±5894,	4822,36±3421,	3083,43±2868,	6464,06±5169,
	93ª	79 a	$56^{a}$	26 <sup>a</sup>
4	2288,89±848,3	2419,09±619,2	2744,06±684,4	1963,92±528,7
	$1^a$	<b>4</b> <sup>a</sup>	$7^{\mathrm{a}}$	6 <sup>a</sup>
8	1722,07±384,5	2102,91±1069,	1637,19±514,1	$2187,79\pm965,0$
	$5^{a}$	01 a	$9^{a}$	$8^a$

Keterangan: Huruf superskrip yang berbeda pada baris dan faktor yang sama menunjukkan pengaruh perlakuan yang berbeda nyata (p<0,05)

Nilai fekunditas relatif mas koki betina pada minggu ke-0 masa pemeliharaan adalah sebesar 1762,60 ±1024,13 butir/kg induk. Hasil analisis statistik menunjukkan bahwa faktor K (kroto) dan faktor O (oocyte *developer*) tidak berpengaruh terhadap fekunditas relatif mas koki betina selama 8 minggu masa pemeliharaan. Hal ini dapat disebabkan karena dosis kroto belum mempengaruhi untuk fekunditas pada ikan. Asam lemak berfungsi sebagai prekusor metabolisme reproduksi vang prostaglandin. memicu hormon tersebut Prostaglandin berperan dalam kontraksi dinding gonad sehingga telur dapat keluar, apabila jumlah prostaglandin kurang atau lebih maka asam lemak tidak berpengaruh terhadap fekunditas (Noviantoro et al., 2015). Nilai fekunditas relatif mas koki betina interaksi faktor K (kroto) dan faktor O (oocyte developer) tersaji dalam Tabel 2.

Tabel 2. Interaksi faktor K(kroto) dan O (PMSG+AD/Oodev) terhadap fekunditas relatif mas koki betina (Butir/kg induk)

	Fekunditas Relatif (Butir/kg induk)			
Minggu Perlaku			kuan	
ke-	$K_1O_1$	$K_2O_1$	$K_1O_2$	$K_2O_2$
2	5407,22±409	7520,89±682	4237,50±338	1352,33±222
2	$9,77^{a}$	9,71a	$2,00^{a}$	$,97^{\rm b}$
4	2090,17±552	1837,67±588	2748,01±573	2740,11±917
4	$,10^{a}$	,43ª	,73ª	,63 <sup>b</sup>

8	2890,58.6±8	1485,00±312	1315,24±496	1959,14 ±
	65,61 <sup>a</sup>	,15 <sup>b</sup>	,35 <sup>b</sup>	321,95 <sup>ab</sup>

Keterangan: Huruf superskrip yang berbeda pada baris yang sama menunjukkan pengaruh perlakuan yang berbeda nyata (p<0,05)

Nilai fekunditas relatif mas koki betina pada minggu ke-0 masa pemeliharaan adalah sebesar 1762, 60  $\pm 1024.13$ butir/kg induk. analisis statistik menunjukkan bahwa interaksi faktor K (kroto) dan faktor O (PMSG+AD atau Oodev) tidak berpengaruh pada fekunditas relatif mas koki betina di minggu ke-2 dan minggu ke-4 masa pemeliharaan. Minggu ke-8 masa pemeliharaan, perlakuan K<sub>1</sub>O<sub>1</sub> berbeda nyata dengan perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>1</sub> dan perlakuan K<sub>1</sub>O<sub>2</sub> tetapi tidak berbeda nyata dengan perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>2</sub>. Perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>2</sub> tidak berbeda nyata dengan perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>1</sub> dan perlakuan K<sub>1</sub>O<sub>2</sub>. Perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>1</sub> tidak berbeda nyata dengan perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>1</sub> dan perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>2</sub>. Diketahui secara keseluruhan nilai fekunditas relatif mas koki betina pada perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>2</sub> dikatakan stabil, dibandingkan dengan perlakuan lainnya yang meningkat sangat pesat pada dua minggu masa pemeliharaan namun justru menurun dari minggu ke-4 hingga minggu ke-8 masa pemeliharaan. Stabilnya nilai

fekunditas relatif pada perlakuan disebabkan oleh dosis K<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ini perlakuan yang optimal karena merupakan kombinasi dari kroto yang mengandung asam lemak dan juga oocyte developer yang mengandung FSH dan LH. LH pada oocvte developer berfungsi untuk merangsang proses ovulasi dan pemijahan pada induk ikan betina (Wadi et al., 2018). Sementara asam lemak dapat menghasilkan fekunditas ikan tertinggi seperti yang dilaporkan oleh Fadli et al., (2016). Hal ini dapat dikatakan bahwa asam lemak jika berdiri sendiri dengan dosis yang kurang maka peran asam lemak tidak terlihat sementara jika ada tambahan seperti hormon energi oocyte developer maka dapat berperan menghasilkan fekunditas yang relatif stabil walaupun tidak sebaik kontrol.

# Derajat Pembuahan-Penetasan

Perhitungan derajat pembuahan dan derajat penetasan dapat dilihat pada Tabel 3.

Tabel 3. Derajat pembuahan dan derajat penetasan mas koki (*Carassius auratus*) betina

	Derajat pembuahan dan pentasan (%)				
Parameter	Perlakuan				
-	K <sub>1</sub> O <sub>1</sub>	K <sub>1</sub> O <sub>2</sub>	K <sub>2</sub> O <sub>1</sub>	K <sub>2</sub> O <sub>2</sub>	
FR	71,50°	73,00 <sup>bc</sup> 58,75 <sup>b</sup>	75,00 <sup>b</sup>	71,50°	
HR	$48,65^{d}$	$58,75^{b}$	52,99 <sup>c</sup>	$90,24^{a}$	

Keterangan: Huruf superskrip yang berbeda pada baris yang sama menunjukkan hasil yang berbeda nyata (Z > 1,645) berdasarkan hasil uji Z.

Derajat pembuahan dari tertinggi ke terendah diperoleh pada perlakuan  $K_2O_2$  sebesar 88%, perlakuan  $K_2O_1$  sebesar 75%, perlakuan  $K_1O_2$  sebesar

73% dan perlakuan  $K_1O_1$  sebesar 71,5%. Hasil uji proporsi menunjukkan bahwa perlakuan  $K_2O_2$  berbeda nyata dengan perlakuan  $K_2O_1$ , perlakuan  $K_1O_2$ , dan perlakuan  $K_1O_1$ . Perlakuan  $K_2O_1$  berbeda nyata dengan perlakuan  $K_1O_1$  tetapi tidak berbeda nyata dengan perlakuan  $K_1O_2$ . Perlakuan  $K_1O_2$  tidak berbeda nyata dengan perlakuan  $K_1O_1$ .

Derajat penetasan dari tertinggi ke terendah adalah perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>2</sub> sebesar 90,24%, perlakuan K<sub>1</sub>O2 sebesar 58,75%, perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>1</sub> sebesar 52,99% dan perlakuan K<sub>1</sub>O<sub>1</sub> sebesar 48,65%. Hasil uji proporsi menunjukkan bahwa perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>2</sub> berbeda nyata dengan perlakuan  $K_1O2$ , perlakuan  $K_2O_1$ , dan perlakuan K<sub>1</sub>O<sub>1</sub>. Perlakuan K<sub>1</sub>O<sub>2</sub> berbeda nyata dengan perlakuan  $K_2O_1$ perlakuan K1O1. Perlakuan K2O1 berbeda nyata dengan perlakuan  $K_1O_1$ .

Pada derajat pembuahan, perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>2</sub> berbeda nyata dengan perlakuan lainnya dan merupakan perlakuan yang terbaik. Hal ini karena kerjasama dari kroto dan oocyte developer. Kroto mengandung asam lemak sedangkan oocyte developer mengandung FSH dan LH. Asam lemak merupakan aspek nutrisi pakan yang penting dalam meningkatkan kualitas telur sehingga telur lebih siap dibuahi dan berpengaruh terhadap derajat pembuahan (Suhenda & Samsudin, 2009). Apabila kualitas telur baik maka derajat pembuahan telur juga akan baik. Menurut Burmansyah et al. (2013) salah satu faktor yang dapat mempengaruhi derajat pembuahan adalah kualitas telur.

Oocyte developer memiliki kandungan untuk meningkatkan kualitas telur yang dihasilkan, tetapi pada penelitian ini perlakuan yang hanya diberikan Oocyte developer (K<sub>1</sub>O<sub>2</sub>) tidak berbeda nyata dengan kontrol  $(K_1O_1)$  maupun kroto  $(K_2O_1)$ . Ini diduga bahwa dosis oocyte belum cukup developer untuk meningkatkan kualitas telur dengan optimal. Pemberian hormon dengan dosis yang rendah tidak akan memberikan efek yang positif, sedangkan pemberian hormon yang terlalu tinggi akan memberikan efek negatif atau negative feedback secara hormonal terhadap ikan (Debnanth 2010).

Derajat pembuahan telur mas koki betina kombinasi PMSG+AD dengan kroto hasilnya lebih optimal. Hal ini mengindikasikan bahwa asam lemak lebih berperan terhadap derajat dibandingkan pembuahan telur dengan PMSG+AD. Hal ini didukung dari penelitian Waspada (2012) yang menyatakan bahwa derajat pembuahan patin siam yang diberi penambahan tepung kroto lebih baik bila dibandingkan dengan kontrol.

Pada derajat penetasan telur mas koki betina, perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>2</sub> menjadi perlakuan yang terbaik. Hal ini dikarenakan sinergi dari kroto dan oocyte developer. Asam lemak di kroto berfungsi dalam sebagai prostaglandin prekursor yang membuat kualitas telur menjadi baik, tidak mudah rusak dan telur mudah untuk menetas sehingga derajat penetasan menjadi lebih optimal (Nainggolan, 2015). Hasil penelitian Febnikayani et al. (2018) menyatakan bahwa asam lemak berpengaruh terhadap derajat penetasan telur lele. Oocyte developer mengandung FSH yang berfungsi untuk kematangan telur dan LH yang berfungsi untuk merangsang ovulasi (Septiani, 2019). FSH dan LH mampu meningkatkan folikel sehingga folikel berkembang dan daya tetas telur juga meningkat (Lubzens et al., 2010; Aziz & Kroto Kalesaran, 2017). tidak mengandung FSH dan LH sehingga persentase  $K_1O2$ lebih optimal dibandingkan K<sub>2</sub>O<sub>1</sub> pada derajat penetasan.

persentase Rendahnya  $K_2O_1$ dibandingkan K<sub>1</sub>O<sub>2</sub> pada derajat penetasan karena K<sub>1</sub>O<sub>2</sub> dari asam lemak hanya sampai ke derajat pembuahan. Izquierdo et al., (2001) menyatakan bahwa pada beberapa spesies ikan, nutrisi seperti asam lemak dan vitamin hanya berpengaruh terhadap kualitas telur dan derajat pembuahan sementara menurut Sinjal (2014)hormon respon memberikan yang baik terhadap reproduksi induk lele dumbo baik terhadap tingkat kematangan gonad, tingkat fertilisasi, daya tetas telur, dan sintasan larva.

## Kesimpulan dan Saran

Kesimpulan yang diperoleh dari penelitian ini adalah faktor K (kroto) dan faktor O (PMSG+AD/Oodev) selama 8 minggu masa pemeliharaan berpengaruh tidak terhadap fekunditas relatif mas koki betina. Interaksi keduanya pada minggu ke-8 masa pemeliharaan mempengaruhi derajat pembuahan-penetasan, dan fekunditas relatif mas koki betina. Sementara perlakuan terbaik pada penelitian ini adalah perlakuan K<sub>2</sub>O<sub>2</sub> dengan dosis kroto sebesar 30 g/kg ikan dan oocyte developer sebesar 0,5 ml/kg pakan.

#### **Daftar Pustaka**

- Al-Khalaifah, H.S., Amer, S.A., Al-Sadek, D.M.M., Khalil, A.A., Zaki, E.M., & El-Araby, D.A. 2020. Optimizing the Growth, Health, Reproductive Performance, and Gonadal Histology of Broodstock Fantail Goldfish (*Carassius auratus*, L.) by Dietary Cacao Bean Meal. *Animals* (*Basel*). Vol 10(10):1808. doi: 10.3390/ani10101808.
- Aziz, E.A., & Kalesaran, O. 2017. Pengaruh Ovaprim, Aromatase Inhibitor, dan Hipofisa terhadap kualitas Telur Ikan Lele Dumbo (*Clarias gariepinus*). *Jurnal Budidaya Perairan. Vol* 5(1): 12-20.
- Burmansyah, Muslim, & Fitrani, M. 2013. Pemijahan Ikan Betok (*Anabas testudineus*) Semi Alami dengan Sex Ratio Berbeda. *Jurnal Akuakultur Rawa Indonesia*. *Vol 1* (1):23-33.
- Debnanth S. 2010. A Review On The Physiology Of Insulin-Like Growth Factor-I (IGF-I) Peptide in Bony Fishes and Its Phylogenetic Correlation in 30 Different Taxa of 14 Families of Teleosts. Advances in Environmental Biology. Vol 5 (1):3 1-52.
- Dhewantara, Y.L., & Rahmatia, F. 2017. Rekayasa Maturasi Menggunakan Hormon Oodev terhadap Ikan Synodontis (Synodontis sp). Jurnal Akuatika Indonesia. Vol 2 (1):35-42
- Fadli, A., Nuraini, & Alawi, H. 2016.
  Pengaruh Pemberian Jenis Pakan
  Yang Berbeda terhadap Mutu
  Gonad Calon Induk Ikan Ingiringir (Mystus nigriceps). Journal
  Online Mahasiswa Fakultas

- Perikanan dan Ilmu Kelautan Universitas Riau. Vol 3(2): 1-13.
- Fajrin, C.N. 2012. Penambahan Ekstrak Tauge dalam Pakan untuk Meningkatkan Keberhasilan Pemijahan Ikan Mas Koki (Carassius auratus). Jurnal Perikanan dan Kelautan. Vol 3 (3):51-60.
- Febnikayani, S., Rostika, R., Agung, M.U.K., & Herawati, T. 2018. Pengaruh Penambahan Tepung Biji Kecipir (Psophocarpus tetragonolobus) pada Pakan Komersial terhadap Tingkat Kematangan Gonad Ikan Gurame (Osphronemus gouramy). Jurnal Perikanan dan Kelautan. Vol 9 (2):103-111.
- Ginting, A.S., Usman, & Dalimunthe, M. 2014. Pengaruh Padat Tebar terhadap Kelangsungan Hidup dan Laju Pertumbuhan Ikan Mas Koki (*Carassius auratus*) yang Dipelihara di Sistem Resirkulasi. *Jurnal Aquacostmarine*. Vol 5 (4): 104-113.
- Izquierdo, M.S., Fernandez, P.H., & Tacon, A.G.J. 2001. Effect of Broodstock on Reproductive Performance in Fish. *Aquaculture*. *Vol* 19: 25-42.
- Kobayashi, M., Morita, T., Ikeguchi, K., Yoshizaki, G., Suzuki, T., & Watabe, S. 2006. In vivo biological activity of recombinant goldfish gonadotropins produced by baculovirus in silkworm larvae. *Aquaculture. Vol* (256): 433–442.
- Ladisa, C., Ma, Y., & Habibi, H.R. 2021. Seasonally related metabolic changes and energy allocation associated with growth and reproductive phases in the liver of male goldfish (*Carassius auratus*). *Journal Proteomics.* Vol

- 241):104237. doi: 10.1016/j.jprot.2021.104237.
- Lubzens, E., Young, G., Bobe, J., & Cerdà, J. 2010. Oogenesis in teleosts: How fish eggs are formed. *General and Comparative Endocrinology. Vol* (165): 367–389.
- Marlianingrum P.R., Suhana, I.S. 2022. Ornamental fish export during the Covid-19 pandemic. *AACL Bioflux*. 15(6):2999-3011.
- Nainggolan, A., Sudrajat, A.O., Utomo, B.P., & Harris, E. 2015. Peningkatan Kinerja Reproduksi, Kualitas Telur dan Larva melalui Suplementasi Spirulina Dikombinasikan dengan Injeksi Oocyte developer pada Induk Ikan Lele (Clarias sp.) Betina. Jurnal Riset Akuakultur. Vol 10(2):199-210.
- Noviantoro, A., Sudaryono, A., & Nugroho, R.A. 2015. Pengaruh Pemberian Omega-3 dan Klorofil dalam Pakan Terhadap Fekunditas dan Derajat Penetasan Benih Ikan Nila (*Oreochromis niloticus*). *Journal of Aquaculture Management and Technology. Vol* 4(4): 95-100.
- Prayoga, B. 2013. *Kupas Tuntas Budidaya Kroto Cara Modern*. Jakarta. Penebar Swadaya.
- Reza, A., Rakhi, S., Hossen, M., Takahashi, K., & Hossain, Z. 2013. Enhancement of reproductive performances of Gangetic leaffish, Nandus nandus through up regulation of serum Ca 2+ concentration, improved morphological alteration of liver and ovary with dietary polyunsaturated fatty acids. Fish The Journal of Physiology and Biochemistry. Vol 39: 779–791.

- Rosid, M.M., Yusanti, I.A., & Mutiara. D. 2019. Tingkat Pertumbuhan dan Kecerahan Warna Ikan Komet (Carassius dengan Penambahan auratus) Konsentrasi Tepung Spirulina sp. pada Pakan. Jurnal Ilmu-ilmu Perikanan dan Budidaya Perairan. Vol 14 (1): 37-44.
- Saha, M. & Bandyopadhyay, P. 2020. In vivo and in vitro antimicrobial activity of phytol, a diterpene molecule. isolated characterized from Adhatoda vasica Nees. (Acanthaceae), to control severe bacterial disease of ornamental fish. Carassius auratus, caused by Bacillus licheniformis PKBMS16. *Microbial Pathogenesis. Vol(141):* 103977.
  - 10.1016/j.micpath.2020.103977.
- Salas, A.A.O. & Bustamante, H.R. 2007. Initial Sexual Maturity and Fecundity of the Goldfish Carassius auratus (Perciformes: Cyprinidae) Under Semi—Controlled Conditions. *Article in Revista de biologia tropical*. *Vol* 54 (4): 1113-1116.
- Septiani, A. 2019. Induksi Pematangan Gonad Ikan Sidat (Anguilla bicolor bicolor) Menggunakan Oodev dan Ekstrak Kelenjar Hipofisa Ikan Lele. (Skripsi). Bogor: Fakultas Perikanan dan Ilmu Kelautan. Institut Pertanian Bogor.
- Sinjal, H., Ibo, F., & Pangkey, H. 2014. Evaluasi Kombinasi Pakan dan Estradiol 17 B terhadap Pematangan Gonad dan Kualitas Telur Ikan Lele Dumbo (*Clarias gariepinus*). Jurnal LPPM Bidang Sains dan Teknologi. Vol 1(1): 97-112.

- Suhenda, N. & Samsudin, R. 2009.

  Pematangan Gonad Ikan Baung
  melalui Perbaikan Pakan Induk
  (Dempond). Laporan Seminar
  Hasil Riset T.A. Balai Riset
  Perikanan Budidaya Air Tawar.
- Tomasoa, A.M., Azhari, D., & Balansa, W. 2018. Pertumbuhan dan Pematangan Gonad Ikan Giru *Amphiprion clarki* yang diberi Pakan Mengandung Hormon Oodev. *Jurnal Teknologi Perikanan dan Kelautan. Vol 9*(2):163-168.
- Wadi, H., Yusnaini., & Idris, M. 2018. Respon Pemberian Ekstrak Hipofisa Ayam Broiler dengan Dosis Berbeda Terhadap Ovulasi Ikan Lele Dumbo (*Clarias gariepinus*) Betina. *Media Akuatika. Vol 3(2): 617-629*.
- Waspada, A.J. 2012. Performa Reproduktif Ikan Patin Siam (Pangasius hypopthalmus) dalam Merespons Tingkat Penambahan Tepung Kroto pada Formulasi Pakan Berbasis Bahan Baku Lokal. International Journal of Agriculture Systems. Vol 2 (2): 47-53.
- Yaron, Z., Gur, G., Melamed, P., Rosenfeld, H., Elizur, A., & Levavi-Sivan, B. 2003. Regulation of fish gonadotropins. Int. Rev. Cytol., 225, 131–185.
- Yaron, Z., & Levavi-Sipan, B. 2011. Endocrine Regulation of Fish Reproduction. Encyclopedia of Fish Physiology: from Genome to Environment . *Academic Press*. *Vol* 2: 1500-1508.