

# **BLOOD DESCRIPTION, PARASITE INFESTATION AND SURVIVAL RATE OF CARP (*Cyprinus carpio*) WHICH IS EXPOSED BY SPORE PROTEIN *Myxobolus koi* ON REARING POND AS IMMUNOSTIMULAN MATERIAL**

**Laode Abdul Syafar<sup>1</sup>, Gunanti Mahasri<sup>2</sup>, Fedik Abdul Rantam<sup>3</sup>**

<sup>1</sup>Mahasiswa Program Studi S2 Bioteknologi Perikanan dan Kelautan, Sekolah Pasca Sarjana Universitas Airlangga

<sup>2</sup>Sekolah Pasca Sarjana, Universitas Airlangga

<sup>3</sup>Fakultas Kedokteran Hewan, Universitas Airlangga

Email : laode\_syafar@yahoo.co.id

## **ABSTRACT**

This research is an experimental research to determine the effect of spore protein *Myxobolus koi* on grass carp (*Cyprinus carpio*) in rearing pond. The sample used is grass carp (*Cyprinus carpio*) 90 fish (10-15 cm). Spore protein used in this research is *Myxobolus koi* spore protein, that has been found by predecessor researchers and has been tested in laboratory as immunostimulan. The exposure was done orally, mixed in the feed, with a dose of 2 µg / gram dose of protein, fed 1 time before being reared for 30 days. Parameters measured were: (1) leucocytes description (differentiated leucocytes of carp), (2) Parasitic infestation in carp and (3) Survival Rate / SR of carp were reared on pond for 30 days. The collected data is analyzed descriptively.

The results showed that there was alteration of leukocytes description (differential leukocytes) in carp (*Cyprinus carpio*) as an indicator of the immune response. A leukocyte differential examination showed that exposure to the *Myxobolus koi* spore protein, The highest total lymphocytes occurred in carp exposed to *Myxobolus koi* spores protein and reared from pond in Mojokerto, were 77.6%, Monocytes of 16.3%, Heterophyll 14.4%, Eosinophils 7.6% and Basofil 0.4%. The highest infestation of *Myxobolus koi* occurred in fish that was not exposed to spore protein was 53.33% after 30 days of reared at pond, while parasitic infestation in fish exposed to spore protein was only 16.66%. Survival rate of carp indicated that the highest occurred in carp that exposed with spore protein and reared from pond in Mojokerto, equal to 90%.

*Myxobolus koi* spore protein exposure given orally can makes alteration of leukocytes description (differential leukocytes), Decreased parasite infestation and increased survival of carp fish reared for 30 days, with the result that *Myxobolus koi* spore protein can be developed as an immunostimulant material.

Keyword: *Myxobolus koi*, *Cyprinus carpio*, spore protein, immunostimulant, infestation

## PENDAHULUAN

### 1.1 Latar belakang

Ikan mas (*Cyprinus carpio*) adalah merupakan salah satu spesies ikan air tawar yang mempunyai peluang pengembangan budidaya besar untuk meraih potensi pasar yang terus meningkat. Berdasarkan data dari Kementerian Perikanan dan Kelautan, dinyatakan bahwa produksi ikan mas di Indonesia mencapai berturut-turut dari tahun 2010 sampai dengan tahun 2014 adalah 267.100, 280.400, 300.000, 325.000 dan 350.000 ton (Subiyakto, 2014). Disamping itu ikan merupakan sumber protein hewani untuk memenuhi gizi masyarakat Indonesia (Sutanmuda, 2007).. Selanjutnya juga dikatakan mas merupakan jenis ikan konsumsi air tawar, di Indonesia telah dibudidayakan sejak tahun 1920. Budidaya ikan mas dilakukan di kolam biasa, di sawah, waduk, sungai air deras, maupun dalam keramba di perairan umum.

Banyak kendala yang dapat mempengaruhi tingkat keberhasilan budidaya ikan mas dimana kendala utama yang perlu diperhatikan adalah munculnya serangan penyakit. Umumnya penyakit yang sering ditemukan menyerang ikan mas dapat disebabkan oleh parasit, bakteri, virus maupun jamur (Anshery, 2008). Selanjutnya dikatakan bahwa penyakit tersebut dapat menyebabkan kerugian hingga 80% bahkan dapat mencapai 100% pada stadia benih (Mahasri, 2007). Salah satu penyakit yang sering menyerang pada ikan Mas adalah Myxobolus yang disebabkan oleh *Myxobolus koi*. Umumnya penyakit ini ditemukan pada benih ikan Cyprinidae dan dapat menimbulkan kerugian hingga 100% (Mahasri, 2013). Tahun 2002 telah terjadi kematian masal ikan mas di daerah Sleman dan Kulon Progo yang disebabkan oleh parasit *Myxobolus* sp dan *Henneguya* (Titis, dkk, 2009) sehingga kerugian yang dialami pembudidaya ikan cukup besar. *Myxobolus* sp juga ditemukan di daerah Ngrajek kabupaten Magelang pada tahun 2006 dengan prevalensi mencapai 91%, (Obing, 2006). Kemudian di kolam ikan mas koi di Blitar prevalensi mencapai 86% pada tahun 2010 (Anugrahi, 2010).

Infeksi *Myxobolus* pada ikan mas dapat diketahui dengan gejala klinis yang khas itu terdapatnya nodul pada insang ikan mas (*Cyprinus carpio*), dalam jumlah yang dapat menyebabkan ikan sulit bernafas yang pada akhirnya dapat menyebabkan kematian (Yuasa *et al.*, 2005). Untuk itu sangat perlu diketahui proses atau jalannya penyakit tersebut (patogenesis) agar dapat dideteksi secara dini, sehingga kematian dapat dicegah. Untuk meningkatkan pertahanan tubuh pada ikan mas terutama terhadap myxobolus, perlu dicarikan bahan yang dapat dikembangkan sebagai imunostimulan.

Upaya peningkatan pertahanan tubuh pada ikan dapat dilakukan dengan imunisasi, dengan imunostimulan yang dapat diproduksi dari berbagai bahan dari alam maupun sintetis. Salah satu bahan yang dapat dikembangkan sebagai imunostimulan adalah protein dari patogen yang dapat menyebabkan penyakit pada ikan. Salah satu bahan tersebut adalah protein spora spora *Myxobolus koi*. Upaya pencegahan penyakit yang sudah banyak dilakukan umumnya dengan menggunakan bahan kimia atau antibiotik, akan tetapi al ini dapat menyebabkan adanya dampak negatif yaitu terjadinya resistensi dan terdapatnya residu di dalam tubuh ikan (Mahasri, 2007). Pencegahan penyakit ikan dengan menggunakan imunostimulan sudah mulai dikembangkan. Clark *et al.* (1996) berhasil mengisolasi protein membran antigen dari *Paramecium*, *Tetrahymena* dan *Ichthyophthirius multifiliis*, diduga protein ini berperan dalam infestasi parasit pada inang. Selanjutnya dikatakan bahwa protein mayor merupakan ligan perlekatan yang penting pada *Ichthyophthirius multifiliis* dan merupakan jembatan masuknya parasit ke dalam sel.

Wang dan Dickerson (2002) mengatakan bahwa *surface immobilization antigen* dari *Ichthyophthirius multifiliis* dapat meningkatkan pertahanan tubuh pada *Channel Catfish* (*Ictalurus punctatus*). Lin *et al.* (1996), memperkuat pernyataan Wang dan Dickerson, bahwa imunisasi pasif dari *Ichthyophthirius multifiliis* (Ciliata pathogen) dengan Murine Antibodi Monoklonal dapat meningkatkan ketahanan tubuh *Channel Catfish*. Imunisasi dengan protein membran antigen *Ichthyophthirius multifiliis* stadia theront dengan beberapa serotipe juga telah

dilakukan oleh Leff, *et al.* (1994), Maki dan Dickerson (2003) dan Lin, *et al.* (1996) pada *Channel Catfish* dan berhasil menekan infestasi parasit.

Yusuf (2015) telah menganalisis respon imun ikan mas koki yang dipapar dengan *whole* protein spora *Myxobolus koi* yang dinyatakan terjadi peningkatan dan dapat meningkatkan kelulushidupan secara laboratoris. Sementara hasil penelitian Woro (2015) menunjukkan bahwa crude protein spora *Myxobolus koi* juga dapat meningkatkan kelulushidupan dan respon imun ikan koi. Protein spora yang masuk ke dalam tubuh.

Yusuf (2015) mengatakan bahwa, pemaparan *protein* spora *Myxobolus koi* sebagai kandidat vaksin myxobolus dapat dilakukan dengan pengamatan differensial leukosit terutama limfosit Tingkat kelulus hidupan ikan, efektivitas vaksin dianggap baik apabila nilai SR  $\geq 50\%$ . Hasil penelitiannya juga menunjukkan bahwa respon imun dan kelulushidupan (SR) ikan koi yang dipapar *protein* spora *Myxobolus koi* mengalami peningkatan. Selanjutnya dikatakan bahwa protein spora yang masuk ke dalam tubuh ikan mas akan ditangkap oleh reseptor pada sel T helper (2), dan sel T helper (2), kemudian akan mensekresikan sitokin yaitu IL-2, IL- 4, dan IL-6 sehingga meningkatkan jumlah limfosit dalam darah yang bertujuan untuk diferensiasi dan proliferasi sel lymphosit B. Diferensiasi sel lymphosit B akan menghasilkan sel plasma dan sel memori.

Penggunaan air dari kolam pemeliharaan ikan mas yang di lapang, dikarenakan secara alami banyak parasit yang hidup normal di perairan dan akan menjadi patogen bila lingkungan mendukung. Hal ini sesuai dengan hasil penelitian dari Mahasri (2007) yang menyatakan bahwa beberapa protozoa akan meningkat aktivitas dan meningkat patogenitasnya pada kondisi bahan organik yang tinggi, oksigen yang rendah dan pada padat tebar yang tinggi. Bertitik tolak dari hasil penelitian Yusuf (2015) tersebut, maka penelitian ini melanjutkan menganalisis respon imun, infestasi parasit dan kelulushidupan ikan mas (*Cyprinus carpio*) yang dipapar dengan protein spora *Myxobolus koi* dan dipelihara pada media pembesaran ikan mas secara laboratorium.

## 1.2 Rumusan Masalah

Berdasarkan latar belakang yang sudah diuraikan di atas maka rumusan masalah dari penelitian ini adalah sebagai berikut :

- 1) Bagaimanakah gambaran darah (*differensial* Leukosit) ikan mas (*Cyprinus carpio*) yang dipapar dengan potein spora *Myxobolus koi* pada media air dari kolam pembesaran ikan sebagai bahan imunostimulan?
- 2) Berapa persen ikan mas (*Cyprinus carpio*) yang dipapar dengan potein spora *Myxobolus koi* sebagai bahan imunostimulan, terinfestasi parasit selama pemeliharaan pada media air dari kolam pembesaran?
- 3) Berapakah tingkat kelulushidupan atau survival rate (SR) ikan mas (*Cyprinus carpio*) yang dipapar dengan *crude* protein spora *Myxobolus koi* sebagai bahan imunostimulan pada media air dari kolam pembesaran?

## 1.3 Tujuan Penelitian

### 1.3.1 Tujuan umum

Tujuan umum dari penelitian ini adalah menganalisis gambaran darah (respon imun) dan kelulushidupan ikan mas (*Cyprinus carpio*) yang dipapar dengan protein spora *Myxobolus koi* pada media air dari kolam pembesaran ikan ?

### 1.3.2 Tujuan khusus

Tujuan khusus dari penelitian ini adalah sebagai berikut :

- 1) Menganalisis gambaran darah (*differensial* Leukosit) ikan mas (*Cyprinus carpio*) yang dipapar dengan *crude* protein spora *Myxobolus koi* sebagai bahan imunostimulan pada media air dari kolam pembesaran ikan.
- 2) Menganalisis infeksi *Myxobolus koi* pada ikan mas (*Cyprinus carpio*) yang dipapar dengan protein spora *Myxobolus koi* sebagai bahan imunostimulan pada media air dari kolam pembesaran.
- 3) Menganalisis tingkat kelulushidupan atau survival rate (SR) ikan mas

(*Cyprinus carpio*) yang dipapar dengan protein spora *Myxobolus koi* pada media air dari kolam pembesaran.

#### 1.4 Manfaat Penelitian

##### 1.4.1 Manfaat teoritis

Hasil penelitian ini diharapkan dapat memberikan informasi ilmiah mengenai pengaruh pemaparan protein spora *Myxobolus koi* pada media pemeliharaan pembesaran ikan mas (*Cyprinus carpio*)

##### 1.4.2 Manfaat Praktis

Penelitian ini diharapkan dapat digunakan sebagai acuan dalam penggunaan protein spora *Myxobolus koi* ikan mas (*Cyprinus carpio*) yang dipelihara di tempat pembesaran ikan.

### TINJAUAN PUSTAKA

#### 2.1. Ikan Mas (*Cyprinus carpio*)

Ikan mas merupakan jenis ikan konsumsi air tawar, berbadan memanjang pipih kesamping dan lunak. Ikan mas sudah dipelihara sejak tahun 475 sebelum masehi di Cina. Di Indonesia ikan mas mulai dipelihara sekitar tahun 1920. Ikan mas yang terdapat di Indonesia merupakan ikan mas yang dibawa dari Cina, Eropa, Taiwan dan Jepang. Ikan mas Puntan dan Majalaya merupakan hasil seleksi di Indonesia. Sampai saat ini sudah terdapat 10 ikan mas yang dapat diidentifikasi berdasarkan karakteristik morfologisnya (Pujiatmoko, 2008). Perbedaan sifat dan ciri dari ras disebabkan oleh adanya interaksi antara genotipe dan lingkungan kolam, musim dan cara pemeliharaan yang terlihat dari penampilan bentuk fisik, bentuk tubuh dan warnanya. Adapun ciri-ciri dari beberapa strain ikan mas adalah sebagai berikut :

1) Ikan mas puntan mempunyai ciri sisik berwarna hijau gelap ; potongan badan paling pendek ; bagian punggung tinggi melebar; mata agak menonjol; gerakannya gesit; perbandingan antara panjang badan dan tinggi badan antara 2,3:1. Jenis ikan mas inilah yang digunakan dalam penelitian ini.

2) Ikan mas majalaya : sisik berwarna hijau keabu-abuan dengan tepi sisik lebih gelap ;

punggung tinggi ; badannya relatif pendek ; gerakannya lamban, bila diberi makanan suka berenang di permukaan air ; perbandingan panjang badan dengan tinggi badan antara 3,2:1.

3) Ikan mas si nyonya : sisik berwarna kuning muda ; badan relatif panjang ; mata pada ikan muda tidak menonjol, sedangkan ikan dewasa bermata sipit ; gerakannya lamban, lebih suka berada di permukaan air ; perbandingan panjang badan dengan tinggi badan antara 3,6:1.

4) Ikan mas taiwan: sisik berwarna hijau kekuning-kuningan ; badan relative panjang ; penampang punggung membulat; mata agak menonjol ; gerakan lebih gesit dan aktif ; perbandingan panjang badan dengan tinggi badan antara 3,5:1.

5) Ikan mas koi : bentuk badan bulat panjang dan bersisik penuh ; warna sisik bermacam-macam seperti putih, kuning, merah menyala, atau kombinasi dari warna-warna tersebut.

#### 2.2. *Myxobolus koi*

*Myxobolus* merupakan salah satu protozoa yang termasuk ke dalam famili Myxobolidae. Parasit ini memiliki spora berbentuk elipsoidal, ovoid atau membulat yang terlihat di dalam valvula (Lom & Dykova, 1992). Selanjutnya dikatakan bahwa sistematika dari *Myxobolus* adalah sebagai berikut :

Kingdom : Animalia  
Phylum : Protozoa  
Class : Myxosporea  
Order : Bivalvulida  
Family : Myxobolidae  
Genus : *Myxobolus*

Genus : *Myxobolus koi*

*Myxobolus koi* merupakan parasit yang menjadi agen penyebab penyakit *whirling disease* dan juga kerusakan beberapa organ pada ikan golongan cyprinidae. *Myxobolus* ini pertama kali ditemukan pada tahun 1986 di Timur Laut Pasifik (Lorz *et al.*, 1989). Kejadian penyakit akibat infeksi parasit *Myxosporea* pada ikan dari berbagai kondisi geografis telah banyak diteliti dengan

jumlah spesies sebanyak 1200 (Lom & Dykova, 1992).

*Myxobolus koi* merupakan spesies yang paling banyak dari genus *Myxosporea* dan terdapat lebih dari 450 spesies yang telah teridentifikasi. Sebagian besar dari spesies-spesies tersebut memiliki sifat patogen yang baik pada ikan yang hidup bebas maupun ikan budidaya. Golongan *Cyprinidae* diketahui merupakan hospes untuk lebih dari 40 spesies *Myxobolus*, dimana *Myxobolus cyprinii* dan *Myxobolus koi* merupakan spesies patogen yang sering menyerang ikan golongan *Cyprinidae*, termasuk di dalamnya ikan mas (Kent, *et al.*, 1996).

*Myxobolus* yang ditemukan pada ikan mas, merupakan parasit yang dikenal sebagai agen penyebab penyakit *whirling disease* (El – Matbouli & Hoffmann, 1998). Infeksi berat oleh parasit *Myxobolus cerebralis* dapat menyebabkan terjadinya deformitas tulang tengkorak ikan dan columna vertebralis dan juga merusakkan pada organ auditori yang menimbulkan gejala whirling (Hoffman, 1992).

Umumnya jumlah spora *Myxobolus koi* berjumlah 15.000 dalam satu nodul ukuran kecil, nodul berukuran milimeter dengan bentuk oval atau buah telur, ikan yang terserang *Myxobolus koi* akan terdapat nodul di bagian insang dan tubuh (Lom & Dykova, 1992).

Bentuk spora *Myxobolus* dari masing – masing spesies yang ada mempunyai ukuran dan bentuk yang berbeda-beda. Spora *Myxobolus koi* berbentuk seperti buah pear berukuran  $\pm 14 - 15 \times 7 - 8 \mu\text{m}$  sedangkan kista berdiameter 0.1 – 7 mm (Yuasa *et al.*, 2003).

*Myxobolus koi* juga menginfeksi ikan mas pada ukuran kecil (stadium muda). Organ yang terinfeksi adalah insang, dimana parasit ini membentuk kista (cyste) pada lembaran-lembaran insang ikan, sehingga akan mengganggu proses penyerapan zat asam. akan mengakibatkan ikan akan mengalami kekurangan zat asam karena sulit bernafas. Kematian yang diakibatkan oleh infeksi dari parasit ini cukup tinggi yaitu bisa mencapai 90% (Ruliyandi, 2008). Selanjutnya dikatakan bahwa *Myxosporeasis* adalah merupakan

penyakit parasiter pada ikan yang disebabkan oleh sporozoa, antara lain dari spesies *Myxobolus koi*. Umumnya organisme penyebab ini dikenali dengan morfologi sporanya, jumlah dan lokasi filamen polar. Spesies-spesies lain yang juga dapat menyebabkan penyakit ini adalah : *Thelohanellus* sp., *Myxosoma* sp., *Henneguya* sp. dan *Maxidium* sp

### 2.3. Siklus hidup

Lom and Dykova (2006) dan Darnas (1985), mengatakan bahwa cara penyebaran dari myxosporea sebenarnya belum dapat diketahui dengan pasti, namun ada keterangan yang menjelaskan bahwa beberapa *Myxobolus* memiliki siklus hidup secara langsung tanpa inang antara. Selanjutnya dikatakan bahwa siklus hidup diawali dari ikan yang terinfeksi *Myxobolus koi* ditemukan adanya nodul atau bisul yang terdapat pada insang ataupun pada permukaan tubuh. Setelah nodul matang, nodul tersebut akan pecah dan spora yang terdapat di dalam nodul menyebar di perairan yang kemudian termakan oleh ikan. Selanjutnya spora yang termakan oleh ikan akan masuk ke dalam saluran pencernaan. Kemudian kapsul polar melebur dan akan berbentuk seperti filamen polar dan akan bergelantungan di dinding usus. Selanjutnya akan menembus dinding usus ikan, kemudian masuk ke pembuluh darah dan menyebar ke seluruh organ ikan. Filamen polar tersebut akan mengalami perkembangan secara *sporogony* dan menjadi sporoblast dan membentuk nodul baru pada insang (Titis dkk, 2009).

Siklus hidup pada Gambar 2.2. menunjukkan adanya inang antara yaitu cacing *Oligochaeta* (e). Gambar tersebut dapat dijelaskan bahwa nodul yang berisi spora yang terdapat pada permukaan tubuh (epidermis) mengalami perkembangan jumlah spora (a, b dan c) dan kematangan nodul. Setelah matang nodul akan pecah dan mencemari perairan (d). Selanjutnya spora akan termakan oleh cacing *Oligochaeta* dan di dalam tubuh cacing ini spora mengalami perkembangan menjadi spora *triacinomyxon* (aktinospora) dan akan termakan oleh ikan kemudian membentuk nodul kembali (El-Matbouli *et al.*, 1998).

Menurut Darnas (1985), daur hidup



oleh ikan dan masuk ke dalam saluran pencernaan ikan. Cairan dalam saluran pencernaan ikan dapat membantu spora melepaskan filamen polar untuk menempel pada sel setelah bagian internal spora (sporoplasma) berubah bentuk menjadi amoeboid dan melakukan penetrasi ke dalam sel usus atau dalam sel darah untuk menuju organ target. Pada kondisi ini parasit disebut thropozoit kemudian membelah (*shizogony*) dan bercampur (*sporogony*) sehingga menghasilkan massa spora.

bulat lonjong menyerupai butiran padi. Pada infeksi berat, tutup insang (operculum) tidak

Lebih lanjut Anshary (2008) menyatakan bahwa ikan terinfestasi *Myxobolus* setelah memakan spora. Di dalam usus terjadi stimulasi polar kapsul menjadi terbuka dan mengeluarkan polar filamen yang melekat pada epitelium usus, selanjutnya valve menjadi terbuka dan amoebula keluar. Amoebula mengikuti aliran darah dan darah membawa ke organ target. Amoebula yang telah mencapai organ target akan tumbuh menjadi zigot dan inti sel mengalami pembelahan beberapa kali untuk membentuk sporogonik plasmodium.

#### **2.4 Myxobolus pada Ikan**

Myxobolusis merupakan penyakit parasiter pada ikan yang disebabkan oleh *Myxobolus*. Parasit yang menyerang insang ini diklasifikasikan ke dalam kelompok khusus dari myxosporea. Beberapa spesies parasit dapat menginfeksi satu ikan, membentuk tiga koloni yang berbeda di jaringan insang (Eszterbauer *et al.*, 2001). *Myxobolus* merupakan salah satu genus dari Myxosporea, yang bersifat parasit dan menyerang kulit dan insang ikan air tawar maupun ikan air laut. Beberapa spesies myxosporea telah dilaporkan namun sejauh ini hanya beberapa yang menimbulkan infeksi serius. Gejala infeksi yang biasa terlihat seperti adanya *cyste* di antara jaringan insang dan integument yang terdiri dari perkembangan stadia parasit, termasuk karakteristik dari spora (Robert, 1989).

Myxobolusis umumnya menginfeksi jaringan ikat tapis insang, tulang kartilago, otot atau daging dan beberapa organ dalam ikan terutama pada benih. Pada insang akan terlihat bisul atau nodul putih seperti tumor berbentuk

dapat menutup sempurna (Kementrian Perikanan dan Kelautan, 2010). Secara umum, infeksi berat pada insang akan menyebabkan penurunan berat badan, ikan berenang di dekat pematang kolam, warna kulit pucat dan ikan kesulitan untuk bernafas yang dapat berakibat pada kematian (Sugianti dkk, 2005).

*Myxobolus* yang menyerang ikan air tawar pernah dilaporkan di Indonesia menyebabkan masalah serius dalam budidaya ikan koi (*Cyprinus carpio*), dengan tingkat mortalitas 60 - 90% pada benih ikan koi. *Myxobolus* yang menghasilkan nodul pada filamen insang ikan koi telah diidentifikasi sebagai jenis *Myxobolus koi* (Kudo, 1977). Parasit ini telah masuk ke Indonesia melalui ikan koi impor dan menyebabkan kerugian yang cukup besar pada budidaya ikan koi (Rukyani, 1990). Menurut Badan Karantina Ikan, Pengendalian Mutu dan Keamanan Hasil Perikanan (2011), myxobolus pada ikan koi dikategorikan pada HPIK (hama dan penyakit ikan karantina) golongan I karena belum dapat disucihamakan dan/atau dihilangkan dari media pembawanya karena teknologi perlakuan belum dikuasai.

Titis (2009) melaporkan bahwa serangan *Myxobolus* menyebabkan kematian sekitar 50% dari ikan yang terinfeksi. Menurut Wijanarko (2011), di Desa Tlogo Kecamatan Kanigoro Kabupaten Blitar sering ditemukan serangan parasit *Myxobolus* pada benih ikan Mas. Warga setempat sering menamakan dengan “tumor ikan”. Devi (2011) juga melaporkan jumlah nodul pada ikan mas yang terserang Myxobolus di Kabupaten Blitar Jawa Timur, dari 200 ikan yang positif terinfeksi *Myxobolus* 19% merupakan infeksi berat, 55,5% infeksi sedang dan 25,5% merupakan infeksi ringan dari total sampel. Lebih lanjut, Firmansyah (2012) melaporkan prevalensi dan jumlah nodul ikan koi yang terserang myxobolus dari tiga Desa di Kabupaten Blitar yakni Desa Penataran, Desa Nglekok dan Desa Kemloko, diperoleh prevalensi tertinggi di Desa Kemloko yakni sebanyak 19,46% ikan yang terinfeksi *Myxobolus* dari 550 sampel ikan dimana 27,10% merupakan infeksi sedang dan 11,21% merupakan infeksi berat dari total ikan yang terserang myxobolus.



Diagnosa myxobolusis dapat dilakukan dengan melakukan pengamatan secara visual terhadap tingkah laku dan gejala klinis pada ikan. Pengamatan lebih lanjut dapat dilakukan secara mikroskopis untuk melihat morfologi *Myxobolus* melalui pembuatan preparat ulas dari organ target (Stoskopf, 1993).

kontraktil dari *Zoothamnium arbuscula* dan membandingkan dengan protein lain pada

## 2.5. Protein Spora Myxobolus

Protein dari pathogen (parasit, bakteri, virus dan jamur) dapat digunakan sebagai bahan yang dapat meningkatkan proliferasi sel pada ikan. Antigen merupakan suatu molekul yang mampu berikatan dengan antibody spesifik. Sedang antigenik adalah sifat suatu molekul atau zat yang memungkinkan untuk bereaksi dengan produk-produk dari respons imun spesifik, seperti antibody (Tizard, 1988). Selanjutnya dikatakan bahwa terdapat dua ciri pokok antigenitas yaitu limitasi fisikokimiawi dan keasingan. Limitasi fisikokimiawi berarti bahwa agar dapat bersifat antigenik molekul harus besar, kaku dan kimiawi kompleks. Molekul kecil juga dapat berlaku sebagai antigen, akan tetapi molekul besar jauh lebih baik. Protein merupakan antigen yang baik karena merupakan makromolekul dan mempunyai struktur kimia yang kompleks. Keasingan artinya adalah sifat dasar bahan asing yang dapat dikenal sebagai bukan unsur tubuh yang normal. Protein dapat merupakan antigen yang baik bila mempunyai berat molekul lebih besar dari 1.000 Dalton dan mempunyai kerumitan struktur. Baratawidjaja (2004) mengatakan bahwa antigen yang juga disebut dengan imunogen adalah bahan yang dapat merangsang respons imun atau bahan yang dapat bereaksi dengan antibody yang sudah ada tanpa memperhatikan kemampuannya untuk merangsang produksi antibody.

Protein spasmin merupakan protein membran yang terdapat pada spasmonema pada tangkai (*contractile stalk*) pada berbagai spesies dari familia Vorticellidae (Amos, *et al.*, 1975; Routledge, 1978; Moriyama, *et al.*, 1999; Mcutcheon, *et al.*, 2002; Pylawka dan Buhse, 2003 dan Itabashi, *et al.*, 2003).

Amos, *et al.*, (1975) telah menganalisis protein dari spasmonema

organ lain yang berkontraksi. Deteksi protein ini dilakukan dengan Polyacrylamide Gel, hasil dari penelitian ini menunjukkan bahwa hampir 60% protein di dalam Sodium Dodecyl Sulphate Gels tersebar pada pita (band) dengan berat molekul mendekati 20,000 kDa. Protein ini terdiri dari 2 protein yang sama besar yang disebut dengan protein spasmin 1 dan 2. Komposisi asam amino dari ke dua fraksi spasmin tersebut yang dideterminasi dengan metode Flourimetrik menunjukkan kaya dengan glysin dan serin tetapi tidak mengandung cystein dan methionin.

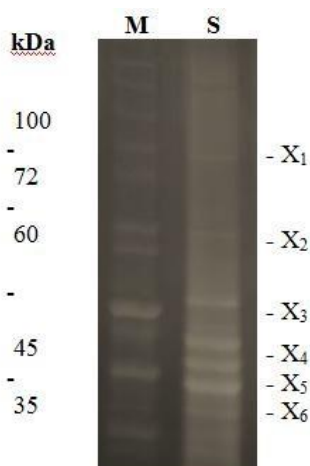
Itabashi, *et al.* (2003) telah melakukan karakterisasi molekuler protein spasmin *Zoothamnium arbuscula*, hasil yang didapat menunjukkan bahwa satu gen spasmin tidak mempunyai intron dan panjang genom 531 bp dan diprediksi akan menghasilkan 177 asam amino dengan berat molekul mendekati 19.659 Da (19,659 kDa). Sekuen asam mempunyai dua ikatan kalsium. Karakterisasi protein spasmin *zoothamnium* banyak dilakukan dengan metode SDS-PAGE dengan kadar gel 10% dapat digunakan untuk identifikasi berat molekul protein, hasil identifikasi berupa pita (*band*) dan penentuan berat molekulnya dilakukan dengan cara melihat kesetaraan dengan *marker*.

Itabashi, *et al.* (2004) menyatakan bahwa protein spasmin pada spasmonema *Zoothamnium arbuscula* sudah dapat dibuat antibodi poliklonal pada sel hela. Analisis hasil immunoblotting menunjukkan bahwa lokasi protein antigen pada berat molekul 68/71 kDa, 55 kDa dan 70 kDa. Brunk (1999) merekomendasi bahwa protein membran *Tetrahymena sp.* yang merupakan satu familia dengan *Ichthyophthyrius multifiliis* mempunyai kemungkinan besar dikembangkan sebagai bahan vaksin sub unit terhadap penyakit bintik putih (*white spot*) pada ikan. Preer (1986) menemukan protein membran antigenik pada Paramecium dengan SDS-PAGE dan Western Blotting, dengan berat molekul 61 kDa, 63 kDa dan 65 kDa.

Lin, *et al.* (1996) menemukan protein membran antigenik dari theront *Ichthyophthyrius multifiliis serotype G1* berat molekul 48 kDa dan 60 kDa, dan serotype G3 dengan berat molekul 55 kDa, dengan metode standart. Sedangkan Maki dan Dickerson

(2003) sudah berhasil mengekstraksi protein membran *theront Ichthyophthyrus multifiliis* serotype G5 dan mengidentifikasi SDS-PAGE 12% serta *Western Blotting* yang dilanjutkan pemurnian dengan Kromatografi Imunoafinitas. Hasil penelitian ini menunjukkan bahwa telah ditemukan protein membran imunogenik dengan berat molekul 55 kDa dan 35 kDa.

Yusuf (2015) telah berhasil mengisolasi *whole protein* spora *Myxobolus koi* menggunakan SDS-PAGE, yang ditemukan adanya protein digambarkan dalam bentuk pita-pita pada gel SDS-PAGE dan ditemukan 6 pita (band) protein yaitu dengan berat molekul 68.1 kDa, 38.5 kDa, 25.6 kDa, 23 kDa, 21.7 kDa dan 18.9 kDa. Hasil analisis SDS-PAGE dapat dilihat pada Gambar 2.3. Selanjutnya dikatakan bahwa protein tersebut sudah diuji coba secara laboratoris dapat meningkatkan respon imun dan kelulushidupan ikan koi dari 19% hingga 78% dan dapat dikembangkan sebagai bahan vaksin sub unit.



Gambar 2.4. Hasil karakterisasi *whole protein* spora *Myxobolus koi* dengan SDS-PAGE menggunakan pewarnaan perak nitrat (Yusuf, 2015).

Keterangan : Lajur (M): Marker dan lajur (S): *whole protein* sampel

## 2.6. Sistem Pertahanan Tubuh pada Ikan

Respons imunitas pada hewan merupakan upaya perlindungan diri terhadap infeksi maupun preservasi fisiologik -

homeostasi. Respons imunitas hewan akuatik terdiri dari respons *non* spesifik dan spesifik. Respons imunitas pada ikan dibentuk oleh jaringan limfoid. Jaringan limfoid ikan menyatu dengan jaringan mieloid yang disebut sebagai jaringan limfomioid. Pada ikan teleost jaringan limfomioidnya adalah limfa, timus dan ginjal depan (Van Muiswinkel, 2008).

Berbeda dengan udang, pada ikan terdapat populasi sel B dan sel T. Sel ini sangat berperan dalam respons imunitas baik seluler maupun humoral. Respons dan faktor humoral antara lain antibodi, transferin, interferon, protein C-reaktif; respons dan faktor seluler seperti sel makrofag, sel killer, neutrofil dan hipersensitivitas. Selain itu barrier mekanik dan kimiawi permukaan seperti kulit, sisik dan mukus pada permukaan tubuh dan insang juga merupakan alat pertahanan tubuh ikan yang bersifat *non* spesifik (Randelli *et al.*, 2008).

Respons humoral merupakan respons yang bersifat spesifik dilakukan oleh suatu substansi yang dikenal sebagai antibodi atau imunoglobulin, sedangkan respons seluler ikan bersifat *non* spesifik dilakukan oleh "*cell mediated imunity*" (Alejo and Tafalla, 2011). Komunikator dan amplikator dalam fungsi dan mekanisme pertahanan humoral dan seluler ikan dilakukan oleh limfokin, interleukin, interferon dan sitokin (Somerset *et al.*, 2005).

## 2.7. Gambaran darah ikan

Kurniawan (2010) menyebutkan bahwa darah merupakan salah satu komponen transport yang vital keberadaannya yaitu sebagai pengangkut bahan kimia seperti hormon (hasil kelenjar endokrin) ke sel atau organ, bahan buangan hasil metabolisme tubuh, dan pengangkut oksigen dan karbondioksida. Volume darah ikan yang beredar dalam sistem sirkulasi sekitar 1,5-3% dari berat tubuhnya. Nilai ini jauh dibawah volume darah mamalia yaitu mencapai 6% dari tubuhnya, namun pada spesies ikan tertentu mempunyai volume darah sekitar 5% dari berat tubuhnya (Triastuti dkk., 2010). Darah terdiri atas komponen cairan dan komponen seluler. Komponen cairan disebut plasma darah, dan komponen seluler meliputi erythrocytes (sel darah merah), leucocytes (sel darah putih) dan thrombocytes (keping darah) (Suprpto, 2007). Komponen darah ikan seperti

trombosit dan plasma darah memiliki peran penting sebagai pertahanan pertama terhadap serangan penyakit yang masuk ke dalam tubuh ikan. Gambaran darah dapat digunakan untuk mengetahui kondisi kesehatan ikan. Penyimpangan fisiologis ikan akan menyebabkan komponen-komponen darah juga mengalami perubahan (Kurniawan, 2010).

### 2.7.1. Eritrosit (sel darah merah)

Eritrosit berwarna merah kekuningan dengan jumlah berkisar antara 20 ribu sampai 3 juta tiap ccnya. Jumlah sel ini tergantung aktivitas ikan dan suhu tubuhnya. Eritrosit memiliki fungsi untuk mengangkut hemoglobin yang berperan membawa oksigen dari insang ke jaringan, eritrosit mengandung asam karbonat dalam jumlah besar yang berfungsi mengkatalis reaksi antara CO<sub>2</sub> dan air, dengan demikian darah dapat bereaksi dengan karbondioksida dan mentransportnya dari jaringan ke insang (Sulmartiwi dan Suprpto, 2011).

Diameter eritrosit ikan antara 7-36 $\mu$ . Eritrosit yang sudah matang berbentuk oval, sedangkan pada sel yang belum matang berbentuk bulat (Triastuti dkk., 2010). Inti sel eritrosit terletak sentral dengan sitoplasma dan akan terlihat jernih kebiruan dengan pewarnaan giemsa (Kurniawan, 2010). Irianto (2005) menyebutkan bahwa pada ikan teleostei, jumlah normal eritrosit adalah  $1,05 \times 10^6 - 3,0 \times 10^6$  sel/mm<sup>3</sup>, sedangkan dalam persentase jumlah terendah eritrosit 96,5% dan tertinggi 98%. Angka *et al.*, (1985) dalam Dopongtunung (2008) menyatakan bahwa ukuran eritrosit ikan lele berkisar antara  $10 \times 11 \mu\text{m} - 12 \times 13 \mu\text{m}$ , dengan diameter inti berkisar antara 4-5  $\mu\text{m}$ . Jumlah eritrosit ikan lele adalah  $3,18 \times 10^6$  sel/ml.

### 2.7.2. Leukosit (sel darah putih)

Leukosit memiliki peranan utama dalam sistem pertahanan tubuh. Leukosit juga berperan dalam detoksifikasi protein sebelum dapat menyebabkan kerusakan dalam tubuh (Sulmartiwi dan Suprpto, 2011). Fujaya (2004) menyatakan bahwa ikan memiliki leukosit (sel darah putih) yang lebih banyak dari manusia yaitu berkisar antara 137.000-198.000 sel/mm<sup>3</sup>. Roberts (1989) menyatakan bahwa pada kondisi ikan terinfeksi penyakit menyebabkan jumlah leukosit yang ada di

dalam darah akan lebih banyak dari kondisi normal. Hal ini disebabkan sel leukosit banyak terdapat di jaringan haemopoetik ginjal dan akan dilepaskan dalam darah sebagai respon non spesifik untuk mempertahankan tubuh dari serangan penyakit.

Sulmartiwi dan Suprpto (2011) mengatakan bahwa leukosit terbagi menjadi dua macam berdasarkan adanya granula dalam sitoplasma yakni, tipe granulosit (eosinofil, basofil dan neutrofil) dan agranulosit (monosit dan limfosit). Eosinofil, neutrofil, dan monosit merupakan sel darah putih yang berfungsi sebagai fagositosis. Eosinofil merupakan fagosit lemah, sedangkan neutrofil dan monosit merupakan fagosit kuat. Limfosit tidak bersifat fagositik tetapi memegang peranan dalam pembentukan antibodi. Kekurangan limfosit menyebabkan menurunnya konsentrasi antibodi dan meningkatnya serangan penyakit. Persentase jumlah monosit berkisar antara 3-5%, limfosit berkisar antara 76-97,5%, granulosit berkisar antara 2-10%, eosinofil granulosit berkisar antara 0-1% dan basofil granulosit berkisar antara 0-0,5% (Svobodova and vykusova, 2008).

## METODE PENELITIAN

### 4.1 Waktu dan Tempat Penelitian

Penelitian ini telah dilaksanakan pada bulan April 2017. Semua tahapan penelitian mulai aplikasi pemaparan protein spora *Myxobolus koi*, pemeriksaan gambaran darah, dan kelulushidupan dilakukan di Laboratorium Basah Fakultas Perikanan dan Kelautan Universitas Airlangga Surabaya. Pengamatan differensial leukosit ikan dan infestasi parasit dilakukan di Laboratorium Kering Fakultas Perikanan dan Kelautan Universitas Airlangga Surabaya.

### 4.2. Rancangan Penelitian :

Penelitian ini merupakan penelitian eksperimen laboratorik, untuk menganalisis respon imun (Gambaran Darah), infeksi parasit dan kelulushidupan ikan mas yang dipapar dengan protein spora *Myxobolus koi*. Penelitian eksperimental adalah penelitian yang dilakukan dengan mengadakan manipulasi terhadap obyek penelitian dan

*Jurnal Biosains Pascasarjana Vol. 19 (2017) pp*  
© (2017) Sekolah Pascasarjana Universitas Airlangga,  
adanya kontrol. Penelitian eksperimental  
bertujuan untuk menyelidiki ada tidaknya

hubungan sebab akibat serta berapa besar hubungan sebab akibat tersebut dengan cara memberikan perlakuan-perlakuan tertentu dan menyediakan kontrol untuk perbandingan (Steel and Torrie, 1992)

Ikan mas diuji dengan menggunakan 3 akuarium dengan kapasitas 20 lt air. Padat tebar ikan adalah 20 ekor/akuarium dengan ukuran ikan 7-10 cm. Pemaparan protein spora *Myxobolus koi* dilakukan secara oral yaitu disuntikkan langsung melalui mulut ikan. Ikan yang digunakan untuk perlakuan adalah ikan sehat yang telah direndam dahulu dalam *Methylene blue* 3-5 g/m<sup>3</sup> air selama 5 menit untuk membersihkan organisme yang menempel pada tubuh ikan. Adapun perlakuan pemaparan protein spora selama pemeliharaan adalah sebagai berikut :

K1 = Ikan mas sebanyak 30 ekor dipapar dengan larutan PBS, tanpa dipapar protein spora *Myxobolus koi* dan dipelihara pada media air bukan air kolam pembesaran (air PDAM).

K2 = Ikan mas sebanyak 30 ekor dipapar protein spora *Myxobolus koi* dengan dosis 2 µg protein/gram dan dipelihara pada media air dari kolam pembesaran

K3 = Ikan mas sebanyak 30 ekor dipapar dengan larutan PBS, tanpa dipapar protein spora *Myxobolus koi* dan dipelihara pada media air dari kolam pembesaran

#### 4.3. Variabel Penelitian

Variabel dalam penelitian ini digolongkan menjadi variabel bebas, variabel tergantung dan variabel kendali. **Variabel bebas** yaitu dosis protein *Myxobolus koi*. **Variabel tergantung** yaitu respon imun (diferensial leukosit), infestasi parasit dan kelulushidupan (*survival rate*) ikan mas. **Variabel kendali** yaitu umur dan ukuran ikan mas, ukuran akuarium dan kualitas air dan pakan.

#### 4.4. Definisi Operasional

- 1) Myxobolusis adalah salah satu jenis penyakit pada ikan koi yang disebabkan oleh *Myxobolus koi*.
- 2) Ikan mas sehat adalah ikan mas yang memiliki ciri-ciri tubuh bersih dari

parasit, warna cerah, pergerakan lincah, organ tubuh lengkap dan tidak rusak.

- 3) Ikan mas terinfeksi *Myxobolus koi* adalah ikan mas yang ditemukan nodul berisi spora dan sulit bernafas.
- 4) Infestasi parasit adalah banyaknya parasit (jumlah) yang menyerang ikan mas.
- 5) Tingkat kelulushidupan (SR) merupakan persentase jumlah ikan koi yang hidup selama pemeliharaan terhadap jumlah keseluruhan ikan yang dipelihara.

#### 4.5. Materi Penelitian

##### 4.5.1. Peralatan Penelitian

Peralatan yang digunakan dalam penelitian ini adalah : nampan bedah, mikroskop cahaya, pinset, cawan petri, pipet, tabung reaksi, *object glass*, *cover glass*, *Beaker glass*, 20 buah akuarium dengan kapasitas 15 liter, selang dan batu aerasi. Peralatan untuk menganalisis leukosit (respon imun) adalah : *Staining Jare*, Spuit 1 ml, Mikroskop perbesaran 1000X dan Haemositometer. Peralatan untuk mengukur parameter kualitas air meliputi : Thermometer untuk mengukur suhu air, Refraktometer untuk mengukur salinitas, pH meter untuk mengukur pH, DO-meter untuk mengukur oksigen terlarut dan tes kit untuk mengukur NH<sub>3</sub> dan alkalinitas.

##### 4.5.2. Bahan Penelitian

Ikan mas yang digunakan dalam penelitian adalah ikan mas sehat (tidak terinfeksi *Myxobolus*) dengan ukuran 10 Cm. Jumlah sampel ikan mas sehat sebanya 80 ekor. Protein spora *Myxobolus koi* sebagai bahan pengembangan imunostimulan. Protein ini merupakan protein hasil isolasi dan karakterisasi dengan SDS-PAGE dan sudah diuji tantang secara laboratories oleh Yusuf (2015). Bahan yang digunakan untuk pemeriksaan differential leukosit adalah anti koagulan (EDTA), Metanol, Giemsa 20% dan minyak emersi. Air yang digunakan untuk pemeliharaan ikan mas yang dipapar protein spora adalah air kolam pembesaran ikan mas di kecamatan Dlanggu Mojokerto.

##### 4.6. Metode Penelitian

Metode penelitian yang digunakan dalam penelitian ini adalah eksperimental

laboratorik untuk menganalisis respons imun ikan mas yang dipapar dengan *protein* spora *Myxobolus koi*. Penelitian eksperimental adalah penelitian yang dilakukan dengan mengadakan manipulasi terhadap obyek penelitian dan adanya kontrol. Penelitian eksperimental bertujuan untuk menyelidiki ada tidaknya hubungan sebab akibat serta berapa besar hubungan sebab akibat tersebut dengan cara memberikan perlakuan-perlakuan tertentu dan menyediakan kontrol untuk perbandingan (Steel and Torrie, 1992).

#### 4.7. Pelaksanaan Penelitian

##### 4.7.1. Penyediaan Protein Spora *Myxobolus koi*

Bahan pengembangan dari protein spora *Myxobolus koi* menggunakan bahan yang sudah dilahsilkan Yusuf (2015) dan Woro (2015). Bahan spora ini sudah diuji tantang secara laboratoris. Hasil penelitian secara laboratoris menunjukkan hasil bahwa spora *Myxobolus koi* dapat dikembangkan sebagai vaksin sub unit.

##### 4.7.2 Pemeriksaan Infeksi Parasit

Pengamatan parasit pada insang dilakukan secara natif dengan metode Jhonson (1986), yaitu dengan melakukan pengerokan pada seluruh permukaan tubuh udang. Hasil kerokan ditaruh di atas gelas obyek, diberi air dan diperiksa dengan mikroskop dengan pembesaran 100X. Infestasi parasit dihitung dengan persentasi udang yang positif terhadap jumlah udang yang diperiksa. Kemudian pemeriksaan parasit saluran pencernaan dilakukan dengan cara mengeluarkan seluruh isi saluran pencernaan, ditampung dalam petridisk dan diperiksa secara natif dengan pembesaran 100X.

##### 4.7.3 Analisis Gambaran Darah (Diferensial leukosit)

Pengamatan gambaran darah ikan mas dilakukan untuk menganalisis respons imun ikan mas yang dipapar dengan *protein* spora *M. koi*. Parameter gambaran darah yang diamati adalah hitung jenis (diferensial) leukosit. Leukosit memiliki jumlah yang lebih sedikit dibandingkan dengan sel darah merah, yaitu berkisar antara 20.000/mm<sup>3</sup> sampai 150.000/mm<sup>3</sup> (Levine, 1994). Bentuk sel

darah putih menurut Ariaty (1991) adalah berbentuk lonjong sampai bulat. Guyton and Hall (1999) melaporkan bahwa leukosit terdiri dari agranulosit (limfosit dan monosit) dan granulosit (heterofil, eosinofil dan basofil).

Jenis dan jumlah leukosit dihitung dengan metode Daisley (1973). Darah diambil dari vena caudal dengan menggunakan spuit 1 ml sebanyak  $\pm$  1ml. Pada saat pengambilan darah, ikan diletakkan dengan kepala di sebelah kiri. Jarum suntik (*syringe*) yang sebelumnya sudah diberi dengan EDTA (sebagai antikoagulan). Darah dibuat preparat ulas dengan cara menempatkan setetes darah segar pada gelas objek pertama, gelas objek kedua diletakan dengan sudut 45° terhadap gelas objek pertama, kemudian ditarik sampai menyentuh darah, darah dibiarkan menyebar sepanjang tepi gelas objek kedua, lalu gelas objek kedua didorong sepanjang permukaan gelas objek pertama sehingga membentuk lapisan darah tipis dan merata (Maswan, 2009). Preparat dikeringkan di suhu ruang kemudian difiksasi dengan metanol absolute selama 3 menit dan dikeringkan di suhu ruang kembali sebelum diwarnai dengan pewarna Giemsa 10% selama 15 menit, lalu preparat dicuci kembali dengan akuades untuk mengurangi kelebihan warna dan dikeringkan di suhu ruang. Preparat diamati di bawah mikroskop dengan perbesaran 1000x dan dihitung setiap jenis leukosit hingga jumlah 100 sel (Tambur *et al.*, 2006).

##### 4.7.4 Penentuan kelulushidupan (SR)

Penentuan tingkat kelulushidupan (*survival rate*) dilakukan sebagai parameter penunjang untuk menganalisis respons imun ikan mas pada masing - masing perlakuan. Tingkat kelulushidupan dinyatakan berupa persentase jumlah ikan koi yang hidup sampai dengan hari ke-14 pasca perlakuan percobaan terhadap jumlah keseluruhan ikan yang dipelihara. Kelulushidupan ikan dihitung dengan menggunakan rumus:

$$SR = \frac{N_t}{N_o} \times 100\%$$

Keterangan :

SR = Kelulushidupan ikan

Nt = Jumlah ikan yang hidup pada akhir pengamatan (ekor)

No = Jumlah ikan yang hidup pada awal ujiantang (ekor)

#### 4.8. Pengumpulan dan Analisis Data

Data yang terkumpul dianalisis secara diskriptif yaitu dengan tabel dan gambar serta dilakukan penjelasan terhadap data tersebut (Steel and Torrie, 1992).

### HASIL DAN PEMBAHASAN

#### 5.1 Hasil Penelitian

##### 5.1.1 Analisis Gambaran Darah Ikan Mas

Hasil analisis gambaran darah (*Differential leukosit*) ikan mas yang dipapar dengan protein spora *Myxobolus koi* dapat dilihat pada Tabel 5.1.

Tabel 5.1. Hasil Analisis *Differential* Leukosit pada ikan koi.

PERLAKUAN	JENIS LEUKOSIT (%)				
	LIMFOSIT	MONOSIT	HETEROFIL	EOSINOFIL	BASOFIL
K1	57,8	12,8	3,4	6,8	0,9
K2	77,6	16,3	14,4	7,6	0,4
K3	61,5	11,6	6,7	9,2	0,2
NORMAL	76-97,5%	3-5%	2-10%	0-1%	0-0,5%

Tabel 5.1 menunjukkan bahwa persentase dari masing-masing komponen leukosit berada dalam kondisi normal dan beberapa juga berada pada kondisi di bawah normal. Dilihat dari gambaran limfosit menunjukkan limfosit tertinggi terjadi pada ikan mas yang dipapar dengan protein spora *Myxobolus koi* dan dipelihara pada media air dari kolam pemeliharaan ikan dari Mojokerto (Perlakuan K2) yaitu sebesar 77,6%, kemudian diikuti pada ikan mas yang tidak dipapar dan dipelihara pada media air dari kolam pemeliharaan yaitu sebesar 61,5% dan terendah pada perlakuan K3 yaitu ikan mas yang tidak dipapar protein dan dipelihara pada media air yang steril dari air PDAM.

Dilihat dari persentase komponen leukosit yang lain yaitu monosit, heterofi, eosinofil dan basofil, hanya monosit yang berada dalam persentase di atas normal pada semua perlakuan yaitu K1, K2 dan K3, berturut-turut yaitu 12,8 ; 16,3 dan 11,6%. Untuk ikan mas pada perlakuan K2 semuanya menunjukkan pada kondisi di atas normal kecuali basofil dan eosinofil semua masih di atas normal, yaitu 0,9 untuk basofil dan eosinofil semuanya di atas normal , berturut-

turut pada perlakuan K1, K2 dan K3 , yaitu 6,8, 7.6 dan 9,8%.

#### 5.1.2 Hasil Pemeriksaan Infestasi Parasit

Periksaan infestasi parasit ini hanya ditujukan untuk pemeriksaan terhadap *Myxobolus koi*. Hasil pemeriksaan dapat dilihat pada Tabel 5.2. yang menunjukkan bahwa semua ikan mas, baik yang dipapar maupun tidak dipapar protein spora *Myxobolus koi* terinfestasi *Myxobolus koi*.

Tabel 5.2. menunjukkan bahwa persentasi kan mas yang terinfestasi parasit tertinggi sebesar 53,33% terjadi pada ikan yang tidak dipapar protein spora *Myxobolus koi* dan dipelihara pada media air yang diambil dari kolam mas yang tidak dipapar protein yang dipelihara pada media air yang sudah disterilkan yaitu 30,00% , sedangkan yang terendah (16,66%) terjadi pada ikan yang dipapar dengan protein dan dipelihara dengan air media yang diambil dari kolam pemeliharaan ikan di Desa Delanggu, Mojokerto.

Tabel 5.2. Hasil Pemeriksaan Infestasi *Myxobolus koi* Pada Ikan Mas Setelah 30 Hari Pemeliharaan

Perlakuan	Jumlah Ikan Yang Diperiksa (Ekor)	Infestasi <i>Myxobolus koi</i> pada Ikan Mas(Ekor / %)	
		Positif	Negatif
K1	30	9 (30,00)	21(70,00)
K2	30	5 (16,66)	25 (83,33)
K3	30	16 (53,33)	14 (46,66)

#### 5.1.3. Penentuan Tingkat Kelulushidupan (SR) Ikan Mas

Kelulushidupan udang vaname dihitung pada saat panen yaitu pada hari ke 90. Hasil penghitungan tingkat kelulushidupan

ikan mas menunjukkan bahwa tingkat kelulushidupan ikan mas yang dipapar dengan protein protein spora *Myxobolus koi* dan dipelihara pada media air dari kolam pemeliharaan ikan nila di Mojokerto, mencapai 90%, sedangkan yang tidak dipapar protein sebesar 73% yang dipelihara pada air PDAM dan 53,33% ikan mas yang dipelihara pada media air dari kolam pemeliharaan ikan nila di Mojokerto (Tabel 5.3).



Tabel 5.3. Hasil Penentuan Tingkat Kelulushidupan Ikan Mas

Tabel 5.3. menunjukkan bahwa kelulushidupan ikan mas yang tertinggi terjadi pada ikan mas yang dipapar dengan protein spora *Myxobolus koi* yaitu sebesar 90%. Kemudian diikuti pada ikan mas yang tidak dipapar protein spora yaitu 73,33%. Persentase kelulushidupan ikan mas terendah ditemukan pada ikan mas tidak dipapar protein spora dan dipelihara pada media air dari kolam perairan

Perlakuan	Jumlah Ikan Mas yang dipelihara	Jumlah Ikan Mas yang Hidup setelah 30 hari Pemeliharaan	Tingkat Kelulushidupan (%)
K1	30	22	73,33
K2	30	27	90,00
K3	30	16	53,33

budidaunya, yaitu sebesar 53,33%\$.

#### 5.1.4. Kualitas air media pemeliharaan

Hasil pemeriksaan kualitas air disajikan pada Tabel 5.4.

Tabel 5.4. Hasil Pemeriksaan Kualitas Air Selama Pemeliharaan 30 Hari

NO	Perlakuan	Paramater					
		Suhu (°C)	pH	DO (ppm)	NH <sub>3</sub> (ppm)	NO <sub>2</sub>	NO <sub>3</sub>
1.	K1	28	8,00	5	0	0	0
2	K2	28	7,6	5	0,05	0,02	0
3.	K3	28	7,6	5	0,05	0,02	0

Tabel 5.4. menunjukkan bahwa selama penelitian kualitas air dalam keadaan yang optimal untuk pertumbuhan ikan mas, sehingga tidak mempengaruhi perlakuan penelitian

## 5.2 Pembahasan

Gambaran Darah Putih (*Diferensial leukosit*) merupakan indikator ada tidaknya respon imun dari ikan mas sebagai perlakuan, yang memiliki sistem pertahanan tubuh untuk melawan berbagai macam penyakit. Apabila terjadi perubahan jumlah dan jenis leukosit dapat dijadikan tanda bahwa adanya infeksi penyakit atau faktor lain. Leukosit yang digolongkan dalam limfosit, monosit, heterofil, eosinofil dan basofil merupakan

salah satu komponen darah yang berfungsi sebagai pertahanan tubuh spesifik yang akan menetralkan dan memusnahkan patogen melalui proses fagositosis. Tabel 5.1 menunjukkan bahwa persentase limfosit tertinggi pada perlakuan K2 (ikan mas dipapar dengan protein spora *Myxoboluskoi*) yaitu sebesar 77,6%. Hal ini lebih tinggi jika dibandingkan dengan persentase pada perlakuan K1 dan K2 yang sama-sama tidak dipapar protein spora, yaitu sebesar 57,8 dan 61,5%. Dilihat dari besarnya persentase limfosit dari ke tiga perlakuan, maka persentase limfosit ikan mas yang dipapar protein spora meningkat hingga melebihi batas kisaran normal .

Peningkatan jumlah limfosit pada ikan mas ini kemungkinan disebabkan karena adanya infeksi dari penyakit yang dalam hal ini adalah *Myxobolus koi* dan kemungkinan juga oleh patogen lain. Infeksi dengan spora *M. koi* merupakan tanggapan sistem pertahanan tubuh ikan atas masuknya patogen. Hal ini sesuai dengan pendapat Bastiawan dkk (2001), limfosit berfungsi sebagai penghasil antibodi untuk kekebalan tubuh dari gangguan penyakit. Pada dasarnya sel limfosit terdiri dari dua populasi yaitu sel B dan sel T. Sel B mempunyai kemampuan untuk bertransformasi menjadi sel plasma yaitu sel yang memproduksi antibodi. Sel T sangat berperan dalam kekebalan berperantara sel (sel T sitotoksik) dan mengontrol respons imun (sel T supresor) (Kresno 2001). Setelah terjadi pengikatan antigen dengan reseptor antigen sel limfosit, maka sel limfosit akan membelah dan berdiferensiasi menjadi sel efektor dan sel memori (Tizard 1988).

Dilihat dari gambar monosit, maka persentase monosit pada semua perlakuan (K1, K2 dan K3) berada diatas normal, yang terendah terjadi pada perlakuan K3 yaitu 11,6%. Monosit ini akan memfagositosis spora *M. koi* yang masuk dalam tubuh ikan mas. Hal ini sesuai dengan pendapat bahwa monosit bersama dengan makrofag akan memfagosit agen penyebab penyakit yang masuk dalam tubuh. Bastiawan dkk (2001) menjelaskan, monosit berfungsi sebagai fagosit terhadap benda-benda asing yang berperan sebagai agen penyakit.

Jumlah heterofil yang tertinggi juga terjadi pada ikan mas pada perlakuan K2 yaitu 14,4% dan melebihi kisaran normal. Akan tetapi heterofil ini turun pada perlakuan K3

dan K1. Hal ini disebabkan adanya kenaikan pada limfosit dan monosit sehingga heterofil menurun. Selain itu heterofil tidak terlalu berperan dalam merespon infeksi yang diakibatkan oleh parasit. Heterofil lebih banyak berperan pada infeksi yang diakibatkan oleh bakteri.

Jumlah eosinofil menunjukkan persentase tertinggi pada perlakuan K3 yaitu sebesar 9,2% lebih tinggi jika dibandingkan dengan perlakuan K1 sebesar 6,8% Hal ini disebabkan kemungkinan terjadinya infeksi *Myxobolus koi* yang dapat meningkatkan jumlah eosinofil pada darah ikan. Hal ini sesuai dengan pendapat Tizard (1988) yang menyatakan bahwa eosinofil merupakan salah satu sel pertahanan tubuh yang dominan di dalam darah dan akan meningkat tajam jumlahnya bila terjadi infeksi penyakit parasiter.

Hasil penelitian terhadap persentase basofil menunjukkan persentase yang terendah terjadi pada perlakuan K3 (0,2%) dan diikuti dengan K2 dan K1, yaitu 0,4 dan 0,9%, yang semuanya menunjukkan persentase yang sangat rendah. Hal ini sesuai dengan pendapat dari Affandi dan Tang (2002) menyatakan bahwa persentase basofil di dalam darah ikan berkisar antara 0.17-0.194 %.

Hasil pemeriksaan terhadap infeksi parasit *Myxobolus koi* menunjukkan bahwa infestasi tertinggi terjadi pada ikan mas yang tidak dipapar protein spora dan dipelihara pada media air dari kolam pemeliharaan di Mojokerta (K3) yaitu sebanyak 16 ekor (53,33%). Hal ini disebabkan karena ikan mas pada perlakuan K# tidak dipapar protein spora dan media air yang digunakan kemungkinan sudah terdapat *Myxobolus koi* dari asalnya., yang pada saat digunakan parasit masih berada pada stadia aktinospora. Menurut Lom and Dicova (1996) menyatakan bahwa stadia infektif dari *Myxobolus koi* adalah stadia aktinospora yang berada di perairan. Kemudian adanya infestasi parasit *Myxobolus koi* pada ikan mas yang tidak dipapar protein dan dipelihara pada air yang sudah disterilkan (perlakuan K1), ini kemungkinan disebabkan ikan yang digunakan sudah terinfestasi sejak diambil dari tempat pengambilan dan belum terlihat adanya gejala klinis, sehingga dimasukkan dalam kelompok ikan yang sehat. Infestasi terendah terjadi pada kelompok ikan mas yang dipapar dengan protein spora yaitu hanya 5 ekor (30%), hal ini disebabkan karen

protein spora yang masuk ke dalam tubuh ikan mampu menstimulasi aktivitas sel imun pada ikan dan juga dapat digunakan sebagai bahan pengembangan imunostimulan yang dapat meningkatkan aktivitas sel-sel pertahanan tubuh ikan terhadap *Myxobolus koi*. Ketika protein spora masuk ke dalam tubuh ikan, maka akan dipresentasikan oleh MHC, kemudian ditangkap oleh reseptor pada sel T helper (2), dan sel T helper (2) akan mensekresikan sitokin yaitu IL-2, IL-4, dan IL-6 sehingga meningkatkan jumlah limfosit dalam darah yang bertujuan untuk diferensiasi dan proliferasi sel B, diferensiasi sel B menghasilkan sel plasma dan sel memori yang dapat mengikat protein spora dan memudahkan proses fagositosis dan akan menyebabkan menurunnya infestasi parasit *Myxobolus koi*.

Tabel 5.1. juga menunjukkan bahwa kelulushidupan tertinggi terjadi pada ikan mas pada perlakuan K2 yaitu yang dipapar protein spora, yaitu sebesar 90%, sedang yang terendah terjadi pada ikan mas perlakuan K3 yaitu 53,33%. Tingginya tingkat kelulushidupan ini disebabkan karena protein spora *Myxobolus koi* sebagai kandidat imunostimulan dapat dapat memberikan proteksi atau perlindungan yang tinggi ikan mas, disamping karena adanya penurunan infestasi parasit seperti telah dijelaskan di atas.

Berdasarkan hasil pengukuran kualitas air suhu, pH dan oksigen terlarut pada media pemeliharaan seperti yang tertera pada Tabel 5.4 menunjukkan bahwa kualitas air media pemeliharaan masih dalam kondisi normal, sehingga dapat mendukung kelulushidupan ikan. Hal ini sesuai dengan pendapat Amri dan Khoiruman (2002) bahwa ikan koi dapat hidup pada kisaran suhu 8 - 30 °C. Kadar ammonia (NH<sub>3</sub>) sebelum dan sesudah perlakuan menunjukkan perbedaan dimana ammonia sebelum perlakuan sebesar 0,05 ppm.

## KESIMPULAN DAN SARAN

### 6.1 Kesimpulan

Kesimpulan yang dapat diambil dari penelitian ini adalah sebagai berikut :

- 1) Gambaran darah (*differensial leukosit*) ikan mas yang dipapar protein spora *Myxobolus koi* dan dipelihara pada media air dari kolam pemeliharaan dari Mojokerto terjadi peningkatan lymposit yang cenderung tinggi,

- yang berarti terdapat peningkatan respon imun.
- 2) Terjadinya peningkatan respon imun menyebabkan terjadinya penurunan infestasi *Myxobolus koi* pada ikan mas yang dipapar protein spora dan dipelihara pada media air yang diambil dari kolam pemeliharaan ikan di Mojokerto.
  - 3) Terjadinya peningkatan respon imun menyebabkan adanya peningkatan kelulushidupan (SR) ikan mas yang dipapar protein spora *Myxobolus koi* dan dipelihara pada media air yang diambil dari kolam pemeliharaan ikan di Mojokerto.

## 6.2 Saran

Saran yang dapat diajukan dari hasil penelitian ini adalah perlu adanya penelitian tentang aplikasi pemaparan protein spora melalui pakan sehingga bisa diberikan setiap minggu (14 hari), untuk menjaga respon imun ikan, karena pada hari ke 15 respon imun sudah mulai menurun.

## DAFTAR PUSTAKA

- Alejo, A and Tafalla, C., 2011. Chemokines in teleost fish species. *Dev. Comp. Immunol.* 35: 1215 - 1222.
- Amos WB, Routledge LM, and Yew FF, 1975. Calcium-binding proteins in a vorticellid contractile organelle. *Cell Sci J*, 19 (1) : 203-213.
- Anugrahi T, 2013. Efektifitas Daun Ketepeng Cina untuk Penanggulangan Myxoboliosis pada Ikan Mas (*Cyprinus carpi* Linn), Fakultas Perikanan dan Kelautan, Universitas Airlangga. Surabaya.
- Anshary, H. 2008. Modul Pembelajaran Berbasis Student Center Learning (SCL) Mata Kuliah Parasitologi Ikan. Jurusan Perikanan Fakultas Perikanan dan Ilmu Kelautan Universitas Hassanudin. Makasar. Hal 126.
- Irianto, A. 2005. *Patologi Ikan Teleostei*. Gajah Mada University Press, Yogyakarta. hal 243.
- Ariaty L. 1991. *Morfologi Darah Ikan Mas (Cyprinus carpio Linn) Nila Merah (Oreochromis sp) dan Lele Dumbo (Clarias gariepinus) dari Sukabumi*. [skripsi]. Bogor. Fakultas Perikanan dan Ilmu Kelautan, Institut Pertanian Bogor.
- Badan Karantina Ikan, Pengendalian Mutu dan Keamanan Hasil Perikanan. 2011. Pedoman Penetapan Hama dan Penyakit Ikan Karantina. Kementrian Kelautan dan Perikanan. Jakarta. Hal 25 - 27.
- Baratawidjaja. 1996. *Immunologi Dasar*. Fakultas Kedokteran Universitas Indonesia. Gaya Baru. Jakarta. Hal 12.
- Brunk, C.F., 1999. Ciliates display promise for foreign gene expression, *Nature AmericaInc*,\*<http://biotech.nature.com>.
- Clark, T.G., Tian-Long Lin and H.W. Dickerson, 1996. Surface antigen cross-linking triggers forced exit of a protozoan parasite from its host, *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, Vol. 93, pp.6825 – 6829, June.
- Devi, H. L. N. A. 2011. Hubungan Derajat Infestasi *Myxobolus koi* Terhadap Jumlah Spora Dan Derajat Kerusakan Pada Usus Ikan Mas (*Cyprinus carpio* L). Skripsi. Budidaya Perairan. Fakultas Perikanan dan Kelautan. Universitas Airlangga. Surabaya. Hal 60.
- Dwijayanti, A. A. 2011. Karakterisasi protein nodul pada insang ikan mas (*Cyprinus carpio*) akibat infestasi *Myxobolus sp* dengan metode SDS-PAGE. Skripsi. Fakultas Perikanan dan Kelautan Universitas Airlangga. Hal 2.
- Easy R. H., S. C. Johnson and D. K. Cone. 2005. Morphological and molecular comparison of *Myxobolus procerus* (Kudo, 1934) and *M. intramusculi* n. sp. (Myxozoa) parasitizing muscles of the trout-perch *Percopsis*

- omiscosomaycus*. J.Parasitol 61:115–122.
- El-Matbouli. M., T. W. Holstein and R. W. Hoffmann. 1998. Determination of nuclear DNA concentration in cells of *Myxobolus cerebralis* and triactinomyxon spores, the causative agent of whirling disease. J.Parasitol 84: 696-699.
- Eszterbauer E., M. Benko, A. Dan and Molnar K. 2001. Identification of fish parasitic *Myxobolus* (Myxosporae) species using a combined PCR-RFLP method. J.Dis Aquat Org 44:35–39.
- Farmer, J. N. 1980. The Protozoan Introduction to Protozoology. The C.V. Mosby Company, St.Louis. 35-36 p.
- Firmansyah, R. A. F. 2012. Prevalensi Dan Jumlah Nodul Pada Insang Ikan Koi (*Cyprinus Carpio*) Yang Terinfeksi *Myxobolus* Di Sentra Budidaya Ikan Koi Kabupaten Blitar-Jawa Timur. Skripsi. Budidaya Perairan. Fakultas Perikanan dan Kelautan. Universitas Airlangga. Surabaya. Hal 42-43.
- Guyton Arthur C. and Hall John E. 1999. *Buku Ajar Fisiologi Kedokteran*. Setiawan I, Tengadi KA, Santoso A, penerjemah: Setiawan I, editor. Jakarta : EGC. Terjemahan dari : Textbook of Medical Physiology. Hal 25-27.
- Itabashi T, Mikami K and Asai H, 2003. Characterization of the spasmin I gene in *Zoothamnium arbuscula* strain Kawagoe (protozoa, eiliophora) and its relation to other spasmins and centris. Res. Microbiol J, 154 ( 5 ) : 361 - 367.
- Kudo, R. R., 1977. Protozoology. Fifth Edition. Publisher Illinois. USA. p.125-131.
- Kementerian Kelautan dan Perikanan, 2010. Peikanan Budidaya. Jakarta. Hal 14-16.
- Leff, A.A., T. Yoshinaga and H.W. Dickerson, 1994. Cross immunity in channel catfish, *Ictalurus punctatus* (Rafinesque), against two immobilization serotypes of *Ichthyophthirius multifiliis* (Fouquet), J. of Fish Diseases, Vol. 17, pp. 429 – 432.
- Levine ND. 1994. Buku Pelajaran Parasitologi Veteriner. Ashadi, penerjemah. UGM Gajah Mada Uni Press. Yogyakarta. Terjemahan dari: Textbook of Veterinary Parasitology. Hal 31-32.
- Lin, T.L., T.G. Clark and H. Dickerson, 1996. Passive Immunization of Channel Catfish (*Ictalurus punctatus*) against the Ciliated Protozoan Parasite *Ichthyophthirius multifiliis* by Use of Murine Monoclonal Antibodies, Infection and Immunity, Oct, pp. 4085 – 4090.
- Lom, J and I. Dykova. 1992. Protozoan Parasites of Fishes. Developments in Aquaculture and Fisheries Science. 26: 315 p.
- Lom, J and I. Dykova. 2006. Myxozoan genera: Definition and notes on taxonomy, life cycle, terminology and pathogenic species. J.Folia Parasitol. 53: 35-36.
- Mahasri, G. 2007. Buku Ajar Ilmu Penyakit Protozoa Pada Ikan dan Udang. Universitas Airlangga. Surabaya.
- Maki, J.L. and H.W. Dickerson, 2003. Systemic and Cutaneous Mucus Antibody Responses of Channel Catfish Immunized against the Protozoan Parasite *Ichthyophthirius multifiliis*, Clinical and Diagnostic Laboratory Immunology, Vol. 10, No. 5, pp.876 – 881.
- Maswan, N. A. Pengujian Efektivitas Dosis Vaksin Dna dan Korelasinya Terhadap Parameter Hematologi Secara Kuantitatif. 2009. Skripsi. Teknologi dan Manajemen Akuakultur. Fakultas Perikanan dan Ilmu kelautan. Institut Pertanian. Bogor. Hal 33.
- Mcutcheon SM, NB Mclaughhlin and HE Buhse Jr, 2002. Characterization of Cytoskeletal, Calcium-Binding

- Proteins in *Vorticella convallaria*,  
Eukaryot Microbiol J.
- Moriyama Y, H Okamoto and H Asai, 1999.  
Rubber-Like Elasticity and  
Volume Changes in the Isolated  
Spasmoneme of Giant *Zoothamnium*  
*sp.* under Ca<sup>2+</sup>-Induced  
Contraction, Biophys J, 76 (2) :  
993-1000.
- Nazir, M. 2011. Metode Penelitian. Ghalia  
Indonesia. Bogor. hal. 63-64,124.
- Preer, J.R, Jr., 1986. In the molekular biology  
of ciliated protozoa, ed. Gall, J.G  
(Akademic London). Pp. 301-339.
- Pylawka, S and Buhse, Jr HE, 2003. Protein  
Synthesis and Telotroch  
Formation in *Vorticella convallaria*,  
Eukaryot Microbiol J, 198 : 45 - 52
- Randelli, E., F. Buonocore and G. Scapigliati.  
2008. Cell markers and determinants  
in fish immunology. J.Fish Shell  
Immuno. 25: 326-340.
- Robert, J. R. 1989. Fish Pathology Second  
Edition. Bailliere Tindall. London. 64  
p.
- Routledge LM, 1978. Calcium-binding  
proteins in the Vorticellid  
spasmoneme : Extraction and  
Characterization by Gel  
Electrophoresis,, Cell Biology J, 77  
: 358-370.
- Randelli, E., Buonocore. F, and Scapigliati. G.,  
2008. Cell markers and determinants  
in fish immunology. J. Fish &  
Shellfish Immunology, 25:326-340.
- Sommerset I, Krossøy B, Biering E, Frost P.  
2005. Vaccines for fish in aquaculture.  
Exp Rev Vac. 4: 89-101.
- Steel R. G and Torrie J. H. 1993. Prinsip  
Prosedur Statistika, Terjemahan oleh  
Bambang Sumantri. Gramedia.  
Jakarta. Hal 425-478.
- Stoskopf, M. K. 1993. Fish Medicine. Clinical  
Pathology of Carp, Goldfish and Koi.  
Mexico. 882: 54-56.
- Stoskopf, M. K and Michael, W.B. 1992. Fish  
Medicine. Saunders Company,  
Philadelphia, PA. 11 p.
- NACA. 1991. Fish Health Management. In :  
Asia Pacific report on a Regional  
Study and Workshop on Fish Diseases  
and Fish Health Management, ADB  
Agriculture Department Report Series  
No.1 Network of Aquaculture Center  
in Asia-Pacific, Bangkok. 627 pp.
- Sugianti, B., R. C. Tarumingkeng, Z. Coto dan  
Hardjanto. 2005. Pemanfaatan  
Tumbuhan Obat Tradisional Dalam  
Pengendalian Penyakit Ikan. Makalah  
Pribadi Falsafah Sains (PPS-702).  
Program Pasca Sarjana. Institut  
Pertanian Bogor. Hal 7-8.
- Titis, C. D., W. S. D. Nugroho, D. Dudung, H.  
Nurul dan Sumayani. 2009. Laporan  
Uji Coba Identifikasi dan Penentuan  
Derajat Kerusakan akibat Infeksi  
*Myxobolus koi* pada Ikan Mas. Balai  
Karantina Ikan Kelas II. Semarang.  
Hal 66.
- Tizard I. 1988. *Pengantar Immunologi  
Veteriner*. Ed ke-2. Partodirejo M,  
Hardjosworo S, penerjemah;  
Surabaya: Airlangga University Press.  
Terjemahan dari: *An Introduction to  
Veterinary Immunology*.
- Wijanarko, P. Y. 2011. Hubungan Jumlah  
Spora Terhadap Jumlah dan Ukuran  
Nodul *Myxobolus koi* Yang  
Menyerang Ikan Mas. Skripsi.  
Budidaya Perairan. Fakultas Perikanan  
dan Kelautan. Universitas Airlangga.  
Surabaya. Hal 15.
- Wang, Xuting and H.W. Dickerson. 2002.  
Surface Immobilization Antigen of  
the Parasitic Ciliate *Ichthyophthirius  
multifiliis* Elicits Protective  
Immunity in Channel Catfish  
(*Ictalurus punctatus*), Clinical and  
Diagnostic Laboratory Immunology,  
January, Vol. 9, No. 1, p. 178 -181,  
Athens, Georgia.
- Woro, A.R., Gunanti, M. dan Lucia, T.S.,

2015. Efektivitas Vaksinasi *Crude* dan *Soluble Protein* Spora *Myxobolus koi* terhadap tingkat kerusakan usus ikan koi (*cyprinus carpio* koi). *Jurnal Ilmu Perikanan dan Kelautan*. April, Vol 2. No.2. Hal. 12-17

Yuasa, K., Panigoro, N., Bahnan, M., dan Khiidin., B. E. 2003. *Panduan Diagnostik Penyakit Ikan. Teknik Diagnosa Penyakit Ikan Budidaya Air Tawar*. Balai Budidaya Tawar Jambi.

Yusuf, M. 2015. Analisis Respons Imun Ikan

Koi (*cyprinus carpio* koi) Yang Divaksin Dengan *Whole Protein* Spora *Myxobolus koi* Sebagai Kandidat Vaksin *Myxobolus*. Tesis. Sekolah Pascasarjana, Universitas Airlangga. Surabaya. 64 Halaman.