

COMUNICACIÓN

Presencia de *Piscirickettsia salmonis* en Truchas de Cultivo (*Oncorhynchus mykiss*) en Junín, Perú

PRESENCE OF *Piscirickettsia salmonis* IN FARMED TROUT (*Oncorhynchus mykiss*) IN JUNIN, PERU

Jefferson Yunis A.^{1,3}, Jahir Anicama D.¹, Alberto Manchego S.², Nieves Sandoval C.¹

RESUMEN

El objetivo de este estudio fue determinar la posible presencia de *Piscirickettsia salmonis* en truchas de cultivo (*Oncorhynchus mykiss*) en la cuenca del río Mantaro, Junín, Perú, mediante la prueba de inmunofluorescencia indirecta (IFI). Se obtuvieron 180 truchas en forma aleatoria de tres piscigranjas, se beneficiaron, se les realizó la necropsia y se recolectaron muestras de riñón y bazo. Los tejidos fueron sometidos a la prueba de inmunofluorescencia indirecta (IFI). Todas las muestras resultaron negativas a *P. salmonis*; sin embargo, se encontraron peces con signos clínicos de enfermedad como úlceras en la piel, melanosis, abultamiento del abdomen y exoftalmia; asimismo, en órganos internos se encontraron hemorragias petequiales en hígado, ciegos pilóricos y grasa abdominal, esplenomegalia y palidez hepática.

Palabras clave: *Piscirickettsia salmonis*; *Oncorhynchus mykiss*; Junín; inmunofluorescencia indirecta

ABSTRACT

This study aimed to determine the possible presence of *Piscirickettsia salmonis* in farmed rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) in the Mantaro river basin, Junin, Peru, by the indirect immunofluorescence test (IFAT). Kidney and spleen samples were collected from 180 trout from three fish farms. All samples resulted negative to *P. salmonis*; however, some individuals showed clinical signs of disease as skin ulcer, melanosis, abdominal

¹ Laboratorio de Histología, Embriología y Patología Veterinaria, ² Laboratorio de Microbiología y Parasitología Veterinaria, Facultad de Medicina Veterinaria, Universidad Nacional Mayor de San Marcos, Lima, Perú

³ E-mail: jefyunis@gmail.com

Recibido: 20 de enero de 2014

Aceptado para publicación: 25 de setiembre de 2014

swelling and exophthalmoses. Also, in the internal organs was found petechial hemorrhage in liver, pyloric caeca and spleen, splenomegaly and pale liver.

Key words: *Piscirickettsia salmonis*; *Oncorhynchus mykiss*; Junin; indirect immunofluorescence

INTRODUCCIÓN

La trucha arcoíris (*Oncorhynchus mykiss*) es la especie dulceacuícola más importante en el Perú, especialmente en las zonas altoandinas. La región Junín, en la Sierra Central, destaca por la producción de truchas, llegando a producir de 1337 toneladas en 2003 a 2078 toneladas en 2008 (FAO, 2012).

Este crecimiento debe sustentarse en adecuadas prácticas sanitarias, ya que estas influyen directamente sobre los índices productivos y reproductivos de los peces. Entre las enfermedades más comunes en los principales países productores de trucha, se encuentra la piscirickettsiosis, conocida también como «síndrome rickettsial salmonídeo» (SRS) (Lannan *et al.*, 1999).

El agente etiológico, identificado como *Piscirickettsia salmonis*, corresponde a un microorganismo gram negativo, no móvil, no encapsulado, habitualmente cocoide, en pares o en forma de anillo (Lannan *et al.*, 1999). Es una bacteria patógena intracelular obligada y se agrupa en la subdivisión gamma de las proteobacterias (Lannan *et al.*, 1999; Austin B y Austin D, 2007).

La piscirickettsiosis es una enfermedad de transmisión vertical y horizontal. Los peces infectados presentan letargia, nado superficial y oscurecimiento de la piel. También es común observar anorexia y lesiones en la piel, desde pequeñas áreas de escamas elevadas hasta úlceras superficiales (Lannan *et al.*, 1999).

En la necropsia es común encontrar inflamación en los riñones, esplenomegalia, anemia, ascitis, lesiones en el hígado y hemorragias petequiales en el estómago, intestino, vejiga natatoria, musculatura del cuerpo y grasa visceral (House *et al.*, 1999; OIE, 2003). En el hígado se pueden observar áreas grises y amarillentas, a manera de un puntillito o en forma de anillos en los peces con enfermedad crónica (Lannan *et al.*, 1999; OIE, 2003). En algunos casos se puede observar un material mucoso amarillento en la luz del intestino (Austin B y Austin D, 2007).

Para el diagnóstico se disponen de métodos serológicos, inmunohistoquímicos y moleculares (Lannan *et al.*, 1999). La confirmación de *P. salmonis* en el cultivo celular puede hacerse mediante las pruebas de inmunofluorescencia indirecta con anticuerpo (IFI) o por PCR (OIE, 2003). La técnica de IFI ha resultado ser una técnica sensible y específica para este organismo (OIE, 2006).

En el Perú, el agente *Piscirickettsia salmonis*, causante de esta enfermedad, representa un riesgo para la crianza de trucha arcoíris debido a la constante importación de ovas, que podría permitir el ingreso de esta enfermedad al país y ocasionar problemas y pérdidas económicas. No existen estudios preliminares específicos acerca de esta bacteria en el país, por lo que el objetivo de este estudio fue determinar la frecuencia de este agente en la cuenca del Mantaro, una de las principales zonas productoras de truchas del Perú.

MATERIALES Y MÉTODOS

Lugar de Estudio

La colección de muestras se realizó en tres piscigranjas del departamento de Junín, Perú, localizadas a 3400 msnm. Se trabajó en las piscigranjas El Edén y Arco Iris en febrero de 2009, que corresponde a la época de lluvias, con una temperatura ambiental de 10 a 18 °C, y en la piscigranja Rumihuasi en agosto de 2009, que corresponde a la época seca, con una temperatura ambiental de -1 a 13 °C. Edén y Arco Iris tienen una producción anual de 50 y 25 toneladas métricas, respectivamente, y abastecen el mercado local y supermercados de la ciudad de Lima, en tanto que Rumihuasi tiene una producción de 53 toneladas métricas y solo abastece el mercado local.

El procesamiento de las muestras se realizó en el Laboratorio de Ictiopatología de la Facultad de Medicina Veterinaria, Universidad Nacional Mayor de San Marcos, Lima.

Tamaño de Muestra

En el cálculo del número muestral se siguieron las indicaciones del Manual de Animales Acuáticos de la OIE (2006), donde asumiendo una prevalencia de 1% y un tamaño de lote mayor de 2000 peces, se colectaron un mínimo de 60 truchas por piscigranja.

Obtención de Muestras

Las truchas se colectaron de varias pozas que contenían los peces juveniles (40.0 ± 7.5 g de peso y 17.0 ± 4 cm de largo) de aproximadamente 4 meses de edad. El sacrificio se realizó mediante la técnica de corte medular con hoja de bisturí, entre el cerebro y médula espinal (Rosenthal, 2007).

La necropsia se llevó a cabo de acuerdo a Ostrand (2000). Se dejó expuestas las vísceras *in situ* para proceder a la toma de

las muestras. Se tomaron cortes de tejido renal y esplénico, de 5 a 10 mm, de cada individuo, se realizó la impronta en láminas portaobjeto y se fijó en acetona por 10 min.

Se hicieron mediciones de temperatura (termómetro de alcohol), contenido de oxígeno (kit Sera® Test O2, Heinsberg, Alemania) y pH (kit Sera® Test pH, Heinsberg, Alemania) del agua de las pozas.

Detección de la Bacteria por IFI

Se emplearon las improntas de bazo y riñón en la prueba de IFI, utilizando el kit comercial SRS Fluorotest (Laboratorios BiosChile, 2008). Como control positivo, se utilizaron láminas fijadas en xilol con la cepa LF-89 de *Piscirickettsia salmonis*, procedente del Laboratorio de Patobiología de la Facultad de Medicina Veterinaria de la Universidad de Chile.

RESULTADOS

Entre los principales signos clínicos observados en los peces se encontraron melanosis (24.4%), abdomen abultado (10.6%), exoftalmia (8.3%) y úlceras en la piel (7.8%). Además, se observaron peces con nado errático y superficial. En la evaluación de los órganos internos se observó palidez hepática (22.8%), esplenomegalia (13.3%) y focos hemorrágicos en hígado, in-

Cuadro 1. Características del agua de las pozas de crianza de trucha arcoíris en tres piscigranjas de la zona de Junín, Perú

Piscigranja	Temperatura (°C)	Oxígeno (mg/L)	pH
El Edén	12	8.0	6.8
Arco iris	11	4.7	7.9
Rumihuasi	12	4.5	7.5

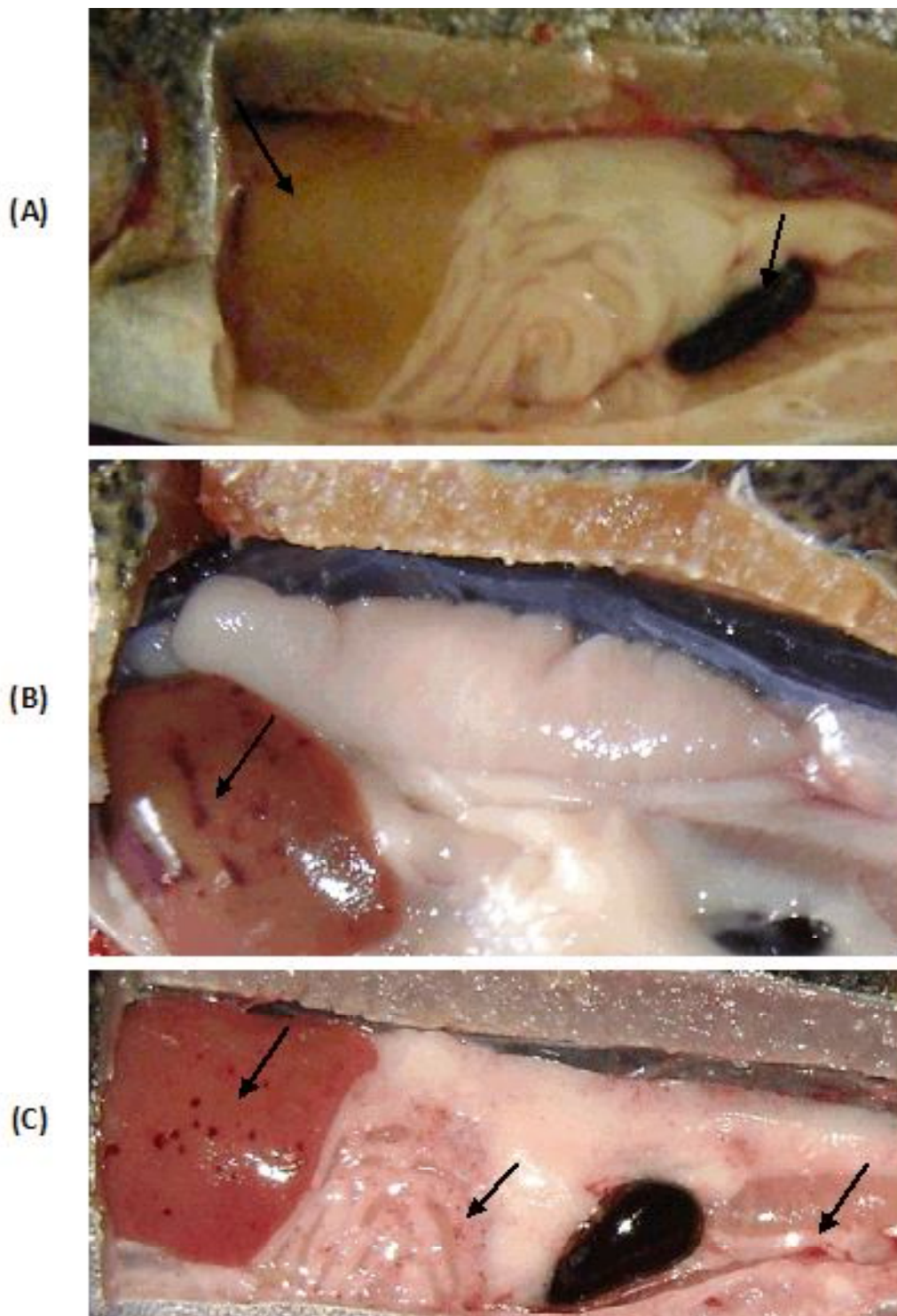


Figura 1. Lesiones en órganos internos en truchas arcoíris. (A) Palidez hepática y esplenomegalia; (B) Focos hemorrágicos en hígado; (C) Hemorragia petequeal en hígado, ciegos pilóricos y grasa abdominal

testino, ciego pilórico y grasa peritoneal (13.9%) (Fig. 1). No obstante, pese a observarse signos clínicos sugerentes de la enfermedad, no se encontraron muestras positivas a *Piscirickettsia salmonis* mediante la prueba de IFI.

Las características del agua de las pozas en las piscigranjas se muestran en el Cuadro 1. Asimismo, cabe resaltar la presencia de abundante material en suspensión en el agua en las tres piscigranjas.

DISCUSIÓN

En la mayoría de las enfermedades infecciosas y no infecciosas en los peces de cultivo se presentan signos clínicos y lesiones de tipo general, lo que hace difícil llegar a un diagnóstico clínico definitivo. En el presente estudio se hallaron peces con lesiones sugerentes de piscirickettsiosis, pero ninguno de estos casos fue positivo a esta enfermedad. Cuadros clínicos similares fueron obtenidos por Fryer *et al.* (1992) y Smith *et al.* (1999) en más del 90% de los peces al inocular *P. salmonis* en truchas arcoíris. Asimismo, en infecciones naturales en salmón coho (*Oncorhynchus kisutch*) con *P. salmonis* se han encontrado lesiones similares, pero afectando gran cantidad de peces (Branson y Nieto, 1991; Cvitanich *et al.*, 1991; Garcés *et al.*, 1991). Por otro lado, Olsen *et al.* (1997) encontraron lesiones similares en salmones del atlántico juveniles, con una frecuencia menor del 1%, pudiendo identificar a *P. salmonis* por IFI y por cultivo celular.

La presencia de abundante material en suspensión en el agua y la baja concentración de oxígeno en las piscigranjas Arco iris y Rumihuasi se convierten en potenciales factores de riesgo para el incremento de la susceptibilidad de las truchas a agentes infecciosos, las cuales podrían haber facilitado la ocurrencia de lesiones y signos clínicos encontrados. Por otro lado, los resultados negativos por IFI a *P. salmonis* sugieren que

la enfermedad no se encuentra presente en esta zona o se encuentra en una prevalencia muy baja.

LITERATURA CITADA

1. **Austin B, Austin D. 2007.** Characteristics of the disease, Piscirickettsiaceae representative: *Piscirickettsia salmonis*. En: Bacterial fish pathogens. Disease of farmed and wild fish. 4th ed. UK: Praxis Publishing. p 81-148.
2. **Branson E, Nieto D. 1991.** Description of a new disease condition occurring in farmed coho salmon, *Oncorhynchus kisutch* (Walbaum), in South America. J Fish Dis 14: 147-156. doi: 10.1111/j.1365-2761.1991.tb00585.x
3. **Cvitanich J, Garate O, Smith C. 1991.** The isolation of rickettsia-like organism causing disease and mortality in Chilean salmonids and its confirmation by Koch's postulate. J Fish Dis 14: 121-145. doi: 10.1111/j.1365-2761.1991.tb00584.x
4. **[FAO] Organización de las Naciones Unidas para la Alimentación y la Agricultura. 2012.** El estado mundial de la pesca y la acuicultura (SOFIA). [Internet]. Disponible en: <http://www.fao.org/fishery/sofia/es>
5. **Fryer J, Lannan C, Giovannoni S, Wood N. 1992.** *Piscirickettsia salmonis* gen. nov., sp. nov., the causative agent of an epizootic disease in salmonid fishes. Int J Syst Bacteriol 42: 120-126.
6. **Garcés L, Larenas P, Smith P, Sandino S, Lannan C, Fryer L. 1991.** Infectivity of a rickettsia isolated from coho salmon *Oncorhynchus kisutch*. Dis Aquat Organ 11: 93-97.
7. **House M, Bartholomew J, Winton J, Fryer J. 1999.** Relative virulence of three isolates of *Piscirickettsia salmonis* for coho salmon *Oncorhynchus kisutch*. Dis Aquat Organ 35: 107-113. doi: 10.3354/dao035107

8. **Laboratorios BiosChile. 2008.** Manual: SRS – Fluorotest indirecto. Santiago de Chile: BiosChile. 8 p.
9. **Lannan CN, Bartholomew JL, Fryer JL. 1999.** Rickettsial and chlamydial infections in fish. In: Woo PTK, Bruno DW (eds). Fish disease and disorders. Vol. 3. Viral bacterial and fungal infections. p 245-267.
10. **[OIE] Organización Mundial de Sanidad Animal. 2003.** Piscirickettsiosis. Manual of diagnostic tests for aquatic animals. Ch 2.1.13. 4th ed. Paris: OIE. 358 p.
11. **[OIE] Organización Mundial de Sanidad Animal. 2006.** Manual de pruebas de diagnóstico para los animales acuáticos. 5th ed. París: OIE. 384 p.
12. **Olsen AB, Melby HP, Spielberg L, Evensen Ø, Hastein T. 1997.** *Piscirickettsia salmonis* infection in Atlantic salmon, *Salmo salar*, in Norway. Epidemiological, pathological and microbiological findings. Dis Aquat Organ 31: 35-48.
13. **Ostrande GK. 2000.** The laboratory fish. San Diego, USA: Academic Press. 678 p.
14. **Rosenthal S. 2007.** Frecuencia de lipidosis hepática en trucha arcoíris (*Oncorhynchus mykiss*) de fase juvenil en una piscigranja de la sierra central del Perú. Tesis de Médico Veterinario. Lima: Univ Nacional Mayor de San Marcos. 74 p.
15. **Smith P, Pizarro P, Ojeda P, Contreras J, Oyanedel S, Larenas J. 1999.** Routes of entry of *Piscirickettsia salmonis* in rainbow trout *Oncorhynchus mykiss*. Dis Aquat Organ 37: 165-172.