



## SHORT COMMUNICATION

# Cruzamiento y flujo génico de los transgenes de las proteínas fluorescentes roja (RFP) y verde (GFP) en el pez cebrá transgénico (*Danio rerio*) introducido al Perú

## Crossing and gene flow of the transgens of the red fluorescent proteins (RFP) and green (GFP) in the zebrafish (*Danio rerio*) transgenic introduced to Peru

Carlos Scotto Espinoza<sup>1,2,\*</sup>; Ricardo Chuan García<sup>1</sup>

<sup>1</sup> Laboratorio de Mejora Genética y Reproducción Animal de la Facultad de Ciencias Naturales y Matemática. Universidad Nacional Federico Villarreal. Jirón Río Chepén s/n. El Agustino. Lima. Perú.

<sup>2</sup> Escuela Internacional de Posgrado. Jr. Junín 429 - Cercado de Lima Perú. <http://www.eiposgrado.edu.pe>

Received December 14, 2017. Accepted May 5, 2018.

### Resumen

La introducción de peces Cebrá (*Danio rerio*) fluorescente transgénicos en el Perú data desde mediados de la primera década del siglo XXI. A partir de ese momento, se han introducido OVM's hidrobiológicos de diversos colores a territorio peruano, lográndose incluso su reproducción en cautiverio e hibridación o cruzamiento. En el presente estudio se realizó un análisis de la bioluminiscencia con luz UV y un análisis molecular que comprobó el flujo génico de los transgenes GFP y RFP de los parentales a la progenie F1 en condiciones confinadas.

**Palabras clave:** *Danio rerio*; Bioseguridad; OVM, transgénico; hidrobiológico.

### Abstract

The introduction of Zebrafish (*Danio rerio*) fluorescent transgenic fish in Peru dates back to the mid-first decade of the twenty-first century. From that moment, hydrobiological LMO's of various colors have been introduced into Peruvian territory, including their reproduction in captivity and hybridization or crossbreeding. In the present study we performed a bioluminescence analysis with UV light and a pertinent molecular analysis that verified the gene flow of the parental to F1 progeny in confined conditions.

**Keywords:** *Danio rerio*, Biosafety, LMO, transgenic, hydrobiological.

### 1. Introducción

Actualmente en el Perú, posee una Ley de Moratoria que regula el ingreso de los Organismos Vivos Modificados (OVM's) (Ley N° 29811, 2011) hasta el año 2021. Así mismo, el Decreto Supremo N° 011-MINAM (2016) señala que los organismos hidrobiológicos transgénicos son mercancías restringidas de ingresar al Perú. Sin embargo, existe la necesidad de implementar y estandarizar protocolos moleculares para la detección de la presencia y flujo génico de los transgenes de las proteínas de fluorescencia en OVM's como son los peces Cebrá (*Danio rerio*) transgénicos ornamentales introducidos al país y actualmente

existentes en varios acuarios o criaderos comerciales donde son criados y reproducidos libremente en el Perú. Mundialmente, existe una creciente preocupación ante la falta de información generada por una valoración real de los efectos negativos por la introducción, reproducción e hibridación descontrolada (Flujo génico de un organismo transgénico a un organismo no transgénico emparentado) de éstos peces modificados genéticamente en sus colores corporales u otros rasgos por la acción de transgenes de organismos marinos invertebrados (Kusrini *et al.*, 2016; Mohanta *et al.*, 2014; Ofelio *et al.*, 2012; Scotto, 2016).

\* Corresponding author  
E-mail: [carlosscottoespinoza@gmail.com](mailto:carlosscottoespinoza@gmail.com) (S. Scotto).

A principios del año 2000 se desarrollaron los primeros peces ornamentales transgénicos fluorescentes. La técnica para la obtención de estos OVM consistió en la introducción de genes que producen proteínas fluorescentes de colores verde (GFP, Green Fluorescent Protein), rojo (RFP, Red Fluorescent Protein), entre otros. Extraídos primero de la medusa abisal *Aequorea victoria* y luego de la anémona de mar (*Anemonia majano*) (Tsien, 1998). Los primeros peces transgénicos producidos fueron el pez Medaka (*Oryzias latipes*) y el pez Cebra (*Danio rerio*) (Gong *et al.*, 2003). En el año 2006 se identificó el primer movimiento transfronterizo de peces cebra fluorescentes al territorio peruano (Scotto, 2011). Posteriormente, se logró su reproducción y su hibridación en cautiverio (Scotto, 2012). Y en el 2013, se logró la identificación molecular por PCR de peces Cebra que expresaban la proteína fluorescente roja (RFP) (Scotto, 2013). En el año 2016, se reportó la captura de peces Cebra fluorescentes de color rojo liberados en la cuenca del río Amazonas en el departamento de Loreto (MINAM, 2016).

Por lo mencionado, a la fecha no se ha realizado ningún análisis de riesgos ecológicos pertinente en condiciones acuáticas controladas con los peces cebra transgénicos fluorescentes introducidos por movimientos transfronterizos recurrentes al Perú desde hace más de una década desde que fueron descubiertos. Y tampoco se ha medido sus efectos en condiciones controladas a nivel laboratorial que imiten o simulen microambientes naturales para obtener respuestas concretas y objetivas de si los transgenes de fluorescencia en peces ornamentales afectaran o no a la biodiversidad peruana en el tiempo. El objetivo principal de la presente investigación fue analizar su fluorescencia ante la exposición con luz UV de longitud de onda corta. E identificar molecularmente el flujo génico de los transgenes de la proteína fluorescente roja (RFP) y de la proteína fluorescente verde (GFP) en los peces Cebra (*Danio rerio*) transgénicos de los parentales hacia la generación (F1). Y que podría servir a futuro para reforzar la bioseguridad peruana con el manejo de éstos OVM's en condiciones confinadas para realizar análisis de riesgos pertinentes.

## 2. Materiales y métodos

La presente investigación se desarrolló en el Laboratorio de Mejora Genética y Reproducción Animal de la Facultad de

Ciencias Naturales y Matemática de la Universidad Nacional Federico Villarreal.

### Reproducción de peces Cebra fluorescentes

Se trabajaron con seis peces Cebra reproductores (Dos hembras y cuatro machos) para cada color (Rojo y verde fluorescentes). Se obtuvo sus crías F1, las cuales fueron mantenidas en peceras de vidrio independientes de 20 litros a condiciones óptimas controladas (25 °C y aireación constante) hasta la edad de tres meses de edad.

### Identificación de la fluorescencia corporal por la presencia de los transgenes GFP y RFP

Se analizó la presencia (Transgénico) o ausencia (No transgénico) de fluorescencia corporal mediante la exposición de cada pez Cebra de color rojo (RFP = Red Fluorescent Protein) y del color verde rojo (GFP = Green Fluorescent Protein) ante la luz ultravioleta de un transiluminador (Safe Imager™ 2.0 Blue-Light Transilluminator, Marca Invitrogen™, USA) a 400 nm de longitud de onda por treinta segundos tanto de los animales parentales como de la progenie F1 obtenida de tres meses de edad.

### Extracción de ADN de tejido muscular del pez Cebra

La extracción de ADN se realizó utilizando el Kit DNeasy Blood & Tissue Kit (Qiagen, USA) y para lo cual se extrajo parte del músculo dorsal del pez con la ayuda de un escarpelo (Marca Rottman Stainless Steel, No. 3) con una hoja de bisturí (Marca Rottman Stainless Steel), aproximadamente 100 mg a 200 mg de tejido muscular colectado fue colocado en un tubo ependorff de 1,5 ml estéril para ser procesado con el kit de extracción de ADN (Qiagen, USA). Las muestras fueron corridas en un gel de agarosa al 1% para observar la calidad del ADN extraído y luego se cuantificó con un espectrofotómetro UV (NanoPhotometer NP80, Marca Implén, Alemania) para obtener concentraciones de 90 a 170 ng/µl. Cada muestra fue diluida a una concentración de 20ng/ul para las pruebas moleculares de amplificación con PCR en un termociclador punto final (SimpliAmp™ Thermal Cycler, Marca Applied Biosystems™, USA).

Análisis molecular por PCR mediante la amplificación de los primers de GFP y RFP en peces Cebra

Para la amplificación se trabajó con una concentración de 40 ng/µl de cada mues-

tra, 1 µm para los primers, 2 µm de MgCl<sub>2</sub>, 2,5 de dNTPs y 0,05 µ/µl del Kit comercial Taq HotStar (Qiagen, USA). Las condiciones de ciclaje para el PCR punto final fueron: Activación inicial de 15 min a 95 °C, 35 ciclos de 1 min a 94 °C, 1 min a 64 °C y seguido por una extensión final de 10 minutos a 72 °C. El producto amplificado fue analizado en una fuente de poder con cámara electroforética (PowerPac™ Basic Power Supply, Marca Bio-Rad, USA) en geles de agarosa al 1,5%. Se utilizó un marcador comercial de peso molecular de 100 pb (Fermentas, USA).

Para determinar la presencia del transgen RFP (505 pb) se sintetizaron cebadores o primers específicos comerciales reportados por la literatura científica de la marca Invitrogen (Thermo Scientifica, USA) y cuyas secuencias fueron (Figura 3):

5'-ACAACACCGTGAAGCTGAAGGTGACCAAG-3' y 5'-GGTGTAGTCCTCGTTGTGGGAGGTGATGTC-3'.

Para determinar la presencia del transgen GFP (570 pb) se sintetizaron primers específicos cuyas secuencias fueron (Figura 4):

5'-TCGAGCTGGACGGCGACGT-3' y 5'-GGTGCTCAGGTAGTGGTTGTC-3' (Rehbein y Bogerd, 2007; Bielikova *et al.*, 2012).

### 3. Resultados y discusión

Se logró identificar la fluorescencia corporal por luz ultravioleta tanto en los parentales de los peces Cebra transgénicos como de las crías F1 de la línea roja y verde por la presencia de los transgenes de la proteína fluorescente roja (RFP) y de la proteína fluorescente verde (GFP) demostrándose que la fluorescencia se mantiene a través de la reproducción evidenciándose un flujo génico de los transgenes GFP y RFP (Figuras 1 y 2).

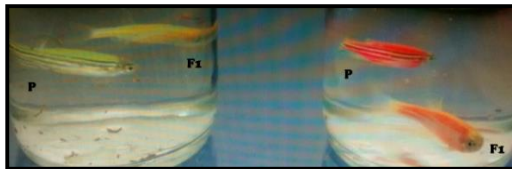


Figura 1. Identificación de la bioluminiscencia con luz natural del transgen de la proteína fluorescente verde (GFP) y de la proteína fluorescente roja (RFP) en peces Cebra transgénicos (P = Parental, F1 = Cría).

En la Figura 3 se evidenció a nivel molecular por análisis electroforético de los amplificados por PCR de la presencia del transgen de la proteína fluorescente roja (RFP) tanto en el pez Parental como de las dos crías F1 pues amplificaron una banda

de aproximadamente 505 pb. En la Figura 4 se evidenció a nivel molecular por análisis electroforético de los amplificados por PCR de la presencia del transgen de la proteína fluorescente verde (GFP) tanto en el pez Parental como de las dos crías F1 pues amplificaron una banda de aproximadamente 570 pb.

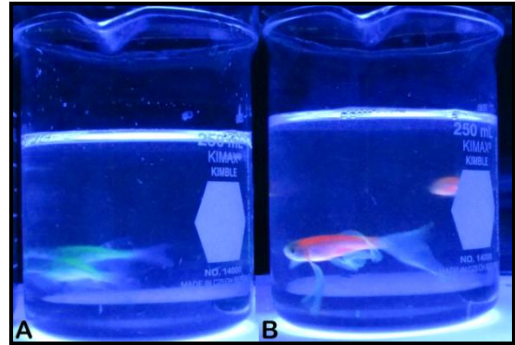


Figura 2. Identificación de la fluorescencia con luz UV del transgen de la proteína fluorescente verde (GFP) y de proteína fluorescente roja (RFP) en peces Cebra transgénicos (A = Pez Cebra Fluorescente Verde, B = Pez Cebra Fluorescente Rojo).

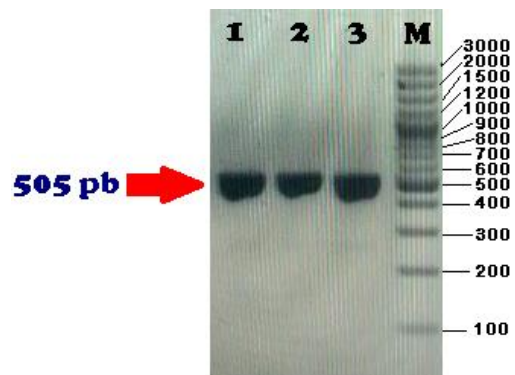


Figura 3. Análisis molecular de peces fluorescente con el transgen RFP: Carril 1 = Parental; Carriles 2 y 3 = Crías F1; M = Marcador de peso molecular de 100 pb.

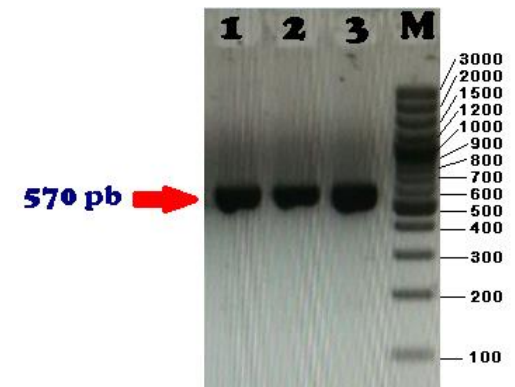


Figura 4. Análisis molecular de peces fluorescente con el transgen GFP: Carril 1 = Parental; Carriles 2 y 3 = Crías F1; M = Marcador de peso molecular de 100 pb.

Comprobándose de que dichos transgenes fueron pasados a la siguiente generación F1 mediante la reproducción de los parentales. Concordando con los resultados de la identificación de la fluorescencia corporal con el ensayo con luz UV (Figuras 1 y 2). Este análisis preliminar podría dar respuesta a los posibles peligros para el Perú y evaluar los potenciales efectos negativos o no de los transgenes heredados en el tiempo mediante el flujo génico por reproducción de los peces cebras transgénicos rojos y los peces cebras transgénicos verdes previamente identificados por bioluminiscencia y molecularmente. Y de esta manera, tratar de dar respuestas con validez científica. Si en verdad se atentaría negativamente contra la biodiversidad por el potencial riesgo del flujo genético por la liberación no controlada de éstas líneas de peces transgénicos.

Varios investigadores (Grooves y Burdon, 1986; Crossin *et al.*, 2015; Devlin *et al.*, 2013) han tratado de realizar un modelamiento teórico para predecir los efectos negativos del flujo génico de un OVM hidrobiológico en el tiempo. Se sabe, que si un pequeño número de peces modificados genéticamente se escapan y aparean con miembros de su especie silvestre emparentado en libertad. El transgen (Gen troyano) aumentará las posibilidades de éxito en el apareamiento, pero se reducirá la viabilidad de la descendencia transgénica. Con el tiempo, las poblaciones silvestres de peces podrían llegar a extinguirse o podrían dispersarse y persistir en el tiempo como una población nueva híbrida. Los animales transgénicos podrían competir por comida o por nichos ecológicos y podrían alterar los equilibrios dentro de la cadena alimenticia (Muir y Howard, 2002; Moreau *et al.*, 2014). Para éste caso, los peces Cebras son introducidos del sudeste asiático y no tienen parientes nativos. Pero otros OVM's hidrobiológicos como son el pez Monjita (*Gymnocorymbus ternetzi*) o el Pez Escalar (*Pterophyllum scalare*) que son peces nativos sudamericanos y poseen actualmente su versión transgénica con diferentes colores y están empezando a ser introducidos al territorio peruano como animal ornamental (Scotto, 2018).

Se recomienda que a nivel de manejo se puede mitigar implementado barreras o sistema de mallas en el sistema de drenaje o desagüe que impidan algún escape accidental de peces pequeño o alevines. Y capacitar al personal que trabaja con ellos y prohibiendo el acceso a personal ajeno no autorizado a las instalaciones donde se

cultivan. A nivel físico se puede ubicar el laboratorio fuera o lejos de los ambientes acuáticos cercanos en caso de un posible escape intencional o accidental.

#### 4. Conclusiones

Se identificó la fluorescencia corporal por luz ultravioleta en los peces Cebras adultos reproductores transgénicos y de su progenie F1 de la línea roja y verde en peces Cebras (*Danio rerio*) introducidos en el territorio peruano. Asimismo, se evidenció por análisis molecular la presencia de los transgenes de la proteína fluorescente roja (RFP) y de la proteína fluorescente verde (GFP) en los parentales y sus crías F1 de cada una de las líneas de peces Cebras respectivamente. Comprobándose que existe flujo génico de los transgenes GFP y RFP al evidenciarse su herencia genética molecular hacia los individuos F1 de cada línea de pez Cebras analizada.

#### Nota

El presente estudio ha cumplido con las normas éticas internacionales para la investigación de animales aplicando las 3 Rs de Russell y Burch (1959).

#### Referencias Bibliográficas

- Bielikova, M.; Bukovska, G.; Vavrova, S.; Timko, J.; Turna, J. 2012. Identification of genetically modified zebrafish (*Danio rerio*) by PCR methods. Disponible en: <http://gmoglobalconference.jrc.ec.europa.eu/2008/Posters/T.2.22%20Bukovska%20Poster%20Zebrafish%2024062008last.pdf>
- Crossin, G.; Sundström, F.; Vandersteen, W. Devlin, R. 2015. Early Life-History Consequences of Growth Hormone Transgenesis in Rainbow Trout Reared in Stream Ecosystem Mesocosms. *PLoS ONE* 10: 1-16.
- Decreto Supremo N° 011-MINAM. 2016. Aprueban el listado de mercancías restringidas sujetas a control en el marco de la Ley N° 29811 (2016, Julio 24). Diario Oficial El Peruano, pp. 594319-594320.
- Devlin, R.; Sakhrani, D.; White, S.; Overturf, K. 2013. Effects of domestication and growth hormone transgenesis on mRNA profiles in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *J Anim Sci.* 91: 5247-5258.
- Gong, Z.; Wan, H.; Leng, T.; Wang, H.; Chen, M.; Yan, T. 2003. Development of transgenic fish for ornamental and bioreactor by strong expression of fluorescent proteins in the skeletal muscle. *Biochemical and Biophysical Research Communications* 308: 58-63.
- Grooves, R.; Burden, J. 1986. Ecology of biological invasions. *Proceedings of the Australia Academy of Science* 12: 24-30.
- Kusrini, E.; Alimuddin, A.; Zairin, M.; Tri Sulistyowati, D. 2016. Gene transfer on Betta imbellis through transfection method with different DNA concentration. *Indonesian Aquaculture Journal* 11(1): 1-7.
- Ley N° 29811. 2011. Ley que establece la moratoria al ingreso y producción de organismos vivos modificados al territorio nacional por un período de 10 años. Diario Oficial El Peruano, pp. 454601.
- MINAM. 2016. Servicio de consultoría para la prospección, distribución y análisis socioeconómico de peces ornamentales en las regiones de Loreto y Ucayali. Contrato N° 039-2016-MINAM-OGA. pp 97-98. Disponible en:



- <http://genesperu.minam.gob.pe/wp-content/uploads/2016/09/PO2-Prospecci%C3%B3n-distribuci%C3%B3n-y-analisis-socioeconomico-de-peces-O-en-Loreto-y-Ucayali.pdf>
- Mohanta, R.; Jayasankar, P.; Das Mahapatra, K.; Nath Saha, J.; Kumar Barman, H. 2014. Molecular cloning, characterization and functional assessment of the myosin light polypeptide chain 2 (mylz2) promoter of farmed carp, *Labeo rohita*. *Transgenic Res* 23: 601–607.
- Moreau, D.; Gamperl, A.; Fletcher, G.; Fleming, I. 2014. Delayed phenotypic expression of growth hormone transgenesis during early ontogeny in Atlantic salmon (*Salmo salar*). *PLoS ONE* 9(4): e95853.
- Muir, W.; Howard, R. 2002. Assessment of possible ecological risks and hazards of transgenic fish with implications for other sexually reproducing organisms. *Transgenic Research* 11: 101–114.
- Ofelio, C.; Cariani, A.; Trentini, M.; Guarniero, I. 2012. Novel PCR-based assay for rapid identification of Red Fluorescent Proteins in GloFish and GloFish x wildtype zebrafish (*Danio rerio*) hybrids. *Italian Journal of Zoology* 79(4): 541-546.
- Rehbein, H.; Bogerd, J. 2007. Identification of Genetically Modified Zebrafish (*Danio rerio*) by Protein- and DNA-Analysis. *Journal fur Verbraucherschutz und Lebensmittelsicherheit* 2: 122-125.
- Russell, W.M.S.; Burch, R.L. 1959. The principles of humane experimental technique. Methuen, London. UK.
- Scotto, C. 2011. Peces transgénicos fluorescentes en el Perú: Bioseguridad y análisis de riesgos pendientes. *The Biologist* (Lima) 8: 235-243.
- Scotto, C. 2012. Nota Científica: Reproducción e hibridación de peces transgénicos fluorescentes en cautiverio: un alcance prospectivo. *Scientia Agropecuaria* 3(1): 89-93.
- Scotto, C.; Serna, F. 2013. Primera identificación molecular del transgén de la proteína fluorescente roja (RFP) en peces Cebra (*Danio rerio*) transgénicos ornamentales introducidos en el Perú. *Scientia Agropecuaria* 4: 257–264.
- Scotto, C. 2016. Una casuística de peces transgénicos fluorescentes (*Danio rerio*) liberados en ambientes naturales peruanos con condiciones térmicas similares a su centro de origen. 2016. *The Biologist* 14(1): 129-141.
- Scotto, Cs. 2018. Reporte de una segunda introducción de peces ornamentales transgénicos fluorescentes al territorio peruano: Caso pez monjita (*Gymnocorymbus ternetzi*; Boulenger, 1895). *Scientia Agropecuaria* 9(1): 153-156.
- Tsien, Roger. 1998. The green fluorescent protein (Review). *Annual Review of Biochemistry* 67: 509-544.