



# FACULTAD DE OCEANOGRAFÍA, PESQUERÍA, CIENCIAS ALIMENTARIAS Y ACUICULTURA

ANÁLISIS DE LA FLUORESCENCIA Y SECUENCIAMIENTO DE LOS

TRANSGENES GFP Y RFP EN EL PEZ CEBRA (*Danio rerio,* Hamilton 1822)

PRESENTES EN LOS ACUARIOS DE LIMA METROPOLITANA

Línea de investigación:

Genética, bioquímica y biotecnología

Tesis para optar el título profesional de Ingeniero Pesquero Acuicultor

**Autor:** 

Fernández Flor, Darling Dirck

Asesora:

Gamero Collado, Betty Eliseni

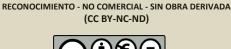
ORCID: 0000-0002-6008-423X

Jurado:

Rodenas Seytuque, Pedro José Blas Ramos, Walter Eduardo Kostelac Roca, Juan Andrés

Lima - Perú

2024





# ANÁLISIS DE LA FLUORESCENCIA Y SECUENCIAMIENTO DE LOS TRANSGENES GFP Y RFP EN EL PEZ CEBRA (Danio rerio, Hamilton 1822) PRESENTES EN LOS ACUARIOS DE LIMA METROPOLITANA

INFORME DE ORIGINALIDAD

INFORIVI	E DE ORIGINALIDAD	
	0% 19% 3% 10% TRABAJOS ESTUDIANTE	DEL
FUENTE	S PRIMARIAS	
1	repositorio.unfv.edu.pe Fuente de Internet	8%
2	Submitted to Universidad Nacional Federico Villarreal Trabajo del estudiante	4%
3	www.aulavirtualusmp.pe Fuente de Internet	2%
4	sisbib.unmsm.edu.pe Fuente de Internet	1 %
5	www.testbiotech.org Fuente de Internet	1 %
6	www.scielo.org.mx Fuente de Internet	<1%
7	hdl.handle.net Fuente de Internet	<1%





# FACULTAD DE OCEANOGRAFÍA, PESQUERÍA, CIENCIAS ALIMENTARIAS Y ACUICULTURA

# ANÁLISIS DE LA FLUORESCENCIA Y SECUENCIAMIENTO DE LOS TRANSGENES GFP Y RFP EN EL PEZ CEBRA (*Danio rerio*, Hamilton 1822) PRESENTES EN LOS ACUARIOS DE LIMA METROPOLITANA

# Línea de investigación:

Genética, bioquímica y biotecnología

Tesis para optar al Título Profesional de Ingeniero Pesquero Acuicultor

# **Autor:**

Fernández Flor, Darling Dirck

#### Asesora:

Gamero Collado, Betty Eliseni

(ORCID: 0000-0002-6008-423X)

#### Jurado:

Rodenas Seytuque, Pedro José

Blas Ramos, Walter Eduardo

Kostelac Roca, Juan Andrés

Lima – Perú

# ÍNDICE

RESUMEN	vi
ABSTRACT	vii
I. INTRODUCCIÓN	1
1.1. Descripción y formulación del problema	3
1.2. Antecedentes	4
1.3. Objetivos	7
1.3.1. Objetivo general	7
1.3.2. Objetivos específicos	7
1.4. Justificación	7
1.5. Hipótesis	8
1.5.1. Hipótesis nulas	8
1.5.2. Hipótesis alternativas	8
II. MARCO TEÓRICO	9
2.1. Bases teóricas sobre el tema de investigación	9
2.1.1. Genes de Fluorescencia	
2.1.2. Peces transgénicos fluorescentes	10
2.1.3. Análisis de riesgos en peces ornamentales transgénicos	12
III. MÉTODO	14
3.1. Tipo de investigación	14
3.2. Ámbito temporal y espacial	14
3.2.1. Ámbito temporal	14
3.2.2. Ámbito espacial	14
3.3. Variables	15
3.3.1. Variable independiente	15
3.3.2. Variable dependiente	15
3.4. Población y muestra	15
3.4.1. Población	15
3.4.2. Muestra	15
3.5. Instrumentos	15
3.5.1. Materiales de Bioseguridad	15
3.5.2. Material Biológico	15
3.5.3. Materiales de laboratorio	16
3.5.4. Reactivos	16
3.5.5. Equipos	16
3.3.3. Lyupos	±0

3.6.	Procedimientos	17	
3.6	5.1. Diseño de Primers	17	
3.6	5.2. Técnica de recolección de datos	17	
3.6	5.3. Toma de muestra de tejido	17	
3.6	6.4. Extracción de ADN de tejido mediante gSYNC DNA Extraction Kit – GENEai	<i>d</i> 18	
3.6	5.5. Determinación de la calidad de ADN	19	
3.6	6.6. Amplificación mediante PCR	19	
3.6	5.7. Evaluación del tamaño del amplificado	20	
3.6	5.8. Secuenciamiento	20	
3.7.	Análisis de datos	20	
3.8.	Consideraciones éticas	20	
IV.	RESULTADOS	22	
4.1.	Extracción de ADN, cuantificación y calidad de ADN	22	
4.2.	PCR punto final	23	
4.3.	Análisis del secuenciamiento método Sanger		
4.4.	Análisis Filogenético		
V. DI	SCUSIÓN DE RESULTADOS	35	
VI.	CONCLUSIONES	37	
VII.	RECOMENDACIONES	39	
VIII.	REFERENCIAS	40	
IX.	ANEXOS		
Anexo A	$\mathbf{A}$		
Anexo l	В		
Anexo (	$\mathbf{C}$		
Anexo l			
Anexo l			
Anexo l			
Anexo (			
Anexo l			
Anexo l			
Anexo d			
Anexo l			
Anexo l	ю К		

# ÍNDICE DE TABLAS

Tabla 1 Secuencias de Primers GFP y RFP	17
Tabla 2 Componentes principales para el PCR.	19
Tabla 3 PCR convencional - Condiciones del ciclado.	22

# ÍNDICE DE FIGURAS

Figura 1 Pez Cebra (Danio rerio)
Figura 2 Comparación de la Fluorescencia del Pez Cebra (Danio rerio)11
Figura 3 Gel de electroforesis al 1% de muestras de ADN genómico con el marcador de peso
molecular de fago lambda digerido con Hind III
Figura 4 Gel de electroforesis al 2% para amplicones de RFP y GFP24
Figura 5 Configuración de los parámetros para el ensamblaje
Figura 6 Identificación y corrección de conflictos de las bases en las lecturas pareadas256
Figura 7 Parámetros para reensamblaje
Figura 8 Obtención de la secuencia consenso.
Figura 9 Análisis de similitud de las secuencias consenso obtenidas en el NCBI28
Figura 10 Árbol filogenético comparativo obtenido de las secuencias consenso del gen de
GFP identificados en el pez Cebra (Danio rerio)
Figura 11 Árbol filogenético comparativo obtenido de las secuencias consenso del gen de
GFP identificados en el pez Cebra transgénico de color verde (Danio rerio) versus secuencias
de GFP reportadas en el Genbank para la anémona marina de color verde (Discosoma sp.). 33
Figura 12 Árbol filogenético comparativo obtenido de las secuencias consenso del gen de
RFP identificados en el pez Cebra transgénico de color rojo (Danio rerio) versus secuencias
de RFP reportadas en el Genbank para la anémona marina (Anemonia maiano)34

νi

RESUMEN

La presente investigación identificó el origen de los transgenes de fluorescencia roja y verde

producidos por los genes Red Fluorescent Protein (RFP) y Green Fluorescent Protein (GFP)

respectivamente en el pez Cebra (Danio rerio) obtenidos de los acuarios de Lima Metropolitana

donde es ampliamente comercializado como pez ornamental. Usando la información reportada

en el Genbank se compararon las secuencias consenso obtenidas de ambos transgenes de

fluorescencia los cuales coincidieron en alta homología con la especie de anémona de mar del

género Discosoma. Además, ambos transgenes fueron introducidos al genoma del pez Cebra

por ingeniería genética a través de la inserción de plásmidos comerciales que existen en las

bases de datos moleculares. Un análisis bioinformático posterior de las secuencias amplificadas

alineadas permitió establecer el flujo génico del transgén GFP a peces no transgénicos

fluorescentes, también fue detectada su presencia en peces transgénicos fluorescentes de color

rojo que dieron negativo para la fluorescencia verde ante luz UV.

Palabras clave: Danio rerio, flujo génico, GFP, transgénico, OGM, OVM, RFP

VΪ

**ABSTRACT** 

The present research identified the origin of the red and green fluorescence transgenes

produced by the Red Fluorescent Protein (RFP) y Green Fluorescent Protein (GFP) genes

respectively in zebrafish (Danio rerio) in the aquariums of Metropolitan Lima where it is

widely commercialized as an ornamental fish. With the information reported in Genbank, we

compared the consensus sequences obtained from both fluorescence transgenes, which

coincided in high homology with the sea anemone species of the genus Discosoma. In addition,

both transgenes were introduced into the zebrafish genome by genetic engineering through the

insertion of commercial plasmids available in molecular databases. Subsequent bioinformatic

analysis of the aligned amplified sequences established gene flow of the GFP transgene to non-

transgenic fluorescent fish, and its presence was also detected in red fluorescent transgenic fish

that were negative for green fluorescence under UV light.

Keywords: Danio rerio, gene flow, GFP, transgenic, GMO, LMO, RFP

#### I. INTRODUCCIÓN

Los experimentos iniciales para obtener peces ornamentales transgénicos a nivel laboratorio se realizaron a comienzos del siglo XXI. Se utilizó el método de inserción de genes que codifican para proteínas fluorescentes de color verde (GFP = Green Fluorescent Protein) y rojo (RFP = Red Fluorescent Protein) (Gong et al., 2001; Wan et al., 2002; Udvadia y Linney, 2003), con la finalidad de ser comercializados como el pez *Oryzias latipes* - "Medaka" (Tanaka et al., 2001) y *Danio rerio* - "pez Cebra" (Gong et al., 2003) considerándolos como mascotas de acuario.

El pez cebra, conocido científicamente como *Danio rerio* (Hamilton,1822) de la familia Cyprinidae, es procedente de los ambientes acuáticos de la India que se distribuye por el rio Ganges y Brahmaputra. Es una especie ictiológica muy llamativa por su coloración (Barroso et al., 2021) con una alta demanda comercial (mascota), lo que conlleva a que no se registre un control en su adquisición a pesar de ser considerado una especie importante para el desarrollo de la ciencia (Vargas-Vargas, 2017).

Esta especie está altamente desarrollada como organismo modelo para la ciencia, debido a que su crianza y reproducción presenta un bajo costo, por lo cual existen una amplia gama de protocolos sobre su desarrollo y uso en la transgénesis de las proteínas que este posee en su organismo (Vick et al., 2012), además de ello es utilizado ampliamente en el desarrollo de la genética y neurofisiología según Lieschke y Currie (citado en Blom et al., 2022).

Se identificaron los primeros peces ornamentales transgénicos fluorescentes a nivel laboratorio en el territorio peruano en el año 2000, para luego reproducirse en cautiverio lográndose ya para el año 2013 la primera identificación con la RFP de la anemona de mar, mediante análisis de ADN, siendo actualmente el pez Cebra una de las especies ornamentales de peces genéticamente modificados más comercializados (Scotto, 2016).

La inserción de material genético exógeno en genomas de animales para producir "organismos transgénicos", es un método potente para implementar en programas de mejora genética, orientado al desarrollo, crecimiento, maduración y senescencia de los animales, sumado a ello, si se lograra una comprensión más profunda sobre los mecanismos de regulación genética, la técnica tendría una mejor posibilidad de aprovechamiento en la producción de alimentos y fibras (Rexroad, 2015; Meyer y Heinrich, 2010).

Actualmente, existe una incertidumbre en torno al impacto ambiental que genera la carencia de ciertos análisis de riesgos respecto a la reproducción e hibridación y principalmente la introducción (flujo génico) desmedida de este pez, con especies nativas relacionadas (Magalhães et al., 2023).

Los peces transgénicos pueden generar una serie de problemas ambientales si no son regulados y/o avalados por investigaciones. Un estudio realizado por Muir y Howard (1999), lo califican como un fenómeno denominado "efecto del gen troyano", en el cual observaron el crecimiento rápido de los peces transgénicos, sobre los peces nativos, presentando poca probabilidad de que las crías transgénicas alcanzaran el estadio adulto, ocasionando que las poblaciones se extingan rápidamente; lo que evidencia, que no es posible garantizar el 100% de esterilización en la población de estos especímenes (The center for food safety, 2021).

Por el contrario, si se tuviera un mejor conocimiento respecto a la utilización de dichos recursos genéticos directamente con fines transgénicos en otras especies, se ahorraría enormes esfuerzos en la utilización de la transgénica en peces ornamentales, convirtiéndolo en una práctica factible y de mayor beneficio económico (Scotto, 2018).

En los últimos años se ha generado docenas de líneas transgénicas derivadas del pez cebra utilizando diversos genes fluorescentes (Pan, et.al., 2008). Es así que, en 2016, se logró realizar el flujo génico de transgenes GFP y RFP a partir de linajes parentales de la descendencia F1 bajo ambientes controlados en peces cebra (Scotto y Chuan, 2018).

# 1.1. Descripción y formulación del problema

En nuestro país, se vienen introduciendo año a año diferentes especies de peces fluorescentes transgénicos (Scotto y Serna, 2012; Scotto, 2016; Scotto, 2018) mediante estudios moleculares en esta especie y otras especies ictícolas ornamentales (Scotto et al., 2020). Sin embargo, no se tiene estudios del cruzamiento o hibridación (Flujo génico) de esta especie fluorescente transgénica comercializada dentro del país (Scotto, 2010; Scotto, 2012; Scotto, 2016: Scotto, 2018). Por otro lado, la problemática principal en los peces ornamentales transgénicos recae cuando estos se liberan accidental o intencionalmente en el medio natural causando un impacto en el medio ambiente, el cual se tiene poco control puesto que no existe un análisis de riesgo a la fecha, según lo detalla Scotto et al. (2018).

Por lo expuesto, en el presente trabajo el objetivo fue el secuenciamiento de los transgenes (GFP y RFP) del pez ornamental Cebra (Danio rerio) colectados actualmente de acuarios de Lima Metropolitana y secuenciados para el análisis comparativo de sus secuencias nucleotídicas con las secuencias reportadas en los Bancos de Datos (Genbank, EML, etc.) para identificar su origen y obtener una explicación de su posible flujo génico e hibridación actual. Esta información aperturará futuras investigaciones que contribuyan y fomenten el control y vigilancia de este recurso hidrobiológico transgénico y posiblemente dando inicio al análisis de riesgo aún pendiente de este OVM o transgénico en territorio peruano.

#### 1.2. Antecedentes

La piscicultura se remonta al Antiguo Egipto, Grecia, el Imperio Romano y, sobre todo a las civilizaciones orientales (Brunner, 2005). Sin embargo, los chinos son considerados los pioneros en criar peces con fines ornamentales, los registros datan de 1.000 d.C. (Ribeiro et al., 2010). Hoy en día, el acuarismo es una práctica con una gran acogida y potencial económico.

Entre los conjuntos de peces fluorescentes ornamentales más apreciados a nivel mundial se encuentran el pez Cebra (Danio rerio), estos peces se destacan por su belleza y brillante colorido encontrándose distribuidos por todo el mundo en los acuarios o "Pet shop" que los reproducen y venden. Diversos países asiáticos y USA han conseguido reproducir exitosamente diversas variedades o líneas genéticas estables de estos peces ornamentales transgénicos (Ministry of Foreign Affairs, Republic of China (Taiwan), 2015; Wan et al., 2002) debido al desarrollo de características distintivas, las que incluyen, desarrollo in vitro, alta fecundidad, embriones ópticamente transparentes y métodos eficientes de mutagénesis y cribado. En la actualidad, se venden muchas especies de peces ornamentales dulceacuícolas fluorescentes modificadas genéticamente a nivel mundial como el pez Cebra (Hamilton, 1822).

Según Prasher (1992) a partir de la medusa *Aequorea victoria* se logró la primera clonación de la proteína verde fluorescente (GFP), así como las mutaciones creadas en la secuencia de la proteína verde mejorada, las cuales han dado un número considerable de variantes, obteniendo una versión perfeccionada de la proteína verde fluorescente (EGFP), además, se han aislado otras proteínas fluorescentes de especies de anémonas de mar y medusas con el mismo potencial aplicativo. Cabe resaltar que como gen reportero aplicado en terapia génica garantiza la detección a través de vectores virales, utilizados en diversos modelos de origen animal.

Una particularidad de la GFP es que presenta picos de excitación y emisión, permitiendo captar y emitir el mayor espectro visible, asimismo es importante señalar que la estructura terciaria de esta proteína consta de 238 aminoácidos descifrados por Prasher et al. (1992) y sus colaboradores (Franco y Longart, 2009).

Además de ello la GFP fue motivo de estudio de Chalfie et al. (1994), quienes insertaron en células de *Escherichia coli* y *Caenorhabditis elegans*, un fragmento de ADN complementario a través de un vector de expresión, atribuyendo la cualidad de marcador genético al poder ser localizador en diversas proteínas en los organismos vivos.

Por otro lado, respecto a su clasificación, las variantes de la GFP se evidencian según las características referentes al cromóforo, las emisiones y sondas intracelulares, descrito por Zacharias, Sharner y Miyawaki; según se detalla en el estudio realizado por Franco y Longart (2009).

Poco después, Franco y Longart (2009) desarrollaron un pez cebra fluorescente rojo mediante la introducción de un gen de un pólipo de coral y un pez cebra fluorescente amarillonaranja a partir de un gen modificado de medusa. Los peces ornamentales transgénicos son la primera mascota transgénica comercializada.

La proteína fluorescente que confiere el color rojo RFP deriva de la especie de anemona *Discosoma sp.*, la cual se utiliza en distintas variantes, según lo describe Rehbein y Bogerd (2007) además de ello indica que la proteína RFP se empleó en la obtención de nuevas variantes de peces cebra de color rojo, verde, naranja, azul, morado y rosa (Scotto et al., 2018).

Chen (como se citó en Scotto, 2013), indica que se han desarrollado otros peces fluorescentes ornamentales, como el pez ángel rosa fluorescente (*Pterophyllum scalare*) presentado en 2012 por la Universidad Nacional Oceánica de Taiwán y el pez dorado cabeza

de león rosa (*Carassius auratus auratus*), desarrollado por el Instituto de Biología Celular y Organísmica de Taiwán (Chen et al., 2015).

En el año 1999, en Perú, se promulgó la Ley de Prevención de Riesgos Derivados del Uso de la Biotecnología (Ley 27104), siendo uno de sus objetivos generales la protección de la salud humana, el ambiente y la diversidad biológica, donde su reglamento vigente para todo el territorio peruano, establece normas generales aplicables a las actividades de investigación, producción, introducción, manipulación, transporte, almacenamiento, conservación, intercambio, comercialización, uso confinado y liberación con OVM (Organismos Vivos modificados), bajo condiciones controladas (Ley 27104, Diario Oficial El Peruano. Mayo de 1999).

El Proyecto de Ley Nº 12033, planteado por el presidente Alejandro Toledo también llamado Ley de la promoción de la biotecnología moderna en el Perú y el Plan de biotecnología e Ingeniería Genética, la cual norma e impulsa la práctica del desarrollo e innovación biotecnológica y biotecnología moderna a través de la investigación científica, con la finalidad de acrecentar el progreso económico para mejorar la calidad de vida de la población, la competitividad, la salud y preservación del medio ambiente. En la actualidad, estas iniciativas de la ley están siendo adecuadas, actualizadas, pero lamentablemente en varias oportunidades se han encontrado afectadas por el quehacer político contribuyendo poco con este trascendental tema de nuestro país (Scotto, et al., 2018).

Actualmente, no obstante, la existencia de la Ley de la Moratoria en el Perú vigente hasta el 2035 (Ley 31111, 2021), no se conoce el potencial impacto ambiental frente a la desmedida liberación de estos peces transgénicos principalmente debido a la carencia de un análisis de riesgos del flujo génico. (Manzi, 2016).

# 1.3. Objetivos

# 1.3.1. Objetivo general

Identificar y analizar molecularmente la secuencia nucleotídica de los transgenes
 GFP y RFP involucrados en proporcionar la fluorescencia de color verde y roja
 respectivamente de la especie ornamental pez Cebra (Danio rerio) en los acuarios
 de Lima Metropolitana.

# 1.3.2. Objetivos específicos

- Ensayar el uso de primers específicos reportados para identificar los transgenes GFP y RFP en la especie ictícola ornamental (*Danio rerio*).
- Secuenciar los transgenes GFP y RFP de la especie de ictícola ornamental (*Danio rerio*).
- Analizar y comparar la filogenia de las secuencias amplificadas de los transgenes
   GFP y RFP en la especie ictícola ornamental (*Danio rerio*) con otros transgenes de fluorescencia reportados en la literatura científica mundial.
- Determinar el posible origen biológico de los transgenes de GFP y de RFP introducidos en el genoma de los peces Cebra comercializados en territorio peruano.

#### 1.4. Justificación

La acuicultura en Perú se da inicio como en diversos países de Latinoamérica a inicios del siglo pasado; sin embargo, esta práctica era desarrollada de manera empírica a pesar de que era una acuicultura de reclutamiento y mantenimiento de peces confinados, se consideraba como un avance tecnológico para la época.

Siendo la acuicultura de peces dulceacuícolas ornamentales en nuestro Perú es una alternativa de gran interés en aquellos peces que requieren realizar estudios de investigación, y determinar diversos factores relacionados principalmente a su desarrollo vital. Así mismo, se

busca proveer una condición de ingreso económico para el piscicultor principalmente en organismos dulce acuícolas de importancia económica.

Los genes de fluorescencia en peces ornamentales dulceacuícolas son los que van a codificar la expresión de una proteína presente en las especies de estudio. Cabe resaltar que este es uno de los genes de mayor aplicación biotecnológica en el mejoramiento genético, por lo cual la continuidad de estudios de investigación en especies de importancia comercial resulta beneficiosa por el consolidado de información que se obtiene durante un programa de mejora genética.

Por lo mencionado, en el actual estudio cuyo objetivo es conocer nuevas variantes lo que se realizó con el secuenciamiento de los transgenes de fluorescencia GFP y RFP.

# 1.5. Hipótesis

# 1.5.1. Hipótesis nulas

Las secuencias de los transgenes GFP y RFP en el pez Cebra (*Danio rerio*) es diferente a las secuencias de otros transgenes de fluorescencia reportados en la literatura científica mundial.

#### 1.5.2. Hipótesis alternativas

Las secuencias de los transgenes GFP y RFP en el pez Cebra (*Danio rerio*) es igual o similar a las secuencias de otros transgenes de fluorescencia reportados en la literatura científica mundial.

# II. MARCO TEÓRICO

# 2.1. Bases teóricas sobre el tema de investigación

El pez Cebra es una especie pequeña de agua dulce de 3 – 5 cm, llamado científicamente *Danio rerio*, presenta un aspecto fusiforme con boca súpera, ojos centrales y dos pares de finas barbillas según lo detallan Vishwanath y Spence (como se citó en Valiña, 2020).

Es considerado un animal atractivo y se emplea como modelo por sus diferentes cualidades ya que posee una alta fecundidad con un desarrollo rápido en su ciclo vital, además de considerar que para su crianza y reproducción son económicos los insumos, infraestructura y reactivos según se detalla en Vargas-Vargas (2017).

Para la crianza de esta especie se requiere tener una población de 5 individuos por litro de agua en un pH de 6.8 – 7.5 con una temperatura constante de 23 a 30°C teniendo una red de iluminación con períodos de luz – oscuridad de 14 a 10 horas respectivamente. Este pequeño se alimenta una a dos veces al día con alimentos granulados o preparaciones comerciales, su alimentación varia en sus etapas temprana de vida ya que requiere consumir alimento vivo como artemia salina (Koerber et. al, 2009).

Esta especie presenta una reproducción continua, puesto que una hembra puede en cada puesta producir alrededor de 200 óvulos con una fecundación casi al 100%, cabe resaltar que se deben separar los óvulos y embriones de los adultos, ya que los peces se comen a su progenie. Usualmente los reproductores, machos y hembras, conviene mantenerse aislados y únicamente se ubican en un acuario único cuando la reproducción esté planificada (Allende et. al, 2011).

En los últimos años se ha acrecentado la cantidad de investigaciones publicadas en las cuales se utiliza al pez cebra como organismo modelo de investigación siendo el área de genética que lo incluye con mayor frecuencia. Actualmente el empleo del pez cebra como organismo de estudio se ha acrecentado en centros de investigación de EE. UU y Europa, en Latinoamérica es medianamente desconocido y solo ciertos centros de investigación en, Chile,

México, Brasil, Argentina, Colombia y Uruguay usan esta especie como modelo según se detalla en el estudio de Vargas-Vargas (2017).

#### 2.1.1. Genes de Fluorescencia

Los transgenes Green Protein Fluorescent (GFP) y Red Protein Fluorescent (RFP) fueron utilizados principalmente como modelos para estudios biológicos y ambientales, coincidiendo con la apertura del siglo XXI, donde se inicia el desarrollo de los primeros peces ornamentales transgénicos (Scotto y Serna, 2013).

# 2.1.2. Peces transgénicos fluorescentes

Chung (como se citó en Scotto y Serna, 2013) menciona que la técnica empleada para la obtención de estos OVMs (Organismos vivos modificados) de origen hidrobiológico residió en la inserción de genes que producen proteínas de colores: rojo, azul, amarillo, verde entre otros, extraídos de diversas especies marinas como: medusa abisal (*Aequorea victoria*), anémona de mar (*Anemonia manjano*), etc.

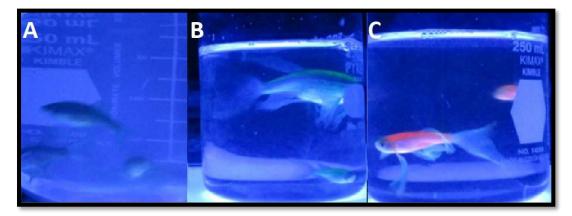
Por lo cual la fluorescencia en los peces transgénicos en el último periodo ha tomado una importancia relevante gracias a la vistosidad y variabilidad de colores que se manejan en el mercado como son el color rojo, amarillo, verde, rosado, anaranjado, morado, etc. (Scotto, 2018).

Cabe resaltar que según detalla Scotto (2016), en 2006 se identificó por primera vez el ingreso de peces cebras fluorescentes a nuestro territorio, para luego darse su reproducción e hibridación en aislamiento, lográndose en 2013 su identificación por primera vez de peces cebras con proteína roja fluorescente de la anémona de mar en nuestro país utilizando análisis de ADN (Scotto y Serna, 2013).

Actualmente, muchas de estas especies modificadas genéticamente se encuentran en comercio activo a nivel mundial, siendo las especies con mayor demanda el pez Cebra (*Danio rerio*); Barbo tigre (*Puntius tetrazona*); Pez ángel o escalar (*Pterophyllum scalare*); Neón chino (*Tanichthys albonubes*); Tetra (*Gymnocorymbus ternetzi*); etc. (Scotto, 2016).

Figura 1

Pez Cebra (Danio rerio)



*Nota*. A. No transgénico sin fluorescencia. B. Transgénico fluorescente verde. C. Transgénico fluorescente rojo.

Figura 10

Comparación de la Fluorescencia del Pez Cebra (Danio rerio).



*Nota*. Izquierda: No transgénico sin fluorescencia. Centro e Inferior: Transgénico fluorescente verde. Derecha: Transgénico fluorescente rojo.

# 2.1.3. Análisis de riesgos en peces ornamentales transgénicos

El análisis de riesgo de peces transgénicos ornamentales es un aspecto crucial en la evaluación de la seguridad ambiental y ecológica de estas especies modificadas genéticamente. Según Van Eenennaam y Olin (2006) destaca la importancia de evaluar cuidadosamente los riesgos asociados con la liberación de los peces transgénicos accidentalmente en el entorno natural, así como la necesidad de estrategias de contención efectivas para prevenir impactos no deseados en las poblaciones nativas. Además, se hace hincapié en la evaluación de riesgos ecológicos únicos para cada combinación de transgén, especie y ecosistema receptor, subrayando la complejidad y la importancia de abordar estos aspectos en la toma de decisiones relacionadas con la biotecnología de peces ornamentales transgénicos, así como también Magalhães et al. (2020) manifiesta que *Danio rerio* como especie transgénica representa un peligro significativo para la biodiversidad y la salud pública, puesto que su liberación en ambientes naturales o artificiales podría tener consecuencias impredecibles y potencialmente dañinas.

Este análisis destaca la necesidad de implementar medidas efectivas para prevenir la introducción de especies transgénicas y no nativas en Brasil, al igual que Vandersteen et al. (2019) en su estudio "Importance of Experimental Environmental Conditions in Estimating Risks and Associated Uncertainty of Transgenic Fish Prior to Entry into Nature", sugiere que para alevines de salmón coho transgénico pueden tener un impacto en el medio ambiente si se liberan en la naturaleza lo cuál debería involucrar a todos los actores de la cadena comercial de acuarios en la sostenibilidad de la biodiversidad y la acuática gestión responsable. Este enfoque integral proporciona una base sólida para la toma de decisiones en el campo y la investigación de la acuicultura y la biotecnología de peces ornamentales transgénicos. Estudios recientes, como el de Magalhães et al. (2022), en su publicación "The fluorescent introduction has begun in the southern hemisphere: presence and life history strategies of the transgenic zebrafish

Danio rerio (Cypriniformes: Danionidae) in Brazil" bajo sus resultados sugiere que se desarrollen programas de concientización para educar a las personas que trabajan con peces transgénicos.

Hoy en día en nuestro país, existe una preocupación creciente ante la carencia de un análisis de riesgos en contraste a Estados Unidos evidenciado en el estudio de Hill et al. (2014). Esta preocupación es especialmente pertinente debido a la introducción, reproducción e hibridación (flujo génico) desmedida por la modificación genética de estos peces en sus colores corporales debido a la acción de transgenes de invertebrados marinos (Ley Nº 27104, 1999).

# III. MÉTODO

# 3.1. Tipo de investigación

Esta investigación es de carácter exploratorio porque pretende investigar información específica de la especie en estudio. Asimismo, es una investigación cualitativa por que se enfocará en la obtención de información principalmente sobre los transgenes de fluorescencia GFP y RFP. De esta manera, por la manipulación de variables también es una investigación experimental porque se pretende analizar la secuencia nucleotídica de los genes de Fluorescencia GFP y RFP en la especie acuícola pez Cebra (*Danio rerio*). Además, esta investigación según su inferencia es hipotético – deductivo ya que los resultados obtenidos permitirán corroborar la observación y experimentación desarrollada de la hipótesis.

# 3.2. Ámbito temporal y espacial

# 3.2.1. Ámbito temporal

La evaluación el secuenciamiento de los genes GFP y RFP en pez Cebra (*Danio rerio*) se realizó entre los meses de enero y julio del 2023.

# 3.2.2. Ámbito espacial

El secuenciamiento de los genes GFP y RFP en pez Cebra (*Danio rerio*) fue evaluado y realizado en el Laboratorio de Mejora Genética y Reproducción Animal de la Escuela Profesional de Biología, perteneciente a la Facultad de Ciencias Naturales y Matemática de la UNFV.

#### 3.3. Variables

# 3.3.1. Variable independiente

Investigar la secuencia nucleotídica de los genes GFP y RFP en pez Cebra (*Danio rerio*) procedentes de diversos acuarios de la ciudad de Lima Metropolitana, Perú.

# 3.3.2. Variable dependiente

Analizar secuencias nucleotídicas del promotor de los genes GFP y RFP en pez Cebra (*Danio rerio*) procedentes de diversos acuarios de la ciudad de Lima Metropolitana, Perú.

# 3.4. Población y muestra

#### 3.4.1. Población

Se utilizaron 15 muestras de tejido de las aletas caudales de especímenes en estadio adulto en pez Cebra (*Danio rerio*) provenientes de diferentes acuarios de la ciudad de Lima Metropolitana.

#### 3.4.2. Muestra

Quince especímenes en etapa adulta del pez Cebra (Danio rerio).

#### 3.5. Instrumentos

# 3.5.1. Materiales de Bioseguridad

- Cofia R&G.
- Guardapolvo
- Mascarilla quirúrgica 3 pliegues R&G.
- Guantes quirúrgicos talla L R&G.

# 3.5.2. Material Biológico

✓ Muestras de adultos del pez Cebra (*Danio rerio*).

#### 3.5.3. Materiales de laboratorio

- $\checkmark$  Tubo eppendorf de 0.2, 1.5, 2.0, ml
- ✓ Bisturí estéril N° 23 Surgical Blades.
- ✓ Tubo base cónica de 50 ml.

# 3.5.4. Reactivos

- ✓ Kid gSYNC DNA extraction KIT- GENEaid.
- ✓ Buffer carga Blue Juice Gel Loading (10x).
- ✓ Agarosa -Cleaver Scientific CSL- AG 500.
- ✓ Ladder Lambda HIND III Thermo Scientific<sup>TM</sup>
- ✓ Marcador Generuler DNA Ladder (100pb).
- ✓ Agua grado molecular BioRad de 500ml.
- ✓ Pcr 2X (i-STARMAX GH) Master Mix Intron
- ✓ Agente Intercalante ECO-READY to use (2 000x)
- ✓ Red Safe TM Nucleic Acid Staining.
- ✓ Etanol absoluto alisado Merck.

# 3.5.5. **Equipos**

- ✓ Cabina de Flujo Laminar
- ✓ Cámara Electroforética horizontal
- ✓ Incubadora
- ✓ Centrifuga Eppendorf
- ✓ Vortex Mixer WIZARD. Velp Scientific
- ✓ Termociclador punto final (Marca SimpliAmp. Life tecnologies)

#### 3.6. Procedimientos

#### 3.6.1. Diseño de Primers

Se diseñaron primers específicos para amplificar de las secuencias del GFP y RFP a través de la PCR (Reacción de Cadena de la Polimerasa) se utilizaron cebadores específicos ya reportados por diversos investigadores extraídos de la plataforma virtual Genbank (https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi).

Los cebadores obtenidos bajo las condiciones y tamaño esperados, están detallados en la tabla 1, presentando una temperatura de anillamiento similares entre el par de cebadores. Para la amplificación de los transgenes de GFP y RFP mediante el PCR se utilizaron los siguientes primers o cebadores mostrados en el Tabla 1:

**Tabla 1**Secuencias de Primers GFP v RFP

Primer	Forward (5'-3')	Reverse (5'-3')
*GFP	TCGAGCTGGACGGCGACGT	GGTGCTCAGGTAGTGGTTGTC
**RFP	ACAACACCGTGAAGCTGAAGGTGACCAAG	GGTGTAGTCCTCGTTGTGGGAGGTGATGTC

*Nota*. Primers comerciales diseñados para los transgenes de GFP reportado por Bielikova et al. (2008) y RFP reportado por Rehbein y Bogerd (2007) que se utilizaron en la amplificación.

#### 3.6.2. Técnica de recolección de datos

Durante el presente estudio se analizó muestras recolectados de diferentes acuarios de Lima Metropolitana. Se les extrajo el ADN a partir del tejido corporal para la identificación molecular de los transgenes GFP y RFP.

# 3.6.3. Toma de muestra de tejido.

Se tomó con una hoja de bisturí estéril una muestra de tejido muscular de los peces Cebra sacrificados acorde a las 3Rs para la extracción de ADN en un tubo de 2ml con buffer GT (kit de extracción: gSYNC DNA Extraction. Marca GENEaid). Las cuales fueron colectadas y conservadas en frio a -20°C para su procesamiento posterior

# 3.6.4. Extracción de ADN de tejido mediante gSYNC DNA Extraction Kit – GENEaid.

- 1. Se añadió 100 uL de muestra previamente homogenizada en un microtubo de 1,5 ml junto con 200 uL de buffer GT y 20 uL de Proteinasa K. A continuación de agitó la mezcla en el vortex para luego incubar los microtubos por 40 minutos a 60 °C manteniendo una continua agitación a 80 RPM.
- 2. Concluida la incubación se añadió 200ul de buffer GTB y se incubó nuevamente por 20 minutos a 60°C con una agitación constante de 80 RPM, finalizada la incubación se añadió 5 uL de solución Rnasa A (10mg/ml) y se agitó enérgicamente por 10 segundos dejandosé en incubación durante 5 minutos a temperatura ambiente.
- 3. Terminando la incubación, se agregaron 200 uL de etanol absoluto frío y se mixeó durante 10 segundos. Posteriormente la mezcla se transfirió a la columna GS evitando verter impurezas. Posteriormente, se llevó a centrifugación por 1 minuto a 14 000 RPM para posteriormente descartar el tubo colector.
- 4. Se colocó en un nuevo tubo colector y se añadieron 400 uL de buffer W1 para llevarlo a centrifugar por 30 segundos a 14 000 RPM. A continuación, el tubo colector fue reemplazado por otro nuevo, añadiéndole 600 uL de buffer de lavado para nuevamente centrifugar en las mismas condiciones. Posteriormente se reemplazó nuevamente el tubo colector y se centrifugó por 3 minutos a 14000 RPM dejando secar la columna GS durante 5 minutos aproximadamente.
- 5. Finalmente, la columna se transfirió a un microtubo de 1,5 mL y el ADN se diluyó con 60 uL de buffer de elución previamente calentado a 60 °C. Luego, se centrifugó por 30 segundos a 14000 RPM

# 3.6.5. Determinación de la calidad de ADN

Obtenido el ADN, se procedió a evaluar cualitativamente la calidad mediante un gel de agarosa al 1% de la marca Cleaver Scientific CSL-AG500, para esto se tomó 2 uL de buffer carga (Blue Juice Gel Loading 3X) añadiendo 1 uL del ADN. Utilizando como agente de tinción 10uL de RedSafe<sup>TM</sup> Nucleid Acid Staining. Las muestras fueron sometidas a electroforesis con las condiciones de 60 minutos a 90 voltios, por último, revelamos el gel usándo el marcador peso molecular ThermoScientific<sup>TM</sup> Lambda DNA/HindIII Marker de para comprobar la integridad del ADN.

# 3.6.6. Amplificación mediante PCR

Para la amplificación de los transgenes de fluorescencia a través de la PCR (Tabla 2) se emplearon los cebadores o primers específicos previamente reportados por múltiples investigadores (Tabla 1).

**Tabla 2**Componentes principales para el PCR.

Reactivo	Concentración Inicial	Concentración Final	Volumen x Muestra
2x PCR (i-STARMAX GH) Master Mix – iNTRON	2X	1X	5 μL
Agua PCR	-	-	$2~\mu L$
Primer F	$10\mu M$	$0.5 \mu M$	1 μL
Primer R	$10\mu M$	0.5μΜ	1 μL
ADN			1 μL
Volumen Final			10 μL

# 3.6.7. Evaluación del tamaño del amplificado

La secuencia amplificada fue analizada en una corrida electroforética horizontal (50 min a 70V) en un gel de agarosa al 1 o 1,5 % mezclada con un colorante Syber (10 uL para 100ml de agarosa). Se tomó 2 uL del amplificado y se le adicionó 1 del agente intercalante Eco-Ready (20 000X) junto con un 1 uL de marcador de bajo peso molecular (100 pb). Este procedimiento permitió corroborar el tamaño del amplificado. El gel obtenido fue evaluado a través de un transluminador de geles y la imagen se digitalizó y analizó las bandas obtenidas para determinar la integridad del ADN amplificado.

#### 3.6.8. Secuenciamiento

Las muestras tras ser purificadas se enviaron al extranjero junto con una solución de los primers. Los resultados de este secuenciamiento fueron remitidos vía correo electrónico para su posterior análisis *in silico*.

#### 3.7. Análisis de datos

Las secuencias nucleotídicas de GFP y RFP fueron alineadas, editadas y se determinó la diversidad nucleotídica de estas mediante el software de análisis molecular Geneious ® 11.1.5 y el Software MEGA en sus versiones online gratuitas (Kumar et al., 2018).

# 3.8. Consideraciones éticas

En el presente trabajo los peces fueron sacrificados previa a la eutanasia por sedación con una solución eugenol/etanol (1:9). Con una dosis estándar de 60 mg/L de solución de eugenol/etanol se logró su inconciencia a los 5 minutos por la pérdida completa de los reflejos del animal y consciencia ocasionándose la muerte del animal en un periodo cercano a los 10 minutos (Llanos y Scotto, 2010; Millán-Ocampo et al., 2012).

La bioética es significativamente importante ya que abarca a todos los procesos y fases de la investigación, observándose desde la idea de investigación cuyo objetivo principal es proporcionar información que acreciente el bienestar de los animales, promueva el avance del conocimiento y eleve la calidad de la investigación científica (Hoyos, 2000; Salazar et al., 2018; Pardo, 2005).

Respetándose los principios básicos, como evitar el innecesario sufrimiento de los animales, minimizar los riesgos del manipulador y promover la implementación de la regla de las 3Rs (Reemplazo, Refinamiento y Reducción) (OIE, 2019). Esto es aplicable en casos donde sea necesario sacrificar a los especímenes en condiciones controladas. Estas pautas han sido admitidas para la experimentación animal, con el motivo de minimizar el dolor durante los procedimientos experimentales realizados en peces (Manrique et al., 2018).

Además, es importante resaltar que las pruebas realizadas con estos peces estan acordes con todos los protocolos establecidos en la Guía del cuidado y uso de especímenes de laboratorio (2017) la cual es avalada por la Asociación para el Empleo y Bienestar Animal en la Investigación y Docencia del Perú (ASOPEBAID, 2017).

#### IV. RESULTADOS

# 4.1. Extracción de ADN, cuantificación y calidad de ADN

La extracción de ADN se realizó en el laboratorio de Mejoramiento Genético y Reproducción Animal de la Facultad de Ciencias biológicas de la UNFV, utilizando 15 especímenes adultos del pez Cebra (*Danio rerio*). Las condiciones para la amplificación por PCR están detalladas en la Tabla 3.

**Tabla 3**PCR convencional - Condiciones del ciclado.

Paso	Tiempo	Temperatura	Ciclos
<b>Denaturacion Inicial</b>	2.5 min.	95°C	1
Denaturacion	15 seg.	94°C	40
Alineamiento	35 seg.	62.2	40
Extensión	20 seg.	72°C	40
Extensión final	10 min	72°C	1
Conservación	$\infty$	4°C	1

La calidad de ADN se determinó mediante el análisis cualitativo, ello se realizó mediante una electroforesis en gel de agarosa al 1%, empleando el Ladder de peso molecular *fago Lambda DNA/HindIII* que determina tamaños de fragmentos que van de 564bp a 23,130bp con el fin de confirmar la presencia y medir el ADN extraído.

Figura 19

Gel de electroforesis al 1% de muestras de ADN genómico con el marcador de peso molecular de fago lambda digerido con Hind III.



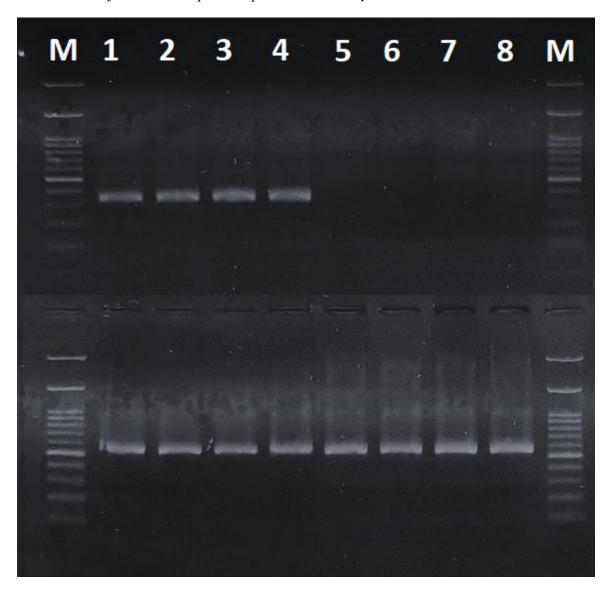
Nota. Se visualiza una banda cerca de la banda de 23 130 bp que corresponde al ADN genómico purificado (M = Marcador Molecular). Muestras de pez Cebra transgénico rojo = 1, 2, 5, 6, 9, 10, 13 y 14. Muestras de pez Cebra transgénico verde = 3, 4, 7, 8, 11, 12 y 15.

# 4.2. *PCR* punto *final*

Seguidamente, se realizó la amplificación de los genes de fluorescencia (GFP y RFP), mediante de una PCR punto final utilizándose el par de primers con las condiciones establecidas para la amplificación.

Finalmente se pudo observar la amplificación del amplicón de aproximadamente 550 pb para el gen de GFP y de 350 pb para el gen de la RFP.

**Figura 28**Gel de electroforesis al 2% para amplicones de RFP y GFP.

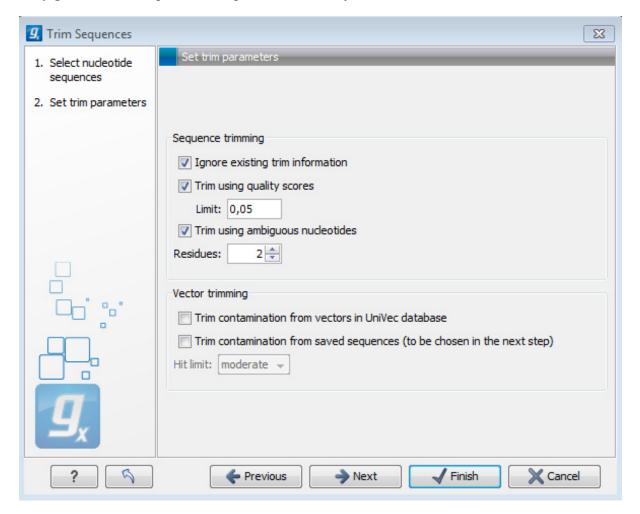


*Nota*. En el gel superior se visualiza un amplicón de aproximadamente 350 pb para las que corresponden al gen GFP. En el gel inferior se visualiza un amplicón de aproximadamente 550 pb para las que corresponden al gen RFP. Carril 1, 2, 3 y 4 = Pez Cebra transgénico de color rojo. Carriles 5, 6, 7 y 8 = Pez Cebra transgénico de color verde. M = Marcador Molecular de 100bp.

# 4.3. Análisis del secuenciamiento método Sanger

Para ensamblar las secuencias se utilizó el software CLC Genomics Workbench v3.6.5 (https://digitalinsights.qiagen.com/products-overview/discovery-insights-portfolio/analysis-and-visualization/qiagen-clc-genomics-workbench/) (Figura 5).

**Figura 37**Configuración de los parámetros para el ensamblaje.



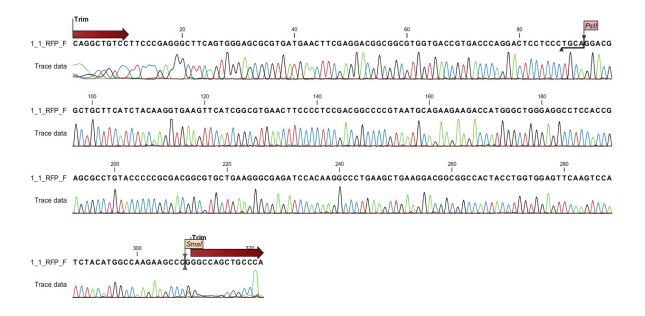
Nota. Control de calidad de la secuenciación con FastQC obtenido con la plataforma Illumina Análisis con FastQC. (<a href="https://sites.google.com/site/b22aggoabms1516/home/analisis-de-la-calidad-de-la-secuenciacion-de-un-archivo-de-secuencias-fastq-obtenido-con-la-plataforma-illumina">https://sites.google.com/site/b22aggoabms1516/home/analisis-de-la-calidad-de-la-secuenciacion-de-un-archivo-de-secuencias-fastq-obtenido-con-la-plataforma-illumina</a>)

Una vez definidos los parámetros, se llevó a cabo el trimado (*recorte de secuencias que presenta una calidad baja*) de los extremos previo al ensamblaje. Posteriormente, se aplicó el sobrelapamiento mínimo de 50 nucleótidos de longitud entre los segmentos Forward y Reverse de cada muestra.

Durante el ensamblaje identificamos zonas conflictos ("Conflict"), indicando variaciones la secuencia de referencia y una base nitrogenada entre las lecturas. Se denotó el recorte de calidad mediante una flecha roja (Figura 6).

Figura 46

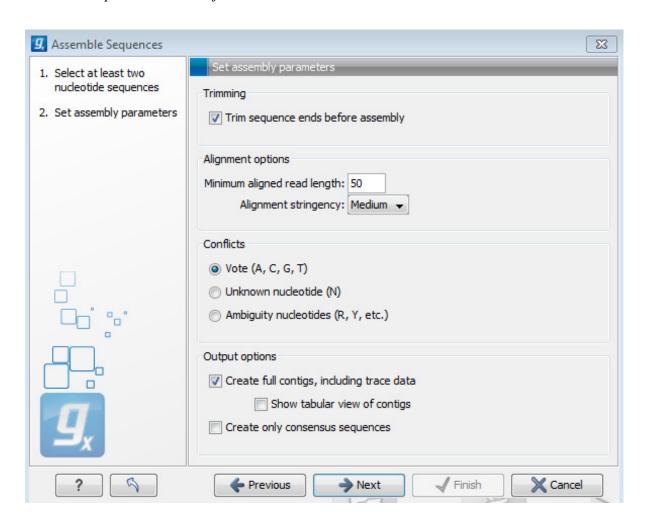
Identificación y corrección de conflictos de las bases en las lecturas pareadas.



El siguiente paso fue corregir dichos conflictos para determinar la base exacta en la secuencia Consenso (Consensus) con el fin de optimizar el análisis del ensamblaje con la referencia. Después de ensamblar las secuencias, se verificaron los conflictos (diferencias encontradas entre las lecturas Forward y Reverse) encontradas en la secuencia consenso. Estos conflictos surgieron por diferencias en las bases o por la presencia de un gap en el solapamiento de las lecturas. La corrección de estos conflictos se llevó a cabo revisando la calidad de las lecturas de Forward y Reverse y los picos de las mismas, para conseguir la correcta base nucleotídica (Figura 7).

Figura 55

Parámetros para reensamblaje



Estos conflictos se corrigen comparando las lecturas de Forward y Reverse, a fin de obtener la base nucleotídica correcta a fin de obtener la base nucleotídica correcta (Figura 8).

Figura 64

Obtención de la secuencia consenso.



Resueltos los puntos de conflicto, se logró obtener la siguiente secuencia consenso final para el gen **GFP** en peces cebras transgénicos fluorescentes verdes (562 pb) fue:

5'-

AGATCTGGGGTGAGCAAGGGCGAGGAGCTGTTCACCGGGGTGGTGCCCATC
CTGGTCGAGCTGGACGGCGACGTAAACGGCCACAAGTTCAGCGTGTCCGGC
GAGGGCGAGGGCGATGCCACCTACGGCAAGCTGACCCTGAAGTTCATCTGC
ACCACCGGCAAGCTGCCCGTGCCCTGGCCCACCCTCGTGACCACCCTGACC
TACGGCGTGCAGTGCTTCAGCCGCTACCCCGACCACATGAAGCAGCACGAC
TTCTTCAAGTCCGCCATGCCCGAAGGCTACGTCCAGGAGCGCACCATCTTCT
TCAAGGACGACGGCAACTACAAGACCCGCGCGCGAGGTGAAGTTCGAGGGCG
ACACCCTGGTGAACCGCATCGAGCTGAAGGGCATCAAGGAGGACG
GCAACATCCTGGGGCACAAGCTGGAGTACAACAACAGCCACAACGTCT
ATATCATGGCCGACAAGCAGAAGAACGGCATCAAGGTGAACTTCAAGATCC

GCCACAACATCGAGGACGGCAGCGTGCAGCTCGCCGACCACTACCAGCAGA ACACCCCCATCGGCGACGGCCCCGTGCTGCCCGACAACCACTACCTGA GCACCCAGTCCGCCCTG-3'.

Y la secuencia consenso para la **RFP** en peces Cebras transgénicos fluorescentes rojos (337 pb) fue:

5'-

CACCCCGCCGACATCCCCGACTACAAGAAGCTGTCCTTCCCCGAGGGCTTC

AAGTGGGAGCGCGTGATGAACTTCGAGGACGGCGGCGTGGTGACCGTGAC

CCAGGACTCCTCCCTGCAGGACGGCTGCTTCATCTACAAGGTGAAGTTCATC

GGCGTGAACTTCCCCTCCGACGGCCCCGTAATGCAGAAGAAGACCATGGGC

TGGGAGGCCTCCACCGAGCGCCTGTACCCCCGCGACGGCGTGCTGAAGGGC

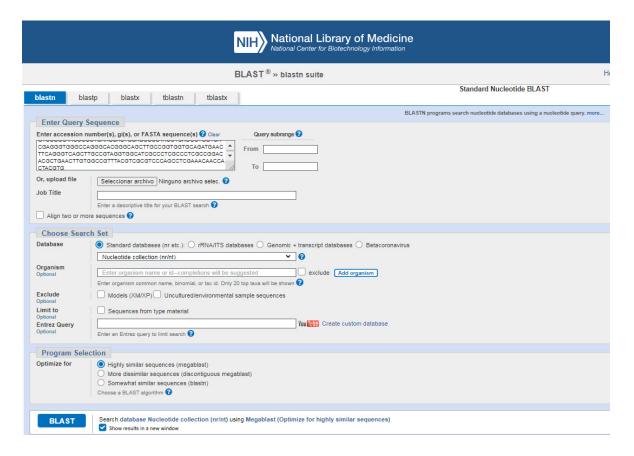
GAGATCCACAAGGCCCTGAAGCTGAAGGACGGCGGCCACTACCTGGTGGAG

TTCAAGTCCATCTACATGGCCAAGAAGCCCG-3′

Después de obtener las secuencias consenso, se utilizó el programa informático BLASTn (Basic Local Alignment Search Tool) para analizar la similitud (Altschul et al., 1997; <a href="https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi">https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi</a>) con las secuencias almacenadas en la base de datos del NCBI (National Center for Biotechnology Information) en su sitio web, con el propósito de obtener información sobre las secuencias ensambladas (Figura 8).

Figura 73

Análisis de similitud de las secuencias consenso obtenidas en el NCBI



Finalmente, se realizó el alineamiento de las secuencias consenso usando el BLASTn, con el objetivo de obtener las secuencias coincidentes más precisas (Anexos 5 y 6).

Los resultados del BLASTn conseguidos de las secuencias consensos del gen GFP analizadas en los peces Cebras transgénicos con fluorescencia verde mostraron una coincidencia con la secuencia nucleotídica del gen GFP del *Vector plasmídico de Clonación* 

pMSCV-syn-Gephyrin. FingR-GFP (No. acceso: MZ522125.1), cuyos resultados obtenidos arrojaron una cobertura del 99% (Query cover) y una identidad del 99,64% (Per. Ident) en comparación con la secuencia nucleotídica reportada en el Genbank (Anexo 5). Por ende, la secuencia ensamblada presenta una homología alta con este vector comercial utilizado para obtener peces Cebra transgénicos fluorescentes de coloración verde.

Los resultados de BLASTn obtenidos de las secuencias consensos del gen RFP de todas las muestras analizadas de peces Cebras transgénicos con fluorescencia roja coincidió con la secuencia nucleotídica del *Vector plasmídico de clonación pColE-FRT-lox2272-BFP-lox2272-gfp-frt-lox-DsRed-lox-mkate2* (No. acceso: MN623118.1). Los resultados obtenidos revelaron una cobertura superior al 99% (Query cover) y una identidad del 100% (Per. Ident) en comparación con la secuencia nucleotídica del *Vector plasmídico de clonación pColE-FRT-lox2272-BFP-lox2272-gfp-frt-lox-DsRed-lox-mkate2* reportada en el Genbank (Anexo 6). Por lo tanto, la secuencia ensamblada muestra una alta homología con este vector comercial utilizado para obtener peces Cebra transgénicos fluorescentes de coloración roja.

Posteriormente, se realizó un blasteo de la secuencia consenso obtenida del gen GFP de los peces Cebras de color verde fluorescente con las secuencias de dos genes de GFP reportados en el GenBank para la anémona *Discosoma sp.* (No. de acceso en el GenBank: AY786536.1 y AY786537.1). Encontrándose una identidad entre 71 y 73% (Per. Ident) y una cobertura del 16% (Query cover) (Anexos 9 y 11).

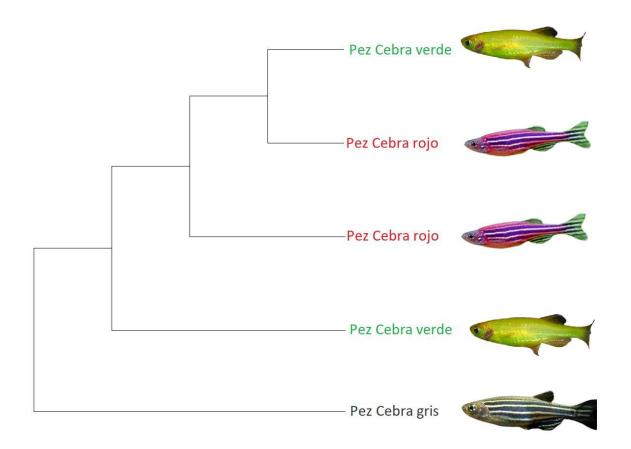
Asimismo, se realizó un blasteo de la secuencia consenso obtenida del gen RFP de los peces Cebras de color rojo fluorescente con las secuencias de tres genes de RFP reportados en el GenBank para la anémona *Discosoma sp.* (No. de acceso en el GenBank: AY786536.1, AY786537.1, AF168419.2). Encontrándose una cobertura del 100% (Query cover) y una identidad no menor del 89.61% (Per. Ident) (Anexos 10 y 12).

# 4.4. Análisis Filogenético

Con la información molecular obtenidas de las secuencias consensos tanto del RFP y GFP del pez Cebra, se analizó el alineamiento utilizando el programa Clustal X (Versión 2.1) (Larkin et al., 2007). Posteriormente, se construyó el árbol filogenético con el programa MEGA X (Kumar *et al.*, 2018) previamente eliminando los "Gaps". Finalmente, las secuencias nucleotídicas alineadas de los genes RFP y GFP se compararon con otras secuencias nucleotídicas reportadas publicadas en el Genbank.

Figura 81

Árbol filogenético comparativo obtenido de las secuencias consenso del gen de GFP identificados en el pez Cebra (Danio rerio).

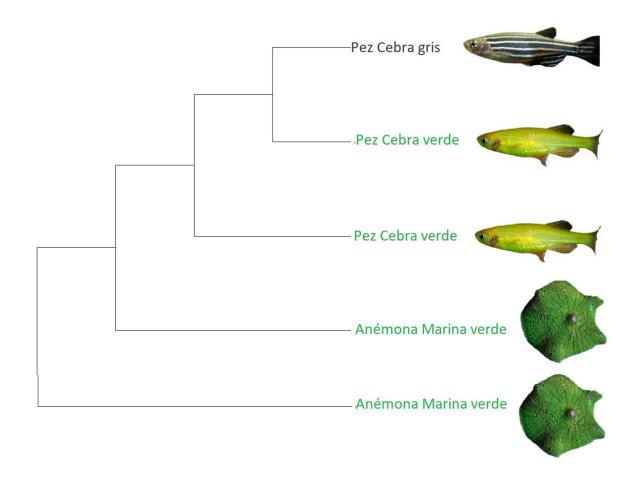


*Nota*. Se compararon cinco secuencias alineadas sin Gaps de la GFP de los peces Cebra analizados. Se analizaron 520 nucleótidos en total. La historia evolutiva se infirió utilizando el método Máxima Parsimonia. Los análisis evolutivos se realizaron en MEGA X (Kumar et al., 2018).

Figura 11
Árbol filogenético comparativo obtenido de las secuencias consenso del gen de GFP

identificados en el pez Cebra transgénico de color verde (Danio rerio) versus secuencias de

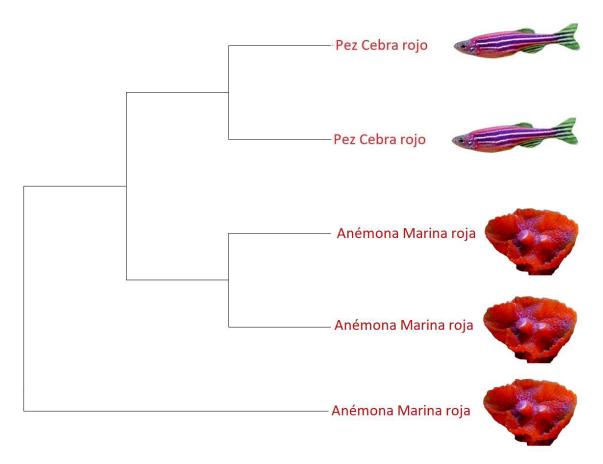
GFP reportadas en el Genbank para la anémona marina de color verde (Discosoma sp.).



*Nota*. Se compararon cinco secuencias alineadas sin Gaps de la GFP de dos peces Cebra de color verde y uno de color gris analizados versus dos secuencias reportadas en el Genbank para la anémona marina de color verde (*Discosoma sp.*) donde se analizaron 508 nucleótidos en total. La historia evolutiva se infirió utilizando el método Máxima Parsimonia. Los análisis evolutivos se realizaron en MEGA X (Kumar et al., 2018).

Figura 88

Árbol filogenético comparativo obtenido de las secuencias consenso del gen de RFP identificados en el pez Cebra transgénico de color rojo (Danio rerio) versus secuencias de RFP reportadas en el Genbank para la anémona marina (Anemonia majano).



Nota. Se compararon cinco secuencias alineadas sin Gaps de la RFP de dos peces Cebra de color rojo analizados versus tres secuencias reportadas en el Genbank para la anémona marina de color roja (Discosoma sp.) en la cual se analizaron 299 nucleótidos en total. La historia evolutiva se infirió utilizando el método Máxima Parsimonia. Los análisis evolutivos se realizaron en MEGA X (Kumar et al., 2018).

# V. DISCUSIÓN DE RESULTADOS

- 5.1. Al llevar a cabo el análisis cualitativo de la extracción mediante el gel de agarosa se constata la presencia de ADN de un alto peso molecular ya que se observó una banda de más de 20 000 bp. Este análisis resultó útil para identificar la ausencia de "smear" lo cual indicaría la presencia de ADN degradado lo que podría interferir en el proceso de la PCR (Figura 3).
- 5.2. Para el uso de los primers reportados de los genes GFP y RFP (Tabla 1) se indica que la temperatura a usar para el anillamiento o hibridación debe ser 5°C inferior a la temperatura de fusión más baja del par de cebadores empleados, la cual se obtuvo del programa virtual de ThermoFisher Scientific, Tm Calculator (https://www.thermofisher.com). Se tuvieron en cuenta las consideraciones de la cantidad de μM de los primers adicionados y del kit de amplificación en las condiciones de PCR (Innis y Gelfand, 1990). Como referencia, se utilizaron las secuencias de los transgenes RFP y GFP que ya han sido reportadas en la literatura científica (Rehbein y Bogerd, 2007; Bielikova et al., 2012).
- 5.3. La amplificación por PCR del gen de fluorescencia GFP resultó aproximadamente 560 pb, mientras que la del gen de fluorescencia RFP fue de alrededor de 350 pb (Figura 4). No obstante, para verificar que se tratan de las secuencias de interés se llevó a cabo la secuenciación Sanger para conseguir la secuencia completa de cada uno de los amplicones obtenidos con el par de cebadores utilizados en esta investigación.
- 5.4. Una vez obtenidas las secuencias consenso de ambos transgenes de fluorescencia para el pez Cebra se utilizaron diversos programas mencionados anteriormente para el análisis de similitud con el NCBI (National Center for Biotechnology Information).
- 5.5. Por otro lado, se encontró peces Cebra no transgénicos fluorescentes de color gris que dieron positivo a la GFP a pesar de que su fluorescencia de color verde fue negativa a la

- luz UV, lo cual demuestra que existe cruzamiento y flujo génico (Scotto, C. y Chuan, R., 2018) de la GFP de peces transgénicos de color verde a peces Cebra no transgénicos.
- 5.6. Asimismo, los peces con fluorescencia de color roja ante la luz UV dieron positivo para la GFP denotándose un cruzamiento descontrolado entre los peces Cebra transgénicos con fluorescencia de color verde y rojo (Figuras 10 y 11). Aunque no se sabría porque los peces que presentan ambos transgenes (GFP y RFP) solo muestran coloración fluorescente verde y no la coloración roja, este resultado también demuestra que existe cruzamiento y flujo génico (Scotto y Chuan, 2018) entre peces Cebra transgénicos de distintos colores.
- 5.7. El análisis in silico de los secuenciamientos de los amplicones de los genes GFP y RFP mostraron que son altamente conservados, con un porcentaje de similitud es aproximadamente del 99.64 % para la GFP y del 89.61% para la RFP en todos los secuenciamientos obtenidos, según los datos del NCBI. Lo cual también indica que existe diferentes vectores plasmídicos comerciales para la GFP y RFP que son utilizados para obtenerse peces Cebra transgénicos fluorescentes de coloración verde y de coloración roja.

# VI. CONCLUSIONES

- 6.1. Se logró secuenciar e identificar con ayuda de los primers comerciales reportados de GFP y RFP que ambos transgenes en los peces cebra D. rerio de Lima Metropolitana se asocian a la capacidad de producir fluorescencia en colores verde y rojo respectivamente.
- 6.2. Se determinó que los primers comerciales reportados para ambos transgenes son específicos tanto para los peces fluorescentes de color rojo (RFP) y de color verde (GFP).
- 6.3. Se obtuvo la amplificación del transgén GFP de 562 pb y cuya secuencia fue:

5′-

6.4. Se obtuvo la amplificación del transgén RFP de 337 pb y cuya secuencia fue:

5'-

CACCCCGCCGACATCCCCGACTACAAGAAGCTGTCCTTCCCCGAGGGCTTC

AAGTGGGAGCGCGTGATGAACTTCGAGGACGGCGGCGTGGTGACCGTGAC

CCAGGACTCCTCCCTGCAGGACGGCTGCTTCATCTACAAGGTGAAGTTCATC

GGCGTGAACTTCCCCTCCGACGGCCCCGTAATGCAGAAGAAGACCATGGGC

TGGGAGGCCTCCACCGAGCGCCTGTACCCCCGCGACGGCGTGCTGAAGGGC

GAGATCCACAAGGCCCTGAAGCTGAAGGACGGCGGCCACTACCTGGTGGAG

TTCAAGTCCATCTACATGGCCAAGAAGCCCG-3′

- 6.5. El secuenciamiento de los amplicones de GFP y RFP son altamente conservados con un porcentaje de similitud de está alrededor del 99.64 % para la GFP y del 89.61% para la RFP en todos los secuenciamientos obtenidos.
- 6.6. La secuencia consenso obtenidas de GFP del pez Cebra analizado coincidió con la secuencia nucleotídica de la GFP de la anémona marina de color verde (Discosoma sp.).
  De igual forma, las secuencias consensos obtenidas de la RFP del pez Cebra analizado coincidió con la secuencia nucleotídica de la RFP de la anémona marina roja (Discosoma sp.).
- 6.7. El análisis filogenético comparativo conseguido de las secuencias consenso del gen GFP identificados en el pez Cebra (Danio rerio) se concluyó que existe peces Cebra de color gris no transgénicos que no presentan fluorescencia alguna.
- 6.8. El análisis filogenético comparativo obtenido de las secuencias consenso del gen de RFP identificados en el pez Cebra (Danio rerio) determinó que existe peces Cebra de color rojo transgénicos que poseen GFP pero no presentan fluorescencia de color verde.

# VII. RECOMENDACIONES

Se recomienda realizar estudios similares en otros peces transgénicos comerciales en territorio peruano:

- 7.1. Al igual que en el estudio realizado en peces cebra, es importante identificar y secuenciar los transgenes presentes en otros peces transgénicos comerciales en Perú. Esto ayudará a comprender mejor el origen de los genes introducidos en los peces ornamentales comercializados en el Perú y el Mundo.
- 7.2. Realizar pruebas in silico y en el laboratorio para determinar la especificidad de los primers utilizados para amplificar los transgenes en los peces transgénicos.
- 7.3. Investigar el flujo génico mediante análisis de riesgos de los peces ornamentales no transgénicos versus los peces transgénicos fluorescentes, sobre todo de especies nativas similares. Esto ayudará a comprender cómo se propagan los transgenes en poblaciones de peces no transgénicos.
- 7.4. Realizar estudios de monitoreo ambiental en acuarios y otras áreas donde se encuentren peces transgénicos comerciales, esto permitirá evaluar posibles impactos ambientales y la presencia de transgenes en el entorno natural.
- 7.5. Divulgar en forma transparente los resultados de estos estudios para que la sociedad científica y el público en general estén informados sobre los posibles impactos negativos sobre la biodiversidad de los distintos peces transgénicos u OVMs hidrobiológicos.

# VIII. REFERENCIAS

- Allende, M., Calcaterra, N., Vianna, M. y Zolessi, F. (2011). First meeting of the Latin American zebrafish network. *Zebrafish* ,8,31-33. URL: https://www.scielo.org.mx/pdf/am/v29s1/2448-8771-am-29-00086.pdf
- Altschul, S., Madden, T., Schäffer, A., Zhang, J., Zhang, Z., Miller, W., y Lipman, D. (1997).

  Gapped BLAST and PSI-BLAST: a new generation of protein database search programs. *Nucleic Acids Research*, 25(17), 402-3389. https://doi.org/10.1093/nar/25.17.3389
- Asociación para el empleo y bienestar animal en la investigación y docencia del Perú. (2017). https://asopebaid.org.pe/
- Azoo. (2017). http://www.azoo.com.tw
- Barroso, A., Guedes, M., y Martins, L. (2021). The fluorescent introduction has begun in the southern hemisphere: presence and lifegistory strategies of the transgenic zebrafish *Danio rerio* (Cypriniformes: Danionidae) in Brazil. *Studies on Neotropical Fauna and Environment*, 7, 345 348. <a href="https://doi.org/10.1044/2021">https://doi.org/10.1044/2021</a> PERSP-20-00251
- Bielikova, M.; Bukovska, G.; Vavrova, S.; Timko, J.; Turna, J. (2012). *Identification of genetically modified zebrafish (Danio rerio) by PCR methods*. http://gmoglobalconference.jrc.ec.europa.eu/Posters.htm
- Blom, E., Coetezar, W., Schneider, S-R., y Grobler J.P. (2022). The Phylogenetic Position of Zebrafish (*Danio rerio*) from South African Pet Shops. *Research Square*, 1- 16. <a href="https://doi.org/10.1007/s11033-022-07522-x">https://doi.org/10.1007/s11033-022-07522-x</a>

- Brunner, B. (2005) The ocean at home: an illustrated history of the aquarium. New York:

  Princeton University Press. 2005.

  <a href="https://archive.org/details/oceanathomeil00brun/page/6/mode/2up">https://archive.org/details/oceanathomeil00brun/page/6/mode/2up</a>
- Chalfie, M., Tu, Y., Euskirchen, G., Ward, W. W., y Prasher, D. C. (1994). Green fluorescent protein as a marker for gene expression. *Science*, 263(5148), 802-805. https://doi.org/10.1126/science.8303295
- Chen J. (2015). Brillo rosado en el acuario. Noticias de Taiwán. https://noticias.nat.gov.tw/news.php?unit=95,105,115&post=87073
- Clustal X. <a href="http://www.clustal.org">http://www.clustal.org</a>
- Ferraz, J., Rodriguez, A., Pereira, A., Azevedo, D., Ribeiro, L., Lincoln, A., Orsi, M. (2019).

  Aquarismo "Jumbo": Representa um potencial para introdução de espécies no Brasil

  Oecologia Australis, 23(3), 519-535. https://doi.org/10.4257/oeco.2019.2303.11
- Franco, A., y Longart, M. (2009). Aplicaciones de la proteína verde fluorescente (GFP) en la biología celular y en la visualización del sistema nervioso. *Redalyc.org*. <a href="https://www.redalyc.org/articulo.oa?id=179214945007">https://www.redalyc.org/articulo.oa?id=179214945007</a>
- GloFish. (2017). Experience the Glo. http://www.glofish.com
- Gong, Z., Ju, B. y Wan, H. (2001). Green fluorescent protein (GFP) transgenic fish and their applications. *Genetica*, (111), 213-225. https://doi.org/10.1023/a:1013796810782
- Gong, Z., Wan, H., LengTay, T., Wang, H., Chen, M., y 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. <a href="https://www.redalyc.org/pdf/3576/357633701011.pdf">https://www.redalyc.org/pdf/3576/357633701011.pdf</a>

- Guía para el cuidado y uso de animales de laboratorio. (2017). Institute for Laboratory Animal Research Division on Earth and Life Studies. Front Matter. *In Guía para el cuidado y uso de animales de laboratorio:* Octava Edición (1st ed., pp. i–xiv). 198-199. <a href="https://doi.org/10.2307/j.ctt20fw832.1">https://doi.org/10.2307/j.ctt20fw832.1</a>
- Hamilton, F. (1822). An account of the fishes found in the River Ganges and its branches.

  Archibald Constable and Company, Edinburg. 405 p.

  <a href="https://doi.org/10.5962/bhl.title.6897">https://doi.org/10.5962/bhl.title.6897</a>
- Hill, J., Lawson, L., y Hardin, S. (2014). Assessment of the risks of transgenic fluorescent ornamental fishes to the United States using the Fish Invasiveness Screening Kit (FISK). Transactions of the American Fisheries Society, 143(3), 817-829. <a href="https://doi.org/10.1080/00028487.2014.880741">https://doi.org/10.1080/00028487.2014.880741</a>
- Hoyos, J. (2000). Principios éticos de la investigación en seres humanos y en animales.

  \*Medicina\*\* (Buenos Aires), 60(2), 255-258.

  http://scielo.sld.cu/scielo.php?script=sci abstract&pid=S2218-36202018000100305
- Innis, M. y Gelfand, D. (1990). Optimization of PCRs, in PCR Protocols: A Guide to Methods and Applications. In Gelfand, D., Sninsky, J., Innis, M., y White, H. Academic Press (pp. 3–12). <a href="https://doi.org/10.1016/0307-4412(91)90165-5">https://doi.org/10.1016/0307-4412(91)90165-5</a>
- Koerber, A., y Kalishman, J. (2009). Preparing for a Semiannual IACUC Inspection of a Satellite Zebrafish (Danio rerio) Facility. PubMed Central (PMC). https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC2694697/
- Kumar, S., Stecher, G., Li. M., Knyaz, C. y Tamura, K. (2018). MEGA X: Molecular Evolutionary Genetics Analysis across computing platforms. Molecular Biology and Evolution, 35:1547-1549. https://doi.org/10.1093/molbev/msy096

- Larkin, M., Blackshields, G., Brown, N., Chenna, R., McGettigan, P., McWilliam, H., Valentin, F., Wallace, I., Wilm, A., Lopez, R., Thompson, J., Gibson, T., Higgins, D. (2007) Clustal W and Clustal X Version 2.0. Bioinformatics, 23, 2947-2948.
  <a href="http://dx.doi.org/10.1093/bioinformatics/btm404">http://dx.doi.org/10.1093/bioinformatics/btm404</a>
- Ley Nº 27104. (12 de mayo de 1999). Ley de prevención de riesgos derivados del uso de la biotecnología. Diario Oficial El Peruano. https://www.gob.pe/institucion/minam/normas-legales/3603-27104
- Ley 31111 que modifica la Ley 29811. (09 de diciembre de 2011). Ley que establece la moratoria al ingreso y producción de organismos vivos modificados al territorio nacional por un período de 15 años, a fin de establecer la moratoria hasta el 31 de diciembre de 2035. Diario Oficial El Peruano, Año XXXVIII, Nº 15812. <a href="https://busquedas.elperuano.pe/normaslegales/ley-que-modifica-la-ley-29811-ley-que-establece-la-moratori-ley-n-31111-1917468-1/">https://busquedas.elperuano.pe/normaslegales/ley-que-modifica-la-ley-29811-ley-que-establece-la-moratori-ley-n-31111-1917468-1/</a>
- Llanos, C. y Scotto, C. (2010). Eugenol como anestésico para labores de manipuLación de Xiphophorus helleri (Heckel, 1848) (Cyprinodontiformes: poecilidae). The Biologist, 8, 179-188. https://dialnet.unirioja.es/servlet/articuLo?codigo=4004842
- Magalhães, A., De Brito, M., y Silva, L. (2022). The fluorescent introduction has begun in the Southern hemisphere: Presence and life-history strategies of the transgenic zebrafish Danio rerio (Cypriniformes: danionidae) in Brazil. *Studies on Neotropical Fauna and Environment*, 1-13. https://doi.org/10.1080/01650521.2021.2024054

- Magalhães, A., Lima, D., Brito, M., y Orsi, M. (2020). Peixe ilegal ainda à venda no Brasil: o exemplo do "carismático" não-nativo paulistinha transgênico (*Danio rerio*) e osriscos de sua provável introdução. *ResearchGate*.

  https://www.researchgate.net/publication/343167468\_Peixe\_ilegal\_ainda\_a\_venda\_n

  o Brasil O exemplo do carismatico nao

  nativo paulistinha transgenico Danio rerio e os riscos de sua provavel introduca

  o
- Magalhães, A., Silvério Pires, M., Rebello dos Santos, V., Cozzuol, M., Scotto, C., Simões Vitule, J. y Mayer Pelicice, R. (2023). Presença do tetra transgênico Gymnocorymbus ternetzi no Brasil: uma ameaça genética aos congêneres nativos. Aceptado para publicación en el Boletim da Sociedade Brasileira de *Ictiologia*. https://www.researchgate.net/publication/383910753 COMUNICACOES PRESEN CA DO TETRA TRANSGENICO Gymnocorymbus ternetzi NO BRASIL UMA AMEACA GENETICA AOS CONGENERES NATIVOS BSBI n 143 dezembro de 2023
- Manrique, J., Ianaconne, J y Alvariño, L. (2018). Toxic effect of lufenuron on six bioindicators of environmental quality efecto tóxico del lufenurón sobre seis bioindicadores de calidad ambiental. https://doi.org/10.24039/rtb2018162249
- Manzi, M. (2016). ¿Por qué producir peces transgénicos? Beneficios y riesgos. (Tesis de Doctorado- Universidad de la República Montevideo). <a href="https://www.colibri.udelar.edu.uy/jspui/bitstream/20.500.12008/10385/1/FV-32140.pdf">https://www.colibri.udelar.edu.uy/jspui/bitstream/20.500.12008/10385/1/FV-32140.pdf</a>

- Meyer, H., y Heinrich, A. (2010). European Network of Scientists for Social and Environmental Responsibility (ENSSER)- Transgenic Fish How to Assess Contained Use Applications. *Environ Sci Eur 22*, 513–516. <a href="https://doi.org/10.1007/s12302-010-0157-y">https://doi.org/10.1007/s12302-010-0157-y</a>
- Millán-Ocampo, L., Torres-Cortés, A., Marín-Méndez, G. A., Ramírez-Duart, W., Vásquez-Piñeros, M., y Rondón-Barragán, I. (2012). Concentraciones anestésicas del eugenol en peces escalares (*Pterophyllum scalare*). Revista de Investigaciones Veterinarias del Perú, 23(2), 171-181. <a href="https://doi.org/10.15381/rivep.v23i2.897">https://doi.org/10.15381/rivep.v23i2.897</a>
- Muir, W., y Howard, R. (1999). Possible ecological risks of transgenic organism release when transgenes affect mating success: Sexual selection and the Trojan gene hypothesis.

  Proceedings of The National Academy Of Sciences Of The United States Of America, 96(24), 13853-13856. <a href="https://doi.org/10.1073/pnas.96.24.13853">https://doi.org/10.1073/pnas.96.24.13853</a>
- Noticias de Taiwan República de China. (30 de junio del 2015). Peces fluorescentes obtenidos con ingeniería genética. Recuperado de: proteins in the skeletal muscle. *Biochemical and Biophysical Research Communications*, 308, 58–63. <a href="https://noticias.nat.gov.tw/news.php?unit=95,106,115&post=87705">https://noticias.nat.gov.tw/news.php?unit=95,106,115&post=87705</a>
- Organización Mundial de Sanidad Animal, (2019). *Utilización de animales en la investigación*y

  educación.

  <a href="http://www.oie.int/fileadmin/Home/esp/Health\_standards/tahc/2010/es\_chapitre\_1.7.8">http://www.oie.int/fileadmin/Home/esp/Health\_standards/tahc/2010/es\_chapitre\_1.7.8</a>

  .htm#article 1.7.8.
- Pan, X., Zhan, H., y Gong, Z. (2008). Ornamental Expression of Red Fluorescent Protein in Transgenic Founders of White Skirt Tetra (Gymnocorymbus ternetzi). *Mar Biotechnol*, 10, 497–50. DOI: https://doi.org/10.1007/s10126-008-9094-9

- Pardo, C. (2005). Ética de la experimentación animal: directrices legales y éticas. *Revista Campus*, 25(29),15-26. https://www.redalyc.org/pdf/875/87512622006.pdf
- Prasher, D., Eckenrode, V., Ward, W., Prendergast, F., y Cormier, M. (1992). Primary structure of the Aequorea Victoria green-fluorescent protein. *Gene*, 111(2), 229-233. https://doi.org/10.1016/0378-1119(92)90691-h
- Primer3Plus Pick Primers. (s. f.). Primer 3 Plus. https://www.primer3plus.com
- Ribeiro, F. (2010). Policultivo de acará-bandeira e camarão marinho. Universidade Estadual Paulista-Centro de Aquicultura da Unesp-Campus de Jabotical, Doutorado em Aqicultura. Orientador: Dr. Batista K. Fernandes. Jaboticabal, SP. 95p. https://bdtd.ibict.br/vufind/Record/UNSP c99fb02ef9fbe1da2bff0eae835207ab
- Rehbein, H. y Bogerd, J. (2007). Identification of Genetically Modified Zebrafish (*Danio rerio*) by Protein- and DNA-Analysis. *J. Verbr. Lebensm.* 2, 122–125 (2007). <a href="https://doi.org/10.1007/s00003-007-0179-6">https://doi.org/10.1007/s00003-007-0179-6</a>
- Rexroad, J. (2015). Transgenic Farm Animals. Institute for Laboratory Animal. *Research*News, 36(1). 5 8. https://doi.org/10.1093/ilar.36.1.5
- Salazar, M., Icaza, M., y Alejo, O. (2018). La importancia de la ética en investigación. *Revista Universidad de Sociedad, 10(1),* 305-31.

  <a href="https://rus.ucf.edu.cu/index.php/rus/article/view/798">https://rus.ucf.edu.cu/index.php/rus/article/view/798</a>
- 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. *The Biologist, 14* (1), 129-141. <a href="https://doi.org/10.24039/rtb201614193">https://doi.org/10.24039/rtb201614193</a>

- Scotto, C., y 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, (3), 257- 264. 10.17268/sci.agropecu.2013.03.12
- Scotto, C., Chuan, G., y Pajares, G. (2018). Identificación de nuevos peces ornamentales fluorescentes transgénicos introducidos al territorio peruano: a casi una década de la moratoria de OVMs. *Campus V.XXIII* 25, 89 100. <a href="https://doi.org/10.24265/campus.2018.v23n25.07">https://doi.org/10.24265/campus.2018.v23n25.07</a>
- Scotto, C. y Chuan, R. (2018) 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. *Scientia Agropecuaria*, 9(3), 417 421. 10.17268/sci.agropecu.2018.03.13
- Scotto, C., Chuan, R., Mesía, J., Igreda, L., Quiñones, M. y Arriola, C. (2020).

  Secuenciamiento de los genes de las proteínas verde y rojas fluorescentes del pez cebra transgénico (*Danio rerio*) introducido al Perú. Revista *Campus*. https://www.usmp.edu.pe/campus/pdf/revista29/articuLo1.pdf
- Scotto, C. (2010). Peces transgénicos fluorescentes en el Perú: Bioseguridad y análisis de riesgos pendientes. The Biologist, 8(2), 235-243. https://doi.org/10.24039/rtb201082514
- Scotto, C. (2012). Artículo de Revisión: Reproducción e hibridación de transgénicos fluorescentes en cautiverio: un alcance prospectivo. Revista *Scientia Agropecuaria*, 2(01) 89 93. https://doi.org/10.17268/sci.agropecu.2012.01.11

- Scotto, C. (2018). Nota Científica: 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. <a href="https://doi.org/10.17268/sci.agropecu.2018.01.16">https://doi.org/10.17268/sci.agropecu.2018.01.16</a>
- Tamura, K., Nei, M. y Kumar, S. (2004). Prospects for inferring very large phylogenies by using the neighbor-joining method. Proceedings of the National Academy of Sciences (USA) 101:11030-11035. https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/15258291/
- Tanaka, M., Kinashita, M, Kobayashi, D. y Nagahama, Y. (2001). Establisment of Medaka (*Oryzias latipes*) transgenic lines with the expression of green, fluorescent eclusive in germ cells: useful model to monitor germ cells in a live vertebrate. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 98, 2544-2549. <a href="https://doi.org/10.1073/pnas.041315498">https://doi.org/10.1073/pnas.041315498</a>
- The Center For Food Safety (CFS). (2021). Transgenic fish. Aquaculture Series. https://www.centerforfoodsafety.org/search/transenic+fish
- Tm Calculator. (s. f.). Tm Calculator Thermo Fisher.

  <a href="https://www.thermofisher.com/pe/en/home/brands/thermo-scientific/molecular-biology/molecular-biology-learning-center/molecular-biology-resource-library/thermo-scientific-web-tools/tm-calculator.html">https://www.thermofisher.com/pe/en/home/brands/thermo-scientific/molecular-biology-resource-library/thermo-scientific-web-tools/tm-calculator.html</a>
- Udvadia, A. y Linney, E. (2003). Windows into development: historic, current, and future perspectives on transgenic zebrafish. *Developmental Biology*, 256, 1-17. <a href="https://dialnet.unirioja.es/servlet/articuLo?codigo=4004870">https://dialnet.unirioja.es/servlet/articuLo?codigo=4004870</a>

- Valiña, C. (2020). Revisión bibliográfica: El pez cebra (*Danio rerio*) como organismo modelo para el estudio del Síndrome Alcohólico Fetal. (Tesis de Pregrado Universidad Da Coruña).
  - https://ruc.udc.es/dspace/bitstream/handle/2183/27204/ValinaGerpe\_Claudia\_TFG\_2 020.pdf
- Van Eenennaam, A., y Olin, P. (2006). Careful risk assessment needed to evaluate transgenic fish. *California Agriculture*, 60(3), 128-131. <a href="https://doi.org/10.3733/ca.v060n03p126">https://doi.org/10.3733/ca.v060n03p126</a>
- Vandersteen, W., Leggatt, R., Sundström, L., y Devlin, R. (2019). Importance of experimental environmental conditions in estimating risks and associated uncertainty of transgenic fish prior to entry into nature. *Scientific Reports*, 9(1). <a href="https://doi.org/10.1038/s41598-018-35826-1">https://doi.org/10.1038/s41598-018-35826-1</a>
- Vargas-Vargas., R. (2017). Pez cebra (*Danio rerio*) y anestesia. Un modelo alternativo para realizar investigación biomédica básica. *Anestesia en México*, 20 (Supl.1), 86-89. <a href="https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=S2448-87712017000400086&script=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.org.mx/scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.php?pid=sci">https://www.scielo.php?pid=sci">https://www.
- Vector Plasmídico con GFP pCAG\_GPHN.FingR-eGFP-CCR5TC (Plasmid #46296). https://www.addgene.org/46296/
- Vector Plasmídico con RFP *p*LV-CMV-LoxP-DsRed-LoxP-eGFP (Plasmid #65726)

  https://www.addgene.org/65726/
- Vick, B., Pollak A., Welsh, C., y Liang. (2012). Learning the Scientific Method Using GloFish.

  Zebrafish, 9(4), 226- 241. 10.1089/zeb.2012.0758

Wan, H., He, J., Ju, B., Yan, T., Lam, T., y Gong, Z. (2002). Generation of Two-color Transgenic Zebrafish Using the Green and Red Fluorescent Protein Reporter Genes GFP and RFP. *Marine Biotechnology*, 4, 46-54. <a href="https://doi.org/10.1007/s10126-001-0085-3">https://doi.org/10.1007/s10126-001-0085-3</a>

# IX. ANEXOS

# Anexo A

Secuencia nucleotídica completa del Vector de Clonación pMSCV-syn-Gephyrin.FingR-GFP, complete sequence, reportado en el Genbank. Código de acceso al Genbank MN443913.1 (Longitud 7231 pb)

```
1 ctgaaagacc ccacctgtag gtttggcaag ctagcttaag taacgccatt ttgcaaggca
  61 tggaaaatac ataactgaga atagagaagt tcagatcaag gttaggaaca gagagacagc
 121 agaatatggg ccaaacagga tatctgtggt aagcagttcc tgccccggct cagggccaag
 181 aacagatggt ccccagatgc ggtcccgccc tcagcagttt ctagagaacc atcagatgtt
 241 tccagggtgc cccaaggacc tgaaaatgac cctgtgcctt atttgaacta accaatcagt
 301 tegetteteg ettetgtteg egegettetg eteceegage teaataaaag ageceacaac
 361 ccctcactcg gcgcgccagt cctccgatag actgcgtcgc ccgggtaccc gtattcccaa
 421 taaagcctct tgctgtttgc atccgaatcg tggactcgct gatccttggg agggtctcct
 481 cagattgatt gactgcccac ctcgggggtc tttcatttgg aggttccacc gagatttgga
 541 gacccctgcc tagggaccac cgacccccc gccgggaggt aagctggcca gcggtcgttt
 601 cgtgtctgtc tctgtctttg tgcgtgtttg tgccggcatc taatgtttgc gcctgcgtct
 661 gtactagtta gctaactagc tctgtatctg gcggacccgt ggtggaactg acgagttctg
 721 aacacccggc cgcaaccctg ggagacgtcc cagggacttt gggggccgtt tttgtggccc
 781 gacctgagga agggagtcga tgtggaatcc gaccccgtca ggatatgtgg ttctggtagg
 841 agacgagaac ctaaaacagt tcccgcctcc gtctgaattt ttgctttcgg tttggaaccg
 901 aagccgcgcg tettgtetge tgeagegetg eagcategtt etgtgttgte tetgtetgae
 961 tgtgtttctg tatttgtctg aaaattaggg ccagactgtt accactccct taagtttgac
1021 cttaggtcac tggaaagatg tcgagcggat cgctcacaac cagtcggtag atgtcaagaa
1081 gagacgttgg gttaccttct gctctgcaga atggccaacc tttaacgtcg gatggccgcg
1141 agacggcacc tttaaccgag acctcatcac ccaggttaag atcaaggtct tttcacctgg
1201 cccqcatqqa cacccaqacc aqqtccccta catcqtqacc tqqqaaqcct tqqcttttqa
1261 ccccctccc tgggtcaagc cctttgtaca ccctaagcct ccgcctcctc ttcctccatc
1321 cgcccqtct ctcccccttq aacctcctcq ttcqaccccq cctcqatcct ccctttatcc
1381 agccctcact ccttctctag gcgccggaat tagatcttct agactgcaga gggccctgcg
1441 tatgagtgca agtgggtttt aggaccagga tgagggggg tgggggtgcc tacctgacga
1501 ccgaccccga cccactggac aagcacccaa cccccattcc ccaaattgcg catcccctat
1561 cagagagggg gaggggaaac aggatgcggc gaggcgcgtg cgcactgcca gcttcagcac
1621 cgcggacagt gccttcgccc ccgcctggcg gcgcgccca ccgccgcctc agcactgaag
1681 gegegetgae gteactegee ggteeceege aaacteecet teeeggeeae ettggtegeg
1741 teegegeege egeeggeeea geeggaeege accaegegag gegegagata ggggggeaeg
1801 ggcgcgacca tctgcgctgc ggcgccggcg actcagcgct gcctcagtct gcggtgggca
1861 gcggaggagt cgtgtcgtgc ctgagagcgc agtcgagaac gcgtggtacc gagctcggat
1921 ccgccgccac catgctcgaa gtcaaggaag catcaccaac cagcatccag atcagctggg
1981 gcaagtacaa ggtcatggtt cgctactacc gcatcaccta cggtgaaact ggtggcaata
2041 gccctgtcca ggaattcacc gtgcctggca gcaagtccac tgctaccatc agcagcctga
2101 aacctggtgt cgactatacc atcacggtgt acgccgtcac gatcgaccac tggaactacc
2161 aggaccegat ecegatetee ateaactace geaceggate egattacaag gatgacgacg
2221 ataagggtag cggctccagt agatctgggg tgagcaaggg cgaggagctg ttcaccgggg
2281 tggtgcccat cctggtcgag ctggacggcg acgtaaacgg ccacaagttc agcgtgtccg
2341 gcgagggcga gggcgatgcc acctacggca agctgaccct gaagttcatc tgcaccaccg
2401 gcaagctgcc cgtgccctgg cccaccctcg tgaccaccct gacctacggc gtgcagtgct
2461 tcagccgcta ccccgaccac atgaagcagc acgacttctt caagtccgcc atgcccgaag
2521 gctacgtcca ggagcgcacc atcttcttca aggacgacgg caactacaag acccgcgccg
2581 aggtgaagtt cgagggcgac accetggtga accgcatcga gctgaagggc atcgacttca
2641 aggaggacgg caacatcctg gggcacaagc tggagtacaa ctacaacagc cacaacgtct
2701 atatcatggc cgacaagcag aagaacggca tcaaggtgaa cttcaagatc cgccacaaca
2761 tcgaggacgg cagcgtgcag ctcgccgacc actaccagca gaacaccccc atcggcgacg
2821 gccccqtqct qctqcccqac aaccactacc tqaqcaccca qtccqccctq aqcaaaqacc
```

```
2881 ccaacgagaa gcgcgatcac atggtcctgc tggagttcgt gaccgccgcc gggatcactc
2941 tcggcatgga cgagctgtac taaaagctta tcgataatca acctctggat tacaaaattt
3001 gtgaaagatt gactggtatt cttaactatg ttgctccttt tacgctatgt ggatacgctg
3061 ctttaatgcc tttgtatcat gctattgctt cccgtatggc tttcattttc tcctccttgt
3121 ataaatcctg gttgctgtct ctttatgagg agttgtggcc cgttgtcagg caacgtggcg
3181 tggtgtgcac tgtgtttgct gacgcaaccc ccactggttg gggcattgcc accacctgtc
3241 ageteettte egggaettte gettteecee teeetattge eaeggeggaa eteategeeg
3301 cctgccttgc ccgctgctgg acaggggctc ggctgttggg cactgacaat tccgtggtgt
3361 tgtcggggaa atcatcgtcc tttccttggc tgctcgcctg tgttgccacc tggattctgc
3421 gegggaegte ettetgetae gteeettegg eesteaatee ageggaeett eetteeegeg
3481 gcctgctgcc ggctctgcgg cctcttccgc gtcttcgcct tcgccctcag acgagtcgga
3541 totocotttq qqcaataaaa qattttattt aqtotocaqa aaaaqqqqqq aatqaaaqac
3601 cccacctgta ggtttggcaa gctagcttaa gtaacgccat tttgcaaggc atggaaaata
3661 cataactgag aatagagaag ttcagatcaa ggttaggaac agagagacag cagaatatgg
3721 gccaaacagg atatctgtgg taagcagttc ctgccccggc tcagggccaa gaacagatgg
3781 tecceagatg eggteeegee etcageagtt tetagagaac cateagatgt ttecagggtg
3841 ccccaaggac ctgaaaatga ccctgtgcct tatttgaact aaccaatcag ttcgcttctc
3901 gcttctgttc gcgcgcttct gctccccgag ctcaataaaa gagcccacaa cccctcactc
3961 ggcgcgccag tcctccgata gactgcgtcg cccgggtacc cgtgtatcca ataaaccctc
4021 ttgcagttgc atccgacttg tggtctcgct gttccttggg agggtctcct ctgagtgatt
4081 gactacccgt cagcgggggt ctttcatggg taacagtttc ttgaagttgg agaacaacat
4141 tctgagggta ggagtcgaat attaagtaat cctgactcaa ttagccactg ttttgaatcc
4201 acatactcca atactcctga aatagttcat tatggacagc gcagaagagc tggggagaat
4261 taattegtaa teatggteat agetgtttee tgtgtgaaat tgttateege teacaattee
4321 acacaacata cgagccggaa gcataaagtg taaagcctgg ggtgcctaat gagtgagcta
4381 actcacatta attgcgttgc gctcactgcc cgctttccag tcgggaaacc tgtcgtgcca
4441 gctgcattaa tgaatcggcc aacgcgcggg gagaggcggt ttgcgtattg ggcgctcttc
4501 cgcttcctcg ctcactgact cgctgcgctc ggtcgttcgg ctgcggcgag cggtatcagc
4561 tcactcaaag gcggtaatac ggttatccac agaatcaggg gataacgcag gaaagaacat
4621 gtgagcaaaa ggccagcaaa aggccaggaa ccgtaaaaaag gccgcgttgc tggcgttttt
4681 ccataggete egececett acgageatea caaaaatega egeteaagte agaggtggeg
4741 aaacccgaca ggactataaa gataccaggc gtttccccct ggaagctccc tcgtgcgctc
4801 teetgtteeg accetgeege ttaceggata cetgteegee ttteteeett egggaagegt
4861 ggcgctttct catagctcac gctgtaggta tctcagttcg gtgtaggtcg ttcgctccaa
4921 gctgggctgt gtgcacgaac cccccgttca gcccgaccgc tgcgccttat ccggtaacta
4981 tcgtcttgag tccaacccgg taagacacga cttatcgcca ctggcagcag ccactggtaa
5041 caggattagc agagcgaggt atgtaggcgg tgctacagag ttcttgaagt ggtggcctaa
5101 ctacqqctac actaqaaqqa caqtatttqq tatctqcqct ctqctqaaqc caqttacctt
5161 cqqaaaaaqa qttqqtaqct cttqatccqq caaacaaacc accqctqqta qcqqtqqttt
5221 ttttqtttqc aaqcaqcaqa ttacqcqcaq aaaaaaaqqa tctcaaqaaq atcctttqat
5281 cttttctacg gggtctgacg ctcagtggaa cgaaaactca cgttaaggga ttttggtcat
5341 gagattatca aaaaggatct tcacctagat ccttttaaat taaaaatgaa gttttaaatc
5401 aatctaaagt atatatgagt aaacttggtc tgacagttac caatgcttaa tcagtgaggc
5461 acctatetea gegatetgte tatttegtte atecatagtt geetgaetee eegtegtgta
5521 gataactacg atacgggagg gcttaccatc tggccccagt gctgcaatga taccgcgaga
5581 cccacqctca ccqqctccaq atttatcaqc aataaaccaq ccaqccqqaa qqqccqaqcq
5641 cagaagtggt cctgcaactt tatccgcctc catccagtct attaattgtt gccgggaagc
5701 tagagtaagt agttcgccag ttaatagttt gcgcaacgtt gttgccattg ctacaggcat
5761 cgtggtgtca cgctcgtcgt ttggtatggc ttcattcagc tccggttccc aacgatcaag
5821 gcgagttaca tgatccccca tgttgtgcaa aaaagcggtt agctccttcg gtcctccgat
5881 cgttgtcaga agtaagttgg ccgcagtgtt atcactcatg gttatggcag cactgcataa
5941 ttctcttact gtcatgccat ccgtaagatg cttttctgtg actggtgagt actcaaccaa
6001 gtcattctga gaatagtgta tgcggcgacc gagttgctct tgcccggcgt caatacggga
6061 taataccgcg ccacatagca gaactttaaa agtgctcatc attggaaaac gttcttcggg
6121 gcgaaaactc tcaaggatct taccgctgtt gagatccagt tcgatgtaac ccactcgtgc
6181 acccaactga tcttcagcat cttttacttt caccagcgtt tctgggtgag caaaaacagg
6241 aaggcaaaat gccgcaaaaa agggaataag ggcgacacgg aaatgttgaa tactcatact
6301 cttccttttt caatattatt gaagcattta tcagggttat tgtctcatga gcggatacat
6361 atttgaatgt atttagaaaa ataaacaaat aggggttccg cgcacatttc cccgaaaagt
6421 gccacctgac gtctaagaaa ccattattat catgacatta acctataaaa ataggcgtat
6481 cacgaggccc tttcgtctcg cgcgtttcgg tgatgacggt gaaaacctct gacacatgca
```

```
6541 gctcccggag acggtcacag cttgtctgta agcggatgcc gggagcagac aagcccgtca 6601 gggcgcgtca gcgggtgttg gcgggtgtcg gggctggctt aactatgcgg catcagagca 6661 gattgtactg agagtgcacc atatgcggtg tgaaataccg cacagatgcg taaggagaa 6721 ataccgcatc aggcgcatt cgccattcag gctgcgcaac tgttgggaag ggcgatcggt 6781 gcgggcctct tcgctattac gccagtggc gaaaggggga tgtgctgcaa ggcgattaag 6841 ttgggtaacg ccagggttt cccagtcacg acgttgtaaa acgacggcgc aaggaatggt 6901 gcatgcaagg agatggcgc caacagtccc ccggccacgg ggcctgccac catacccacg 6961 ccgaaacaag cgctcatgag cccgaagtgg cgagccgat cttccccatc ggtgatgcg 7021 gcgatatagg cgccagcaac cgcacctgtg gcgccggtga tgccggcac gatggtccg 7081 gcgtagaggc gattagtcca atttgttaaa gacaggatat cagtggtcca ggctctagtt ttgactcaac aatacacca gctgaagcct atagagtacg agccatagat aaaataaaag 7201 attttattta gtctccagaa aaagggggga a
```

*Nota.* Dirección:  $5' \rightarrow 3'$ 

### Anexo B

Identificación de parte de la secuencia nucleotídica del Vector de Clonación pMSCV-syn-Gephyrin.FingR-GFP reportado en el Genbank. Código de acceso al Genbank MN443913.1. (Longitud 562 pb).

CTGAAAGACCCCACCTGTAGGTTTGGCAAGCTAGCTTAAGTAACGCCATTTTGCAAGGCATGGAAAATAC ATAACTGAGAATAGAGAAGTTCAGATCAAGGTTAGGAACAGAGAGACAGCAGAATATGGGCCCAAACAGGA TATCTGTGGTAAGCAGTTCCTGCCCCGGCTCAGGGCCAAGAACAGATGGTCCCCAGATGCGGTCCCGCCC TCAGCAGTTTCTAGAGAACCATCAGATGTTTCCAGGGTGCCCCAAGGACCTGAAAATGACCCTGTGCCTT ATTTGAACTAACCAATCAGTTCGCTTCTCGCTTCTGTTCGCGCGCTTCTGCTCCCCGAGCTCAATAAAAG AGCCCACAACCCCTCACTCGGCGCCCAGTCCTCCGATAGACTGCGTCGCCCGGGTACCCGTATTCCCAA GACTGCCCACCTCGGGGGTCTTTCATTTGGAGGTTCCACCGAGATTTGGAGACCCCTGCCTAGGGACCAC TGCCGGCATCTAATGTTTGCGCCTGCGTCTGTACTAGTTAGCTAACTAGCTCTGTATCTGGCGGACCCGT GGTGGAACTGACGAGTTCTGAACACCCGGCCGCAACCCTGGGAGACGTCCCAGGGACTTTGGGGGCCGTT TTTGTGGCCCGACCTGAGGAAGGGAGTCGATGTGGAATCCGACCCCGTCAGGATATGTGGTTCTGGTAGG AGACGAGAACCTAAAACAGTTCCCGCCTCCGTCTGAATTTTTGCTTTCGGTTTGGAACCGAAGCCGCGCG TCTTGTCTGCTGCAGCGCTGCAGCATCGTTCTGTGTTGTCTCTGACTGTGTTTTCTGTATTTGTCTG AAAATTAGGGCCAGACTGTTACCACTCCCTTAAGTTTGACCTTAGGTCACTGGAAAGATGTCGAGCGGAT CGCTCACAACCAGTCGGTAGATGTCAAGAAGAGACGTTGGGTTACCTTCTGCTCTGCAGAATGGCCAACC TTTAACGTCGGATGGCCGCGAGACGGCACCTTTAACCGAGACCTCATCACCCAGGTTAAGATCAAGGTCT TTTCACCTGGCCCGCATGGACACCCAGACCAGGTCCCCTACATCGTGACCTGGGAAGCCTTGGCTTTTGA  $\tt CCCCCTCCCTGGGTCAAGCCCTTTGTACACCCTAAGCCTCCGCCTCTTTCCTCCATCCGCCCGTCT$  $\tt CTCCCCTTGAACCTCCTCGTTCGACCCCGCCTCGATCCTCCCTTTATCCAGCCCTCACTCCTTCTCTAG$ GCGCCGGAATTAGATCTTCTAGACTGCAGAGGGCCCTGCGTATGAGTGCAAGTGGGTTTTAGGACCAGGA TGAGGCGGGGTGGGGTGCCTACCTGACGACCCGACCCCACTGGACAAGCACCCAACCCCCATTCC CCAAATTGCGCATCCCCTATCAGAGAGGGGGAGGGGGAAACAGGATGCGGCGAGGCGCGTGCGCACTGCCA GCTTCAGCACCGCGGACAGTGCCTTCGCCCCGCCTGGCGGCGCGCCACCGCCGCCTCAGCACTGAAG GCGCGCTGACGTCACTCGCCGGTCCCCCGCAAACTCCCCTTCCCGGCCACCTTGGTCGCGTCCGCGCCGC CGCCGGCCCAGCCGGACCGCCACGCGAGGCGCGAGATAGGGGGGCACGGGCGCGACCATCTGCGCTGC GGCGCCGGCGACTCAGCGCTGCCTCAGTCTGCGGTGGGCAGCGGAGGAGTCGTGTCGTGCCTGAGAGCGC AGTCGAGAACGCGTGGTACCGAGCTCGGATCCGCCGCCACCATGCTCGAAGTCAAGGAAGCATCACCAAC CAGCATCCAGATCAGCTGGGGCAAGTACAAGGTCATGGTTCGCTACTACCGCATCACCTACGGTGAAACT GGTGGCAATAGCCCTGTCCAGGAATTCACCGTGCCTGGCAGCAAGTCCACTGCTACCATCAGCAGCCTGA AACCTGGTGTCGACTATACCATCACGGTGTACGCCGTCACGATCGACCACTGGAACTACCAGGACCCGAT  $\tt CCCGATCTCCATCAACTACCGCACCGGATCCGATTACAAGGATGACGACGATAAGGGTAGCGGCTCCAGT$ AGATCTGGGGTGAGCAAGGGCGAGGAGCTGTTCACCGGGGTGGTGCCCATCCTGG<mark>TCGAGCTGGACGGCG</mark> ACGTAAACGGCCACAAGTTCAGCGTGTCCGGCGAGGGCGAGGGCGATGCCACCTACGGCAAGCTGACCC GAAGTTCATCTGCACCACCGGCAAGCTGCCCGTGCCCTGGCCCACCCTCGTGACCACCCTGACCTACGGC GTGCAGTGCTTCAGCCGCTACCCCGACCACATGAAGCAGCACGACTTCTTCAAGTCCGCCATGCCCGAAG GCTACGTCCAGGAGCGCACCATCTTCTTCAAGGACGACGGCAACTACAAGACCCGCGCCGAGGTGAAGT CGAGGGCGACACCCTGGTGAACCGCATCGAGCTGAAGGGCATCGACTTCAAGGAGGACGGCAACATCCT GGGCACAAGCTGGAGTACAACTACAACAGCCACAACGTCTATATCATGGCCGACAAGCAGAAGAACGGCA TCAAGGTGAACTTCAAGATCCGCCACAACATCGAGGACGGCAGCGTGCAGCTCGCCGACCACTACCAGC GAACACCCCCATCGGCGACGGCCCCGTGCTGCTGCCCGACAACCACTACCTGAGCACCCAGTCCGCCCTG AGCAAAGACCCCAACGAGAAGCGCGATCACATGGTCCTGCTGGAGTTCGTGACCGCCGCCGGGATCACTC TCGGCATGGACGAGCTGTACTAAAAGCTTATCGATAATCAACCTCTGGATTACAAAATTTGTGAAAGATT GACTGGTATTCTTAACTATGTTGCTCCTTTTACGCTATGTGGATACGCTGCTTTAATGCCTTTGTATCAT GCTATTGCTTCCCGTATGGCTTTCATTTTCTCCTCCTTGTATAAATCCTGGTTGCTGTCTCTTTATGAGG AGTTGTGGCCCGTTGTCAGGCAACGTGGCGTGGTGTGCACTGTGTTTGCTGACGCAACCCCCACTGGTTG GGGCATTGCCACCACCTGTCAGCTCCTTTCCGGGACTTTCGCTTTCCCCCTCCTATTGCCACGGCGGAA TGTCGGGGAAATCATCGTCCTTTCCTTGGCTGCTCGCCTGTTTTCCCTGGATTCTGCGCGGGACGTC  $\verb|CCTCTTCCGCGTCTTCGCCCTCAGACGAGTCGGATCTCCCTTTGGGCAATAAAAGATTTTATTT| \\$  TTTGCAAGGCATGGAAAATACATAACTGAGAATAGAGAAGTTCAGATCAAGGTTAGGAACAGAGAGACAG CAGAATATGGGCCAAACAGGATATCTGTGGTAAGCAGTTCCTGCCCCGGCTCAGGGCCAAGAACAGATGG TCCCCAGATGCGGTCCCGCCCTCAGCAGTTTCTAGAGAACCATCAGATGTTTCCAGGGTGCCCCAAGGAC CTGAAAATGACCCTGTGCCTTATTTGAACTAACCAATCAGTTCGCTTCTCGCTTCTGTTCGCGCGCTTCT GCTCCCCGAGCTCAATAAAAGAGCCCACAACCCCTCACTCGGCGCGCCAGTCCTCCGATAGACTGCGTCG CCCGGGTACCCGTGTATCCAATAAACCCTCTTGCAGTTGCATCCGACTTGTGGTCTCGCTGTTCCTTGGG AGGGTCTCCTCTGAGTGATTGACTACCCGTCAGCGGGGGTCTTTCATGGGTAACAGTTTCTTGAAGTTGG AGAACAACATTCTGAGGGTAGGAGTCGAATATTAAGTAATCCTGACTCAATTAGCCACTGTTTTGAATCC TCATGGTCATAGCTGTTTCCTGTGTGAAATTGTTATCCGCTCACAATTCCACAACATACGAGCCGGAA GCATAAAGTGTAAAGCCTGGGGTGCCTAATGAGTGAGCTAACTCACATTAATTGCGTTGCGCTCACTGCC CGGTATCAGCTCAAAGGCGGTAATACGGTTATCCACAGAATCAGGGGATAACGCAGGAAAGAACAT GTGAGCAAAAGGCCAGCAAAAGGCCAGGAACCGTAAAAAGGCCGCGTTGCTGGCGTTTTTCCATAGGCTC CGCCCCCTGACGAGCATCACAAAAATCGACGCTCAAGTCAGAGGTGGCGAAACCCGACAGGACTATAAA GATACCAGGCGTTTCCCCCTGGAAGCTCCCTCGTGCGCTCTCCTGTTCCGACCCTGCCGCTTACCGGATA  $\tt CCTGTCCGCCTTTCTCCCTTCGGGAAGCGTGGCGCTTTCTCATAGCTCACGCTGTAGGTATCTCAGTTCG$ GTGTAGGTCGTTCGCTCCAAGCTGGGCTGTGTGCACGAACCCCCGTTCAGCCCGACCGCTGCGCCTTAT ACTAGAAGGACAGTATTTGGTATCTGCGCTCTGCTGAAGCCAGTTACCTTCGGAAAAAGAGTTGGTAGCT AAAAAAGGATCTCAAGAAGATCCTTTGATCTTTTCTACGGGGTCTGACGCTCAGTGGAACGAAAACTCA CGTTAAGGGATTTTGGTCATGAGATTATCAAAAAGGATCTTCACCTAGATCCTTTTAAATTAAAAATGAA GTTTTAAATCAATCTAAAGTATATATGAGTAAACTTGGTCTGACAGTTACCAATGCTTAATCAGTGAGGC ACCTATCTCAGCGATCTGTCTATTTCGTTCATCCATAGTTGCCTGACTCCCCGTCGTGTAGATAACTACG ATACGGGAGGCTTACCATCTGGCCCCAGTGCTGCAATGATACCGCGAGACCCACGCTCACCGGCTCCAG ATTTATCAGCAATAAACCAGCCAGCCGGAAGGGCCCAGAAGTGGTCCTGCAACTTTATCCGCCTC AACGATCAAGGCGAGTTACATGATCCCCCATGTTGTGCAAAAAAGCGGTTAGCTCCTTCGGTCCTCCGAT CGTTGTCAGAAGTAAGTTGGCCGCAGTGTTATCACTCATGGTTATGGCAGCACTGCATAATTCTCTTACT GTCATGCCATCCGTAAGATGCTTTTCTGTGACTGGTGAGTACTCAACCAAGTCATTCTGAGAATAGTGTA TGCGGCGACCGAGTTGCTCTTGCCCGGCGTCAATACGGGATAATACCGCGCCACATAGCAGAACTTTAAA AGTGCTCATCATTGGAAAACGTTCTTCGGGGCGAAAACTCTCAAGGATCTTACCGCTGTTGAGATCCAGT TCGATGTAACCCACTCGTGCACCCAACTGATCTTCAGCATCTTTTACTTTCACCAGCGTTTCTGGGTGAG CAAAAACAGGAAGGCAAAATGCCGCAAAAAAAGGGAATAAGGGCGACACGGAAATGTTGAATACTCATACT CTTCCTTTTTCAATATTATTGAAGCATTTATCAGGGTTATTGTCTCATGAGCGGATACATATTTGAATGT ATTTAGAAAAATAAACAAATAGGGGTTCCGCGCACATTTCCCCGAAAAGTGCCACCTGACGTCTAAGAAA CCATTATTATCATGACATTAACCTATAAAAATAGGCGTATCACGAGGCCCTTTCGTCTCGCGCGTTTCGG TGATGACGGTGAAAACCTCTGACACATGCAGCTCCCGGAGACGGTCACAGCTTGTCTGTAAGCGGATGCC CATCAGAGCAGATTGTACTGAGAGTGCACCATATGCGGTGTGAAATACCGCACAGATGCGTAAGGAGAAA ATACCGCATCAGGCGCCATTCGCCATTCAGGCTGCGCAACTGTTGGGAAGGGCGATCGGTGCGGGCCTCT TCGCTATTACGCCAGCTGGCGAAAGGGGGATGTGCTGCAAGGCGATTAAGTTGGGTAACGCCAGGGTTTT CTTCCCCATCGGTGATGTCGGCGATATAGGCGCCAGCAACCGCACCTGTGGCGCCGGTGATGCCGGCCAC GATGCGTCCGGCGTAGAGGCGATTAGTCCAATTTGTTAAAGACAGGATATCAGTGGTCCAGGCTCTAGTT GTCTCCAGAAAAAGGGGGGAA

Nota. Dirección: 5'→ 3'

# Anexo C

Secuencia nucleotídica completa del Vector pColE-FRT-lox2272-BFP-lox2272-GFP-FRT-lox-DsRed-lox-mKate2 reportado en el Genbank. Código de acceso al Genbank MN623118.1. (Longitud 5795 pb).

```
1 ttcatgtgca gctccataag caaaagggga tgataagttt atcaccaccg actatttgca
  61 acagtgccgt tgatcgtgct atgatcgact gatgtcatca gcggtggagt gcaatgtcat
 121 gagggaagcg gtgatcgccg aagtatcgac tcaactatca gaggtagttg gcgtcatcga
 181 gegecatete gaacegaegt tgetggeegt acatttgtae ggeteegeag tggatggegg
 241 cctgaagcca cacagtgata ttgatttgct ggttacggtg accgtaaggc ttgatgaaac
 301 aacgcggcga gctttgatca acgacctttt ggaaacttcg gcttcccctg gagagagcga
 361 gattctccgc gctgtagaag tcaccattgt tgtgcacgac gacatcattc cgtggcgtta
 421 tccagctaag cgcgaactgc aatttggaga atggcagcgc aatgacattc ttgcaggtat
 481 cttcgagcca gccacgatcg acattgatct ggctatcttg ctgacaaaag caagagaaca
 541 tagcgttgcc ttggtaggtc cagcggcgga ggaactcttt gatccggttc ctgaacagga
 601 totatttgag gegetaaatg aaacettaac getatggaac tegeegeeeg actgggetgg
 661 cgatgagcga aatgtagtgc ttacgttgtc ccgcatttgg tacagcgcag taaccggcaa
 721 aatcgcgccg aaggatgtcg ctgccgactg ggcaatggag cgcctgccgg cccagtatca
 781 gcccgtcata cttgaagcta gacaggctta tcttggacaa gaagaagatc gcttggcctc
 841 gcgcgcagat cagttggaag aatttgtcca ctacgtgaaa ggcgagatca ccaaggtagt
 901 cggcaaataa gatgccgctc gccagtcgat tggctgagct catgaagttc ctattccgaa
 961 gttccgcgaa cgcgtaaagg atctaggtga agatcctttt tgataatctc atgaccaaaa
1021 tcccttaacg tgagttttcg ttccactgag cgtcagaccc cgtagaaaag atcaaaggat
1081 cttcttgaga tccttttttt ctgcgcgtaa tctgctgctt gcaaacaaaa aaaccaccgc
1141 taccageggt ggtttgtttg ceggateaag agetaceaac tettttteeg aaggtaactg
1201 gcttcagcag agcgcagata ccaaatactg tccttctagt gtagccgtag ttaggccacc
1261 acttcaagaa ctctgtagca ccgcctacat acctcgctct gctaatcctg ttaccagtgg
1321 ctgctgccag tggcgataag tcgtgtctta ccgggttgga ctcaagacga tagttaccgg
1381 ataaggcgca gcggtcgggc tgaacggggg gttcgtgcac acagcccagc ttggagcgaa
1441 cgacctacac cgaactgaga tacctacagc gtgagctatg agaaagcgcc acgettcccg
1501 aagggagaaa ggcggacagg tatccggtaa gcggcagggt cggaacagga gagcgcacga
1561 gggagettee agggggaaac geetggtate tttatagtee tgtegggttt egecacetet
1621 gacttgagcg tcgatttttg tgatgctcgt caggggggcg gagcctatgg aaaaacgcca
1681 gcaacgcggc ctttttacgg ttcctggcct tttgctggcc ttttgctcac atgttctttc
1741 ctgcgttatc ccctgattct gtggataacc gtattaccgc ctttgagtga gctgataccg
1801 ctcqccqcaq ccqaacqacc qaqcqcaqcq aqtcaqtqaq cqaqqaaqcq qaaqaqcqcc
1861 tgatgcggta ttttctcctt acgcatctgt gcggtatttc acaccgtcta gaggatctca
1921 tatqttgaca gctagctcag tcctaggtat aatgctagcg gatccgaagt tcctattctt
1981 caaatagtat aggaacttca taacttcgta taggatactt tatacgaagt tatgaattca
2041 ttaaagagga gaaaggtacc atgagcgagc tgattaagga gaacatgcac atgaagctgt
2101 acatggaggg caccgtggac aaccatcact tcaagtgcac atccgagggc gaaggcaagc
2161 cctacgaggg cacccagacc atgagaatca aggtggtcga gggcggccct ctccccttcg
2221 cettegacat cetggetact agetteetet aeggeageaa gaeetteate gaeeacaeee
2281 agggcatccc cgacttcttc aagcagtcct tccctgaggg cttcacatgg gagagagtca
2341 ccacatacga agacggggc gtgctgaccg ctacccagga caccagcctc caggacggct
2401 gcctcatcta caacgtcaag atcagagggg tgaacttcac atccaacggc cctgtgatgc
2461 agaagaaaac actcggctgg gaggccttca ccgagacgct gtaccccgct gacggcggcc
2521 tggaaggcag aaacgacatg gccctgaagc tcgtgggcgg gagccatctg atcgcaaaca
2581 tcaagaccac atatagatcc aagaaacccg ctaagaacct caagatgcct ggcgtctact
2641 atgtggacta cagactggaa agaatcaagg aggccaacaa cgagacctac gtcgagcagc
2701 acgaggtggc agtggccaga tactgcgacc tccctagcaa actggggcac aagctcaatt
2761 aactcgagca ccaccaccac caccactgag atccggctgc taacaaagcc cgaaaggaag
2821 ctgagttggc tgctgccacc gctgagcaat aactagcata accccttggg gcctctaaac
2881 gggtcttgag gggttttttg ctgaaaggag gaactatatc cggctgcaga agcttataac
2941 ttcgtatagg atactttata cgaagttatg atatcaaaga ggagaaaggt accatggtga
3001 gcaagggcga ggagctgttc accggggtgg tgcccatcct ggtcgagctg gacggcgacg
3061 taaacggcca caagttcagc gtgtccggcg agggcgaggg cgatgccacc tacggcaagc
```

	tgaccctgaa	= =	= =			= =
	ccaccctgac				-	
	acttcttcaa					
3301	acgacggcaa	ctacaagacc	cgcgccgagg	tgaagttcga	gggcgacacc	ctggtgaacc
3361	gcatcgagct	gaagggcatc	gacttcaagg	aggacggcaa	catcctgggg	cacaagctgg
3421	agtacaacta	caacagccac	aacgtctata	tcatggccga	caagcagaag	aacggcatca
	aggtgaactt					
3541	accagcagaa	cacccccatc	ggcgacggcc	ccgtgctgct	gcccgacaac	cactacctga
3601	gcacccagtc	cgccctgagc	aaagacccca	acgagaagcg	cgatcacatg	gtcctgctgg
3661	agttcgtgac	cgccgccggg	atcactctcg	gcatggacga	gctgtacaag	taactcgagc
3721	accaccacca	ccaccactga	gatccggctg	ctaacaaagc	ccgaaaggaa	gctgagttgg
3781	ctgctgccac	cgctgagcaa	taactagcat	aaccccttgg	ggcctctaaa	cgggtcttga
3841	ggggtttttt	gctgaaagga	ggaactatat	ccggaagctt	gaagttccta	ttcttcaaat
3901	agtataggaa	cttcataact	tcgtatagca	tacattatac	gaagttatga	attcattaaa
3961	gaggagaaag	gtaccatggt	gcgctcctcc	aagaacgtca	tcaaggagtt	catgcgcttc
4021	aaggtgcgca	tggagggcac	cgtgaacggc	cacgagttcg	agatcgaggg	cgagggcgag
4081	ggccgcccct	acgagggcca	caacaccgtg	aagctgaagg	tgaccaaggg	cggccccctg
4141	cccttcgcct	gggacatcct	gtccccccag	ttccagtacg	gctccaaggt	gtacgtgaag
4201	caccccgccg	acatccccga	ctacaagaag	ctgtccttcc	ccgagggctt	caagtgggag
4261	cgcgtgatga	acttcgagga	cggcggcgtg	gtgaccgtga	cccaggactc	ctccctgcag
4321	gacggctgct	tcatctacaa	ggtgaagttc	atcggcgtga	acttcccctc	cgacggcccc
4381	gtaatgcaga	agaagaccat	gggctgggag	gcctccaccg	agcgcctgta	ccccgcgac
4441	ggcgtgctga	agggcgagat	ccacaaggcc	ctgaagctga	aggacggcgg	ccactacctg
4501	gtggagttca	agtccatcta	catggccaag	aagcccgtgc	agctgcccgg	ctactactac
4561	gtggactcca	agctggacat	cacctcccac	aacgaggact	acaccatcgt	ggagcagtac
4621	gagcgcaccg	agggccgcca	ccacctgttc	ctgtagctcg	agcaccacca	ccaccaccac
	tgagatccgg	-				
4741	caataactag	cataacccct	tggggcctct	aaacgggtct	tgaggggttt	tttgctgaaa
4801	ggaggaacta	tatccggctg	cagaagctta	taacttcgta	tagcatacat	tatacgaagt
4861	tatgatatca	gtactgtcga	cagaaaaaga	ggagaaaggt	accatgtcag	aattaattaa
4921	agaaaatatg	cacatgaaat	tatatatgga	aggtactgtc	aacaatcatc	atttcaaatg
4981	cacatccgaa	ggtgaaggta	aaccatatga	aggcacacaa	acaatgcgca	tcaaagcagt
5041	tgaaggtgga	cccctgccct	ttgcgtttga	cattctcgca	acgagcttta	tgtacgggtc
5101	taaaactttt	atcaatcaca	cccaaggcat	tcctgacttt	tttaaacagt	cctttcctga
5161	aggctttacc	tgggaacgtg	taacaactta	tgaagatggc	ggtgtactta	cagcaactca
5221	agatacgagt	ttacaagatg	gctgtctgat	ttacaatgtt	aaaatccgtg	gcgtaaattt
5281	cccgagtaac	ggacccgtaa	tgcaaaaaaa	aactcttggt	tgggaagcat	caacagaaac
5341	cttatatcct	gcggacggtg	gcttagaagg	acgcgcagac	atggcactga	aattagttgg
5401	aggcggtcat	ttaatctgca	acctgaaaac	aacctatcgt	tccaaaaaac	ccgctaaaaa
5461	ccttaaaatg	cctggagtat	actatgttga	tcgtcgctta	gaacgtatta	aagaagctga
5521	taaagaaacc	tacgttgaac	aacatgaagt	agccgtagcc	cgttattgtg	accttccgtc
5581	gaaattagga	catcgttgac	tcgagcacca	ccaccaccac	cactgagatc	cggctgctaa
5641	caaagcccga	aaggaagctg	agttggctgc	tgccaccgct	gagcaataac	tagcataacc
	ccttggggcc				aaaggaggaa	ctatatccgg
5761	aagcttagat	ctgatctatt	accctgttat	cccta		

Nota. Dirección: 5'→ 3'

### Anexo D

Identificación de parte de la secuencia nucleotídica del RFP del pez Cebra que es parte del vector pColE-FRT-lox2272-BFP-lox2272-GFP-FRT-lox-DsRed-lox-mKate) reportado en el Genbank. Código de acceso al Genbank MN623118.1. (Longitud 337 pb).

TTCATGTGCAGCTCCATAAGCAAAAGGGGATGATAAGTTTATCACCACCGACTATTTGCAACAGTGCCGT TGATCGTGCTATGATCGACTGATGTCATCAGCGGTGGAGTGCAATGTCATGAGGGAAGCGGTGATCGCCG AAGTATCGACTCAACTATCAGAGGTAGTTGGCGTCATCGAGCGCCCATCTCGAACCGACGTTGCTGGCCGT ACATTTGTACGGCTCCGCAGTGGATGGCGGCCTGAAGCCACACAGTGATATTGATTTGCTGGTTACGGTG ACCGTAAGGCTTGATGAAACAACGCGGCGAGCTTTGATCAACGACCTTTTGGAAACTTCGGCTTCCCCTG GAGAGAGCGAGATTCTCCGCGCTGTAGAAGTCACCATTGTTGTGCACGACGACATCATTCCGTGGCGTTA TCCAGCTAAGCGCGAACTGCAATTTGGAGAATGGCAGCGCAATGACATTCTTGCAGGTATCTTCGAGCCA GCCACGATCGACATTGATCTGGCTATCTTGCTGACAAAAGCAAGAGAACATAGCGTTGCCTTGGTAGGTC CAGCGGCGGAGGAACTCTTTGATCCGGTTCCTGAACAGGATCTATTTGAGGCGCTAAATGAAACCTTAAC GCTATGGAACTCGCCGCCCGACTGGGCTGGCGATGAGCGAAATGTAGTGCTTACGTTGTCCCGCATTTGG TACAGCGCAGTAACCGGCAAAATCGCGCCGAAGGATGTCGCTGCCGACTGGGCAATGGAGCGCCTGCCGG  $\tt CCCAGTATCAGCCCGTCATACTTGAAGCTAGACAGGCTTATCTTGGACAAGAAGAAGATCGCTTGGCCTC$ GCGCGCAGATCAGTTGGAAGAATTTGTCCACTACGTGAAAGGCGAGATCACCAAGGTAGTCGGCAAATAA GATGCCGCTCGCCAGTCGATTGGCTGAGCTCATGAAGTTCCTATTCCGAAGTTCCGCGAACGCGTAAAGG ATCTAGGTGAAGATCCTTTTTGATAATCTCATGACCAAAATCCCTTAACGTGAGTTTTCGTTCCACTGAG CGTCAGACCCCGTAGAAAAGATCAAAGGATCTTCTTGAGATCCTTTTTTTCTGCGCGTAATCTGCTGCTT AAGGTAACTGGCTTCAGCAGAGCGCAGATACCAAATACTGTCCTTCTAGTGTAGCCGTAGTTAGGCCACC ACTTCAAGAACTCTGTAGCACCGCCTACATACCTCGCTCTGCTAATCCTGTTACCAGTGGCTGCCAG TGGCGATAAGTCGTGTCTTACCGGGTTGGACTCAAGACGATAGTTACCGGATAAGGCGCAGCGGTCGGGC TGAACGGGGGGTTCGTGCACACAGCCCAGCTTGGAGCGAACGACCTACACCGAACTGAGATACCTACAGC GTGAGCTATGAGAAAGCGCCACGCTTCCCGAAGGGAGAAAGGCGGACAGGTATCCGGTAAGCGGCAGGGT  $\tt CGGAACAGGAGGCGCACGAGGGAGCTTCCAGGGGGAAACGCCTGGTATCTTTATAGTCCTGTCGGGTTT$  ${\tt GCAACGCGGCCTTTTACGGTTCCTGGCCTTTTGCTGGCCTTTTGCTCACATGTTCTTTCCTGCGTTATC}$ GAGCGCAGCGAGTCAGTGAGCGAGGAAGCGGAAGAGCGCCTGATGCGGTATTTTCTCCTTACGCATCTGT GATCCGAAGTTCCTATTCTTCAAATAGTATAGGAACTTCATAACTTCGTATAGGATACTTTATACGAAGT ACATGGAGGGCACCGTGGACAACCATCACTTCAAGTGCACATCCGAGGGCGAAGGCAAGCCCTACGAGGG CACCCAGACCATGAGAATCAAGGTGGTCGAGGGCGGCCCTCTCCCCTTCGCCTTCGACATCCTGGCTACT AGCTTCCTCTACGGCAGCAAGACCTTCATCGACCACACCCAGGGCATCCCCGACTTCTTCAAGCAGTCCT TCCCTGAGGGCTTCACATGGGAGAGAGTCACCACATACGAAGACGGGGGCGTGCTGACCGCTACCCAGGA CACCAGCCTCCAGGACGGCTGCCTCATCTACAACGTCAAGATCAGAGGGGTGAACTTCACATCCAACGGC CCTGTGATGCAGAAGAAACACTCGGCTGGGAGGCCTTCACCGAGACGCTGTACCCCGCTGACGGCGGCC TGGAAGGCAGAAACGACATGGCCCTGAAGCTCGTGGGCGGGAGCCATCTGATCGCAAACATCAAGACCAC ATATAGATCCAAGAACCCGCTAAGAACCTCAAGATGCCTGGCGTCTACTATGTGGACTACAGACTGGAA AGAATCAAGGAGGCCAACAACGAGACCTACGTCGAGCAGCAGGTGGCCAGTGGCCAGATACTGCGACC TCCCTAGCAAACTGGGGCACAAGCTCAATTAACTCGAGCACCACCACCACCACCACTGAGATCCGGCTGC TAACAAAGCCCGAAAGGAAGCTGAGTTGGCTGCTGCCACCGCTGAGCAATAACTAGCATAACCCCTTGGG GCCTCTAAACGGGTCTTGAGGGGTTTTTTGCTGAAAGGAGGAACTATATCCGGCTGCAGAAGCTTATAAC TTCGTATAGGATACTTTATACGAAGTTATGATATCAAAGAGGAGAAAGGTACCATGGTGAGCAAGGGCGA GGAGCTGTTCACCGGGGTGGTGCCCATCCTGGTCGAGCTGGACGGCGACGTAAACGGCCACAAGTTCAGC GTGTCCGGCGAGGGCGAGGCCATGCCACCTACGGCAAGCTGACCCTGAAGTTCATCTGCACCACCGGCA CGACCACATGAAGCACGACTTCTTCAAGTCCGCCATGCCCGAAGGCTACGTCCAGGAGCGCACCATC TTCTTCAAGGACGACGCAACTACAAGACCCGCGCCGAGGTGAAGTTCGAGGGCGACACCCTGGTGAACC GCATCGAGCTGAAGGGCATCGACTTCAAGGAGGACGCCAACATCCTGGGGCACAAGCTGGAGTACAACTA CAACAGCCACAACGTCTATATCATGGCCGACAAGCAGAAGAACGGCATCAAGGTGAACTTCAAGATCCGC  $\tt CACAACATCGAGGACGGCAGCATCGCCGACCACTACCAGCAGAACACCCCCATCGGCGACGGCC$ CCGTGCTGCCCGACAACCACTACCTGAGCACCCAGTCCGCCCTGAGCAAAGACCCCAACGAGAAGCG CGATCACATGGTCCTGGAGTTCGTGACCGCCGCCGGGATCACTCTCGGCATGACGAGCTGTACAAG
TAACTCGAGCACCACCACCACCACCACTGAGATCCGGCTGCTAACAAAGCCCGAAAGGAAGCTGAGTTGG
CTGCTGCCACCGCTGAGCAATAACTAGCATAACCCCTTGGGGCCTCTAAACGGGTCTTGAGGGGTTTTTT
GCTGAAAGGAGGAACTATATCCGGAAGCTTGAAGTTCCTATTCTTCAAATAGTATAGGAACTTCATAACT
TCGTATAGCATACATTATACGAAGTTATGAATTCATTAAAGAGGAGAAAGGTACCATGGTGCGCTCCTCC
AAGAACGTCATCAAGGAGGTTCATGCGCTTCAAGGTGCGCACGAGGGCCACCGTGAACGGCCACGAGGTTCG
AGATCGAGGGCGAGGGCCGCCCCTACGAGGGCCACAACACCGTGAAGCTGAAGGTGACCAAGGG
CGGCCCCTGCCCTTCGCCTGGGACATCCTGTCCCCCCAGTTCCAGTACGCTCCAAGGTGTACGTGAAG

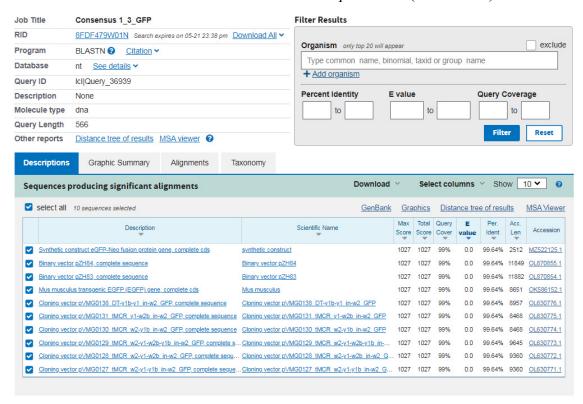
GGACGGCGCCACTACCTGGTGGAGTTCAAGTCCATCTACATGGCCAAGAAGCCCGTGCAGCTGCCCGG CTACTACTACGTGGACTCCAAGCTGGACATCACCTCCCACAACGAGGACTACACCATCGTGGAGCAGTAC GAGCGCACCGAGGGCCGCCACCACCTGTTCCTGTAGCTCGAGCACCACCACCACCACCACCACTGAGATCCGG CTGCTAACAAGCCCGAAAGGAAGCTGAGTTGGCTGCCACCGCTGAGCAATAACTAGCATAACCCCT TGGGGCCTCTAAACGGGTCTTGAGGGGTTTTTTTGCTGAAAGGAGGAACTATATCCGGCTGCAGAAGCTTA TAACTTCGTATAGCATACATTATACGAAGTTATGATATCAGTACTGTCGACAGAAAAAGAGGGAGAAAGGT ACCATGTCAGAATTAATTAAAGAAAATATGCACATGAAATTATATATGGAAGGTACTGTCAACAATCATC TGAAGGTGGACCCCTGCCCTTTGCGTTTGACATTCTCGCAACGAGCTTTATGTACGGGTCTAAAACTTTT ATCAATCACACCCAAGGCATTCCTGACTTTTTTAAACAGTCCTTTTCCTGAAGGCTTTACCTGGGAACGTG TAACAACTTATGAAGATGGCGGTGTACTTACAGCAACTCAAGATACGAGTTTACAAGATGGCTGTCTGAT TGGGAAGCATCAACAGAAACCTTATATCCTGCGGACGGTGGCTTAGAAGGACGCGCAGACATGGCACTGA AATTAGTTGGAGGCGGTCATTTAATCTGCAACCTGAAAACCACCTATCGTTCCAAAAAAACCCGCTAAAAA CCTTAAAATGCCTGGAGTATACTATGTTGATCGTCGCTTAGAACGTATTAAAGAAGCTGATAAAGAAACC TACGTTGAACAACATGAAGTAGCCGTAGCCCGTTATTGTGACCTTCCGTCGAAATTAGGACATCGTTGAC TCGAGCACCACCACCACCACTGAGATCCGGCTGCTAACAAAGCCCGAAAGGAAGCTGAGTTGGCTGC TGCCACCGCTGAGCAATAACTAGCATAACCCCTTGGGGCCTCTAAACGGGTCTTGAGGGGTTTTTTGCTG

AAAGGAGGAACTATATCCGGAAGCTTAGATCTGATCTATTACCCTGTTATCCCTA

*Nota.* Dirección:  $5' \rightarrow 3'$ 

# Anexo E

Obtención de las secuencias nucleotídicas alineadas del GFP reportadas en el GenBank con la secuencia consenso de la GFP del pez Cebra (Danio rerio).

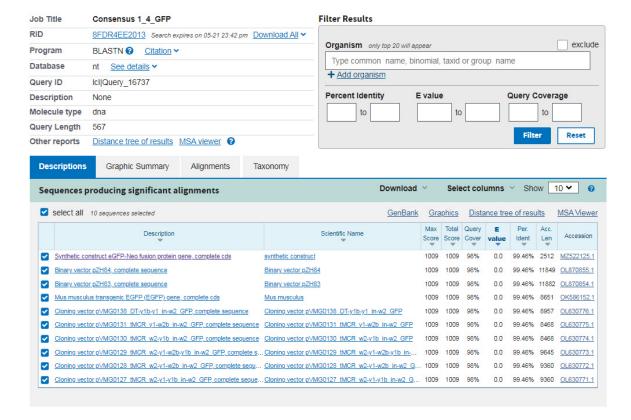


# Synthetic construct eGFP-Neo fusion protein gene, complete cds

Sequence ID: MZ522125.1 Length: 2512 Number of Matches: 1

Range 1: 550 to 1111 GenBank Graphics ▼ Next Match ▲ Previous Match

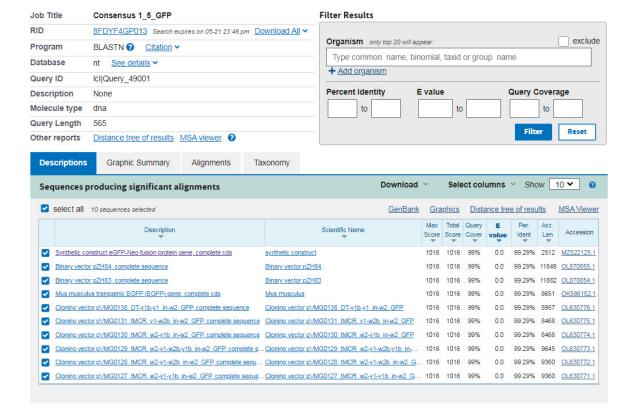
Score			Expect	Identities	(000)	Gaps	Strand	
102/1	oits(556	)	0.0	561/563	(99%)	1/563(0%)	Plus/Minu	S
Query	1	GTGCTCC	AAGTAGTG	GTTGTCGGG	CAGCAGCACG	GGCCGTCGCCGA	TGGGGGTGTTCTG	60
Sbjct	1111	dtdct-c	AGGTAGTG	sttatcaaa	CAGCAGCACG	GGCCGTCGCCGA	rtgggggtgttctg	1053
Query	61	CTGGTAG	TGGTCGGC	GAGCTGCAC	GCTGCCGTCC	CGATGTTGTGGC	GGATCTTGAAGTT	120
Sbjct	1052	CTGGTAG	TGGTCGGC	GAGCTGCAC	GCTGCCGTCC	rcgatgttgtgg	GGATCTTGAAGTT	993
Query	121	CACCTTG	ATGCCGTT	CTTCTGCTT	GTCGGCCATG	TATAGACGTTGT	GGCTGTTGTAGTT	180
Sbjct	992	CACCTTG	ATGCCGTT	cttctgctt	GTCGGCCATG	TATAGACGTTGT	GGCTGTTGTAGTT	933
Query	181	GTACTCC	AGCTTGTG	CCCCAGGAT	GTTGCCGTCC	CCTTGAAGTCGA	TGCCCTTCAGCTC	240
Sbjct	932	GTACTCC	AGCTTGTG	CCCCAGGAT	GTTGCCGTCC	CCTTGAAGTCGA	TGCCCTTCAGCTC	873
Query	241	GATGCGG	TTCACCAG	GGTGTCGCC	CTCGAACTTC	ACCTCGGCGCGG	TCTTGTAGTTGCC	300
Sbjct	872	GATGCGG	TTCACCAG	GGTGTCGCC	CTCGAACTTC	ACCTCGGCGCGG	TCTTGTAGTTGCC	813
Query	301	GTCGTCC	TTGAAGAA	GATGGTGCG	CTCCTGGACG	TAGCCTTCGGGCA	TGGCGGACTTGAA	360
Sbjct	812	GTCGTCC.	TTGAAGAA	GATGGTGCG	CTCCTGGACG	TAGCCTTCGGGCA	TGGCGGACTTGAA	753
Query	361	GAAGTCG	TGCTGCTT	CATGTGGTC	GGGGTAGCGG	TGAAGCACTGCA	CGCCGTAGGTCAG	420
Sbjct	752	GAAGT CG	TGCTGCTT	CATGTGGTC	GGGGTAGCGG	TGAAGCACTGCA	ACGCCGTAGGTCAG	693
Query	421	GGTGGTC	ACGAGGGT	GGGCCAGGG	CACGGGCAGC	TGCCGGTGGTGC	AGATGAACTTCAG	480
Sbjct	692	GGTGGTC	ACGAGGGT(	GGGCCAGGG	CACGGGCAGC	TGCCGGTGGTGC	AGATGAACTTCAG	633
Query	481		TTGCCGTA	GGTGGCATC	GCCCTCGCCC	CGCCGGACACGC	TGAACTTGTGGCC	540
Sbjct	632	GGTCAGC	TTGCCGTA	GGTGGCATC	GCCCTCGCCC	CGCCGGACACGC	TGAACTTGTGGCC	573
Query	541	GTTTACG	TCGCCGTC	CAGCTCGA	563			
Sbjct	572	GTTTACG	TCGCCGTC	CAGCTCGA	550			



# Synthetic construct eGFP-Neo fusion protein gene, complete cds

Sequence ID: MZ522125.1 Length: 2512 Number of Matches: 1

Range	1: 557	to 1111 GenBa	nk Graphics			▼ Next N	Match /	Previous Match
Score	oits(546	Expe		5 7(99%)	Gaps 3/557(0%)	Strand Plus/Plu	15	_
		-						_
Query	12	GGAC-GCGACG	AAACGGCCACA	AGTTCAGCGTGT(	CCGGCGAGGGCGAGG	GCGATGCCAC	70	
Sbjct	557	GGACGGCGACGT	AAACGGCCACA	AGTTCAGCGTGT	CCGGCGAGGGCGAGG	GCGATGCCAC	616	
Query	71	CTACGGCAAGCT	GACCCTGAAGT	TCATCTGCACCA	CCGGCAAGCTGCCCG	TGCCCTGGCC	130	
Sbjct	617	CTACGGCAAGCT	GACCCTGAAGT	TCATCTGCACCA	CCGGCAAGCTGCCCG	TGCCCTGGCC	676	
Query	131	CACCCTCGTGAC	CACCCTGACCT	ACGGCGTGCAGT	GCTTCAGCCGCTACC	CCGACCACAT	190	
Sbjct	677	CACCCTCGTGAG	CACCCTGACCT.	ACGGCGTGCAGT		CCGACCACAT	736	
Query	191	GAAGCAGCACGA	CTTCTTCAAGT	CCGCCATGCCCG/	AAGGCTACGTCCAGG	AGCGCACCAT	250	
Sbjct	737	GAAGCAGCACGA	CTTCTTCAAGT	CCGCCATGCCCG		AGCGCACCAT	796	
Query	251	CTTCTTCAAGGA	CGACGGCAACT	ACAAGACCCGCG	CCGAGGTGAAGTTCG	AGGGCGACAC	310	
Sbjct	797	CTTCTTCAAGGA	CGACGGCAACT.	ACAAGACCCGCG	CCGAGGTGAAGTTCG	AGGGCGACAC	856	
Query	311	CCTGGTGAACCC	CATCGAGCTGA	AGGGCATCGACT	TCAAGGAGGACGGCA	ACATCCTGGG	370	
Sbjct	857	CCTGGTGAACCC	CATCGAGCTGA	AGGGCATCGACT	TCAAGGAGGACGGCA	ACATCCTGGG	916	
Query	371	GCACAAGCTGGA	GTACAACTACA	ACAGCCACAACG	TCTATATCATGGCCG	ACAAGCAGAA	430	
Sbjct	917	GCACAAGCTGGA	GTACAACTACA	ACAGCCACAACG	TCTATATCATGGCCG	ACAAGCAGAA	976	
Query	431	GAACGGCATCAA	GGTGAACTTCA	AGATCCGCCACA	ACATCGAGGACGGCA	GCGTGCAGCT	490	
Sbjct	977	GAACGGCATCA	GGTGAACTTCA	AGATCCGCCACA	ACATCGAGGACGGCA	GCGTGCAGCT	1036	
Query	491	CGCCGACCACTA	CCAGCAGAACA	CCCCCATCGGCG	ACGGCCCCGTGCTGC	TGCCCGACAA	550	
Sbjct	1037	CGCCGACCACTA	CCAGCAGAACA	CCCCCATCGGCG	ACGGCCCCGTGCTGC	TGCCCGACAA	1096	
Query	551	CCACTACCTTGA	AGCAC 567					
Sbjct	1097	CCACTACCT-GA	-GCAC 1111					



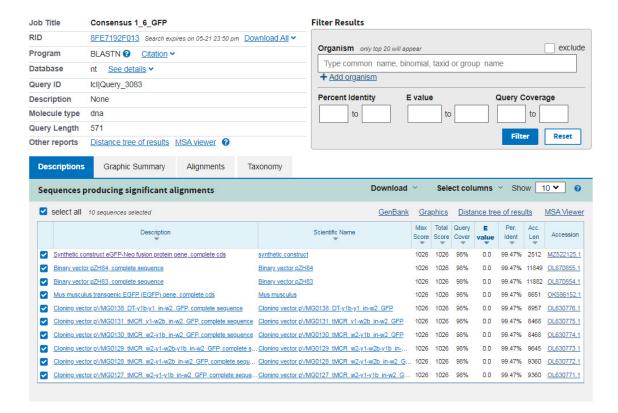
W Nevt Match A Dravious Match

# Synthetic construct eGFP-Neo fusion protein gene, complete cds

Sequence ID: MZ522125.1 Length: 2512 Number of Matches: 1

Panes 1, 550 to 1111 GenBank Granbics

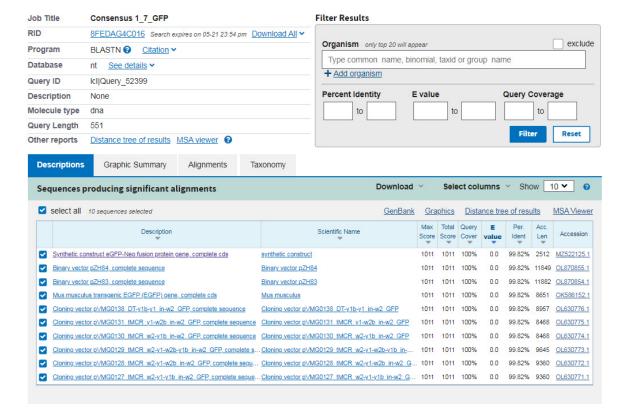
Expect Identities Gaps Strand its(550) 0.0 559/563(99%) 1/563(0%) Plus/Plus
1,000(0.0)
3 TCGAGCTGGGAGGCGACGTAAACGGCCACAAGTTCAGCGTGTCCGGCGAGGGCGAGGGCG 62
550 TCGAGCTGGACGGCGACGTAAACGGCCACAAGTTCAGCGTGTCCGGCGAGGGCGAGGGCG 609
63 ATGCCACCTACGGCAAGCTGACCCTGAAGTTCATCTGCACCACCGGCAAGCTGCCCGTGC 122
610 ATGCCACCTACGGCAAGCTGACCCTGAAGTTCATCTGCACCACCGGCAAGCTGCCCGTGC 669
123 CCTGGCCCACCCTGGACCACCCTGACCTACGGCGTGCAGTGCTTCAGCCGCTACCCCG 182
670 CCTGGCCCACCCTCGTGACCACCCTGACCTACGGCGTGCAGTGCTTCAGCCGCTACCCCG 729
183 ACCACATGAAGCAGCACGACTTCTTCAAGTCCGCCATGCCCGAAGGCTACGTCCAGGAGC 242
730 ACCACATGAAGCAGCACGACTTCTTCAAGTCCGCCATGCCCGAAGGCTACGTCCAGGAGC 789
243 GCACCATCTTCTCAAGGACGACGGCAACTACAAGACCCGCCGGGGTGAAGTTCGAGG 302
790 GCACCATCTTCTTCAAGGACGACGGCAACTACAAGACCCGCGCCGAGGTGAAGTTCGAGG 849
303 GCGACACCCTGGTGAACCGCATCGAGCTGAAGGGCATCGACTTCAAGGAGGACGGCAACA 362
850 GCGACACCCTGGTGAACCGCATCGAGCTGAAGGGCATCGACTTCAAGGAGGACGGCAACA 909
363 TCCTGGGGCACAAGCTGGAGTACAACTACAACAGCCACAACGTCTATATCATGGCCGACA 422
910 TCCTGGGGCACAAGCTGGAGTACAACTACAACAGCCACAACGTCTATATCATGGCCGACA 969
423 AGCAGAAGAACGGCATCAAGGTGAACTTCAAGATCCGCCACAACATCGAGGACGGCAGCG 482
970 AGCAGAAGAACGCATCAAGGTGAACTTCAAGATCCGCCACAACATCGAGGACGGCAGCG 1029
483 TGCAGCTCGCCGACCACTACCAGCAGAACACCCCCATCGGCGACGGCCCCGTGCTGCTGC 542
1030 TGCAGCTCGCCGACCACTACCAGCAGAACACCCCCATCGGCGACGGCCCCGTGCTGCTGC 1089
543 CCGACACCACTACTTGGAGCAC 565
1090 CCGACAACCACTACCTG-AGCAC 1111



#### Synthetic construct eGFP-Neo fusion protein gene, complete cds

Sequence ID: MZ522125.1 Length: 2512 Number of Matches: 1

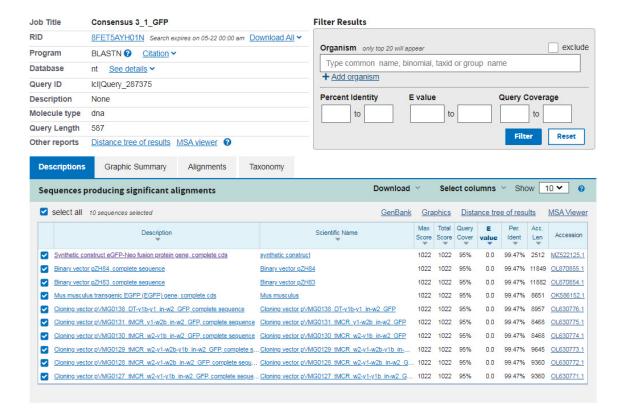
Range	1: 550	to 1112 GenBank	Graphics			▼ Next I	<u>√latch</u> ▲
Score 1026 b	its(555	Expect 0.0	Identities 562/565(99%	6)	Gaps 2/565(0%)	Strand Plus/Minu	s
Query	2	GGTGCTTCAAGTAG	TGGTTGTCGGGCAC	CAGCACGG	GCCGTCGCCG	ATGGGGGTGTTCT	61
bjct	1112	GGTGC-TCAGGTAG	TGGTTGTCGGGCAC	CAGCACGG	GCCGTCGCCG	ATGGGGGTGTTCT	1054
ery	62	GCTGGTAGTGGTCG	GCGAGCTGCACGC1	rgccgtcct	CGATGTTGTGG	CGGATCTTGAAGT	121
jct	1053	GCTGGTAGTGGTCG	GCGAGCTGCACGCT	rgccgtcct	CGATGTTGTGG	CGGATCTTGAAGT	994
ry	122	TCACCTTGATGCCG	TTCTTCTGCTTGTC	GGCCATGA	TATAGACGTTG	TGGCTGTTGTAGT	181
jct	993	TCACCTTGATGCCG	TTCTTCTGCTTGTC	GGCCATGA	TATAGACGTTG	TGGCTGTTGTAGT	934
ry	182	TGTACTCCAGCTTG	TGCCCCAGGATGTT	rgccgtcct	CCTTGAAGTCG	ATGCCCTTCAGCT	241
ct	933	TGTACTCCAGCTTG	TGCCCCAGGATGT	rdccdtcct	CCTTGAAGTCG	ATGCCCTTCAGCT	874
ry	242	CGATGCGGTTCACC	AGGGTGTCGCCCTC	GAACTTCA	CCTCGGCGCGG	GTCTTGTAGTTGC	301
ct	873	CGATGCGGTTCACC	AGGGTGTCGCCCTC	GAACTTCA	cctcddcdcdd	GTCTTGTAGTTGC	814
ry	302	CGTCGTCCTTGAAG	AAGATGGTGCGCTC	CTGGACGT	AGCCTTCGGGC	ATGGCGGACTTGA	361
ct	813	CGTCGTCCTTGAAG	AAGATGGTGCGCT	CTGGACGT	AGCCTTCGGGC	ATGGCGGACTTGA	754
гу	362	AGAAGTCGTGCTGC	TTCATGTGGTCGG	GTAGCGGC	TGAAGCACTGC	ACGCCGTAGGTCA	421
ct	753	AGAAGTCGTGCTGC	TTCATGTGGTCGG	GTAGCGGC	TGAAGCACTGC	ACGCCGTAGGTCA	694
ry	422	GGGTGGTCACGAGG	GTGGGCCAGGGCAG	GGGCAGCT	TGCCGGTGGTG	CAGATGAACTTCA	481
ct	693	GGGTGGTCACGAGG	GTGGGCCAGGGCAG	GGGCAGCT	recceeteete	CAGATGAACTTCA	634
гу	482	GGGTCAGCTTGCCG	TAGGTGGCATCGC	CTCGCCCT	CGCCGGACACG	CTGAACTTGTGGC	541
ct	633	GGGTCAGCTTGCCG	TAGGTGGCATCGC	ctcgccct	CGCCGGACACG	CTGAACTTGTGGC	574
ery	542	CGTTTACGTCGCCG	TCCCAGCTCGA 5	566			
ct	573	CGTTTACGTCGCCG	TCC-AGCTCGA 5	550			



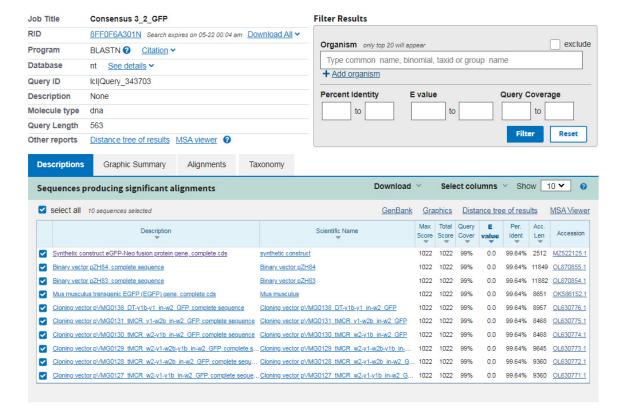
Sequence ID: MZ522125.1 Length: 2512 Number of Matches: 1

4 ESB 4 4444 October

Range	1: 562	to 1111 GenBank	Graphics		▼ Next N	<u>fatch</u> ▲
Score	:h-/F47	Expect	Identities	Gaps	Strand	_
1011	oits(547	) 0.0	550/551(99%)	1/551(0%)	Plus/Minus	3
Query	1	GTGCTCCAGGTAGT	GGTTGTCGGGCAGCAGC	ACGGGGCCGTCGCCGATGG	GGGTGTTCTG	60
Sbjct	1111	ĠŦĠĊŦ-ĊAĠĠŦĀĠŦ		ACGGGGCCGTCGCCGATGG	ĠĠĠŦĠŦŦĊŦĠ	1053
Query	61		CGAGCTGCACGCTGCCG	TCCTCGATGTTGTGGCGGA	TCTTGAAGTT	120
Sbjct	1052	CTGGTAGTGGTCGG	CGAGCTGCACGCTGCCG	TCCTCGATGTTGTGGCGGA	TCTTGAAGTT	993
Query	121	CACCTTGATGCCGT	TCTTCTGCTTGTCGGCC	ATGATATAGACGTTGTGGC	TGTTGTAGTT	180
Sbjct	992	CACCTTGATGCCGT	rcttctgcttgtcggcc	ATGATATAGACGTTGTGGC	TGTTGTAGTT	933
Query	181	GTACTCCAGCTTGT	GCCCCAGGATGTTGCCG	TCCTCCTTGAAGTCGATGC	CCTTCAGCTC	240
Sbjct	932	GTACTCCAGCTTGT	GCCCAGGATGTTGCCG	TCCTCCTTGAAGTCGATGC	ccttcagctc	873
Query	241		GGGTGTCGCCCTCGAAC	TTCACCTCGGCGCGGGTCT	TGTAGTTGCC	300
Sbjct	872			TTCACCTCGGCGCGGGTCT	TGTAGTTGCC	813
Query	301	GTCGTCCTTGAAGA	AGATGGTGCGCTCCTGG	ACGTAGCCTTCGGGCATGG	CGGACTTGAA	360
Sbjct	812	GTCGTCCTTGAAGA	AGATGGTGCGCTCCTGG	ACGTAGCCTTCGGGCATGG	CGGACTTGAA	753
Query	361	GAAGTCGTGCTGCT	TCATGTGGTCGGGGTAG	CGGCTGAAGCACTGCACGC	CGTAGGTCAG	420
Sbjct	752	GAAGTCGTGCTGCT	TCATGTGGTCGGGGTAG	CGGCTGAAGCACTGCACGC	CGTAGGTCAG	693
Query	421	GGTGGTCACGAGGG	TGGGCCAGGGCACGGGC	AGCTTGCCGGTGGTGCAGA	TGAACTTCAG	480
Sbjct	692	GGTGGTCACGAGGG	TGGGCCAGGGCACGGGC	AGCTTGCCGGTGGTGCAGA	TGAACTTCAG	633
Query	481	GGTCAGCTTGCCGT	AGGTGGCATCGCCCTCG	CCCTCGCCGGACACGCTGA	ACTTGTGGCC	540
Sbjct	632	GGTCAGCTTGCCGT			ACTTGTGGCC	573
Query	541		51			
Sbjct	572	GTTTACGTCGC 5	52			

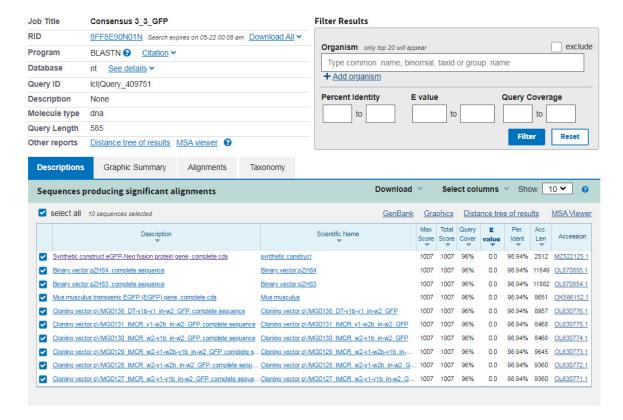


Range	1: 550	to 1111 GenBank	Graphics		▼ Next N	Match A Previous Match
Score 1022 b	bits(553	Expect 0.0	Identities 560/563(99%)	Gaps 1/563(0%)	Strand Plus/Minus	 S
Query	1	GTGCTCCAGTAGTG	TTGTCGGGCAGCAGCAC	GGGCCGTCGCCGATGGG	GGTGTTCTGC	60
Sbict	1111		TTGTCGGGCAGCAGCAC			1052
-						
Query			GAGCTGCACGCTGCCGTCC			120
Sbjct	1051	TGGTAGTGGTCGGC	SAGCTGCACGCTGCCGTCC	TCGATGTTGTGGCGGAT	CTTGAAGTTC	992
Query	121	ACCTTGATGCCGTTC	TTCTGCTTGTCGGCCATG	ATATAGACGTTGTGGCT	STTGTAGTTG	180
Sbjct	991	ACCTTGATGCCGTTC	TTCTGCTTGTCGGCCATG	ATATAGACGTTGTGGCT	STTGTAGTTG	932
Query	181	TACTCCAGCTTGTGC	CCCAGGATGTTGCCGTCC	TCCTTGAAGTCGATGCC	CTTCAGCTCG	240
Sbjct	931	TACTCCAGCTTGTG	CCCAGGATGTTGCCGTCC	TCCTTGAAGTCGATGCC	CTTCAGCTCG	872
Query	241	ATGCGGTTCACCAGG	GTGTCGCCCTCGAACTTC	ACCTCGGCGCGGGTCTT	STAGTTGCCG	300
Sbjct	871	ATGCGGTTCACCAGG	GTGTCGCCCTCGAACTTC	ACCTCGGCGCGGGTCTT	TAGTTGCCG	812
Query	301	TCGTCCTTGAAGAAG	ATGGTGCGCTCCTGGACG	TAGCCTTCGGGCATGGC	GGACTTGAAG	360
Sbjct	811	TCGTCCTTGAAGAAG	ATGGTGCGCTCCTGGACG	TAGCCTTCGGGCATGGC	GGACTTGAAG	752
Query	361	AAGTCGTGCTGCTTC	ATGTGGTCGGGGTAGCGG	CTGAAGCACTGCACGCC	STAGGTCAGG	420
Sbjct	751	AAGTCGTGCTGCTTC	ATGTGGTCGGGGTAGCGG	CTGAAGCACTGCACGCC	GTAGGTCAGG	692
Query	421	GTGGTCACGAGGGTG	GGCCAGGGCACGGCAG	TTGCCGGTGGTGCAGAT	GAACTTCAGG	480
Sbjct	691	GTGGTCACGAGGGT	GGCCAGGGCACGGCAGC	TTGCCGGTGGTGCAGAT	GAACTTCAGG	632
Query	481	GTCAGCTTGCCGTAG	GTGGCATCGCCCTCGCCC	TCGCCGGACACGCTGAA	CTTGTGGCCG	540
Sbjct	631	GTCAGCTTGCCGTAG	GTGGCATCGCCCTCGCCC	TCGCCGGACACGCTGAA	CTTGTGGCCG	572
Query	541	TTTACGTCGCCGTC	CAGCTCGA 563			
Sbjct	571	TTTACGTCGCCGTCC	-AGCTCGA 550			



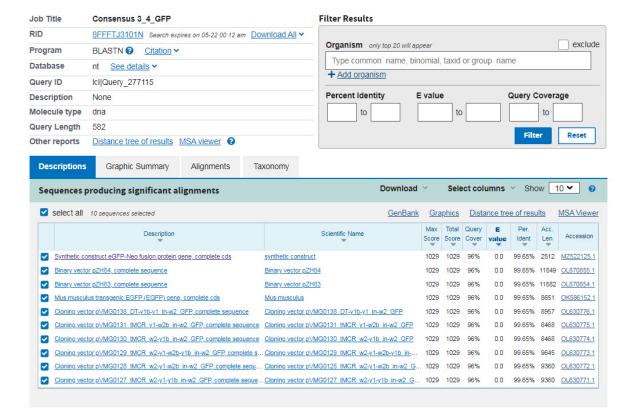
## Synthetic construct eGFP-Neo fusion protein gene, complete cds

ge 1	: 554	to 1112 GenBank	Graphics		▼ Next N	Match A
e 7 bit	ts(556	Expect 0.0	Identities 559/560(99%)	Gaps 1/560(0%)	Strand Plus/Minus	S
у	3	GGTGCTCAGGTAGT	GGTTGTCGGGCAGCAG	CACGGGGCCGTCGCCGATGG	GGGTGTTCTG	62
t :	1112	GGTGCTCAGGTAGT	GTTGTCGGGCAGCAG	CACGGGGCCGTCGCCGATG	GGGTGTTCTG	1053
У	63	CTGGTAGTGGTCGG	CGAGCTGCACGCTGCC	GTCCTCGATGTTGTGGCGG/	ATCTTGAAGTT	122
t :	1052	CTGGTAGTGGTCGG	CGAGCTGCACGCTGCC	GTCCTCGATGTTGTGGCGG/	ATCTTGAAGTT	993
у	123	CACCTTGATGCCGTT	TCTTCTGCTTGTCGGC	CATGATATAGACGTTGTGG	TGTTGTAGTT	182
t !	992	CACCTTGATGCCGT	rcttctgcttgtcggc	CATGATATAGACGTTGTGG	TGTTGTAGTT	933
у	183	GTACTCCAGCTTGT	GCCCCAGGATGTTGCC	GTCCTCCTTGAAGTCGATG	CCTTCAGCTC	242
t	932	GTACTCCAGCTTGT	SCCCCAGGATGTTGCC	GTCCTCCTTGAAGTCGATG	CCTTCAGCTC	873
у	243	GATGCGGTTCACCAC	GGTGTCGCCCTCGAA	CTTCACCTCGGCGCGGGTCT	TGTAGTTGCC	302
t	872	GATGCGGTTCACCAC	GGTGTCGCCCTCGAA	CTTCACCTCGGCGCGGGTC	TGTAGTTGCC	813
У	303	GTCGTCCTTGAAGA	AGATGGTGCGCTCCTG	GACGTAGCCTTCGGGCATG	CGGACTTGAA	362
t	812	GTCGTCCTTGAAGA	AGATGGTGCGCTCCTG	GACGTAGCCTTCGGGCATG	CGGACTTGAA	753
У	363	GAAGTCGTGCTGCT	TCATGTGGTCGGGGTA	GCGGCTGAAGCACTGCACG	CGTAGGTCAG	422
t	752	GAAGTCGTGCTGCT	TCATGTGGTCGGGGTA	GCGGCTGAAGCACTGCACG	CGTAGGTCAG	693
у	423	GGTGGTCACGAGGGT	TGGGCCAGGGCACGGG	CAGCTTGCCGGTGGTGCAG	TGAACTTCAG	482
t	692	GGTGGTCACGAGGG	TGGGCCAGGGCACGGG	CAGCTTGCCGGTGGTGCAG	ATGAACTTCAG	633
у	483	GGTCAGCTTGCCGTA	AGGTGGCATCGCCCTC	GCCCTCGCCGGACACGCTG/	ACTTGTGGCC	542
t	632	GGTCAGCTTGCCGTA	AGGTGGCATCGCCCTC	GCCCTCGCCGGACACGCTG/	ACTTGTGGCC	573
γ	543	GTTTACGTCGCCGT	CCCAGC 562			
t	572	GTTTACGTCGCCGT	CC-AGC 554			

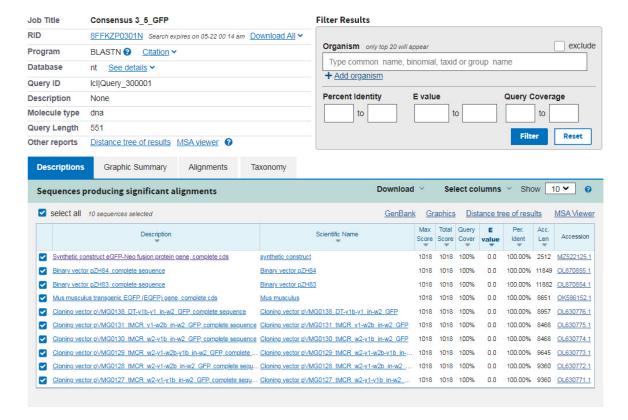


## Synthetic construct eGFP-Neo fusion protein gene, complete cds

Range	1: 550	to 1111	GenBank (	Graphics				▼ Next N	fatch /
Score 1007 b	its(545	)	Expect 0.0	Identities 560/566(999	%)	Gaps 5/566(0%	)	Strand Plus/Minus	5
Query	6	GTGCTCC	AAGTAGTG	STTGTCGGGCAG	CAGCACGGG	GCCGTCGCC	GATGGGG	STGTTCTG	65
Sbjct	1111	GTGCT-C	AGGTAGTG	TTGTCGGGCAG	CAGCACGGG	GCCGTCGCC	GATGGGG	STGTTCTG	1053
uery	66	CTGGTAG	TGGTCGGC	SAGCTGCACGCT	GCCGTCCTC	CGATGTTGT	GGCGGAT	CTTGAAGT	125
bjct	1052	CTGGTAG	TGGTCGGC	AGCTGCACGCT	GCCGTCCTC	-GATGTTGT	GGCGGAT	CTTGAAGT	994
uery	126	TCACCTT	GATGCCGT	TCTTCTGCTTGT	CGGCCATGA	TATAGACGT	TGTGGCT	STTGTAGT	185
bjct	993	TCACCTT	GATGCCGT	rcttctgcttgt	CGGCCATGA	TATAGACGT	teteect	STTGTAGT	934
uery	186	TGTACTO	CAGCTTGTO	GCCCCAGGATGT	TGCCGTCCT	CCTTGAAGT	CGATGCC	CTTCAGCT	245
jct	933	TGTACTO	CAGCTTGT	CCCCAGGATGT	tgccgtcct	CCTTGAAGT	CGATGCC	CTTCAGCT	874
uery	246	CGATGCG	GTTCACCAC	GGTGTCGCCCT	CGAACTTCA	CCTCGGCGC	GGGTCTT	GTAGTTGC	305
jct	873	CGATGCG	ĠŤŤĊĂĊĊĂ	GGTGTCGCCCT	ĊĠÄÄĊŦŦĊÄ	cctcddcdc	GGGTCTT	STAGTTGC	814
ery	306	CGTCGTC	CTTGAAGA	AGATGGTGCGCT	CCTGGACGT.	AGCCTTCGG(	GCATGGC	GGACTTGA	365
jct	813	ĊĠŦĊĠŦĊ	CTTGAAGA	AGATGGTGCGCT	CCTGGACGT	AGCCTTCGG	GCATGGC	GACTTGA	754
iery	366	AGAAGTO	GTGCTGCT	CATGTGGTCGG	GGTAGCGGC	TGAAGCACT	GCACGCC	GTAGGTCA	425
ojct	753	AGAAGTO	ĠŦĠĊŦĠĊŦ	rcatgtggtcgg	GGTAGCGGC	TGAAGCACT	GCACGCC	STAGGTCA	694
uery	426	GGGTGGT	CACGAGGGT	TGGGCCAGGGCA	CGGGCAGCT	TGCCGGTGG	TGCAGAT	GAACTTCA	485
jct	693	GGGTGGT	CACGAGGG	rgggccagggca	ĊĠĠĠĊĀĠĊŦ	tecceetee.	TGCAGAT	SAACTTCA	634
ery	486	GGGTCAG	CTTGCCGT	AGGTGGCATCGC	CCTCGCCCT	CGCCGGACA	CGCTGAA	CTTGTGGC	545
jct	633	GGGTCAG	cttgccgt	AGGTGGCATCGC	cctcccct	cgccggaca(	CGCTGAA	cttdtddc	574
uery	546	CGTTTAC	GTCGC-GT	CCAGCCTCGA	570				
ojct	573	CGTTTAC	dtcdccdt	C-AGC-TCGA	550				



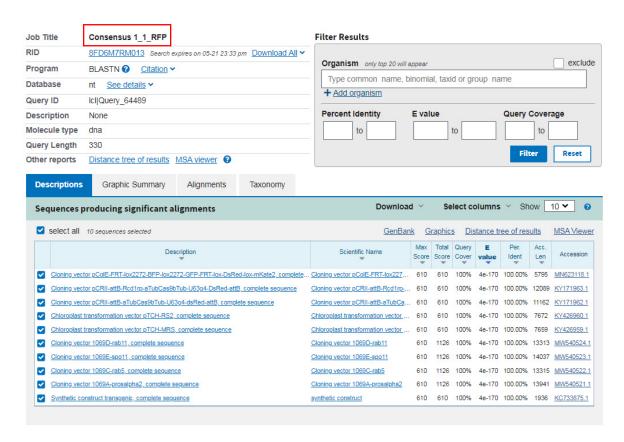
Range	1: 550	to 1112 GenBank	Graphics		▼ Next N	<u>fatch</u> ▲
Score	its(557	Expect 0.0	Identities 562/564(99%)	Gaps 1/564(0%)	Strand Plus/Minus	
<u>uery</u>	1	GGTGCTCCAAGTAG	FGGTTGTCGGGCAGCAG	CACGGGGCCGTCGCCGAT	GGGGGTGTTCT	60
bjct	1112	ĠĠŤĠĊŤ-ĊÁĠĠŤÁĠĬ	rGGTTGTCGGGCAGCAG	CÁCGGGGCCGTCGCCGÁT	ĠĠĠĠĠŦĠŦŦĊŦ	1054
uery	61	GCTGGTAGTGGTCG	CGAGCTGCACGCTGCC	GTCCTCGATGTTGTGGC	GATCTTGAAGT	120
bjct	1053	GCTGGTAGTGGTCG(	GCGAGCTGCACGCTGCC	GTCCTCGATGTTGTGGC	GATCTTGAAGT	994
ery	121	TCACCTTGATGCCG	TCTTCTGCTTGTCGGC	CATGATATAGACGTTGTG	GCTGTTGTAGT	180
bjct	993	TCACCTTGATGCCG			GCTGTTGTAGT	934
	181			GTCCTCCTTGAAGTCGA1		240
iery						
jct	933	TGTACTCCAGCTTG	rgccccaggatgttgcc	GTCCTCCTTGAAGTCGAT	GCCCTTCAGCT	874
ery	241	CGATGCGGTTCACCA	AGGGTGTCGCCCTCGAA	CTTCACCTCGGCGCGGG1	CTTGTAGTTGC	300
jct	873	CGATGCGGTTCACC	AGGGTGTCGCCCTCGAA	CTTCACCTCGGCGCGGGT	CTTGTAGTTGC	814
ery	301	CGTCGTCCTTGAAGA	AGATGGTGCGCTCCTG	GACGTAGCCTTCGGGCAT	GGCGGACTTGA	360
jct	813	CGTCGTCCTTGAAG/			GGCGGACTTGA	754
ry	361	AGAAGTCGTGCTGC	TTCATGTGGTCGGGGTA	GCGGCTGAAGCACTGCAC	GCCGTAGGTCA	420
jct	753	AGAAGTCGTGCTGC			GCCGTAGGTCA	694
ry	421	GGGTGGTCACGAGG	TGGGCCAGGGCACGGG	CAGCTTGCCGGTGGTGCA	GATGAACTTCA	480
jct	693	GGGTGGTCACGAGG	TGGGCCAGGGCACGGG	CAGCTTGCCGGTGGTGCA	AGATGAACTTCA	634
ery	481	GGGTCAGCTTGCCG	rAGGTGGCATCGCCCTC	GCCCTCGCCGGACACGCT	GAACTTGTGGC	540
jct	633	GGGTCAGCTTGCCG	TAGGTGGCATCGCCCTC		GAACTTGTGGC	574
ery	541	CGTTTACGTCGCCG	CCAGCTCGA 564			
jct	573	CGTTTACGTCGCCG	  CCAGCTCGA 550			



1 GTGCTCAGGTAGTGGTTGTCGGGCAGCAGCAGCAGCGGGCCGTCGCCGATGGGGGTGTTCTGC 60 1111 GTGCTCAGGTAGTGGTTGTCGGGCAGCAGCAGCAGGGGCCGTCGCCGATGGGGGTGTTCTGC 1052 61 TGGTAGTGGTCGGCGAGCTGCACGCTGCCGTCCTCGATGTTGTGGCGGATCTTGAAGTTC 120 1051 TGGTAGTGGTCGGCGAGCTGCACGCTGCCGTCCTCGATGTTGTGGCGGATCTTGAAGTTC 992 121 ACCTTGATGGCTGAGCGCACGCTGCCGTCCTCGATGTTGTGGCGGATCTTGAAGTTC 992 122 ACCTTGATGCCGTTCTTCTGCTTGTCGGCCATGATATAGACGTTGTGGCTGTTGTAGTTG 180 1991 ACCTTGATGCCGTTCTTCTGCTTGTCGGCCATGATATAGACGTTGTGGCTGTTTGTAGTTG 932 181 TACTCCAGCTTTGTGCCCCAGGATGTTGCCGTCCTCTTGAAGTCGATGCCCTTCAGCTCG 240 111111111111111111111111111111111111	ange 1: 561	to 1111 GenBank	Graphics		▼ Next N	<u>⁄latch</u> ▲
1111   GTGCTCAGGTAGTGGTTGTCGGGCAGCAGCAGCAGGGGCCGTCGCCGATGGGGGGTGTTCTGC   1052	icore 1018 bits(551					ıs
TGGTAGTGGCGAGCTGCACGCTGCCGTCCTCGATGTTGTGGCGGATCTTGAAGTTC TGGTAGTGGTCGGCGAGCTGCACGCTGCCGTCCTCGATGTTGTGGCGGATCTTGAAGTTC TGGTAGTGGTCGGCGAGCTGCACGCTGCCGTCCTCGATGTTGTGGCGGATCTTGAAGTTC TGGTAGTGGTCGGCCGAGCTGCACGCTGCCGTCCTCGATGTTGTGGCGGATCTTGAAGTTC TGGTAGTGCCGTTCTTCTGCTTGTCGGCCATGATATAGACGTTGTGGCTGTTGTAGTTG TACCTCAGCTTGTGCCCCAGGATGTTGCCGTCCTCTTGAAGTCGATGTGTGTG	uery 1	GTGCTCAGGTAGTG	GTTGTCGGGCAGCAGCA	CGGGGCCGTCGCCGATGGGG	GTGTTCTGC	60
1051 TGGTAGTGGTCGGCAGCTGCACGCTCCTCGATGTTGTGGCGGATCTTGAAGTTC 992  121 ACCTTGATGCCGTTCTTCTGCTTGTCGGCCATGATATAGACGTTGTGGCTGTTGTAGTTG 180  1091 ACCTTGATGCCGTTCTTCTGCTTGCTGGCCATGATATAGACGTTGTGGCTGTTGAGTTG 932  181 TACTCCAGCTTGTGCCCCCAGGATGTTGCCGTCCTCTTGAAGTCGATGCCCTTCAGCTCG 240  10111111111111111111111111111111111	jct 1111	GTGCTCAGGTAGTG	GTTGTCGGGCAGCAGCA	CGGGGCCGTCGCCGATGGGG	GTGTTCTGC	1052
ACCTTGATGCCGTTCTTCTGCTTGTCGGCCATGATATAGACGTTGTGGCTGTTGTAGTTG	ery 61	TGGTAGTGGTCGGC	GAGCTGCACGCTGCCGT	CCTCGATGTTGTGGCGGATC	TTGAAGTTC	120
991 ACCTTGATGCCGTTCTTCTGCTTGTCGCCCATGATATAGACGTTGTGGCTGTTGTAGTTG 932 181 TACTCCAGCTTTGTGCCCCCAGGATGTTGCCGTCCTCTTGAAGTCGATGCCCTTCAGCTCG 240 11111111111111111111111111111111111	jct 1051	TGGTAGTGGTCGGC	GAGCTGCACGCTGCCGT	CCTCGATGTTGTGGCGGATC	TTGAAGTTC	992
TACTCCAGCTTGTGCCCCAGGATGTTGCCGTCCTCTTGAAGTCGATGCCCTTCAGCTCG 240	ery 121	ACCTTGATGCCGTT	CTTCTGCTTGTCGGCCA	TGATATAGACGTTGTGGCTG	TTGTAGTTG	180
TACTCCAGCTTGTGCCCCAGGATGTTGCCGTCCTCTGAAGTCGATGCCCTTCAGCTCG 872  ATGCGGTTCACCAGGGTGTCGCCCTCGAACTTCACCTCGGCGCGGGGTCTTGTAGTTGCCG 300  ATGCGGTTCACCAGGGTGTCGCCCTCGAACTTCACCTCGGCGCGGGGTCTTGTAGTTGCCG 300  TCGTCCTTGAAGAAGATGGTGCGCCTCGGACGTAGCCTTCGGGCATGGCGGACTTGAAG 360  TCGTCCTTGAAGAAGATGGTGCGCTCCTGGACGTAGCCTTCGGGCATGGCGGACTTGAAG 752  AAGTCGTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTCCTGGACGTAGGCACTGCAGGCACTTGAAG 752  AAGTCGTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG 420	jct 991	ACCTTGATGCCGTT	CTTCTGCTTGTCGGCCA	TGATATAGACGTTGTGGCTG	TTGTAGTTG	932
ATGCGGTTCACCAGGGTGTCGCCCTCGAACTTCACCTCGGCGCGGGTCTTGTAGTTGCCG	ery 181	TACTCCAGCTTGTG	CCCCAGGATGTTGCCGT	CCTCCTTGAAGTCGATGCCC	TTCAGCTCG	240
871 ATGCGGTTCACCAGGGTGTCGCCCTCGAACTTCACCTCGGCGCGGGTCTTGTAGTTGCCG 812  301 TCGTCCTTGAAGAAGATGGTGCGCTCCTGGACGTAGCCTTCGGGCATGGCGGACTTGAAG 360  811 TCGTCCTTGAAGAAGATGGTGCGCTCCTGGACGTAGCCTTCGGGCATGGCGGACTTGAAG 752  361 AAGTCGTGCTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGTAGCCTTCGGGCATGGCCGGACTTGAAG 752  362 AAGTCGTGCTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG 420  363 AAGTCGTGCTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG 692  421 GTGGTCACGAGGGTGGGCCAGGGCACGGGCAGCTTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG 480  369 GTGGTCACGAGGGTGGGCCAGGGCACGGGCAGCTTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG 632  481 GTCAGCTTGCCGTAGGTGGCATCGCCCTCGCCCTCGCCGGACACCTGAACTTGTGGCCG 540  361 IIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIII	jct 931	TACTCCAGCTTGTG	CCCCAGGATGTTGCCGT	CCTCCTTGAAGTCGATGCCC	TTCAGCTCG	872
TCGTCCTTGAAGAAGATGGTGCGCTCCTGGACGTAGCCTTCGGGCATGGCGGACTTGAAG TCGTCCTTGAAGAAGAAGATGGTGCGCTCCTGGACGTAGCCTTCGGGCATGGCGGACTTGAAG TCGTCCTTGAAGAAGAAGATGGTGCGCTCCTGGACGTAGCCTTCGGGCATGGCGGACTTGAAG TCGTCCTTGAAGAAGAAGATGGTGCGGCTCCTGGACGTAGCCTTCGGGCATGGCGGACTTGAAG AAGTCGTGCTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG AAGTCGTGCTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG AAGTCGTGCTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG AAGTCGTGCTGCTCATGTGGTCGGGGCACGGGCAGCTTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG ACCOMMON AGTCGACCAGGGCAAGGGCAGCTTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG ACCOMMON AGTCGACCAGGGCAACGGGCACGCTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTTGCCCTGCCCTGCCGGACACCGTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTTGCCCTGCCCTGCCCGGACACCTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTCGCCCTCGCCCGGACACCGTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTCGCCCTCGCCCGGACACCGTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTCGCCCTCGCCCGGACACCGTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTCGCCCTCGCCGGACACCGTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTCGCCCTCGCCGGACACCGCTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTCGCCCTCGCCCGGACACCGCTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTCGCCCTCGCCCTGCCCGGACACCGCTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCCTCGCCCTCGCCCTGCCCGGACACCGCTGAACTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCTGACCTGACCTGGCCCTGACCTGACCTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCTGACCTGACCTGACCTGGCCCCGCCGCCCTGCCCTGCCCTGACCTGACCTTGTGGCCG ACCOMMON AGTCGACCTGACCTGACCTGACCTGACCTGGCCCGCCGCCCTGCCCCCCGCCCG	ery 241	ATGCGGTTCACCAG	GGTGTCGCCCTCGAACT	TCACCTCGGCGCGGGTCTTG	TAGTTGCCG	300
TCGTCCTTGAAGAAGATGGTGCGCTCCTGGACGTAGCCTTCGGGCATGGCGGACTTGAAG  AAGTCGTGCTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG  AAGTCGTGCTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG  AAGTCGTGCTTCATTGGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG  AGGTCACGAGGGTGGGCCAGGGCACGGGCAGCTTGCCGGTGGTGCAGACTTCAGG  GTGGTCACGAGGGTGGGCCAGGGCACGGGCAGCTTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG  AB0  GTCAGCTTGCCGTAGGTGGCCACGGGCACGTTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG  AB1  GTCAGCTTGCCGTAGGTGGCATCGCCCTCGCCCTCGCCGGACACGCTGAACTTGTGGCCG  AB1  GTCAGCTTGCCGTAGGTGGCATCGCCCTCGCCCTCGCCGGACACGCTGAACTTGTGGCCG  TTTACGTCGCC  TTTACGTCGCC  TTTACCGCCC  TTTACCGCCC  TTTACCGCCC  TTTACCGCCC  TCGCCTTGCCGTAGGTGGCATCGCCCTCGCCCTCGCCGGACACCGTGAACTTGTGGCCG  TTTACCGCCC  TTTACCGTCCCC  TTTACCGCCC  TTTACCGCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGCC  TTTACCGTCC  TTTACCGTCC  TTTACCGTCCC  TTTACCGTCC  TTTACCGTCC  TTTACCGTC  TTTACCGCC  TTTACCGTC  TTTACTTC  TTTACCGTC  TTTACCGCC  TTTACCGCC  TTTACCGCC  TTTACCGCC  TTTACCGCC  TTTACCGCC  TTTACC	jct 871	ATGCGGTTCACCAG	GGTGTCGCCCTCGAACT	TCACCTCGGCGCGGGTCTTG	TAGTTGCCG	812
AAGTCGTGCTGCTTCATGTGGTCGGGGTAGCGGCTGAAGCACTGCACGCCGTAGGTCAGG 420	ery 301	TCGTCCTTGAAGAA	GATGGTGCGCTCCTGGA	CGTAGCCTTCGGGCATGGCG	GACTTGAAG	360
751 AAGTCGTGCTTCATGGGTCGGGGTAGCGGCTGAACCACGCCGTAGGTCAGG 692 421 GTGGTCACGAGGGCCAGGGCCACGGGCAGCTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG 480 691 GTGGTCACGAGGGTGGGCCAGGGCACGGCAGCTTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG 632 481 GTCAGCTTGCCGTAGGTGGCATCGCCCTCGCCCTCGCCGGACACGCTGAACTTGTGGCCG 540 631 GTCAGCTTGCCGTAGGTGGCATCGCCCTCGCCCTGCCCGGACACGCTGAACTTGTGGCCG 572 541 TTTACGTCGCC 551	jct 811	TCGTCCTTGAAGAA	GATGGTGCGCTCCTGGA	CGTAGCCTTCGGGCATGGCG	GACTTGAAG	752
421 GTGGTCACGAGGGTGGGCCAGGGCACGGGCAGCTTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG 480	ery 361	AAGTCGTGCTGCTT	CATGTGGTCGGGGTAGC	GGCTGAAGCACTGCACGCCG	TAGGTCAGG	420
691 GTGGTCACGAGGGTGGGCCAGGGCACGGGCACCTTGCCGGTGGTGCAGATGAACTTCAGG 632  481 GTCAGCTTGCCGTAGGTGGCATCGCCCTCGCCCGGACACGCTGAACTTGTGGCCG 540	jct 751	AAGTCGTGCTGCTT	CATGTGGTCGGGGTAGC	GGCTGAAGCACTGCACGCCG	TAGGTCAGG	692
481 GTCAGCTTGCCGTAGGTGGCATCGCCCTCGCCCGGACACGCTGAACTTGTGGCCG 540	ery 421	GTGGTCACGAGGGT	GGGCCAGGGCACGGGCA	GCTTGCCGGTGGTGCAGATG	AACTTCAGG	480
631 GTCAGCTTGCCGTAGGTGGCATCGCCCTCGCCCTCGCCGGACACGCTGAACTTGTGGCCG 572  541 TTTACGTCGCC 551	jct 691	GTGGTCACGAGGGT	GGGCCAGGGCACGGGCA	GCTTGCCGGTGGTGCAGATG	AACTTCAGG	632
541 TTTACGTCGCC 551	ery 481	GTCAGCTTGCCGTA	GGTGGCATCGCCCTCGC	CCTCGCCGGACACGCTGAAC	TTGTGGCCG	540
	jct 631	GTCAGCTTGCCGTA	GGTGGCATCGCCCTCGC	CCTCGCCGGACACGCTGAAC	ttgtggccg	572
	ery 541		51			
	jct 571		61			

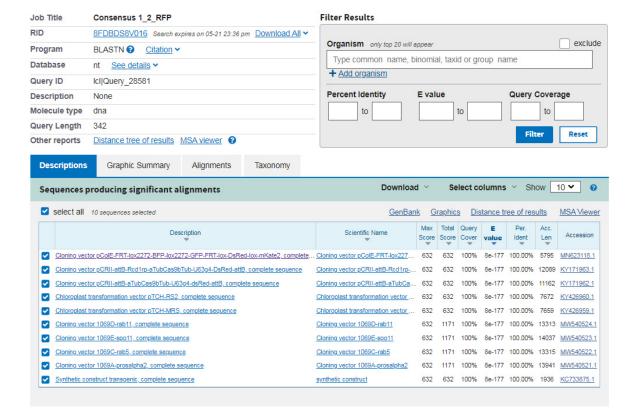
## Anexo F

Obtención de las secuencias nucleotídicas alineadas del RFP reportadas en el GenBank con la secuencia consenso de la GFP del pez Cebra (Danio rerio).



# Cloning vector pCoIE-FRT-lox2272-BFP-lox2272-GFP-FRT-lox-DsRed-lox-mKate2, complete sequence Sequence ID: MN623118.1 Length: 5795 Number of Matches: 1

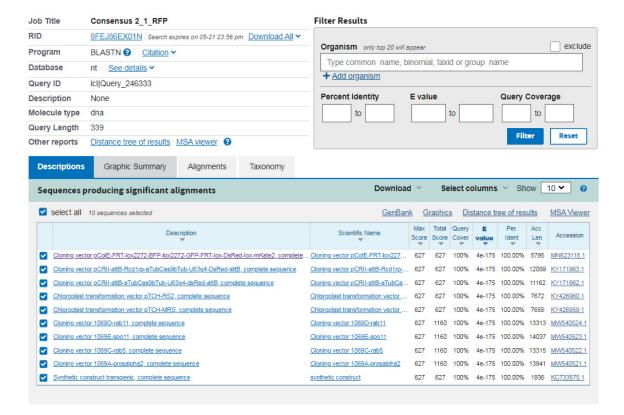
Range 1:	4208	to 4537 GenBank	Graphics		▼ Next Ma	atch 🛦
Score		Expect	Identities	Gaps	Strand	
610 bits(	(330)	4e-170	330/330(100%)	0/330(0%)	Plus/Plus	
Query 1	L	CCGACATCCCCGACTA	ACAAGAAGCTGTCCTT	CCCCGAGGGCTTCAAGTGGGA(	CGCGTGA	60
Sbjct 4	1208	CCGACATCCCCGACTA	ACAAGAAGCTGTCCTT	CCCCGAGGGCTTCAAGTGGGA	cccctca 4	4267
Query 6	51	TGAACTTCGAGGACG(	CGGCGTGGTGACCGT	GACCCAGGACTCCTCCCTGCA(	GACGGCT :	120
Sbjct 4	1268	TGAACTTCGAGGACG	CGGCGTGGTGACCGT	GACCCAGGACTCCTCCCTGCAC	GACGGCT	4327
Query 1	21	GCTTCATCTACAAGG1	GAAGTTCATCGGCGT	GAACTTCCCCTCCGACGGCCC	GTAATGC :	180
Sbjct 4	1328	GCTTCATCTACAAGGT	rGAAGTTCATCGGCGT	GAACTTCCCCTCCGACGGCCC	GTAATGC 4	4387
Query 1	181	AGAAGAAGACCATGG(	CTGGGAGGCCTCCAC	CGAGCGCCTGTACCCCCGCGA(	GGCGTGC :	240
Sbjct 4	1388	AGAAGAAGACCATGG	CTGGGAGGCCTCCAC	CGAGCGCCTGTACCCCCGCGA	deceted 4	4447
Query 2	241	TGAAGGGCGAGATCCA	ACAAGGCCCTGAAGCT	GAAGGACGGCGGCCACTACCT(	GTGGAGT :	300
Sbjct 4	1448	TGAAGGCGAGATCCA	ACAAGGCCCTGAAGCT	GAAGGACGGCGGCCACTACCT	GTGGAGT 4	4507
Query 3	801	TCAAGTCCATCTACAT	TGGCCAAGAAGCCCG	330		
Sbjct 4	1508	TCAAGTCCATCTACAT	rGGCCAAGAAGCCCG	4537		



## Cloning vector pCoIE-FRT-lox2272-BFP-lox2272-GFP-FRT-lox-DsRed-lox-mKate2, complete sequence

Sequence ID: MN623118.1 Length: 5795 Number of Matches: 1

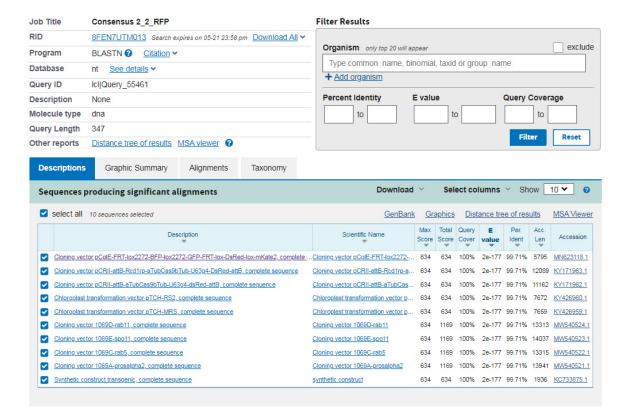
core		Expect	Identities	Gaps	Strand	
532 bits(3	42)	8e-177	342/342(100%)	0/342(0%)	Plus/Minus	
uery 1	CGG	GCTTCTTGGCCA	TGTAGATGGACTTGAACTCCAC	CAGGTAGTGGCCGCC	GTCCTTCA	60
bjct 49	37 CG	GCTTCTTGGCCA	TGTAGATGGACTTGAACTCCAC	CAGGTAGTGGCCGC	GTCCTTCA	4478
uery 61	. GCT	TCAGGGCCTTGT	GGATCTCGCCCTTCAGCACGCC	GTCGCGGGGGTACAG	GCGCTCGG	120
bjct 44	77 GCT	TCAGGGCCTTGT	GGATCTCGCCCTTCAGCACGCC	GTCGCGGGGGTACAG	GCGCTCGG	4418
uery 12	1 TGG	AGGCCTCCCAGC	CCATGGTCTTCTTCTGCATTAC	GGGGCCGTCGGAGGG	GAAGTTCA	180
bjct 44	17 TG	AGGCCTCCCAGC	CCATGGTCTTCTTCTGCATTAC	GGGGCCGTCGGAGG	GAAGTTCA	4358
uery 18	1 CGC	CGATGAACTTCA	CCTTGTAGATGAAGCAGCCGTC	CTGCAGGGAGGAGT	CTGGGTCA	240
ojct 43	57 CGC	CGATGAACTTCA	CCTTGTAGATGAAGCAGCCGTC	CTGCAGGGAGGAGT	CTGGGTCA	4298
uery 24	1 CGG	TCACCACGCCGC	CGTCCTCGAAGTTCATCACGCG	CTCCCACTTGAAGCC	CTCGGGGA	300
bjct 42	97 CG	TCACCACGCCGC	CGTCCTCGAAGTTCATCACGCG	CTCCCACTTGAAGC	CTCGGGGA	4238
uery 30	1 AGG	ACAGCTTCTTGT.	AGTCGGGGATGTCGGCGGGGTG	CTTCA 342		
bjct 42	37 AG	ACAGCTTCTTGT	AGTCGGGGATGTCGGCGGGGTG	CTTCA 4196		



# Cloning vector pCoIE-FRT-lox2272-BFP-lox2272-GFP-FRT-lox-DsRed-lox-mKate2, complete sequence

Sequence ID: MN623118.1 Length: 5795 Number of Matches: 1





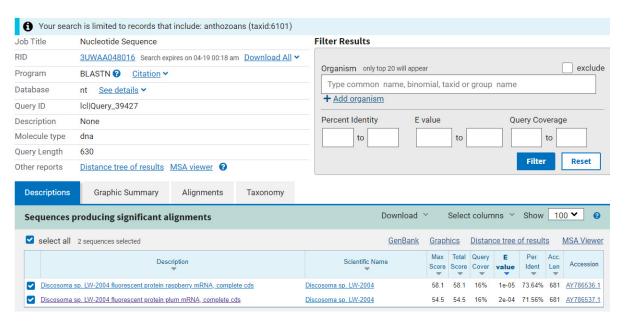
# Cloning vector pCoIE-FRT-lox2272-BFP-lox2272-GFP-FRT-lox-DsRed-lox-mKate2, complete sequence

Sequence ID: MN623118.1 Length: 5795 Number of Matches: 1



## Anexo G

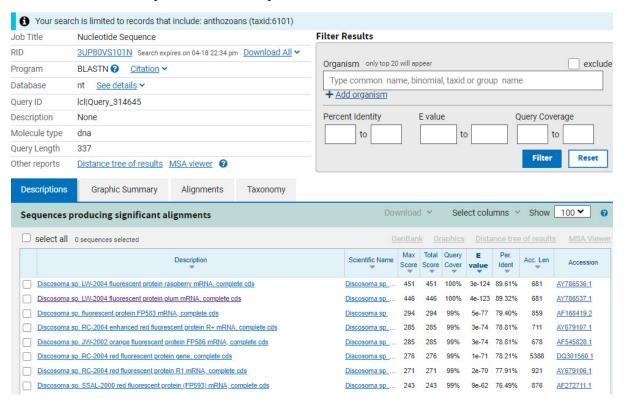
Obtención de las secuencias nucleotídicas de GFP similares al del pez Cebra analizado con otras especies marinas reportadas en el GenBank.



Nota. Uso del BLASTn para el alineamiento.

## Anexo H

Obtención de las secuencias nucleotídicas de RFP similares al del pez Cebra analizado con otras especies marinas reportadas en el GenBank.



Nota. Uso del BLASTn para el alineamiento.

## Anexo I

Alineamiento de la secuencia nucleotídica consenso del RFP del pez Cebra (Danio rerio) con dos secuencias de GFP reportadas en el GenBank de la anémona marina del género Discosoma.

# <u>♣ Download</u> ✓ <u>GenBank</u> <u>Graphics</u>

Discosoma sp. LW-2004 fluorescent protein raspberry mRNA, complete cds

Sequence ID: AY786536.1 Length: 681 Number of Matches: 1

Range 1: 3 to 108 GenBank Graphics

	Match		
* INCAL	IVICILCII	 - VIOUS	IVICILCII

Score		Expect	Identities	Gaps	Strand
58.1 bits(63)		1e-05	81/110(74%)	8/110(7%)	Plus/Plus
Query	9	GGTGAGCAAGGGCG/	AGGAGCTGTTCACCGGGG	TGGTGCCCATCCTGGTCGA	AGC-TGGACG 67
Sbjct	3	GGTGAGCAAGGGCG	AGGAGGTCATCAAGGAGT	TCATGCGCTTCAAGGT-GC	GCATGGAGG 61
Query	68	GCGACGTAAACGGC	CACAAGTTCAGCGTG	TCCGGCGAGGGCGAGGGC	114
Sbjct	62	ĠĊŦĊĊĠŤĠĂĂĊĠĠĊ	ĊĀĊĠĀĠŤŤĊĠAĠĀŦĊĠĀĠ	ĠĠĊĠĀĠĠĠĊĠĀĠĠĠĊ	108

# <u>♣ Download</u> ✓ <u>GenBank</u> <u>Graphics</u>

Discosoma sp. LW-2004 fluorescent protein plum mRNA, complete cds

Sequence ID: AY786537.1 Length: 681 Number of Matches: 1

Range 1: 3 to 108 GenBank Graphics

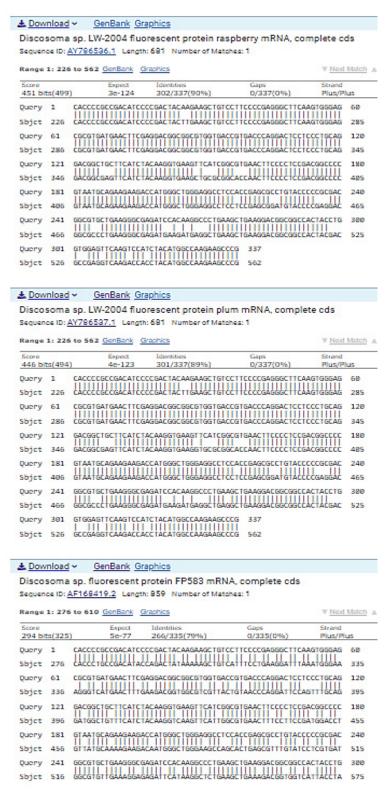
W No	vt Mate	h A I	Drev	ious	Mate	h
Y INC.	AL IVICILL	<u> </u>	TCV		IVICILL	<u> </u>

Score		Expect	Identities	Gaps	Strand
54.5 b	its(59)	2e-04	78/109(72%)	6/109(5%)	Plus/Plus
Query	9	GGTGAGCAAGGGCGAG	GAGCTGTTCACCGGGGTGGTG	CCCATCCTGGTCGAG	CTGGACGG 68
Sbjct	3		GAGGTCATCAAGGAGTTCATG	cgcttcaaggagcac	ATGGAGGG 62
Query	69	CGACGTAAACGGCCAC	AAGTTCAGCGTGTCCGGC	GAGGGCGAGGGC 1:	14
Sbjct	63	CTCCGTGAACGGCCAC	GAGTTCGAGATCGAGGGC	GAGGGCGAGGGC 10	98

Nota. Uso del BLASTn para el alineamiento.

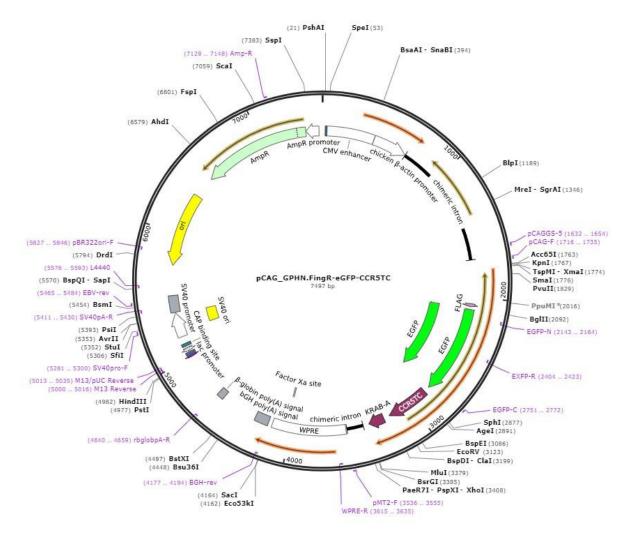
#### Anexo J

Alineamiento de la secuencia nucleotídica consenso del RFP del pez Cebra (Danio rerio) con tres secuencias de RFP reportadas en el GenBank de la anámona marina del género Discosoma.



Nota. Uso del BLASTn para el alineamiento.

**Anexo K**Vector Plasmídico con GFP (Resaltado de color verde) pCAG\_GPHN.FingR-eGFP-CCR5TC (Plasmid #46296)



Vector Plasmídico con RFP (Resaltado de color rojo) pLV-CMV-LoxP-DsRed-LoxP-eGFP (Plasmid #65726)

Anexo L

