



# SANIDAD EN ACUACULTURA

Luis Fernando Aranguren Caro  
CENIACUA

[faranguren@ceniacua.org](mailto:faranguren@ceniacua.org)

Noviembre 25 del 2015

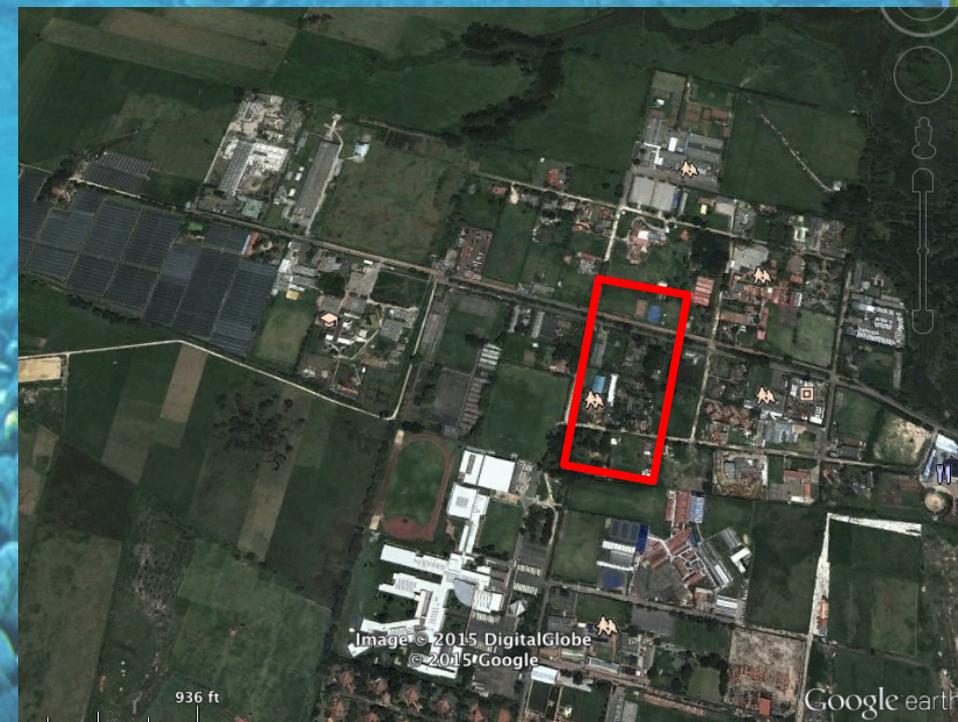


PROGRAMA PARA EL DESARROLLO SOSTENIBLE DE LA ACUICULTURA EN EL CARIBE COLOMBIANO  
– CONVENIO 058/13 GOBERNACION DE BOLIVAR - CENIACUA

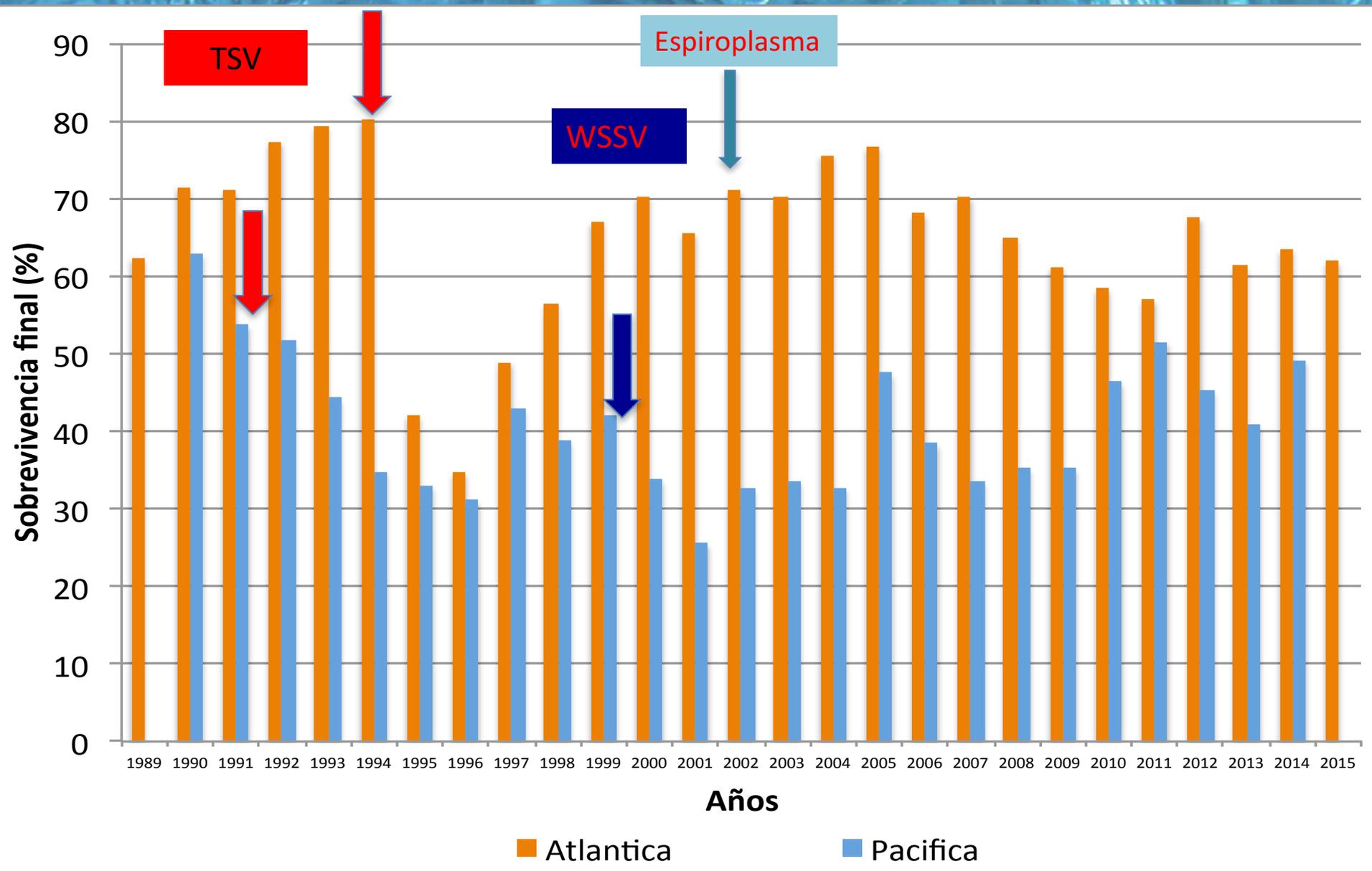
LABORATORIO  
DIAGNOSTICO DE  
CENIACUA  
PUNTA CANOAS



LABORATORIO DE  
BIOENSAYOS DE CENIACUA  
BOGOTA



# Sobrevivencia final del sector camaronicultor



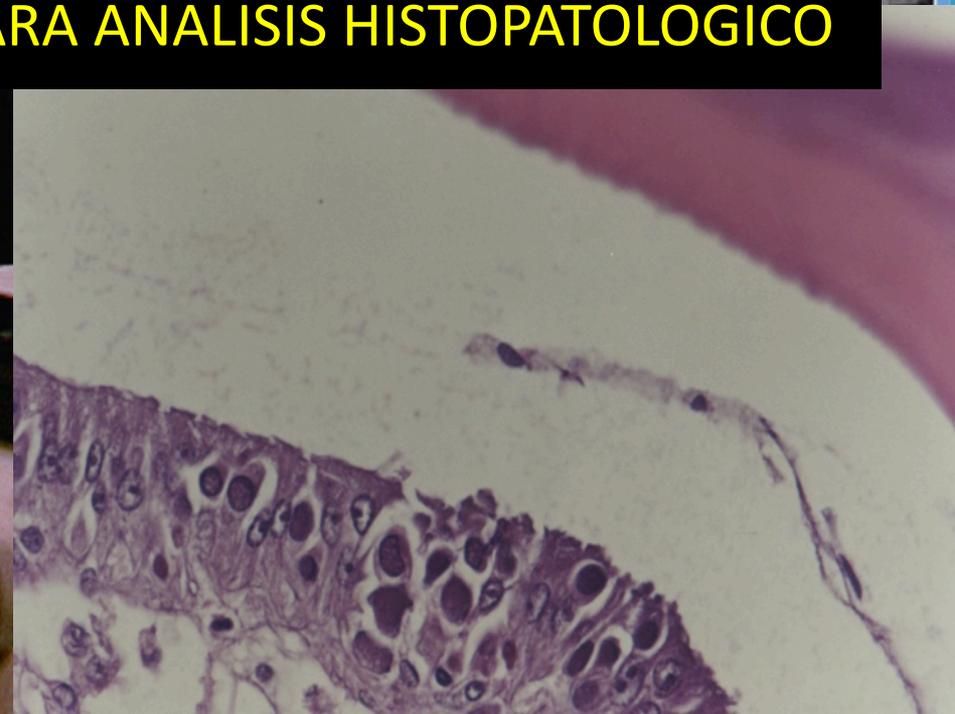


## LABORATORIO CERTIFICADO PARA ANALISIS MICROBIOLÓGICO



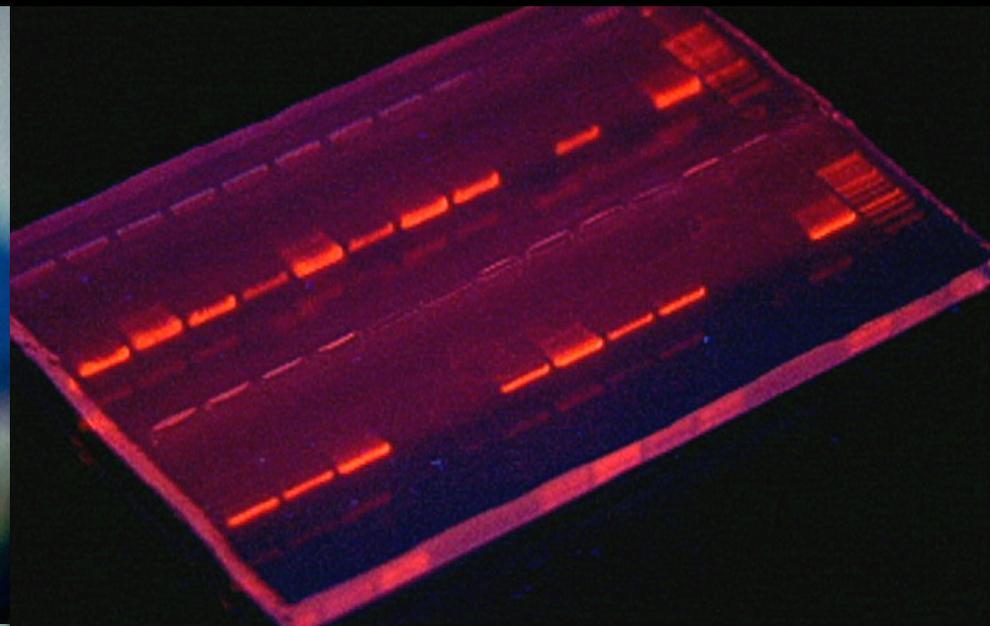
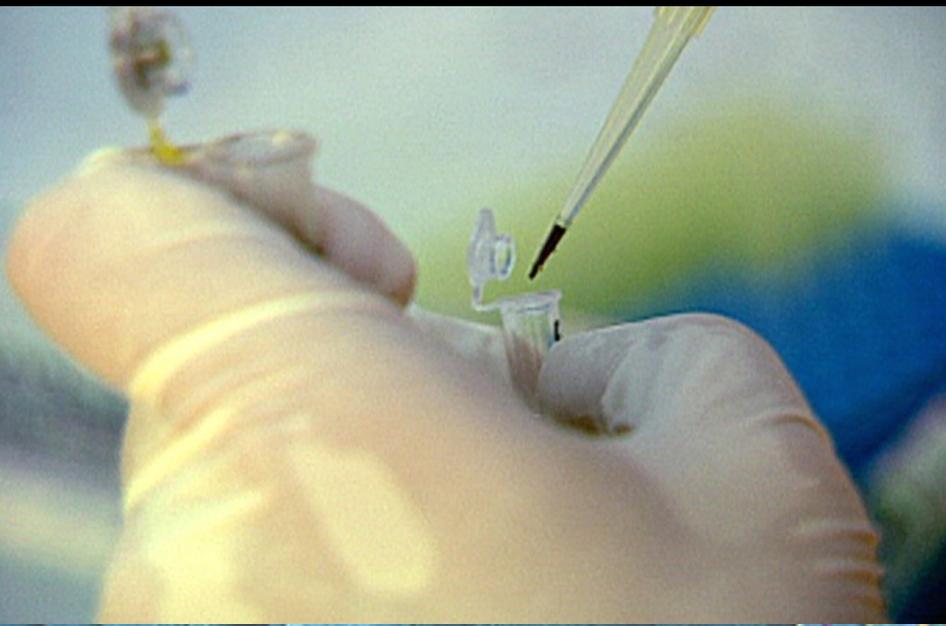


**LABORATORIO CERTIFICADO PARA ANALISIS HISTOPATOLOGICO**





## LABORATORIO CERTIFICADO PARA ANALISIS DE BIOLOGIA MOLECULAR



# MANUAL DE BIOSEGURIDAD PARA LA INDUSTRIA DEL CAMARON DE COLOMBIA



## MANUAL DE BIOSEGURIDAD PARA EL SECTOR CAMARONICULTOR COLOMBIANO

Aranguen L.F., Caraballo X.M., Salazar M.



Gobernador  
Jairo Carlos Gossio  
Secretario de Agricultura  
Álvaro Rondón  
Directora de Desarrollo  
Económico  
Analisis Villalba



Corporación Centro de  
Investigación de la Acuicultura de  
Colombia - CENIACUA

[www.ceniaca.org](http://www.ceniaca.org)

Director Ejecutivo  
Carlos Andrés Suarez  
Directora Científica  
Marcela Salazar Vallejo  
Director Salud Ambiental  
Luis Fernando Aranguen  
Directora Diversificación  
Mabel S. Mendoza Rivera  
Coordinadora Proyectos  
Linda Gilma  
Jefe de Producción  
Jairo Francisco Polanco  
Asistentes de Investigación  
Xenia Caraballo  
Gustavo Parra  
Xiomara Acosta

# MANUAL DE BIOSEGURIDAD PARA LA INDUSTRIA DEL CAMARON DE COLOMBIA

Enfermedad	Listado en el código de la OIE (2015)	Enfermedad presente en Colombia	Categoría
<b>1. Enfermedad de las manchas blancas (WSD)</b>	SI	SI	C1
<b>2. Síndrome del Taura (TSV)</b>	SI	SI	C1
<b>3. Enfermedad de la cabeza amarilla (YHV)</b>	SI	NO	C1
<b>4. Mionecrosis infecciosa (IMNV)</b>	SI	SI	C1
<b>5. Necrosis hepatopancreatica aguda (AHPND / (EMS)</b>	NO	NO	C1
<b>6. Hepatopancreatitis necrotizante (NHP)</b>	SI	NO	C2
<b>7. Microsporidiosis en hepatopancreas (EHP)</b>	NO	NO	C2
<b>8. Baculovirus esférica en P. monodon (MBV)</b>	NO	SI	C2, C3
<b>9. Enfermedad hipodérmica y hematopoyética infecciosa (IHHNV)</b>	SI	SI	C3
<b>10. Microsporidiosis en musculo</b>	NO	SI	C3
<b>11. Baculovirus tetrahedrica (BP)</b>	NO	SI	C3

# DIVISIONES PRODUCTIVAS

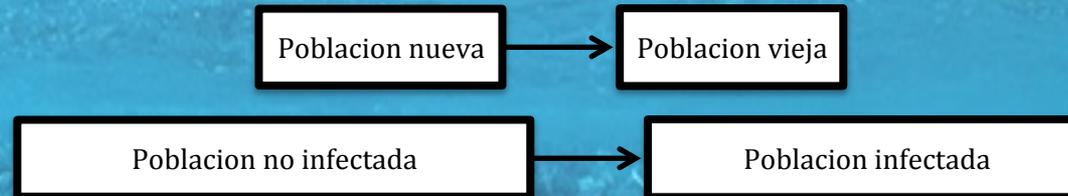
<b>Nivel de prioridad</b>	<b>División</b>
<b>1</b>	Cuarentena
<b>2</b>	Núcleos genéticos y cría de reproductores
<b>3</b>	Maduración y producción de nauplio y larvicultura
<b>4</b>	Precría
	Piscinas de engorde
<b>5</b>	Alimento fresco y alimento vivo
<b>6</b>	Plantas de proceso, oficinas y áreas de tránsito



# MOVIMIENTOS ENTRE ZONAS Y AREAS

Movimiento de personal entre zonas		Acceso
De	Para	
Riesgo moderado	Riesgo alto	No permitido
Riesgo alto	Riesgo moderado	Se permite movimiento para entrega de postlarva. (A excepción de la cuarentena)
Riesgo bajo	Bajo/moderado	Entrega de alimento, y servicios
Bajo moderado	Bajo moderado	No hay restricción

1. Piscinas de engorde /precría



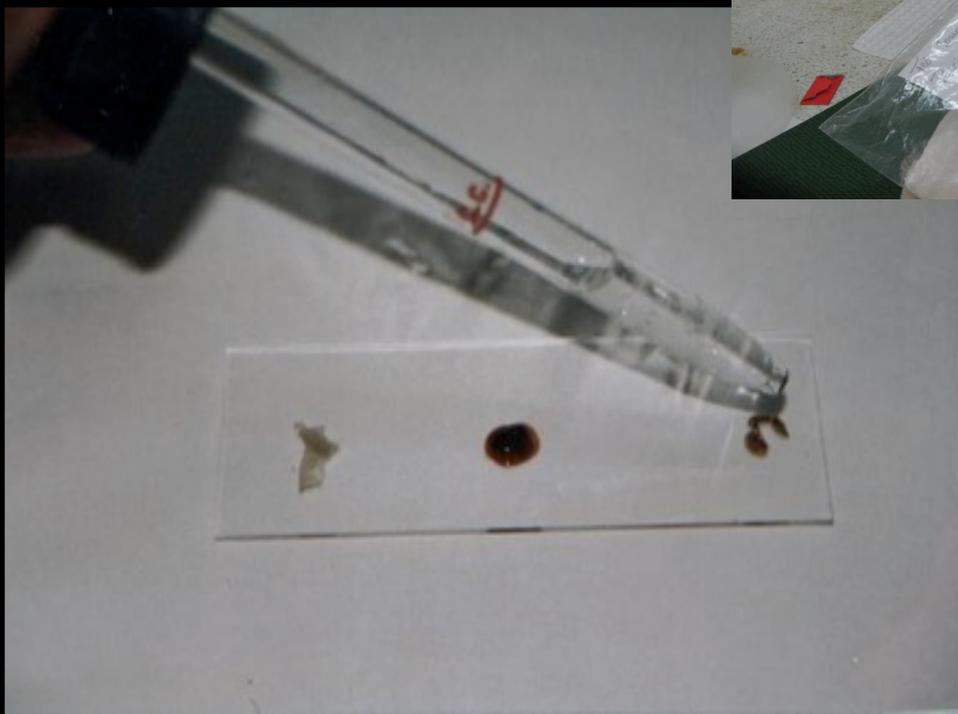
2. Larvicultura



# PROCEDIMIENTOS OPERATIVOS ESTANDARES

<b>8. PROCEDIMIENTOS OPERATIVOS ESTANDARES .....</b>	<b>13</b>
<b>POE 1 PROCEDIMIENTO PARA LA IMPORTACIÓN DE CAMARONES VIVOS A COLOMBIA .....</b>	<b>14</b>
<b>POE 2 CUARENTENA Y PROCEDIMIENTOS CUARENTENALES .....</b>	<b>17</b>
<b>POE 3 TRANSFERENCIA DE CAMARONES.....</b>	<b>21</b>
<b>POE 4. USO DE CAMARONES SALVAJES EN PRODUCCION .....</b>	<b>23</b>
<b>POE 5.CALIDAD DEL AGUA EN CULTIVO DE CAMARON.....</b>	<b>25</b>
<b>POE 6. MONITOREO SANITARIO EN PISCINA Y TANQUE.....</b>	<b>27</b>
<b>POE 7. SIGNOS CLÍNICOS PARA MONITOREO DE CAMARONES DE CULTIVO .....</b>	<b>29</b>
<b>POE 8 ANÁLISIS EN FRESCO EN CAMARONES DE CULTIVO .....</b>	<b>37</b>
<b>POE 9 MONITOREO SANITARIO Y MEDIDAS PROFILACTICAS .....</b>	<b>49</b>
<b>POE 10 PLAN DE CONTINGENCIA GENERAL.....</b>	<b>52</b>
<b>POE 11 TERMINACIÓN DE UNA UNIDAD PRODUCTIVA: COSECHA DE EMERGENCIA O ELIMINACIÓN .....</b>	<b>55</b>
<b>POE 12 ERRADICACIÓN DE CRUSTÁCEOS Y OTROS VECTORES DURANTE LA PREPARACIÓN DE LA PISCINA.....</b>	<b>57</b>
<b>POE 13 PRUEBA DE DESAFIO DE FRIO.....</b>	<b>58</b>
<b>POE 14. USO DE ALIMENTO FRESCO Y ARTEMIA.....</b>	<b>60</b>
<b>POE 15 TOMA DE MUESTRAS PARA ANALISIS DE PCR.....</b>	<b>62</b>
<b>POE 16. FIJACION DE CAMARONES PARA ANALISIS HISTOPATOLOGICO .....</b>	<b>66</b>
<b>POE 17. DESINFECTANTES.....</b>	<b>70</b>
<b>ANEXO 1. LISTA DE LABORATORIO DE REFERENCIA PARA ENFERMEDADES DE CAMARÓN .....</b>	<b>73</b>





# PLAN DE CONTINGENCIA

Patógeno	Categoría	Cuarentena	Reproductores	Postlarvas y precría	Engorde
<b>AHPND (EMS)</b>	C1	Eliminar	Eliminar	Eliminar	Si hay mortalidad Cosechar/ eliminar
<b>WSD</b>	C1	Eliminar	Eliminar	Eliminar	Si hay mortalidad Cosechar/ eliminar
<b>IMNV</b>	C1	Eliminar	Eliminar	Eliminar	Si hay mortalidad Cosechar/ eliminar
<b>TSV</b>	C1	Eliminar	Eliminar	Eliminar	Si hay mortalidad Cosechar/ eliminar
<b>YHV</b>	C1	Eliminar	Eliminar	Eliminar	Si hay mortalidad Cosechar/ eliminar
<b>EHP</b>	C2	Eliminar	Eliminar	Eliminar	-
<b>NHP</b>	C2	Eliminar	Eliminar	Eliminar	Si hay mortalidad Cosechar/ eliminar
<b>IHHNV</b>	C3	Eliminar	Selección individual	-	-
<b>BP</b>	C3	Selección individual	Selección individual	Eliminar si es severo	-
<b>MBV</b>	C3	Selección individual	Selección individual	Eliminar si es severo	-



**MANUAL DE BIOSEGURIDAD PARA LA INDUSTRIA PISCICOLA COLOMBIANA**



# LISTA DE ENFERMEDADES DE PECES IMPORTANTES EN COLOMBIA

Patógeno	CATEGORIA	LISTA DE LA OIE (2015)	<i>Cobia</i> <i>Rachycentron canadum</i>	Mero <i>Epinephelus itajara</i>	Pampano <i>Trachinotus falcatus</i>	Tilapia <i>Oreochromis</i> spp.
Iridovirus de la dorada japonesa RSIVD	C1	Si	x	x	x	x
Síndrome epizoótico ulcerativo – <i>Aphanomyces invadens</i>	C1	Si				x
Encefalopatía y retinopatía viral (VER) o (VNN) - Nodavirus	C1	No	x	x	x	x
Flexibacter	C2	No	x	x	x	x
Estreptococos agalactiae – <i>Estreptococcus iniae</i>	C2	No	x	x	x	x
Vibriosis – <i>Vibrio</i> spp.	C2	No	x	x	x	
Benedenia spp.	C3	No	x	x	x	
Ictiosporidium spp. –	C2	No		x	x	x
Cryptocaryon irritans –	C2	No			x	x
Amyloodinium spp	C2	No	x	x	x	
Aeromonas hydrophila	C1	No	x	x	x	x
Tilapia lake virus	C1	No				x

# ESTADO SANITARIO DEL SECTOR CAMARONICULTOR

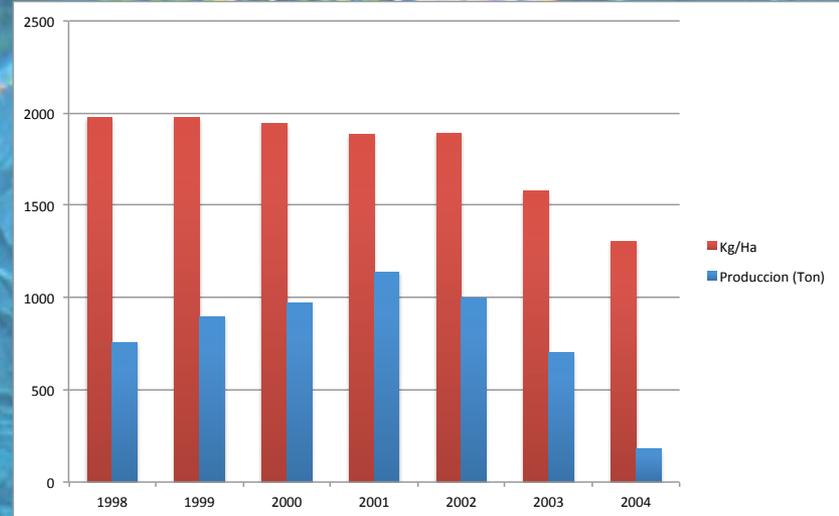


# ESTADO SANITARIO DEL SECTOR CAMARONICULTOR DE LA COSTA CARIBE

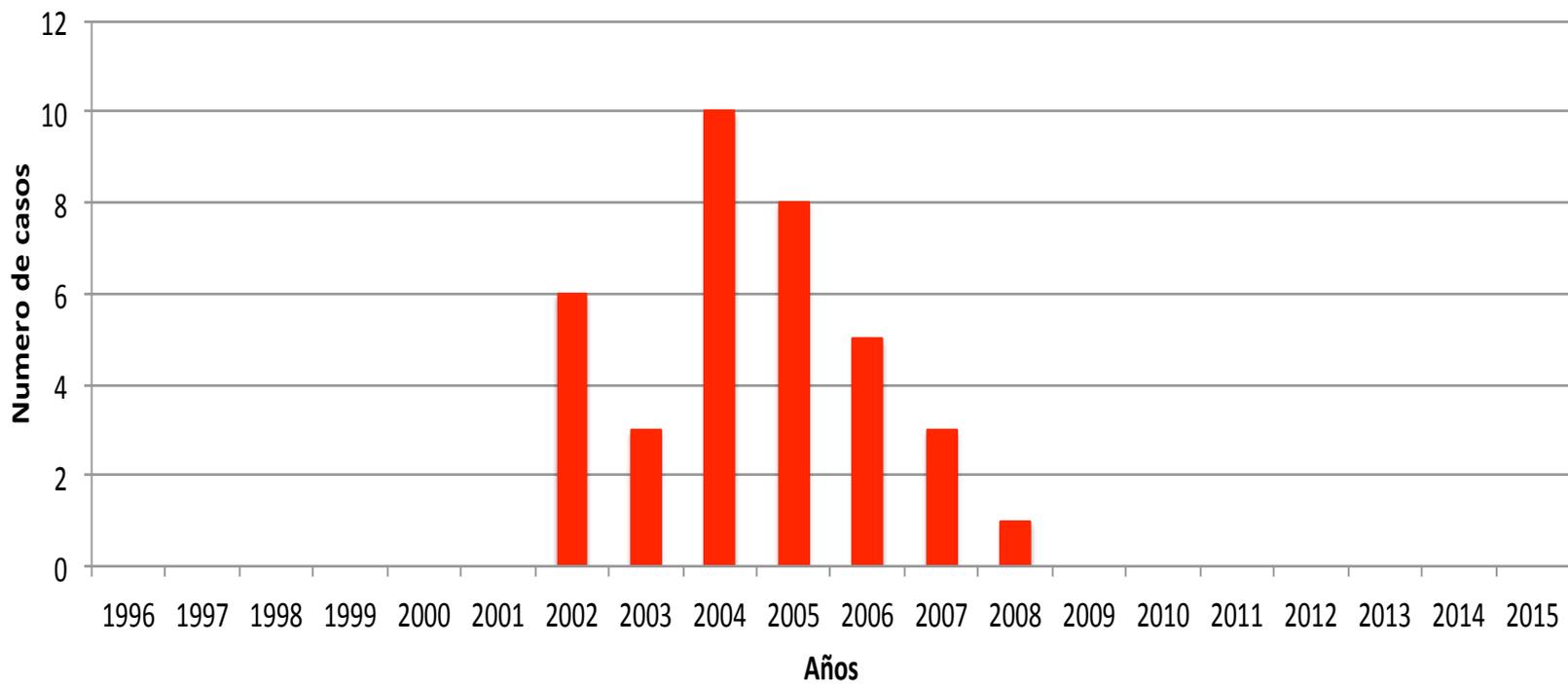
Año	BP	ENTERITIS HEMOCITICA	ESPIROPLASMA	HAPLOSPORIDIUM	HPV	IHHNV	MICROSPORIDIOS	NHP	TSV	VIBRIOSIS	Total
1996	1	5			1	3			1		11
1997	1	1				4					6
1998		3			1	4				1	9
1999	1	13			23	21			5	8	71
2000		23			33	14			30	12	112
2001	3	21			31	4		14	10	7	90
2002		34	6		32	1	2	19	16	15	125
2003		7	3		2	9		7	3	4	35
2004	2	23	10		7	4	1	12	19	15	93
2005		22	8		11	4	5	20	27	24	121
2006	4	30	5		8	1	1	10	37	34	130
2007		23	3		5	1	1	9	27	31	100
2008	5	26	1		2	6	2	6	18	23	89
2009	8	22		7	7	5	6	8	23	27	113
2010	4	16			2	4	1	2	17	19	65
2011	1	12			2	2	7	1	10	12	47
2012	1	3		1	4	5	7	3	11	13	48
2013		7			2	3	1	0	2	4	19
2014	1	10				18	1	0	4	10	44
2015	0	12	0	0	4	200	5	158	0	18	
Total	32	301	36	8	173	113	35	111	260	259	1328



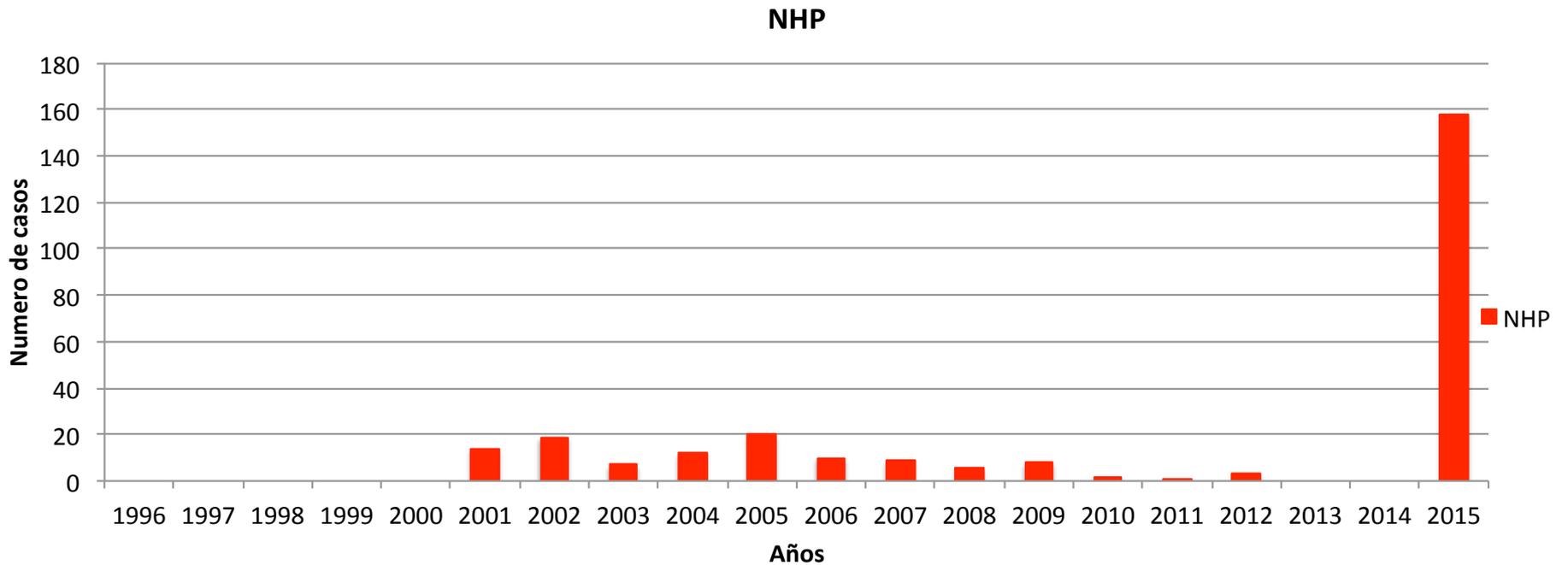
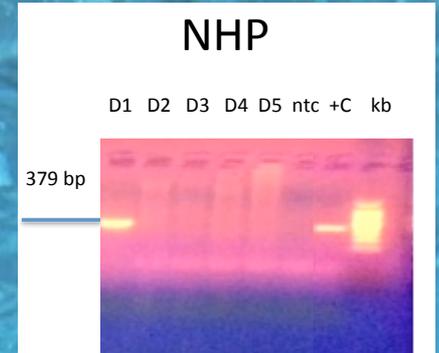
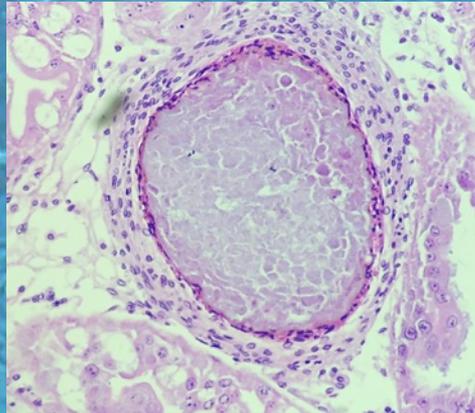
# ESPIROPLASMA



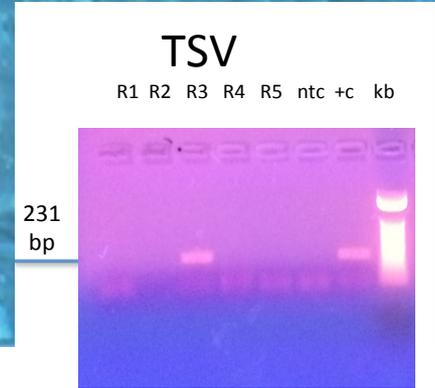
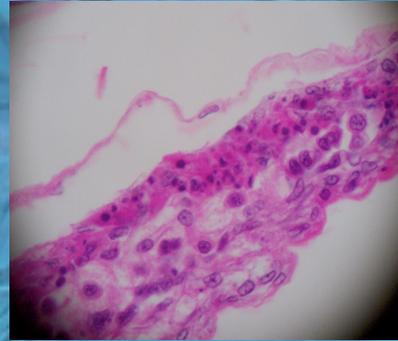
## ESPIROPLASMA



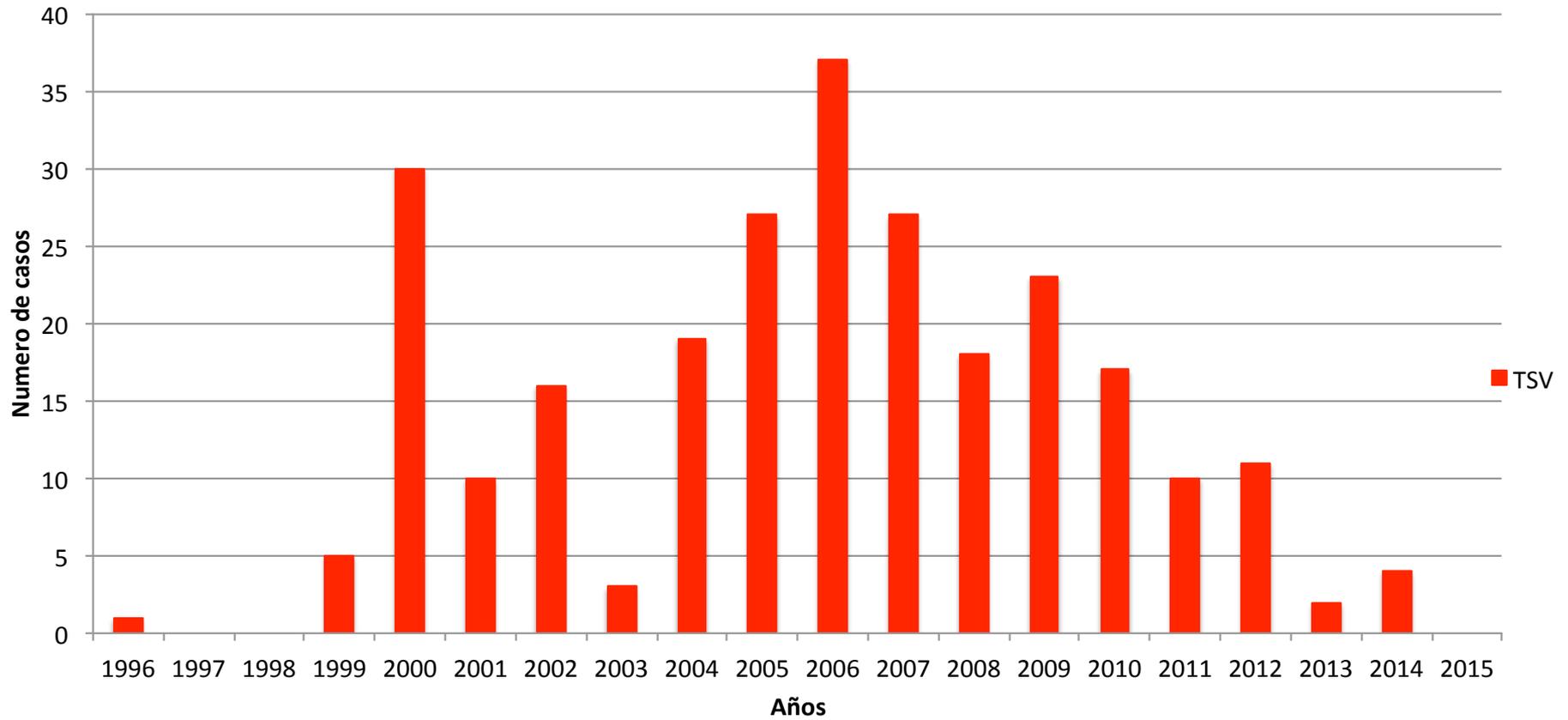
# HEPATOPANCREATITIS NECROTIZANTE



# VIRUS SINDROME DEL TAURA



**TSV**



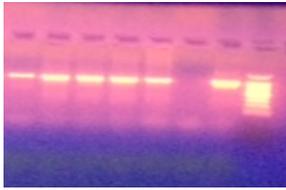
# Otras enfermedades

Enfermedad	Listado en el código de la OIE (2015)	Presente en el Caribe colombiano	TECNICA ESTANDARIZADA
<b>1. Enfermedad de las manchas blancas (WSD)</b>	SI	NO	SI
<b>3. Enfermedad de la cabeza amarilla (YHV)</b>	SI	NO	SI
<b>4. Mionecrosis infecciosa (IMNV)</b>	SI	NO	SI
<b>5. Necrosis hepatopancreatica aguda (AHPND / (EMS)</b>	NO	NO	SI
<b>7. Microsporidiosis en hepatopancreas (EHP)</b>	NO	NO	SI
<b>8. Baculovirus esférica en P. monodon (MBV)</b>	NO	NO	SI
<b>9. Enfermedad hipodérmica y hematopoyética infecciosa (IHHNV)</b>	SI	SI	SI
<b>10. Microsporidiosis en musculo</b>	NO	SI	SI

## Internal control

D1 D2 D3 D4 D5 ntc +C kb

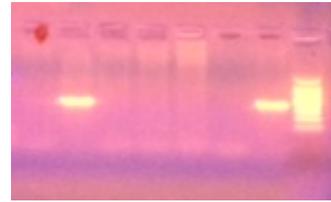
848 bp



## IHHNV

D1 D2 D3 D4 D5 ntc +C kb

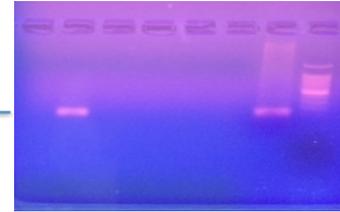
389 bp



## YHV

R1 R2 R3 R4 R5 ntc +c kb

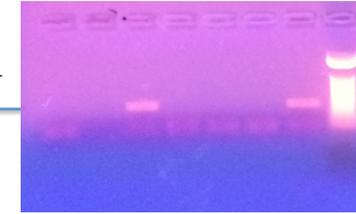
135 bp



## TSV

R1 R2 R3 R4 R5 ntc +c kb

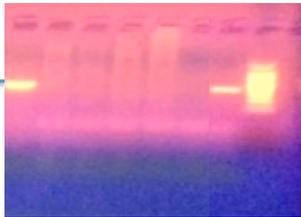
231 bp



## NHP

D1 D2 D3 D4 D5 ntc +C kb

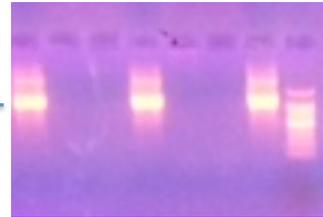
379 bp



## WSSV

D1 D2 D3 D4 D5 ntc +C kb

941 bp



## IMNV

R1 R2 R3 R4 R5 ntc +c kb

139 bp



Your laboratory chose to detect the following pathogens: TSV, YHV, IMNV, WSSV, IHHNV and NHP (*Hepatobacter penaei*). As you could see in Table 1, your laboratory reported all these DNA and RNA samples correctly. Congratulations.

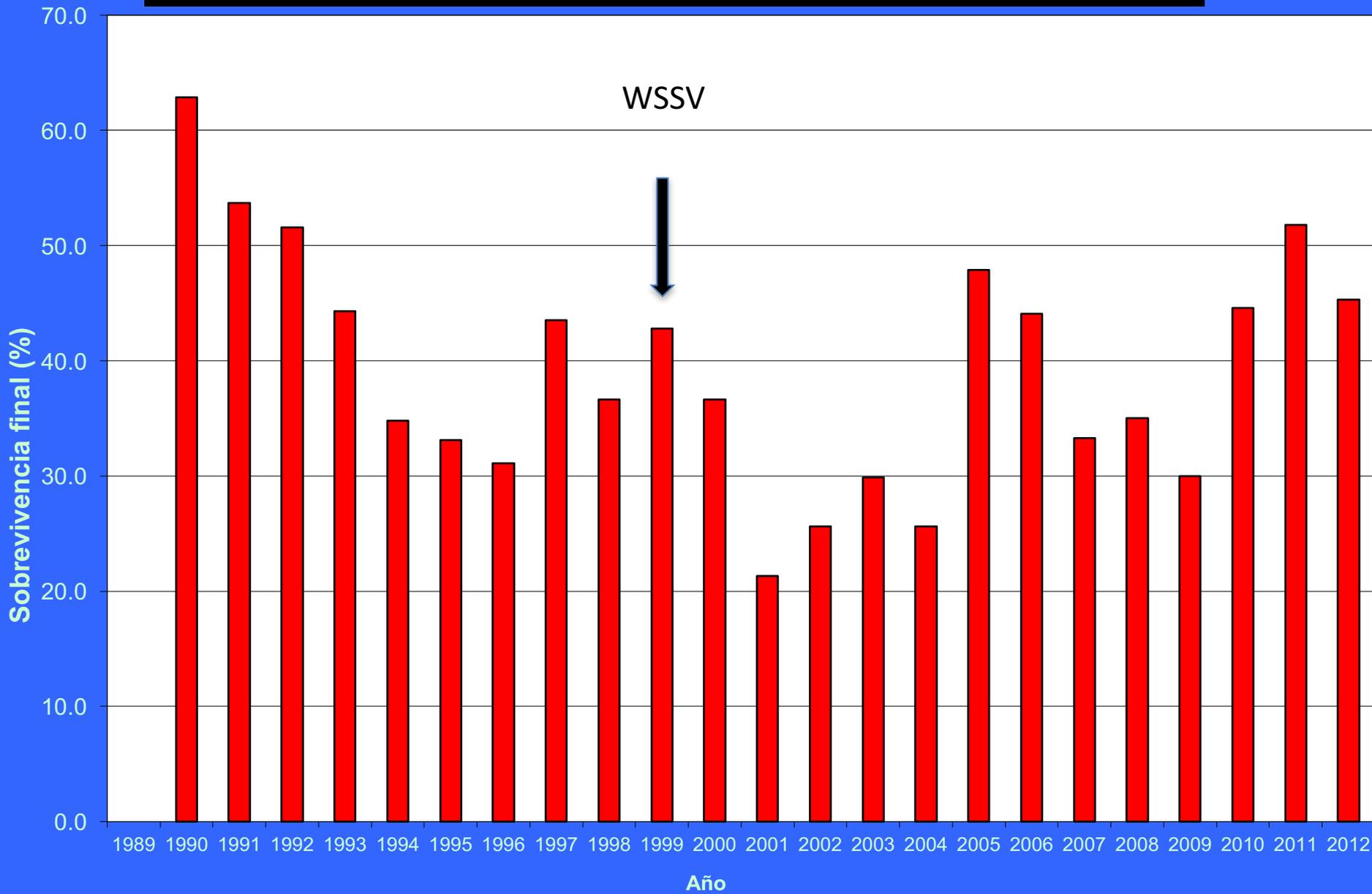
Thank you for your participation in this Ring test. We hope that the results will assist you in your diagnostic work and that you found this exercise useful in assessing your detection/diagnostic capabilities. A printed copy of this report will be mailed to your address in Cartagena de Indias, Colombia.

Sincerely,

Carlos Pantoja, PhD  
Associate Research Professor

Donald V. Lightner, PhD  
Professor

# Sobrevivencia de la costa Pacifica colombiana

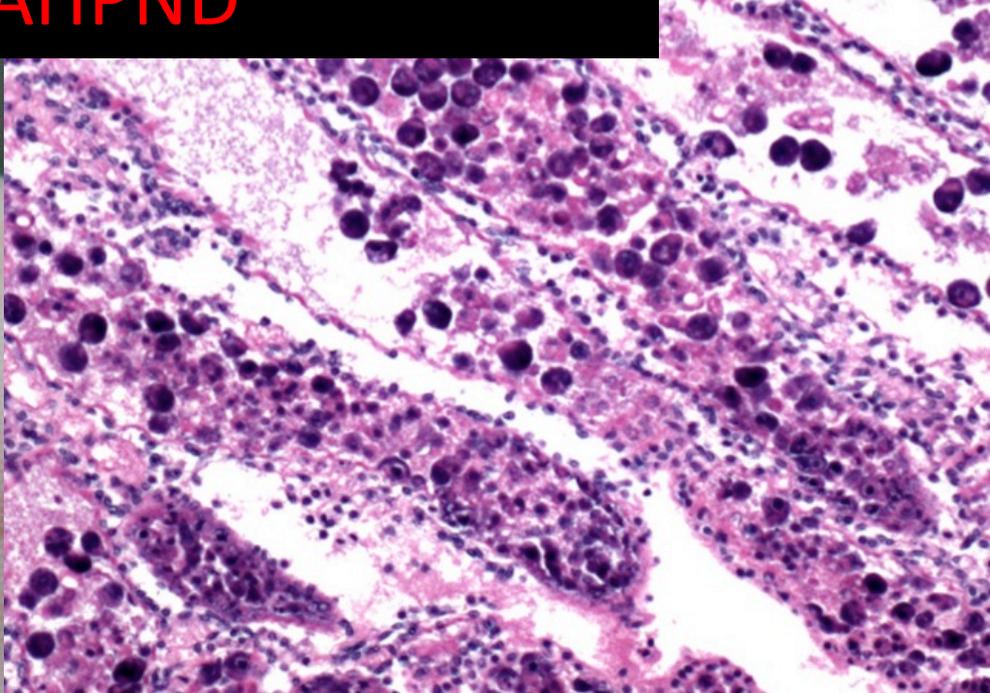


■ PACIFIC COAST



# NECROSIS HEPATOPANCREATICA AGUDA AHPND

Photos courtesy of Mr. Luis



# ESTADO SANITARIO DEL SECTOR PISCICOLA



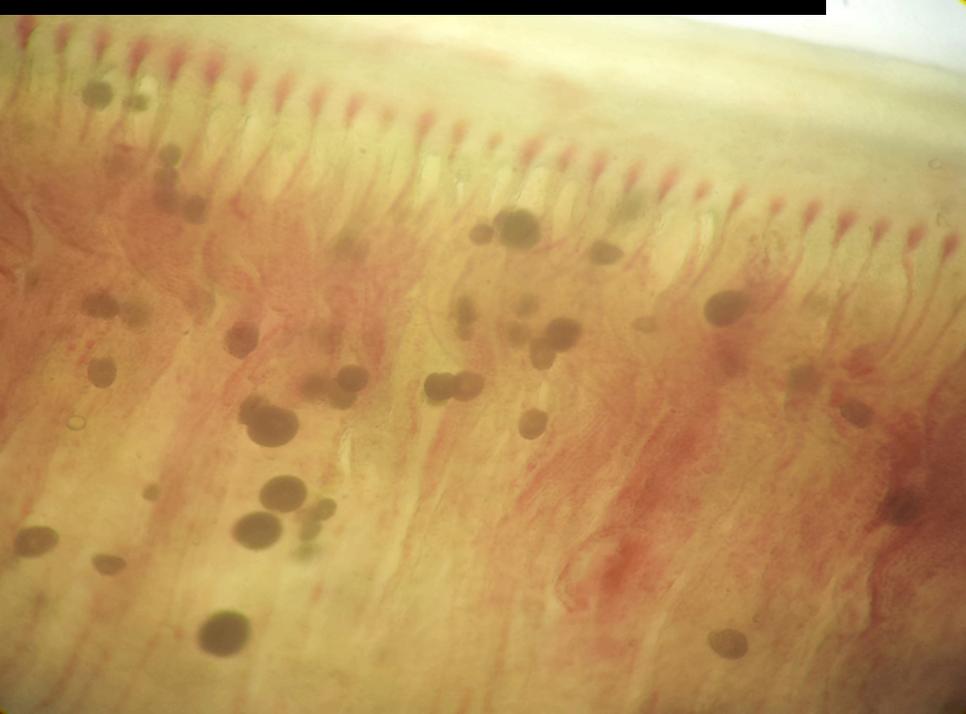


**ESTREPTOCOCOSIS**



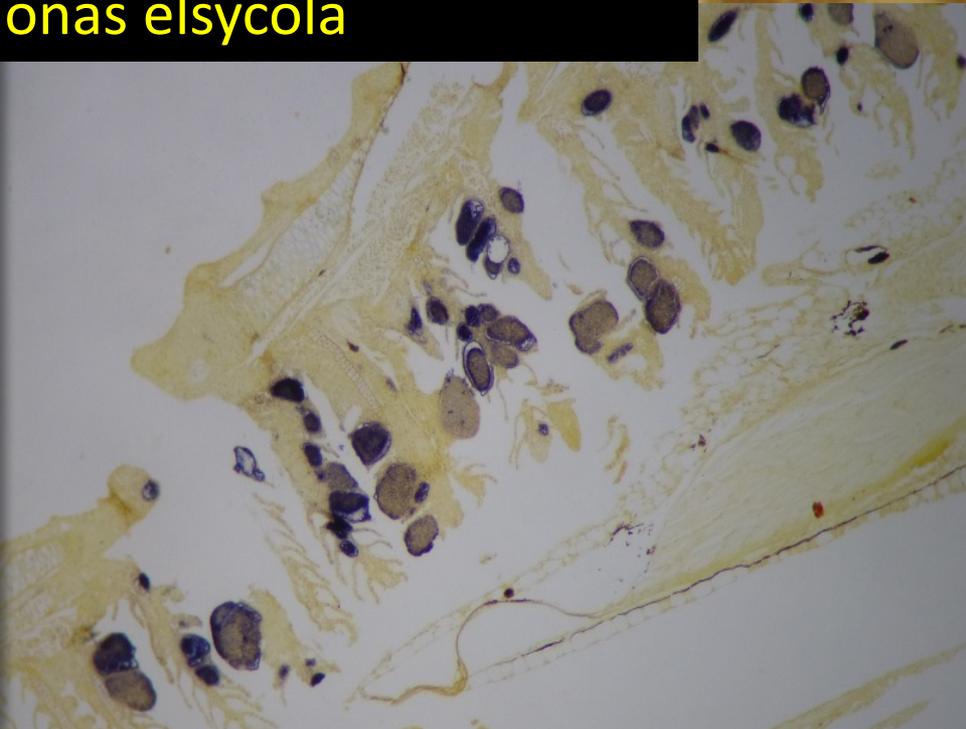
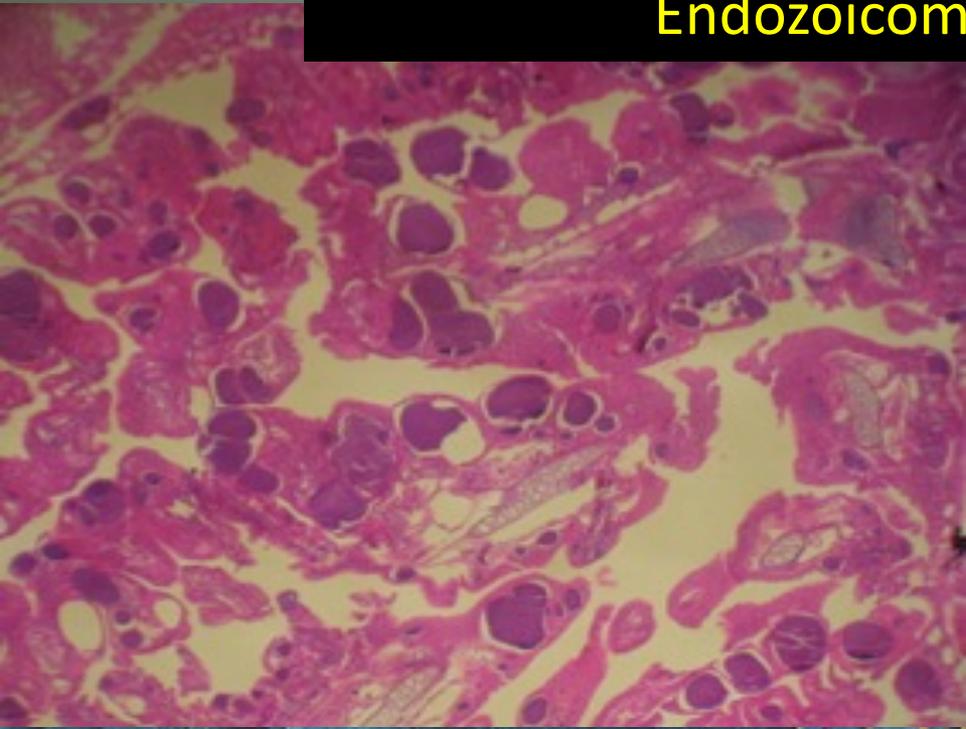


**INFESTACION POR AMYLOODINIUM SPP**





**INFLAMACION PROLIFERATIVA DE LA BRANQUIA**  
**Endozoicomonas elsycola**





**NEOBENEDENIA SPP**



# Otras enfermedades

Patógeno	CATEGORIA	LISTA DE LA OIE (2015)	TECNICA DIAGNOSTICA ESTANDARIZADA
Iridovirus de la dorada japonesa RSIVD	C1	Si	SI
Síndrome epizootico ulcerativo – <i>Aphanomyces invadens</i>	C1	Si	
Encefalopatía y retinopatía viral (VER) o (VNN) - Nodavirus	C1	No	SI
Endozoicomonas elsycola	C2	No	SI
Flexibacter	C2	No	
Streptococcus agalactiae – Streptococcus iniae	C2	No	SI
Vibriosis – <i>Vibrio</i> spp.	C2	No	SI
Benedenia spp.	C3	No	SI
Ictiosporidium spp. –	C2	No	SI
Cryptocaryon irritans –	C2	No	SI
Amyloodinium spp	C2	No	SI
Aeromonas hydrophila	C2	No	SI



CENIACUA

# INFECCIONES VIRALES



LABORATORIO DE INFECCIONES  
EXPERIMENTALES

CENIACUA

CENIACUA

Pichincha  
Ecuador

Data SIO, NOAA, U.S. Navy, NGA, GEBCO  
US Dept of State Geographer  
Image Landsat  
© 2014 Google

Google earth

# INFECCIONES VIRALES



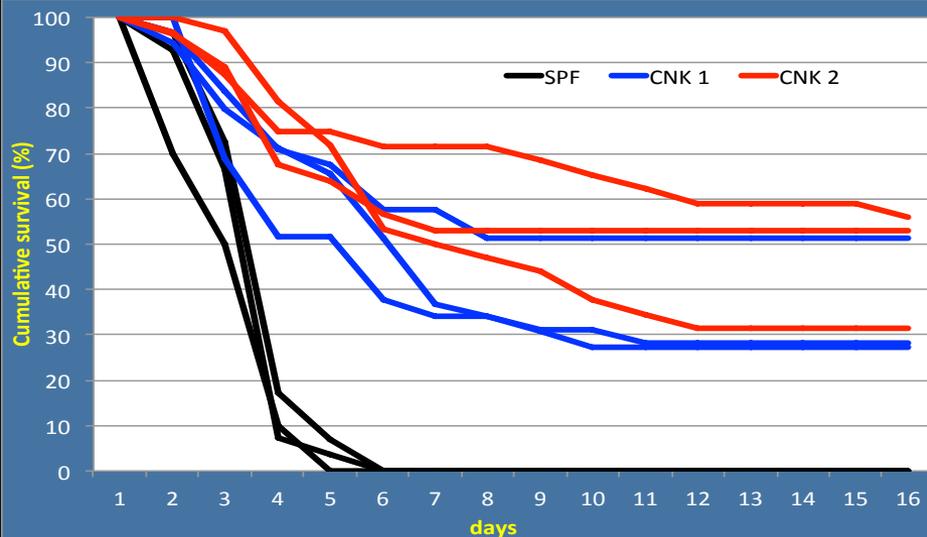
Adelaide, South Australia  
June 7 - 11, 2014

## MARINE SHRIMP

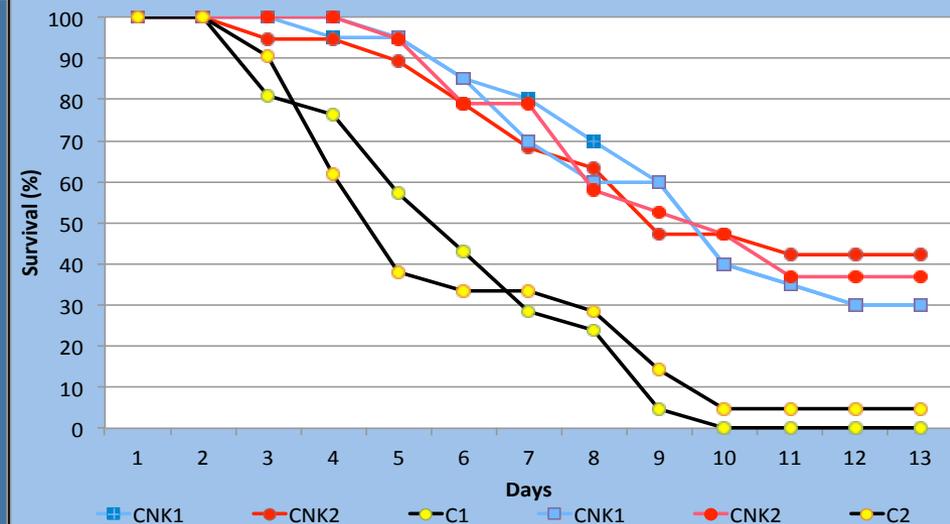
Tuesday, June 10 9:00 - 15:20 Hall E  
Chairs: Greg Coman, Zuridah Merican, Ronnie Tan

- 9:00 Brian Paterson, Sarah Miller**  
ENERGY EFFICIENCY IN SHRIMP FARMS – TIME FOR FARMING SYSTEMS TO RESPOND
- 9:20 Luis Fernando Aranguren Caro, James Cock, Thomas Gitterle, Licenia Vasquez, Andres Suarez, Gustavo Parra, Marcela Salazar**  
INCREASED RESISTANCE TO WSSV IN THE COLOMBIA-PACIFIC LINE FROM CENIACUA'S BREEDING PROGRAM OF *P. vannamei*
- 9:40 Ung Eng Huan, Awang Mohammed Sagaf, Simon Ong**  
DEVELOPING RAPID SPF POSTLARVAE AND BROODSTOCK – A POTENTIAL 'GAME-CHANGER' TECHNOLOGY USING THE RETROMAD1 PROTEIN TOGETHER WITH AN IMMUNOSTIMULANT CONTAINING CASPASE-3

Cumulative survival of three different population of *Penaeus vannamei* infected with WSSV (china isolate): (CNK1)(Blue line), (CNK2)(Red line; SPF Kona line (Black line).  $P < 0.001$

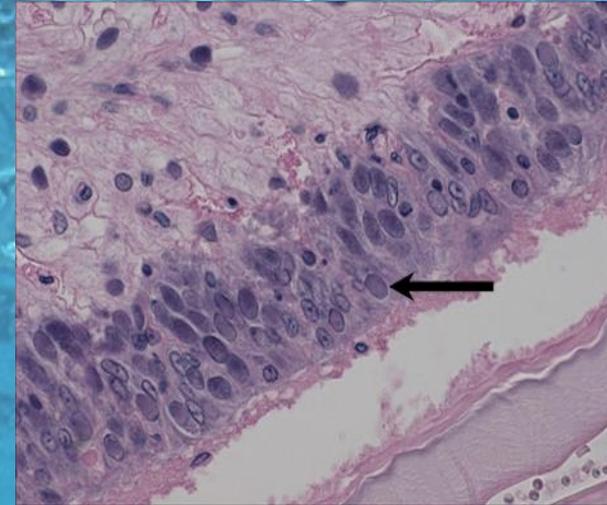
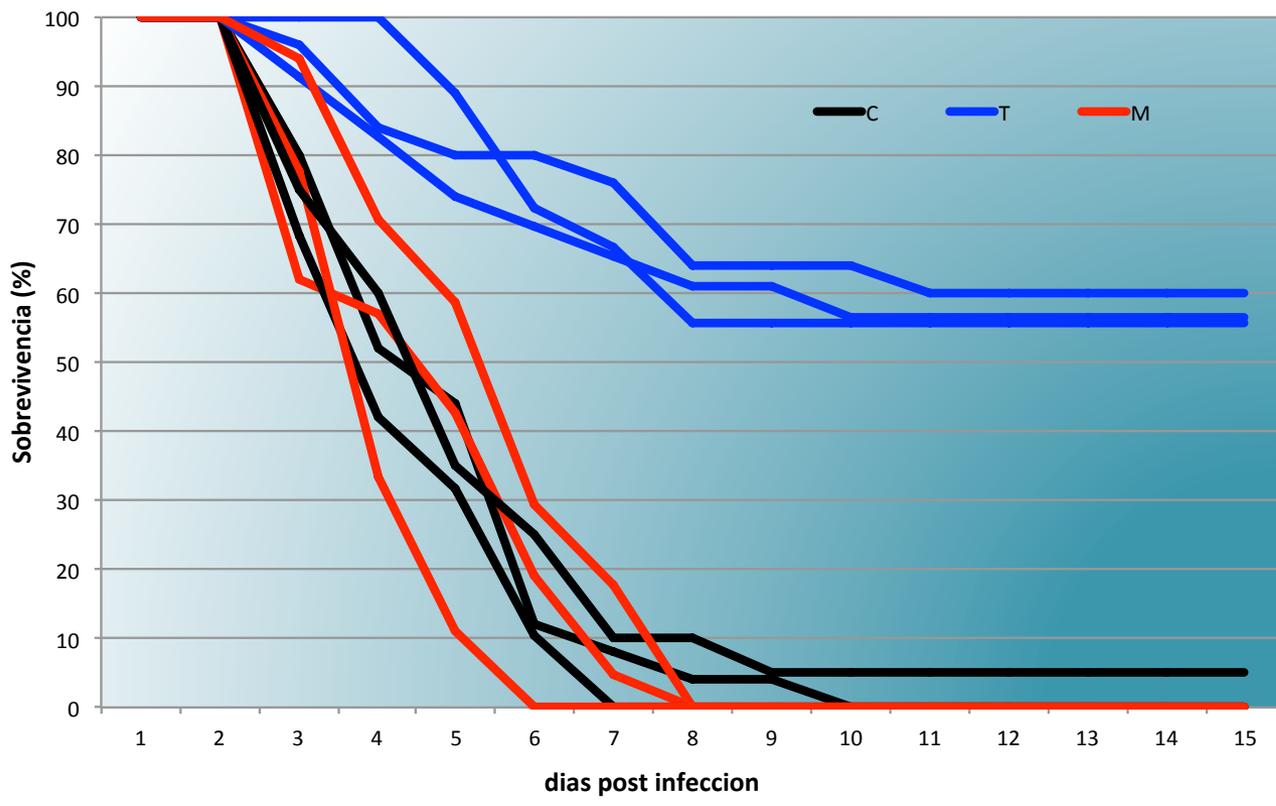


Tank 1 & 2: Cumulative survival of three different population of *Penaeus vannamei* infected with WSSV (COL isolate): (CNK1)(Blue line), (CNK2)(Red line; High Health line (Black line).  $P < 0.001$



# INFECCIONES VIRALES

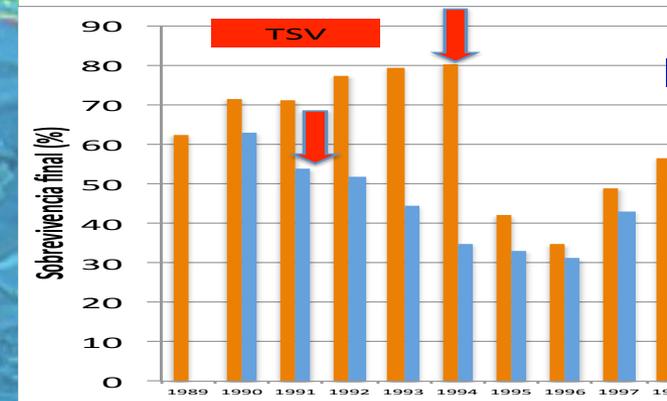
## Prueba de desafío WSSV 2015



Sobrevivencia final al WSSV 60%

# INFECCIONES VIRALES

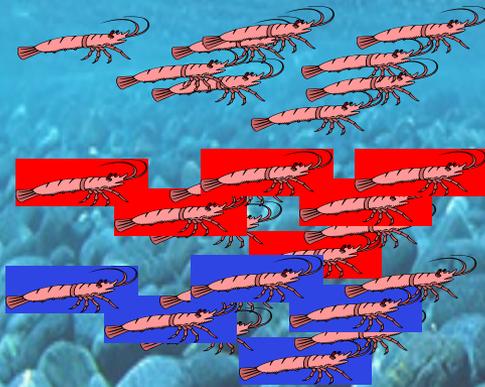
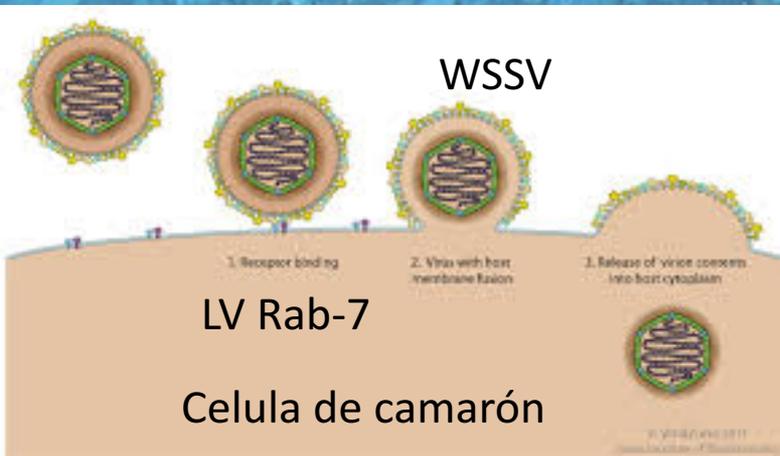
- Prueba de desafío TSV 2015



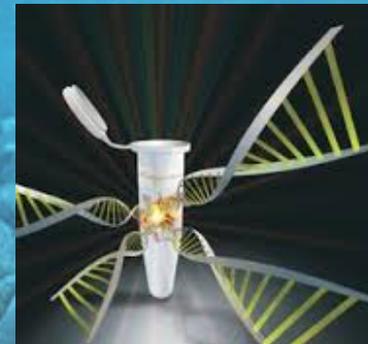
Resultados	REPLICA 1	REPLICA 2	REPLICA 3
Inicial	30	30	30
Final	28	25	29
Fijados	1	1	1
Muertos		2	
Total	29	28	30
Sobrevivencia final (%)	96.7	93.3	100.0

**Conclusion: Los animales del programa de mejoramiento genético continúan siendo altamente resistentes al TSV**

# VARIABILIDAD DE LOS GENES DE WSSSV



Camarones  
resistentes vs  
susceptibles

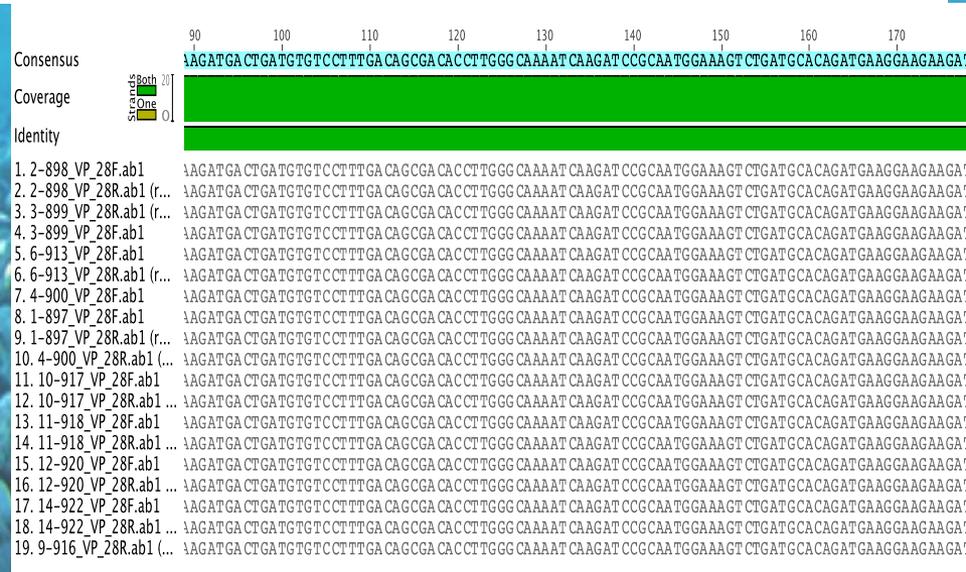
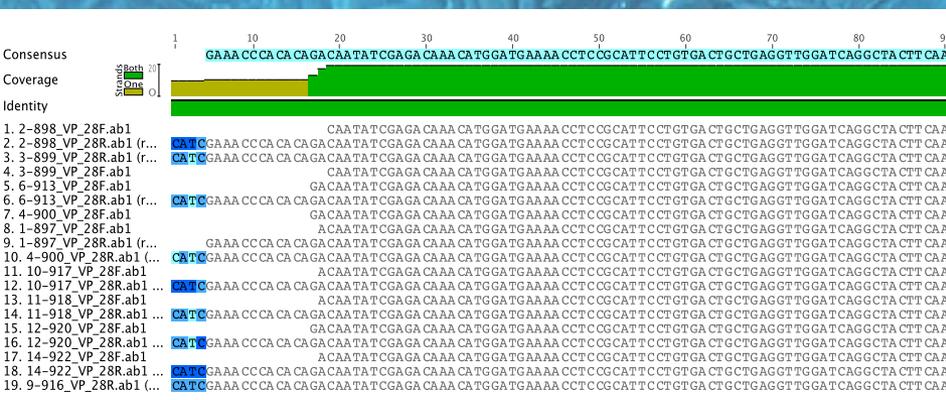
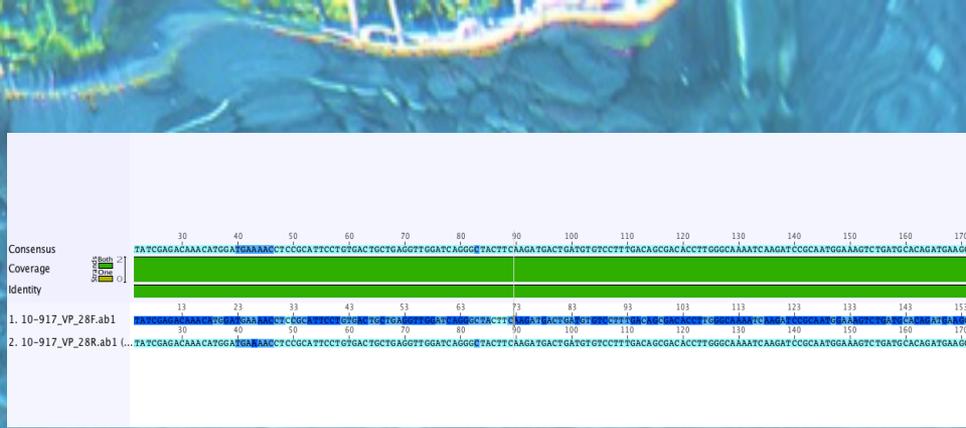
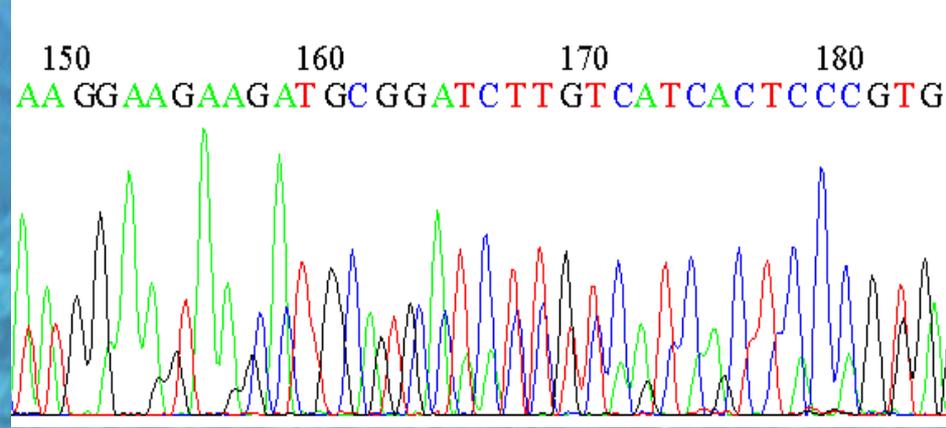


RNA



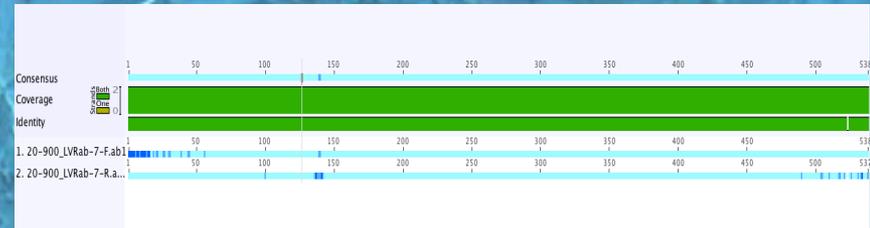
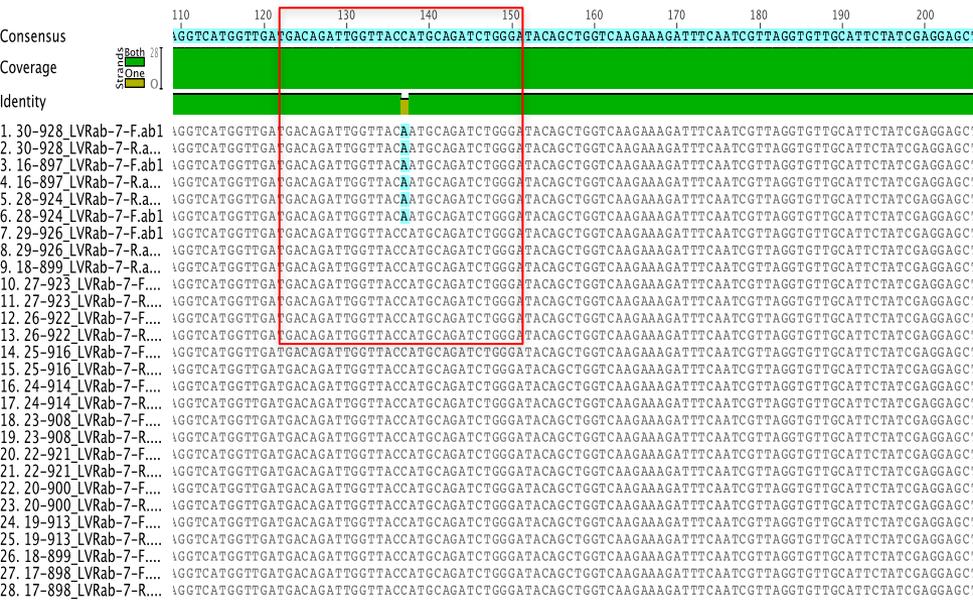
cDNA



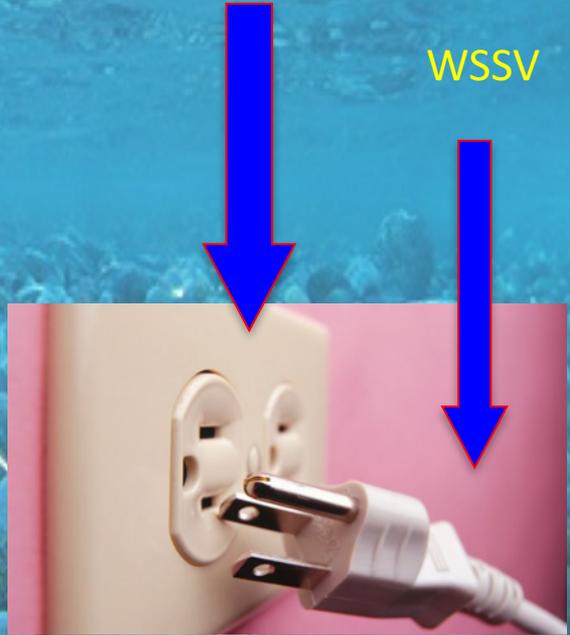
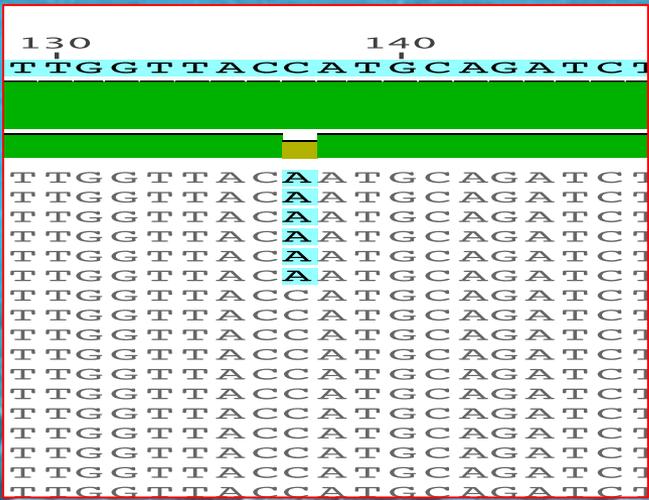


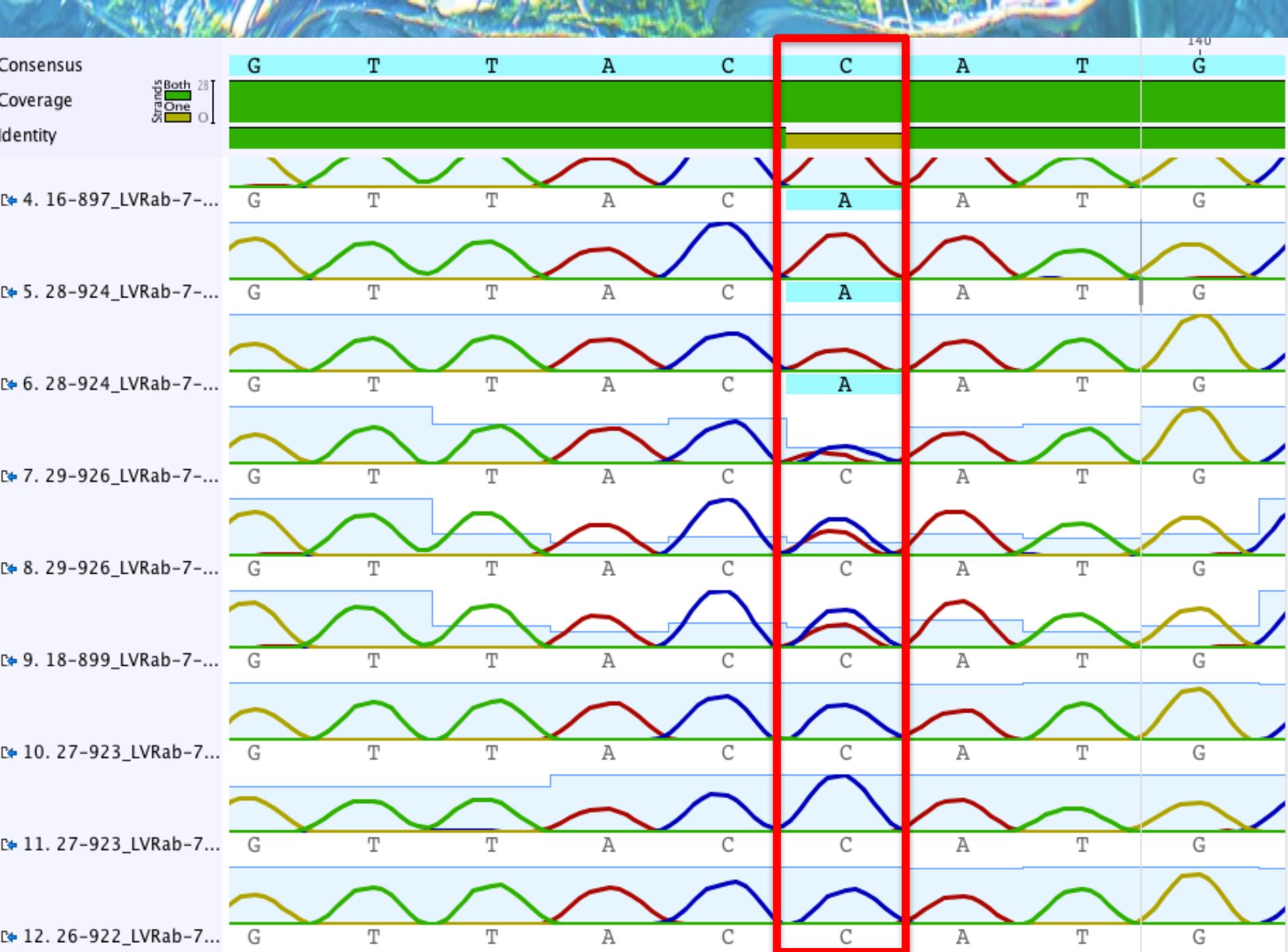
VP 28  
Es la proteína del  
WSSV involucrada  
en la adherencia  
con las células de  
camaron





LV Rab 7  
Es la proteína del  
camaron a la cual se  
adhiera el WSSV

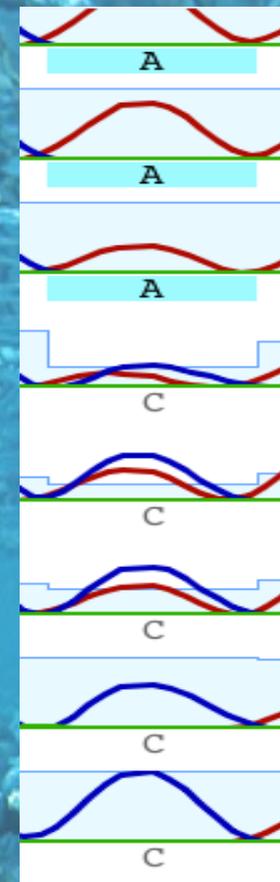




# Resultados de diseño experimental

Nº muestra	Nombre muestra	Día de toma de muestra	Población	Susceptibilidad tiempo de muerte:	Alelo posición 134
16	897	Día 2 pi	Cartagena	Alta	AA
17	898	Día 2 Pi	Cartagena	Alta	AC
18	899	Día 2 Pi	Cartagena	Alta	AC
19	913	Día 4 pi	Cartagena	Media	AC
20	900	Día 2 Pi	Rojo	Alta	AC
22	921	Día 42 pi	Rojo	Baja	CC
23	908	Día 3 Pi	Azul	Alta	AC
24	914	Día 5 pi	Azul	Media	CC
25	916	Día 8 pi	Rojo	Media	CC
26	922	Día 42 pi	Azul	Baja	CC
27	923	Día 42 pi	Azul	Baja	CC
28	924	Día 8 pi	Control Azul	Control	AA
29	926	Día 8 pi	Control Cartagena	Control	AC
30	928	Día 8 pi	Control rojo	Control	AA

Distribución alélica	Total	Población resistente a WSSV	Población susceptible a WSSV
Homocigoto AA	3	2	1
Homocigoto CC	5	5	0
Heterocigoto AC	6	2	4



Camarones con el alelo CC en la posición 134 del gen LVRab 7 puede estar relacionada a resistencia al WSSV

# QUE FALTA POR HACER?

- Certificar los laboratorios con la norma ISO 17025
- Implementar en su totalidad el manual de Bioseguridad
- Continuar con los monitoreos sanitarios en camarón
- Continuar con los monitoreos sanitarios en peces marinos y dulceacuicolas
- Determinar las enfermedades que afectan las especies de peces nativas
- Desarrollar vacunacion para tilapia
- Prevenir el ingreso de nuevas enfermedades en la zona Caribe:
  - En Tilapia Lake virus
  - En camarón: WSSV, AHPND (EMS)
  - En peces marinos: VNN, RSIVD
- Continuar con la búsqueda de marcadores de resistencia al WSSV

Xenia Caraballo  
Gustavo Parra  
Xiomara Acosta  
Jair Botett



**MUCHAS GRACIAS**