

REVISTA

PUNKURÍ DE CIENCIAS ACUÁTICAS

Volumen 1 | N° 1 | Julio - Diciembre 2025



Isla Blanca, Bahía El Ferrol (Chimbote, Perú). Fotografía de Diana Chota Murayari.

Nuevo Chimbote - Perú

ISSN (En Línea): 3084-7672





UNS
UNIVERSIDAD
NACIONAL DEL SANTA

Institución Responsable:
UNIVERSIDAD NACIONAL DEL SANTA

Frecuencia de Publicación:
SEMESTRAL

Correo de Contacto:
revpca@uns.edu.pe

Página Web:
<http://revistas.uns.edu.pe/index.php/ACUATICA>

REVISTA PUNKURÍ DE CIENCIAS ACUÁTICAS



Volumen 1 | N° 1 | Julio - Diciembre 2025

REVISTA PUNKURÍ DE CIENCIAS ACUÁTICAS

I. EDITOR EN JEFE

Dr. Walter Reyes Avalos
Universidad Nacional del Santa - Perú.

II. EDITORES ASOCIADOS

1. Dr. Guillermo Saldaña Rojas
Universidad Nacional del Santa - Perú.
2. Dr. Rómulo Loayza Aguilar
Universidad Nacional del Santa - Perú.
3. Dra. Eliana Zelada Mázmela
Universidad Nacional del Santa - Perú.

© UNIVERSIDAD NACIONAL DEL SANTA

Av. Universitaria s/n, Nuevo Chimbote, Perú
Chimbote - Ancash - Perú.

Depósito Legal N° 2025-04228

ISSN (En línea): 3048-7672

REVISIÓN POR PARES

Una vez que el manuscrito pase la prueba de originalidad, este será enviado a un Editor Asociado que tenga un nivel de conocimiento y experiencia en el tema de investigación, el que iniciará la gestión. El Editor Asociado realizará una evaluación inicial del manuscrito referido a la novedad, originalidad, alcance e importancia del tema de investigación. El Editor Asociado decidirá si el manuscrito es enviado a un mínimo de dos revisores externos independientes, pero relacionados en la temática del trabajo presentado, quienes evaluarán la calidad científica del manuscrito. La revisión es a doble ciego. En caso las decisiones de los revisores son contradictorios, el manuscrito será enviado a otro revisor. Los revisores serán quienes determinarán si el trabajo es:

- Aceptado para publicación
- Aceptado con cambio menores
- Aceptado con cambios mayores
- Rechazado

Si el manuscrito es aceptado con cambios menores o mayores, las observaciones realizadas por los revisores serán enviadas al autor de correspondencia para el mejoramiento del texto y tendrá un plazo no mayor de 30 días calendarios para enviar el manuscrito corregido. Levantada las observaciones, el manuscrito corregido será aprobado para seguir en el proceso editorial. Si el manuscrito es rechazado, los informes de los revisores también serán enviados al autor de correspondencia, para los fines convenientes. El Editor en Jefe es el responsable final de la aceptación o rechazo del manuscrito, y su decisión es definitiva.



Efectos del estrés subletal de temperatura y salinidad sobre el comportamiento natatorio, desarrollo inicial y supervivencia de larvas de *Macrobrachium inca*

1

*Effects of sublethal temperature and salinity stress on swimming behavior, early development, and survival of *Macrobrachium inca* larvae*

Luis Maradiegue-Jaramillo, Cristina Ñauri-Villón, Brian Alegre-Calvo, Jerry Calderon-Loja, Gladis Melgarejo-Velásquez, Walter Reyes-Avalos

Efectos de dietas con poliquetos sobre el crecimiento y fecundidad de hembras del camarón de agua dulce *Macrobrachium caementarius*

9

*Effects of polychaete-based diets on the growth and fecundity of female freshwater prawn *Macrobrachium caementarius**







Edward Saldaña-Rodríguez, Iliana Zavala-Zavaleta, Gladis Melgarejo-Velásquez



Artículo de investigación

Efectos del estrés subletal de temperatura y salinidad sobre el comportamiento natatorio, desarrollo inicial y supervivencia de larvas de *Macrobrachium inca*

Effects of sublethal temperature and salinity stress on swimming behavior, early development, and survival of *Macrobrachium inca* larvae

Luis Maradiegue-Jaramillo ^{1*}, Cristina Ñauri-Villón ¹, Brian Alegre-Calvo ¹, Jerry Calderon-Loja ¹, Gladis Melgarejo-Velásquez ^{1,2}, Walter Reyes-Avalos ^{1,2}

¹. Semillero de Investigación en Cultivo del Camarón de Río. Escuela Profesional de Biología en Acuicultura, Universidad Nacional del Santa. 02712, Nuevo Chimbote, Perú.

². Departamento Académico de Biología, Microbiología y Biotecnología. Universidad Nacional del Santa, 02712, Nuevo Chimbote, Perú.

Recibido: 20 agosto 2025. Aceptado: 12 noviembre 2025. Publicado online: diciembre 2025.

Resumen

El objetivo fue evaluar los efectos del estrés subletal de temperatura y salinidad sobre el comportamiento natatorio, desarrollo inicial y supervivencia de larvas de *Macrobrachium inca*. Las hembras ovígeras fueron capturadas del río Lacramarca en Ancash, Perú, y en laboratorio fueron mantenidas hasta la eclosión de los embriones. Las larvas Zoeas I (Z_I) recién nacidas de cinco hembras fueron transferidas de 20°C, a 24°C, 26°C, 28°C y 30°C; y de 0‰ a 20‰, 25‰, 30‰, 35‰ y 40‰ de salinidad, en ambos casos durante 60 minutos, y a la densidad de 50 larvas/L. Las larvas sometidas a estrés subletal térmico de 20°C y 24°C, y a estrés subletal salino de 20‰, 25‰ y 30‰, mostraron alta tasa de natación (> 90%); sin embargo, su comportamiento natatorio se vio afectado a medida que incrementaba el estrés ambiental. Las larvas que toleraron el estrés subletal térmico y salino durante un corto periodo fueron cultivadas en agua salobre (20‰) y alimentadas con nauplios de *Artemia franciscana*. El estrés subletal térmico y salino aplicado por corto periodo, no tuvo un efecto diferencial sobre la supervivencia, pero sí sobre la progresión larval. Las Z_V y Z_{VI} desarrollaron rápidamente tras haber soportado estrés a 24°C y 30°C, mientras que a 26°C y 28°C el desarrollo fue más lento y solo alcanzaron el estadio Z_V. Por otro lado, las larvas en estadio Z_{IV} mostraron un desarrollo más acelerado a salinidades de 30‰ y 35‰, mientras que las de los estadios Z_V y Z_{VI} lo hicieron a 30‰. Estos resultados sugieren la importancia de evaluar otros factores ambientales y nutricionales que puedan optimizar la supervivencia larval.

Palabras clave: estrés térmico, estrés salino, natación larval, zoea.

Abstract

The aim of this research was to evaluate how sublethal temperatures and salinity stress affect swimming behavior, early development, and survival in the larvae of the prawn *Macrobrachium inca*. Oviparous females were captured from the Lacramarca River in Ancash, Peru, and maintained in the laboratory until the embryos hatched. Newly hatched Zoea I (Z_I) larvae from five females were transferred from 20°C to 24°C, 26°C, 28°C, and 30°C, and from 0‰ to 20‰, 25‰, 30‰, 35‰, and 40‰ salinity, in both cases for 60 minutes, at a density of 50 larvae per liter. The results showed that larvae exposed to sublethal thermal stress at 20°C and 24°C, as well as those experiencing sublethal salinity stress at 20‰, 25‰, and 30‰, exhibited a high swimming rate (> 90%). However, their swimming behavior deteriorated as environmental stress increased. Larvae that could endure short-term sublethal thermal and salinity stress were subsequently reared in brackish water (20‰) and fed with *Artemia franciscana* nauplii. Overall, short-term exposure to sublethal thermal and salinity stress did not differentially impact survival rates, but it did affect larval development. Specifically, the Z_V and Z_{VI} stages developed rapidly after being exposed to stress at 24°C and 30°C, while development was slower at 26°C and 28°C, with only the Z_V stage being reached. On the other hand, Z_{IV} larvae showed accelerated development at salinities of 30‰ and 35‰, while larvae in the Z_V and Z_{VI} stages exhibited faster progression at 30‰. These findings highlights the importance of evaluating additional environmental and nutritional factors that could optimize larval survival.

Keywords: thermal stress, salt stress, larval swimming, zoea.



1. Introducción

Los ecosistemas de varias localidades del mundo han sido modificados por efecto del calentamiento global que ocasiona precipitaciones, sequías, aumento de temperatura, cambios del nivel de las mareas, inundaciones y descenso del caudal de los ríos (Canaza-Choque, 2019). Estas condiciones ambientales impiden la migración de los organismos e incrementa el riesgo de extinción de las poblaciones de crustáceos (Velásquez et al., 2022), debido a que perjudica su fisiología y aumenta o ralentiza el metabolismo energético (Burraco et al., 2020; Sokolova, 2023). Además, las altas temperaturas afectan los ciclos reproductivos (Sandoval & Marcial, 2022), la madurez ovárica, el desove (Moreno-Reyes et al., 2019) y el desarrollo embrionario (Ren et al., 2021), siendo más grave en etapa larval por ser más sensible, lo que resulta en mayor mortalidad (Lemos & Weissman, 2021).

Los animales que habitan en los estuarios toleran cambios de salinidad y temperatura por la combinación de las mareas y la descarga de los ríos (Chávez-López, 2023). En el caso de los crustáceos, las variaciones de salinidad inducen la expresión de proteínas del choque térmico para enfrentar el estrés ambiental (Mengal et al., 2023), lo cual afecta el crecimiento, la osmolaridad y reducen la cantidad de hemocitos en la hemolinfa e incrementa así la mortalidad (Rahi et al., 2021). En diversos palaemónidos se han estudiado la tolerancia o resistencia de temperatura y salinidad, como en larvas de *Macrobrachium rosenbergii* (Rahman et al., 2004), *M. caementarius* (Reyes et al., 2014), *M. tenellum* (Vargas-Ceballos et al., 2018), *M. pantanalense* (Freitas et al., 2021), *M. carcinus* (Lima et al., 2021), entre otras. Sin embargo, no se conoce el efecto subletal de la temperatura y salinidad de *M. inca* sobre la supervivencia y desarrollo durante su cultivo hasta la metamorfosis a postlarvas.

El camarón *M. inca* Holthuis (1952) se distribuye en los ríos de las costas de Perú y Ecuador (Luque, 2008). En el Perú habita desde el río Tumbes hasta el río Huaura (Méndez, 1981), donde la temperatura media del agua del río Tumbes es de 25,6°C con una mínima de 24,3°C y una máxima de 29,5°C (Valenzuela, 2014). Esta especie tiene importancia culinaria en la costa norte peruana, donde la extracción es realizada a nivel familiar. Sin embargo, aunque existe interés por su cultivo, los estudios disponibles son escasos y se refieren al crecimiento y la supervivencia de postlarvas alimentadas con dietas con ensilado biológico (Dávila et al., 2013), al policultivo con peces (Cerdán & Sanchez, 2014) y al uso de dietas comerciales en cultivo intensivo (Acosta, 2015). El desarrollo larval de *M. inca* han sido completado (Guerra et al., 1987); pero aún no se han establecido las condiciones ambientales y nutricionales necesarias para incrementar la producción de postlarvas en laboratorio. Por consiguiente, el objetivo del presente estudio fue evaluar los efectos del estrés subletal de temperatura y salinidad sobre el comportamiento natatorio, el desarrollo inicial y la supervivencia de larvas de *M. inca*.

2. Materiales y métodos

2.1. Obtención de hembras ovígeras

Las hembras ovígeras de camarón fueron colectadas del río Lacramarca (Ancash, Perú), y cada una fue introducida en un vaso de plástico agujereado (200 mL), el cual fue

acondicionado en baldes de plástico (20 L) con agua del mismo río y aireación continua. El transporte terrestre duró 30 min. En el laboratorio las hembras fueron identificadas mediante una clave taxonómica (Méndez, 1981), seleccionadas según los estados de desarrollo de los embriones (Reyes et al., 2009) y mantenidas individualmente en acuarios de vidrio (20 L) con agua dulce, aireación constante (1,5 L/min), y se proporcionó alimento balanceado (30% de proteína cruda). Una vez producida la eclosión de los embriones, las hembras fueron retiradas inmediatamente para evitar el canibalismo sobre las Zoeas I (Z_1) recién nacidas.

2.2. Pruebas de estrés subletal

Las Z_1 procedieron de cinco hembras diferentes, y se emplearon cinco subconjuntos poblacionales, colectadas al azar con una malla de zooplancton e inmediatamente transferidas a los recipientes de cada prueba, a una densidad de 50 larvas/L. El sistema empleado para la prueba de estrés térmico subletal consistió en cinco acuarios de vidrio (45 × 25 × 25 cm); en cada uno se instalaron tres recipientes de plástico transparentes (1 L) con agua dulce pre aireada. Los tratamientos térmicos fueron de 20°C, 24°C, 26°C, 28°C y 30°C °C, cada uno con tres repeticiones. La temperatura del agua fue regulada mediante un termostato Aquarium Heather de 100 W y registrada con termómetro digital ($\pm 0,1^\circ\text{C}$). No se proporcionó alimento a las larvas durante la prueba térmica. El sistema empleado para la prueba de estrés salino subletal en cada subconjunto consistió en 15 recipientes de plástico transparentes (1 L). Los tratamientos salinos fueron de 0‰, 20‰, 25‰, 30‰, 35‰ y 40‰, cada uno con tres repeticiones. El agua de mar (35‰) fue recolectada de la playa El Dorado (Nuevo Chimbote, Perú) y, en el laboratorio, se concentró a 50‰ mediante baño María por evaporación. A partir de esta solución concentrada, se realizaron diluciones con agua potable de clorada para obtener la concentración de salinidad correspondientes a cada tratamiento. La salinidad del agua se registró con un refractómetro ($\pm 0,5\%$). No se proporcionó alimento a las larvas durante la prueba salina. El tiempo de exposición empleado para ambas pruebas de estrés subletal fue de 60 min, periodo establecido en un ensayo previo en el que no se observó mortalidad significativa.

2.3. Comportamiento natatorio de larvas

El comportamiento natatorio durante las pruebas de estrés subletal fue evaluado mediante la tasa de natación (TN) de las Z_1 según el método de Reyes et al. (2014), con la modificación en que las Z_1 fueron evaluadas cada 10 min durante 60 min, y se aplicó la siguiente fórmula:

$$TN (\%) = \frac{(Z \times 100)}{n}$$

Donde Z es el número de Z_1 que nadan en la columna de agua y n es el número total de Z_1 utilizadas.

2.4. Desarrollo larval

El cultivo de larvas se realizó con aquellas que sobrevivieron tras 60 min de exposición a estrés subletal térmico y salino. Las larvas fueron cultivadas en 27 acuario de vidrio (25 × 20 × 20 cm, 8 L), acondicionados con agua salobre (20‰), cuya salinidad se incrementó en 1‰ por semana, según Guerra et al. (1987). La temperatura del agua de cultivo

se mantuvo en $20,0 \pm 0,5^\circ\text{C}$ y el recambio de agua (50%) se efectuó de manera interdiaria. La densidad de cultivo fue de 50 larvas/L. Se empleó como alimento nauplios de *Artemia franciscana* (10 nauplios/mL) administrados una vez al día. Los estadios larvales fueron determinados según Molares et al. (2006), para lo cual se extrajo 10 larvas de cada recipiente para calcular el índice de estado larval (IEL), cuya fórmula fue la siguiente:

$$\text{IEL} = \frac{(\sum Si \times ni)}{N}$$

Donde Si es el estado larval ($i = 1-17$), ni el número de larvas en el estado larval, y N el número de larvas observadas.

El IEL fue calculado según los 17 estadios larvales descritos para *M. caementarius* (Morales et al., 2006), especie cuyos estadios larvales son similares a los de *M. inca* (Guerra et al., 1987), con la que se comparte hábitats en el Perú (Méndez, 1981). Además, los camarones del género *Macrobrachium* presentan patrones larvales comparables y una morfología larval básica durante la metamorfosis (Jalihal et al., 1993).

2.5. Supervivencia

La supervivencia (S) de las larvas se determinó cada dos días durante el periodo de cultivo, y fue calculado con la siguiente fórmula:

$$S(\%) = \frac{Ni \times 100}{No}$$

Donde No y Ni es el número inicial y final de las larvas sembradas.

2.6. Calidad del agua

La calidad del agua de cultivo larval comprendió la determinación de oxígeno disuelto con un oxímetro digital Hanna HI 9146 ($\pm 0,01$ mg/L) y el pH con un pH metro digital PH-222 ($\pm 0,02$ unidades). El nitrógeno amoniacal ($\text{NH}_3\text{-N}$), nitrógeno amónico ($\text{NH}_4\text{-N}$) y nitrógeno nitrito ($\text{NO}_2\text{-N}$) se midieron con un kit comercial cuya lectura se realizó con el fotómetro multiparámetro Hanna HI 83399 ($\pm 0,01$ mg/L).

2.7. Análisis estadístico

Los datos fueron analizados mediante un diseño completamente al azar. La normalidad se determinó con Shapiro-Wilk y la igualdad de varianza con la prueba de Levene. Las diferencias entre medias de los tratamientos fueron determinadas al 95% de significancia por análisis de varianza de una vía (ANOVA) y con la prueba de Tukey. Los datos se procesaron con el programa estadístico SPSS versión 25 para Windows y se expresaron como media \pm desviación estándar.

3. Resultados

3.1. Comportamiento natatorio durante estrés subletal térmico

Las Z_1 expuestas a 20°C y 24°C mantuvieron un nado activo con $\text{TN} > 95\%$ y $> 84\%$ respectivamente. A 26°C , la TN se mantuvo entre 60% y 80% . En las Z_1 expuestas a 28°C y 30°C , la TN osciló entre 70% y 90% , con excepción del subconjunto poblacional Scp1, cuya TN disminuyó abruptamente a los 10 min hasta 20% y fluctuó durante el periodo del estrés térmico, y las que permanecieron recostadas en el fondo del recipiente con signos de vida recuperaron el nado (Fig. 1).

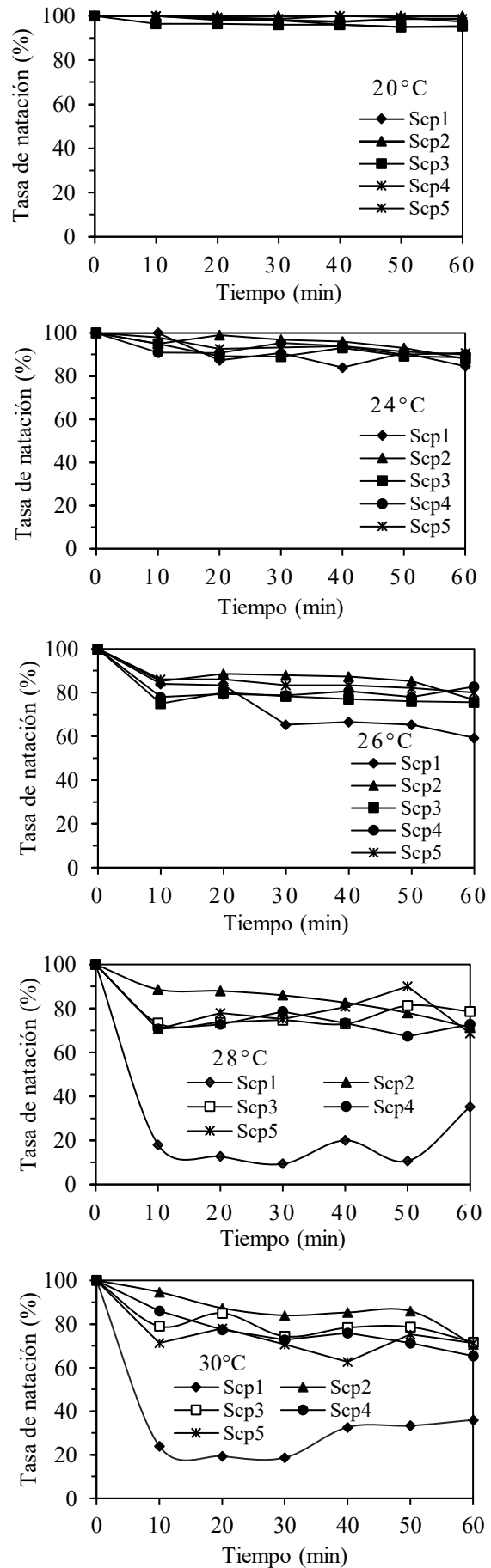


Figura 1. Tasa de natación de cinco subconjuntos poblacionales (Scp) de Zoes I de *M. inca* durante el estrés subletal térmico. ($n = 150$ larvas por subconjunto de cada tratamiento).

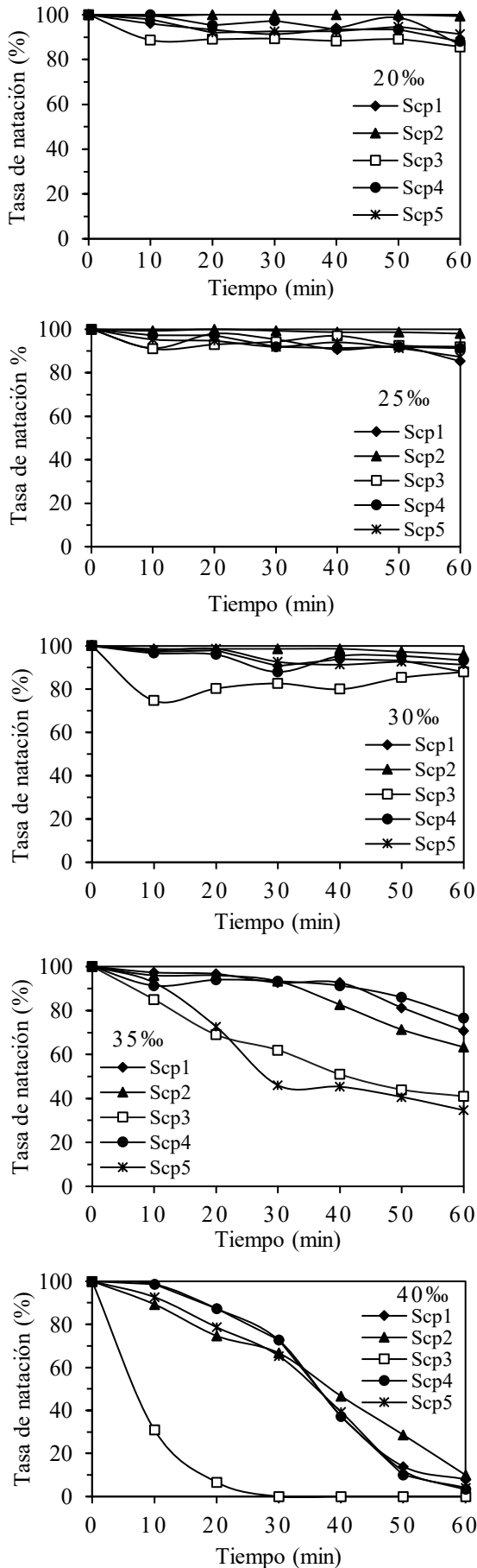


Figura 2. Tasa de natación de cinco subconjuntos poblacionales (Scp) de Zoeas I de *M. inca* durante el estrés subletal salino. (n = 150 larvas por subconjunto de cada tratamiento).

3.2. Comportamiento natatorio durante el estrés subletal salino

Las Z_I expuestas a salinidades de 20‰, 25‰ y 30‰ mantuvieron un nado activo, con una TN superior al 90%, excepto el Scp3 a 30‰, cuya TN disminuyó y fluctuó entre 70% y 90%. A 35‰ las Z_I conservaron una TN > 80% hasta los 40 min, después del cual disminuyó progresivamente entre 70% y 90% hasta los 60 min. No obstante, los subconjuntos poblacionales Scp3 y Scp5 mostraron una disminución paulatina de la TN desde 90% a los 10 min hasta 40% a los 60 min de estrés salino. En las Z_I expuestas a 40‰, la TN descendió gradualmente desde 90% a los 10 min hasta cerca de 5% a los 60 min; sin embargo, el Scp3 presentó una caída abrupta desde el inicio del estrés salino hasta los 30 min (Fig. 2). Las Z_I observadas en el fondo de los recipientes intentaron recuperar el nado, aunque mostraron dificultad, evidenciadas por movimientos circulares o erráticos.

3.3. Desarrollo larval

En la Fig. 3, se presentan las características morfológicas de las Zoeas iniciales de *M. inca*. El desarrollo hasta Z_{III} se alcanzó durante los primeros 10 días y fue similar ($p > 0,05$) entre tratamientos de estrés subletal térmico. A los 15 días se observó una mayor proporción de Z_{IV} en todos los tratamientos térmicos, excepción de aquellas expuestas a 26°C donde hubo Z_{III} . El estadio Z_V se alcanzó a los 25 días en todos los tratamientos, siendo significativamente mayor a 24°C y 30°C. Finalmente, a los 30 días de cultivo, se registró una mayor proporción de Z_{VI} en los tratamientos de 24°C y 30°C (Tabla 1).

El desarrollo larval hasta Z_{II} fue uniforme y no presentó diferencias significativas ($p > 0,05$) durante los primeros cinco días de cultivo en todos los tratamientos de estrés subletal salino. A los 10 días, se observó una mayor proporción de Z_{III} en todos los tratamientos, excepto en el tratamiento de 25‰ de salinidad, donde las larvas permanecieron en Z_{II} . En los días 15 y 20 de cultivo, se registró una mayor proporción individuos en Z_{IV} en los tratamientos con 30‰ y 35‰ de salinidad. Los estadios Z_V y Z_{VI} se alcanzaron en los tratamientos de 30‰ y 35‰, respectivamente (Tabla 2). En la Fig. 3, se presentan las características morfológicas de las Zoeas desde Z_I hasta Z_{VI} .

3.4. Supervivencia

Las larvas expuestas a estrés subletal térmico de 20°C y 24°C mantuvieron una alta supervivencia durante el periodo de cultivo, en comparación con los demás tratamientos (Fig. 4a). En el caso del estrés subletal salino, la supervivencia disminuyó progresivamente en todos los tratamientos hasta alcanzar aproximadamente el 2%. Sin embargo, en el tratamiento con 35‰ de salinidad, la disminución fue abrupta desde el inicio y durante los primeros 6 días, luego se mantuvo similar a los demás tratamientos (Fig. 4b).

4. Discusión

Las Z_I de *M. inca* mantenidas a 20°C (grupo control) y aquellas a un estrés térmico subletal de 24°C durante 60 min mantuvieron la TN al 98% y 90% respectivamente. Estos resultados sugieren que dichas temperaturas no comprometen la capacidad natatoria ni el desempeño fisiológico del organismo. Esta tolerancia podría atribuirse a las proteínas del choque térmico, las cuales estabilizan proteínas desnaturalizadas durante el estrés térmico (Srisapoom et al.,

Tabla 1. Índice de estado larval de *M. inca* (media \pm desviación estándar) tras 60 min de exposición a estrés térmico subletal.

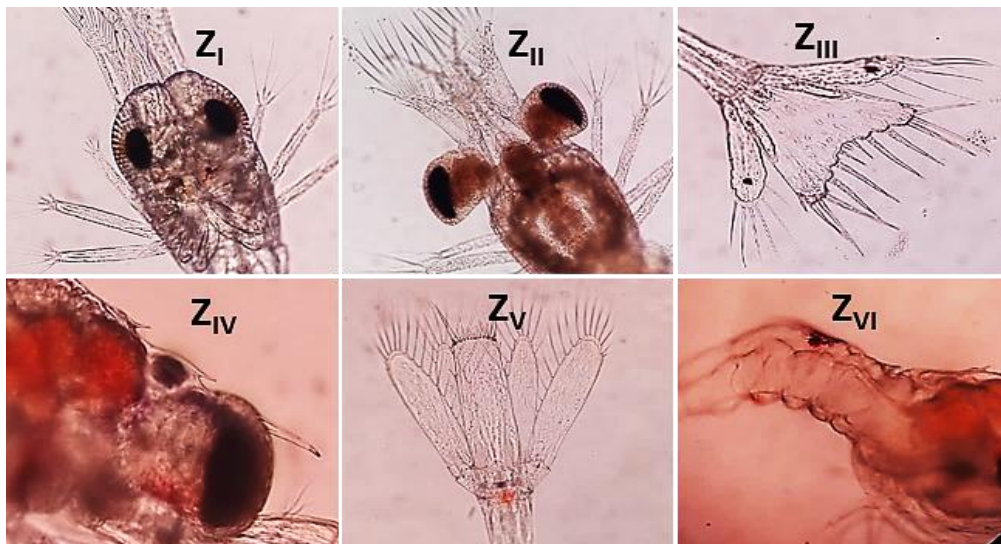
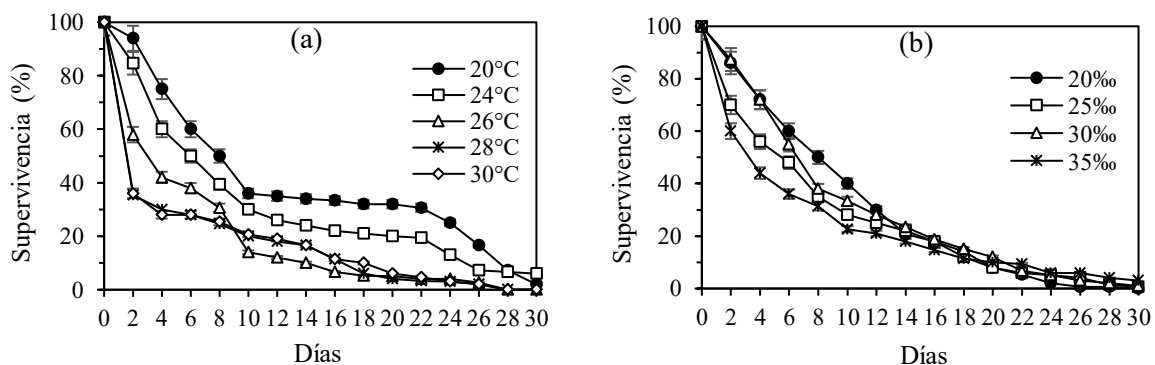
Días	20°C (Control)	24°C	26°C	28°C	30°C
1	1,00 \pm 0,00 ^a	1,00 \pm 0,00 ^a	1,00 \pm 0,00 ^a	1,00 \pm 0,00 ^a	1,00 \pm 0,00 ^a
5	1,97 \pm 0,03 ^a	2,00 \pm 0,00 ^a	2,00 \pm 0,00 ^a	1,97 \pm 0,03 ^a	1,97 \pm 0,03 ^a
10	3,00 \pm 0,00 ^a	3,00 \pm 0,00 ^a	2,59 \pm 0,24 ^a	2,92 \pm 0,08 ^a	2,87 \pm 0,13 ^a
15	3,77 \pm 0,00 ^b	4,03 \pm 0,03 ^c	3,57 \pm 0,03 ^a	3,87 \pm 0,03 ^{bc}	4,00 \pm 0,06 ^c
20	4,23 \pm 0,03 ^a	4,50 \pm 0,06 ^b	4,27 \pm 0,03 ^a	4,30 \pm 0,00 ^a	4,50 \pm 0,00 ^b
25	4,85 \pm 0,02 ^a	5,19 \pm 0,07 ^b	4,90 \pm 0,06 ^a	4,82 \pm 0,04 ^a	5,15 \pm 0,01 ^b
30	5,40 \pm 0,05 ^a	5,67 \pm 0,03 ^b	5,38 \pm 0,07 ^a	5,35 \pm 0,03 ^a	5,67 \pm 0,06 ^b

Los datos con letras diferentes en superíndices en la misma fila indican diferencia significativa ($p < 0,05$).

Tabla 2. Índice de estado larval de *M. inca* (media \pm desviación estándar) tras 60 min de exposición a estrés salino subletal.

Días	20‰ (Control)	25‰	30‰	35‰
1	1,00 \pm 0,00 ^a	1,00 \pm 0,00 ^a	1,00 \pm 0,00 ^a	1,00 \pm 0,00 ^a
5	1,97 \pm 0,03 ^a	2,00 \pm 0,00 ^a	2,00 \pm 0,00 ^a	1,97 \pm 0,03 ^a
10	2,94 \pm 0,06 ^b	2,56 \pm 0,12 ^a	3,00 \pm 0,00 ^b	3,00 \pm 0,00 ^b
15	3,70 \pm 0,00 ^b	3,43 \pm 0,07 ^a	4,03 \pm 0,03 ^c	3,93 \pm 0,03 ^c
20	4,30 \pm 0,00 ^a	4,23 \pm 0,03 ^a	4,47 \pm 0,03 ^b	4,43 \pm 0,03 ^b
25	4,70 \pm 0,01 ^{ab}	4,56 \pm 0,06 ^a	5,27 \pm 0,06 ^c	4,90 \pm 0,10 ^b
30	5,39 \pm 0,03 ^{ab}	5,21 \pm 0,02 ^a	5,71 \pm 0,05 ^c	5,47 \pm 0,07 ^b

Los datos con letras diferentes en superíndices en la misma fila indican diferencia significativa ($p < 0,05$).

**Figura 3.** Principales características morfológicas de estadios Zoeas (Z) de *M. inca*. Z_I: Ojos sésiles. Z_{II}: Ojos pedunculados. Z_{III}: Urópodos con exopoditos con 6 setas biplumas y endopoditos delgados y desnudos. Z_{IV}: Rostro con 2 dientes dorsales. Z_V: Telson alargado de extremo recto, y urópodos con exopoditos con 14 setas biplumas y endopoditos con 9 setas biplumas. Z_{VI}: Brotes de pleópodos presentes en la zona abdominal.**Figura 4.** Supervivencia de larvas de *M. inca* (media \pm desviación estándar) durante el cultivo, tras 60 min de exposición a estrés subletal térmico (a) y salino (b). Letras distintas sobre las barras indican diferencias significativas entre tratamientos ($p < 0,05$).

2021). Además, en la cuenca baja el río Lacramarca, de donde procedieron las hembras ovígeras, la temperatura promedio anual del agua fue de 24,4°C (García et al., 2019). Resultados similares se han reportado en *M. caementarius*, cuyas larvas expuestas a 24°C mantuvieron una TN al 100% (Reyes et al., 2014), siendo esta la temperatura empleada en el cultivo larval (Morales & Meruane, 2012). En contraste, las Z_I sometidas a estrés térmico subletal entre 26°C y 30°C, presentaron una TN entre 60% y 80%, con algunas excepciones en las que las larvas redujeron abruptamente su TN durante los primeros 10 min de exposición. Estos resultados sugieren la existencia de poblaciones larvales con alteraciones fisiológicas congénitas que limitan su capacidad para contrarrestar el estrés térmico. La tolerancia y resistencia al estrés térmico durante 30 min también ha sido observada en larvas de *M. rosenbergii*, capaces de soportar incrementos de 10°C por encima de la temperatura óptima de cultivo (Rahman et al., 2004). Asimismo, las larvas de *M. lar* pueden tolerar un amplio rango térmico, entre 18°C y 30°C (Lal et al., 2012).

Las Z_I expuestas a estrés salino subletal de 20‰, 25‰ y 30‰ mantuvieron una TN superior al 80%, con actividad natatoria constante en toda la superficie del agua, lo que indica una adecuada tolerancia en estas salinidades. Esta capacidad de adaptación a cambios repentinos en la salinidad también ha sido observada en Z_I de *M. lar*, que toleran rangos entre 10‰ y 30‰ (Lal et al., 2012). En contraste, bajo estrés salino subletal de 35‰, la TN comenzó a alterarse a partir de los 40 min, mientras que a 40‰ se observó una disminución progresiva desde los 20 min. En este último caso, las larvas que descendieron al fondo de los recipientes presentaron dificultades para recuperar el nado, y aquellas que lo lograron mostraron compromiso en su capacidad natatoria. Estos hallazgos sugieren la presencia de alteraciones fisiológicas asociadas a la osmorregulación en condiciones de alta salinidad. En larvas de *M. idae* expuestas a 35‰, se reportó una mortalidad del 80%, y a 40‰ a las 120 h (Subramanian et al., 1980). Las especies de *Macrobrachium* demuestran una amplia variabilidad en sus requerimientos de salinidad, y hay especies que completan su desarrollo larval en agua dulce como *M. pantanalense* (Boudour-Bouchecker et al., 2016), mientras que otras necesitan salinidades superiores a 30‰ (Ghory et al., 2022).

La exposición a estrés térmico subletal (20°C a 30°C) durante corto periodo no tuvo efecto significativo en el desarrollo larval de *M. inca* en los primeros diez días en ninguno de los tratamientos evaluados. Sin embargo, a partir del día 15, las larvas provenientes de los tratamientos térmicos de 24°C y 30°C mostraron un desarrollo más acelerado con una mayor proporción en los estadios Z_{IV}, Z_V y Z_{VI}, en comparación con los demás tratamientos térmicos. Estos resultados sugieren la participación de proteínas de choque térmico (Martín et al., 2022), mediadas por chaperonas que se activan bajo condiciones de estrés ambiental (Ju-ngam et al., 2021), las cuales favorecerían el desarrollo larval. No obstante, este proceso implicaría un mayor costo energético, lo que podría explicar la menor supervivencia observada en el tratamiento de 30°C. En larvas de *M. lar*, se ha reportado que las proteínas de choque térmico permiten tolerar temperaturas de hasta 30°C

(Lal et al., 2012), mientras que en *M. rosenbergii* se ha documentado tolerancia a temperaturas entre 35°C y 38°C durante exposiciones breves de 30 min (Rahman et al., 2004).

En condiciones de estrés salino subletal de 30‰ y 35‰, la supervivencia de las larvas de *M. inca* fue menor durante la primera semana de cultivo; sin embargo, posteriormente fue similar a lo observado en los demás tratamientos salinos. Estos resultados sugieren que algunas larvas lograron tolerar el cambio brusco de salinidad sin manifestar alteración fisiológica durante el periodo de cultivo. Las larvas de crustáceos decápodos están preparadas para resistir ambientes estuarinos, caracterizados por amplias fluctuaciones en la salinidad (Zeng et al., 2020).

Por otro lado, la exposición breve a estrés salino subletal (20‰ a 35‰) no tuvo un efecto significativo en el desarrollo larval de *M. inca* durante los primeros diez días en ninguno de los tratamientos. No obstante, a partir del día 15, las larvas provenientes de los tratamientos a 30‰ y 35‰ mostraron un desarrollo más acelerado hacia el estadio Z_{IV}, lo que sugiere una preferencia de dicho estadio por salinidades más elevadas, alcanzada entre los días 15 y 20 de cultivo. Estos hallazgos respaldan la hipótesis de que los estadios larvales tempranos (hasta Z_{IV}) requieren migrar hacia ambientes marinos para completar su desarrollo, lo que coincide con la propuesta del carácter atávico del origen marino de especies del género *Macrobrachium* (Anger, 2013).

Sin embargo, a una salinidad de 30‰ se observó una mayor proporción de larvas en los estadios Z_V y Z_{VI} a los 25 y 30 días de cultivo, respectivamente, en comparación con los demás tratamientos. Este patrón sugiere que, conforme avanza el desarrollo larval, las larvas requieren concentraciones de salinidad progresivamente menores para continuar con su diferenciación y crecimiento. Esta observación coincide con la menor supervivencia registrada bajo condiciones de 35‰ durante todo el periodo de cultivo, lo que evidencia un desequilibrio osmótico en las larvas expuestas a dicha salinidad. Según Mazzarelli et al. (2015), en larvas de *M. amazonicum*, a medida que las estructuras responsables de la osmorregulación y regulación iónica adquieren funcionalidad, el papel de los aminoácidos libres disminuye y el consumo de oxígeno se incrementa, probablemente como consecuencia del mayor gasto energético asociado al transporte activo de sales a través de las membranas epiteliales. En *M. rosenbergii*, las larvas se desarrollan adecuadamente a una salinidad de 12‰, aunque en las etapas finales del desarrollo larval adquieren la capacidad de sobrevivir en salinidades más reducidas (Huong et al., 2004).

5. Conclusiones

En la investigación, se demuestra por primera vez que el comportamiento natatorio de las Z_I recién nacidas de *M. inca* fue elevado (tasa de natación > 90%) cuando fueron expuestas por corto periodo a estrés térmico subletal de hasta 24°C y a estrés salino subletal de hasta 30‰. Sin embargo, dicho comportamiento se vio alterado bajo condiciones de mayor estrés térmico y salino. La exposición breve a temperaturas de 24°C y 30°C permitió alcanzar el estadio Z_{VI}, aunque la mayor supervivencia fue lograda a 20°C (control) y 24°C. En cuanto al

estrés salino, solo el tratamiento a 30‰ permitió alcanzar el estadio Z_{VI} , mientras que en los demás tratamientos salinos el desarrollo se limitó al estadio Z_V . La supervivencia fue baja en todos los tratamientos, siendo más crítica a una salinidad de 35‰. Estos resultados evidencian que el estrés térmico y salino subletal, incluso por periodos breves, puede afectar el desarrollo larval de *M. inca*. Por tanto, se recomienda investigar otros factores ambientales y nutricionales que puedan contribuir a mejorar la supervivencia durante el cultivo larval.

Contribución de los autores

Luis Maradiegue-Jaramillo: Metodología, análisis formal, investigación, redacción de borrador inicial, redacción, revisión y edición. **Cristina Ñauri-Villón:** Metodología, análisis formal, investigación, redacción de borrador inicial, redacción, revisión y edición. **Brian Alegre-Calvo:** Investigación, recursos, redacción, revisión y edición. **Jerry Calderón-Loja:** Investigación, recursos, redacción, revisión y edición. **Gladis Melgarejo-Velásquez:** Supervisión, validación, recursos, curaduría de datos. **Walter Reyes-Avalos:** Conceptualización, metodología, validación, redacción, revisión y edición.

Conflicto de intereses

Los autores declaran no tener conflicto de intereses.

Agradecimiento

A la Universidad Nacional del Santa por el otorgamiento de la subvención económica, para la actividad 10: Semilleros de Investigación, aprobado mediante Resolución N° 508-2024-CU-R-UNS. Contrato N° 340-2024/UNS-OAJ.

ORCID

Luis Maradiegue-Jaramillo: <https://orcid.org/0009-0005-2073-919X>

Cristina Ñauri-Villón: <https://orcid.org/0009-0002-1151-0201>

Brian Alegre-Calvo: <https://orcid.org/0009-0009-3154-0417>

Jerry Calderon-Loja: <https://orcid.org/0009-0005-3857-2340>

Gladis Melgarejo-Velásquez: <https://orcid.org/0000-0001-5467-8472>

Walter Reyes-Avalos: <https://orcid.org/0000-0002-4277-9521>

Referencias bibliográficas

- Acosta, D. (2015). Crecimiento de *Macrobrachium inca* "camarón de río" alimentado con dos dietas comerciales para langostino (Nicovita y Expalsa) en un sistema de cultivo intensivo con recirculación. Tesis para título. Universidad Nacional Pedro Ruiz Gallo. Lambayeque, Perú. URL: <https://hdl.handle.net/20.500.12893/256>
- Anger, K. (2013). Neotropical *Macrobrachium* (Caridea: Palaemonidae): On the biology, origin, and radiation of freshwater-invading shrimp. *Journal of Crustacean Biology*, 33, 151–183. <https://doi.org/10.1163/1937240X-00002124>
- Burraco, P., Orizaola, G., Monaghan, P., & Metcalfe, N. B. (2020). Climate change and ageing in ectotherms. *Global Change Biology*, 26(10), 5371–5381. <https://doi.org/10.1111/gcb.15305>
- Canaza-Choque, F. (2019). De la educación ambiental al desarrollo sostenible: desafíos y tensiones en los tiempos del cambio climático. *Revista de Ciencias Sociales*, 165, 155–172. <https://doi.org/10.15517/rcs.v01165.40070>
- Cerdán, M., & Sanchez, L. (2014). Crecimiento de *Macrobrachium inca* "camarón de río" en cuatro densidades de siembra en policultivo con *Dormitator latifrons* "Pocoche" y *Oreochromis niloticus* x *Oreochromis aureus* "tilapia híbrida" en estanques seminaturales. Tesis para título. Universidad Nacional Pedro Ruiz Gallo. Lambayeque, Perú. URL: <https://hdl.handle.net/20.500.12893/805>
- Chávez-López, R. (2023). Revisando los tipos de estuarios de la costa de Veracruz. *Biología, Ciencia y Tecnología*, 16, 1130–1135. <https://doi.org/10.22201/fesi.20072082e.2023.16.84783>
- Coelho-Filho, P., Gonçalves, A., & Barros, H. (2018). Artemia nauplii intake by *Macrobrachium carcinus* at different larval stages in laboratory. *Aquaculture*, 484, 333–337. <https://doi.org/10.1016/j.aquaculture.2017.07.035>
- Dávila, E., Medina, J., & Reyes, W. (2013). Crecimiento y supervivencia de postlarvas de *Macrobrachium inca* (Holthuis, 1950) (Crustacea, Palaemonidae) alimentadas con ensilado biológico. *Intropica*, 8(1), 79–86. URL: <https://revistas.unimagdalena.edu.co/index.php/intropica/article/view/742>
- Freitas, E., Hayd, L., & Calado, R. (2021). Effects of salinity, stocking density and feeding in *Macrobrachium pantanalense* larviculture. *Aquaculture Reports*, 20, 100706. <https://doi.org/10.1016/j.aqrep.2021.100706>
- García, V., Orozco, R., & Perea, M. (2019). Calidad del ambiente marino y costero en la región Ancash, 2018. *Boletín del Instituto del Mar del Perú*, 34(2), 406–431. URL: <https://revistas.imarpe.gob.pe/index.php/boletin/article/view/273/263>
- Ghory, F. S., Kazmi, Q. B., & Kazmi, M. A. (2022). Description of the first to fourth zoeal stages of *Macrobrachium equidens* (Dana, 1852) (Crustacea: Decapoda: Palaemonidae). *Pakistan Journal of Marine Sciences*, 31(1), 13–27. URL: <https://www.pakjmsuok.com/index.php/pjms/article/view/110>
- Guerra, A., Gómez, A., Velásquez, E., & Reyes, W. (1987). Desarrollo embrionario y larvario de camarones de río de la costa peruana. *Revista Biomédicas*, 4, 46–58.
- Huong, D. T. T., Jayasankar, V., Jasmani, S., Saido-Sakanaka, H., Wigginton, A.J., & Wilder, M. N. (2004). Na/K-ATPase activity during larval development in the giant freshwater prawn *Macrobrachium rosenbergii* and the effects of salinity on survival rates. *Fisheries Science*, 70, 518–520. <https://doi.org/10.1111/j.1444-2906.2004.00833.x>
- Jalihal, D. R., Sankolli, K. N., & Shakuntala, S. (1993). Evolution of larval developmental patterns and the process of freshwaterization in the prawn genus *Macrobrachium* Bate, 1868 (Decapoda, Palaemonidae). *Crustaceana*, 65(3), 365–376. <https://doi.org/https://doi.org/10.1163/156854093X00793>
- Ju-ngam, T., Mcmillan, N., Yoshimizu, M., Kasai, H., & Wongpanya, R. (2021). Functional and stress response analysis of heat shock proteins 40 and 90 of giant river prawn (*Macrobrachium rosenbergii*) under temperature and pathogenic bacterial exposure stimuli. *Biomolecules*, 11(1034), 1–27. <https://doi.org/https://doi.org/10.3390/biom11071034>
- Lal, M., Seeto, J., Pickering, T., & Hodge, S. (2012). Salinity and temperature requirements for larviculture of the Monkey River prawn *Macrobrachium lar* (Fabricius, 1798) (Decapoda: Caridea: Palaemonidae). *Aquaculture*, 366–367, 1–8. <https://doi.org/10.1016/j.aquaculture.2012.08.042>
- Lemos, D., & Weissman, D. (2021). Moulting in the grow-out of farmed shrimp: a review. *Reviews in Aquaculture*, 13(1), 5–17. <https://doi.org/10.1111/raq.12461>
- Lima, J., Melo, F., Ferreira, M., Flickinger, D., Andrade, H., & Correia, E. (2021). Lethal salinity and survival for *Macrobrachium carcinus* larvae subjected to osmotic stress. *Estuarine, Coastal and Shelf Science*, 262, 1–8. <https://doi.org/10.1016/j.ecss.2021.107602>
- Luque, C. (2008). Estudio de la diversidad hidrobiológica en Tumbes. Informe Anual 2007. Instituto del Mar del Perú. Sede Regional de Tumbes, Perú. 1–36 p.




- Manzi, J. J., Maddox, M. B., & Sandifer, P. A. (1977). Algal supplement enhancement of *Macrobrachium rosenbergii* (de Man) larviculture. Proceedings of the Annual Meeting-World Mariculture Society, 8(1-4), 207-223. <https://doi.org/10.1111/j.1749-7345.1977.tb00119.x>
- Mazzarelli, C. C. M., Santos, M. R., Amorim, R. V. & Augusto, A. (2015). Effect of salinity on the metabolism and osmoregulation of selected ontogenetic stages of an amazon population of *Macrobrachium amazonicum* shrimp (Decapoda, Palaemonidae). Brazilian Journal of Biology, 75(2), 372-379. <http://dx.doi.org/10.1590/1519-6984.14413>
- Méndez, M. (1981). Claves de identificación y distribución de los langostinos y camarones (Crustacea: Decapoda) del mar y ríos de la costa del Perú. Boletín Instituto del Mar del Perú, 5, 1-170. <https://revistas.imarpe.gob.pe/index.php/boletin/article/view/234/225>
- Mengal, K., Kor, G., Kozák, P., & Niksirat, H. (2023). Heat shock proteins adaptive responses to environmental stressors and implications in health management of decapods. Aquaculture Reports, 30, 101564. <https://doi.org/10.1016/j.aqrep.2023.101564>
- Meruane, J. A., Morales, M. C., Galleguillos, C. A., Rivera, M. A., & Hosokawa, H. (2006). Experiencias y resultados de investigaciones sobre el camarón de río del norte *Cryphiops caementarius* (Molina 1782) (Decapoda: Palaemonidae): Historia natural y cultivo. 70(2), 280-292. <https://doi.org/https://doi.org/10.4067/S0717-65382006000200015>
- Morales, M. C., & Meruane, J. (2012). Larval condition indicators applied to the northern river shrimp *Cryphiops caementarius* (Molina, 1782), under condition of controlled cultivation. Latin American Journal of Aquatic Research, 40(3), 730-742. <https://doi.org/10.3856/vol40-issue3-fulltext-20>
- Morales, M. C., Rivera, M., Meruane, J., Galleguillos, C., & Hosokawa, H. (2006). Morphological characterization of larval stages and first juvenile of the freshwater prawn *Cryphiops caementarius* (Molina, 1782) (Decapoda: Palaemonidae) under laboratory conditions. Aquaculture, 261(3), 908-931. <https://doi.org/10.1016/j.aquaculture.2006.07.042>
- Moreno-Reyes, J., Morales, M., Méndez, C., Álvarez, C., & Meruane, J. (2019). Optimization of techniques and procedures for the production and management of live feed used in the larval culture of the freshwater shrimp *Cryphiops caementarius* (Decapoda: Palaemonidae). Latin American Journal of Aquatic Research, 47(5), 791-797. <https://doi.org/10.3856/vol47-issue5-fulltext-8>
- Rahi, L., Azad, K., Tabassum, M., Irin, H., Hossain, K., Aziz, D., Moshtaghi, A., & Hurwood, D. (2021). Effects of salinity on physiological, biochemical and gene expression parameters of black tiger shrimp (*Penaeus monodon*): Potential for farming in low-salinity environments. Biology, 10(12). <https://doi.org/10.3390/biology10121220>
- Rahman, M., Wille, M., Cavalli, R., Sorgeloos, P., & Clegg, J. (2004). Induced thermotolerance and stress resistance in larvae of the freshwater prawn, *Macrobrachium rosenbergii* (de Man, 1879). Aquaculture, 230(1-4), 569-579. <https://doi.org/10.1016/j.aquaculture.2003.10.010>
- Ren, X., Wang, Q., Shao, H., Xu, Y., Liu, P., & Li, J. (2021). Effects of low temperature on shrimp and crab physiology, behavior, and growth: A review. Frontiers in Marine Science, 8, 746177. <https://doi.org/10.3389/fmars.2021.746177>
- Reyes, W., Luján, H., & Moreno, L. (2014). Efecto del shock térmico en la vitalidad de larvas de *Cryphiops caementarius*. The Biologist, 12(2), 223-235. URL: <https://revistas.unfv.edu.pe/rtb/article/view/350>
- Reyes, W., Luján, H., Moreno, L., & Pesantes, M. (2009). Caracterización de estadios embrionarios de *Cryphiops caementarius* (Crustacea, Palaemonidae). Sciéndo, 12(1), 55-67.
- Sandoval, I., & Marcial, R. (2022). Larvas de invertebrados en el estuario del río Chira, Vichayal, Perú. Manglar, 19(4), 349-356. <https://doi.org/10.57188/manglar.2022.044>
- Sokolova, I. (2023). Ectotherm mitochondrial economy and responses to global warming. Acta Physiologica, 237, e13950. <https://doi.org/10.1111/apha.13950>
- Srisapoom, P., Ju-ngam, T., & Wongpanya, R. (2021). Characterization, stress response and functional analyses of giant river prawn (*Macrobrachium rosenbergii*) glucose-regulated protein 78 (Mr-grp78) under temperature stress and during *Aeromonas hydrophila* Infection. Animals, 78(11), 3004. <https://doi.org/https://doi.org/10.3390/ani11103004>
- Subramanian, P., Samasivam, S., & Krishnamurthy, K. (1980). Experimental study on the salinity tolerance of *Macrobrachium idae* larvae. Marine Ecology Progress Series, 3, 71-73. <https://doi.org/10.3354/meps003071>
- Valenzuela, S. S. (2014). Ictiofauna y estado de conservación de la cuenca del río Tumbes. Tesis para Título. Universidad Nacional Mayor de San Marcos, Perú. URL: <https://core.ac.uk/download/pdf/323348358.pdf>
- Vargas-Ceballos, M., Vega-Villasante, F., García-Guerrero, M., Chong-Carrillo, O., Badillo-Zapata, D., López-Urriarte, E., & Wehrtmann, I. (2018). Salinity effect on embryonic development and survival of the first zoeal stage of *Macrobrachium tenellum* (Smith, 1871) (Crustacea, Palaemonidae). Pan-American Journal of Aquatic Sciences, 13(4), 273-281. URL: <https://www.kerwa.ucr.ac.cr/server/api/core/bitstreams/96e93077-c5f0-4b4a-9b32-6e1ffb061652/content>
- Velásquez, C., Álvaro, W., Denisse, T., Yeriko, A., & Francisco, C. (2022). Propuesta de plan de manejo integrado para el camarón de río del norte (*Cryphiops caementarius*) en la cuenca del río Choapa. Instituto de Fomento Pesquero. 108 p. URL: https://www.ifop.cl/wp-content/uploads/minisitios/camaron_choapa/reporte/Propuesta_PMI_Camaro%CC%81n_rio%20Choapa_enero_2022.pdf
- Zeng, C., Rotllant, G., Giménez, L., & Romano, N. (2020). Effects of environmental conditions on larval growth and development, in: Anger, K., Harzsch, S., Thiel, M. (Eds.), Developmental biology and larval ecology. Oxford University Press, pp. 195-223. <https://doi.org/10.1093/oso/9780190648954.003.0007>



Artículo de investigación

Efectos de dietas con poliquetos sobre el crecimiento y fecundidad de hembras del camarón de agua dulce *Macrobrachium caementarius*

Effects of polychaete-based diets on the growth and fecundity of female freshwater prawn *Macrobrachium caementarius*

Edward Saldaña-Rodríguez ¹, Iliana Zavala-Zavaleta ¹, Gladis Melgarejo-Velásquez ^{2*}

¹. Egresado de la Escuela de Biología en Acuicultura. Universidad Nacional del Santa. Ancash, 02712, Perú.

². Departamento Académico de Biología, Microbiología y Biotecnología. Universidad Nacional del Santa. Ancash, 02712, Perú.

Recibido: 29 agosto 2025. Aceptado: 05 diciembre 2025. Publicado online: diciembre 2025.

Resumen

El objetivo fue evaluar los efectos de dietas con poliquetos sobre el crecimiento y fecundidad de hembras del camarón de agua dulce *Macrobrachium caementarius*. Las hembras inmaduras fueron cultivadas en nueve acuarios (55 L) y alimentados durante tres meses con tres dietas experimentales (poliquetos frescos, harina de poliquetos y dieta basal). Los tratamientos dietarios se realizaron con tres repeticiones. Las hembras alimentadas con poliquetos frescos y con harina de poliquetos, mostraron mayor crecimiento tanto en longitud como en peso ($p < 0,05$), en comparación con la dieta basal. La fecundidad fue mayor ($p < 0,05$) en las hembras alimentadas con poliquetos frescos (3166 huevos/hembra) respecto a la dieta basal (1820 huevos/hembra) pero no difirió de manera significativa de la dieta con harina de poliquetos (2656 huevos/hembra). En conclusión, tanto los poliquetos frescos como harina de poliquetos suplementados en una dieta balanceada favorecen el crecimiento de las hembras del camarón, sin embargo, únicamente los poliquetos frescos incrementan de forma significativa la fecundidad. Se recomienda continuar con investigaciones orientadas al desarrollo de dietas que optimicen simultáneamente el crecimiento y el desempeño reproductivo de las hembras de esta especie.

Palabras clave: Alimento fresco, dietas balanceadas, nutrición, reproducción

Abstract

The objective of this study was to evaluate the effects of polychaete-based diets on the growth and fecundity of female freshwater prawn *Macrobrachium caementarius*. Immature females were reared in nine aquaria (55 L) and fed for a period of three months with three experimental diets: fresh polychaetes, polychaete meal, and a basal diet. Each dietary treatment was conducted using three replicates. Females that were fed fresh polychaetes and polychaete meal showed significantly greater growth in both length and weight ($p < 0.05$) compared to those fed the basal diet. Fecundity was significantly higher ($p < 0.05$) in females that consumed fed fresh polychaetes (3166 eggs per female) compared to those on the basal diet (1820 eggs per female), although it did not differ significantly from the polychaete meal diet (2656 eggs per female). In conclusion, both fresh polychaetes and polychaete meal, when supplemented in a balanced diet, promoted the growth of female prawns; however, only fresh polychaetes significantly enhance fecundity. Further research is recommended to develop diets that optimize both growth and reproductive performance in female specimens of this species.

Keywords: Fresh food, balanced diets, nutrition, reproduction

<https://doi.org/10.71173/rev.punkuri.cienc.acuat.2025.v1n1.02>

*Autor de correspondencia: gmelgarejo@uns.edu.pe (G. Melgarejo-Velásquez)

ISSN-L: 3084-7672



1. Introducción

Los poliquetos poseen una composición nutricional en proteínas y ácidos grasos altamente insaturados, esenciales para el crecimiento y la maduración de hembras de crustáceos (Chimsung, 2014; Pombo et al., 2020; Li et al., 2025). Asimismo, contienen hormonas como progesterona y testosterona (Mouneyrac et al., 2006), además de prostaglandinas, las cuales favorecen el desarrollo ovárico en los crustáceos (Deenarn et al., 2020). Debido a estas características, los poliquetos son considerados una de las dietas frescas más eficaces para la maduración de los crustáceos, que superan a otros alimentos frescos como mejillones y calamares (Estante-Superio et al., 2023). Esta superioridad se evidencia principalmente cuando se emplean como dietas vivas, capaces de satisfacer las necesidades nutricionales naturales de los camarones reproductores (Li et al., 2025).

La fecundidad en los crustáceos decápodos se clasifica en tres categorías: fecundidad potencial (número de ovocitos presentes en el ovario), fecundidad realizada (número de huevos depositados en el abdomen) y fecundidad actual (número de larvas eclosionadas) (Stechey & Somers, 1995). Estas categorías han sido objeto de estudio en diversas especies, entre ellas los cangrejos *Cyrtograpsus angulatus* y *Chagmasnathus granulata* (Luppi et al., 1997), así como *Sesarma rectum* (Leme, 2004). La fecundidad realizada ha sido analizada en *Palaemon northropi*, *P. pamboliformis*, *Macrobrachium acanthurus* y *M. olfersii* (Anger & Moreira, 1998), *Periclimenes paivai* (Rocha et al., 2017) y en la langosta *Scyllarus arctus* (Fernández et al., 2021). Asimismo, tanto la fecundidad potencial como la realizada han sido determinadas en *Homarus americanus* (Goldstein et al., 2022). En *M. caementarius* se ha documentado que la fecundidad realizada aumenta con el tamaño del camarón (Baltazar & Colán, 2014; Incio et al., 2018), pero disminuye con los desoves sucesivos (Zavala-Zavaleta et al., 2022).

El camarón *M. caementarius* habita en los ríos de Perú y Chile (Moscoso, 2012). En el Perú, la extracción registrada alcanza las 846 t (PRODUCE, 2025), destinadas principalmente al mercado nacional, dada su relevancia en la gastronomía. Los estudios sobre la nutrición de hembras de camarón han demostrado que dietas con poliquetos (*Pseudonereis* sp., *Neanthes succinea*, *Halosydna brevisetosa* y *Nereis pelágica*) mejoran el rendimiento reproductivo (Bazán et al., 2011; Zavala-Zavaleta et al., 2022). Sin embargo, aún no se conoce si otras especies de poliquetos favorecen simultáneamente el crecimiento de hembras. Diversas especies como *Nereis*, *Polydora*, *Neanthes*, *Hydroides*, *Halosydna* y *Steggoa*, han sido reportadas en estructuras de cultivo marino en Perú (Loayza & Tresierra, 2014), lo que sugiere que podrían aportar nutrientes esenciales para el crecimiento y el proceso reproductivo, tal como ocurre en otros crustáceos (Zhu et al., 2023; Li et al., 2025). En este contexto, el objetivo del presente estudio fue determinar el efecto de dietas con poliquetos en el crecimiento y la fecundidad de hembras del camarón de agua dulce *M. caementarius*.

2. Materiales y métodos

2.1. Las dietas y el diseño experimental

Los ingredientes de la dieta basal (Tabla 1) fueron

procesados siguiendo la metodología descrita por Guevara (2003). Los pellets fueron obtenidos mediante una prensa manual, secados (45°C por 48 h), quebrados en fragmentos de 3 mm y almacenados en bolsas hasta su uso. Los poliquetos vivos fueron colectados de las linternas de cultivo de *Argopecten purpuratus* (Bahía de Samanco, Ancash, Perú) y transportados en cajas con gel refrigerante (~ 5°C). Los poliquetos identificados (Banse & Hobson, 1974; De León, 1999) correspondieron a *Neanthes succinea*, *Halosydna brevisetosa* y *Nereis pelágica*. Posteriormente, los poliquetos fueron lavados, cortados (~5 mm) y congelados (-2°C) por un máximo de cinco días, con el fin de ser utilizados como alimento fresco. En paralelo, otra fracción de los poliquetos fue secada (45°C por 48 h), y la harina obtenida se incorporó a la dieta basal en la proporción de 18%, según lo sugerido por Hoa et al. (2009). Los tratamientos dietarios consistieron de poliquetos frescos, harina de poliquetos, y la dieta basal (control), cada uno con tres repeticiones.

2.2. Camarones

Los camarones procedieron del río Pativilca (10°39'40" S, 77°39'20" W) (Lima, Perú) fueron extraídos por pescadores locales mediante captura manual con buceo. En el laboratorio se verificaron el género y la especie mediante una clave taxonómica (Méndez, 1981). El sexo de las hembras se verificó por observación del poro genital en los coxopoditos del tercer par de periópodos. Los camarones fueron alimentados con una dieta balanceada durante ocho días. Posteriormente, fueron seleccionados camarones hembras (n = 54) inmaduras y sin masa ovígera (Reyes, 2014). Las hembras seleccionadas al azar presentaron apéndices cefalotorácicos completos, tuvieron una longitud total de 5,79 ± 0,19 cm, registrada con vernier digital (± 0,01 mm) y un peso total fresco de 5,87 ± 0,19 g, determinado con balanza ADAM AQT 600 (± 0,1 g).

2.3. Sistema de cultivo y alimentación de camarones

Los camarones fueron cultivados en nueve tanques (55 L). En cada tanque se dispusieron seis recipientes de cultivo individual, según la metodología previamente descrita (Reyes-Avalos, 2016). La tasa de alimentación correspondió al 8% del peso fresco de la hembra en el caso de la dieta basal y de la dieta con la de harina de poliquetos, mientras que para la dieta con poliquetos frescos fue del 15% (Bazán et al., 2011). El alimento fue administrado una vez al día (19:00 h), durante un periodo de tres meses. En el presente estudio se consideró la normativa peruana vigente (Ley 30407, Ley de Protección y Bienestar Animal) y los camarones fueron manipulados con extremo cuidado para minimizar cualquier afectación.

2.4. Crecimiento y supervivencia

Los parámetros de crecimiento en peso y la supervivencia, fueron calculados mediante las siguientes fórmulas:

$$\text{Ganancia porcentual (\%)} = \frac{(X2 - X1)}{X1} \times 100$$

$$\text{Tasa de crecimiento específica } \left(\frac{\%}{\text{día}} \right) = \frac{[\ln X2 - \ln X1]}{t2 - t1} \times 100$$

$$\text{Supervivencia} = \frac{Ni \times 100}{No}$$

Dónde X1 y X2 es el peso húmedo (g) o longitud total (cm),

inicial y final; ln X1 y ln X2 es el logaritmo natural del peso o la longitud inicial y final y t1 y t2 es el tiempo en días. No y Ni es el número inicial y final de camarones.

2.5. Fecundidad

Las hembras con huevos recién desovados fueron utilizadas para extraer tres submuestras (anterior, medio y posterior) de cada masa ovígera. La submuestra de huevos fue pesada en balanza analítica digital AG 221LX (± 0,001 g), y posteriormente fue extendida sobre una placa Petri para su registro fotográfico mediante un dispositivo celular (Huawei Y72018 de 13 megapíxeles). El número de huevos presentes en cada imagen fue contabilizado, y a partir de estos datos se calculó la fecundidad (Número de huevos/hembra) con la fórmula de Bazán et al. (2011):

$$Fecundidad = \frac{[(PHCH - PHSH) \times NHM]}{PMH}$$

Donde PHCH es el peso de la hembra con huevos, PHSH es el peso de la hembra sin huevos, NHM número de huevos de la muestra y PMH es el peso de huevos en la muestra.

2.6. Calidad del agua

El oxígeno disuelto en el agua se midió con Oxímetro digital YSI 500 (± 0,01 mg/L), la temperatura con un termómetro digital (± 0,1°C) y el pH con un pH-metro Phep 5 HANNA (± 0,1 unidades). Estos parámetros fueron registrados semanalmente. En cambio, los nitritos y el amonio total se analizaron cada 15 días con un kit Sera (± 0,1 mg/L).

Tabla 1. Ingredientes, suplementación dietaria y composición proximal de las dietas.

Parámetros	Dieta basal	Dieta basal + Harina de poliquetos	Dieta con poliquetos frescos
Ingredientes (%)			
Harina de pescado	30,00	30,00	-
Harina de soya	21,00	21,00	-
Harina de maíz	16,70	16,70	-
Aceite de pescado	2,00	2,00	-
Aceite de soya	0,50	0,50	-
Aceite de maíz	0,50	0,50	-
Lecitina de soya	1,00	1,00	-
Polvillo de arroz	22,00	22,00	-
Melaza	3,00	3,00	-
Zeolita	2,00	2,00	-
Sal común	1,00	1,00	-
Complexvit ¹	0,30	0,30	-
Suplementación dietaria (%)			
Dieta basal	100,00	82,00	0
Dieta basal + harina de poliquetos	0	18,00	0
Poliquetos frescos	0	0	100,00
Composición proximal (%) ²			
Proteína cruda	28,86	32,21	31,16
Lípidos totales	8,22	9,27	9,34
Fibra cruda	19,98	11,31	11,48

¹ Comprende (kg⁻¹): Vitaminas A 8 g; E 7 g; B1 8 g; B2 16 g; B6 11,6 g; B12 0,02 g; C 5 g; D3 5 g; K3 1 g; Nicotinamida 10 g; Niacina 6 g; Biotina 0,3 g; DL Metionina 20 g; Pantotenato de calcio 47 g; Cloruro de sodio 2,7 g; Cloruro de potasio 34 g; Sulfato de magnesio 7 g; Maca 5 g; y Excipientes 1000 g.

² Zavala-Zavaleta et al. (2022).

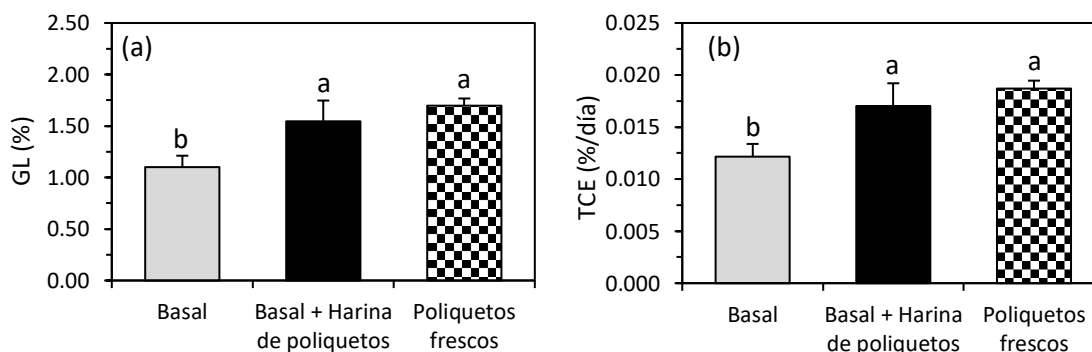


Figura 1. (a) Ganancia en longitud (GL) y (b) tasa de crecimiento específica (TCE) en longitud de hembras de *M. caementarius* alimentadas con diferentes tipos de dietas. Letras distintas sobre las barras indican diferencias significativas entre tratamientos ($p < 0,05$).

2.7. Análisis estadístico

Los datos experimentales fueron sometidos a la prueba de Shapiro-Wilk y la igualdad de varianza con el test de Levene.

Las diferencias entre las medias de los tratamientos se estimaron por ANOVA simple y con la prueba de Duncan ($p < 0,05$). Los análisis se realizaron con el programa estadístico SPSS versión 25 para Windows.

3. Resultados

3.1. Crecimiento y supervivencia

La longitud de los camarones fue mayor ($p < 0,05$) en aquellos alimentados con poliquetos frescos (GL = 1,70% y TCE = 0,019 %/día) y con harina de poliquetos (GL = 1,55% y TCE = 0,017 %/día), en comparación con los alimentados con la dieta basal (GL = 1,10% y TCE = 0,012 %/día) (Fig. 1). Todos los camarones sobrevivieron durante el periodo de cultivo.

El crecimiento en peso también fue mayor ($p < 0,05$) en los camarones alimentados con poliquetos frescos (GP = 53,62% y TCE = 0,470 %/día) y con harina de poliquetos (GP = 51,34% y TCE = 0,455 %/día), en comparación con la dieta basal (GP = 45,18% y TCE = 0,412 %/día) (Fig. 2).

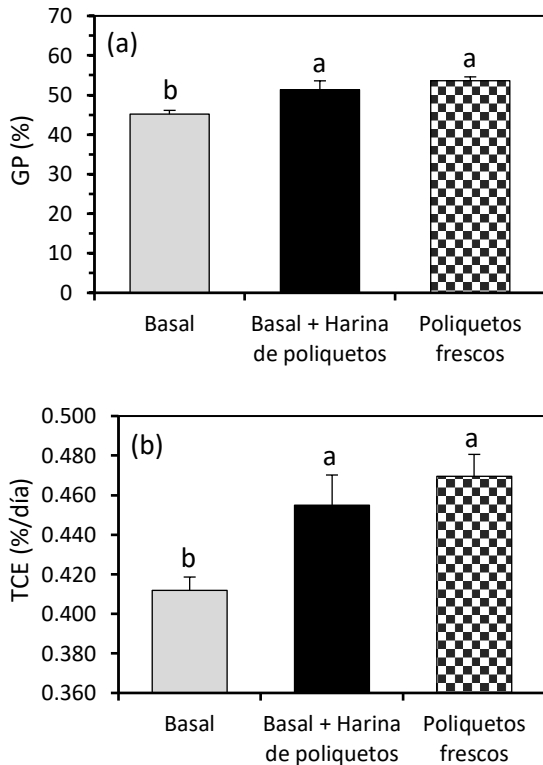


Figura 2. (a) Ganancia en peso (GP) y (b) tasa de crecimiento específica (TCE) en peso de hembras de *M. caementarius* alimentadas con diferentes tipos de dietas. Letras distintas sobre las barras indican diferencias significativas entre tratamientos ($p < 0,05$).

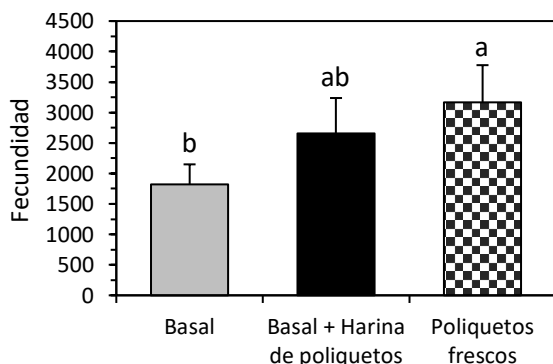


Figura 3. Fecundidad (Número de huevos/hembra) de *M. caementarius* alimentadas con diferentes tipos de dieta. Letras distintas sobre las barras indican diferencias significativas entre tratamientos ($p < 0,05$).

3.2. Fecundidad

La fecundidad de los camarones fue significativamente mayor ($p < 0,05$) en los alimentados con poliquetos frescos (3166 huevos/hembra) en comparación con la dieta basal (1820 huevos/hembra), aunque resultó similar ($p > 0,05$) en aquellos alimentados con harina de poliquetos (2656 huevos/hembra) (Fig. 3).

3.3. Calidad del agua

La calidad del agua fue similar ($p > 0,05$) entre tratamientos donde la concentración de oxígeno disuelto fue de $4,66 \pm 0,89$ mg/L, la temperatura de $21,32 \pm 0,25^\circ\text{C}$ y el pH de $6,86 \pm 0,57$. Los nitritos fueron de $0,12 \pm 0,05$ mg/L y el amonio total de $0,01 \pm 0,01$ mg/L.

4. Discusión

La calidad del agua durante el mantenimiento de las hembras de *M. caementarius* fue similar entre los tratamientos dietarios, y se mantuvo dentro de los rangos reportados para su ambiente natural (Zacarías & Yépez, 2015). Esto sugiere que las variaciones observadas en el crecimiento y la fecundidad de las hembras se atribuyen principalmente al efecto de las dietas proporcionadas en la presente investigación.

Los camarones alimentados con poliquetos frescos y con harina de poliquetos presentaron un mayor crecimiento en longitud y peso, resultado similar al reportado para *L. vannamei* al utilizar los poliquetos *Marphysa maxidenticulata* y *Perinereis nuntia* (Li et al., 2025). Estos hallazgos sugieren que los componentes nutricionales de los poliquetos contribuyeron a favorecer el crecimiento. Se ha documentado que los poliquetos contienen ácidos grasos poliinsaturados, entre ellos ácido araquidónico y ácido linoleico (Zhu et al., 2023) así como ácido eicosapentaenoico (Li et al., 2025), los cuales son esenciales para el crecimiento y la reproducción de *Penaeus (Litopenaeus) vannamei*. En el presente estudio, las dietas con poliquetos frescos y con harina de poliquetos registraron un mayor contenido de proteína (32% y 31%, respectivamente), en comparación con la dieta basal (28%), lo que probablemente contribuyó al crecimiento de los camarones. En *Metapenaeus ensis*, el rendimiento del crecimiento ha sido significativamente influenciado por diferentes niveles de proteína dietética (Xiao et al., 2023).

La dieta basada en poliquetos frescos promovió una mayor fecundidad en comparación con la dieta basal. Estos resultados sugieren la participación de hormonas reproductivas, tal como se ha reportado en *P. (Penaeus) monodon* (Meunpol et al., 2010) y en *P. (Litopenaeus) vannamei* (Phoonsamran et al., 2017; Ruan et al., 2020). En *P. (Litopenaeus) vannamei* se ha observado una mayor transferencia de nutrientes desde el hepatopáncreas hasta el ovario durante el proceso de desarrollo ovárico (Li et al., 2025). Asimismo, en *P. (Penaeus) monodon* se ha demostrado que el consumo de poliquetos influye en la biosíntesis de prostaglandinas y en las vías reguladoras de los ácidos grasos, efectos que pueden observarse en camarones intactos tras cuatro semanas de alimentación (Deenarn et al., 2020).

Por otro lado, en *P. (Penaeus) indicus* la fecundidad no mostró variaciones cuando se empleó el poliqueto *Marphysa iloiloensis* vivo como parte de una dieta combinada (Estante-Superio et al., 2023). De manera similar, la dieta suplementada

con harina de poliquetos no difirió con la dieta basal, lo que sugiere que la proporción de harina de poliquetos utilizada no fue suficiente para favorecer el crecimiento y mejorar la fecundidad del camarón.

En el presente estudio, la mayor fecundidad registrada (3166 huevos/hembra) en hembras de 5,79 cm de longitud total alimentadas con poliquetos frescos, fue comparable a la reportada para camarones de la misma especie y tamaño similar, con valores de 3405 huevos/hembra en ejemplares del río Mala (Baltazar & Colán, 2014) y de 3300 huevos/hembra en ejemplares del río Ocoña (Incio et al., 2018). Esto evidencia que la dieta con poliquetos frescos reproduce condiciones similares a las del entorno natural. Sin embargo, la combinación de la harina de poliquetos con una dieta balanceada no generó el efecto deseado. Por ello, resulta pertinente evaluar mayores proporciones de harina de poliquetos como suplemento en dietas balanceadas, con el fin de evitar impactos negativos en la fecundidad del camarón.

5. Conclusiones

En la presente investigación se demuestra por primera vez que las dietas con poliquetos frescos o en forma de harina de poliquetos incrementan significativamente ($p < 0,05$) el crecimiento de las hembras del camarón de agua dulce *M. caementarius*. Sin embargo, la fecundidad fue mayor ($p < 0,05$) únicamente en aquellas alimentadas con poliquetos frescos. Estos resultados aportan evidencia relevante para el desarrollo de dietas orientadas al crecimiento y la reproducción de las hembras de esta especie, y constituyen un avance en el manejo nutricional aplicado a su cultivo.

Contribución de los autores

Edward Saldaña-Rodríguez: Conceptualización, Investigación, Metodología, Análisis formal, Redacción revisión y edición. **Iliana Zavala-Zavaleta:** Conceptualización, Investigación, Metodología, Análisis formal, Escritura-Preparación del borrador original. **Gladis Melgarejo-Velásquez:** Análisis formal, Escritura-Preparación del borrador original, Redacción-revisión y edición.

Conflicto de intereses

Los autores declaran no tener conflicto de intereses.

ORCID

Edward Saldaña-Rodríguez: <https://orcid.org/0000-0001-5427-5438>

Iliana Zavala-Zavaleta: <https://orcid.org/0000-0002-0129-3576>

Gladis Melgarejo-Velásquez: <https://orcid.org/0000-0001-5467-8472>

Referencias bibliográficas

- Anger, K., & Moreira, G.S. (1998). Morphometric and reproductive traits of tropical caridean shrimps. *Journal of Crustacean Biology*, 18(4), 823-838. <https://doi.org/10.1163/193724098X00674>
- Banase, K., & Hobson, K.D. (1974). Benthic errantiate polychaetes of British Columbia and Washington. *Bulletin Fisheries Research Board of Canada*, 185, 1-111. <https://siris-libraries.si.edu/ipac.jsp?&profile=liball&source=~!silibrarie s&uri=full=3100001~!46075~!0#focus>
- Baltazar, P.M., & Colán, C. (2014). Algunos aspectos biológicos pesqueros de *Cryphiops caementarius* "camarón de río" (Molina, 1782) en la cuenca baja del río Mala. *Científica* 11(1), 30-45. <https://revistas.cientifica.edu.pe/index.php/cientifica/article/view/183/208>
- Bazán, M., Gámez, S., & Reyes, W.E. (2009). Rendimiento reproductivo de hembras de *Cryphiops caementarius* (Crustacea: Palaemonidae) mantenidas con alimento natural. *Revista Peruana de Biología*, 16(2), 191-193. <https://doi.org/10.15381/rpb.v16i2.205>
- Chimsung, N. (2014). Maturation diets for black tiger shrimp (*Penaeus monodon*) broodstock: A review. *Songklanakarin Journal of Science and Technology*, 36(3), 265-273.
- De León, J.A. (1999). Nereididae (Annelida: Polychaeta) de México. Universidad Autónoma de Nuevo León. Facultad de Ciencias Biológicas. Informe final SNIB-CONABIO proyecto No. H011. México D. F. http://www.snib.mx/iptconabio/resource?r=SNIB-H011&v=1.2&request_locale=pt
- Deenarn, P., Tobwor, P., Vichai, V., Phomklad, S., Chaitongsakul, P., Leelatanawit, R., & Wimuttisuk, W. (2020). Polychaete consumption increased prostaglandin biosynthesis in female *Penaeus monodon*. *Reproduction*, 160(6), 873-885. <https://doi.org/10.1530/REP-20-0217>
- Estante-Superio, E.G. Mandarino, M.A.E., Santander-Avanceña, S.S., Geanga, T.M.M., Parado-Esteva, F.D., & Mamauag, R.E.P. (2023). Inclusion of live mud polychaete (*Marphysa iloiloensis*) in the feeding regime improved the hatchery performance of domesticated Indian white shrimp (*Penaeus indicus*). *Regional Studies in Marine Science*, 62, 102923. <https://doi.org/10.1016/j.rsma.2023.102923>
- Fernández, L., García-Soler, C., & Alborés, I. (2021). Reproductive strategies under different environmental conditions: Total output vs investment per egg in the slipper lobster *Scyllarus arctus*. *Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom*, 101, 131-139. <https://doi.org/10.1017/S0025315421000035>
- Goldstein, J.S., Zarrella-Smith, K.A., & Pugh, T.L. (2022). Recent declines in American lobster fecundity in southern New England: drivers and implications. *Journal of Marine Science*, 79, 1662-1674. <https://doi.org/10.1093/icesjms/fsac083>
- Guevara, W.N. (2003). Formulación y elaboración de dietas para peces y crustáceos. *Universidad Nacional Jorge Basadre Grohmann. Tacna, Perú*, 55. <https://studylib.es/doc/7831193/formulaci%C3%B3n-y-elaboraci%C3%B3n-de-dietas-para-peces-y-crust%C3%A1ceos>
- Hoa, N.D., Wouters, R., Wille, M., Thanh, V., Dong, T.K., Hao, N.V., & Sorgeloos, P. (2009). A fresh-food maturation diet with an adequate HUFA composition for broodstock nutrition studies in black tiger shrimp *Penaeus monodon* (Fabricius, 1798). *Aquaculture*, 297(1-4), 116-121. <https://doi.org/10.1016/j.aquaculture.2009.09.005>
- Incio, A., Campos, S., Pinazo, K., & Quiroz, M. (2018). Camarón de río *Cryphiops caementarius* (Molina, 1782) condición reproductiva durante diciembre 2017 - abril 2018 en ríos de Arequipa. *Boletín del Instituto del Mar del Perú*, 35(1), 49-59. <https://repositorio.imarpe.gob.pe/handle/20.500.12958/3455>
- Leme, M.H.A. (2004). Fecundity and fertility of the mangrove crab *Sesarma rectum* Randall, 1840 (Grapsoidea) from Ubatuba, São Paulo, Brazil. *Nauplius*, 12(1), 39-44. https://www.crustacea.org.br/wp-content/uploads/2014/02/nauplius-v12n1a05.Leme_.pdf
- Li, S., Liu, H., Huang, W., Yang, S., Xie, M., Zhou, M., Lu, B., Li, B., Tan, B., Yang, Y., & Dong, X. (2025). Effect of three polychaetes on growth and reproductive performance, biochemical indices and histology of different tissues in the female Pacific white shrimp, *Litopenaeus vannamei* broodstock. *Animal Nutrition*, 21, 49-62. <https://doi.org/10.1016/j.aninu.2024.11.020>
- Loayza, R., & Tresierra, A. (2014). Variación del "biofouling" en linternas de cultivo de "concha de abanico" *Argopecten purpuratus* en bahía Samanco, Ancash, Perú. *Ciencia y Tecnología* 10(2), 19-34. <https://revistas.unitru.edu.pe/index.php/PGM/article/view/567/528>

- Luppi, T.A., Bas, C.C., Spivak, E.D., & Anger, K. (1997). Fecundity of two grapsid crab species in the Laguna Mar Chiquita, Argentina. *Archives Fisheries Marine Research*, 45(2), 149-166. <https://epic.awi.de/id/eprint/4250/>
- Méndez, M. (1981). Claves de identificación y distribución de los langostinos y camarones (Crustacea: Decapoda) del mar y ríos de la costa del Perú. *Boletín Instituto del Mar del Perú*, 5, 1-170. <https://repositorio.imarpe.gob.pe/handle/20.500.12958/1028>
- Meunpol, O., Duangjai, E., Yoonpun, R., & Piyatiratitivorakul, S. (2010). Detection of prostaglandin E2 in polychaete *Perinereis* sp. and its effect on *Penaeus monodon* oocyte development in vitro. *Fisheries Science*, 76(2), 281-286. <https://doi.org/10.1007/s12562-009-0208-8>
- Mouneyrac, C., Pellerin, J., Moukrim, A., Alla, A.A., Durou, C., & Viault, N. (2006). In situ relationship between energy reserves and steroid hormone levels in *Nereis diversicolor* (O.F. Müller) from clean and contaminated sites. *Ecotoxicological and Environmental Safety*, 65(2), 181-187. <https://doi.org/10.1016/j.ecoenv.2005.07.002>
- Moscoso, V. (2012). Catalogue decapod and stomatopod crustaceans of Peru. *Boletín Instituto del Mar del Perú*, 27(1-2), 8-207. <https://repositorio.imarpe.gob.pe/handle/20.500.12958/2190>
- Phoonsamran, K., Direkbusarakom, S., Chotipuntu, P., Hirono, I., Unajak, S., Summpunn, P., & Wuthisuthimethavee, S. (2017). Identification in expression of vitellogenin gene in polychaetes (*Perinereis* sp.). *Journal of Fisheries and Environment*, 41(1), 1-11. <https://li01.tci-thaijo.org/index.php/JFE/article/view/87732>
- Pombo, A., Baptista, T., Granada, L., Ferreira, S.M.F., Gonçalves, S.C., Anjos, C., Erica, S.A., Chainho, P., Cancela da Fonseca, L., Fidalgo e Costa, P., & Costa, J.L. (2020). Insight into aquaculture's potential of marine annelid worms and ecological concerns: A review. *Reviews in Aquaculture*, 12(1), 107-121. <https://doi.org/10.1111/raq.12307>
- PRODUCE. (2025). *Anuario estadístico pesquero y acuícola 2024*. Ministerio de la Producción, Perú. <https://www.produccionpesca.gob.pe/pesca-anuarios>
- Reyes, W. (2014). Interrelationship of moult cycle, ovarian cycle and embryonic development in females of *Cryphiops caementarius* Molina 1782 (Crustacea, Palaemonidae). *Intropica*, 9, 33-42. <https://doi.org/10.21676/23897864.1423>
- Reyes-Avalos, W. (2016). Effect of culture container on the survival and growth of male *Cryphiops caementarius* in individualized systems. *Revista Bio Ciencias*, 3(4), 311-325. <https://doi.org/10.15741/revbio.03.04.06>
- Rocha, I., Wolf, M.R., Gonçalves, G.R.L., & Castilho, A.L. (2017). Fecundity and reproductive output of the caridean shrimp *Periclimenes paivai* associated with scyphozoan jellyfish. *Invertebrate Reproduction & Development*, 61(2), 71-77. <http://dx.doi.org/10.1080/07924259.2017.1282890>
- Ruan, Y., Wong, N. K., Zhang, X., Zhu, C., Wu, X., Ren, C., Luo, P., Jiang, X., Ji, J., Wu, X., Hu, C., & Chen, T. (2020). Vitellogenin receptor (VgR) Mediates oocyte maturation and ovarian development in the Pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*). *Frontiers in Physiology*, 11, 1-14. <https://doi.org/10.3389/fphys.2020.00485>
- Stechey, D.P.M., & Somers, K.M. (1995). Potential, realized, and actual fecundity in the crayfish *Orconectes immunis* from southwestern Ontario. *Canadian Journal of Zoology*, 73, 672-677. <https://doi.org/10.1139/z95-079>
- Xiao, F., Wang, J., Liu, H., Zhuang, M., Wen, X., Zhao, H., & Wu, K. (2023). Effects of dietary protein levels on growth, digestive enzyme activity, antioxidant capacity, and gene expression related to muscle growth and protein synthesis of juvenile greasyback shrimp (*Metapenaeus ensis*). *Animals*, 13, 3886. <https://doi.org/10.3390/ani13243886>
- Zacarias, S., & Yépez, V. (2015). Camarón de río *Cryphiops caementarius* (Molina, 1782) en la costa centro-sur del Perú, 2007. *Informe del Instituto del Mar del Perú*, 42(3), 398-415. <https://repositorio.imarpe.gob.pe/handle/20.500.12958/2989>
- Zavala-Zavaleta, I., Saldaña-Rodríguez, E., & Reyes-Avalos, W. (2022). Efecto de dietas con poliquetos en el desempeño reproductivo de hembras del camarón *Cryphiops caementarius* durante desoves sucesivos. *Revista de Investigaciones Veterinarias del Perú*, 33(1), e20430. <http://dx.doi.org/10.15381/rivep.v33i1.20430>
- Zhu, Wei., Dong, R., Ge, L., Yang, Q., Lu, N., Li, H., & Feng, Z. (2023). Effects of dietary n-6 polyunsaturated fatty acids (PUFA) composition on growth performances and non-specific immunity in pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*). *Aquaculture Reports*, 28, 101436. <https://doi.org/10.1016/j.aqrep.2022.101436>



NORMAS PARA LOS AUTORES

EXTENSIÓN

Artículo de investigación

Máximo de 20 páginas, incluyendo tablas, figuras y referencias bibliográficas.

Artículo de revisión

Máximo de 40 páginas, incluyendo referencias bibliográficas.

Comunicación breve

Máximo de 15 páginas incluidos las tablas, figuras y referencias bibliográficas.

CITACIÓN

Formato APA (American Physiological Association) última edición.

FORMATO

Archivo en Word con tipografía Times New Roman, tamaño 12, interlineado 1.5, márgenes de 2.5 cm en todos los lados.

ENVÍO

Los artículos deben ser enviados a revpca@uns.edu.pe
