



[ANIMAL HEALTH & WELFARE \(/ADVOCATE/CATEGORY/ANIMAL-HEALTH-WELFARE\)](#)

Evaluación de probiótico comercial con juveniles de camarón blanco del Pacífico

Monday, 27 August 2018

By Susan Laramore, Ph.D. , Tzachi Samocha, Ph.D. , Rui A. Gonçalves and Jutta Kesselring

Un estudio sugiere potencial para aumentar la supervivencia, reducir FCR en un sistema de cultivo dominado por biofloc



La adición de probióticos a los alimentos puede contribuir a la salud general y aumentar la producción en varias especies cultivadas comercialmente, incluidas las postlarvas del camarón blanco del Pacífico.

En especies acuáticas, las bacterias intestinales dependen del ambiente externo y son de naturaleza transitoria, debido a la absorción continua de agua, alimentos y microorganismos asociados. Se ha demostrado que los probióticos cambian la microbiota intestinal compitiendo con los patógenos por nutrientes. La adición de probióticos a los alimentos puede, por lo tanto, contribuir a la salud general, lo que resulta en un aumento de la producción.

Biomin produce una línea de productos de acuicultura (AquaStar®) formulados para mejorar la producción de larvas y engorde de camarones o la calidad del agua del estanque. Cada producto consiste en varias cepas bacterianas probióticas, y AquaStar® Growout se diseñó para ser agregado a al alimento para mejorar la producción de engorde.

Ensayos previos con este probiótico en un sistema de tanque de agua clara con camarón blanco del Pacífico (*Litopenaeus vannamei*) en Vietnam dieron como resultado un mayor crecimiento, supervivencia y función inmune. A diferencia de los sistemas de agua clara, los sistemas dominados por biofloc contienen partículas agregadas formadas por diversos componentes, que incluyen bacterias, protozoos, detritus y alimento, y se asemeja más a un sistema basado en estanques.

En otro estudio, una combinación de este probiótico y AquaStar® Pond resultó en una mejor supervivencia y FCR en un sistema de producción de camarones bajo techo dominado por biofloc; sin embargo, el medio de cultivo estaba contaminado con *Vibrio* patógeno. La prueba actual se inició para determinar el impacto de tres niveles de probiótico AquaStar® Growout (2, 3 o 5 g/kg de alimento) en el rendimiento del camarón en un sistema de tanque de camarón intensivo y bajo techo dominado por biofloc.

Diseño experimental

Se llevó a cabo un estudio de 12 semanas en el Instituto Oceanográfico Harbor Branch de la Florida Atlantic University (FAU-HBOI) en Ft. Pierce, Fla., en un invernadero con clima controlado. Un diseño experimental de bloques aleatorios factoriales 4 × 4 consistió en dieciséis tanques cilíndricos de 1 m³ (4 pies de diámetro) equipados con sistemas de circulación de flóculos impulsados por aire y llenados con agua salada de pozo (34 ppt) (Fig. 1).



Fig. 1: Diseño de tanque experimental de 1 metro cúbico. El tanque a la derecha, parcialmente drenado, muestra el sistema de circulación impulsado por el puente de aire.

Se añadieron dieciséis litros de biofloc del biorreactor ex situ de Acuicultura Multi-Trófica Integrada (IMTA) de FAU-HBOI a cada tanque tres semanas antes de la adición del camarón. Cien camarones de 1,5 gramos se colocaron en cada tanque el 2 de mayo de 2017. AquaStar® Growout se agregó por encima al alimento Zeigler de camarones HI-35 (pellets de 2 mm) a 0, 2, 3 o 5 g/kg (0 por ciento, 0,2 por ciento, 0,3 por ciento o 0,5 por ciento).

El probiótico en polvo se añadió a agua destilada a una velocidad de dilución de 1:20 según las instrucciones de la etiqueta y se secó durante la noche a 65 grados-C. Los camarones fueron alimentados inicialmente dos veces al día manualmente (semanas uno y dos), después de lo cual el alimento se aplicó de forma continua utilizando comederos de cinta basados en el peso corporal.

El oxígeno disuelto (DO), la temperatura y la salinidad se midieron dos veces al día y los sólidos fragmentables o asentables (SS) se midieron una vez al día usando conos Imhoff. Se midieron sólidos suspendidos totales (TSS), alcalinidad, nitrógeno total de amoníaco (TAN), nitritos (NO₂-N) y nitratos (NO₃-N) dos veces a la semana. Se añadió bicarbonato de sodio según fue necesario para mantener la alcalinidad entre 100 y 150 mg/L.

Diez camarones fueron removidos semanalmente de un tanque designado por tratamiento y se registraron los pesos. La supervivencia promedio, el peso final, el rendimiento, la tasa de crecimiento específico, la tasa de crecimiento semanal y la tasa de conversión alimenticia se evaluaron en la cosecha. Se recogió agua semanalmente de cada tanque y se sembró por triplicado en agar TCBS Vibrio selectivo.

En la terminación experimental, el agua se plaqueó adicionalmente en agar marino (MA) para determinar los recuentos bacterianos totales y en placa de agar MacConkey (MAC) para determinar los recuentos de bacterias entéricas. En la cosecha, el tracto intestinal de cinco camarones de cada tanque se recolectó, se mezcló, se maceró y se sembró en placas TCBS, MA y MAC.

Resultados

La calidad del agua fue similar para todos los grupos de tratamiento. Los niveles de temperatura, salinidad, pH y oxígeno disuelto promediaron 28,2-28,9 grados-C, 38 gramos/L, 7,6 y 6,6 mg/L, respectivamente. TAN, NO₂-N, NO₃-N y alcalinidad promediaron 0,05 mg/L, 0,04 mg/L, 4,4-4,7 mg/L y 139-142 mg/L, respectivamente. Los sólidos asentables aumentaron de un promedio de 8 ml/L a 29 ml/L y los TSS aumentaron de 78 a 306 mg/L durante el período de 12 semanas.

Los resultados de producción se muestran en la Tabla 1. Aunque hubo una tendencia hacia una mayor supervivencia (p = 0,056), el rendimiento (p = 0,059) y un menor FCR (p = 0,060) en las diferencias de tratamiento del 0,5 por ciento, no fueron significativas. La supervivencia promedio fue del 76,5 por ciento y la más alta en el tratamiento del 0,5 por ciento. El camarón alcanzó un promedio de 23,25 gramos en 12 semanas, con una tasa de crecimiento semanal promedio de 1,5 gramos. El rendimiento promedio por tanque fue de 1,556 gramos, y el más alto en el tratamiento de 0.5 por ciento. El FCR promedio fue de 1,39 y el más bajo en el tratamiento de 0,5 por ciento.

Laramore, AquaStar, Tabla 1

Parámetro	0%	0.2%	0.3%	0.5%
Supervivencia (%)	73±10	67±10	81±6	85±7
Peso final (gramos)	23.9±2.6	24.7±1.3	21.9±1.3	22.1±3.0
Crecimiento semanal (g)	1.9±0.22	2.0±0.13	1.7±0.11	1.7±0.25
Rendimiento (g/tanque)	1,489±79	1,374±325	1,599±69	1,766±154
FCR	1.4±0.08	1.6±0.43	1.3±0.06	1.2±0.10

Tabla 1. Producción de Litopenaeus vannamei criado con biofloc y alimentado con varios niveles de probiótico AquaStar® Growout durante un período de 12 semanas.

Los conteos de Vibrio en la columna de agua comenzaron a aumentar en la semana cuatro y los picos se notaron en las semanas 7 y 12. Hubo una tendencia hacia conteos de Vibrio patógenos (verde) más bajos a medida que aumentaba la cantidad de probiótico; en promedio, el Vibrio patógeno constituía el 17 por ciento del total de Vibrio en el control, el 13 por ciento en el 0,2 por ciento y el 0,3 por ciento de los grupos de tratamiento, y el 8.5 por ciento en el 0.5 por ciento del

grupo de tratamiento (Fig. 2). Las muestras de agua recolectadas en la cosecha no mostraron diferencias entre los tratamientos en conteos totales de bacterias (MA) o *Vibrio*; sin embargo, la cantidad de crecimiento bacteriano en Agar MacConkey fue en promedio 10 veces menor ($p = 0,045$) (Figura 3A).

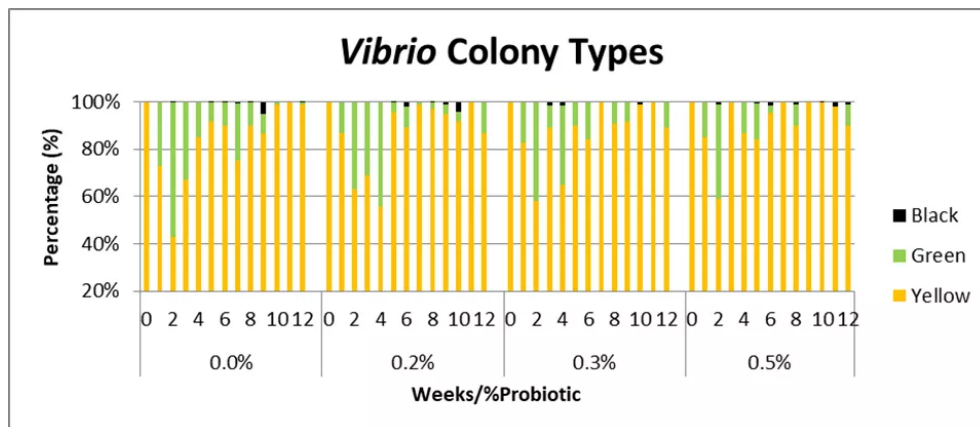


Fig. 2: Porcentaje de colonias presuntamente patógenas (verde), de *Vibrio* no patógenas (amarillas) y productoras de sulfuro de hidrógeno detectadas en el agua del tanque de tratamiento.

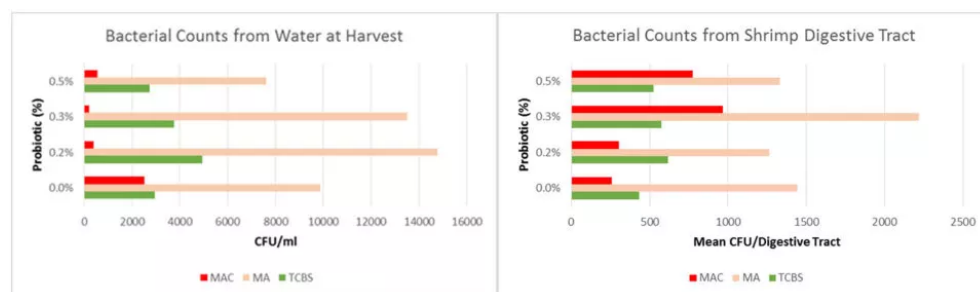


Fig. 3 A (izquierda) y B (derecha): Unidades bacterianas medias formadoras de colonias en agua y tractos intestinales de camarón al momento de la cosecha y sembrados en Agar Marino, TCBS y Agar MacConkey.

No hubo diferencia en los recuentos bacterianos medios de los tractos intestinales de camarón recolectados en la cosecha (Fig. 3B). Sin embargo, la composición de *Vibrio* y bacterias entéricas fue alterada por el probiótico. Los camarones en el tratamiento de control tuvieron un mayor porcentaje de *Vibrio* patógeno, a pesar de que el porcentaje de *Vibrio* patógeno en el agua fue menor (Fig. 4A). Los camarones en los tratamientos probióticos tuvieron un menor porcentaje de colonias de color beige (sin fermentación de lactosa) en comparación con las colonias rojas (fermentación de lactosa); no se detectaron colonias beige en ninguna muestra de agua (Fig. 4B).

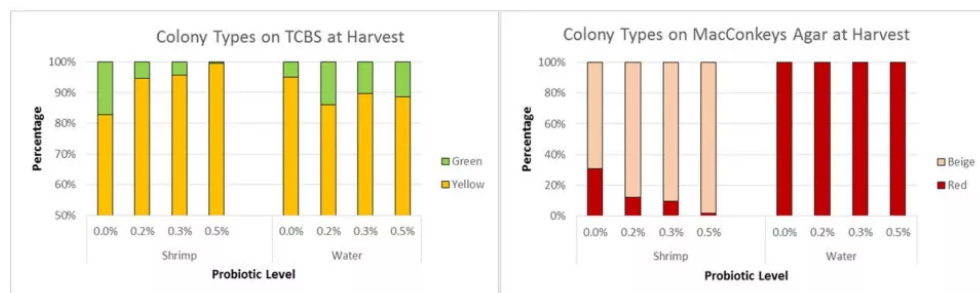


Fig. 4 A (izquierda) y B (derecha): Comparación de los tipos de colonias de agua y de tractos intestinales de camarón recolectados durante la cosecha, sembrados en Agar selectivo de *Vibrio* (TCBS) a la izquierda y Agar MacConkey a la derecha.

Perspectivas

Aunque no se observaron diferencias significativas en términos de aumento de la producción, se observaron diferencias en la composición bacteriana tanto en el agua como en el tracto intestinal del camarón. La preponderancia de la evidencia sugiere que la incorporación de este producto probiótico, particularmente al 0,5 por ciento, tiene el potencial de impactar positivamente la salud y la producción del camarón al aumentar la supervivencia y así reducir el FCR.

Referencias disponibles del primer autor.

Authors



SUSAN LARAMORE, PH.D.

Corresponding author

Harbor Branch Oceanographic Institute at Florida Atlantic University

Fort Pierce, Florida 34946 USA

slaramo1@fau.edu (<mailto:slaramo1@fau.edu>).



TZACHI SAMOCHA, PH.D.

Marine Solutions and Feed Technology, LLC
Spring, Texas USA



RUI A. GONÇALVES

BIOMIN Holding GmbH
Erber Campus 1, 3131 Getzersdorf, Austria



JUTTA KESSELRING

BIOMIN Holding GmbH

Erber Campus 1, 3131 Getzersdorf, Austria

Copyright © 2016–2018
Global Aquaculture Alliance