

Rev. prod. anim., 30 (2), 59-73, 2018

Probióticos: una realidad en el cultivo de camarones. Artículo de revisión

Adrián Toledo*, Néstor M. Castillo**, Olimpia Carrillo**, Amilcar Arenal*

* Laboratorio de Bioquímica, Departamento de Morfofisiología, Facultad de Ciencias Agropecuarias, Universidad de Camagüey, Cuba

** Departamento de Bioquímica, Facultad de Biología, Universidad de La Habana, Cuba

adrian.toledo@reduc.edu.cu

RESUMEN

La camaronicultura es uno de los sectores más lucrativos y de mayor crecimiento dentro de la acuicultura marina; sin embargo, la intensificación del cultivo para satisfacer una demanda cada vez mayor ha incrementado la incidencia de enfermedades produciendo pérdidas económicas considerables. La prevención y control de los brotes se basa fundamentalmente en antimicrobianos, lo cual es criticado por la acumulación de residuos en el ambiente, el desarrollo de resistencia y poca aceptación de los productos por parte de los consumidores. Alternativamente, se proponen métodos más amigables con el medio ambiente, como la aplicación de probióticos, un procedimiento de gran versatilidad y considerables beneficios ampliamente aceptado en la producción de camarón a nivel mundial. Los probióticos son capaces de controlar patógenos por múltiples mecanismos, promover el crecimiento del hospedero y mejorar la calidad del ambiente de cultivo. Adicionalmente pueden ser administrados por varias vías y en combinación con otras sustancias beneficiosas. Este artículo provee una actualización sobre la aplicación de probióticos en el cultivo de camarón, con énfasis en su influencia en el incremento de la productividad.

Palabras clave: *camaronicultura, productividad, camarón, probiótico, mecanismo de acción*

Probiotics, a Fact in Shrimp Culture

ABSTRACT

Shrimp culture is one of the most lucrative and fast-growing sectors in marine aquaculture. However, culture intensification to meet the growing demands has increased the incidence of diseases, causing considerable economic losses. Outbreak prevention and control is mostly based on antimicrobial antibiotics, which is very controversial due to the accumulation of residues in the environment, increased resistance, and less consumer acceptance. As an alternative, more environment-friendly methods are being suggested. The application of probiotics is a versatile procedure with broadly accepted benefits in shrimp production worldwide. Probiotics can control pathogens by means of multiple mechanisms, which can promote host growth and improve the quality of culture environment. Additionally, they can be administered through different routes in combination with other beneficial substances. This article offers an update on probiotic use in shrimp culture, with particular emphasis on production increase.

Key words: *shrimp culture, productivity, shrimp, probiotic, action mechanism*

INTRODUCCIÓN

La acuicultura constituye uno de los sectores de producción de alimentos de mayor crecimiento en las últimas décadas, y la producción de crustáceos una de las más ventajosas, de más rápidos logros y de mayor valor monetario (Stentiford *et al.*, 2012). El camarón es un producto de alto valor, que se produce principalmente en Asia y América Latina, donde su cultivo genera riquezas y puestos de trabajo (FAO, 2004). Las especies más cultivadas en estas áreas son *Litopenaeus vannamei* (camarón blanco del pacífico) y *Penaeus monodon* (camarón tigre negro) (Wang y Gu, 2010). Aun cuando el sector tiene una tendencia de crecimiento favorable, existen obstáculos como la

disponibilidad de materias primas para la elaboración de alimentos y el aumento de enfermedades (Stentiford *et al.*, 2012).

En la producción a gran escala, donde los animales están expuestos a condiciones de estrés, el deterioro de las condiciones óptimas de cultivo conduce a la aparición de enfermedades que provocan pérdidas económicas considerables (Mohapatra *et al.*, 2013). El control de enfermedades en la acuicultura, tanto profiláctico como terapéutico, se basó históricamente en el uso de antimicrobianos (Cabello *et al.*, 2013); sin embargo, esta práctica es ampliamente criticada en la actualidad por su impacto en la acumulación de residuos en el ambiente y el desarrollo de resistencia, lo que también afecta la aceptación de los

productos por parte de los consumidores (Gothwal y Shashidhar, 2015; Kumar *et al.*, 2016; Liu *et al.*, 2017). Por otro lado, se requiere de buenas prácticas acuícolas que garanticen un mejor aprovechamiento del alimento por parte de los animales con el fin de incrementar la productividad del proceso.

La administración de microorganismos para aumentar la resistencia a enfermedades y mejorar el estado nutricional de los camarones es un método amigable con el medio ambiente y más seguro (Martínez-Córdova *et al.*, 2015). Los probióticos son microorganismos vivos que ejercen un efecto beneficioso sobre el hospedero, modifican la comunidad microbiana asociada a este o la del ambiente, y permiten un mejor aprovechamiento del alimento o potencian su valor nutricional, estimulan su respuesta hacia enfermedades o mejoran la calidad de su entorno (Verschuere *et al.*, 2000).

En la actualidad existen varios productos comerciales que se emplean como probióticos (Miandare *et al.*, 2016; Xue *et al.*, 2016; Ferreira *et al.*, 2017; Javadi y Khatibi, 2017); no obstante, el aislamiento y caracterización de nuevas cepas constituye un campo de investigación activo, en particular, aquellas aisladas del ambiente y/o del hospedero de interés (Wang y Gu, 2010; Franco *et al.*, 2016a; Franco *et al.*, 2016b).

El propósito de este trabajo es realizar una revisión sobre los recientes avances en la aplicación de probióticos en el cultivo de camarón con énfasis en su influencia en el incremento de la productividad.

DESARROLLO

Mecanismos de acción

Los probióticos ejercen su efecto beneficioso mediante múltiples mecanismos, no sólo sobre el organismo de interés sino también sobre el ambiente que le rodea. Entre los principales mecanismos de acción descritos para probióticos que se emplean en la acuicultura se incluyen: la capacidad para colonizar y adherirse al tracto intestinal, la modulación del sistema inmune, la producción de compuestos benéficos, la producción de sustancias antagónicas contra patógenos y la mejora de la calidad del medio acuático.

Colonización y adhesión en el tracto gastrointestinal

La habilidad de las bacterias para adherirse y sobrevivir en el mucus entérico es decisiva en el establecimiento de la microbiota intestinal. La capacidad de adherencia es una característica que es aprovechada de igual manera, tanto por las bacterias probióticas como por las patógenas. En el caso de las probióticas, es uno de los criterios más importantes para su selección y aplicación en acuicultura (Lamari *et al.*, 2014; Vieira *et al.*, 2016), mientras que para las patógenas la habilidad para adherirse se relaciona con la virulencia y se considera como el primer paso para una infección (Defoirdt, 2014). En la acuicultura, la información disponible indica que las bacterias aisladas de animales cultivados o de su entorno tienen mayor capacidad de adhesión al mucus gastrointestinal y a los tejidos, respecto a bacterias foráneas. Por tal razón la acción de muchos probióticos suele ser transitoria y requieren ser administrados de forma continua, ya sea como suplemento en el alimento o a través del agua de cultivo para que mantengan su efecto biológico, a menos que sean desarrollados a partir de cepas aisladas del propio ecosistema acuático (Nimrat *et al.*, 2011) (Tabla 1); no obstante, se documentó que aislados microbianos de un organismo pueden colonizar otras especies cultivadas, lo que indica así la falta de especificidad para la colonización del tracto digestivo (Sánchez-Ortiz *et al.*, 2016).

Producción de antimicrobianos y compuestos antivirales

Los microorganismos con actividad probiótica también pueden tener la capacidad de generar productos extracelulares que inhiben o matan otras bacterias potencialmente patógenas: sustancias antimicrobianas (Pham *et al.*, 2014; Ming *et al.*, 2015), ácidos orgánicos (Tejero-Sariñena *et al.*, 2012; Fakruddin *et al.*, 2017) y bacteriocinas (Iyapparaj *et al.*, 2013; Muñoz-Atienza *et al.*, 2013; Ming *et al.*, 2015).

Los probióticos no sólo tienen capacidad antibacteriana, también se describe actividad antiviral de algunos aislados como *Pseudomonas* sp., *Vibrio* sp. y *Aeromonas* sp., contra el virus de la necrosis hematopoyética (IHNV) (Kamei *et al.*, 1988). Maeda *et al.* (1997) aislaron una cepa de *Pseudoalteromonas undina*, que ejerció efectos antivirales e incrementó la supervivencia en camarón (*Penaeus* sp.) infectado experimentalmente

con el virus de la necrosis neuro Sima-aji (SJNNV), Baculo e Iridovirus. Sánchez-Ortiz *et al.* (2016) hallaron que la administración de *Bacillus* spp. en la dieta de *L. vannamei* naturalmente infectados con virus del síndrome de la mancha blanca (WSSV) y IHNV reducía la prevalencia viral en los animales y estimulaba el crecimiento y la expresión de genes del sistema inmune como el pro-fenoloxidasasa (proPO) y el superóxido dismutasa (SOD), lo que influyó en un mayor índice de sobrevivencia respecto a los grupos no tratados (Tabla 1).

La fagocitosis y la apoptosis son los principales mecanismos descritos de la respuesta inmune antiviral en camarón (Wang y Zhang, 2008), aunque también existen reportes de la efectividad de estrategias terapéuticas basadas en ARN interferentes y de la estimulación de la respuesta inmune innata de camarón en respuesta a proteínas de envoltura virales (Thomas *et al.*, 2014; Tajú *et al.*, 2015). No obstante, la aplicación práctica de algunos de estos hallazgos no resulta factible a nivel productivo. La selección y empleo de probióticos, reconocidos potenciadores de la inmunidad celular, con este fin es una alternativa promisoriosa.

Hasta la fecha se han descrito escasos métodos para detectar, específicamente, la actividad antiviral de probióticos y su mecanismo de acción. Algunos de los ensayos propuestos incluyen: el pretratamiento de las células con el probiótico; la coincubación del probiótico y el virus; la adsorción del virus al probiótico y el efecto antiviral de sobrenadantes de cultivo (Lakshmi *et al.*, 2013). Recientemente se reportó una nueva línea eucariótica como modelo para este fin (Botić *et al.*, 2007), que se ha aplicado con éxito en la virología humana, pero no en la acuicultura (Lakshmi *et al.*, 2013). La estandarización de estas técnicas para el estudio de la interacción probiótico-virus en la camaronicultura constituye una necesidad impostergable para el desarrollo de estrategias de selección de nuevas cepas y de terapias más racionales y efectivas.

Producción de compuestos benéficos

Las bacterias marinas y las levaduras pueden llegar a constituir una fuente de proteínas importante en el mejoramiento del aporte nutricional de algunas especies acuáticas cultivadas (Achupallas *et al.*, 2015; Melo *et al.*, 2015; Gamboa-Delgado *et al.*, 2016; Qiu y Davis, 2017).

De forma similar, los lípidos producidos por microorganismos marinos se indican como sustancias de gran importancia para la nutrición de especies acuáticas (Hoseinifar *et al.*, 2016). La producción de enzimas como lipasas, quitinasas y proteasas por parte de microorganismos seleccionados, pueden contribuir al proceso digestivo de los organismos cultivados e impactar, positivamente, en su comportamiento productivo (Shen *et al.*, 2010; Zokaeifar *et al.*, 2012; Chai *et al.*, 2016; Seenivasan *et al.*, 2016; Xue *et al.*, 2016) (Tabla 1).

Mejora de la calidad del agua

Las bacterias Gram positivas, principalmente del género *Bacillus*, seleccionadas como probióticos pueden convertir la materia orgánica en CO₂; en contraste, las bacterias Gram-negativas se caracterizan por convertir materia orgánica en biomasa bacteriana o limo (Dalmin *et al.*, 2001; Zokaeifar *et al.*, 2014). Mujeeb Rahiman *et al.* (2010) aplicaron aislados *Bacillus* sp. y *Vibrio* sp. como aditivos a la dieta y al agua de cultivo de *Macrobrachium rosenbergii* a diferentes dosis y frecuencias de administración, lo que resultó en la reducción de la concentración de amonio y nitrato del medio, el incremento significativo de la supervivencia, el crecimiento y la estimulación del sistema inmune. Al aplicar el producto comercial EM (EM®, Japón), compuesto por bacterias ácido-lácticas y levaduras, al agua de un cultivo intensivo de *L. vannamei*, Melgar Valdés *et al.* (2013) encontraron que el tratamiento redujo la materia orgánica, la concentración de nitratos, reguló el pH e incrementó la disponibilidad de fósforo en el agua y mejoró indicadores de productividad como la supervivencia y el factor de conversión alimentaria (Tabla 1).

No obstante, algunos estudios informan que la aplicación de probióticos no mejora los parámetros evaluados en el cultivo de camarón (Silva *et al.*, 2012; Bolívar Ramírez *et al.*, 2013). Estos resultados sugieren que la frecuencia de aplicación y las dosis empleadas, así como el sistema de producción (en estanques al aire libre o en condiciones más controladas) influyen en dicho efecto. Este asunto es de particular interés si se toma en cuenta que el desarrollo de los animales y los parámetros de calidad del agua resultan menos afectados en la medida que los cultivos se acercan más a las condiciones del medio natural. La calidad microbiológica del agua constituye un factor

de riesgo para la aparición de brotes, de ahí que otro blanco de la aplicación de probióticos sea reducir la prevalencia de patógenos oportunistas en el ambiente (Chumpol *et al.*, 2017). La adición de *Bacillus* sp. como suplemento en la dieta de *P. monodon* disminuyó la carga de *Vibrio* sp. en el estanque, lo cual favoreció la prevalencia de bacterias heterotróficas (Boonthai *et al.*, 2011). Silva *et al.* (2012) evaluaron la adición de un producto comercial compuesto por *Bacillus* spp. en diferentes estadios de *L. vannamei* y demostraron que el tratamiento disminuyó la carga de *Vibrio* sp., tanto en el intestino de los animales como el agua.

Adicionalmente, se han propuesto nuevas tecnologías basadas en microorganismos que contribuyen al mantenimiento de condiciones óptimas de cultivo, entre ellas, el “Biofloc” propone estimular el desarrollo y prevalencia de comunidades microbianas heterotróficas en el medio de cultivo capaces de remover la materia orgánica mediante la adición de fuentes de carbono (Crab *et al.*, 2012). También se explota el potencial de esta tecnología en la generación de biomasa microbiana como fuente alternativa de proteínas (Ahmad *et al.*, 2017). Existen varios reportes de la efectividad de este procedimiento, así como artículos de revisión que discuten en detalle sus particularidades (Crab *et al.*, 2012; Ekasari *et al.*, 2014; Kim *et al.*, 2015; Melo *et al.*, 2015; Suita *et al.*, 2015; Bossier *et al.*, 2016; Ahmad *et al.*, 2017; Ferreira *et al.*, 2017).

Inmunomodulación

La defensa frente a patógenos en crustáceos se basa fundamentalmente en mecanismos de la inmunidad innata (Song y Li, 2014). El sistema inmune de los camarones involucra a hemocitos (para la encapsulación, formación de nódulos y fagocitosis), a varios componentes plasmáticos (péptidos antimicrobianos, histonas, enzimas lisosomales, proteínas de unión a lipopolisacáridos y β -1,3 glucanos y moléculas de reconocimiento) y sistemas multiméricos (proteínas de la cascada de coagulación y sistema pro-fenoloxidasa) (Aguirre-Guzmán *et al.*, 2009). La incidencia cada vez más frecuente de brotes de enfermedades y las pérdidas económicas que traen consigo, motivan el estudio de estos mecanismos de defensa, pues ofrecen novedosas alternativas para el manejo de enfermedades (Aguirre-Guzmán *et al.*, 2009).

Huang *et al.* (2013), en ensayos de infección experimental de *L. vannamei* con *V. harveyi* demostraron que los animales resistentes mostraban una respuesta inmune más rápida, de mayor magnitud y efectividad en la eliminación del patógeno respecto a animales normales. Lo que sugiere que la estimulación del sistema inmune mediante el incremento de los niveles basales de algunos de sus componentes, puede ser relevante en la eliminación del agente infeccioso y el mantenimiento de la homeostasia. La aplicación de probióticos en la camaronicultura con el fin de estimular el sistema inmune es una de las áreas investigativas que más se explora. En tal sentido, existen varias publicaciones que documentan cómo los indicadores del estado inmunológico del camarón son modulados por probióticos (Tabla 1) (Mujeeb Rahiman *et al.*, 2010; Shen *et al.*, 2010; Wang y Gu, 2010; Zokaeifar *et al.*, 2014; Franco *et al.*, 2016b).

El sistema pro-fenoloxidasa (proPO) es uno de los principales componentes del sistema inmune de peneidos, cuyo último paso en la cascada enzimática culmina con la activación de la enzima fenoloxidasa mediante proteólisis, la cual produce derivados fenólicos tóxicos y melanina. Esta sustancia, muy conservada evolutivamente, tiene actividad microbicida y contribuye a confinar al patógeno al sitio de entrada. La superóxido dismutasa (SOD) es uno de los principales mecanismos de defensa contra el estrés oxidativo causado por la contaminación, infecciones, hipoxia, hiperoxia, temperatura e inmunoestimulantes (Neves *et al.*, 2000). También se reconoce la importancia de las enzimas peroxidasa y catalasa frente a especies reactivas del oxígeno (Castex *et al.*, 2010; Sánchez Ortiz *et al.*, 2013); por otro lado, la relevancia de enzimas bacteriolíticas como la lisozima en la defensa contra bacterias patógenas está bien documentada (Burge *et al.*, 2007; Karthik *et al.*, 2014). La actividad enzimática y la expresión de la lisozima en camarones puede estimularse por la adición de probióticos, tanto en infecciones experimentales (Maeda *et al.*, 2013) como en estudios a escala productiva (NavinChandran *et al.*, 2014; Miandare *et al.*, 2016).

La cuantificación de la actividad enzimática y la expresión génica de las proteínas involucradas en la respuesta inmune son analizadas con frecuencia como indicadores del estado inmunológico del

camarón (Miandare *et al.*, 2016; Sánchez-Ortiz *et al.*, 2016). Zokaeifar *et al.* (2014) evaluaron, en condiciones experimentales, el comportamiento de la expresión de genes del sistema inmune en *L. vannamei* tratados durante ocho semanas con *Bacillus subtilis* L10 y G1, y luego infectados con *Vibrio harveyi*. Así, obtuvieron que la expresión de proPO y otros genes de proteínas de unión a patrones moleculares de patógenos se incrementó, respecto a los controles pertinentes. También encontraron que disminuía la mortalidad acumulada entre los animales tratados respecto al control (36,7-50 % vs 80 % para el control). Estos resultados indican que el incremento de la expresión de los genes evaluados está involucrado con la aplicación de probióticos, lo que condujo a una mayor resistencia en los animales. Wang y Gu (2010) realizaron un estudio en tanques de 12 500 L por un periodo de 35 días, en el que evaluaron el efecto de *Lactobacillus acidophilus* RS058, *Rhodopseudomonas palustris* GH642 y *Bacillus coagulans* NJ105 en el crecimiento y respuesta inmune de juveniles de *L. vannamei*. La actividad enzimática PO y SOD, así como los parámetros de crecimiento evaluados resultaron mayores en los camarones tratados con las cepas probióticas, respecto a sus controles; sin embargo, la actividad de la enzima peroxidasa no mostró diferencias entre los mencionados grupos.

La inmunidad celular es otro de los parámetros de interés en relación con el estado inmunológico de los peneidos, pues el incremento del número de hemocitos circulantes se relaciona con una mayor capacidad para fagocitar y eliminar agentes extraños (Sánchez-Ortiz *et al.*, 2015). Xia *et al.* (2014) al administrar la cepa *Arthrobacter* sp. CW9 al agua de cultivo de *L. vannamei* en un ensayo que duró 24 días, detectaron incremento en la actividad fagocítica, mayor efectividad en la eliminación de patógenos, así como mejor crecimiento y sobrevivencia comparado con el grupo control. Resultados similares describieron NavinChandran *et al.* (2014) para *P. monodon* tratado con *Bacillus cereus*.

Muchos estudios recientes proponen el empleo de inmunoestimulantes teniendo como antecedentes los resultados de la administración de probióticos o sus derivados; sin embargo, algunos autores advierten sobre los efectos adversos de la inmunoestimulación prolongada en el camarón (Smith *et al.*, 2003).

Actividad anti-Quorum sensing

El antagonismo contra patógenos es uno de los criterios de selección más empleados para la obtención de nuevas cepas con potencial probiótico (Bright Singh *et al.*, 2014; Shazwani *et al.*, 2015). No obstante, algunos investigadores proponen un enfoque alternativo que consiste en reducir la virulencia del patógeno sin comprometer directamente su crecimiento (Czajkowski y Jafra, 2009; Brackman *et al.*, 2011; Defoirdt *et al.*, 2012). Esta perspectiva, denominada terapia antivirulencia, se basa en que la expresión de muchos de los genes involucrados en la patogenicidad en bacterias está regulada por el quorum sensing (QS): un proceso de comunicación bacteriana célula-célula mediado por moléculas señales de bajo peso molecular que provocan respuestas dependientes de la densidad poblacional (Defoirdt *et al.*, 2010). La interferencia del QS o quorum quenching podría permitir el control de las enfermedades bacterianas con una menor tendencia al desarrollo de resistencia y a la alteración de la microbiota normal del hospedero, respecto a los antimicrobianos (Tabla 1) (Defoirdt, 2016). Las estrategias descritas con este fin incluyen el empleo de inhibidores y enzimas degradadoras de AHL (acil-homoserín-lactonas; moléculas señal inductoras) (Brackman *et al.*, 2008; Pande *et al.*, 2013; Torres *et al.*, 2013; Pande *et al.*, 2015; Torres *et al.*, 2016). Las enzimas degradadoras de AHL tienen amplia distribución en bacterias, en especial en especies del género *Bacillus* (Defoirdt *et al.*, 2011). Ramesh *et al.* (2014) aislaron cepas de *Bacillus* a partir de intestino de *Penaeus monodon* a las cuales evaluaron la actividad contra *Vibrio* spp. y anti-QS. De los 12 aislados obtenidos sólo APV03 y APV07 mostraron ambos mecanismos. La administración de las cepas, solas o en combinación, protegieron a postlarvas y juveniles de *P. monodon* frente a la infección por *Vibrio harveyi*, mientras que la actividad quorum quenching de ambas cepas fue evaluada *in vitro* frente a la cepa indicadora *Chromobacterium violaceum*. Yuniarti *et al.* (2015) demostraron que una cepa aislada de intestino de *Penaeus monodon*, identificada como *B. subtilis* y productora de enzimas degradadoras de AHL, protegía a juveniles de *P. monodon* frente a una infección con *V. harveyi*. La cepa crecida en co-cultivo con *V. harveyi* fue capaz de inhibir el crecimiento del patógeno y reducir la concentración de AHL en el medio en ensayo *in vitro*; sin em-

bargo, los resultados *in vitro* no se correspondieron con los observados en el ensayo de protección *in vivo*, puesto que no se observó diferencias entre las concentraciones de AHL entre los grupos tratados con *B. subtilis* y el control, aunque sí se observó tendencia a disminuir la concentración de AHL con el incremento de la concentración de *B. subtilis* en el medio.

Modos de administración

Los probióticos ejercen sus efectos benéficos, principalmente a nivel del tracto gastrointestinal, de ahí que muchos de los modos de administración desarrollados estén dirigidos a incrementar su estabilidad y facilitar su asimilación (Tabla 1). La adición de los probióticos en la dieta es una de las formas más empleadas (Shen *et al.*, 2010; Boonthai *et al.*, 2011; Liu *et al.*, 2014); por esta vía los probióticos se incorporan simultáneamente con el alimento, lo que está relacionado con una contribución enzimática a la digestión y mejor aprovechamiento de los nutrientes ingeridos (Zokaifar *et al.*, 2012; Nimrat *et al.*, 2013). También debe tenerse en cuenta que la periodicidad de la aplicación del probiótico permite mantener un balance favorable de microorganismos benéficos en el intestino del camarón que compiten con otros colonizadores intestinales como *Vibrio* spp. y otros patógenos (Luis-Villasenor *et al.*, 2013); no obstante, este tipo de administración expone a los microorganismos probióticos a condiciones físicas y químicas extremas que podrían afectar su viabilidad y disminuir su efecto en el hospedero (Nimrat *et al.*, 2011).

La microencapsulación es un método alternativo que consiste en recubrir las células con una matriz de polímeros, principalmente alginatos, lo que permite extender los periodos de almacenamiento de los cultivos, mejorar su viabilidad en los alimentos y en el tracto intestinal de sus hospederos, así como protegerlos de bacteriófagos (Nimrat *et al.*, 2012). Algunos alimentos vivos de alto valor nutritivo y amplio uso en la camaronicultura como los rotíferos y *Artemia* spp. también se han evaluado como vehículo para la administración de probióticos (Hadiroseyani y Sutanti, 2014; Jamali *et al.*, 2015). Este proceso, denominado bioencapsulación, aprovecha la capacidad filtradora de estos organismos que incorporan los probióticos al ser agregados al medio de cultivo. Aun cuando varios autores refieren la funcionalidad de las encapsulaciones (Ziaei-Nejad *et al.*, 2006; Nimrat *et*

al., 2011; Jamali *et al.*, 2015), su moderada influencia en los parámetros productivos del cultivo de camarón, así como su complejo escalado y considerable costo sugieren la necesidad de estudios de rentabilidad para su aplicación en la fase productiva (Kumar *et al.*, 2016). Por otro lado, los probióticos pueden ser agregados directamente al agua donde se cultivan los animales, sobre todo para el caso de aquellos capaces de remover la materia orgánica (Dalmin *et al.*, 2001) y sustancias tóxicas que mejoran la calidad del medio acuático (Wang y Gu, 2010; Silva *et al.*, 2012; Laranja *et al.*, 2014; Franco *et al.*, 2016b).

Influencia de probióticos en parámetros productivos del cultivo de camarón

La prevención y control de enfermedades en el cultivo de camarón, sobre todo en estadios larvales, constituye uno de los puntos críticos del proceso productivo. En tal sentido, la actividad antagónica de los probióticos ha ganado aceptación en el mejoramiento de la supervivencia de los animales (Vaseeharan y Ramasamy, 2003; Luis-Villaseñor *et al.*, 2011). Balcázar y Rojas-Luna (2007) demostraron el potencial de la cepa *Bacillus subtilis* UTM 126, aislada de intestino de *L. vannamei*, en el control de *V. harveyi* en la camaronicultura. El tratamiento de juveniles de *L. vannamei* con una dieta suplementada con 105 UFC.g-1 de la mencionada cepa disminuyó la mortalidad acumulada hasta 18,25 % en relación a 51,75 % para el grupo control.

Sin embargo, aunque muchos estudios demuestran la protección que resulta de la administración de probióticos en una etapa específica de crecimiento, ya sea larval o postlarval, existen escasas referencias que investiguen su efecto durante la ontogenia del camarón y su importancia en la producción. Ziaei-Nejad *et al.* (2006) evaluaron el efecto de la aplicación de un probiótico comercial compuesto por *Bacillus* spp. en el desarrollo y la supervivencia de *Fenneropenaeus indicus* en varias etapas de desarrollo (Tabla 1). Al comparar los efectos de las distintas formas de administración del producto (adición al agua o bioencapsulado en *Artemia*) en los estadios comprendidos entre M-I y PL14, concluyeron que *Bacillus* spp. colonizaron el tracto digestivo de los animales, lo que contribuyó a una actividad enzimática digestiva (proteasa, lipasa y amilasa), peso húmedo y supervivencia superiores con relación a los respectivos controles; no obstante, las distintas vías

de administración del probiótico evaluadas no mostraron diferencias significativas ni en la supervivencia ni en el peso, aun cuando los conteos de *Bacillus* spp. fueron ligeramente superiores en las larvas tratadas con Artemia enriquecida. Además, se evidenció que la aplicación de probióticos en estadios larvales fue determinante para mejorar los parámetros de crecimiento de la fase productiva en estanques, dado que la aplicación del probiótico por adición al agua resultó en una baja colonización del intestino de los camarones en su estado adulto. En otro estudio que involucró estadios larvales y postlarvales de *L. vannamei* realizado por Franco *et al.* (2016b), se compararon los efectos en la inmunidad y calidad larval de la cepa CIGBC-232, aislada de intestino de camarones saludables, y el probiótico comercial EPICIN 3W en condiciones de producción. Los resultados de esta investigación revelaron que la aplicación de CIGBC-232 redujo significativamente la carga de *Vibrio* spp. en los tanques, respecto al producto comercial e incrementó el peso y talla de los animales.

Por otro lado, Rengpipat *et al.* (2003) evaluaron el efecto de la inclusión de un probiótico en la dieta de *P. monodon* a nivel productivo en estanques de fondo de tierra durante 100 días en las estaciones caliente y fría. La administración de la comida suplementada resultó en mayor supervivencia y talla de los animales tratados, respecto al control en ambas estaciones. La aplicación del probiótico como aditivo alimentario en el ensayo resultó en 30 % más de ganancia de peso diaria (GPD) y 28 % más de supervivencia, respecto al control. La mejora de estos parámetros permitió que el rendimiento anual estimado (dos ciclos de cultivo de 100 días) fuera 49 % superior en camarones alimentados con la dieta suplementada; mientras que Melgar Valdés *et al.* (2013) obtuvieron que la aplicación de un probiótico comercial mejoró los parámetros de producción de *L. vannamei*, así como la calidad del agua del estanque en condiciones de cultivo intensivas.

Si bien la mayoría de las publicaciones informan los efectos positivos de la utilización de probióticos en la camaronicultura, algunos autores refieren la ineficaz o escasa actividad de productos comerciales a escala productiva (Xue *et al.*, 2016). De ahí que se requiera la comprobación de calidad de los productos comerciales, así como la

determinación de la dosis óptima y su modo de empleo antes de su introducción en la producción.

CONCLUSIONES

Los probióticos intervienen en los parámetros productivos del camarón relacionados con un mayor aprovechamiento de nutrientes, un sistema inmune potenciado y mayor supervivencia de los animales. La fácil manipulación y seguridad hacen de la aplicación de probióticos una práctica cada vez más aceptada, pues mejora las condiciones del medio de cultivo y ofrecen ventajas para la expansión y perfeccionamiento de una camaronicultura sostenible.

REFERENCIAS

- ACHUPALLAS, J. M.; ZHOU, Y. y DAVIS, D. A. (2016). Pond Production of Pacific White Shrimp, *Litopenaeus vannamei*, Fed Grain Distillers Dried Yeast. *Aquaculture Nutrition*, 22 (6), 22-29.
- AGUIRRE-GUZMÁN, G.; CAMPA-CORDOVA, A. I.; SANCHEZ-MARTÍNEZ, J. G.; LUNA-GONZÁLEZ, A.; y ASCENCIO, F. (2009). Penaeid Shrimp Immune System. *Thai J. Vet. Med.*, 3 (39), 205-215.
- AHMAD, I.; RANI, A. B.; VERMA, A. K. y MAQSOOD, M. (2017). Biofloc Technology: an Emerging Avenue in Aquatic Animal Healthcare and Nutrition. *Aquaculture International*, 25 (3), 15-26.
- BALCÁZAR, J. L. y ROJAS-LUNA, T. (2007). Inhibitory Activity of Probiotic *Bacillus subtilis* UTM 126 Against *Vibrio* Species Confers Protection against Vibriosis in Juvenile Shrimp (*Litopenaeus vannamei*). *Curr Microbiol*, 55 (5), 409-412.
- BOLÍVAR RAMÍREZ, N.; SEIFFERT, W. Q.; VIEIRA, F.; MOURIÑO, J. *et al.* (2013). Prebiotic, Probiotic, and Symbiotic-Supplemented Diet for Marine Shrimp Farming. *Pesquisa Agropecuária Brasileira*, 48 (8), 913-919.
- BOONTHAI, T.; VUTHIPHANDCHAI, V. y NIMRAT, S. (2011). Probiotic Bacteria Effects on Growth and Bacterial Composition of Black Tiger Shrimp (*Penaeus monodon*). *Aquaculture Nutrition*, 17 (6), 34-38.
- BOSSIER, P.; DE SCHRIJVER, P.; DEFOIRDT, T.; RUWANDEEPIKA, H. A. D.; NATRAH, F.; EKASARI, J. *et al.* (2016). Microbial Community Management in Aquaculture. *Procedia Food Science*, 6 (1), 37-39.
- BRACKMAN, G.; CELEN, S.; HILLAERT, U.; VAN CALENBERGH, S.; COS, P.; MAES, L., *et al.* (2011). Structure-Activity Relationship of Cinnamaldehyde Analogs as Inhibitors of AI-2 Based Quorum Sensing and Their Effect on Virulence of *Vibrio* spp. *PLoS ONE*, 6 (1), 16-21.

- BRACKMAN, G.; DEFOIRDT, T.; MIYAMOTO, C.; BOSSIER, P.; VAN CALENBERGH, S., NELIS, H. J. *et al.* (2008). Cinnamaldehyde and Cinnamaldehyde Derivatives Reduce Virulence in *Vibrio* spp. by Decreasing the DNA-Binding Activity of the Quorum Sensing Response Regulator LuxR. *BMC Microbiology*, 8 (1), 1-14.
- BURGE, E. J.; MADIGAN, D. J.; BURNETT, L. E. y BURNETT, K. G. (2007). Lysozyme Gene Expression by Hemocytes of Pacific White Shrimp, *Litopenaeus vannamei*, After Injection with *Vibrio*. *Fish & Shellfish Immunology*, 22 (1), 27-39.
- CABELLO, F. C.; GODFREY, H. P.; TOMOVA, A.; IVANOVA, L.; DÖLZ, H. *et al.* (2013). Antimicrobial use in aquaculture re-examined: its relevance to antimicrobial resistance and to animal and human health. *Environmental Microbiology*, 15 (7), 1917-1942.
- CASTEX, M.; LEMAIRE, P.; WABETE, N. y CHIM, L. (2010). Effect of Probiotic *Pediococcus acidilactici* on Antioxidant Defences and Oxidative Stress of *Litopenaeus stylirostris* under *Vibrio nigripulchritudo* Challenge. *Fish Shellfish Immunol*, 28 (4), 10-16.
- CHAI, P. C.; SONG, X. L.; CHEN, G. F.; XU, H. y HUANG, J. (2016). Dietary Supplementation of Probiotic Bacillus PC465 Isolated from the Gut of *Fenneropenaeus chinensis* Improves the Health Status and Resistance of *Litopenaeus vannamei* Against White Spot Syndrome Virus. *Fish Shellfish Immunol*, 54 (2), 2-10.
- CHUMPOL, S.; KANTACHOTE, D.; NITODA, T. y KANZAKI, H. (2017). The Roles of Probiotic Purple Nonsulfur Bacteria to Control Water Quality and Prevent Acute Hepatopancreatic Necrosis Disease (AHPND) for Enhancement Growth with Higher Survival in White Shrimp (*Litopenaeus vannamei*) During Cultivation. *Aquaculture*, 47 (1), 27-33.
- CRAB, R.; DEFOIRDT, T.; BOSSIER, P. y VERSTRAETE, W. (2012). Biofloc Technology in Aquaculture: Beneficial Effects and Future Challenges. *Aquaculture*, 35 (1), 51-56.
- CZAJKOWSKI, R. y JAFRA, S. (2009). Quenching of Acyl-Homoserine Lactone-Dependent Quorum Sensing by Enzymatic Disruption of Signal Molecules. *Act. Bioquimic. Polonic.*, 56 (1), 1-16.
- DALMIN, G.; KATHIRESAN, K. y PURUSHOTHAMAN, A. (2001). Effect of Probiotics on Bacterial Population and Health Status of Shrimp in Culture Pond Ecosystem. *Indian J Exp Biol*, 39 (9), 39-42.
- DEFOIRDT, T. (2014). Virulence Mechanisms of Bacterial Aquaculture Pathogens and Antivirulence Therapy for Aquaculture. *Reviews in Aquaculture*, 6 (2), 100-114.
- DEFOIRDT, T. (2016). Specific Antivirulence Activity, a New Concept for Reliable Screening of Virulence Inhibitors. *Trends in Biotechnology*, 34 (7), 27-31.
- DEFOIRDT, T.; BENNECHE, T.; BRACKMAN, G.; COENYE, T.; SORGELOOS, P. y SCHEIE, A. A. (2012). A Quorum Sensing-Disrupting Brominated Thiophenone with a Promising Therapeutic Potential to Treat Luminescent Vibriosis. *PLoS ONE*, 7 (1), 41-48.
- DEFOIRDT, T.; BOON, N. y BOSSIER, P. (2010). Can Bacteria Evolve Resistance to Quorum Sensing Disruption? *Plos Pathogens*, 6 (1), 13-20.
- DEFOIRDT, T.; SORGELOOS, P. y BOSSIER, P. (2011). Alternatives to Antibiotics for the Control of Bacterial Disease in Aquaculture. *Curr. Opin. Microbiol.*, 14 (3), 51-58.
- EKASARI, J.; AZHAR, M. H.; SURAWIDJAJA, E. H.; NURYATI, S.; DE SCHRYVER, P. y BOSSIER, P. (2014). Immune Response and Disease Resistance of Shrimp Fed Biofloc Grown on Different Carbon Sources. *Fish & Shellfish Immunology*, 41 (2), 32-39.
- FAKRUDDIN, M.; HOSSAIN, M. N. y AHMED, M. M. (2017). Antimicrobial and Antioxidant Activities of *Saccharomyces Cerevisiae* IFST062013, a Potential Probiotic. *BMC Complement Altern Med*, 17 (1), 64-68.
- FAO (2004). *Manejo sanitario y mantenimiento de la bioseguridad de los laboratorios de postlarvas de camarón blanco (Penaeus vannamei) en América Latina*. Roma, Italia: FAO.
- FERREIRA, M. G. P.; MELO, F. P.; LIMA, J. P. V.; ANDRADE, H. A.; SEVERI, W. y CORREIA, E. S. (2017). Bioremediation and Biocontrol of Commercial Probiotic in Marine Shrimp Culture with Biofloc. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 45 (1), 67-69.
- FRANCO, R.; ARENAL, A.; MARTÍN, L.; MARTÍNEZ, Y.; SANTIESTEBAN, D.; SOTOLONGO, J. *et al.* (2016a). *Psychrobacter* sp. 17-1 Enhances Growth and Survival in Early Postlarvae of White Shrimp *Penaeus vannamei* (Boone, 1931) (Decapoda, Penaeidae). *Crustaceana*, 89, (13), 1467-1484.
- FRANCO, R.; MARTÍN, L.; ARENAL, A.; SANTIESTEBAN, D.; SOTOLONGO, J., CABRERA, H. *et al.* (2016b). Evaluation of Two Probiotics used During Farm Production of White Shrimp *Litopenaeus vannamei* (Crustacea: Decapoda). *Aquaculture Research*, 48, (4), 1936-1950.
- GAMBOA-DELGADO, J.; FERNÁNDEZ-DÍAZ, B.; NIETO-LÓPEZ, M. y CRUZ-SUÁREZ, L. E. (2016). Nutritional Contribution of Torula Yeast and Fish Meal to the Growth of Shrimp *Litopenaeus vannamei* as Indicated by Natural Nitrogen Stable Isotopes. *Aquaculture*, 453 (1), 116-121.

- GOTHWAL, R. y SHASHIDHAR, T. (2015). Antibiotic Pollution in the Environment: a Review. *CLEAN–Soil, Air, Water*, 43 (4), 479-489.
- HADIROSEYANI, Y. y SUTANTI, A. (2014). Growth of Tiger Shrimp *Penaeus Monodon* Post-Larvae Fed on Artemia Containing *Vibrio* SKT-b Probiotic. *Jurnal Akuakultur Indonesia*, 12 (1), 79-85.
- HOSEINIFAR, S. H., SUN, Y. Z. y CAIPANG, C. M. (2017). Short-Chain Fatty Acids as Feed Supplements for Sustainable Aquaculture: an Updated View. *Aquaculture Research*, 48 (4), 1380-1391.
- HUANG, H. H.; LIU, X. L.; XIANG, J. H. y WANG, P. (2013). Immune Response of *Litopenaeus vannamei* after Infection with *Vibrio harveyi*. *Aquaculture*, 406 (1), 115-120.
- IYAPPARAJ, P.; MARUTHIAH, T.; RAMASUBBURAYAN, R.; PRAKASH, S.; KUMAR, C.; IMMANUEL, G. *et al.* (2013). Optimization of Bacteriocin Production by *Lactobacillus* sp. MSU3IR Against Shrimp Bacterial Pathogens. *Aquatic biosystems*, 9 (1), 12-16.
- JAMALI, H.; IMANI, A.; ABDOLLAHI, D.; ROOZBEHFAR, R. y ISARI, A. (2015). Use of probiotic *Bacillus* spp. in rotifer (*Brachionus plicatilis*) and Artemia (*Artemia urmiana*) enrichment: Effects on growth and survival of Pacific white shrimp, *Litopenaeus vannamei*, Larvae. *Probiotics and antimicrobial proteins*, 7 (2), 118-125.
- JAVADI, A. y KHATIBI, S. A. (2017). Effect of Commercial Probiotic (Protexin®) on Growth, Survival and Microbial Quality of Shrimp (*Litopenaeus vannamei*). *Nutrition & Food Science*, 47 (2), 204-216.
- KAMEI, Y.; YOSHIMIZU, M.; EZURA, Y. y KIMURA, T. (1988). Screening of Bacteria with Antiviral Activity from Fresh Water Salmonid Hatcheries. *Microbiology and Immunology*, 32 (1), 67-73.
- KARTHIK, V.; ANCY, T.; RAMKUMAR, D.; MATHIVANAN, N. y NARAYANAN, R. B. (2014). Assessment of Antimicrobial Activity of C-Type lysozyme from Indian Shrimp *Fenneropenaeus Indicus*. *Journal of Coastal Life Medicine*, 2 (10), 757-761.
- KIM, M. S.; MIN, E.; KIM, J. H.; KOO, J. K. y KANG, J. C. (2015). Growth Performance and Immunological and Antioxidant Status of Chinese Shrimp, *Fenneropenaeus chinensis* Reared in Bio-Floc Culture System using Probiotics. *Fish Shellfish Immunol*, 47 (1), 141-146.
- KUMAR, V.; ROY, S.; MEENA, D. K. y SARKAR, U. K. (2016). Application of Probiotics in Shrimp Aquaculture: Importance, Mechanisms of Action, and Methods of Administration. *Reviews in Fisheries Science & Aquaculture*, 24 (4), 342-368.
- LAKSHMI, B.; VISWANATH, B. y SAI GOPAL, D. V. (2013). Probiotics as Antiviral Agents in Shrimp Aquaculture. *J Pathog*, 2013 (1), 1-14.
- LAMARI, F.; SADOK, K.; BAKHROUF, A. y GATESOUBE, F.-J. (2014). Selection of Lactic Acid Bacteria as Candidate Probiotics and In Vivo Test on Artemia nauplii. *Aquaculture International*, 22 (2), 699-709.
- LARANJA, J. L. Q.; LUDEVESE-PASCUAL, G. L.; AMAR, E. C.; SORGELOOS, P.; BOSSIER, P. y DE SCHRYVER, P. (2014). Poly-β-hydroxybutyrate (PHB) Accumulating *Bacillus* spp. Improve the Survival, Growth and Robustness of *Penaeus monodon* Postlarvae. *Veterinary microbiology*, 173 (3), 310-317.
- LIU, H.; LI, Z.; TAN, B.; LAO, Y.; DUAN, Z., SUN, W. *et al.* (2014). Isolation of a Putative Probiotic Strain S12 and its Effect on Growth Performance, Non-Specific Immunity and Disease-Resistance of White Shrimp, *Litopenaeus vannamei*. *Fish Shellfish Immunol*, 41 (2), 300-307.
- LIU, K. F.; CHIU, C. H.; SHIU, Y. L.; CHENG, W. y LIU, C. H. (2010). Effects of the Probiotic, *Bacillus subtilis* E20, on the Survival, Development, Stress Tolerance, and Immune Status of White Shrimp, *Litopenaeus vannamei* Larvae. *Fish Shellfish Immunol*, 28 (5-6), 837-844.
- LIU, X.; STEELE, J. C. y MENG, X.-Z. (2017). Usage, Residue, and Human Health Risk of Antibiotics in Chinese Aquaculture: A Review. *Environmental Pollution*, 223 (1), 161-169.
- LUIS-VILLASENOR, I. E.; CASTELLANOS-CERVANTES, T.; GOMEZ-GIL, B.; CARRILLO-GARCÍA, A. E.; CAMPA-CORDOVA, A. I. *et al.* (2013). Probiotics in the Intestinal Tract of Juvenile Whiteleg Shrimp *Litopenaeus vannamei*: Modulation of the Bacterial Community. *World J Microbiol Biotechnol*, 29 (2), 257-265.
- LUIS-VILLASEÑOR, I. E.; MACÍAS-RODRÍGUEZ, M. E.; GÓMEZ-GIL, B.; ASCENCIO-VALLE, F. y CAMPA-CÓRDOVA, Á. I. (2011). Beneficial Effects of Four *Bacillus* Strains on the Larval Cultivation of *Litopenaeus vannamei*. *Aquaculture*, 321 (1), 136-144.
- MAEDA, M.; NOGAMI, K.; KANEMATSU, M. y HIRAYAMA, K. (1997). The Concept of Biological Control Methods in Aquaculture. In *Live Food in Aquaculture* (pp. 285-290). Netherlands: Springer.
- MAEDA, M.; SHIBATA, A.; BISWAS, G.; KORENAGA, H.; KONO, T.; ITAMI, T. *et al.* (2013). Isolation of Lactic Acid Bacteria from Kuruma Shrimp (*Mar-supenaeus japonicus*) Intestine and Assessment of Immunomodulatory Role of a Selected Strain as Probiotic. *Mar Biotechnol (NY)*, 16 (2), 181-192.
- MARTÍNEZ-CÓRDOVA, L. R.; EMERENCIANO, M.; MIRANDA-BAEZA, A. y MARTÍNEZ-PORCHAS, M. (2015). Microbial-Based Systems for Aquaculture of Fish and Shrimp: an Updated Review. *Reviews in Aquaculture*, 7 (2), 131-148.

- MELGAR VALDÉS, C. E.; BARBA MACÍAS, E.; ÁLVAREZ-GONZÁLEZ, C. A.; TOVILLA HERNÁNDEZ, C. y SÁNCHEZ, A. J. (2013). Microorganisms Effect with Probiotic Potential in Water Quality and Growth of the Shrimp *Litopenaeus vannamei* (Decapoda: *Penaeidae*) in Intensive Culture. *Rev Biol Trop*, 61 (3), 1215-1228.
- MELO, P. D.; FERREIRA, G. P.; LIMA, P. V. y CORREIA, D. S. (2015). Cultivo do camarão marinho com bioflocos sob diferentes níveis de proteína com e sem probiótico. *Revista Caatinga*, 28 (1), 202-210.
- MIANDARE, H. K.; YARAHMADI, P. y ABBASIAN, M. (2016). Immune Related Transcriptional Responses and Performance of *Litopenaeus vannamei* Post-Larvae Fed on Dietary Probiotic PrimaLac®. *Fish & Shellfish Immunology*, 55 (1), 671-678.
- MING, L.; ZHANG, Q.; YANG, L. y HUANG, J.-A. (2015). Comparison of Antibacterial Effects between Antimicrobial Peptide and Bacteriocins Isolated from *Lactobacillus plantarum* on Three Common Pathogenic Bacteria. *International Journal of Clinical and Experimental Medicine*, 8 (4), 5806-5811.
- MOHAPATRA, S.; CHAKRABORTY, T.; KUMAR, V.; DEBOECK, G. y MOHANTA, K. N. (2013). Aquaculture and Stress Management: a Review of Probiotic Intervention. *Journal of Animal Physiology and Animal Nutrition*, 97 (3), 405-430.
- MUJEEB RAHIMAN, K. M.; JESMI, Y.; THOMAS, A. P. y MOHAMED HATHA, A. A. (2010). Probiotic Effect of *Bacillus* NL110 and *Vibrio* NE17 on the Survival, Growth Performance and Immune Response of *Macrobrachium rosenbergii* (de Man). *Aquaculture Research*, 41 (2), 120-134.
- MUÑOZ-ATIENZA, E.; GÓMEZ-SALA, B.; ARAUJO, C.; CAMPANERO, C.; DEL CAMPO, R., HERNÁNDEZ, P. E. *et al.* (2013). Antimicrobial Activity, Antibiotic Susceptibility and Virulence Factors of Lactic Acid Bacteria of Aquatic Origin Intended for Use as Probiotics in Aquaculture. *BMC Microbiol*, 13 (1), 15-20.
- NAVIN CHANDRAN, M.; IYAPPARAJ, P.; MOOVENDHAN, S.; RAMASUBBURAYAN, R.; PRAKASH, S.; IMMANUEL, G. *et al.* (2014). Influence of Probiotic Bacterium *Bacillus cereus* Isolated from the Gut of Wild Shrimp *Penaeus monodon* in Turn as a Potent Growth Promoter and Immune Enhancer in *P. monodon*. *Fish Shellfish Immunol*, 36 (1), 38-45.
- NEVES, C.; SANTOS, E. y BAINY, A. C. D. (2000). Reduced Superoxide Dismutase Activity in *Palaeomonetes argentinus* (Decapoda, Palemonidae) infected by *Probopyrus ringueleti* (Isopoda, Bopyridae). *Dis Aquat Organ*, 39 (2), 155-158.
- NIMRAT, S.; BOONTHAI, T. y VUTHIPHANDCHAI, V. (2011). Effects of Probiotic Forms, Compositions of and Mode of Probiotic Administration on Rearing of Pacific White Shrimp (*Litopenaeus vannamei*) Larvae and Postlarvae. *Animal Feed Science and Technology*, 169 (3), 244-258.
- NIMRAT, S.; SUKSAWAT, S.; BOONTHAI, T. y VUTHIPHANDCHAI, V. (2012). Potential *Bacillus* Probiotics Enhance Bacterial Numbers, Water Quality and Growth During Early Development of White Shrimp (*Litopenaeus vannamei*). *Vet Microbiol*, 159 (2), 443-450.
- NIMRAT, S.; TANUTPONGPALIN, P.; SRITUNYALUCKSANA, K.; BOONTHAI, T. y VUTHIPHANDCHAI, V. (2013). Enhancement of Growth Performance, Digestive Enzyme Activities and Disease Resistance in Black Tiger Shrimp (*Penaeus monodon*) Postlarvae by Potential Probiotics. *Aquaculture International*, 21 (1), 655-666.
- NIU, Y.; DEFOIRDT, T.; BARUAH, K.; VAN DE WIELE, T., DONG, S. y BOSSIER, P. (2014). *Bacillus* sp. LT3 IMPROVES the SURVIVAL of GNOTOBIOTIC BRINE SHRIMP (*Artemia franciscana*) LARVAE CHALLENGED with *Vibrio campbellii* by ENHANCING the INNATE IMMUNE RESPONSE and by DECREASING the ACTIVITY of SHRIMP-ASSOCIATED VIBRIOS. *Vet Microbiol*, 173 (2), 279-288.
- PANDE, S. J.; NATRAH, M. I.; FLANDEZ, V. B.; KUMAR, U.; NIU, Y.; BOSSIER, P. y DEFOIRDT, T. (2015). Isolation of AHL-Degrading Bacteria from Micro-Algal Cultures and Their Impact on Algal Growth and on Virulence of *Vibrio campbellii* to Prawn Larvae. *Applied microbiology and biotechnology*, 99 (2), 10805-10813.
- PANDE, S. J.; SCHEIE, A. A.; BENNECHE, T.; WILLE, M.; SORGELOOS, P.; BOSSIER, P. *et al.* (2013). Quorum Sensing-Disrupting Compounds Protect Larvae of the Giant Freshwater Prawn *Macrobrachium rosenbergii* from *Vibrio harveyi* Infection. *Aquaculture*, 406 (1), 121-124.
- PHAM, T. T.; HO, H. N., y NGUYEN, V. D. (2014). Screening for Bacteriocin-Like Antimicrobial Activity Against Shrimp Pathogenic Vibrios and Molecular Identification of Marine Bacteria from Otter Clam *Lutraria philippinarum*. *The Thai Journal of Veterinary Medicine*, 44 (3), 345-350.
- PRIYAJA, P.; JAYESH, P.; CORREYA, N. S.; SREELAKSHMI, B.; SUDHEER, N. S.; PHILIP, R. y BRIGHT SINGH, I. S. (2014). Antagonistic Effect of *Pseudomonas aeruginosa* Isolates from Various Ecological Niches on *Vibrio* Species Pathogenic to Crustaceans. *J coast life med.*, 2 (1), 76-84.
- QIU, X. y DAVIS, D. (2017). Evaluation of Flash Dried Yeast as a Nutritional Supplement in Plant-Based Practical Diets for Pacific White Shrimp *Litopenaeus vannamei*. *Aquaculture Nutrition*, 23 (6), 1244-1253.

- RAMESH, K.; NATARAJAN, H.; SRIDHAR, M.; UMA, V. y UMAMAHESWARI, S. (2014). Feasibility of Shrimp Gut Probiotics with Anti-Vibrio and Anti-QS in Penaeid Culture. *International Journal of Fisheries and Aquatic Studies*, 1 (3), 26-34.
- RENGPIPAT, S.; TUNYANUN, A.; FAST, A. W.; PIYATIRATITIVORAKUL, S. y MENASVETA, P. (2003). Enhanced Growth and Resistance to *Vibrio* Challenge in Pond-Reared Black Tiger Shrimp *Penaeus monodon* Fed a *Bacillus* probiotic. *Dis Aquat Organ*, 55 (2), 169-173.
- SÁNCHEZ ORTIZ, I.; MARTÍN MARTÍN, L.; GARCÍA VARELA, Y.; ABAD MÁRQUEZ, Z.; RODRÍGUEZ, R. F.; RAMÍREZ NÚÑEZ, Y. *et al.* (2013). Efecto de *Lactobacillus* sp. aislado de col fermentada, sobre el peso y los marcadores inmunológicos del camarón blanco *Litopenaeus vannamei*. *Revista de Salud Animal*, 35 (2), 94-102.
- SÁNCHEZ-ORTIZ, A. C.; ANGULO, C.; LUNA-GONZÁLEZ, A.; ÁLVAREZ-RUIZ, P.; MAZON-SUASTEGUI, J. M. y CAMPA-CORDOVA, A. I. (2016). Effect of mixed-*Bacillus* spp Isolated from Pustulose ark *Anadara tuberculosa* on Growth, Survival, Viral Prevalence and Immune-Related Gene Expression in Shrimp *Litopenaeus vannamei*. *Lett Appl Microbiol*, 59, 95-102.
- SÁNCHEZ-ORTIZ, A. C.; LUNA-GONZÁLEZ, A.; CAMPA-CÓRDOVA, Á. I.; ESCAMILLA-MONTES, R.; FLORES-MIRANDA, M. d. C., y MAZÓN-SUÁSTEGUI, J. M. (2015). Isolation and Characterization of Potential Probiotic Bacteria from Pustulose Ark (*Anadara tuberculosa*) Suitable for Shrimp Farming. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 43 (1), 123-136.
- SEENIVASAN, C.; RADHAKRISHNAN, S.; MURALISANKAR, T. y BHAVAN, P. S. (2016, June). Effects of Probiotics on Survival, Growth and Digestive Enzymes Activities in Freshwater Prawns *Macrobrachium rosenbergii* (De Man). *Proceedings of the Zoological Society*, 69 (1), 52-60.
- SHAZWANI, N.; PIPUDIN, M.; JASMIN, M.; INASALWANY, M.; HARMIN, S. y KARIM, M. (2015). Evaluation of Antagonism Activity of Potential Malaysian Probiotic Strains, *Bacillus* spp. JAQ04 and *Micrococcus* spp. JAQ07 in *in vitro* Condition and on *Artemia fransisca* against *Vibrio alginolyticus*. *Journal of Fisheries and Aquatic Science*, 10 (4), 300-310.
- Shen, W.-Y.; Fu, L.-L.; Li, W.-F. y Zhu, Y.-R. (2010). Effect of Dietary Supplementation with *Bacillus subtilis* on the Growth, Performance, Immune Response and Antioxidant Activities of the Shrimp (*Litopenaeus vannamei*). *Aquaculture Research*, 41 (11), 91-98.
- SILVA, E. F.; SOARES, M. A.; CALAZANS, N. F.; VOGLEY, J. L.; DO VALLE, B. C.; SOARES, R. *et al.* (2012). Effect of probiotic (*Bacillus* spp.) Addition During Larvae and Postlarvae Culture of the White Shrimp *Litopenaeus vannamei*. *Aquaculture Research*, 44 (1), 13-21.
- SMITH, V. J.; BROWN, J. H. y HAUTON, C. (2003). Immunostimulation in Crustaceans: Does it Really Protect Against Infection? *Fish & Shellfish Immunology*, 15, 71-90.
- SONG, Y.-L. y LI, C.-Y. (2014). Shrimp Immune System-Special Focus on Penaeidin. *Journal of Marine Science and Technology*, 22 (1), 1-8.
- STENTIFORD, G.; NEIL, D.; PEELER, E.; SHIELDS, J.; SMALL, H.; FLEGEL, T. *et al.* (2012). Disease will Limit Future Food Supply from the Global Crustacean Fishery and Aquaculture Sectors. *Journal of Invertebrate Pathology*, 110 (2), 141-157.
- SUITA, S. M.; CARDOZO, A. P.; ROMANO, L. A.; ABREU, P. C. y WASIELESKY JR, W. (2015). Development of the Hepatopancreas and Quality Analysis of Post-Larvae Pacific White Shrimp *Litopenaeus vannamei* Produced in a BFT System. *Aquaculture International*, 23 (2), 449-463.
- TAJU, G.; MADAN, N.; ABDUL MAJEED, S.; KUMAR, T. R.; THAMIZHVANAN, S.; OTTA, S. K. *et al.* (2015). Immune Responses of Whiteleg Shrimp, *Litopenaeus vannamei* (Boone), to Bacterially Expressed dsRNA Specific to VP28 Gene of White Spot Syndrome Virus. *J Fish Dis*, 38 (5), 451-465.
- TEJERO-SARIÑENA, S.; BARLOW, J.; COSTABILE, A.; GIBSON, G. R. y ROWLAND, I. (2012). *In vitro* Evaluation of the Antimicrobial Activity of a Range of Probiotics Against Pathogens: Evidence for the Effects of Organic Acids. *Anaerobe*, 18 (5), 530-538.
- THOMAS, A.; SUDHEER, N. S.; VISWANATHAN, K.; KIRON, V.; BRIGHT SINGH, I. S. *et al.* (2014). Immunogenicity and Protective Efficacy of a Major White Spot Syndrome Virus (WSSV) Envelope Protein VP24 expressed in *Escherichia coli* Against WSSV. *Journal of Invertebrate Pathology*, 123 (1), 17-24.
- TORRES, M.; ROMERO, M.; PRADO, S.; DUBERT, J.; TAHRIQUI, A.; OTERO, A. *et al.* (2013). N-acylhomoserine lactone-degrading Bacteria isolated from Hatchery Bivalve Larval cultures. *Microbiological Research*, 168 (1), 547-554.
- TORRES, M.; RUBIO-PORTILLO, E.; ANTÓN, J.; RAMOS-ESPLÁ, A. A.; QUESADA, E. y LLAMAS, I. (2016). Selection of the N-Acylhomoserine Lactone-Degrading Bacterium *Alteromonas stellipolaris* PQQ-42 and of Its Potential for Biocontrol in Aquaculture. *Frontiers in Microbiology*, 7 (2), 646-650.
- TSENG, D. Y.; HO, P. L.; HUANG, S. Y.; CHENG, S. C.; SHIU, Y. L. *et al.* (2009). Enhancement of Immunity and Disease Resistance in the White Shrimp, *Li-*

- topenaeus vannamei*, by the Probiotic, *Bacillus subtilis* E20. *Fish Shellfish Immunol*, 26 (2), 339-344.
- VASEEHARAN, B. y RAMASAMY, P. (2003). Control of Pathogenic *Vibrio* spp. by *Bacillus subtilis* BT23, a Possible Probiotic Treatment for Black Tiger Shrimp *Penaeus monodon*. *Lett Appl Microbiol*, 36 (2), 83-87.
- VERSCHUERE, L.; ROMBAUT, G.; SORGELOOS, P. y VERSTRAETE, W. (2000). Probiotic Bacteria as Biological Control Agents in Aquaculture. *Microbiology and Molecular Biology Reviews*, 64 (4), 655-671.
- VIEIRA, F. N.; JATOBÁ, A.; MOURIÑO, L. P.; BUGLIONE NETO, C. C.; SILVA, S. D.; SEIFFERT, W. Q. *et al.* (2016). Use of Probiotic-Supplemented Diet on a Pacific White Shrimp Farm. *Revista Brasileira de Zootecnia*, 45 (5), 203-207.
- WANG, W. y ZHANG, X. (2008). Comparison of Antiviral Efficiency of Immune Responses in Shrimp. *Fish & Shellfish Immunology*, 25 (5), 522-527.
- WANG, Y. y GU, Q. (2010). Effect of Probiotics on White Shrimp (*Penaeus vannamei*) Growth Performance and Immune Response. *Marine Biology Research*, 6 (3), 327-332.
- WANG, Y.-B. (2007). Effect of Probiotics on Growth Performance and Digestive Enzyme Activity of the Shrimp *Penaeus vannamei*. *Aquaculture*, 269 (1-4), 259-264.
- XIA, Z.; ZHU, M. y ZHANG, Y. (2014). Effects of the Probiotic *Arthrobacter* sp. CW9 on the Survival and Immune Status of White Shrimp (*Penaeus vannamei*). *Lett Appl Microbiol*, 58 (1), 60-64.
- XUE, M.; WEN, C.; LIANG, H.; DING, M.; WU, Y. y LI, X. (2016). *In vivo* Evaluation of the Effects of Commercial *Bacillus* Probiotics on Survival and Development of *Litopenaeus vannamei* Larvae during the Early Hatchery Period. *Aquaculture Research*, 47 (5), 61-69.
- YUNIARTI, A. y MAFTUCH, S. (2015). *In vitro* and *in vivo* Study of Acyl Homoserine Lactone Degrading *Bacillus* against *Vibrio harveyi*. *International Journal of Biosciences*, 6 (2), 38-48.
- ZIAEI-NEJAD, S.; REZAEI, M. H.; TAKAMI, G. A.; LOVETT, D. L.; MIRVAGHEFI, A.R. y SHAKOURI, M. (2006). The Effect of *Bacillus* spp. Bacteria used as Probiotics on Digestive Enzyme Activity, Survival and Growth in the Indian White Shrimp *Fenneropenaeus indicus*. *Aquaculture*, 252 (1), 516-524.
- ZOKAEIFAR, H.; BABAEI, N.; SAAD, C. R.; KAMARUDIN, M. S.; SIJAM, K. y BALCAZAR, J. L. (2014). Administration of *Bacillus subtilis* Strains in the Rearing Water Enhances the Water Quality, Growth Performance, Immune Response, and Resistance against *Vibrio harveyi* Infection in Juvenile White Shrimp, *Litopenaeus vannamei*. *Fish Shellfish Immunol.*, 36 (1), 68-74.
- ZOKAEIFAR, H.; BALCAZAR, J. L.; SAAD, C. R.; KAMARUDIN, M. S.; SIJAM, K.; ARSHAD, A. *et al.* (2012). Effects of *Bacillus subtilis* on the Growth Performance, Digestive Enzymes, Immune Gene Expression and Disease Resistance of White Shrimp, *Litopenaeus vannamei*. *Fish Shellfish Immunol.*, 33 (4), 683-689.

Recibido: 10-1-2018

Aceptado: 16-1-2018

Tabla 1. Probióticos empleados en el cultivo de camarón y sus principales efectos

Estadio	Especie probiótico	Especie crustáceo	Administración	Efectos benéficos	Referencia
Postlarval	<i>Bacillus</i> sp.	<i>Penaeus monodon</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia frente a <i>Vibrio</i> spp., actividad anti-QS	(Ramesh <i>et al.</i> , 2014)
Postlarval	<i>Bacillus subtilis</i>	<i>Penaeus monodon</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia frente a <i>Vibrio</i> spp., actividad anti-QS	(Yuniarti <i>et al.</i> , 2015)
Postlarval	<i>Bacillus</i> spp.	<i>Penaeus monodon</i>	Aditivo alimenticio	Mejora la supervivencia frente a <i>Vibrio</i> sp., la resistencia a estrés y estimula el crecimiento	(Laranja <i>et al.</i> , 2014)
Postlarval	<i>Bacillus</i> sp.	<i>Penaeus monodon</i>	Aditivo alimenticio	Mejora la supervivencia frente a <i>Vibrio</i> sp. y estimula crecimiento (GP)	(Rengpipat <i>et al.</i> , 2003)
Postlarval	<i>Bacillus subtilis</i>	<i>Penaeus monodon</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia frente a <i>Vibrio</i> spp.	(Vaseeharan y Ramasamy, 2003)
Larval y postlarval	<i>Bacillus</i> spp. (INVE Sanolife® MIC)	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua, al cultivo de microalgas y bioencapsulación	Mejora la supervivencia y el crecimiento, disminuye la carga de <i>Vibrio</i> spp.	(Silva <i>et al.</i> , 2012)
Larval	<i>Bacillus</i> spp. (9 productos comerciales chinos)	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia y estimula el crecimiento (ID)	(Xue <i>et al.</i> , 2016)
Postlarval	<i>Bacillus subtilis</i>	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Aditivo alimenticio	Mejora la supervivencia y estimula el crecimiento (PP, GP y AED)	(Zokaeifar <i>et al.</i> , 2012)
Postlarval	<i>Bacillus subtilis</i>	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua	Mejora la calidad del agua (reducción de amonio, nitrito y nitrato) y estimula el crecimiento (PP, GP, VEC, RCA y AED)	(Zokaeifar <i>et al.</i> , 2014)
Postlarval	<i>Arthrobacter</i> sp.	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia, la velocidad de crecimiento y el estado inmunológico	(Xia <i>et al.</i> , 2014)
	<i>Bacillus subtilis</i>	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Aditivo alimenticio	Mejora la supervivencia y el estado inmunológico	(Tseng <i>et al.</i> , 2009)
Larval	<i>Bacillus</i> spp. (aislados y comerciales: Epicin® y Ali-bio ^{MR})	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia y la velocidad de crecimiento	(Luis-Villaseñor <i>et al.</i> , 2011)
Postlarval	<i>Psychrobacter</i> sp.	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia, estimula el crecimiento (PP y longitud) y el sistema inmune	(Franco <i>et al.</i> , 2016a)
Larval y postlarval	<i>Bacillus licheniformis</i> y EPICIN 3W (comercial)	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua	Estimula el crecimiento (PP y longitud) y el sistema inmune	(Franco <i>et al.</i> , 2016b)
Larval y postlarval	<i>Bacillus</i> spp., levaduras (<i>Debaryomyces hansenii</i> y <i>Rhodotorula</i> sp.) y	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua, micro- y bioencapsulación	Estimula el crecimiento (GP, VEC, talla), mejora la supervivencia, la calidad del agua (reduce la concentración de nitrito y amonio, regulación de pH) e incrementa BHT	(Nimrat <i>et al.</i> , 2011)

Larval	microalga (<i>Chaetoceros</i> sp.) <i>Bacillus</i> sp.	<i>Artemia franciscana</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia y estimula el sistema inmune	(Niu <i>et al.</i> , 2014)
Postlarval	Producto comercial (<i>Rhodopseudomonas palustris</i> , <i>Lactobacillus plantarum</i> , <i>Lactobacillus casei</i> y <i>S. cerevisiae</i>)	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia, estimula el crecimiento (VEC, RCA) y reduce el tiempo de producción, mejora la calidad del agua (reducción de la concentración de nitrato, regulación de pH, reducción de materia orgánica)	(Melgar Valdés <i>et al.</i> , 2013)
Postlarval	<i>Lactobacillus</i> spp.	<i>Marsupenaeus japonicus</i>	Aditivo alimenticio	Mejora la supervivencia y estimula el sistema inmune	(Maeda <i>et al.</i> , 2013)
Postlarval	<i>Bacillus endophyticus</i> y <i>B. tequilensis</i> ; Alibio (producto comercial)	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua	Mejora la supervivencia y modula la composición de la microbiota intestinal	(Luis-Villasenor <i>et al.</i> , 2013)
	<i>Bacillus subtilis</i>	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Adición al agua	Mejora la tolerancia a estrés (temperatura, nitrato y salinidad) y estimula el sistema inmune	(Liu <i>et al.</i> , 2010)
	<i>Bacillus subtilis</i>	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Aditivo alimenticio	Mejora la supervivencia y estimula el sistema inmune	(Liu <i>et al.</i> , 2014)
Postlarval	Photosynthetic bacteria and <i>Bacillus</i> sp.	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Aditivo alimenticio	Estimula el crecimiento (AED promedio, actividad proteasa, lipasa, amilasa y celulasa)	(Wang, 2007)
Postlarval	<i>Bacillus</i> sp., <i>Lactobacillus</i> sp. (EM Korea Co. Ltd., Korea) y <i>Rhodobactor</i> sp. (Doosan Eco-BizNet Co., Ltd., Korea)	<i>Fennerpenaeus chinensis</i>	Adición al agua	Estimula el sistema inmune y el crecimiento, reduce el estrés oxidativo	(Kim <i>et al.</i> , 2015)
Larval y postlarval	<i>Bacillus</i> spp. (producto comercial: Protexin Aquatech)	<i>Fenneropenaeus indicus</i>	Aditivo alimenticio, adición al agua y bioencapsulación	Mejora la supervivencia y estimula el crecimiento (AED, PP, VEC, RCA)	(Ziaei-Nejad <i>et al.</i> , 2006)
Postlarval	<i>Bacillus licheniformis</i> , <i>B. subtilis</i> y <i>B. subtilis</i> subsp. <i>subtilis</i>	<i>Litopenaeus vannamei</i>	Aditivo alimenticio	Actividad antiviral, mejora la supervivencia, estimula el crecimiento y el sistema inmune	(Sánchez-Ortiz <i>et al.</i> , 2016)

GP: ganancia de peso; AED: actividad enzimática digestiva; PP: incremento del peso promedio; VEC: velocidad específica de crecimiento; RCA: razón de conversión alimentaria; ID: reducción del tiempo para la metamorfosis; BHT: bacterias heterotróficas totales

