



Revista Peruana de Biología

ISSN: 1561-0837

lromeroc@unmsm.edu.pe

Universidad Nacional Mayor de San
Marcos
Perú

Orozco, Rita; Quispe, Yessica; Lorenzo, Alberto; Zamudio, María Luz
Asociación de floraciones de algas nocivas y *Vibrio* spp. en áreas de pesca y acuicultura
de bivalvos de moluscos en las bahías de Sechura y Pisco, Perú
Revista Peruana de Biología, vol. 24, núm. 1, 2017, pp. 111-116
Universidad Nacional Mayor de San Marcos
Lima, Perú

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=195050541014>

- Cómo citar el artículo
- Número completo
- Más información del artículo
- Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica

Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal

Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto

NOTAS CIENTÍFICAS

Asociación de floraciones de algas nocivas y *Vibrio* spp. en áreas de pesca y acuicultura de bivalvos de moluscos en las bahías de Sechura y Pisco, Perú

Harmful algal blooms and *Vibrio* spp. association in fishing and marine farming areas of mollusk bivalves in Sechura and Pisco bays, Peru

Rita Orozco ^{1*}, Yessica Quispe ¹, Alberto Lorenzo ¹ y María Luz Zamudio ²

1. Instituto del Mar del Perú. Esquina Gamarra y General Valle s/n Chucuito, Callao, Perú. Apartado 22.

2. Instituto Nacional de Salud- Laboratorio de Referencia Nacional de Enteropatógenos, Capac Yupanqui 1400 Jesús María, Lima, Perú.

*Autor para correspondencia

Email Rita Orozco: ritaoro@imarpe.gob.pe

Email Yessica Quispe: yquispe@imarpe.gob.pe

Email Alberto Lorenzo: aloreenzo@imarpe.gob.pe

Email María Luz Zamudio: mzamudio@ins.gob.pe

Resumen

Entre febrero de 2010 y mayo de 2014 se realizaron 22 evaluaciones en Pisco y 16 en Sechura; ambas áreas importantes en Perú para la extracción de moluscos y maricultura. La incidencia de *Vibrio* en el agua de mar fue monitoreada durante las floraciones de algas y en épocas normales. Se midieron parámetros ambientales tales como temperatura y nutrientes. En Sechura, *Pseudo-nitzschia seriata* y *Protoperdinium depressum* causaron floraciones de algas y fueron dominantes durante todo el período de evaluación. Las temperaturas en esta zona oscilaron entre 21.8 y 25.3 °C. En Pisco, la concentración *Akashiwo sanguinea*, *Messodinium rubrum* y *Prorocentrum minimum* y el dinoflagelado *Cochlodinium polikrykoides* fueron los más frecuentes. Las floraciones de algas nocivas ocurrieron cuando las temperaturas estaban entre 17.1 y 23.3 °C, concentraciones de fosfatos que oscilaban entre 1.22 - 6.85 µM y nitratos 0.15 - 7.85 µM. En mayo de 2012, el dinoflagelado *Alexandrium peruvianum* causó una floración algal, bajo temperaturas de 18.0 a 23.2 °C, valores de fosfato de 0.73 a 11.56 µM y nitratos de 0.76 a 9.81 µM. Los coliformes fueron bajos < 2 - 23 MPN/100 mL, en ambas bahías durante todo el período de estudio. *Vibrio alginolyticus* fue la especie dominante. Mientras que *V. vulnificus* y *V. parahaemolyticus* se detectaron en Pisco, donde las temperaturas del mar comúnmente son mayores y los casos de infecciones graves por ingestión de mariscos se han asociado con el patógeno *V. parahaemolyticus*.

Palabras clave: temperatura; nutrientes; *Vibrio*; floraciones de algas; moluscos bivalvos; maricultura

Abstract

Between February 2010 and May 2014, 22 surveys in Pisco and 16 in Sechura were conducted; both are major areas for shellfish production and mariculture in Peru. The incidence of *Vibrio* in seawater was monitored during algal blooms and in their absence. Environmental parameters such as temperature and nutrients were measured. In Sechura, *Pseudo-nitzschia seriata* and *Protoperdinium depressum* caused algal blooms and were dominant throughout the evaluation period. The temperatures in this area ranged from 21.8 to 25.3 °C. In Pisco, the harmful algal bloom-forming *Akashiwo sanguinea*, *Messodinium rubrum*, and *Prorocentrum minimum* and the dinoflagellate *Cochlodinium polikrykoides* were most prevalent. Harmful algal blooms occurred when temperatures were between 17.1 and 23.3 °C, with phosphates ranging 1.22 - 6.85 µM and nitrates 0.15 - 7.85 µM. In May 2012, the dinoflagellate *Alexandrium peruvianum* caused an algal bloom, with temperatures ranging 18.0 to 23.2 °C, phosphate values from 0.73 to 11.56 µM, and nitrates from 0.76 to 9.81 µM. Coliforms were low, < 2 - 23 MPN/100 ml, in both bays throughout the study period. *Vibrio alginolyticus* was the dominant *Vibrio* spp. predominated in both bays, while *V. vulnificus* and *V. parahaemolyticus* were detected in Pisco, where warmer sea temperatures are common and severe infections cases by seafood ingestion has been associated with a pathogen *V. parahaemolyticus*.

Keywords: temperature; nutrients; *Vibrio*; algal blooms; bivalve mollusks; mariculture

Citación:

Orozco R., Y. Quispe, A. Lorenzo & M. Zamudio. 2017. Asociación de floraciones de algas nocivas y *Vibrio* spp. en áreas de pesca y acuicultura de bivalvos de moluscos en las bahías de Sechura y Pisco, Perú. Revista peruana de biología 24(1): 111 - 116 (Abril 2017). doi: <http://dx.doi.org/10.15381/rpb.v24i1.13111>

Presentado: 26/06/2016

Aceptado: 12/02/2017

Publicado online: 20/03/2017

Información sobre los autores:

RO realizó la concepción del trabajo, el diseño de muestreo, análisis microbiológico y los análisis de la información. YQ realizó análisis de fitoplancton. AL realizó el análisis de nutrientes y de los parámetros fisicoquímicos. MZ realizó los análisis moleculares para determinar factores de virulencia.

Los autores no incurren en conflictos de intereses.

Fuentes de financiamiento: El presente trabajo se realizó con el apoyo del Programa de científico de IMARPE de Evaluación la Calidad del Ambiente marino costero y aguas continentales en áreas seleccionadas, a través de una red de monitoreo.

Journal home page: <http://revistasinvestigacion.unmsm.edu.pe/index.php/rpb/index>

© Los autores. Este artículo es publicado por la Revista Peruana de Biología de la Facultad de Ciencias Biológicas, Universidad Nacional Mayor de San Marcos. Este es un artículo de acceso abierto, distribuido bajo los términos de la Licencia Creative Commons Atribución-NoComercial-CompartirIgual 4.0 Internacional (<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-sa/4.0/>), que permite el uso no comercial, distribución y reproducción en cualquier medio, siempre que la obra original sea debidamente citadas. Para uso comercial, por favor póngase en contacto con editor.revperubiol@gmail.com.

Introducción

Las mareas rojas son fenómenos naturales que se producen como resultado de interacciones físicas, químicas y biológicas. Se han señalado las interacciones como la combinación de vientos, surgencias, frentes de densidad, concentraciones de nutrientes o alteraciones antropogénicas (Alonso & Ochoa 2004, Buschmann 2005, Pitcher et al. 1998, Ryan et al. 2009, Kudela et al. 2005). La intensidad y distribución geográfica de las floraciones algales causadas por dinoflagelados y diatomeas han aumentado en las últimas décadas, asociadas a cambios climáticos locales o globales (Wells et al. 2015, Klais et al. 2011, Hinder et al. 2012, Edwards et al. 2006, Reguera 2002, Hallegraeff 1993); así como también el incremento de los reportes de casos de intoxicación humana y graves pérdidas económicas en la industria pesquera (Brooks et al. 2016, Sanseverino et al. 2016, Berdalet et al. 2015, Ferrante et al. 2013, Anderson et al. 2002, Anderson et al. 2000). Además, el estrés antropogénico produce cambios que aumentan la diversidad de comunidades bacterianas marinas y la variabilidad temporal (Davidson et al. 2014, Anderson et al. 2008, Nogales et al. 2011).

Durante las floraciones de algas también es común encontrar bacterias en el género *Vibrio*, reportándose posibles interacciones entre las algas y las bacterias (Seong & Jeong 2011), por ejemplo se mencionan efectos aliguidas de las bacterias sobre dinoflagelados (Li et al. 2015, Wang et al. 2010) y otras interacciones comunitarias (Thomas et al. 2014). Esto indica que las floraciones de algas pueden tener consecuencias adversas incluyendo efectos sobre la dinámica de comunidades de bacterias como las especies de *Vibrio* (Imai et al. 2006). Además, los vibrios están ampliamente distribuidos en aguas costeras e incluyen especies patógenas y no patógenas (Eiler et al. 2006).

La presencia de *Vibrio* spp. y su posible asociación con las floraciones de algas puede ser una amenaza para la maricultura y las actividades pesqueras, así como también para la salud humana. Por estos motivos, en este trabajo se determinó la presencia de *Vibrio* en el agua de mar durante eventos de floración de algas y en períodos normales, en dos de las áreas de cultivo más importantes para los moluscos bivalvos (bahías Sechura y Pisco) en Perú, para investigar la posible relación entre estas especies.

Material y métodos

La bahía de Sechura está situada entre los 5°18'46" – 5°50'33"S (Fig. 1a) y la Bahía de Pisco entre 13°39'35.1" – 13°49'19.6"S (Fig. 1b). Las muestras de agua y plancton fueron recolectadas en frascos estériles durante las floraciones algales nocivas y no nocivas sucedidas entre 2010 – 2014. Inmediatamente después del muestreo, las muestras de agua para análisis microbiológicos se almacenaron en un recipiente aislado a 4 °C. Las muestras de plancton se conservaron en formalina neutralizada, según lo recomendado por Thronsen (1978). La determinación taxonómica del fitoplancton se realizó mediante procedimientos de Hustedt (1930), Cupp (1943), Hendey (1964), Sournia (1967) Schiller (1971), Sundström (1986), Heimdal (1993) y Steidinger y Tangen (1996) según lo recomendado por Delgado et al. 2015.

El aislamiento de *Vibrio* se realizó con un enriquecimiento selectivo de las muestras, sembrando volúmenes iguales de Agua Peptonada Alcalina (APA) 2X (pH 8.5) y agua de mar y se incubó a 30 °C por 18 – 24 horas. Posteriormente se sembró por el método de estriado en placas con Agar TCBS (tiosulfato,

citrato, sales biliares, sacarosa), luego se seleccionó de cada placa una colonia sacarosa positiva y/o sacarosa negativas de manera que se asegure la pureza de las cepas características de las especies de *Vibrio*. Se realizó la identificación bioquímica tradicional según Llop et al. (2001) (sacarosa, oxidasa, Lisina, ornitina, lactosa, indol, manitol, Cloruro de Sodio al 0, 1, 6, 7 y 10%). La identificación utilizando el sistema API® 20 NE Microbial Identification Kit, siguiendo el procedimiento indicado por el fabricante Biomérieux S. A. 2009/11 y el software API WEB.

En las cepas *Vibrio parahaemolyticus* aisladas de agua de mar, para estudiar los factores de virulencia se utilizó el protocolo de PCR para detectar el gen *toxR* (Kim et al., 1999) y para la detección de los genes de *tdh* y *trh* (Tada et al., 1992).

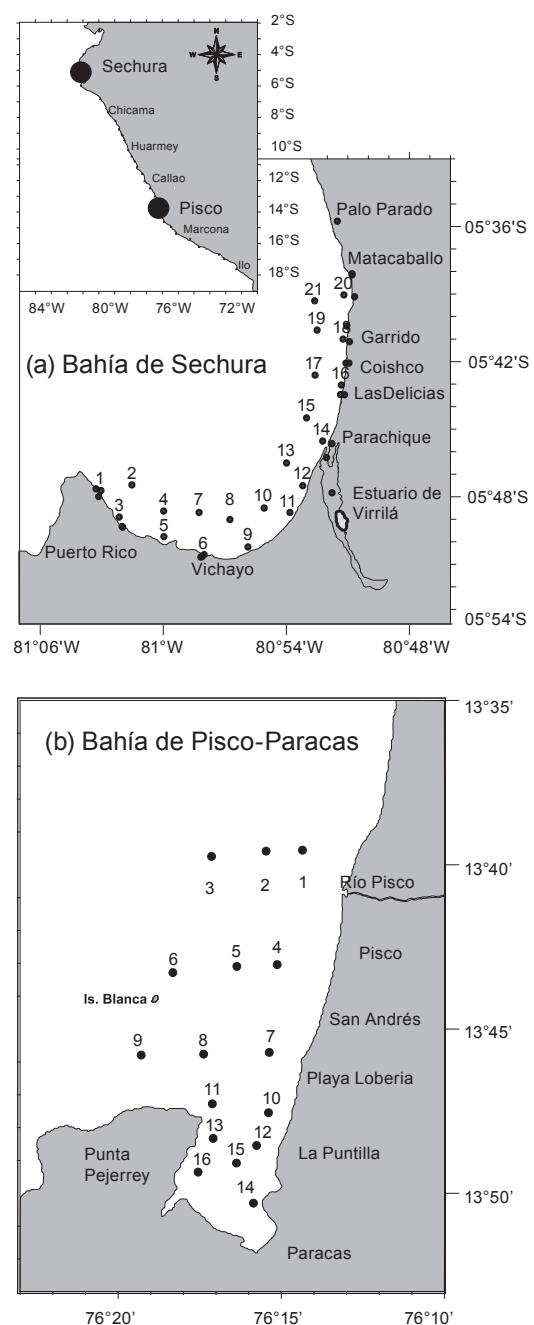


Figura 1. Área de estudio y ubicación de los sitios de muestreo en las bahías de Sechura y Pisco, Perú.

Resultados

Parámetros Físicoquímicos.- Las mareas rojas en la costa peruana son muy frecuentes en primavera y verano, coincidiendo con la intensidad de afloramiento. Este proceso se caracteriza por el movimiento a la superficie de aguas frías ricas en nutrientes, con salinidades relativamente bajas menores de 35.0 ups, donde las algas microscópicas y otros fitoplancton crecen abundantemente (Zuta & Guillen 1970, Graco et al. 2007).

En el período evaluado, las características físicoquímicas de la bahía de Sechura fueron similares a la bahía de Pisco (temperatura, salinidad y pH) (Tabla 1). Sin embargo, resalta la elevada variabilidad en la concentración de oxígeno disuelto que se observó en la bahía de Pisco, con registros de valores saturados relacionados a floraciones algales y los valores hipóxicos cercanos a la anoxia (0.07 mg O₂/L), que se observan en períodos posteriores estas floraciones.

Las especies dominantes en las floraciones de algales (mareas rojas) fueron:

En Sechura, Grupo *Pseudo-nitzschia seriata* y el dinoflagelado *Prorocentrum depressum*, en temperaturas entre 21.8 y 25.3 °C.

En Pisco, *Akashiwo sanguinea*, el ciliado *Messodinium rubrum*, y el dinoflagelado tecado *Prorocentrum minimun*, fueron los dominantes de mayor frecuencia; sin embargo destaca *Cochlodinium polykrikoides* dominante entre 17.1 y 23.3 °C. En mayo de 2012, *Alexandrium peruvianum* fue la causa de una floración algal cuando las temperaturas estuvieron entre 18.0 y 23.2 °C. En abril y mayo de 2012 hubo mortalidad de moluscos bivalvos debido a condiciones anóxicas en aguas de fondo, con presencia de una floración de *Alexandrium peruvianum*.

Las especies de *Vibrio* patógenas detectadas durante las prospecciones fueron *Vibrio parahaemolyticus*, *V. vulnificus*, *V. mimicus*, *V. alginolyticus* y *V. hollisae*. Se han reportado a *Vibrio parahaemolyticus* como el principal agente causal de la gastroenteritis aguda humana transmitida a través del consumo de mariscos crudos o poco cocidos (Ibarra et al 2007, Gil et al., 2007).

Las especies de *Vibrio* que dominaron en frecuencia en las bahías fueron:

- *Vibrio alginolyticus* (62%), *V. parahaemolyticus* (17%), *V. mimicus* (5%) y *V. metschnikovii* (3%) en la bahía de Sechura (Fig. 2a)
- *Vibrio alginolyticus* (84%), *V. parahaemolyticus* (8%) y *V. metschnikovii* (8%) los más prevalentes en la bahía de Pisco (Fig. 2b)

Durante el periodo de estudio, las cinco especies de *Vibrio* identificadas se asociaron a la presencia de 20 especies de plancton identificadas como causantes de mareas rojas en la Bahía de Sechura y Pisco y se observándose 38 combinaciones. Las combinaciones más comunes en estas bahías fueron: *V. alginolyticus* - *Messodinium rubrum* (10.1% de todos los eventos), *V. alginolyticus*-Grupo *Pseudo-nitzschia seriata* (6.1%), *V. alginolyticus*-*Licmophora abbreviata* (6.1%), *Alexandrium peruvianum* - *V. alginolyticus* - *Heterosigma akashiwo* y *V. parahaemolyticus* - *Heterosigma akashiwo* (3.0%) (Tabla 2)

La incidencia de *Vibrio parahaemolyticus* es alta en aguas costeras y cultivos marinos; su presencia en el ambiente marino ha sido demostrada en varios estudios (Lopez-Joven et al. 2015, Aliaga et al. 2011, Gil et al. 2007, DePaola et al. 1990). En el Perú también se viene realizando la vigilancia epidemiológica de esta bacteria y otros patógenos con técnicas moleculares en el Instituto Nacional de Salud y algunos estudios en aguas marinas. Por esta razón de las 138 cepas de *Vibrio* sp. que fueron aisladas de aguas marinas de las bahías de Sechura y Pisco durante la ocurrencia de floraciones algales, solo 16 cepas fueron confirmadas para *V. parahaemolyticus*

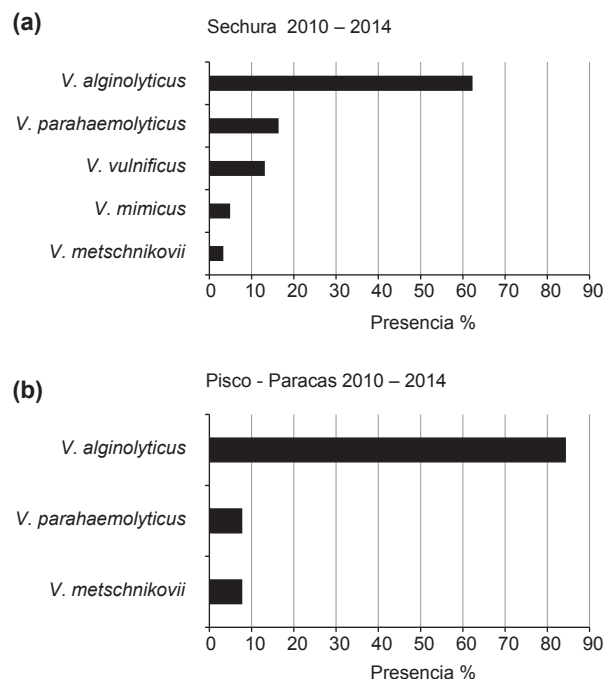


Figura 2. Presencia de *Vibrio* sp. en las bahías de Sechura y Pisco, Perú.

Tabla 1. Parámetros físico-químicos en las bahías de Sechura y Pisco, Perú 2010 – 2014.

Area	n	Valor	TSM (°C)	Salinidad (psu)	Oxígeno (mg/L)	pH
Sechura	116	Max.	23.9	35.34	8.21	8.19
		Min.	14.7	34.8	2.76	6.87
		Ave.	19.02	34.94	5.04	7.83
Pisco	113	Max.	24.8	35.22	13.21	8.5
		Min.	13.9	32.71	0.07	6.92
		Ave.	17.66	34.86	5.31	7.78

n= number of record per site

Tabla 2. Combinación de cepas de *Vibrio* sp y especies de Floraciones Algales aisladas de los periodos 2010-2014

	<i>Vibrio</i> sp.	HABs	Sechura	Pisco	%	# Site
1	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Alexandrium peruvianum</i>	0	5	5.1	5
2	<i>V. mimicus</i>	<i>Alexandrium peruvianum</i>	0	1	1.0	1
3	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Chaetoceros curvisetus</i>	5	0	5.1	5
4	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Chaetoceros debilis</i>	0	2	2.0	1
5	<i>V. vulnificus</i>	<i>Chaetoceros debilis</i>	0	1	1.0	1
6	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Chaetoceros socialis</i>	4	0	4.0	21
7	<i>V. parahaemolyticus</i>	<i>Chaetoceros socialis</i>	3	0	3.0	4
8	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Cochlodinium polykrikoides</i>	0	4	4.0	3
9	<i>V. metschnikovii</i>	<i>Cochlodinium polykrikoides</i>	0	1	1.0	1
10	<i>V. vulnificus</i>	<i>Cochlodinium polykrikoides</i>	0	2	2.0	2
11	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Coscinodiscus granii</i>	3	0	3.0	3
12	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Dinophysis acuminata</i>	0	2	2.0	2
13	<i>V. mimicus</i>	<i>Dinophysis acuminata</i>	0	1	1.0	1
14	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Dinophysis caudata</i>	0	1	1.0	1
15	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Dinophysis rotundata</i>	2	0	2.0	2
16	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Dinophysis rotundata</i>	2	0	2.0	2
17	<i>V. metschnikovii</i>	<i>Dinophysis rotundata</i>	2	0	2.0	1
18	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Dinophysis</i> sp	4	0	4.0	3
19	<i>V. metschnikovii</i>	<i>Dinophysis</i> sp	2	0	2.0	2
20	<i>V. vulnificus</i>	<i>Gonyaulax Polygramma</i>	0	3	3.0	3
21	<i>V. parahaemolyticus</i>	<i>Heterosigma akashiwo</i>	0	3	3.0	1
22	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Licmophora lingbyei</i>	6	0	6.1	6
23	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Messodinium rubrum</i>	10	0	10.1	10
24	<i>V. parahaemolyticus</i>	<i>Messodinium rubrum</i>	0	3	3.0	1
25	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Prorocentrum minimum</i>	0	3	3.0	2
26	<i>V. vulnificus</i>	<i>Prorocentrum minimum</i>	0	1	1.0	1
27	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Protoperidinium depressum</i>	0	1	1.0	1
28	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Protoperidinium depressum</i>	1	0	1.0	1
29	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Pseudo-nitzschia pungens</i>	6	0	6.1	3
30	<i>V. metschnikovii</i>	<i>Pseudo-nitzschia pungens</i>	2	0	2.0	2
31	<i>V. parahaemolyticus</i>	<i>Pseudo-nitzschia pungens</i>	0	1	1.0	1
32	<i>V. parahaemolyticus</i>	<i>Pseudo-nitzschia pungens</i>	2	0	2.0	2
33	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Pseudo-nitzschia seriata</i>	4	0	4.0	4
34	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Pseudo-nitzschia. cf. delicatissima</i>	0	2	2.0	2
35	<i>V. alginolyticus</i>	<i>Pseudo-nitzschia. cf. delicatissima</i>	1	0	1.0	1
36	<i>V. metschnikovii</i>	<i>Pseudo-nitzschia. cf. delicatissima</i>	0	1	1.0	1
37	<i>V. parahaemolyticus</i>	<i>Pseudo-nitzschia. cf. delicatissima</i>	0	1	1.0	1
38	<i>V. mimicus</i>	<i>V. mimicus- Dinophysis caudata</i>	0	1	1.0	1

las que fueron sometidas a exámenes moleculares para la detección del gen *toxR* y los genes (*tdh* +, *toxR* y *trh*-). Los resultados indican que en un aislamiento recuperado de *V. parahaemolyticus* en febrero de 2011 durante una floración algal producida por *Prorocentrum minimum* en la bahía de Pisco dio positivo para estos factores de virulencia, asociado a una TSM de 20.1°C.

Conclusiones

En el periodo de estudio del 2010 al 2014, en las bahías de Sechura y Pisco predominó en número *Vibrio alginolyticus*, seguido de *V. parahaemolyticus* en agua de mar. Se ha demostrado la coexistencia entre la presencia de estos *Vibrio* con las especies de diatomeas y dinoflagelados productores de floraciones algales nocivas.

La detección de factores en virulencia (genes *tdh* and *trh*) en *Vibrio parahaemolyticus* aislado en Sechura y Pisco durante el periodo evaluado del 2010 y 2014, solo dio positivo para una cepa aislada en Pisco, en febrero del 2011 y asociado a la temperatura de la estación de verano.

Estos resultados señalan la necesidad de realizar un monitoreo continuo de estas especies para manejar sus efectos sobre la calidad acuática y recursos y prevenir los efectos adversos sobre la salud humana.

Agradecimiento

Agradecemos al personal del Laboratorio de Microbiología Acuática, Oceanografía de IMARPE - Paita y Pisco. También a la Licenciada Tecnólogo Médico Carmela Aguilera Rodríguez

del Instituto Nacional de Salud por el ensayo de PCR colaboración en esta investigación. Un agradecimiento especial al Dr. Angelo DePaola por sus valiosas sugerencias y recomendaciones a este trabajo.

Literatura citada

- Aliaga R., J. Miranda & J. Zevallos. (2011). Aislamiento e identificación de *Vibrio parahaemolyticus* O3:K6 en pescados y moluscos bivalvos procedentes de un mercado pesquero de Lima, Perú. *Revista Médica Herediana* 21 (3):139-145
- Alonso R.R. & J.L. Ochoa. 2004. Hydrology of winter-spring "red tides" in Bahía de Mazatlán, Sinaloa, México. *Harmful Algae* 3, 163-171. <http://doi.org/10.1016/j.hal.2003.10.002>
- Anderson D.M., P. Hoagland, Y. Kaoru, A.W. White. 2000. Estimated Annual Economic Impacts from Harmful Algal Blooms (HABs) in the United States. Technical Report WHOI-2000-11, Woods Hole Oceanographic Institution.
- Anderson D.M., P.M. Glibert & J.M. Burkholder. 2002. Harmful Algal Blooms and Eutrophication: Nutrient Sources, Composition, and Consequences. *Estuaries* 25 (4): 704-26. <http://doi.org/10.1007/BF02804901>.
- Anderson D.M., J.M. Burkholder, W.P. Cochlan, P.M. Glibert, C.J. Gobler, C.A. Heil, R.M. Kudela, et al. 2008. Harmful algal blooms and eutrophication: Examining linkages from selected coastal regions of the United States. *Harmful Algae*, HABs and Eutrophication, 8 (1): 39-53. <http://doi.org/10.1016/j.hal.2008.08.017>.
- Berdalet E., L.E. Fleming, R. Gowen, K. Davidson, P. Hess, L.C. Backer, S.K. Moore, P. Hoagland & H. Enevoldsen. 2015. Marine harmful algal blooms, human health and wellbeing: challenges and opportunities in the 21st century. *Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom*. <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4676275/>.
- Buschmann A. 2005. Marea roja y salmonicultura en el Sur de Chile. Documento 14. Chile: Fundación Oceana. Disponible en: <www.oceana.org>.
- Brooks B.W., J.M. Lazorchak, M.D. A. Howard, M.V.V. Johnson, S.L. Morton, D.A.K. Perkins, E.D. Reavie, G.I. Scott, S.A. Smith & J.A. Steevens. 2016. Are Harmful Algal Blooms Becoming the Greatest Inland Water Quality Threat to Public Health and Aquatic Ecosystems? *Environmental Toxicology and Chemistry* 35 (1): 6-13. <http://doi.org/10.1002/etc.3220>.
- Cupp E. 1943. Marine plankton diatoms of the west coast of North America. *Bull. Scripps Inst. Oceangr.* 5: 1-237. <http://escholarship.org/uc/item/922945w8>
- Davidson K., R.J. Gowen, P.J. Harrison, L.E. Fleming, P. Hoagland & G. Moschonas. 2014. Anthropogenic nutrients and harmful algae in coastal waters. *Journal of Environmental Management* 146 (diciembre): 206-16. <http://doi.org/10.1016/j.jenvman.2014.07.002>.
- DePaola A., L.H. Hopkins, J.T. Peeler, B. Wentz, y R.M. McPhearson. (1990). Incidence of *Vibrio parahaemolyticus* in U.S. coastal waters and oysters. *Applied and Environmental Microbiology* 56 (8): 2299-2302.
- Delgado E., F. Chang, A. Bernaldes 2015. Fitoplancton del mar peruano en el verano 2008. Informe Instituto del Mar del Perú 42(2):172-177
- Edwards M., D.G. Johns, S.C. Leterme, E. Svendsen & A.J. Richardson. 2006. Regional Climate Change and Harmful Algal Blooms in the Northeast Atlantic. *Limnology and Oceanography* 51 (2): 820-29. doi:10.4319/lo.2006.51.2.0820.
- Eiler A.; M. Johansson & S. Bertilsson. 2006. Environmental influences on *Vibrio* populations in northern temperate and boreal coastal waters (Baltic and Skagerrak Seas). *Applied and Environmental Microbiology* 72 (9): 6004-6011.
- Ferrante M., S. Sciacca, R. Fallico, M. Fiore, G.O. Conti, et al. 2013. Harmful Algal Blooms in the Mediterranean Sea: Effects on Human Health. 2:587 doi:10.4172/scientificreports.587
- Gil, A.; Lanata, C.; Miranda, H.; Prada, A.; Seas, C.; Hall, E.; Meza, R.; Barreno, C.; Maurtua, D. y Nair, B. (2007). Gravedad de la gastroenteritis causada por *Vibrio parahaemolyticus* del grupo pandémico en el Perú. *Revista Peruana de Medicina Experimental y Salud Pública* 24 (4): 350-355.
- Graco M.I., J. Ledesma, G. Flores & M. Girón. (2007). Nutrientes, oxígeno y procesos biogeoquímicos en el sistema de surgencias de la corriente de Humboldt frente a Perú. *Revista peruana de biología* 14(1):117-128 <http://dx.doi.org/10.15381/rpb.v14i1.2165>
- Hallegraeff G.M. 1993. A review of harmful algal blooms and their apparent global increase. *Phycologia* 32: 79-99. <http://dx.doi.org/10.2216/i0031-8884-32-2-79.1>
- Heimdal B. 1993. Modern Coccolithophorids. In Tomas C. (ed.). *Marine Phytoplankton a guide to naked flagellates and coccolithophorids*, Cap. 3. Academic Press, Inc. San Diego. 147-235 pp.
- Hendey I. 1964. An introductory account of the smaller algae of British Coastal waters. Part. V. Bacillariophyceae (Diatoms). Her Majesty's Stationery Office, London: 317 pp.
- Hinder S.L., G.C. Hays, M. Edwards, E.C. Roberts, A.W. Walne & M.B. Gravenor. 2012. Changes in marine dinoflagellate and diatom abundance under climate change. *Nature Climate Change* 2 (4): 271-75. <http://dx.doi.org/10.1038/nclimate1388>
- Hustedt F. 1930. Die Kieselalgen Deutschlands, Österreichs und der Schweiz mit Berücksichtigung der übrigen Lander Europas sowie der angrenzenden Meeresgebiete. En: L. Rabenhorst (ed). *Kryptogamen-Flora von Deutschland, Österreich und der Schweiz*. 1 Teil. Akat. Verlagsges. Leipzig, Reprint Johnson Rep. Goop, New York 1971, 920 pp.
- Ibarra J.O. & D.E. Alvarado. 2007. Antimicrobial resistance of clinical and environmental strains of *Vibrio cholerae* isolated in Lima-Peru during epidemics of 1991 and 1998. *Brazilian Journal of Infectious Diseases* 11(1), 100-105. <http://dx.doi.org/10.1590/S1413-86702007000100022>
- Imai I., M. Yamaguchi & Y. Hori. (2006). Eutrophication and occurrences of harmful algal blooms in the Seto Inland Sea, Japan. *Plankton and Benthos Research* 1 (2): 71-84. <http://dx.doi.org/10.3800/pbr.1.71>.
- Kim Y.B., J. Okuda, C. Matsumoto, N. Takahashi, S. Hashimoto, M. Nishibuchi. 1999. Identification of *Vibrio parahaemolyticus* at the species level by PCR targeted to the *toxR* gene. *Journal of Clinical Microbiology* 37:1173-1177
- Klais R., T. Tamminen, A. Kremp, K. Spilling, & K. Olli. 2011. Decadal-Scale Changes of Dinoflagellates and Diatoms in the Anomalous Baltic Sea Spring Bloom. *PLoS ONE* 6 (6). <http://dx.doi.org/10.1371/journal.pone.0021567>.
- Kudela R., G. Pitcher, T. Probyn, F. Figueiras, T. Moita, and V. Trainer. 2005. Harmful algal blooms in coastal upwelling systems. *Oceanography* 18(2):184-197, <http://dx.doi.org/10.5670/oceanog.2005.53>.
- Li Y., H. Zhu, X. Lei, H. Zhang, G. Cai, Z. Chen, L. Fu, H. Xu & T. Zheng. 2015. The Death Mechanism of the Harmful Algal Bloom Species *Alexandrium Tamarense* Induced by Algicidal Bacterium *Deinococcus* Sp. Y35. *Frontiers in Microbiology* 6. <http://dx.doi.org/10.3389/fmicb.2015.00992>.
- Llop A., M. Valdés-Dapena & J. Zuazo. 2004. Microbiología y parasitología médicas, t. I. La Habana: Editorial Ciencias Médicas
- Lopez-Joven C., I. de Blas, M.D. Furones y A. Roque. 2015. Prevalences of pathogenic and non-pathogenic *Vibrio parahaemolyticus* in mollusks from the Spanish Mediterranean Coast. *Food Microbiology*, 736. <http://dx.doi.org/10.3389/fmicb.2015.00736>.
- Nogales B., M.P. Lanfranchi, J.M. Piña-Villalonga & R. Bosch. 2011. Anthropogenic Perturbations in Marine Microbial Communities. *FEMS Microbiology Reviews* 35 (2): 275-98. <http://dx.doi.org/10.1111/j.1574-6976.2010.00248.x>.
- Pitcher G.C., A.J. Boyd, D.A. Horstman & B.A. Mitchell-Innes. 1998. Subsurface dinoflagellate populations, frontal blooms and the formation of red tide in the southern Benguela upwelling system. *Marine Ecology Progress Series* 172: 253-64. <http://dx.doi.org/10.3354/meps172253>.
- Reguera B. 2002. Establecimiento de un programa de seguimiento de microalgas tóxicas. Floraciones algales nocivas en el cono Suramericano. En: Sar E.A., M.E. Ferrario & B. Reguera (Eds.). Madrid. Instituto Español de Oceanografía. pp: 5-54
- Sanseverino I., D. Conduto, L. Pozzoli, S. Dobricic & T. Lettieri. 2016. Algal bloom and its economic impact; EUR 27905 EN; <http://dx.doi.org/10.2788/660478>

- Seong K.A. & H.J. Jeong. 2011. Interactions between the Pathogenic Bacterium *Vibrio Parahaemolyticus* and Red-Tide Dinoflagellates. *Ocean Science Journal* 46 (2): 105-15. <http://dx.doi.org/10.1007/s12601-011-0010-2>.
- Schiller J. 1971. Dinoflagellate (peridinae) in monographischer Behandlung. 2 Tell. En: L. Rabenhortst (ed). *Kriptogamen-Flora von Deutschland, Osterreich und der Schweiz*. Reprint by Johnson Repr. Corp. New York, 1971, Vol. 10 Section 3, Parte 1: 617 pp.
- Steidinger K., Tangen K. 1996. Dinoflagellates. In: Tomas C. (ed.). *Identifying Marine Diatoms and Dinoflagellates*. Academic Press, Inc. San Diego. 387-570pp.
- Sournia A. 1967. Le genre *Ceratium* (Peridinien Planctonique) dans le Canal de Mozambique. *Contribution a une révision mondiale. Vie et Milieu*. 18 (2A-A): 375-580 pp.
- Sundström B. 1986. The Marine diatom genus *Rhizosolenia*. A new approach to the taxonomy. Lund, Sweden: 196 pp.
- Ryan J.P., A.M. Fischer, R.M. Kudela, J.F. R. Gower, S.A. King, R.Marin III & F.P. Chavez. 2009. Influences of upwelling and downwelling winds on red tide bloom dynamics in Monterey Bay, California. *Continental Shelf Research* 29 (5-6): 785-95. <http://dx.doi.org/10.1016/j.csr.2008.11.006>.
- Tada J., T. Ohashi, N. Nishimura, Y. Shirasaki, H. Ozaki, S. Fukushima, J. Takano, M. Nishibuchi & Y. Takeda. 1992. Detection of the thermostable direct hemolysin gene (tdh) and the thermostable direct hemolysin-related hemolysin gene (trh) of *Vibrio parahaemolyticus* by polymerase chain reaction. *Molecular and Cellular Probes* 6 (6): 477-87. [http://dx.doi.org/10.1016/0890-8508\(92\)90044-X](http://dx.doi.org/10.1016/0890-8508(92)90044-X).
- Thomas A.M., M.G. Sanilkumar, K.C. Vijayalakshmi, A.A. Mohamed Hatha & A.V. Saramma. 2014. Dynamic Changes in Bacterial Population and Corresponding Exoenzyme Activity in Response to a Tropical Phytoplankton Bloom *Chattonella Marina*. *Journal of Marine Biology*: e918614. <http://dx.doi.org/10.1155/2014/918614>.
- Zuta S. & O.G. Guillén. 1970. Oceanografía de las aguas costeras del Perú. *Boletín, Instituto del Mar Perú* (2):157-324.
- Wang B.x., Y.y. Zhou, S.j. Bai, J.q. Su, Y. Tian, T.l. Zheng & X.r. Yang. 2010. A Novel Marine Bacterium Algicidal to the Toxic Dinoflagellate *Alexandrium Tamarense*. *Letters in Applied Microbiology* 51 (5): 552-57. <http://dx.doi.org/10.1111/j.1472-765X.2010.02936.x>.
- Wells M.L., V.L. Trainer, T.J. Smayda, B.S.O. Karlson, C.G. Trick, R.M. Kudela, A. Ishikawa, et al. 2015. Harmful algal blooms and climate change: Learning from the past and present to forecast the future. *Harmful algae* 49: 68-93. <http://dx.doi.org/10.1016/j.hal.2015.07.009>.