

Capacidad diagnóstica de los biomarcadores salivales interleucinas 6 y 8 para el diagnóstico de carcinoma de células escamosas de cavidad oral

Diagnostic capability of the salivary biomarkers interleukin 6 and 8 for diagnosis of oral squamous cell carcinoma

Salvatierra Cáceres E*, Salinas Rodríguez J*, Hidalgo Rivas A**,
Sánchez Astorga M***

RESUMEN

Introducción: El cáncer oral ocupa el sexto lugar entre los distintos tipos de cáncer y más del 90% corresponden al carcinoma de células escamosas de cavidad oral (CCECO). A pesar de los avances diagnósticos y terapéuticos, la tasa de supervivencia es baja debido a su diagnóstico tardío. Se han descrito técnicas alternativas al tradicional método de biopsia e histopatología, entre ellas, el uso de biomarcadores salivales. Las interleucinas-6 (IL-6) y la interleucina-8 (IL-8) se sugieren como potenciales biomarcadores salivales para la detección precoz del cáncer. La presente revisión bibliográfica evaluó la capacidad diagnóstica de la IL-6 e IL-8 en el diagnóstico precoz de CCECO.

Revisión: Los biomarcadores salivales constituyen un método sencillo, no invasivo y de bajo costo para la detección precoz de CCECO. Se pueden utilizar en todas las etapas del cáncer, desde etapas precancerosas hasta metástasis. Existen diversos tipos de biomarcadores, dentro del grupo de las citoquinas, la IL-6 e IL-8 son citoquinas proinflamatorias que favorecen la carcinogénesis al promover la proliferación, generación de radicales libres, la supervivencia celular y la angiogénesis. Su capacidad diagnóstica para la detección de CCECO se basa en que incrementan significativamente su concentración salival en presencia de la patología. Además poseen alta sensibilidad y especificidad para diagnosticar este cáncer.

Conclusiones: Los biomarcadores salivales, IL-6 e IL-8, se consideran alternativas no invasivas de gran capacidad diagnóstica para el diagnóstico precoz de CCECO debido al incremento significativo de su concentración y altos valores de sensibilidad y especificidad.

Palabras clave: Capacidad diagnóstica, biomarcadores salivales, interleucina-6, interleucina-8, carcinoma de células escamosas de cavidad oral.

SUMMARY

Introduction: Oral cancer is in the sixth place of the different types of cancer and more than 90% are oral squamous cell carcinoma (CCECO). Despite diagnostic and therapeutic advances, the survival rate is low due to late diagnosis. Alternative techniques have been described to replace the traditional biopsy and histopathology, including the use of salivary biomarkers. Interleukin-6 (IL-6) and interleukin-8 (IL-8) are suggested as potential salivary biomarkers for early cancer detection. This literature review evaluated the diagnostic capability of IL-6 and IL-8 in early diagnosis of CCECO.

* Cirujano Dentista. Universidad de Talca. Chile.

** PhD, Departamento de Estomatología, Escuela Odontología. Universidad de Talca. Talca. Chile.

*** MSc, Departamento de Estomatología, Escuela Odontología. Universidad de Talca. Chile.

Review: Salivary biomarkers are simple, non-invasive and inexpensive for early detection of CCECO. They can be used in all stages of cancer from precancerous stages to metastasis. There are diverse types of biomarkers, within the group of cytokines the markers IL-6 and IL-8 are pro-inflammatory cytokines that facilitate carcinogenesis by promoting proliferation, generation of free radicals, cell survival and angiogenesis. Their diagnostic capability for the detection of CCECO is based on significant increases in their concentration in the presence of the pathology. They also have high sensitivity and specificity for diagnosing this cancer.

Conclusions: As salivary biomarkers, IL-6 and IL-8, are considered as non-invasive alternatives of high diagnostic capability for early diagnosis of CCECO due to the significant increases in their concentration and high levels of sensitivity and specificity.

Key words: Diagnostic capability, salivary biomarkers, interleukin-6, interleukin-8, oral squamous cell carcinoma.

Fecha de recepción: 27 de octubre de 2016.

Aceptado para publicación: 16 de noviembre de 2016.

Salvatierra Cáceres E, Salinas Rodríguez J, Hidalgo Rivas A, Sánchez Astorga M. Capacidad diagnóstica de los biomarcadores salivales interleucinas 6 y 8 para el diagnóstico de carcinoma de células escamosas de cavidad oral. *Av. Odontostomatol* 2017; 33 (2): 67-75.

INTRODUCCIÓN

El cáncer oral representa el 3% de todos los tipos de cáncer, ocupando el sexto lugar más común en el mundo y de éstos el 90% corresponden a carcinoma de células escamosas de cavidad oral (CCECO) (1). Cada año se diagnostican en el mundo más de 575.000 casos y aunque varían entre las diferentes poblaciones, su prevalencia se ha incrementado en los países en desarrollo (2).

Actualmente, la incidencia más alta y las tasas de supervivencia más bajas de CCECO se registran en la India, Taiwán, Pakistán y Hungría (3). En Chile, la morbilidad por cáncer oral y faríngeo es aproximadamente 1,6% del total de todos los cánceres y se observa en una relación hombres-mujeres 2,3:1 (4). Además, según reportes de la Agencia Internacional para la Investigación del Cáncer, la incidencia nacional de cáncer oral y de labio es de 1,2 por cada 100.000 habitantes (5).

A pesar de numerosos avances diagnósticos y terapéuticos, la tasa de supervivencia a los cinco años de los pacientes con CCECO continúa siendo desfavorable, entre el 50 al 65%, debido principalmente a la tardanza en el diagnóstico (3).

Se han descrito diversas técnicas de detección alternativas al método tradicional de biopsia y examen histopatológico, buscando que sean eficaces en el diagnóstico precoz, entre ellas, el uso de biomarcadores salivales (6).

Se han reportado más de cien biomarcadores salivales en la literatura para diagnosticar CCECO y se han propuesto las interleucinas-6 y 8 (IL-6) (IL-8) debido a su gran capacidad diagnóstica.

CARCINOMA DE CÉLULAS ESCAMOSAS DE CAVIDAD ORAL

El CCECO corresponde a una neoplasia maligna derivada del epitelio plano estratificado de la mucosa oral, de gran invasividad, baja supervivencia y mal pronóstico (7). Se localiza con mayor frecuencia en el labio inferior, bordes laterales de la lengua y piso de boca (8).

Entre los factores ambientales de riesgo más comunes para el desarrollo de CCECO, está el consumo de tabaco y alcohol (9). Existe 5 a 25 veces mayor probabilidad de desarrollar este cáncer en sujetos fumadores pesados en comparación con los no fu-

madores (10). El consumo de alcohol aumenta de forma independiente el riesgo de desarrollar CCECO y al combinarse con el hábito de tabaquismo, por un efecto sinérgico, lo incrementan en 15 veces (9).

Otros factores de riesgo son: la edad, ya que el 90% de personas diagnosticadas con CCECO es mayor de 45 años; la dieta, en relación a nutrientes y hábitos alimenticios; pacientes inmunosuprimidos por enfermedades como el virus de inmunodeficiencia humana (VIH), virus papiloma humano (VPH); exposición a la radiación ultravioleta (UV), infecciones y factores genéticos (11-14).

Entre los factores de riesgo para desarrollar CCECO, la inflamación crónica ha adquirido una especial relevancia, pues genera las condiciones para el desarrollo de una lesión neoplásica. El vínculo entre el cáncer y la inflamación se debe a la producción de factores de transcripción específicos que tienen la capacidad de expresar genes comunes, tanto para la regulación de mediadores inflamatorios como para la regulación de células cancerosas (15).

INFLAMACIÓN CRÓNICA COMO FACTOR ETIOLÓGICO DE CCECO

La inflamación corresponde a un proceso normal de respuesta tisular, constituido por una serie de fenómenos moleculares, celulares y vasculares producidos frente a agresiones físicas, químicas o biológicas, desencadenando una reacción defensiva inmediata. Las células inflamatorias pertenecientes al sistema inmune, tienden a la destrucción del agente agresivo llegando rápidamente al sitio de la agresión, utilizando para ello la angiogénesis. Esta última, además aporta nutrición y los elementos para la reparación de los tejidos (16).

Todos estos procesos son autolimitados y muy controlados, pero si los tejidos se ven agredidos de manera continua y durante un largo periodo, se desarrolla una inflamación de tipo crónica. Si este proceso crónico se extiende o no es regulado, favorece el riesgo de producir cáncer (16).

Actualmente, se estima que alrededor del 25% de los tumores malignos en humanos se vinculan estre-

chamente con procesos de inflamación crónica previos (17). Algunos tipos de cáncer confirman la estrecha relación con la inflamación, entre ellas: la inflamación crónica por *helicobacter pylori*, asociado al cáncer gástrico; inflamación por virus hepatitis B o C y cáncer hepatocelular; pancreatitis crónica y cáncer pancreático, entre otras (18).

En el caso de CCECO, existen dos corrientes que describen cómo la inflamación crónica lo puede generar. Por un lado, la activación de oncogenes, el reordenamiento cromosómico y la inactivación de genes supresores de tumores, impulsan a las células normales a producir mediadores de la inflamación. Estos mediadores permiten un microambiente inflamatorio sin necesidad de existir una condición inflamatoria subyacente. Por otro lado, los estados inflamatorios o infecciosos crónicos establecen por sí mismos un microambiente inflamatorio que favorece el riesgo tumoral (19).

El desarrollo de CCECO se produce porque componentes de la inflamación como citoquinas, quimioquinas y prostaglandinas, activan factores de transcripción. Estos factores de transcripción, por un lado regulan el proceso inflamatorio, mientras que por el otro promueven o inhiben el desarrollo de un tumor. Se ha demostrado que los mediadores inflamatorios como el factor nuclear kappa B (NF-kappaB), el factor de crecimiento endotelial vascular (VEGF), las vías de prostaglandinas, genes supresores de tumores como el p53 y especies reactivas de oxígeno y nitrógeno, participan ampliamente en la carcinogénesis de CCECO (20).

INTERLEUCINAS

Las interleucinas (IL) son un conjunto de citoquinas, cuyas funciones fisiológicas son regular la activación, diferenciación, proliferación y quimiotaxis de las células del sistema inmune. Las IL también activan anticuerpos y regulan a otras citoquinas (21).

Se ha investigado la expresión de múltiples IL en diversos tipos de cáncer. Por ejemplo, en el cáncer gástrico, la infección por *helicobacter pylori* induce la expresión de la IL-1 beta, que disminuye la secreción de ácido gástrico causando atrofia de la muco-

sa estomacal (22) y de IL-8, potente promotor de la angiogénesis (23).

En el cáncer cervicouterino, el virus papiloma humano genera la expresión de las IL-4, IL-6 e IL-10, (24, 25); en el cáncer pulmonar, la inflamación crónica provocada por la exposición al humo del tabaco genera la expresión de las IL-2, IL-6, IL-8 e IL-22 (26, 27); en el cáncer de colon la IL-1, IL-9, IL-17 e IL-22 se expresan comúnmente entre muchos otros ejemplares (28, 29).

En CCECO se expresan mayormente las IL-1 alfa y beta, IL-4, IL-6, IL-8 e IL-10 (30). Estas IL favorecen la carcinogénesis en las células epiteliales, al promover la generación de radicales libres, la supervivencia e infiltración celular y la angiogénesis. Además, estas IL inhiben la apoptosis y a los genes supresores de tumores, favoreciendo la proliferación celular (31, 32).

MECANISMO DE CARCINOGENESIS DE IL-6 E IL-8 EN CCECO

Las IL-6 y 8 son citoquinas proinflamatorias secretadas principalmente por los macrófagos, células T, endoteliales, dendríticas, epiteliales y fibroblastos. Estas IL son reguladas por el NF-kappa B, quien también regula la expresión de genes en la inmunidad innata y adquirida (33).

La IL-6 activa factores de transcripción como la proteína de unión al potenciador (AP-2), un potente regulador del ciclo celular que a su vez activa a los oncogenes Ras y receptor 2 de factor de crecimiento epidérmico humano (ERB2) e inactiva genes supresores de tumores como p53, favoreciendo el crecimiento celular no controlado. La IL-6 también inicia las vías de señalización fosfatidilinositol 3 quinasa (PI3K/AKT) y la vía de señalización mediada por proteínas quinasas activadas por mitógenos (MAPK) que inhiben la apoptosis, aumentan la proliferación y permiten la supervivencia de células normales y tumorales (34, 35).

La IL-6 estimula la secreción de una gran cantidad de metaloproteinasas (MMP) que degradan componentes de la matriz extracelular, como el colágeno,

favoreciendo la infiltración tumoral y la metástasis. Además, las MMP incrementan la angiogénesis, pues al degradarse la matriz extracelular se genera un microambiente permisivo para el crecimiento de nuevos vasos sanguíneos (36).

La IL-8 estimula genes que inhiben la actividad de las proteínas denominadas supresores de la señalización de citoquinas (SOCS). A consecuencia de esta supresión, aumentan los factores de transcripción STAT-3 y la actividad de los macrófagos asociados a tumores, favoreciendo la migración de células tumorales (37).

La activación de los STAT-3 también promueve el crecimiento y supervivencia de las células tumorales. Esto debido a que estimula a proteínas reguladoras del ciclo celular como las ciclinas D1/D2 y activa proteínas antiapoptóticas como: leucemia de células mieloide 1 (MCL-1), linfoma de células B gigantes (Bcl-XL) y proteína ligada al cromosoma X (XIAP) (38).

La IL-8 inhibe la expresión de genes supresores de tumores p53 e induce la angiogénesis al activar el factor de crecimiento vascular endotelial (VEGF) (39).

CAPACIDAD DIAGNÓSTICA DE IL- 6 Y 8 PARA DIAGNOSTICAR CCECO

Un biomarcador tumoral es una sustancia cuya presencia indica un cambio en los procesos celulares. Los biomarcadores pueden ser sustancias producidas habitualmente por las células normales, pero que modifican su concentración de manera consistente, frente a una enfermedad o en respuesta a un proceso neoplásico, o bien, producidas por las propias células cancerígenas. En su mayoría los biomarcadores son proteínas y pueden ser obtenidos de muestras biológicas como suero, orina, líquido cefalorraquídeo o saliva (40).

Debido a la gran utilidad de la saliva para diagnosticar CCECO, se propone como un medio de detección relevante para el odontólogo, por su recolección sencilla, no invasiva, de buena aceptación psicológica por el paciente, facilidad de almacenaje y bajo costo (41).

TABLA 1.- CARACTERÍSTICAS GENERALES DE ESTUDIOS RECIENTES (2012-2016) QUE EVALÚAN LA CAPACIDAD DIAGNÓSTICA DE LAS INTERLEUCINA-6 (IL-6) E INTERLEUCINA-8 (IL-8) PARA DIAGNOSTICAR CCECO

| Autor | IL | Muestra | Hallazgos | Niveles salivales (pg/m) |
|--------------------------------|--------------|---|---|---|
| Brailo et al. 2012 (48) | IL-6 | -88 sujetos: <ul style="list-style-type: none"> • 28 sujetos con CCECO. • 29 sujetos con leucoplasia. • 31 controles sanos. | Incrementos significativos en los niveles salivales del biomarcador en comparación a sujetos con leucoplasia y controles sanos. Sin diferencias significativas en niveles salivales de IL-6 en sujetos fumadores y no fumadores. Se sugiere ambas IL como potenciales biomarcadores para CCECO. | Rangos: <ul style="list-style-type: none"> • CCECO: 129±66,59 • Controles: 16±3,91 |
| Elashoff et al. 2012 (49) | IL-8 | -90 sujetos en cohorte 4: <ul style="list-style-type: none"> • 67 sujetos con CCECO. • 54 controles sanos. -101 sujetos cohorte 5: <ul style="list-style-type: none"> • 31 sujetos con CCECO. • 70 sujetos controles sanos. | Incrementos significativos en los niveles salivales de IL-8 en sujetos con CCECO en comparación a controles sanos. Se sugiere como potencial biomarcador para CCECO. | Rangos: <ul style="list-style-type: none"> • CCECO: 2.563,7±2.179 • Controles: 808±1.132 |
| Cheng et al. 2013 (50) IL-8 | IL-6 | -101 sujetos: <ul style="list-style-type: none"> • 18 sujetos con CCECO. • 21 sujetos con periodontitis crónica (moderada o severa). • 21 sujetos con LPO activo. • 20 sujetos con LPO inactivo. • 21 controles sanos. | Incrementos significativos en los niveles salivales de la IL 6 en sujetos con CCECO en comparación a sujetos con periodontitis crónica, liquen plano activo e inactivo y controles sanos. Incrementos significativos en los niveles salivales de IL-8 en sujetos con CCECO en comparación a sujetos con periodontitis crónica y LPO, pero solo marginalmente significativo en comparación a sujetos controles. Se sugiere sólo a la IL-6 como potencial biomarcador para CCECO. | IL-6: <ul style="list-style-type: none"> • CCECO: 118,96 • Controles: 1,74 IL-8: <ul style="list-style-type: none"> • CCECO: 1217,06 • Controles: 768,4 |
| Rajkumar et al. 2014 (51) | IL-8 | -200 sujetos: <ul style="list-style-type: none"> • 100 sujetos con CCECO. • 100 controles sanos. | Incrementos significativos en los niveles salivales de IL-8 en sujetos con CCECO en comparación a controles sanos. Se sugiere como potencial biomarcador para CCECO. | Media: <ul style="list-style-type: none"> • CCECO: 1.094 • Controles: 319,49 |
| Panner et al. 2015 (52) | IL-6 | -75 sujetos: <ul style="list-style-type: none"> • 25 sujetos con CCECO. • 25 sujetos con leucoplasia. • 25 controles sanos. | Incrementos significativos en los niveles salivales de IL-6 en sujetos con CCECO en comparación controles. Niveles salivales mayores en CCECO que sujetos con leucoplasia. Se sugiere como potencial biomarcador para CCECO. | Rangos: <ul style="list-style-type: none"> • CCECO: 132±59,098 • Controles: 9,68±12,838 |
| Arduino et al. 2015 (53) | IL-6 IL-8 | -104 sujetos: <ul style="list-style-type: none"> • 52 sujetos con CCECO. • 52 controles sanos. | Expresión significativa en niveles salivales de ambos biomarcadores en sujetos con CCECO en comparación a controles sanos. Se sugiere ambas IL como potenciales biomarcadores para CCECO. | No especifica niveles medios ni rangos. |
| Gleber et al. 2016 (54) | IL-8 | -180 sujetos: <ul style="list-style-type: none"> • 60 sujetos con CCECO. • 60 sujetos con LPM. • 60 controles sanos. | Incrementos significativos en niveles salivales de IL-8 en sujetos con CCECO en comparación a sujetos con LPM y controles sanos. | No especifica niveles medios ni rangos. |

CCECO: Carcinoma de células escamosas de cavidad oral. LPO: Liquen plano oral. LPM: Lesiones potencialmente malignizantes.

La principal utilidad de los biomarcadores salivales en el diagnóstico precoz de CCECO es identificar la enfermedad incluso antes de que los individuos presenten síntomas o se observen lesiones evidentes, propias de etapas más avanzadas (42).

Las IL-6 y 8 son potenciales biomarcadores ampliamente investigados. En el año 2004, St. John et al. (43) evidenciaron un incremento significativo en los niveles salivales de la IL-8 en sujetos con CCECO en comparación a controles sanos, pero no encontraron diferencias estadísticamente significativas en los niveles salivales de la IL-6. Numerosas investigaciones le sucedieron con el objetivo de evaluar los niveles salivales de estas IL tanto en CCECO como en lesiones potencialmente malignizantes (44-47).

Rhodus et al. (44) evaluaron los niveles salivales de varias citoquinas, entre ellas las IL-6 y 8. Observaron que existía un incremento significativo en los niveles salivales de todas las citoquinas tanto en sujetos con lesiones potencialmente malignizantes como sujetos con CCECO, en comparación a controles sanos. El estudio de Rhodus et al. es el primero que sugiere a las citoquinas proinflamatorias y proangiogénicas, como potenciales biomarcadores diagnósticos para el CCECO.

Vuciceviæ Boras et al. (45) evaluaron los niveles salivales y séricos de los marcadores IL-6 y factor de crecimiento de fibroblastos básico (bFGF) en sujetos con CCECO. Encontraron que los niveles de la IL-6 en suero no fueron significativamente diferentes entre los pacientes con CCECO y los controles sanos, no así los niveles salivales, los que se incrementaron significativamente en los sujetos con cáncer.

Saheb Jamee et al. (46) compararon la concentración de las IL-1, 6 y 8 en la saliva de sujetos con CCECO y controles sanos. Revelaron que la concentración de IL-6 en sujetos con CCECO fue más alta que el grupo de controles sanos, con incrementos estadísticamente significativos, mientras que las concentraciones de las IL-1 y 8, aunque aumentaron en los casos, no fueron estadísticamente significativos.

Korostoff et al. (47) midieron los niveles salivales de cinco citoquinas, entre ellas las IL-6 y 8, en sujetos con CCECO. Evidenciaron que todas elevaban sus

niveles significativamente en sujetos con el cáncer respecto a controles sanos.

Estudios recientes también sugieren a las IL6 y 8 como potenciales biomarcadores salivales para diagnosticar CCECO (48-54). Los hallazgos principales de estos estudios se muestran en la Tabla 1.

En general, las IL-6 y 8 incrementan sus niveles salivales significativamente en los sujetos con CCECO respecto a controles sanos. La IL-8 corresponde a la interleucina que presenta los niveles salivales más elevados en CCECO. Se ha investigado su gran capacidad diagnóstica como biomarcador individual y como parte de un complejo de biomarcadores, debido a su alta sensibilidad y especificidad en el diagnóstico de CCECO, con valores de 85% y 93% respectivamente (51). Actualmente la IL-8 es considerada entre los cinco mejores biomarcadores salivales individuales para el diagnóstico de CCECO, junto a los marcadores: colina, ácido pipercolínico, L-fenilalanina y S-carboximetil-L-cisteína (55).

En conclusión, la mayoría de los estudios sugieren a las IL-6 y 8 como potenciales biomarcadores para diagnosticar precozmente CCECO, debido a su participación activa en la carcinogénesis, el incremento significativo de sus niveles salivales y altos valores de sensibilidad y especificidad para diagnosticar el cáncer. Todos coinciden, sin embargo, en que se requieren nuevas investigaciones, que abarquen un tamaño de muestra mayor, para validar estas IL como marcadores salivales e incluyan indicadores estadísticos de sensibilidad, especificidad y valor predictivo, que mejoren la confiabilidad de estos test diagnósticos.

BIBLIOGRAFÍA

1. Warnakulasuriya S. Global epidemiology of oral and oropharyngeal cancer. *Oral Oncol* 2009;45:309-16.
2. Seijas-Tamayo R, Fernández-Mateos J, Adansa Klain JC, Mesia R, Pastor Borgonon M, Pérez-Ruiz E et al. Epidemiological characteristics of a Spanish cohort of patients diagnosed with squamous cell carcinoma of head and neck: distribution of risk factors by tumor location. *Clin Transl Oncol* 2016;18:1114-22.
3. Siegel RL, Miller KD, Jemal A. Cancer Statistics, 2015. *CA Cancer J Clin* 2015;65:5-29.

4. Riera SP, Martínez B. Morbilidad y mortalidad por cáncer oral y faríngeo en Chile. *Rev Med Chile* 2015;133:555-63.
5. Ferlay J, Soerjomataram I, Dikshit R, Eser S, Mathers C, Rebelo M et al. Cancer incidence and mortality worldwide: sources, methods and major patterns in GLOBOCAN 2012. *Int J Cancer* 2015; 136:359-86.
6. Macey R, Walsh T, Brocklehurst P, Kerr AR, Liu JL, Lingen MW et al. Diagnostic tests for oral cancer and potentially malignant disorders in patients presenting with clinically evident lesions. *Cochrane Database Syst Rev* 2015;5.
7. Andratschke M, Schmitz S, Hagedorn H, Nerlich A. Cytological and Immunocytological Monitoring of Oropharyngeal Dysplasia and Squamous Cell Carcinomas. *Anticancer Res* 2015;35:6517-20.
8. Napier de Souza L, Albuquerque de Brito A, Rodrigues Antunes de Souza AC, Gomez R, da Costa Reis PM, López AR. Carcinoma escamocelular bucal diagnosticado precozmente. *Rev Cubana Estomatol* 2010;47:347-54.
9. Andrade JOM, Santos CA d ST, Oliveira MC. Associated factors with oral cancer: a study of case control in a population of the Brazil's Northeast Fatores associados ao câncer de boca: um estudo de caso-controle em uma população do Nordeste do Brasil. *Rev Bras Epidemiol* 2015;18:894-905.
10. Wyss A, Hashibe M, Chuang SC, Lee YC, Zhang ZF, Yu GP et al. Cigarette, cigar, and pipe smoking and the risk of head and neck cancers: pooled analysis in the International Head and Neck Cancer Epidemiology Consortium. *Am J Epidemiol* 2013;178:679-90.
11. García GV, Bascones MA. Cáncer oral: Puesta al día. *Av Odontoestomatol* 2009;25:239-48.
12. Gooi Z, Chan JY, Fakhry C. The epidemiology of the human papillomavirus related to oropharyngeal head and neck cancer. *Laryngoscope* 2016;126:894-900.
13. Dumache R, Rogobete A F, Andreescu N, Puiu M. Genetic and Epigenetic Biomarkers of Molecular Alterations in Oral Carcinogenesis. *Clin Lab* 2015;61:1373-81.
14. Zhou J, Tao D, Tang D, Gao Z. Correlation of human papilloma virus with oral squamous cell carcinoma in Chinese population. *Int J Clin Exp Med* 2015;8:18172-78.
15. Feller L, Altini M, Lemmer J. Inflammation in the context of oral cancer. *Oral Oncol* 2013;49:887-92.
16. Egners A, Erdem M, Cramer T. The Response of Macrophages and Neutrophils to Hypoxia in the Context of Cancer and Other Inflammatory Diseases. *Mediators Inflamm* 2016;2053646. doi: 10.1155/2016/2053646.
17. Salaverry O. La etimología del cáncer y su curioso curso histórico. *Rev Peru Med Exp Salud Publica* 2013; 30:137-41.
18. Khan S, Jain M, Mathur V, Feroz SM. Chronic Inflammation and Cancer: Paradigm on Tumor Progression, Metastasis and Therapeutic Intervention. *Gulf J Oncolog* 2016;20:86-93.
19. Grivennikov SI, Greten FR, Karin M. Immunity, inflammation, and cancer. *Cell* 2010;140:883-99.
20. Patel JB, Shah D, Joshi GM, Patel PS. Clinical significance of inflammatory mediators in the pathogenesis of oral cancer. *J Cancer Res Ther* 2016;12:447-57.
21. Palomino DC, Marti LC. Chemokines and immunity. *Einstein (Sao Paulo)* 2015;13:469-73.
22. Hong JB, Zuo W, Wang AJ, Lu NH. Helicobacter pylori Infection Synergistic with IL-1beta Gene Polymorphisms Potentially Contributes to the Carcinogenesis of Gastric Cancer. *Int J Med Sci* 2016;13:298-303.
23. Shi J, Wei PK. Interleukin-8: A potent promoter of angiogenesis in gastric cancer. *Oncol Lett* 2016;11:1043-50.
24. Li L, Ma Y, Liu S, Zhang J, Xu XY. Interleukin 10 promotes immune response by increasing the survival of activated CD8+ T cells in human papillomavirus 16-infected cervical cancer. *Tumour Biol* 2016. doi: 10.1007/s13277-016-5466-3.
25. Ding DC, Liu HW, Chu TY. Interleukin-6 from Ovarian Mesenchymal Stem Cells Promotes Proliferation, Sphere and Colony Formation and Tumorigenesis of an Ovarian Cancer Cell Line SKOV3. *J Cancer* 2016;7:1815-23.
26. Tufman A, Huber RM, Volk S, Aigner F, Edelmann M, Gamarra F et al. Interleukin 22 is elevated in lavage from patients with lung cancer and other pulmonary diseases. *BMC Cancer* 2016;16:409.
27. Kiany S, Gordon N. Aerosol Delivery of Interleukin-2 in Combination with Adoptive Transfer of Natural Killer Cells for the Treatment of Lung Metastasis: Methodology and Effect. *Methods Mol Biol* 2016;144:285-95.
28. Voronov E, Apte RN. IL-1 in Colon Inflammation, Colon Carcinogenesis and Invasiveness of Colon Cancer. *Cancer Microenviron* 2015;8:187-200.
29. Huang Y, Cao Y, Zhang S, Gao F. Association between low expression levels of interleukin-9 and colon cancer progression. *Exp Ther Med* 2015;10:942-46.
30. Arantes DAC, Costa NL, Mendonça EF, Silva TA, Batista AC. Overexpression of immunosuppressive

- cytokines is associated with poorer clinical stage of oral squamous cell carcinoma. *Archiv Oral Biol* 2016; 61:28-35.
31. Czerninski R, Basile JR, Kartin-Gabay T, Laviv A, Barak V. Cytokines and tumor markers in potentially malignant disorders and oral squamous cell carcinoma: a pilot study. *Oral Diseases* 2014;20:477-81.
 32. Korostoff A, Reder L, Masood R, Sinha U. The role of salivary cytokine biomarkers in tongue cancer invasion and mortality. *Oral Oncol* 2011;47:282-7.
 33. Mankan AK, Lawless MW, Gray SG, Kelleher D, McManus R. NF-kappaB regulation: the nuclear response. *J Cell Mol Med* 2009;13:631-43.
 34. Wu D, Cheng J, Sun G, Wu S, Li M, Gao Z, Wang, X. p70S6K promotes IL-6 induced epithelial-mesenchymal transition and metastasis of head and neck squamous cell carcinoma. *Oncotarget* 2016;7: 36539-50.
 35. Gao J, Zhao S, Halstensen T. Increased interleukin-6 expression is associated with poor prognosis and acquired cisplatin resistance in head and neck squamous cell carcinoma. *Oncol Rep* 2016;35:3265-74.
 36. Andisheh-Tadbir A, Mardani M, Pourshahidi S, Nezarati K, Bahadori P. Prognostic value of matrix metalloproteinase-9 expression in oral squamous cell carcinoma and its association with angiogenesis. *J Clin Exp Dent* 2016;8:130-5.
 37. Peng HY, Jiang SS, Hsiao JR, Hsiao M, Hsu YM, Wu GH et al. IL-8 induces miR-424-5p expression and modulates SOCS2/STAT5 signaling pathway in oral squamous cell carcinoma. *Mol Oncol* 2016;10:895-909.
 38. Gkouveris I, Nikitakis N, Karanikou M, Rassidakis G, Sklavounou A. JNK1/2 expression and modulation of STAT3 signaling in oral cancer. *Oncol Lett* 2016;12: 699-706.
 39. Caicedo-Granados EE, Wuertz BR, Ondrey FG. Enforced expression of nuclear Factor kappa B in p53 deficient keratinocytes induces cell cycle, angiogenic potential and tumorigenesis. *Oral Oncol* 2012;48: 303-10.
 40. Prasad S, Tyagi AK, Aggarwal BB. Detection of inflammatory biomarkers in saliva and urine: Potential in diagnosis, prevention, and treatment for chronic diseases. *Experimental Biology and Medicine* 2016; 241:783-99.
 41. Gallo C, Ciavarella D, Santarelli A, Ranieri E, Colella G, Lo Muzio L et al. Potential Salivary Proteomic Markers of Oral Squamous Cell Carcinoma. *Cancer Genomics Proteomics* 2016;13:55-61.
 42. Liu D, Zhao X, Zeng X, Dan H, Chen Q. Non-Invasive Techniques for Detection and Diagnosis of Oral Potentially Malignant Disorders. *Tohoku J Exp Med* 2016;238:165-77.
 43. St. John MAR, Li Y, Zhou X, Denny P, Ho CM, Montemagno C et al. Interleukin 6 and interleukin 8 as potential biomarkers for oral cavity and oropharyngeal squamous cell carcinoma. *Arch Otolaryngol Head Neck Surg* 2004;130:929-35.
 44. Rhodus NL, Ho V, Miller CS, Myers S, Ondrey F. NF-kappa B dependent cytokine levels in saliva of patients with oral preneoplastic lesions and oral squamous cell carcinoma. *Cancer Detect Prev* 2004;29:42-5.
 45. Vucicevic Boras V, Cikes N, Lukac J, Virag M, Cekic-Arambasin A. Salivary and serum interleukin 6 and basic fibroblast growth factor levels in patients with oral squamous cell carcinoma. *Minerva Stomatol* 2005;54:569-73.
 46. SahebJamee M, Eslami M, Atarbashi Moghadam F, Sarafnejad A. Salivary concentration of TNFalpha, IL1 alpha, IL6, and IL8 in oral squamous cell carcinoma. *Med Oral Patol Oral Cir Bucal* 2008;13:292-5.
 47. Korostoff A, Reder L, Masood R, Sinha U K. The role of salivary cytokine biomarkers in tongue cancer invasion and mortality. *Oral Oncol* 2011;47:282-7.
 48. Brailo V, Vucicevic-Boras V, Lukac J, Biocina-Lukenda D, Zilic-Alajbeg I, Milenovic A, Balija M. Salivary and serum interleukin 1 beta, interleukin 6 and tumor necrosis factor alpha in patients with leukoplakia and oral cancer. *Med Oral Patol Oral Cir Bucal* 2012;17: 10-5.
 49. Elashoff D, Zhou H, Reiss J, Wang J, Xiao H, Henson B et al. Prevalidation of salivary biomarkers for oral cancer detection. *Cancer Epidemiol Biomarkers Prev* 2012;21:664-72.
 50. Cheng YSL, Jordan L, Gorugantula LM, Schneiderman E, Chen HS, Rees T. Salivary Interleukin-6 and-8 in Patients With Oral Cancer and Patients With Chronic Oral Inflammatory Diseases. *J Periodontol* 2014;85: 956-65.
 51. Rajkumar K, Nandhini G, Ramya R, Rajashree P, Kumar AR, Anandan SN. Validation of the diagnostic utility of salivary interleukin 8 in the differentiation of potentially malignant oral lesions and oral squamous cell carcinoma in a region with high endemicity. *Oral Surg Oral Med Oral Pathol Oral Radiol* 2014;118: 309-19.

52. Panneer Selvam N, Sadaksharam J. Salivary interleukin-6 in the detection of oral cancer and precancer. *Asia Pac J Clin Oncol* 2015;11:236-41.
53. Arduino PG, Menegatti E, Cappello N, Martina E, Gardino N, Tanteri C et al. Possible role for interleukins as biomarkers for mortality and recurrence in oral cancer. *Int J Biol Markers* 2015;30:262-6.
54. Gleber-Netto FO, Yakob M, Li F, Feng Z, Dai J, Kao HK et al. Salivary Biomarkers for Detection of Oral Squamous Cell Carcinoma in a Taiwanese Population. *Clin Cancer Res* 2016;22:3340-47.
55. Silva Guerra EN, Acevedo AC, Leite AF, Gozal D, Chardin H, Canto G et al. Diagnostic capability of

salivary biomarkers in the assessment of head and neck cancer: A systematic review and meta-analysis. *Oral Oncol* 2015;51:805-18.

CORRESPONDENCIA

Elba Salvatierra Cáceres
Escuela de Odontología. Universidad de Talca
Avenida Lircay, s/n
Talca. Chile

Correo electrónico: gsalvatierracaceres@gmail.com