

ORIGINAL

Contaminantes microbianos en cervezas artesanales embotelladas de la Patagonia andina argentina



Mailen Latorre^a, M. Clara Bruzone^a, Virginia de Garcia^b y Diego Libkind^{a,*}

^a Centro de Referencia en Levaduras y Tecnología Cervecería (CRELTERC), Instituto Andino Patagónico de Tecnologías Biológicas y Geoambientales (IPATEC) – CONICET / Universidad Nacional del Comahue, Bariloche, Río Negro, Argentina

^b Instituto de Investigación y Desarrollo en Ingeniería de Procesos, Biotecnología y Energías Alternativas (PROBIEN), CONICET - Universidad Nacional del Comahue, Neuquén, Buenos Aires, Argentina

Recibido el 13 de mayo de 2021; aceptado el 2 de mayo de 2022

Disponible en Internet el 21 de junio de 2022

KEYWORDS

Craft beer;
Beer spoilers;
Patagonia;
Argentina

Resumen La actividad cervecería en la Patagonia andina argentina tiene un rol muy importante en la economía de la región; una de las problemáticas que enfrenta, en términos de calidad, son las contaminaciones microbianas. La presencia de bacterias y levaduras contaminantes en la cerveza produce cambios microbiológicos, físicos y químicos, que impactan en sus atributos sensoriales. No obstante, pocas cervecerías establecen criterios y políticas que garanticen la calidad microbiológica de sus productos. El propósito de este trabajo fue estudiar por primera vez la incidencia de contaminantes microbianos en cervezas artesanales embotelladas producidas en la Patagonia andina argentina, además de identificar los principales microorganismos involucrados y determinar posibles relaciones entre los eventos de contaminación y variables fisicoquímicas de la cerveza. Para ello se analizaron 75 cervezas provenientes de 37 cervecerías de 12 localidades andinas. El 69,3% de las muestras analizadas evidenció crecimiento de microorganismos en los medios de cultivo empleados para la detección de contaminantes cerveceros. La bacteria *Levilactobacillus brevis* y levaduras del género *Saccharomyces* fueron los principales contaminantes identificados. Se comprobó que las contaminaciones microbianas impactaron sobre el perfil sensorial de la cerveza y que el cambio de pH fue un indicador de contaminación por bacterias lácticas. De cada 10 fábricas estudiadas, 8 presentaron problemas de contaminación, lo que pone en evidencia la necesidad de diseñar estrategias de prevención y control de contaminaciones en microcervecerías.

© 2022 Asociación Argentina de Microbiología. Publicado por Elsevier España, S.L.U. Este es un artículo Open Access bajo la licencia CC BY-NC-ND (<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/>).

* Autor para correspondencia.

Correo electrónico: libkindfd@comahue-conicet.gob.ar (D. Libkind).

PALABRAS CLAVE

Cerveza artesanal;
Microorganismos
contaminantes;
Patagonia;
Argentina

Microbial contaminants in bottled craft beer of Andean Patagonia, Argentina

Abstract The brewing activity in Andean Patagonia plays a very important role in the region's economy, being microbial contamination one of the main problems in terms of quality. The presence of contaminant bacteria and wild yeasts in beer generate microbiological, physical and chemical changes that impact on its sensory attributes. However, few breweries establish criteria and policies to guarantee the quality of their products in a microbiological sense. The purpose of this work was to study for the first time the incidence of microbial contaminants in bottled craft beers from Andean Patagonia, identify the main microorganisms involved and establish relationships between contamination and the physicochemical variables of beer. We analyzed 75 beers from 37 breweries from 12 different Patagonian cities. Our results showed that 69.3% of the analyzed beer exhibited contaminant microorganism growth. Bacteria *Levilactobacillus brevis* and wild yeasts of *Saccharomyces* were the main microorganisms responsible for these contaminations. In addition, we found that microbial contamination had an impact on beer sensory profile and also that pH was correlated with the presence of lactic acid bacteria in beer, being an indicator of contamination for these bacteria. In conclusion, we observed that 8 out of 10 breweries studied showed contamination problems, highlighting the need to design prevention and control strategies in microbreweries.

© 2022 Asociación Argentina de Microbiología. Published by Elsevier España, S.L.U. This is an open access article under the CC BY-NC-ND license (<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/>).

Introducción

La contaminación microbiana ha demostrado ser uno de los factores más importantes que afectan la calidad de la cerveza, en general, y de las cervezas artesanales, en particular^{7,14,26}. La producción de cerveza artesanal en Argentina es parte de un sector emergente y ha experimentado un continuo crecimiento durante los últimos 20 años^{53,54}. Este crecimiento significa un gran impacto en las bioeconomías regionales, ya que, además, genera múltiples puestos de trabajo, ayuda a diversificar las matrices productivas e impacta positivamente en otros sectores económicos, como el de servicios, metalúrgica, transporte, gastronomía, entre otros^{12,20}.

La región andina de la Patagonia se destaca en materia de antecedentes cerveceros y Bariloche es una de las localidades con mayor impacto y reconocimiento en cuanto a producción de cerveza artesanal en el país. San Carlos de Bariloche presenta la mayor densidad de microcervcerías por habitante de Argentina (40 en el año 2018) y la mayor cantidad de litros de cerveza artesanal elaborada por habitante de todo el país (17 litros por persona)⁴⁹.

El sector productivo de Bariloche y su zona de influencia está integrado por actores que presentan fuertes asimetrías en relación con el tamaño de producción, tecnologías incorporadas y mercados en los que operan²⁵. El rápido crecimiento en el volumen y la cantidad de cervecerías artesanales, así como la mayor demanda de cervezas de calidad por parte del consumidor, obligan a buscar constantemente estrategias de control de calidad eficientes y asequibles, que les garantice a los productores competitividad y permanencia en el mercado.

Aunque esta bebida presenta características que restringen el crecimiento microbiano (contiene etanol, iso- α -ácidos, alto contenido de dióxido de carbono, bajo

pH, bajo contenido de oxígeno y pocos nutrientes), existen bacterias y levaduras contaminantes capaces de tolerar dichas condiciones y producir cambios sensoriales, microbiológicos, químicos y físicos que alteran la calidad de la cerveza^{18,26,38,46}. La presencia de bacterias en la cerveza puede causar turbidez, sedimentos, exopolisacáridos, compuestos sulfurados, diacetilo y diversos ácidos orgánicos, entre otros compuestos. El 90% de las contaminaciones reportadas son causadas por bacterias ácido lácticas (BAL) de los géneros *Levilactobacillus*, *Lactobacillus* y *Pediococcus*^{30,40,41,48}; *Levilactobacillus brevis* —antes conocida como *Lactobacillus brevis*— es la especie de mayor incidencia^{40,41,47}. La contaminación con bacterias gram negativas, como *Acetobacter* y *Gluconobacter* (acetobacterias), también ha sido reportada, aunque en los últimos años, la incidencia de estas bacterias fue desplazada por bacterias anaerobias estrictas, como *Megasphaera* y *Pectinatus*^{15,19}. A su vez, se ha observado que algunos géneros de la familia *Enterobacteriaceae*, como *Obesumbacterium*, *Hafnia*, *Klebsiella* y *Citrobacter*, son capaces de alterar el mosto y la cerveza en estadios tempranos de la fermentación^{33,35}.

En la elaboración de cerveza, la cepa de levadura utilizada para la fermentación es uno de los factores claves que influyen en el perfil de aromas y sabores. Las levaduras empleadas tradicionalmente en la elaboración de cerveza son cepas domesticadas de *Saccharomyces cerevisiae* y *Saccharomyces pastorianus*. Las primeras se emplean para fabricar cervezas de tipo Ale, ya que fermentan entre los 18 y 24 °C, y se suelen caracterizar por una mayor complejidad de aromas y sabores (*flavor*) frutales, florales o especiados. Por su parte, la especie híbrida *Saccharomyces pastorianus* (*S. cerevisiae* x *S. eubayanus*) se utiliza para producir cervezas de tipo Lager, que fermentan a bajas temperaturas (entre 5 y 15 °C) y resultan sensorialmente más

neutras⁴⁵. Dado el rol fundamental que tienen las levaduras en el perfil sensorial de la cerveza, es importante asegurar que la fermentación sea conducida solo por la levadura cervecera elegida⁴³.

La presencia de levaduras que no han sido inoculadas por el productor y que, por tanto, no están bajo su control, puede derivar en alteraciones de la cerveza; a estas se las considera «levaduras contaminantes». Las levaduras contaminantes se pueden dividir en dos grandes grupos: las del género *Saccharomyces* y las que pertenecen a otros géneros, como *Brettanomyces*, *Pichia*, *Candida*, *Debaryomyces*, *Filobasidium*, *Zygosaccharomyces* y *Wickerhamomyces*, entre otros. Las contaminaciones causadas por levaduras pueden producir en la cerveza turbidez, fenoles, ésteres, alcoholes superiores, superatenuación y un exceso de carbonatación, entre otros efectos³⁶. En general, las contaminaciones causadas por levaduras pueden evidenciarse sensorialmente porque muchas de ellas (*Saccharomyces* y no *Saccharomyces*) producen compuestos fenólicos (POF+), como el 4-vinilguaiacol, 4-vinilfenol, 4-etilguaiacol y 4-etilfenol, a partir de la transformación de ácidos orgánicos como el cinámico, el ferúlico y el cumárico, presentes en la malta. Por el contrario, las levaduras cerveceras, salvo algunas excepciones, no son capaces de producir este tipo de compuestos (son POF-). Las levaduras contaminantes que pertenecen al género *Saccharomyces* representan el mayor riesgo debido a su similitud fisiológica y morfológica con la levadura inoculada, y su detección y control representan un gran desafío para las cervecerías⁴⁸. A diferencia de las levaduras cerveceras, muchas *S. cerevisiae* contaminantes (por ejemplo, las cepas diastáticas de *S. cerevisiae* previamente conocidas como variedad *diastaticus*) son capaces de metabolizar carbohidratos residuales de la cerveza, como dextrinas complejas y almidones, gracias a la enzima extracelular glucoamilasa, codificada por el gen *STA1*^{22,27}. Sin embargo, la presencia del gen *STA1* no siempre es indicativo de poder diastásico, ya que se ha observado variabilidad en el metabolismo de estos azúcares e incluso incapacidad de consumir dextrinas, aun en presencia del citado gen^{1,22}.

Actualmente, el límite de tolerancia para la presencia de microorganismos contaminantes en cerveza es un tema en discusión. No existen especificaciones oficiales en el Código Alimentario Argentino respecto de criterios microbiológicos en cerveza, dado que se considera que estos influyen exclusivamente en la calidad del producto y no en su inocuidad, siempre que se cumplan los parámetros fisicoquímicos de alcohol y pH¹¹. Sin embargo, en la práctica, se considera que todo microorganismo contaminante presente en la cerveza representa un potencial riesgo para el producto¹⁸. Algunos autores proponen como límites de tolerancia para contaminantes microbianos en cerveza 0 a 50 UFC (unidades formadoras de colonias) por cada 100-200 ml de cerveza^{7,18}. Otros autores sugieren un límite de hasta 10 UFC/ml para bacterias ácido lácticas y acéticas y menor de 1 UFC/ml para levaduras contaminantes en la cerveza terminada^{16,34,50}.

En Argentina, pocas cervecerías establecen criterios microbiológicos y políticas que garanticen la calidad y estabilidad de sus productos. Además, la investigación en materia de ciencia y tecnología cervecera es muy reciente y la calidad microbiológica de la cerveza artesanal argentina está muy poco estudiada. En dicho contexto, y teniendo en cuenta que la Patagonia andina es uno de los principales

polos cerveceros del país, este trabajo tuvo como objetivo estudiar por primera vez la incidencia de contaminantes microbianos en las cervezas artesanales embotelladas producidas en la Patagonia andina. Para ello se planteó aislar e identificar los principales microorganismos involucrados y determinar posibles relaciones entre los eventos de contaminación y variables fisicoquímicas de la cerveza.

Materiales y métodos

Cervezas estudiadas

Se estudiaron 75 muestras de cervezas artesanales de múltiples estilos, producidas y embotelladas por 37 microcervecerías comerciales de 12 localidades andinas de la Patagonia. De norte a sur, las localidades y el número de muestras (entre paréntesis) fueron Caviahue (1), San Martín de los Andes (8), Villa La Angostura (4), Dina Huapi (3), San Carlos de Bariloche (27), El Bolsón (9), El Hoyo (3), Lago Puelo (3), Epuyén (6), Esquel (7), Trevelín (1) y Ushuaia (3), abarcando una distancia de 2.800 km entre las localidades más lejanas. Las cervezas estudiadas (no pasteurizadas) fueron elaboradas y analizadas durante la temporada primavera-verano de 2014-2015. Las muestras fueron obtenidas directamente de los productores o en locales de venta al público y conservadas a 4 °C hasta su análisis, por no más de un mes y antes de su fecha de caducidad.

Detección y cuantificación de microorganismos contaminantes

Se analizó la presencia de bacterias aeróbicas totales, bacterias ácido lácticas (BAL) y levaduras contaminantes en todas las muestras. La detección de bacterias totales se realizó en medio diferencial de Wallerstein (WLD) Sigma®. Se sembraron 100 µl de cerveza en superficie utilizando una espátula de Drigalski, y luego de 48-72 h a 30 °C, se realizó el recuento de UFC por ml de cerveza. Para la detección de BAL, se utilizó el medio de cultivo de Hsu semisólido para *Levilactobacillus*, *Lactobacillus* y *Pediococcus* (Siebel Institute's HLP)². Para esta determinación, se colocaron 14 ml del medio de cultivo y 1 ml de la muestra en tubos Falcon de 15 ml, la incubación fue a 30 °C durante 48-72 h. Transcurrido ese lapso, se determinó la presencia o ausencia de colonias dentro del tubo. Cabe mencionar que la detección de BAL utilizando HLP no permite el recuento de UFC, por lo que el recuento de bacterias se realizó únicamente sobre el medio de cultivo WLD.

Para la detección de levaduras contaminantes se inocularon 100 µl de la muestra mediante siembra en superficie en el medio de sulfato de cobre de Lin (LCSM)²⁴. Las placas se incubaron durante 48-72 h a 25 °C y luego se realizó el recuento de UFC/ml. Para descartar el posible crecimiento en LCSM de las principales levaduras cerveceras utilizadas en la región, se incluyeron como controles las cepas Safale s 04 (S-04) y Safale us 05 (US-05) de la marca Fermentis-Lesaffre y la cepa Nottingham de la marca Lallemand Brewing.

Se consideró que la muestra de cerveza estaba contaminada cuando el recuento de UFC fue mayor o igual a 10 UFC/ml en los medios sólidos o cuando se registró crecimiento de colonias en el medio semisólido HLP. Este límite

se eligió según lo sugerido por Hill¹⁶ para la detección de bacterias y se extrapoló para la detección de levaduras.

Análisis sensorial

Se realizó el análisis sensorial de las muestras de cerveza con el fin de detectar descriptores asociados a contaminación (presencia de fenoles, percibida como aroma a clavo de olor o establo, y de ácidos orgánicos, percibida como acidez), así como otros descriptores indeseados que reducen la tomabilidad de la cerveza, entre ellos diacetilo (aroma y sabor a manteca), compuestos sulfurados, como el dimetil sulfuro (DMS) (aroma y sabor a choclo, otras verduras hervidas y huevo) y acetaldehído (aroma y sabor a manzana verde), entre otros. Para esto se contó con personal entrenado en la cata de cerveza y se siguieron los lineamientos propuestos por la *American Society of Brewing Chemists*³.

Aislamiento y conservación de microorganismos contaminantes

Las bacterias y levaduras obtenidas a partir de los cultivos selectivos fueron conservadas a –80°C utilizando glicerol (20% v/v) como crioprotector. Estos microorganismos contaminantes fueron ingresados al cepario del Centro de Referencia en Levaduras y Tecnología Cervecería (CRELTERC), perteneciente al Instituto Andino Patagónico de Tecnologías Biológicas y Geoambientales (IPATEC), CONICET–UNComahue.

Identificación molecular

La identificación molecular de los microorganismos aislados se realizó mediante la secuenciación de genes ribosomales (ADNr). La extracción del ADN de bacterias y levaduras no sacaromicéticas se realizó a partir de un cultivo puro de 24–48 h, del cual se tomó una ansada de biomasa, que se resuspendió en 500 µl de EDTA 5 mM. Luego se centrifugó por 5 min a 8.000 rpm y se descartó el sobrenadante. El pellet obtenido se congeló a –80°C por 30 min y luego se colocó en baño termostatizado a 65°C. Se agregaron perlas de vidrio y 500 µl de buffer de lisis (100 mM NaCl, 10 mM Tris-HCl pH 8.0, 1 mM EDTA, 2% Tritón X-100, 1% SDS) y 250 µl de una mezcla de cloroformo:alcohol isoamílico (24:1 v/v). Se incubó en agitación durante 20 min y se separaron las fases mediante centrifugación (10 min a 13.000 rpm). Se recuperó la fase acuosa, se agregaron 2 vol de etanol al 70% (frío) y se incubó 30 min a –80°C para precipitar el ADN. Por último, se centrifugó durante 5 min a 13.000 rpm y se descartó el sobrenadante. El pellet de ADN se lavó con 500 µl de etanol absoluto frío y luego se resuspendió con 50 µl de agua libre de ADNasa/ARNasa.

Las bacterias fueron identificadas mediante la amplificación de la subunidad ribosomal 16S por PCR con los cebadores 27F (5'-GAGAGTTGATCCTGGCTCAG-3') y 1495r (5'-CTACGGCTACCTGTTACGA-3')²¹. La amplificación de 3 aislamientos bacterianos presentó resultados no concluyentes, por lo cual estos fueron identificados en el Centro de Referencia para Lactobacilos (CERELA, CONICET), según Nediani et al.³¹.

La identidad de las levaduras no sacaromicéticas se estudió mediante la amplificación de la región ITS del ARNr utilizando el cebador ITS1 (5'-TCCGTAGGTGAACCTGCGG-3') e ITS4 (5'-TCCTCCGCTTATTGATATGC -3'), según White et al.⁵².

Los productos de amplificación de levaduras y bacterias fueron secuenciados por Macrogen Inc. (Corea). Las secuencias obtenidas se editaron manualmente y se compararon contra las secuencias tipo equivalentes en bases de datos públicas accesibles (GenBank) usando la herramienta computacional BLAST, disponible en <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/BLAST/Blast.cgi>.

Las levaduras sacaromicéticas fueron identificadas genéticamente en un estudio previo, en el que se utilizó la técnica de *real time* PCR para la identificación a nivel de género y especie, seguida de la tipificación de la cepa por electroforesis capilar de amplicones del fragmento espaciador intergénico 2 (IGS2) del ARN ribosomal, según Latorre et al.²³.

Caracterización fisicoquímica

La caracterización fisicoquímica se realizó utilizando los métodos propuestos por la *American Society of Brewing Chemists* (ASBC). Para cada muestra, se determinó el pH⁴, las unidades internacionales de amargor (IBUs, por sus siglas en inglés)⁵ y el color⁶.

Se midió la concentración de los azúcares residuales en cada cerveza como medida indirecta del grado de atenuación (consumo de azúcares del mosto); este parámetro puede dar indicios de la eficiencia de la fermentación. La presencia de azúcares residuales (superior a 7 grados Brix) sugiere una fermentación deficiente, mientras que una superatenuación (por debajo de 4 grados Brix) puede sugerir la presencia de contaminantes, ya que las levaduras cerveceras no son capaces de fermentar, por ejemplo, las dextrinas (en general, 4% del extracto fermentable del mosto de cerveza). La concentración de azúcares residuales disueltos en la cerveza se midió utilizando un refractómetro de mano (Alla France-ATC), cuya unidad de medida son los grados Brix (°Bx, g azúcar/100 g cerveza). En los casos en que se contaba con el dato de la densidad inicial, aportado por el productor, se realizó la corrección por presencia de alcohol del valor de lectura del refractómetro.

Se evaluó si existían correlaciones entre la presencia/ausencia de contaminación y las variables fisicoquímicas analizadas utilizando un modelo de regresión logística binomial y el paquete estadístico R-project³⁷. Se estableció el nivel de significación en valores de *p* inferiores a 0,01.

Resultados

De las 75 muestras analizadas, 52 (69,3%) evidenciaron crecimiento de microorganismos (> 10 UFC/ml de cerveza) en por lo menos uno de los medios de cultivo empleados para la detección de contaminantes cerveceros. Asimismo, 34 de las 75 cervezas estudiadas (45,3%) mostraron resultados positivos en el medio HLP, selectivo para BAL de los géneros *Levilactobacillus*, *Lactobacillus* y *Pediococcus*. Con la excepción de 2 muestras, todos los casos positivos en HLP también lo fueron en WLD, medio que permite la detección y

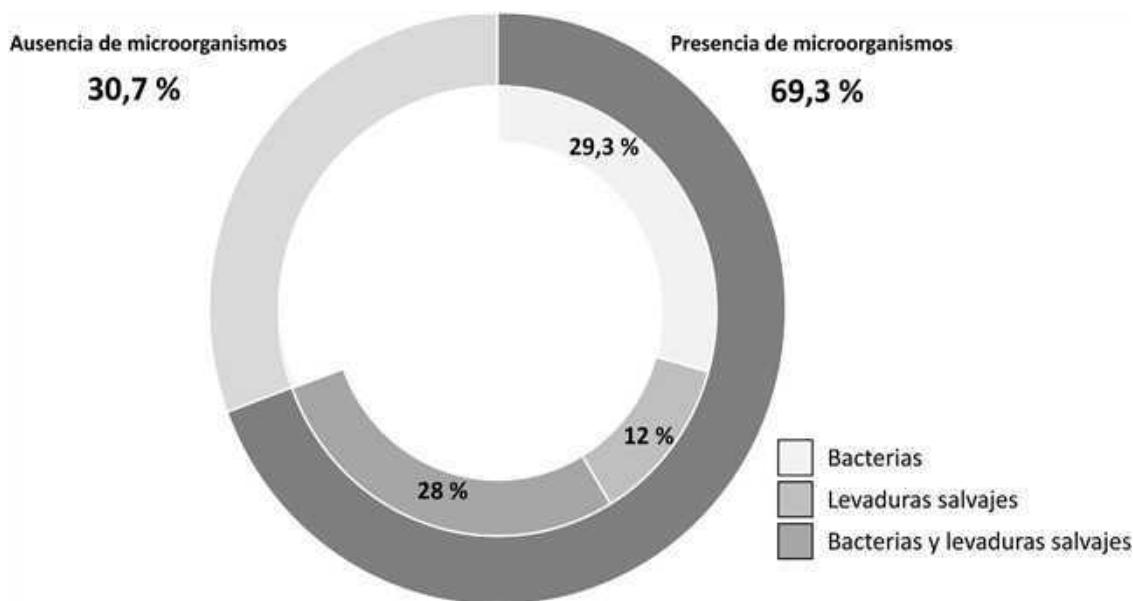


Figura 1 Incidencia de microorganismos contaminantes en 75 muestras de cerveza embotellada producidas por microcervecerías de la Patagonia andina, durante la primavera-verano de 2014-2015. Una cerveza se consideró contaminada cuando presentó > 10 UFC/mL (en medio WLD para bacterias totales y LCSM para levaduras contaminantes) y/o cuando se detectó presencia de bacterias en el medio HLP.

el recuento de bacterias acéticas, de especies de *Flavobacterium*, *Proteus* y otras bacterias termofílicas, y de BAL. Se registraron 9 muestras positivas en el medio WLD que fueron negativas en el medio HLP, totalizando así 43 muestras con presencia de bacterias contaminantes (57,3%). En cuanto a la detección de levaduras contaminantes, se observó crecimiento de colonias en 31 cervezas (39,7%). En el 29,3% de las muestras se detectaron exclusivamente bacterias, mientras que el 12% presentó únicamente levaduras contaminantes y el 28% ambos tipos de microorganismos (fig. 1).

El número de colonias en las 41 muestras con crecimiento de bacterias en WLD varió desde 10 UFC/ml hasta $2,1 \times 10^7$ UFC/ml. Por otro lado, las 31 muestras positivas para levaduras contaminantes presentaron valores de recuento que oscilaron desde 10 UFC/ml hasta 1×10^4 UFC/ml (con un valor promedio de $1,2 \times 10^2$ UFC/ml).

Como análisis complementario a los estudios microbiológicos, las cervezas fueron evaluadas sensorialmente para detectar posibles defectos asociados a contaminaciones microbianas y luego agrupadas en 3 grupos, según los descriptores percibidos. Se detectó que el 54,7% de las cervezas catadas (41 de las 75) presentaban los descriptores básicos de contaminación que se consideran inaceptables para el estilo de cerveza definido por el productor y conformaron el grupo «acidez y/o fenoles» (fig. 2a), es decir, exhibían una acidez pronunciada (comúnmente asociada a la contaminación bacteriana) y/o aroma y sabor (*flavor*) a compuestos fenólicos (aromas especiados o a clavo de olor, normalmente atribuidos a contaminación por levaduras). El 25,3% de las cervezas (19 muestras) presentaron descriptores que podrían o no estar vinculados a eventos de contaminación («otros defectos»), pero que influyen de forma negativa en

la tomabilidad; estos fueron aroma y sabor a manteca (diacetilo), aroma y sabor a choclo (dimetil sulfuro) y huevo (compuestos sulfurosos). El 20% (15/75) de las cervezas analizadas conformaron el grupo «sin defectos», ya que no se percibieron deméritos a nivel sensorial; sin embargo, se registró la presencia de contaminantes en 6 de las 15 muestras.

La figura 2b relaciona los resultados del análisis sensorial con el tipo de microorganismo encontrado. La presencia de acidez fue el principal descriptor que pudo asociarse con los casos de contaminación, ya que se percibió en el 75% de las muestras contaminadas solo con bacterias, en el 30% de las muestras contaminadas solo con levaduras y en el 50% de las muestras contaminadas con ambos tipos de microorganismos (fig. 2b). Por otro lado, la presencia del descriptor acidez no parece depender del número de UFC/ml registrado, ya que el valor promedio de UFC/ml en las muestras contaminadas exclusivamente con bacterias y que presentaron acidez no mostró diferencias significativas respecto del de las muestras contaminadas exclusivamente con bacterias que no presentaron dicho descriptor ($5,1 \times 10^5$ UFC/ml vs. $4,3 \times 10^6$ UFC/ml, respectivamente, $p = 0,4145$). Tampoco se observaron diferencias entre las muestras con y sin acidez contaminadas únicamente con levaduras ($p = 0,6112$). Sin embargo, la presencia de acidez parece estar vinculada con la presencia de BAL, ya que 13 de las 15 muestras con acidez registraron crecimiento de BAL (86,6%) en HLP, como se muestra en la figura 3. En el caso de las levaduras, la asociación con un descriptor particular no fue tan clara, ya que los deméritos asociados a cervezas contaminadas con levaduras exclusivamente pertenecen al grupo «otros defectos», entre los cuales los más destacados fueron DMS, diacetilo y sulfuros.

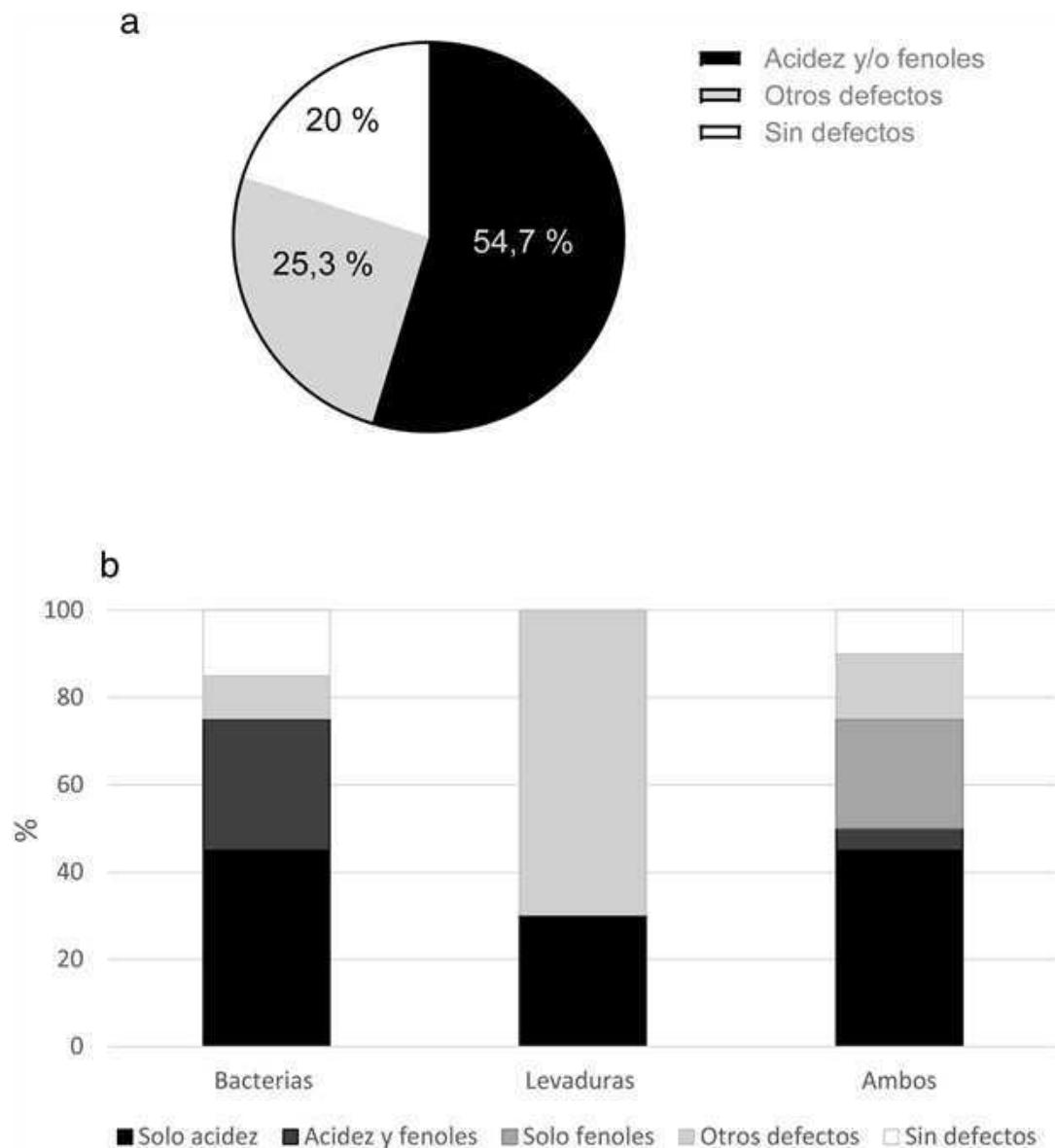


Figura 2 a) Resultados del análisis sensorial de 75 cervezas artesanales de la Patagonia andina. La categoría «acidez y/o fenoles» incluye las muestras que presentaron los descriptores comúnmente asociados a contaminación. La categoría «otros defectos» agrupa las muestras que presentaron defectos como DMS, diacetilo y sulfuros, y «sin defectos» hace referencia a las muestras que no presentaron deméritos sensoriales. b) Descriptores sensoriales hallados según el tipo de microorganismo contaminante encontrado en la cerveza.

Aislamiento e identificación molecular de bacterias

De las 43 cervezas que registraron crecimiento de bacterias fue posible obtener e identificar genéticamente 37 aislamientos bacterianos. Los resultados de identificación (tabla 1) mostraron que 18 aislamientos (48,6%) pertenecían a *Leu-lactobacillus brevis*, presente en el 24% de las muestras de cerveza analizadas. Un aislamiento adicional de bacteria ácido láctica (BC17) fue identificado como *Lactobacillus backii*.

El segundo grupo más representado correspondió al género de bacterias ácido acéticas *Acetobacter* sp., con 10 aislamientos (27%) presentes en el 13,3% de las muestras. En este género, no fue posible la identificación a

nivel de especie, ya que la comparación de las secuencias arrojó resultados ambiguos en 8 de los 10 aislamientos. Sin embargo, fue posible discriminar entre pares de especies. Así, los aislamientos BC29, BC35, BC45 y BC69 presentaron similitud con *Acetobacter malorum* y *A. cerevisiae*, los aislamientos BC31 y BC38 con *A. aceti* y *A. sicerae*, y los aislamientos BC43 y BC50 con *A. fabarum* y *A. lovaniensis*. El aislamiento BC41 presentó similitud con las especies *Asaia bogorensis* y *Asaia lannensis*, sin embargo, el porcentaje de identidad fue menor del 90%.

Un tercer grupo estuvo integrado por 5 enterobacterias, 3 de estos aislamientos fueron identificados como *Raoultella ornithinolytica* (BC23, BC25 y BC26) y provenían de la misma cervecería. Los otros dos correspondieron a dos cervecerías

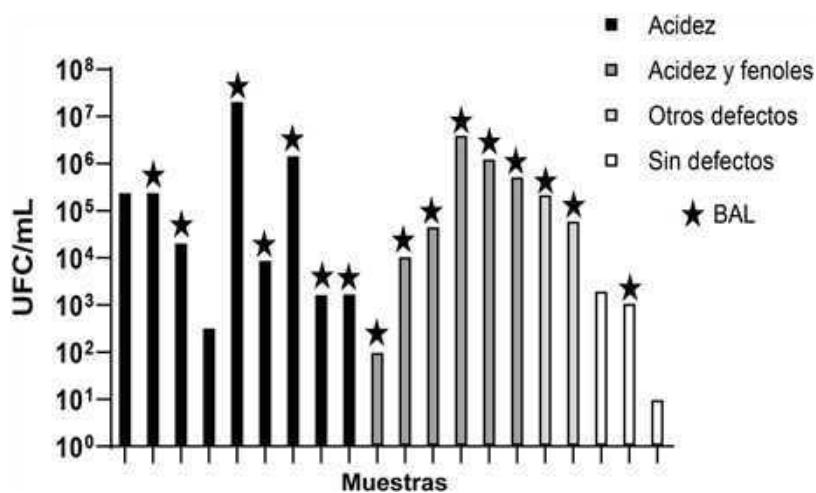


Figura 3 Recuentos de UFC/mL de muestras contaminadas únicamente con bacterias. El color de las barras revela los defectos percibidos sensorialmente y las estrellas indican la presencia de BAL en las muestras de cerveza.

distintas y se identificaron como *Cronobacter dublinensis* (BC81) y *Klebsiella oxytoca* (BC82). Las muestras de origen de estas enterobacterias se caracterizaron por poseer un pH elevado (4,42-4,89) en comparación con el promedio de cervezas analizadas ($4,42 \pm 0,27$). Por último, se obtuvieron aislamientos individuales pertenecientes a las especies *Pseudomonas hunanensis* y *Staphylococcus epidermidis*.

En la tabla 1 se puede observar que algunas cervecerías presentaron diversidad de contaminantes en sus cervezas. Por ejemplo, de las 3 cervezas provenientes de la cervecería 14, se aislaron 3 especies bacterianas. Asimismo, se aisló el mismo microorganismo en diferentes muestras de la misma cervecería; por ejemplo, la cervecería 26 presentó contaminación con la misma bacteria en los 3 estilos de cerveza analizados.

Aislamiento e identificación molecular de levaduras contaminantes

De las 75 muestras analizadas, 31 registraron crecimiento de levaduras contaminantes, a partir de las cuales se aislaron e identificaron genéticamente 24. Dieciséis aislamientos (66,7%) provenientes de 10 cervecerías diferentes fueron identificados como *Saccharomyces* spp. sobre la base del análisis de las secuencias de la región ITS (LC16 cervecería 4, LC21 cervecería 8, LC23 cervecería 10, LC24 cervecería 10, LC25A cervecería 10, LC25B cervecería 10, LC26 cervecería 12, LC34 cervecería 12, LC35 cervecería 1, LC38 cervecería 15, LC42 cervecería 20, LC43 cervecería 20, LC45 cervecería 21, LC47 cervecería 23, LC50 cervecería 4, LC54 cervecería 33).

A su vez, se obtuvieron 8 levaduras no sacromicéticas (33,3%) (tabla 2), 6 de ellas pertenecientes al filum Ascomycota, identificadas como *Wickerhamomyces anomalus*. Además, se identificaron aislamientos pertenecientes a las especies *Clavispora lusitaniae* y *Wickerhamiella parvugosa*, con un aislamiento cada una. Dos aislamientos pertenecieron al filum Basidiomycota y fueron identificados como *Trichosporon ovoides* y *Naganishia adeliensis*.

Como en el caso de las bacterias, se puede observar diversidad de levaduras contaminantes en una misma fábrica, como es el caso de la cervecería 14, que presentó 3 levaduras contaminantes de diferente especie, además de las 3 especies de bacterias mencionadas anteriormente.

Caracterización fisicoquímica de las cervezas y su relación con la presencia de contaminantes

Las cervezas estudiadas mostraron valores de pH entre 3,30 y 4,90, con un promedio de $4,42 \pm 0,27$. La presencia de contaminantes, en general (bacterias, levaduras o ambas), no mostró correlación con el pH ($p = 0,0509$). Sin embargo, al analizar la relación entre el pH y la presencia de bacterias ácido lácticas (BAL), sí se observó correlación entre estos parámetros, con un nivel de significación de $p = 0,003$ (fig. 4).

En cuanto a las unidades de amargor, las cervezas variaron entre 15 y 65 IBUs (en promedio, $23,41 \pm 10,55$ IBUs), y no se observó correlación entre la presencia de microorganismos contaminantes y el amargor de la cerveza ($p = 0,5278$). En relación con el color, las muestras variaron entre 2 y 70 SRM (en promedio, $12,88 \pm 13,94$ SRM) y no se encontró correlación entre los eventos de contaminación y el color de la cerveza ($p = 0,1570$). Tampoco se observó una correlación entre los solutos residuales medidos en grados Brix y la contaminación microbiana ($p = 0,1224$).

Discusión

Este trabajo constituye el primer estudio formal que abarca la evaluación de la calidad microbiológica, fisicoquímica y sensorial de cervezas artesanales patagónicas, por lo que determina un punto de partida para entender y dimensionar la incidencia de esta problemática en las microcervecerías de la región.

La evaluación de la calidad microbiológica utilizando métodos tradicionales de cultivo evidenció la presencia de contaminantes en un gran número (ca. 70%) de las cervezas artesanales de la Patagonia andina producidas y envasadas durante la temporada 2014-2015. Esta incidencia de con-

Tabla 1 Identificación por secuenciación de la región 16S del ADN ribosomal de aislamientos bacterianos obtenidos de cervezas artesanales contaminadas

Grupo taxonómico	Especie	Cervecería de origen (n.º de aislamientos)	% identidad	Secuencia de comparación (GeneBank)	Código interno
Bacterias ácido lácticas (gram +)	<i>Levilactobacillus brevis</i>	2 (1), 4 (2), 6 (1), 9 (1), 14 (2), 21 (2), 22 (1), 24 (2), 25 (1), 26 (3), 29 (1), 30 (1)	> 99,28	LC062897.1 (JCM 1059T)	BC15, BC16, BC60, BC19, BC28, BC32, BC36, BC48, BC64, BC49, BC51, BC53, BC55, BC58, BC59, BC62, BC65, BC67
	<i>Lactobacillus backii</i>	4 (1)	99,91	NR_114385.1 (JCM 18665T)	BC17
Bacterias ácido acéticas (gram -)	<i>Acetobacter malorum</i>	12 (1), 14 (1), 15 (1), 17 (1), 20 (1), 31 (1)	> 99,61	NR_113553.1 (JCM 17274T)	BC29, BC35, BC45, BC69, BC39, BC42
	<i>Acetobacter cerevisiae</i>			NR_113552.1 (JCM 17273T)	
Bacterias ácido acéticas (gram -)	<i>Acetobacter fabarum</i>	18 (1), 24 (1)	> 99,71	NR_042678.1 (LMG 24244T)	BC43, BC50
	<i>Acetobacter lovaniensis</i>			NR_113551.1 (JCM 17121T)	
Bacterias ácido acéticas (gram -)	<i>Acetobacter aceti</i>	14 (2)	> 99,25	NR_113673.1 (NBRC 14818T)	BC31, BC38
	<i>Acetobacter sicerae</i>			NR_133949.1 (LMG 1531T)	
Otras bacterias	<i>Asaia bogorensis</i>	14 (1)	85,24	AP014690.1 (NBRC 16594T)	BC41
	<i>Asaia lannensis</i>			NR_114144.1 (NBRC 102526T)	
Otras bacterias	<i>Raoultella ornithinolytica</i>	6 (3)	99,80	MH071137.1 (JCM 6096T)	BC23, BC25, BC26
	<i>Cronobacter dublinensis</i>	37 (1)	98,89	MF118668.1 (DSM 18707T)	BC81
Otras bacterias	<i>Klebsiella oxytoca</i>	33 (1)	99,89	NR_112010 (JCM 1665T)	BC82
	<i>Staphylococcus epidermidis</i>	28 (1)	99,89	KT989845.1 (ATCC 14990T)	BC63
Otras bacterias	<i>Pseudomonas hunanensis</i>	4 (1)	99,51	JX545210.1 (LV 1247546 T)	BC18

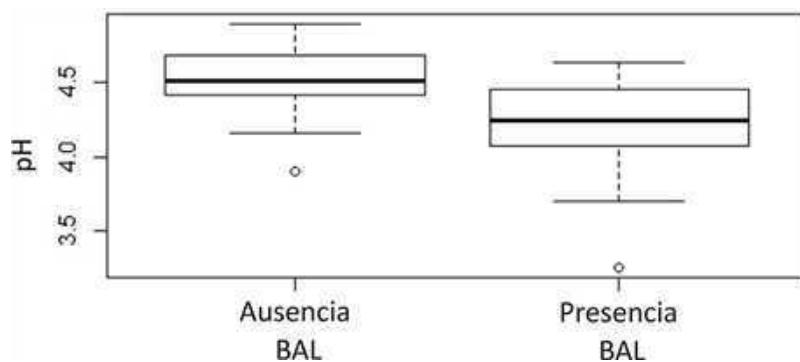
**Figura 4** Relación entre el pH y la presencia/ausencia de bacterias ácido lácticas (BAL) en muestras de cerveza artesanal de la Patagonia andina.

Tabla 2 Identificación por secuenciación de la región ITS de levaduras no sacromicéticas obtenidas de cervezas artesanales contaminadas

Grupo taxonómico	Especie	Cervecería de origen (n.º de aislamientos)	% identidad	Secuencia de comparación (GeneBank)	Código interno
Ascomycota	<i>Wickerhamomyces anomalus</i>	6 (1), 18 (1), 14 (1), 20 (1)	> 99,82	MH545921.1 (CBS 5759T)	LC 19, LC32, LC40, LC44
	<i>Clavispora lusitaniae</i>	6 (1)	100	MH545926.1 (CBS 6936T)	LC 18
	<i>Wickerhamiella pararugosa</i>	14 (1)	99,89	MH545932.1 (CBS 1010T)	LC 33
Basidiomycota	<i>Trichosporon ovoides</i>	14 (1)	99	NR_073254.1 (CBS 7556T)	LC 31
	<i>Naganishia adeliensis</i>	33 (1)	100	NR_111050.1 (CBS 8351T)	LC52

taminaciones es comparable con el valor del 73% informado recientemente para cervezas artesanales en la Ciudad Autónoma de Buenos Aires y Gran Buenos Aires¹³. La mayoría de las cervecerías implicadas en nuestro estudio presentaron al menos una cerveza con evidencias de contaminación, causada principalmente por bacterias (57,3%), aunque también se registró una elevada tasa de contaminaciones mixtas (bacterias y levaduras). Las cervezas contaminadas solo con levaduras fueron las minoritarias (12%). Los valores obtenidos, nuevamente, son comparables con los informados con anterioridad en Buenos Aires y denotan la importancia del control microbiológico y la falta de procedimientos adecuados para la limpieza y desinfección de las cervecerías artesanales argentinas.

Algunas cervecerías andino-patagónicas presentaron diversidad de contaminantes en sus cervezas, como es el caso de la cervecería 14. Ese resultado sugiere diversas fuentes o eventos de contaminación. Asimismo, se aisló el mismo microorganismo en diferentes muestras de una misma cervecería, por ejemplo, la cervecería 26 presentó contaminación con la misma bacteria en los 3 estilos de cerveza analizados. Esto indica que esas cepas se encuentran bien establecidas en la fábrica y se extienden a los diferentes lotes, posiblemente debido a la reutilización de levaduras cerveceras contaminadas o la mala sanitización de superficies en las líneas de circulación de mosto, cerveza o equipos de producción. Por otro lado, se constató que las cervezas contaminadas presentaron, en general, valores de carga microbiana muy superiores a los valores menos exigentes recomendados en cerveza (de hasta 10 UFC/ml), incluso excedieron ampliamente los límites más exigentes (< 1 UFC/ml)^{16,34}.

El análisis sensorial puso en evidencia que las contaminaciones microbianas tienen un impacto considerable a nivel organoléptico, ya que en más de la mitad de las cervezas estudiadas se detectaron descriptores negativos, como acidez y aromas y sabores fenólicos. Estos defectos estuvieron correlacionados con la presencia de bacterias y levaduras contaminantes. Asimismo, Moretti³⁰ confirmó que la presencia de BAL, aun en bajas

densidades celulares (< 1 UFC/ml), causa defectos sensorialmente notables.

El resto de los defectos sensoriales registrados en este trabajo correspondieron a descriptores que podrían o no estar vinculados a una contaminación, pero igualmente influyeron de forma negativa en la tomabilidad de la cerveza. Las cervezas que no presentaron defectos sensoriales, pero sí contaminantes (6 cervezas), pertenecían a estilos de cerveza con caracteres y sabores fuertes, que pudieron haber enmascarado los efectos causados por la contaminación. Por ejemplo, de las 6 muestras en esta situación, 3 cervezas pertenecían al estilo Indian Pale Ale (IPA), con alto grado de amargor (45-65 IBUs) y con elevada presencia de lúpulo en aroma; una al estilo Dubbel, de origen belga, con alta graduación alcohólica y fuertes notas frutales y especiadas; y las dos restantes al estilo Strong Ale. La aparición de indicadores sensoriales asociados a contaminantes en el producto terminado y su correlación con los resultados de los análisis microbiológicos demuestran la utilidad del análisis sensorial como herramienta complementaria para la detección de contaminaciones, aunque en el caso de los estilos con caracteres fuertes o con alta graduación alcohólica, los defectos pueden verse enmascarados.

La utilización de medios selectivos para la detección de bacterias contaminantes permitió el aislamiento de BAL en el 25,3% de las muestras, valor similar al encontrado por Menz et al.²⁹ en cervezas artesanales de Australia (27,5%). En Italia, se ha reportado la presencia de BAL en el 41% de las cervezas artesanales³⁰ y en el 15% en EE. UU.⁵¹. Estos datos, en su conjunto, confirman que las BAL dominan los eventos de contaminación a nivel mundial y que las cervezas de la Patagonia andina responden a ese mismo patrón.

La identificación molecular confirmó que *L. brevis* es la especie que predomina en las cervezas contaminadas con bacterias, en coincidencia con lo descripto por Suzuki⁴⁸. Dicho autor mostró que *L. brevis* fue y sigue siendo la principal bacteria que contamina la cerveza en Europa; esta se halló en el 26-51% de los incidentes de contaminación, según múltiples estudios realizados entre 1980 y 2016.

Lactobacillus backii también es una bacteria descripta frecuentemente en los incidentes de contaminación^{8,40}, aunque en este trabajo estuvo representada por un solo aislamiento.

El segundo grupo de bacterias halladas con alta frecuencia en este trabajo estuvo conformado por miembros del género *Acetobacter*. Esto indica que las microcervecerías de la Patagonia andina no cuentan con el equipamiento adecuado para impedir el ingreso de oxígeno en el proceso de producción o en la etapa de envasado, a fin de reprimir el crecimiento de estos microorganismos, aerobios obligados. Este tipo de bacterias poseen un rol importante en la formación de biopelículas^{32,44}, los cuales, debido a su mayor resistencia a la limpieza mecánica y química¹⁹, actúan como reservorio de otros microorganismos contaminantes⁴². Con la información proporcionada por la secuenciación de la región 16S fue posible determinar al menos 3 tipos de *Acetobacter* diferentes que afectaron a las cervezas patagónicas. Su identificación a nivel de especie requiere del análisis de secuencias de otras regiones del ADN¹⁰.

En tercer lugar, se aislaron bacterias pertenecientes a la familia *Enterobacteriaceae*, las cuales funcionan como indicadores del nivel de higiene y sanitización en las plantas de producción, debido a que normalmente son sensibles al etanol y a pH bajos²⁸. Por esta razón, algunas enterobacterias como *Salmonella*, *Serratia*, *Shigella*, *Escherichia* y *Klebsiella* normalmente no son capaces de desarrollarse en la cerveza terminada^{28,29,33}, pero en algunos casos pueden sobrevivir por tiempos prolongados en el producto si hubo reproducción en las etapas iniciales de la fermentación²⁸. Por ejemplo, enterobacterias patógenas como *Escherichia coli* y *Salmonella typhimurium* son capaces de sobrevivir hasta 30 días cuando se las conserva a 4 °C, incluso en presencia de un 5% de alcohol, o hasta 20 días a un pH inferior a 4²⁸. Esto explicaría el aislamiento de enterobacterias en las cervezas analizadas en este trabajo, que presentaron densidades finales elevadas (y, por lo tanto, valores de alcohol menores de lo esperado) o pH relativamente altos (4,4-4,9), o ambos atributos, que son indicativos de fermentaciones inefficientes o inconclusas. Estas situaciones atentan contra la calidad y, sobre todo, contra la inocuidad de la cerveza artesanal, al no generarse las barreras fisicoquímicas normales de la cerveza, principalmente los niveles de alcohol y pH adecuados.

En relación con la identificación de levaduras, más de la mitad de los aislamientos obtenidos en medio LCSM correspondieron al género *Saccharomyces*, y todos ellos fueron confirmados como pertenecientes a la especie *S. cerevisiae* mediante métodos moleculares en un trabajo complementario, que incluyó su clasificación a nivel de cepa, lo que nos permitió verificar que no se trataba de cepas cerveceras comerciales²³. En consonancia con nuestros hallazgos, Suzuki⁴⁸ informó que en el período 1992-2002, el género *Saccharomyces* fue el dominante en los incidentes de contaminación en Europa. Por otro lado, se pudo determinar que muchas de esas cepas (68%) corresponden a cepas diastáticas de *S. cerevisiae*, ya que se comprobó la presencia del gen STA1, involucrado en el metabolismo de dextrinas²³.

La levadura *Wickerhamomyces anomalus* fue la levadura salvaje no sacaromicética más frecuente en las muestras contaminadas. Esta levadura ascomicética es comúnmente aislada de cerveza y otras bebidas^{17,39}. También se la ha observado como levadura dominante en las biopelículas de

superficies de acero de los equipos en las líneas de llenado de cerveza⁴². La importancia de las contaminaciones con *W. anomalus* radica en que se trata de una levadura que produce significativas cantidades de acetato de isoamilo (asociado con descriptores como banana), acetato de etilo (manzana roja) y ácido acético, lo que redunda en notorios defectos en las cervezas que contamina³⁹. Sin embargo, no fue posible correlacionar directamente estos descriptores con *W. anomalus*, ya que las muestras de origen contenían otros microorganismos que podrían haber enmascarado el flavor esperado para cervezas contaminadas con esta levadura. El resto de las levaduras no sacaromicéticas identificadas estuvieron representadas por un solo aislamiento, correspondiente a levaduras no frecuentes en eventos de contaminación cervecera.

Aunque los tipos de cerveza tradicionales todavía dominan el mercado, actualmente existe una tendencia que empuja a las cerveceras al desarrollo de productos novedosos⁹. En este sentido, la venta de cervezas no convencionales, cervezas ácidas, cervezas bajas en calorías y cervezas sin alcohol aumentó significativamente. Los aislamientos obtenidos en este trabajo fueron incorporados a la colección microbiana del IPATEC y representan un gran recurso, tanto para el diseño de estrategias de detección y control de microorganismos contaminantes como para profundizar en el estudio de su fisiología, características genéticas y potencial para la innovación cervecera.

De los análisis fisicoquímicos realizados, solo el pH demostró ser un parámetro que se correlaciona con la presencia de BAL, lo que señala su relevancia como herramienta complementaria y accesible para el control de calidad frente a las principales bacterias contaminantes. El resto de los parámetros fisicoquímicos evaluados en este trabajo no se correlacionaron con los eventos de contaminación.

Conclusiones

Nuestros resultados muestran que 8 de cada 10 fábricas de cerveza artesanal de la Patagonia andina argentina presentaron problemas de contaminación, lo que sugiere que la presencia de bacterias y levaduras es una problemática común en estas microcervecerías y pone en evidencia la necesidad de implementar o ajustar sus protocolos de calidad. Los aislamientos de bacterias y levaduras contaminantes obtenidos en este trabajo conforman la primera colección de microorganismos contaminantes de cerveza de la Patagonia andina y servirán como punto de partida para el diseño de estrategias de detección y control de contaminantes cerveceros. Asimismo, contribuirán a la optimización de los procesos de pasteurizado. Dado que actualmente existe una tendencia a elegir bacterias y levaduras «no convencionales» que aumenten el bioflavoring⁹, algunos de los géneros de levaduras y bacterias encontrados en este trabajo podrían ser de interés para producir nuevos estilos de cerveza, con el objetivo de fomentar la innovación y la diferenciación productiva.

Financiación

Este estudio fue financiado con fondos provenientes del CONICET (PIP 424), FONCyT (PICT 3677), UNComahue

(B199), SPU (proyecto Amilcar Herrera «Contaminaciones microbianas en la producción de cerveza artesanal: desarrollo de estrategias de control microbiológico y transferencia a micro-cervecerías», Ministerio de Educación, UNComahue 2014 y Diseño productivo «Contaminantes en Cerveza», Ministerio de Educación, UNComahue 2014.

Conflicto de intereses

Los autores declaran no tener conflictos de interés.

Agradecimientos

Agradecemos a los productores de cerveza artesanal de la Patagonia andina, quienes aportaron muchas de las cervezas para realizar el estudio y a los colegas del CRELTEC, quienes siempre mostraron su predisposición para ayudar en la realización del trabajo.

Bibliografía

1. Abbet M. Understanding the emerging beer spoilage yeast *Saccharomyces cerevisiae* var. *diastaticus*. Master thesis in Biotechnology. Sweden: Department of Biology and Biological Engineering, Chalmers University of Technology in collaboration with Craft Labs HB Gothenburg; 2019.
2. American Society of Brewing Chemists. Microbiological control 5: Differential Culture Media. Methods of Analysis.;14th edition, 2011; St. Paul, MN, EE.UU.
3. American Society of Brewing Chemists. Sensory analysis. Methods of Analysis; 14th edition, 2011; St. Paul, MN, EE.UU.
4. American Society of Brewing Chemists. Beer 9: Hydrogen ion concentration. Methods of Analysis; 14th edition, 2011; St. Paul, MN, EE.UU.
5. American Society of Brewing Chemists. Beer 23: Beer bitterness. Methods of Analysis; 14th edition, 2011; St. Paul, MN, EE.UU.
6. American Society of Brewing Chemists. Beer 10: Color. Methods of Analysis, 14th edition, 2011; St. Paul, MN, EE.UU.
7. Back W. Colour Atlas and Handbook of Beverage Biology, Carl Fachverlag H, editor. Nuremberg, Germany, 2005, p. 317.
8. Bohak I, Thelen K, Beimfohr C. Description of *Lactobacillus backi* sp. nov., an Obligate Beer-Spoiling Bacterium. Monatsschrift Brauiss. 2006;60:78–82.
9. Burini JA, Eizaguirre JI, Loviso C, Libkind D. Levaduras no convencionales como herramientas de innovación y diferenciación en la producción de cerveza. Rev Argent Microbiol. 2021;440:1–19, <http://dx.doi.org/10.1016/j.ram.2021.01.003>.
10. Cleenwerck I, De Vos P, De Vuyst L. Phylogeny and differentiation of species of the genus *Gluconacetobacter* and related taxa based on multilocus sequence analyses of housekeeping genes and reclassification of *Acetobacter xylinus* subsp. *sucrofermentans* as *Gluconacetobacter sucrofermentans* (Toysaki et al., 1996) sp. nov., comb. nov. Int J Syst Evol Microbiol. 2010;60:2277–83, <http://dx.doi.org/10.1099/ijst.0.018465-0>.
11. Código Alimentario Argentino. Artículo 1082 bis, expediente N° 1-0047-2110-4317-13-2.
12. Colino E, Civitaresi HM, Capuano A, Quiroga JM, Winkelmann B. Análisis de la estructura y dinámica del complejo cervecerío artesanal de Bariloche, Argentina. Rev Pilquen Univ Nac Comahue. 2017;20:79–91.
13. Duhourq I, Eizaguirre JI, Bruzone C, Aguilar P. Incidencia de microorganismos contaminantes en cervezas artesanales de la Ciudad Autónoma de Buenos Aires y gran Buenos Aires. Yeast contaminants: detection and control. International Workshop on Brewing Yeast. p 43. Bariloche, Argentina. 2021.
14. Giovenzana V, Beghi R, Guidetti R. Rapid evaluation of craft beer quality during fermentation process by vis/NIR spectroscopy. J Food Eng. 2014;142:80–6, <http://dx.doi.org/10.1016/j.jfoodeng.2014.06.017>.
15. Haikara A, Helander I. *Pectinatus*, *Megasphaera* and *Zymophilus*. Prokaryotes. 2006;4:965–81.
16. Hill AE. Traditional methods of detection and identification of brewery spoilage organisms. En: Hill AE, editor. Brewing microbiology: managing microbes. Ensuring quality and valorising waste. Sawston, Cambridge: Woodhead Publishing; 2015. p. 271–286, <https://doi.org/10.1016/B978-1-78242-331-7.00013-7>.
17. Hutzler M, Riedl R, Koob J, Jacob F. Fermentation and Spoilage Yeasts and their Relevance for the Beverage Industry – A Review. Brew Sci. 2012;65:21.
18. Jespersen L, Jakobsen M. Specific spoilage organisms in breweries and laboratory media for their detection. Int J Food Microbiol. 1996;33:139–55.
19. Juvonen R. Strictly anaerobic beer-spoilage bacteria. En: Hill AE, editor. Brewing Microbiology: Managing Microbes. Ensuring Quality and Valorising Waste. 1th edition. Woodhead. Publishing Series in Food Science. Technology and Nutrition. Elsevier; 2015. p. 195–218.
20. Kaderian SM. Lo artesanal como mediación técnica y simbólica. Cultura, identidad local y aprendizaje en la cerveza artesanal de Bariloche, Argentina. Rivar. 2018;5:39–63.
21. Kolbert C, Persing D. Ribosomal DNA sequencing as a tool for identification of bacterial pathogens. Curr Opin Microbiol. 1999;2:299–305, [http://dx.doi.org/10.1016/S1369-5274\(99\)80052-6](http://dx.doi.org/10.1016/S1369-5274(99)80052-6).
22. Krogerus K, Magalhães F, Kuivanen J, Gibson B. A deletion in the STA1 promoter determines maltotriose and starch utilization in STA1 + *Saccharomyces cerevisiae* strains. Appl Microbiol Biotechnol. 2019;103:7597–615, <http://dx.doi.org/10.1007/s00253-019-10021-y>.
23. Latorre M, Hutzler M, Michel M, Zarnkow M, Jacob F, Libkind D. Genotypic diversity of *Saccharomyces cerevisiae* spoilers in a community of craft microbreweries - Yeast-Special. Brew Sci. 2020;73:51–7, <http://dx.doi.org/10.23763/BrSc20-06latorre>.
24. Lin Y. Formulation and testing of cupric sulphate medium for wild yeast detection. J Inst Brew. 1981;87:151–4.
25. Lugones G, Britto F, Carro A, Lugones M, Quiroga J, Reinoso L, Monasterios C, Serovic LB. Asociación ciencia-empresa para la “domesticación” de la levadura andina y la introducción de mejoras en la producción de cerveza. En: Lugones G, Ladenheim R, editores. Estudio sobre casos exitosos de Vinculación y Transferencia entre grupos de investigación y el medio socioproyectivo CASO 3. 1.ª edición Ciudad Autónoma de Buenos Aires: CIECTI; 2019. p. 1–65.
26. Manzano M, Iacumin L, Vendrames M, Cecchini F, Comi G, Buiatti S. Craft Beer Microflora Identification Before and After a Cleaning Process. J Inst Brew. 2011;117:343–51, <http://dx.doi.org/10.1002/j.2050-0416.2011.tb00478.x>.
27. Meier-Dörnberg T, Hutzler M, Michel M, Methn F, Jacob F. The Importance of a Comparative Characterization of *Saccharomyces Cerevisiae* and *Saccharomyces Pastorianus* Strains for Brewing. Fermentation. 2017;3:41, <http://dx.doi.org/10.3390/fermentation3030041>.
28. Menz G, Aldred P, Vriesekoop F. Growth and Survival of Foodborne Pathogens in Beer. J Food Prot. 2011;74:1670–5, <http://dx.doi.org/10.4315/0362-028X.JFP-10-546>.
29. Menz G, Andrichtetto C, Lombardi A, Corich V, Aldred P, Vriesekoop F. Isolation, Identification, and Characterization of Beer-Spoilage Lactic Acid Bacteria from Microbrewed Beer from Victoria, Australia. J Inst Brew. 2010;116:14–22.

30. Moretti E. Development of guidelines for microbiological control in microbrewery. PhD Course in Food Sciences. Italy: University of Bologna; 2013.
31. Nediani M, García L, Saavedra L, Martínez S, López Alzogaray S, Fadda S. Adding Value to Goat Meat: Biochemical and Technological Characterization of Autochthonous Lactic Acid Bacteria to Achieve High-Quality Fermented Sausages. *Microorganisms*. 2017;5:26, <http://dx.doi.org/10.3390/microorganisms5020026>.
32. Paradh A. Gram-negative spoilage bacteria in brewing. En: Hill AE, editor. *Brewing Microbiology: Managing Microbes. Ensuring Quality and Valorising Waste*. 1th edition Woodhead. Publishing Series in Food Science. Technology and Nutrition. Elsevier; 2015. p. 175–94.
33. Paradh A, Hill AE. Review: Gram Negative Bacteria in Brewing. *Adv Microbiol*. 2016;6:195–209, <http://dx.doi.org/10.4236/aim.2016.63020>.
34. Pellettieri M. *Quality Management: Essential Planning for Breweries*. Boulder, Colorado: Brewers Publications; 2015. p. 196.
35. Priest FG. *Microbiology and Microbiological Control in the Brewery*. En: Priest FG, Stewart GG, editores. *Handbook of Brewing*. 2nd edition Boca Raton: CRC Press; 2006. p. 607–19.
36. Priest FG, Campbell I. *Brewing Microbiology*. 3rd edition New York: Kluwer Academic/Plenum Publisher; 2003. p. 1–399, <http://dx.doi.org/10.1007/978-1-4419-9250-5>.
37. R Core Team. R: A language and environment for statistical computing. R Foundation for Statistical Computing, Vienna, Austria. 2018. Disponible en: <https://www.R-project.org/>
38. Sakamoto K, Konings WN. Beer spoilage bacteria and hop resistance. *Int J Food Microbiol*. 2003;89:105–24, [http://dx.doi.org/10.1016/S0168-1605\(03\)00153-3](http://dx.doi.org/10.1016/S0168-1605(03)00153-3).
39. Satora P, Tarko T, Sroka P, Blaszczyk U. The influence of *Wickerhamomyces anomalus* killer yeast on the fermentation and chemical composition of apple wines. *FEMS Yeast Res*. 2014;14:729–40, <http://dx.doi.org/10.1111/1567-1364.12159>.
40. Schneiderbanger J. Occurrence, Detection, Characterization and Description of Selected Beer-Spoilage Lactic Acid Bacteria. Technische Universität München. Forschungszentrum Weihenstephan für Brau- und Lebensmittelqualität. 2019.
41. Schneiderbanger J, Grammer M, Jacob F, Hutzler M. Statistical evaluation of beer spoilage bacteria by real-time PCR analyses from 2010 to 2016: Statistical evaluation of beer spoilage bacteria by real-time PCR analyses from 2010 to 2016. *J Inst Brew*. 2018;124:173–81, <http://dx.doi.org/10.1002/jib.486>.
42. Shabani L, Devolli A. Microbial spoilage in processing by biofilm. 4th International Symposium of Ecologists of Montenegro, ref. 11. Natura Montenegrina. 2010;9:655–62.
43. Spedding G, Aiken T. Sensory analysis as a tool for beer quality assessment with an emphasis on its use for microbial control in the brewery. En: Hill A, editor. *Brewing Microbiology: Managing Microbes. Ensuring Quality and Valorising Waste*. Cambridge: Woodhead Publishing Series in Food Science, Technology and Nutrition. Elsevier Ltd; 2015. p. 375–404.
44. Storgårds E, Tapani K, Hartwall P, Saleva R, Suihko M-L. Microbial Attachment and Biofilm Formation in Brewery Bottling Plants. *J Am Soc Brew Chem*. 2006;64:8–15, <http://dx.doi.org/10.1094/ASBCJ-64-0008>.
45. Stewart GG, Hill AE, Russell I. 125th Anniversary Review: Developments in brewing and distilling yeast strains. *J Inst Brew*. 2013;119:202–20.
46. Suzuki K. 125th Anniversary Review: Microbiological Instability of Beer Caused by Spoilage Bacteria. *J Inst Brew*. 2011;11:131–55, <http://dx.doi.org/10.1002/j.2050-0416.2011.tb00454.x>.
47. Suzuki K. Gram-positive spoilage bacteria in brewing. En: Hill AE, editor. *Brewing Microbiology: Managing Microbes. Ensuring Quality and Valorising Waste*. 1th edition. Cambridge: Woodhead Publishing Series in Food Science. Technology and Nutrition. Elsevier; 2015. p. 141–73.
48. Suzuki K. Emergence of New Spoilage Microorganisms in the Brewing Industry and Development of Microbiological Quality Control Methods to Cope with This Phenomenon: A Review. *J Am Soc Brew Chem*. 2020;78:245–59, <http://dx.doi.org/10.1080/03610470.2020.1782101>.
49. Toncek A. *Cervezas de los Andes*. Río Negro, Argentina: Editorial Caleuche; 2016.
50. Van der Aa Kühle A, Jespersen L. Detection and identification of wild yeasts in lager breweries. *Int J Food Microbiol*. 1998;43:205–13, [http://dx.doi.org/10.1016/S0168-1605\(98\)00113-5](http://dx.doi.org/10.1016/S0168-1605(98)00113-5).
51. White C. Analysis of the First Large-Scale Testing of Craft Beer. *Tech Q Master Brew Assoc Am*. 2008;45:13–6.
52. White TJ, Bruns T, Lee S, Taylor J. Amplification and direct sequencing of fungal ribosomal RNA genes for phylogenetics. En: Innis MA, Gelfand DH, Sninsky JJ, White TJ, editores. *PCR Protocols: A Guide to Methods and Applications*. New York: Academic Press, Inc. Elsevier; 1990. p. 315–22.
53. Winkelman B I. Análisis del sector cervecero artesanal en San Carlos de Bariloche, bajo el enfoque de sistemas agroalimentarios localizados, Tesis de Licenciatura en Economía, 2018. Universidad Nacional de Río Negro, Río Negro, Argentina.
54. Zanotti G. Cervezas artesanales: rentabilidad cayó fuerte por recesión, pero sigue el auge, Revista de Economía Ámbito. 2018 [consultado Abr 2021]. Disponible en: <https://www.ambito.com/economia/cerveza/s-artesanales-rentabilidad-cayo-frente-recesion-pero-sigue-el-auge-n5007823>