

CONTROL MICROBIOLÓGICO EN BODEGA. INCIDENCIA DE BRETTANOMYCES

Universitat Politècnica de València.
Escuela Técnica Superior de Ingeniería Agronómica y del Medio Natural
Master Universitario de Gestión de la Seguridad y Calidad Alimentaria

LUIS SALVADOR TERRADES ROCAFULL

TUTORES

MANUEL HERNÁNDEZ PÉREZ ^a
JORGE CAUS PERTEGAZ ^b

^a Profesor Titular de Microbiología, del departamento de Biotecnología de la Universitat Politècnica de Valéncia

b Ingeniero Agrónomo. Director Técnico de la Cooperativa Vinícola La Viña (D.O. Valencia)

Resumen

Uno de los principales problemas a los que se enfrenta una bodega, es referido a la calidad de los vinos. Uno de los parámetros de más difícil control, es el microbiológico. El más temido, es la contaminación por levaduras del género *Brettanomyces*, pues pueden producir muy rápidamente un deterioro acusado de la calidad del vino. Debido a los métodos de procesado y embotellado, una contaminación mínima puede rápidamente extenderse por todos los depósitos del complejo, llegando a afectar de forma crónica a los caldos de la bodega, con el subsiguiente perjuicio económico. En una bodega de tamaño medio, el continuo control que se realiza al vino, hacen posible una vigilancia del mismo en todas las etapas, tratando de identificar aquellos parámetros que pueden ser coincidentes en el aumento/disminución de las colonias de *Brettanomyces*, y con ello realizar un nuevo protocolo de elaboración del vino.

Abstract

One of the main problems facing a winery, is based on the quality of the wines. One of the more difficult parameters to control is the microbiological. The most feared, is contamination by *Brettanomyces* yeasts, they can produce a sharp deterioration in the quality of wine very quickly. Because the methods of processing and bottling, minimal contamination can quickly spread all deposits of the complex, affecting chronically the wines of the winery, with subsequent economic loss. In a medium-sized cellar, continuous monitoring that is done to wine, make possible supervise it at all stages, trying to identify those parameters that can be matched in the increase / decrease of *Brettanomyces* colonies, and thereby make a new protocol winemaking.

Resum

Un dels principals problemes als quals s'enfronta un celler, és referit a la qualitat dels vins. Un dels paràmetres de més difícil control, és el microbiològic. El més temut, és la contaminació per llevats del gènere *Brettanomyces*, doncs poden produir molt ràpidament un deteriorament acusat de la qualitat del vi. A causa dels mètodes de processament i embotellat, una contaminació mínima pot ràpidament estendre's per tots els dipòsits del complex, arribant a afectar de manera crònica, als vins del celler, amb el subsegüent perjudici econòmic. En un celler de mida mitjana, el continu control que es realitza al vi, fan possible un control del mateix en totes les etapes, tractant d'identificar aquells paràmetres que poden ser coincidents en l'augment / disminució de les colònies de *Brettanomyces*, i amb això realitzar un nou protocol d'elaboració del vi.

Palabras clave: *Brettanomyces bruxellensis*, *Dekkera*, vino, bodega, sulfuroso, protocolo calidad

1. INTRODUCCIÓN

Las levaduras del género *Brettanomyces/Dekkera*, son potencialmente perjudiciales para una gran cantidad de alimentos líquidos pero su incidencia adquiere importancia para el vino, especialmente durante el añejado en barricas, pues puede dar lugar a una reducción de la calidad del vino resultante. Se trata de un problema al cual, el mundo del vino ha tratado de poner solución, pero la misma es harto difícil, no sólo por las particularidades del género, sino con unos kits que requieren de un entrenamiento previo para su percepción, la única forma de detección efectiva, es el análisis por medio de cultivo diferencial.

El vino es el producto de interacciones complejas entre levaduras y bacterias en el mosto de uva. El origen de estos microorganismos y la vía por la cual llegan hasta el mosto es una cuestión debatida desde hace tiempo, pero en la actualidad se admite que las levaduras y bacterias que participan en las fermentaciones tienen dos posibles orígenes: la uva y el material de la bodega (Fleet y Heard, 1993; Mortimer y Polsinelli, 1999). Dentro del grupo de las levaduras, cabe distinguir dos grupos, entre las no-Saccharomyces, que colonizan la parte externa de los granos de uva, conjuntamente con otros microorganismos; Y el conjunto de Saccharomyces sp., que son los principales agentes de la fermentación alcohólica, (V. Renouf et al., 2006). Una vez realizada la fermentación alcohólica, entran en acción las bacterias que cursan la fermentación maloláctica. La carga microbiana de la uva que entra en la bodega está formada casi exclusivamente por levaduras no-Saccharomyces, por lo que la inoculación de los mostos con Saccharomyces se produce principalmente a través del material de la bodega (I.S. Pretorius, 2000). Las bacterias lácticas están presentes durante todas las etapas de vinificación, y al igual que las levaduras, entran con la uva y permanecen en el equipamiento de las bodegas tras la fermentación maloláctica.

Las primeras fermentaciones espontáneas, tanto alcohólicas como malolácticas, que tienen lugar en las bodegas cada campaña, suelen ser más largas que las que tienen lugar a continuación. La razón podría estar en el aumento de microorganismos que se produce en el primer depósito, y en su posterior diseminación por la bodega, por lo que llegarían en gran cantidad a los depósitos posteriores.

Los estudios realizados hasta la fecha, se centran fundamentalmente, en un control de las condiciones del laboratorio, para valorar la producción de los compuestos volátiles que le confieren al vino, su *carácter Brett*, (4-etilfenol, 4-vinilguaiacol y 4-vinilfenol, fundamentalmente), (S. Benito et al., 2009) y gracias a ello, han salido al mercado kits de laboratorio que permiten a un catador entrenado, no sólo percibir la contaminación por *Brettanomyces*, sino también, la concentración aproximada de la población de levaduras en el vino, (Sniff' Brett©). La gran mayoría de estos estudios

realizados sobre el género *Brettanomyces* (o *Dekkera*, según autores puede ser usado indistintamente), ha sido realizado en condiciones controladas de laboratorio. Pocos de los trabajos, han sido realizados *in situ.* Quizás debido a la dificultad de control de condiciones en una bodega al uso

En este trabajo, tratamos de identificar los depósitos contaminados por *Brettanomyces*, una vez el mosto ha realizado la fermentación maloláctica, y está en condiciones de pasar a depósitos de estabilización y/o barricas, siguiendo la bibliografía editada, (S. Benito et al., 2009) y comprobar si alguna de las características físico-químicas del vino, conjuntamente con la adición de conservantes autorizados por la legislación vigente, impide el desarrollo de *Brettanomyces* en los depósitos, con el objetivo de asegurar la calidad del vino procesado en la bodega.

2. MATERIALES Y MÉTODOS

2.1. Materiales

- Envases estériles para toma de muestras
- Mechero Bunsen
- · Campana de flujo laminar
- Placas Petri de 50 mm de diámetro, con soporte de siembra de Millipore®
- \bullet Filtros de 47 mm de diámetro y 0,45 μm de tamaño de poro, de Millipore®
- Medio Wallerstein de Millipore®, para cultivo de bacterias y levaduras en bebidas alcohólicas. En ampollas de plástico de 2 ml. Composición (g/l): Digerido pancreático de caseína: 5.0 g.; Extracto de levadura: 4.0 g.; Dextrosa: 50.0 g.; Fosfato monopotásico: 0.55 g.; Cloruro potásico: 425.0 mg.; Cloruro cálcico: 125.0 mg.; Sulfato magnésico: 125.0 mg.; Cloruro férrico: 2.5 mg.; Sulfato de Manganeso: 2.5 mg.; Verde de bromocresol: 22.0 mg.
- Medio selectivo para el crecimiento de *Brettanomyces* de Millipore®. En ampollas de plástico de 2ml. Composición (g/l): Extracto de malta: 3.0 g.; Extracto de levadura: 3,0 g.; Peptona: 5,0 g.; Dextrosa: 10.0 g.; Chloramphenicol (D.C.I.): 0.1 g.; Thiamine (D.C.I.): 0.01 g.; Cycloheximide (D.C.I.): 0.1 g.; Gentamycin (D.C.I.): 0.05 g.; Chlortetracycline (D.C.I.): 0.1 g.
- Rampa de filtrado de Millipore®
- Pinzas
- Estufa
- Tira API 32C ® para la identificación de Levaduras
- Espectrómetro de Infrarrojo Winescan®, de FOSS, para la identificación de parámetros en líquidos.
- pHmetro micro pH 2000, de Crison®

- Oxímetro de sonda polarográfica para vino HI 9146V, de HANNA®
- Destilador automático para % alcohol DE2000, de TDI®
- Valorador de SO2 libre y total ENO20 PLUS, de TDI®
- Bureta
- · Vasos de precipitados
- Probeta 1 I.
- NaOH 5N
- H₂SO₄ 6,04M
- l₂ en solución 0,02N

2.2. Método

Antecedentes: Metodología de producción y embotellado en la bodega.

Una vez realizada y verificada la fermentación maloláctica en los tangues de fermentación, y el vino se encuentra "terminado", conforme a los criterios del Director Técnico, y la Enóloga, el vino puede o no ser mezclado con otros vinos procedentes de otros depósitos para conseguir el resultado deseado. Una vez realizado (o no), este paso, es trasvasado, previo filtrado por diatomeas, a los depósitos de frío, donde permanece un mínimo de 8 días, antes de pasar a los depósitos de estabilización, con otro filtrado por diatomeas intermedio. En estos depósitos es donde se realiza la adición de SO₂, hasta conseguir niveles de efectividad, y no sobrepasar los fijados por la ley, (actualmente, 150 mg/l para tintos, y 200 mg/l para rosados y blancos). De aquí, una vez realizada y verificada la adición de SO₂, se pasa a embotellado, previo paso por filtros consecutivos con un tamaño de poro de 3, 1 y 0.45 µm, para asegurar, tanto la no inclusión de partículas y posos en el vino, como el control microbiológico del mismo, y evitar fermentaciones en botella. Caso de no terminar el depósito de estabilización en el embotellado del lote, si por motivos de producción no va a ser usado ese vino en breve lapso, puede que el tanque de estabilización necesite ser usado para otro vino, por lo que puede ser trasvasado a un tanque exterior. con el cambio en las condiciones que representa, y quedar a la espera de ser usado en un coupage, o en un pedido posterior del mismo tipo de vino. También puede ocurrir que se encuentren varios depósitos de estabilización con el mismo vino. Los huecos (sic), se reúnen y pasan a un sólo tanque, quedando a la espera de una orden de producción.

Se establece un protocolo de toma de muestras por los distintos depósitos de la bodega, que en conjunto, conforman un total de 186 depósitos, aparte de los experimentales y las barricas. (**Anexo I**).

Debido a las características de producción de la bodega, se realiza un primer muestreo, con el fin de establecer una muestra significativa, para valorar el porcentaje de depósitos afectados.

En una segunda etapa, se traza hacia atrás el producto embotellado diariamente, con el fin de tomar muestras del depósito de estabilización del cual se está embotellando, y éste a su vez, de que depósito(s) de fermentación procede(n). Debido a las órdenes de producción, y a los

tiempos que toma la estabilización, en ocasiones no ha sido posible llegar hasta el depósito de fermentación.

Una vez recogidas las muestras, en el laboratorio de la bodega, y en la campana de siembra, se filtran las muestras procesadas, y se siembran en medios de cultivo selectivo de *Brettanomyces*. Se incuban, atendiendo a las instrucciones del fabricante, durante 5 días en estufa a 28°C, y se contabilizan, caso que las hubiere, las colonias. Si en este primer recuento, el resultado es negativo, se incuban 48 horas mas, y se vuelve a hacer un recuento. Si el resultado en un primer momento hubiese sido positivo, se observa la variación en la población de las colonias. Para nuestro trabajo, tomaremos en consideración las colonias finales al cabo de los 7 días, para descartar falsos negativos. Además, y según el protocolo de la bodega, se realiza un cultivo en medio Wallerstein de cada uno de los lotes embotellados diariamente.

Al mismo tiempo que se hace la siembra, se realiza el análisis del vino por espectrometría infrarroja, para tomar nota de las características físico-químicas del mismo, (Materias reductoras, acidez volátil y total, pH, grado alcohólico, ácido málico, ácido láctico), de las cuales sólo tendremos en consideración para este trabajo las materias reductoras, pH, y grado alcohólico, en atención a la bibliografía previa. El pH se confirma con un pHmetro, y el grado alcohólico con una destilación de 1 l. de vino, y posterior medida con un densímetro. La medida del densímetro, a la temperatura del laboratorio en ese momento, se trasladará a 20°C, con ayuda de las tablas.

El anhídrido sulfuroso total se mide en mg/l. y para ello se realiza una valoración yodométrica, añadiendo a una alícuota de 20 ml de vino, 2 ml de NaOH 5N, tapando con film y esperar 5 minutos. Los azúcares presentes en el vino se combinan con el anhídrido sulfuroso. (fig.1). El objetivo de añadir NaOH, es el de desplazar el equilibrio, pues es muy reversible, para liberar el SO2. La capacidad de combinación del SO2 con los azúcares, es muy pequeña. Por ejemplo, 1 gramo de glucosa combina con sólo 0.3 mg de SO2 cada 50 mg/l de SO2 libre. Toda adición de anhídrido sulfuroso al vino, tendrá como consecuencia la combinación de una parte de éste. Inversamente, toda desaparición de anhídrido sulfuroso libre por oxidación, tendrá como consecuencia una disminución de la fracción combinada. Se añaden transcurridos los 5 minutos 2 ml de ácido sulfúrico 6,04 M, para desplazar el anhídrido según el equilibrio (fig.2). Se realiza la valoración con lodo 0.02 N.

$$R \xrightarrow{O} R' + SO_3H^{-} \xrightarrow{\longrightarrow} R \xrightarrow{OH} SO_3^{-}$$

$$R \xrightarrow{O} H + SO_3H^{-} \xrightarrow{\longrightarrow} R \xrightarrow{OH} SO_3^{-}$$

Fig. 1: Combinación del anhídrido sulfuroso con azúcares

$$SO_2 + H_2 0 \Leftrightarrow HSO_3^- + H^+$$

 $HSO_3^- \Leftrightarrow SO_3^{-2} + H^+$

Fig. 2: Ecuación de equilibrio del anhídrido sulfuroso

El oxígeno disuelto se mide *in situ*, con el oxímetro, de la misma muestra que se ha hecho el cultivo, una vez completado el mismo.

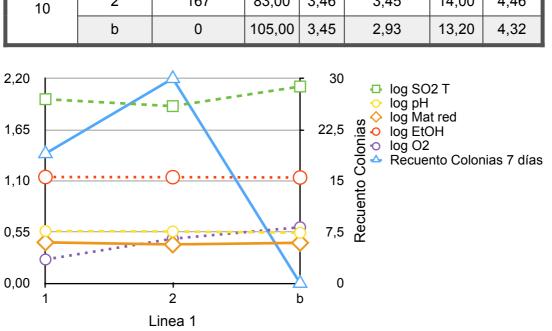
3. RESULTADOS Y DISCUSIÓN

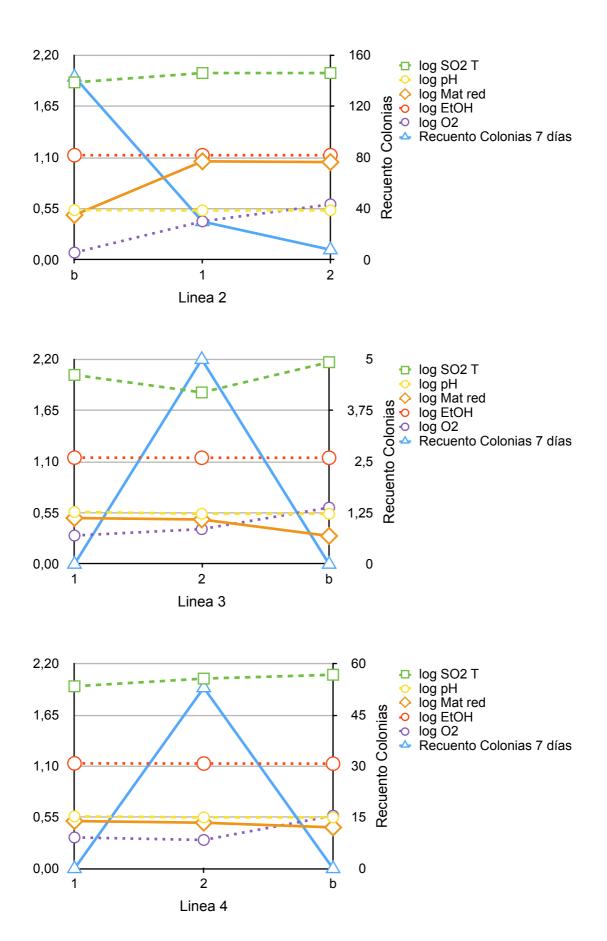
El total de registros trazados correctamente que dieron algún resultado positivo al análisis por *Brettanomyces*, en algún punto de la trazabilidad, se encuentra representado en la **tabla 1**, (con la excepción del vino blanco, pues es el único depósito presente en la bodega en el momento del trabajo, y era conveniente hacer un estudio sobre él). Los resultados se expresan en la **figura 3**, donde se representa en escala logarítmica los valores obtenidos, frente al número de colonias de *Brettanomyces* observadas en los depósitos. La tabla con todos los resultados obtenidos de todos los depósitos analizados, se encuentra en el **anexo II**.

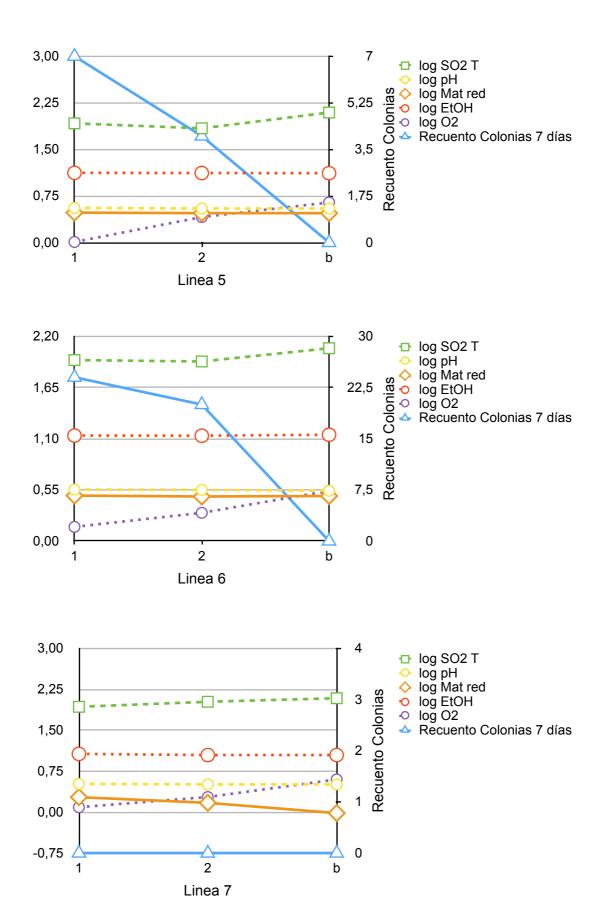
Tabla 1: Resultados obtenidos del cultivo selectivo de Brettanomyces a 7 días. En aras de la protección de datos de la bodega, se han sustituido la identificación de los depósitos. Cada línea trazada, ha recibido una numeración, y dentro de cada línea, el *depósito 1* se refiere al de fermentación. El *depósito 2*, al de estabilización. La *b* hace referencia al vino embotellado. Todas las líneas se refieren a vinos tintos, excepto la línea 7 (vino blanco), y la línea 8, (vino rosado).

Línea	Depósito	Recuento Colonias 7 días	SO Total (mg/l)	рН	Mat. Reductoras (g/l)	EtOH (v/v)	O (ppm)
	1	19	95,00	3,64	2,75	13,85	1,80
Línea 1	2	30	80,00	3,60	2,61	13,80	3,01
	b	0	130	3,49	2,72	13,68	4,00
	1	143	81,00	3,44	3,04	13,35	1,20
Línea 2	2	30	102,00	3,41	11,48	13,35	2,60
	b	8	102,00	3,42	11,27	13,35	3,96
	1	0	108,00	3,64	3,13	13,95	2,03
Línea 3	2	5	70,00	3,48	3,02	13,90	2,38
	b	0	148,00	3,48	2,01	13,90	4,05
	1	0	91,00	3,64	3,24	13,50	2,16

Línea	Depósito	Recuento Colonias 7 días	SO Total (mg/l)	рН	Mat. Reductoras (g/l)	EtOH (v/v)	O (ppm)
Línea 4	2	53	110,00	3,55	3,11	13,45	2,03
	b	0	121,00	3,55	2,77	13,40	3,70
	1	7	83,00	3,60	3,03	13,25	1,02
Línea 5	2	4	69,00	3,53	2,97	13,15	2,57
	b	0	124,00	3,53	2,97	13,08	4,42
	1	24	88,00	3,58	3,08	13,60	1,42
Línea 6	2	20	85,00	3,55	3,01	13,55	2,01
	b	0	118,00	3,47	3,05	13,87	3,46
	1	0	85,00	3,29	1,88	11,65	1,23
Línea 7	2	0	105,00	3,22	1,48	11,10	1,89
	b	0	122,00	3,22	0,96	11,10	3,97
	1	7	77,00	3,46	2,74	13,80	1,28
Línea 8	2	0	120	3,10	5,95	12,00	3,84
	b	0	153	3,60	11,00	13,10	4,00
	1	9	89,00	3,67	3,19	13,60	1,52
Línea 9	2	27	116,00	3,42	6,37	13,35	2,90
	b	0	120,00	3,39	6,00	13,30	3,46
	1	0	75,00	3,62	2,70	13,90	2,02
Línea 10	2	167	83,00	3,46	3,45	14,00	4,46
	b	0	105,00	3,45	2,93	13,20	4,32







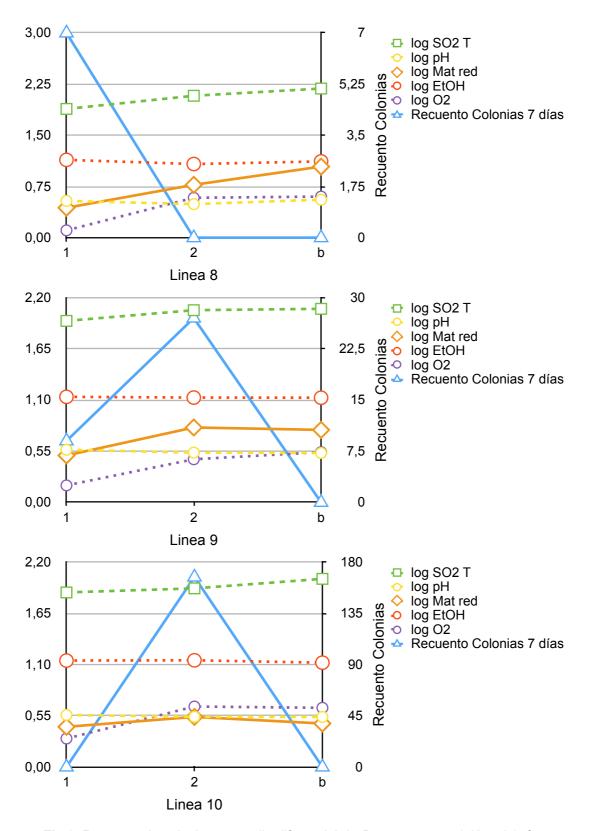


Fig.3. Recuento de colonias en medio diferencial de *Brettanomyces*, (triángulo), frente a (escala logarítmica), concentración de SO_2 (cuadrado), pH (círculo amarillo,línea rayas), materias reductoras (rombo), grado EtOH (triángulo invertido) y O_2 disuelto (círculo morado, línea puntos).

Concentrándonos únicamente en los vinos tintos, pues tanto el blanco, (línea 7), como el rosado (línea 8), no presentan sustrato suficiente para el crecimiento de *Brettanomyces*, como se puede comprobar en el número de u.f.c. respectivo, se puede apreciar que:

- Con la excepción de un caso, (con anomalías registradas en el embotellado: por orden expresa del cliente, no se estabilizó el vino, pues debía ser facturado en 24 hrs. así que se añadió SO₂ y se embotelló directamente), a las botellas no llega contaminación por *Brettanomyces* ni por levaduras y/o bacterias lácticas que crezcan en medio Wallerstein®
- Eliminando los referidos al blanco y rosado, en un 50% de los casos, existe mas contaminación en los depósitos de estabilización que en los de fermentación. Esto puede ser debido a:
- a. Mala praxis en la limpieza
- b. Relleno de *huecos* procedente de diversos depósitos, alguno de ellos contaminado
- c. La no adición de SO₂, en cantidad suficiente en el depósito de adiciones, para garantizar su acción bacteriostática
- El contenido en O₂ disuelto va aumentando conforme el vino pasa por los distintos depósitos, siendo siempre superior en la botella que en los depósitos. Esto es debido a los fenómenos de aireación que se producen en los trasvases y en el proceso del embotellado.
- No aparenta que ningún parámetro afecte de forma única al aumento/ disminución del número de colonias. Ni siquiera la adición de SO₂, pues en todos los casos nos encontramos por encima del nivel referido por la bibliografía como bacteriostático. (S. Benito et al., 2009). La referida sinergia de los distintos factores químicos, debería bastar para garantizar un no crecimiento bacteriano y/o de levaduras.

4. CONCLUSIONES

- a. No se puede establecer con rigurosidad, en un espacio de tiempo de cuatro meses, la interferencia de parámetros químicos por sí mismos, con la inhibición del crecimiento de *Brettanomyces* en los depósitos de la bodega. Son necesarios estudios más minuciosos, con identificación de las colonias positivas en medio diferencial por PCR.
- b. Existe un parámetro no químico que es común, y que es determinante en la desaparición de las levaduras. En el vino embotellado no hay casos de contaminación de ningún tipo ya sea por *Brettanomyces*, ni por cualquier bacteria láctica y/o levadura, que crecen en medio Wallerstein®. En todos los casos, y debido al control microbiológico de la bodega, en el período del trabajo, los test microbiológicos sobre producto terminado, dieron como resultado crecimiento nulo. Esto es debido a los filtros físicos de 3 μm, 1 μm y 0.45μm, puestos en serie antes de la embotelladora, y al protocolo de limpieza de la embotelladora.
- c. La estabilización por frío durante 8 días en tanques isotermos, debe de influir en el proceso, (S. Benito et al., 2009), reduciendo la carga

microbiológica del vino e inactivando una gran cantidad de la misma. Sin embargo una vez estabilizado, resulta paradójico que al menos el 50% de los tanques de estabilización con vino tinto, tengan más carga que los de fermentación de los que proceden. Esto es un indicador de una contaminación persistente en los tanques. Ya sea porque los tanques aún no han sido vitrificados y la limpieza no es exhaustiva. O porque al no haber flora competitiva, pues ha sido afectada por la estabilización en frío, sólo se depende de la adición de SO₂ para evitar la proliferación de *Brettanomyces*.

d. Las condiciones en laboratorio, distan mucho de ser las condiciones de trabajo en bodega, por lo que representa mayor dificultad en el control de *Brettanomyces*.

Una vez tomadas estas consideraciones y puestas en conocimiento del Director Técnico, se elabora un posible plan de actuación que consiste en:

- 1. Actualmente, se está vitrificando la totalidad de los depósitos de estabilización, lo que conllevará una mayor facilidad en su limpieza y desinfección con sosa.
- 2. Se debe de prestar una mayor atención a la limpieza de los depósitos, realizando controles exhaustivos que verifiquen la misma, tal y como se hacen en otros puntos de la línea de producción. Esto implica un cambio en el protocolo de limpieza y desinfección. Las barricas deben de considerarse como un depósito más. Hay que incluirlas en la verificación de desinfección.
- 3. Una vez establecidas de forma rutinaria las verificaciones, se puede disminuir la carga microbiológica que llega a los depósitos, con un filtrado mecánico una vez el vino ha terminado la fermentación maloláctica, como paso previo a su estabilización. Esta filtración no afecta a las cualidades organolépticas del vino, pues no influirá más que en el contenido de posos y carga microbiológica.
- 4. Como se aprecia en el embotellado de la línea 2, el filtrado por si mismo no garantiza que no lleguen levaduras a botella/barricas. Puede deberse a que el filtro se colmate, o que el SO₂ no ha tenido tiempo suficiente para actuar. La sinergia de todos los factores químicos ha sido estudiada por otros autores (S. Benito et al., 2009), y se aplica ampliamente en bodegas. Se debería comprobar la sinergia del filtrado previo con los factores químicos.
- 5. Este paso previo, y verificada su efectividad a medio plazo, puede dar lugar a la posibilidad de una disminución del contenido de SO₂ en el vino, pues su objetivo quedaría en parte cubierto por la filtración previa. Esto conlleva a la elaboración de vinos de más calidad y que conlleven menos peligros para la población de riesgo, asmáticos en particular, principal diana toxicológica del SO₂, (Vally H. y Misso N.LA., 2012).

5. AGRADECIMIENTOS

El presente trabajo ha sido posible gracias al apoyo de la Cooperativa Vinícola La Viña, durante mi estancia en prácticas en la bodega, y la tutela de su Director Técnico, D. Jorge Caus Pertegaz

6. REFERENCIAS

- Agnolucci M., Rea F., Sbrana C., Cristani C., Fracassetti D., Tirelli A., Nuti M. 2010. Sulphur dioxide affects culturability and volatile phenol production by *Brettanomyces/Dekkera bruxellensis*. *International Journal of Food Microbiology*. **143:** 76-80
- Aguilar M.G., Délia M.L., Strehaiano P. 2003. *Brettanomyces bruxellensis*: effect of oxygen on growth and acetic acid production. *Applied Microbiology and Biotechnology*. **61**: 157-162
- Benito S., Palomero F., Morata A., Calderón F., Suárez-Lepe J.A. 2009. A method for estimating *Dekkera/Brettanomyces* populations in wines. *The Society for Applied Microbiology, Journal of Applied Microbiology* **106**: 1743-1751
- Benito S., Palomero F., Morata A., Calderón F., Suárez-Lepe J.A. 2009. Factors Affecting the Hydroxycinnamate Decarboxylase/Vinylphenol Reductase Activity of *Dekkera/Brettanomyces*: Application for *Dekkera/Brettanomyces* Control in Red Wine Making. *Journal of Food Science*. **74(1)**: 15-22
- Coulon J., Perello M.C., Lonvaud-Funel A., deRevel G., Renouf V. 2010. *Brettanomyces bruxellensis* evolution and volatile phenols production in red wines during storage in bottles. *Journal of Applied Microbiology*. **108**: 1450-1458
- Dias, L., Dias S., Sancho T., Stender H., Querol A., Malfeito-Ferreira M., Loureiro V. 2003. Identification of yeasts isolated from wine-related environments and capable of producing 4-ethylphenol. *Food Microbiology.* **20**: 567-574
- Fleet, G.H., Heard, G.M., 1993. Yeasts: growth during fermentation. In: Fleet, G.H. (Ed.), *Wine Microbiology and Biotechnology*. Harwood Academic, Chur, Switzerland, pp. 27–54.
- Harris V., Ford C.M., Jiranek V., Grbin P.R. 2008. *Dekkera* and *Brettanomyces* growth and utilisation of hydroxycinnamic acids in synthetic media. *Applied Microbiology and Biotechnology*. **78**: 997-1006
- Mortimer, R. Polsinelli, M. 1999. On the origins of wine yeast. *Research in Microbiology.* **150(3)**: 199-204
- Ortega-Heras M., González-Huerta C., Herrera P., González-Sanjosé M.L. 2004. Changes in wine volatile compounds of varietal wines during ageing in wood barrels. *Analytica Chimica Acta*. **513**: 341-350
- Pretorius I.S., 2000. Tailoring wine yeast for the new millennium: novel approaches to the ancient art of winemaking. *Yeast.* **16**: 675-729
- Renouf V., Falcou M., Miot-Sertier C., Perello M.C., De Revel G., Lonvaud-Funel A. 2006. Interactions between *Brettanomyces bruxellensis* and other yeast species during the initial stages of winemaking. *The Society for Applied Microbiology, Journal of Applied Microbiology.* **100**: 1208-1219
- Roman A., Perello M.C., de Revel G., Lonvaud-Funel A. 2008. Growth and volatile compound production by *Brettanomyces* Dekkera bruxellensis in red wine. Journal of Applied Microbiology. **104**: 1577-1585
- Romano A., Perello M.C., de Revel G., Lonvaud-Funel A. 2008. Growth and volatile compound production by *Brettanomyces/Dekkera bruxellensis* in red wine. *Journal of Applied Microbiology*. **104**. 1577-1585
- Serpaggi V., Fabienne R., Recorbert G., Gaudot-Dumas E., Sequira-Le Grand A., Alexandre H. 2012. Characterization of the "viable but nonculturable" (VBNC) state in the wine spoilage yeast *Brettanomyces*. *Food Microbiology*. **30**: 438-447
- Suárez R., Suárez-Lepe J.A., Morata A., Calderón F. 2007. The production of ethylphenols in wine by yeasts of the genera *Brettanomyces* and *Dekkera*: A review. *Food Chemistry*. **102**: 10-21
- Vally H, Misso NLA. 2012. Adverse reactions to the sulphite additives. *Gastroenterology and Hepatology from Bed to Bench*; **5(1)**: 16-23

7. ANEXOS

I. Protocolo de detección de Brettanomyces en bodega

Se elimina toda referencia a planos de la bodega y material sensible:

1. Objetivo

El presente protocolo tiene como objeto establecer la toma de muestras y la detección temprana de *Brettanomyces*.

2. Alcance

Se analizarán todos los depósitos presentes en la empresa, así como un muestreo proporcional en barricas

3. Metodología

Según plano de emplazamiento de depósitos de la bodega, se trata de hacer un muestreo diario de los depósitos, subdividiendo por zonas la bodega. Cada día previa reunión con enólogo y director de producción, se anotarán los depósitos que contengan producto susceptible de ser analizado. Los vinos sulfitados, se debe esperar 10-15 días hasta el análisis.

Depósitos Exteriores: (Registro 1):

- Lunes: Cuadrante superior izquierda, comprendido entre los depósitos xa y xb.
- Martes: Cuadrante superior derecha, comprendido entre los depósitos xc y xd, excluido el aa
- Miércoles: Cuadrante inferior izquierda, comprendido entre los depósitos xe y xf.
- Jueves: Cuadrante inferior derecha, comprendido entre los depósitos xg y xi.

Depósitos interiores: (Registro 2)

• Viernes: Todos los depósitos desde el ay al az.

Barricas

Al menos una vez cada x días, se realizará también en barricas. Previa consulta con enólogo y director técnico, se determinará, atendiendo al tipo de vino y barrica.

Atendiendo al kit utilizado, se realizará una metodología u otra:

3.1. Protocolo DOLMAR Sniff'Brett:

3.1.1. En Depósito:

Material:

- Bote análisis estéril,
- · Mechero Bunsen.
- · Sniff' Brett,
- Estufa a 30°C

Toma de muestra de vino del depósito:

- A ser posible, y aunque no lo contemple el procedimiento oficial, pasar la llama por la boca de toma de muestras.
- Realizar la toma de la parte inferior del depósito
- · Descartar 50 ml.
- Tomar 20 ml de vino en recipiente estéril bajo llama.
- Inocular los 20 ml de muestra en recipiente Sniff' Brett, bajo llama.
- · Cerrar envase bajo llama.
- Incubar a 30°C en estufa

Análisis de resultados:

- Cada día, se observará la evolución, cumplimentándose la ficha de control (Registro 3)
- Observar y anotar turbidez en zona inferior del envase. (Indicador positivo previo de crecimiento, generalmente 24-48 horas antes de aparecer el olor)
- Abrir el envase y detectar presencia de olor característico, (cuero, caballo, tinta...)
- La analítica finaliza al detectar el olor, (positivo a *Brettanomyces*), o, si transcurridos 10 días del comienzo del análisis no aparece, (negativo a *Brettanomyces*)

3.1.2. En Barrica:

Material:

- · Bote de análisis estéril
- Mechero Bunsen
- Sniff' Brett
- Virutas
- · Alcohol 70%
- Estufa a 30°C.

Toma de muestra de vino de la barrica:

- A ser posible, y aunque no lo contemple el procedimiento oficial, pasar la llama por la boca de toma de muestras. Si no es posible pasar la llama, se trabajará bajo llama.
- · Descartar 50 ml.
- Tomar 20 ml de vino en recipiente estéril bajo llama.
- Inocular los 20 ml de muestra en recipiente Sniff' Brett, bajo llama.
- Añadir 2-3 gramos de virutas de madera, bajo llama
- Añadir 0.5 ml de Alcohol 70%, bajo llama.
- · Cerrar envase bajo llama.
- Incubar a 30°C en estufa

3.1.3. Análisis de resultados:

- Cada día, se observará la evolución, cumplimentándose la ficha de control (Registro 3)
- Observar y anotar turbidez en zona inferior del envase. (Indicador positivo previo de crecimiento, generalmente 24-48 horas antes de aparecer el olor)

- Abrir el envase y detectar presencia de olor característico, (cuero, caballo, tinta...)
- La analítica finaliza al detectar el olor, (positivo a *Brettanomyces*), o, si transcurridos 16 días del comienzo del análisis no aparece, (negativo a *Brettanomyces*)
- En este caso, es posible que se necesiten más de 10 días para la aparición del olor. Se recomienda continuar hasta los 16 días

3.1.4. Alternativa para validar:

- Realizar la toma de la parte inferior del depósito/barrica.
- Pasar llama por boca de toma de muestra, si no se puede, trabajar bajo llama.
- Descartar los primeros 50 ml.
- Tomar muestra en envase estéril, bajo llama.
- · Cerrar y cubrir
- Trasladar al laboratorio y continuar en campana y bajo llama.
- Tomar 20 ml de vino en recipiente estéril bajo llama.
- Inocular los 20 ml de muestra en recipiente Sniff' Brett, bajo llama.
- Si es toma de barrica, entonces añadir 2-3 gramos de virutas de madera y 0.5 ml de alcohol al 70%, bajo llama.
- · Cerrar envase bajo llama.
- Incubar a 30°C en estufa

3.1.5. Interpretación de resultados:

DIAS NECESARIOS PARA POSITIVO	POBLACIÓN ESTIMADA	ACCIÓN
>10 días / No Aparece (16 días si se trata de barrica)	Ausencia en 20 ml	Repetir en 30 días
10 días (Si se trata de barrica, continuar hasta los 16 días)	Muy débil (≃ 1 lev/ml)	Repetir en 15 días
8 días	Débil (≃ 10 lev/ml)	Repetir en 7 días
6 días	Media (10	Repetir inmediatamente Repetir tras 5 días
4 días	Significativo (10 lev/ml)	Método de tratamiento validado por enólogo/
2 días	Fuerte (10	Dir. Técnico. Repetir análisis al cabo de unos días. Si se sulfita, esperar 10-15 días.

3.2. Protocolo Merck-Millipore

Ya sea en depósito o barrica se procederá de la siguiente forma: Material:

- Envase de análisis.
- mechero Bunsen, embudo de filtrado, filtro de 0.45 μ m y 47 mm \oslash , Placa Petri con soporte, medio de cultivo selectivo Millipore©. Toma de muestra:
 - Realizar la toma de la parte inferior del depósito/barrica.
 - Pasar llama por boca de toma de muestra, si no se puede, trabajar bajo llama.
 - Descartar los primeros 50 ml.
 - Tomar muestra en envase estéril, bajo llama.
 - Cerrar y cubrir
 - Trasladar al laboratorio y continuar en campana y bajo llama.
 - Filtrar muestra a vacío, usando filtro de 0.45 μm y 47 mm \oslash . Bajo llama
 - Inocular medio de cultivo específico *Brettanomyces* en el soporte de la placa Petri. Bajo llama
 - Una vez filtrado el vino, depositar el filtro encima del soporte impregnado del medio de cultivo. Asegurarse que todo el filtro está en contacto con el soporte. Bajo llama.
 - Cultivar a 28 °C, durante unos 5-7 días.
 - Las colonias aparecen pequeñas, de color blanco y cremosas.

3.2.1. Análisis de Resultados:

- Se cumplimentará la ficha correspondiente, (Registro 4).
- La primera lectura se establece a los 5 días.
- Una segunda lectura a los 7 días, para descartar falsos negativos.

3.2.2. Interpretación de resultados

DIAS CULTIVO	POBLACIÓN ESTIMADA	ACCIÓN
5 días	Ausencia	Esperar 48 h
5 ulas	Presencia	Comunicar Dir. Técnico
7 días	Ausencia	Descartar
7 ulas	Presencia	Comunicar Dir. Técnico

4. Registros

4.1. Registro 1 Plano de Depósitos Exteriores

- 4.2. Registro 2 Plano de Depósitos Interiores4.3. Registro 3 Ficha Control Sniff' Brett Depósitos

Identificación	Fecha		Día 5		Día 7
		Fecha		Fecha	
		Negativo		Negativo	
		Positivo	Recuento:	Positivo	Recuento:
		Fecha		Fecha	
		Negativo		Negativo	
		Positivo	Recuento:	Positivo	Recuento:
		Fecha		Fecha	
		Negativo		Negativo	
		Positivo	Recuento:	Positivo	Recuento:
		Fecha		Fecha	
		Negativo		Negativo	
		Positivo	Recuento:	Positivo	Recuento:
		Fecha		Fecha	
		Negativo		Negativo	
		Positivo	Recuento:	Positivo	Recuento:

4.4. Registro 4 Ficha Control Millipore

Identif.	Fecha	Día 1		Día 2		Día 3		Día 4		Día 5		Día 6		Día 7		Día 8		Día 9)	Día 1	0
		Fecha		Fecha	1	Fecha		Fecha	166	Fecha	ı	Fecha	ì	Fech	a	Fecha	ı	Fech	а	Fech	а
		T:	0:	T:	0:	T:	O:	T:	O:	T:	0:	T:	O:	T:	0:	T:	0:	T:	0:	T:	0:
		Fecha		Fecha	1	Fecha		Fecha		Fecha	ı	Fecha	1	Fech	a	Fecha	1	Fech	а	Fech	а
		T:	0:	T:	0:	T:	0:	T:	0:	T:	0:	T:	0:	T:	0:	T:	0:	T:	O:	T:	0:
		Fecha		Fecha	a	Fecha		Fecha		Fecha	ı	Fecha	ı	Fech	а	Fecha	ı	Fech	а	Fech	а
		T:	0:	T:	0:	T:	O:	T:	O:	T:	0:	T:	0:	T:	O:	T:	0:	T:	O:	T:	0:

II. Tabla de datos de los depósitos

Los números de los depósitos se han alterado por confidencialidad

	> 0	416			X15			×14			XI3				X12			×11			X10			X09			X08			è	Y07		>	Yns		>0			X04			X03			X02			X01		Identificación
	9	04/06/14			04/06/14			26/05/14			23/05/14				09/05/14			09/05/14			09/05/14			07/05/14			07/05/14			9	07/05/14		02/00/14	03/05/14		41 /00/20			02/05/14			29/04/14			29/04/14			29/04/14		recna
	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	recna	Tooks	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	TOSILIVO	Positivo	Nonetino	Eacha	Positivo	Nogativo	Fecha	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	
	Recuento: 50		9/06/14	Recuento: 5		9/06/14	Recuento: 40		30/05/2014	Recuento: 52		28/05/14	DOLOGIA .	Recuento:	K	14/05/14	Recuento: 15		14/05/14	Recuento: 35		14/05/14	Recuento:	4	12/05/14	Recuento: 0	•	12/05/14	viel io.	Recuento: 70	12/00/14	15/14	Recuento: 4		7/05/14		//05/14	Recuento:	•	7/05/14	Recuento: 19		5/05/14	Recuento:	K	5/05/14	Recuento: 26		5/05/14	Dia 5
ŀ	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	\perp	recna	Tooks o	Positivo	٩	_		Negativo	Fecha 1	Positivo	Negativo	Fecha 1	Positivo	+			+	+.	Į.	+			Positivo		Fecha 9	+			+		Positivo	Negativo	Fecha 7	Positivo	Negativo	Fecha 7	Positivo	Negativo	Fecha 7	
	Recuento: 143		11/06/14	Recuento: 15		11/06/14	Recuento: 65		2/06/14	Recuento: 60		30/05/2014	COLORO A	Recuento:	•	16/05/14	Recuento: 15		16/05/14	Recuento: 35		16/05/14	Recuento:	K	14/05/14	Recuento: 9		14/05/14	ide IIO.	Recuento: 70	- 1,00,14)E/14	Recuento: 62		9/05/14	7	9/05/14	Recuento:	•	9/05/14	Recuento: 19		7/05/14	Recuento:	K	7/05/14	Recuento: 62		7/05/14	Dia 7
	2	4/06/14		01	4/06/14			26/05/14			23/05/14				9/05/14		0.	9/05/14		0.	9/05/14			7/05/14			7/05/14			3	7/05/14	ľ		2/05/14		2/00/14			2/05/14			29/04/14			29/04/14		10	29/04/14		Fecha Analisis
	24,0	34.0			24,0			21,5			20,0	3			22,0			20,0			20,5			21,0			20,0	3		9,0	10 70		0,04	30		9,0	<u>.</u>		20,0			19,0			20°			19,5		-
	20,00	36 90			23,00			29,00			22,00	3			30,00			25,00			24,00			29,00			32,00	3		4,00	3		20,00	36 OO		31,00	3		30,00			31,00			19,00			29,00		SO
	01,00	81 00			78,00			88,00			85,00	3			74,00			64,00			68,00			75,00			89,00	3		00,00	80 00		00,00	8		1,00	3		90,00			95,00			117,00			80,00		SO
	, 1	2 2 2			3,66			3,59			3,64				3,54			3,65			3,61			3,82			3,67	}		ç	ა შ		ç	3 7/		3,00	2		3,52			3,64			3,74			3,72		P
	5	0 48			0,51			0,51			0,48	;			0,42			0,53			0,53			0,49			0,49	5		ç	D 71		ç	2		0,40	5		0,46			0,53			0,51			0,53		AcVol
	0,00	л Об			5,73			5,56			6,19	;			5,88			6,06			6,14			5,12			5,53	1		0,00	л 0 Л		,,,	n n		0,48	5		5,97			5,49			5,28			5,61		AcTot
	çç	3 M			3,05			3,36			3, 13	;			2,21			3,06			3,05			2,91			3,19			ç	ა 2		0,04	သ သ သ		3, 10	2		3,04			2,75			3,14			3,06		lat. Reductora
	0,00	030			0,41			0,24			0,53	}			0,54			0,51			0,45			0,21			0,31			0,70	0 4 0		0,4,0	0 30		0,10	2		0,27			0,25			0,31			0,19		Ac. Malico
	1,16	1 1 2			1,28			1,41			1,22	3			1,12			1,20			1,20			1,43			1,37			7	J J		-	2		٠,١٥	5		1,13			1,24			1,27			1,38		Ac. Lactico
	0,00	12 25			13,10			13,60			13,95	;			13,30			13,10			12,60			14,10			13,60	8		Ģ	13 10		,,	14 60		, o	3		13,90			13,85			14,30			13,60		HOH
	1,20	30			1,18			3,23			1,89	3			2,58			1,56			1,19			1,24			1,52	}		,,0	1 87		,,00	200		4, 10	2		1,80			1,80			1,56			1,50		02
	embotella, y	Y'''10, Se	Sin ISO, va al					Va al Y23																			VA AL Y13															Va al Y08								Notas

X31	X30	X29	X28	X27	X26	X25	X24	X23	X22	X21	X20	X20'	X19	X18	X17
10/07/14	10/07/14	14/05/14	14/05/14	14/05/14	30/04/14	30/04/14	30/04/14	10/07/14	10/07/14	10/07/14	10/07/14	10/07/14	10/07/14	10/07/14	09/06/14
Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo
15/07/14 Recuento: 118	15/07/14 Recuento:	19/05/14 Recuento: 58	19/05/14 Recuento:	19/05/14 Recuento: 60	5/05/14 Recuento: 4	5/05/14 Recuento:	5/05/14 Recuento:	15/07/14 Recuento: 56	15/07/14 Recuento:	15/07/14 Recuento: 5	15/07/14 Recuento: 7	15/07/14 Recuento:	15/07/14 Recuento: 7	15/07/14 Recuento:	14/06/14 Recuento:
Fecha Negativo 118 Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Regativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Regativo 24 Positivo	Fecha Negativo 5 Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo 23 Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo
17/07/14 Recuento: 118	17/07/14 Recuento:	21/05/14 Recuento: 58	21/05/14 Recuento:	21/05/14 Recuento: 60	7/05/14 Recuento: 72	7/05/14 Recuento:	7/05/14 Recuento: 64	17/07/14 Recuento: 56	17/07/14 Recuento: 24	17/07/14 Recuento: 5	17/07/14 Recuento: 7	17/07/14 Recuento: 23	17/07/14 Recuento: 7	17/07/14 Recuento:	16/06/14 Recuento:
5/06/14	12/06/14	14/05/14	14/05/14	14/05/14	30/04/14	30/04/14	30/04/14	10/06/14	10/06/14	12/06/14	12/06/14	12/06/14	23/06/14	18/06/14	5/06/14
24,0	24,0	19,0	18,0	18,5	18,0	20°	20°	22,0	22,0	21,5	22,0	22,0	21,0	22,0	20,0
34,00	33,00	34,00	38,00	26,00	22,00	11,00	25,00	21,00	29,00	26,00	28,00	28,00	26,00	21,00	27,00
91,00	108,00	84,00	84,00	73,00	57,00	65,00	52,00	80,00	88,00	83,00	77,00	77,00	83,00	85,00	75,00
3,64	3,64	3,49	3,52	3,50	3,44	3,41	3,49	3,64	3,58	3,60	3,46	3,46	3,60	3,29	3,62
0,48	0,44	0,43	0,39	0,40	0,49	0,36	0,33	0,52	0,44	0,48	0,44	0,44	0,48	0,33	0,49
5,73	6,19	6,15	5,62	6,19	6,12	6,42	7,65	6,19	5,81	5,73	6,04	6,04	5,73	6,88	5,36
3,24 0,52	3,13 0,55	2,21 0,50	1,98 0,61	1,66 0,44	2,52 0,53	1,99 1,36	1,95 0,52	3,13 0,37	3,08 0,24	3,03 0,36	2,74 0,32	2,74 0,32	3,03 0,	1,88 2,	2,70 0,
52 1,29	55 0,94	50 1,10	61 0,92	1,33	53 1,13	36 0,52	52 1,29	37 1,33	24 1,41	36 1,40	32 1,36	32 1,36	0,60 0,97	2,50 0,28	0,18 1,32
9 13,50	4 13,95	0 13,70	2 13,70	3 12,80	3 13,85	2 14,30	9 13,30	3 13,95	13,60	0 13,25	6 13,80	6 13,80	7 13,25	8 11,65	2 13,90
2,16	2,03	3,14	2,39	2,19	1,78	2,38	2,20	1,67	1,42	1,34	1,28	1,28	1,02	1,23	2,02
	Se va al Y20								Va al Y23		VAAL Y18		Va al Y21	Va al Y19	VAALY10

Y12	¥ 11	Y"10	Y10	Y09	Y08	Y"07	Y07	Y06	Y05	Y"04	Y04	Y03	Y02	Y01	X31
12/06/14	09/06/14	04/06/14	26/05/14	23/05/14	23/05/14	23/05/14	23/05/14	21/05/14	21/05/14	21/05/14	21/05/14	14/05/14	14/05/14	14/05/14	10/07/14
Regativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo		Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo Positivo
16/06/14 Recuento: 26	14/06/14 Recuento: 1	9/07/14 Recuento:	30/05/2014 Recuento:	28/05/14 Recuento:	28/05/14 Recuento:	28/05/14 Recuento:	28/05/14 Recuento:	26/05/14 Recuento:	26/05/14 Recuento:	wento:	26/05/14 Recuento:	19/05/14 Recuento:	19/05/14 Recuento:	19/05/14 Recuento:	15/07/14 Recuento:
Regativo 26 Positivo	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo 15 Positivo	Negativo 115 Positivo	Recha Negativo Positivo	Negativo 30 Positivo	Regativo Positivo	4	Negativo Positivo	Negativo Positivo	21	Fecha Negativo Positivo	Fecha Negativo 51 Positivo	Fecha Negativo 17 Positivo	Fecha Negativo 71 Positivo	Fecha Negativo Positivo
K	K	R	K	K	K	K	K	K	K	K	K	K	K	<	K
18/06/14 Recuento: 27	16/06/14 Recuento: 1	11/07/14 Recuento: 30	2/06/14 Recuento: 167	30/05/2014 Recuento: 42	30/05/2014 Recuento: 30	30/05/2014 Recuento:	30/05/2014 Recuento: 4	28/05/14 Recuento:	28/05/14 Recuento:	28/05/14 Recuento: 21	28/05/14 Recuento: 5	21/05/14 Recuento: 51	21/05/14 Recuento: 17	21/05/14 Recuento: 71	17/07/14 Recuento:
12/06/14	5/06/14	3/06/14	26/05/14	16/05/14	23/05/14	23/05/14	23/05/14	21/05/14	21/05/14	21/05/14	21/05/14	14/05/14	14/05/14	14/05/14	5/06/14
5,5	10,0	15,0	16,2	10,5	11,0	22,0	10,0	10,5	10,0	10,0	10,0	10,0	10,0	27/05/14	24,0
23,00	26,00	35,00	27,00	22,00	21,00	45,00	28,00	55,00	26,00	42,00	30,00	33,00	46,00	14,00	34,00
89,00	74,00	102,00	83,00	85,00	80,00	106,00	78,00	163,00	86,00	105,00	85,00	131,00	118,00	86,00	91,00
3,57	3,56	3,41	3,46	3,67	3,60	3,42	3,49	3,10	2,73	3,48	3,48	3,48	3,50	3,49	3,64
0,51	0,44	0,51	0,64	0,55	0,51	0,51	0,48	0,35	0,36	0,50	0,51	0,63	0,48	0,53	0,48
4,98	5,51	5,96	6,52	5,51	5,36	5,35	5,36	6,54	6,33	5,94	5,94	6,34	5,98	6,45	5,73
3,15	3,03	11,48	3,45	3,01	2,61	2,82	2,36	5,95	1,47	2,40	2,52	2,87	2,41	3,33	3,24
0,35	0,25	0,30	0,53	0,44	0,44	0,28	0,30	2,49	2,04	0,26	0,30	0,37	0,34	0,60	0,52
1,24	1,33	1,12	0,95	1,12	1,07	1,29	1,29	0,08	0,46	1,29	1,29	1,25	1,25	0,99	1,29
13,30	13,85	13,35	14,00	13,85	13,80	13,85	13,80	12,00	12,00	13,80	13,80	14,40	13,90	13,40	13,50
2,78	2,96	2,60	4,46 V	2,55	3,01	2,38	2,40	3,84	5,42	3,89	3,20	0,60	2,47	2,67	2,16
		Viene del X16.	VIENE DEL X17		Viene del X03										Va al Y17

-	B < 10			B-Y07			В'-Y15	2			B-Y15			B-Y08			Y23			Y22			Y21			Y20			Y19 (BLA)			Y18 (ROS)			Y17			Y16			Y15			(Sniff'Brett+)	<u> </u>		Y13
09/00/14	00/06/14			04/06/14			04/06/14				04/06/14			23/05/14			04/07/14			04/07/14			04/07/14			04/07/14			04/07/14			04/07/14			04/07/14			30/06/14			30/06/14			30/06/14			12/06/14
Positivo	Nogativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	7	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo
Recuento:	٩.	14/06/14	Recuento:	<	9/06/14	Recuento:	•	9/06/14		Recuento: 0		9/06/14	Recuento:	<	28/05/14	Recuento: 20		9/07/14	Recuento: 15		9/07/14	Recuento: 4		9/07/14	Recuento: 3		9/07/14	Recuento:	K	9/07/14	Recuento:	K	9/07/14	Recuento: 48		9/07/14	Recuento: 109		4/07/14	Recuento: 107		4/07/14	Recuento: 0	K	4/07/14	Recuento: 27	
Positivo	Monativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	7	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo	Fecha	Positivo	Negativo
Recuento:		16/06/14	Recuento:	K	11/06/14	Recuento:	<	11/06/14	- L	Recuento: 0		11/06/14	Recuento:	K	30/05/2014	Recuento: 20		11/07/14	Recuento: 23		11/07/14	Recuento: 4		11/07/14	Recuento: 5		11/07/14	Recuento:	K	11/07/14	Recuento:	K	11/07/14	Recuento: 53		11/07/14	Recuento: 118		6/07/14	Recuento: 107		6/07/14	Recuento: 160		6/07/14	Recuento: 27	
30/05/14	30/05/14			4/06/14			4/06/14				4/06/14			23/05/14			2/07/14			1/07/14			27/06/14			9/06/14			1/07/14			9/06/14	'		12/06/14			25/06/14			20/06/14	-		24/06/14			12/06/14
1 0	11			20,0			22,0	3			15,0			28,0			11,0			11,0			10,5			10,5			11,0			10,5			10,5			10,5			11,5			13,0			10,0
39,00	30 00			25,00			23,00	3			27,00			47,00			31,00			21,00			17,00			19,00			35,00			25,00			36,00			21,00			25,00			24,00			45,00
100,00	105 00			79,00			69,00	3			85,00			130,00			85,00			80,00			69,00			70,00			105,00			120,00			110,00			71,00			63,00			75,00			116,00
,, 4 0	2 47			3,81			3,68	3			3,73			3,49			3,55			3,60			3,53			3,48			3,22			3,10			3,55			3,51			3,49			3,40			3,42
76,0	0 5 3			0,40			0,50	0			0,51			0,29			0,48			0,51			0,44			0,51			0,22			0,33			0,55			0,44			0,49			0,37			0,40
5,70	E 70			5,41			5,23	9			5,81			5,69			5,20			5,51			5,51			5,36			6,36			6,12			5,35			5,51			5,51			6,12			5,96
2,80	٥ ٥			3,46			9,34				2,88			2,72			3,01			3,14			2,97			3,02			1,48			5,95			3,11			3,18			2,72			2,41			6,37
0,30	30			0,17			0,43	5			0,43			0,42			0,44			0,46			0,46			0,55			0,32			0,32			0,45			0,32			0,28			0,61			0,30
-, -,	3			1,43			1,38	8			1,38			1,12			1,05			0,83			0,83			0,91			1,10			1,11			1,24			1,20			1,13			0,84			1,13
13,20	3 30			13,55			13,95				13,10			13,68			13,55			13,40			13,15			13,90			11,10			12,00			13,45			13,70			13,60			13,85			13,35
4,32	3 3 3			4,10			3,70	9			4,68			4,00			2,01			2,15			2,57			2,38			1,89			3,84			2,03			2,40			2,62			1,98			2,90
																	Viene del X22						Viene del X19			Viene del X30			VIENE DEL X18			VIENE DEL X20			Viene del X31												VIENE DEL X08

Probativo Prob													Recuento: 31	itivo	Н	Recuento: 31	Positivo		
No. No.	1,88	13,4	1,20	0,40	10,91	5,20	0,48	3,43	70,00	20,00	26,5	20/06/14		ativo	Nega		Negativo	20/06/14	B-Y"10 (Wall)
Note													11/07/14	cha	Fec	9/07/14	Fecha		
Note													Recuento:	itivo		Recuento:	Positivo		
	3,46	 13,8	1,05	0,44	3,05	4,88	0,44	3,47	118,00	46,00	26,0	3/07/14			Nega	K	Negativo	04/07/14	B-Y23
Note													11/07/14	cha	Fec	9/07/14	Fecha		
Note													Recuento:	itivo		Recuento:	Positivo		
Note	3,99	13,2	0,83	0,46	2,14	4,84	0,44	3,53	127,00	40,00	26,5	4/07/14			Neg	K	Negativo	04/07/14	B-Y22
Note													4		Fec	9/07/14	Fecha		
No. No.													Recuento:	itivo		Recuento:	Positivo		
Note	1,42	13,0	0,83	0,46	2,97	5,23	0,43	3,53	124,00	50,00	25,0	3/07/14			Nega	R	Negativo	04/07/14	B-Y21
Note													11/07/14	cha	Fec	9/07/14	Fecha		
Note													Recuento:	itivo		Recuento	Positivo		
	1,05	13,9	0,91	0,55	2,01	5,20	0,41	3,48	148,00	56,00	25,0	3/07/14			Neg	K	Negativo	04/07/14	B-Y20
No. No.													11/07/14	cha		9/07/14	Fecha		
No. No.													Recuento:	itivo		Recuento	Positivo		
National National	3,97	11,1	1,79	0,31	0,96	6,36	0,20	3,22	122,00	48,00	25,5	3/07/14			Nega	K	Negativo	04/07/14	B-Y19
Note													11/07/14	cha		9/07/14	Fecha		
Note													Recuento:	itivo		Recuento:	Positivo		
	1,00	 13,1	1,11	0,32	11,00	6,08	0,23	3,60	153,00	50,00	25,0	3/07/14			Nega	K	Negativo	04/07/14	B-Y18
No. No.													11/07/14	tha		9/07/14	Fecha		
No. No.													Recuento:	itivo		Recuento	Positivo		
	3,70	13,4	1,01	0,32	2,77	5,32	0,51	3,55	121,00	48,00	25,0	2/07/14			Nega	K	Negativo	04/07/14	B-Y17
													11/07/14	cha		9/07/14	Fecha		
													Recuento:	itivo		Recuento:	Positivo		Vacio
	1,00	13,1	1,15	0,32	11,00	5,36	0,50	3,60	120,00	52,00	26,0	18/06/14		_	Nega	K	Negativo	30/06/14	Depósito
National Part National Par													6/07/14	sha	Fec	4/07/14	Fecha		Botella de
Macuento: 13/06/14 23.0 44.00 104.00 3.41 0.52 5.77 3.44 0.22 1.31 13.85													Recuento:	itivo		Recuento:	Positivo		
No.0014 13/06/14 23,0 44,00 104,00 3,41 0,52 5,77 3,44 0,22 1,31 13,85 Recuento: 15/06/14 23,0 35,00 102,00 3,42 0,51 6,32 11,27 0,30 1,12 13,35	3,46	13,3	1,12	0,87	6,00	6,81	0,52	3,39	120,00	41,00	23,5	13/06/14			Nega	K	Negativo	13/06/14	B-Y13
No. No.													18/06/14	cha	Fec	16/06/14	Fecha		
March Marc																Recuento: 8	Positivo		
No.00112 13/06/14 23.0 44.00 104.00 3.41 0.52 5.77 3.44 0.22 1.31 13.85 13/06/14 1	3,96	13,3	1,12	0,30	11,27	6,32	0,51	3,42	102,00	35,00	23,0	6/05/14		ativo	Nega		Negativo	09/06/14	B-Y"10
National Processing National Processing													16/06/14	tha	Fec	14/06/14	Fecha		
✓ 13/06/14 23,0 44,00 104,00 3,41 0,52 5,77 3,44 0,22 1,31 13,85													Recuento:	itivo		Recuento:	Positivo		
	3,02	13,8	1,31	0,22	3,44	5,77	0,52	3,41	104,00	44,00	23,0	13/06/14		_	Nega	K	Negativo	09/06/14	B-Y11
													16/06/14	cha	Fec	14/06/14	Fecha		