



Respuesta de variedades mejoradas de papa (*Solanum tuberosum* L.) al estrés hídrico por sequía

Response of potato varieties improved (*Solanum tuberosum* L.) to water stress by drought

Gabriel Julio^{1*}, Veramendi Silene¹, Angulo Ada¹, Magne Jury¹

Datos del Artículo	Resumen
<p>¹Fundación PROINPA, Regional Valles Norte, Casilla 4285, Cochabamba, Bolivia.</p> <p>*Dirección de contacto: Julio Gabriel</p> <p>Fundación PROINPA, Casilla 4285, Cochabamba, Bolivia. Tel: (591) 4 4319595, Fax: (591) 4 4319500.</p> <p>E-mail address: j.gabriel@proinpa.org</p>	<p>Con el objetivo de evaluar la respuesta antioxidante al estrés hídrico por sequía en siete variedades mejoradas de papa, se evaluó la actividad enzimática de la Catalasa (CAT), el Ascorbato peroxidasa (ASPX) y la guayacol peroxidasa (POX). Los resultados mostraron que las variedades Aurora, Victoria y Jaspe fueron resistentes al estrés hídrico por sequía y mostraron valores superiores en la actividad enzimática de la CAT, ASPX y POX, que sus propios controles. Esto confirmó que estas variedades fueron las más resistentes al estrés hídrico por sequía. En cambio, los clones 00-216-3, 00-207-6 a y las variedades Desirée y Salomé, mostraron los valores más bajos que sus controles. Indicando esto, que estas variedades fueron susceptibles al estrés hídrico por sequía. Sin embargo, la variedad Salomé con 20 días de estrés hídrico por sequía contrariamente a lo que se esperaba, mostró altos valores de actividad enzimática, respecto a sus controles. Esto sugirió que ésta variedad probablemente tuvo otros mecanismos de resistencia al estrés hídrico por sequía que le permitieron reaccionar a estreses más drásticos de sequía. Por último, la permeabilidad cuticular mostró que las variedades Aurora y Victoria tuvieron bajos contenidos de clorofila en referencia a sus controles que mostraron altos contenidos de clorofila.</p> <p style="text-align: center;">© 2013. <i>Journal of the Selva Andina Biosphere. Bolivia. Todos los derechos reservados.</i></p>
<p>Palabras clave:</p> <p>Enzimas antioxidantes, actividad enzimática, clorofila, resistencia, severidad.</p>	<p style="text-align: center;">Abstract</p>
<p><i>J Selva Andina Biosph.</i> 2013; 1(1):33-44.</p>	<p>In order to evaluate the antioxidant response to water stress by drought in seven improved varieties, we assessed the enzymatic activity of catalase (CAT), ascorbate peroxidase (ASPX) and guayacol peroxidase (POX). The results showed that the Aurora, Victoria and Jaspe varieties were resistance to water stress by drought and showed higher values in the enzymatic activity of CAT, ASPX and POX, that their own controls. This confirmed that these varieties were more resistant to water stress by drought. In contrast, clones 00-216-3, 00-207-6 and Desirée and Salome varieties, showed resistance and lower values than their controls. However, the Salome variety with 20 days of drought water stress contrary to what was expected showed high levels of enzyme activity compared to controls. This suggested that this variety probably had other mechanisms of resistance to water stress by drought that allowed more dramatic reaction to drought stress. Finally, cuticular permeability showed that Aurora and Victoria varieties had low chlorophyll content in reference to its controls that showed high chlorophyll content.</p> <p style="text-align: center;">© 2013. <i>Journal of the Selva Andina Biosphere. Bolivian. All rights reserved.</i></p>
<p>Historial del artículo</p> <p>Recibido agosto, 2012. Devuelto enero 2013 Aceptado agosto, 2013. Disponible en línea noviembre 2013</p>	
<p>Editado por: <i>Selva Andina Research Society</i></p>	
<p>Key words:</p> <p>Antioxidant enzymes, enzyme activity, chlorophyll, resistance, severity.</p>	

Introducción

El cultivo de papa es conocido por su sensibilidad a la sequía y su efecto en la productividad depende de la intensidad, duración y etapa fenológica en la que se presenta así como de la estrategia inherente del genotipo (Mamani 2000, Gabriel *et al.* 2011a).

La resistencia a la sequía de un cultivo hace referencia a su capacidad para crecer satisfactoriamente en zonas con déficit hídrico. Las modificaciones que tienen lugar en la estructura y función de las plantas para aumentar la probabilidad de sobrevivir y reproducirse en un ambiente determinado se llama adaptación (Charco 2002). Las respuestas adaptativas al estrés pueden clasificarse en: a) El control de la homeostasis, que incluye homeostasis iónica y la osmótica. b) El control del daño y la reparación o detoxificación. c) El control del crecimiento. Estos mecanismos actúan conjuntamente ya que la señal de homeostasis regula negativamente la respuesta de detoxificación, entonces ambas respuestas inducen la tolerancia al estrés, el cual regula negativamente la inhibición del crecimiento provocada por la aparición de las condiciones ambientales adversas. El segundo mecanismo repara la alteración del equilibrio entre las especies peroxidantes y los anti oxidantes, a favor de las primeras (Sies 1991). Esta alteración bioquímica se manifiesta como un incremento en la tasa de producción de ERO.

Las especies reactivas de oxígeno (ERO), también llamadas especies activas de oxígeno (EAO) son resultado de la reducción parcial del O_2 atmosférico. Existen básicamente cuatro formas de ERO celular, oxígeno molecular singlete (1O_2), radical superóxido (O_2^-), peróxido de hidrógeno (H_2O_2) y el radical hidroxilo ($HO\cdot$), cada uno con la carac

terística vida media. Las ERO pueden ser extremadamente reactivas, especialmente el oxígeno molecular singlete y el radical hidroxilo y a diferencia del oxígeno atmosférico pueden oxidar múltiples componentes celulares como proteínas y lípidos, ADN y ARN. Las ERO se producen continuamente en el cloroplasto, mitocondria y peroxisomas.

En condiciones normales, la producción y remoción de las ERO está estrictamente controlada. Sin embargo, el equilibrio entre la producción y la depuración de éstas puede ser perturbado por diversos factores fisicoquímicos, como son el déficit hídrico, la salinidad, las temperaturas extremas, la excesiva o insuficiente radiación luminosa, la anaerobiosis por encharcamiento o inundación, los factores mecánicos como el viento o la compactación del suelo, viento fuerte y las lesiones (Cabreza 2006, Mano 2002). Cuando, tanto por un aumento de producción cuanto por una disminución en los mecanismos de defensa, se pierde el balance entre la aparición de especies nocivas y la capacidad de la célula de evitar su acumulación, ocurre una situación conocida como estrés oxidativo. En estas condiciones las especies activas del oxígeno reaccionan con las macromoléculas de las células modificando su estructura y su función y dando lugar a alteraciones que pueden conducir a la muerte celular.

En el caso de déficit hídrico, si este es prolongado en el tiempo, este ocasionara inevitablemente daño oxidativo debido a la sobreproducción de especies reactivas de oxígeno.

Por lo tanto el incremento en la capacidad de eliminación de estas ERO por parte de la planta es considerada como síntoma de tolerancia, mientras

que la ausencia de respuesta o una disminución respecto de los valores control se considera síntoma de sensibilidad (Hernández & Jiménez 2000, Toumi *et al.* 2010).

El mantenimiento de las ERO a un nivel compatible con el funcionamiento celular normal se lleva a cabo por diversas actividades con capacidad antioxidante y que se clasifican en enzimáticas y no enzimáticas (Foyer *et al.* 1994, Perl-Treves & Perl 2002).

Un antioxidante es cualquier sustancia que a bajas concentraciones comparadas con las del sustrato oxidable, inhibe o disminuye significativamente la oxidación de este sustrato. Las ERO que se llegan a producir en las células son eliminadas por varios sistemas antioxidantes que se clasifican como sistema antioxidante enzimático y no enzimático (Perl-Treves & Perl 2002).

Entre los antioxidantes enzimáticos se tiene a la Catalasa (CAT) que elimina H_2O_2 en los peroxisomas, superóxido dismutasa (SOD) que elimina el anion-radical superóxido, Ascorbato peroxidasa (ASPX) que elimina H_2O_2 en diversos compartimentos, guayacol peroxidasa (POX) (Moller *et al.* 2007).

Otras enzimas de este grupo que desempeñan un papel importante en la detoxificación celular son: la monodehydroascorbate reductasa (MDHAR), dehidroascorbato reductasa (DHAR) y la glutatión peroxidasa (GPX) (Arora *et al.* 2002). Entre los Antioxidantes no enzimáticos, se tiene a los antioxidantes liposolubles como los carotenoides y alfa tocoferol y a los hidrosolubles como el ácido ascórbico y glutatión.

Desde el punto de vista agrícola, las posibles soluciones frente al estrés hídrico pasan por la modernización de los sistemas de riego y por la utilización de cultivos con pocas necesidades hídricas.

Por ello, numerosos proyectos de investigación a nivel mundial están orientados a la obtención de variedades que sean capaces de resistir mejor las condiciones adversas de falta de agua (Parry *et al.* 2005).

SOD es la enzima que encabeza en el ataque a las ERO debido a que remueve rápidamente uno de las primeras ERO en ser producidas: el superóxido. La SOD dismutasa, el superóxido en oxígeno y H_2O_2 . Sin embargo, esta reacción solo convierte una ERO en otra y el H_2O_2 también debe ser destruido. Es aquí donde intervienen enzimas como la CAT y la ASPX. La CAT es una enzima que contiene hierro en su estructura y cataliza la dismutación del H_2O_2 en agua y oxígeno molecular (Arora *et al.* 2002). Esta enzima se encuentra en todos los organismos eucariota aeróbicos y constituye un mecanismo esencial para la eliminación del H_2O_2 generado en los peroxisomas por oxidasas que participan en la β -oxidación de ácidos grasos, la foto respiración y el catabolismo de las purinas. La CAT fue una de las primeras enzimas en ser aislada y obtenida con un alto grado de pureza. Todas las formas enzimáticas de la CAT son tetraméricas con pesos moleculares de aproximadamente 220 KDa. Múltiples formas de la CAT han sido descritas en numerosas plantas. Estas formas han sido clonadas principalmente de maíz (Terán & Singh 2002).

El ASPX es un sistema eficiente en las plantas y está formado por el sistema ácido ascórbico y la enzima ASPX. El ASPX es una enzima que contiene un grupo hemo y requiere de la presencia de ascorbato en cantidades considerables para su estabilidad y funcionalidad. Reduce el H_2O_2 a agua utilizando el ascorbato como co-factor. La actividad ASPX ha sido reportada principalmente en cloroplasto y citosol (Arora *et al.* 2002). En los

cloroplastos, la SOD y la enzima ASPX se presentan en forma soluble y unida a los tilacoides.

El Ascorbato es el antioxidante cuantitativamente predominante en las células vegetales, se encuentra en todos los compartimentos subcelulares, incluido el apoplasto, en concentraciones que oscilan entre 2-25 mM. El ascorbato es oxidado por el oxígeno, el anión superóxido, el oxígeno singlete y el peróxido de hidrógeno para dar lugar al radical monodeshidroascorbato, el cual se desproporciona en ascorbato o dehidroascorbato (Smirnoff 2000). Desempeña un papel fundamental en la fotoprotección y la regulación de la fotosíntesis, y preserva las actividades de enzimas que tienen iones metálicos de transición (Cu^{2+} , Fe^{2+}) como grupo prostético. El ascorbato es también un poderoso antioxidante secundario, ya que reduce la forma oxidada de la α -tocoferol. Adicionalmente, es el reductor utilizado para la hidroxilación de residuos de prolina de la extensina, una proteína de la pared celular. También está implicado en la elongación de la raíz, el funcionamiento de los estomas, y desempeña una función crítica asociada a los mecanismos a través de los cuales las plantas perciben los cambios medio ambientales y responden a ellos (Noctor & Foyer 2005).

La POX utiliza como sustratos al guayacol y al peróxido de hidrogeno. Asimismo, desempeña una función catalítica importante al reducir los niveles de H_2O_2 en los tejidos vegetales, evitando con ello que este compuesto se difunda entre las membranas biológicas para reaccionar con iones libres como el Fe^{2+} y generar el potente radical hidroxilo, a través de la reacción de Fenton (Vogiatzi *et al.* 2009).

Por otra parte, se han encontrado evidencias de que las ERO también funcionan como señales

moleculares que median respuestas a varios estímulos (Desikan *et al.* 2004).

Entre las especies reactivas del oxígeno, el H_2O_2 parece ser que desempeña el papel más importante en la señalización de los cambios estresantes, debido a su elevada estabilidad y largo tiempo de vida media (Hung *et al.* 2005). Si el H_2O_2 sirve como señal al estrés, las fluctuaciones de H_2O_2 en plantas podrían reflejar cambios espaciales y temporales en el ambiente (Hung *et al.* 2005). En apoyo a esta idea, un aumento brusco del estado oxidativo es una respuesta común a estreses abióticos y bióticos (Desikan *et al.* 2003). Estos estreses incluyen patógenos, elicitores, daños mecánicos en el vegetal, calor, bajas temperaturas, luz UV y ozono. Por ejemplo, en invierno el descenso hasta 4°C causó en las hojas de *Triticum aestivum* un aumento en los niveles de H_2O_2 de tres veces en comparación con el control durante un minuto de ensayo (Desikan *et al.* 2003).

Sobre la base de lo anteriormente mencionado, la presente investigación tuvo el objetivo de evaluar la respuesta antioxidante al estrés hídrico por sequía en variedades mejoradas de papa.

Materiales y métodos

Material vegetal, para la evaluación de la actividad enzimática se utilizaron tres variedades resistentes al estrés hídrico por sequía (Gabriel *et al.* 2011a, 2011b) y cuatro variedades /clones susceptibles (Tabla 1).

Experimento en invernadero, se implementó en un invernadero de la Fundación PROINPA en el año 2012, ubicada a 13 km en la zona del Paso de la provincia Quillacollo en Cochabamba, a $17^\circ 21' 01.91''$ de latitud sud y $66^\circ 15' 44.34''$ de longitud

Oeste, con una altura de 2613 msnm, una precipitación media anual de 512 mm y una temperatura promedio de 17.4 °C.

Tabla 1 Lista de variedades/clones utilizados para evaluar la actividad enzimática para resistencia al estrés hídrico por sequía. El Paso, Cochabamba, 2012.

Variedad/Clon	Genealogía		Reacción
Variedad/Clon	Hembra	Macho	Reacción
Aurora	tbr x (tbr x sto)	Adg	R
Victoria	tbr x adg	(ajh x phu) x tbr	R
Jaspe	sto x pls	tbr x phu	R
Salomé	tbr x (tbr x sto)	phu + gon	MR
00-207-6a	Sto	Tbr	S
00-216-3	Ajh	Adg	S
Desirée	Tbr		S

tbr: *Solanum tuberosum*, adg: *S. andigena*, ajh: *S. x ajanhuiri*, sto: *S. stoloniferum*, pls: *S. palustre*, gon: *S. goniocalyx*, R=resistente a estrés hídrico por sequía, MR: Moderadamente resistente, S: Susceptible. Gabriel *et al.* (2011a, 2011b)

Los tratamientos fueron la combinación de dos factores: 1) Siete variedades de papa y 2) Tres niveles de estrés hídrico por sequías (Sin sequía, 10 y 20 días de sequía). Estos tratamientos se iniciaron a los 79 días después de la siembra (dds) (Mamani 2000). El experimento se implementó en un diseño de bloques completos al azar en arreglo de par celas divididas con tres repeticiones (Martínez-Garza 1998). Cada unidad experimental tuvo cuatro macetas con una planta/maceta. Las macetas fueron de plástico de 1 kg de capacidad y se uso sustrato estéril con chala de arroz, arena lama y tierra vegetal en una proporción 1:1:1. Los riegos fueron realizados con una probeta graduada, utilizándose 0.5 L de agua/maceta. La variable evaluada fue la marchites o severidad (S), utilizando la escala de Blum (1993) modificada por Angulo *et al.* (2009).

Experimento en laboratorio, se tomó una muestra de cada variedad y se hizo la lectura por triplicado para cada cuantificación enzimática. La colecta se realizó en hojas de plantas sometidas a estrés hí-

drico por sequía a los 10 días y a los 20 días (tratamiento) y en hojas de plantas no estresadas (control). Posteriormente se conservaron a -80 °C en un freezer Continental 260 hasta su análisis.

Preparación de los extractos enzimáticos, el material colectado fue triturado y congelado en nitrógeno líquido, el buffer de extracción enzimático se preparó según la metodología de Frary *et al.* (2010). Donde se utilizó 0.1% de polivinil polipirrolidona (PVPP), 100mM de tampón fosfato de potasio a pH 7.0, 1 mM de EDTA, 1 mM de ácido ascórbico. Los extractos se centrifugaron en una microcentrífuga Legend Micro 21 marca Thermo Scientific, a 10000 rpm por 20 min a 4 °C y los sobrenadantes se retiraron a otro tubo para las determinaciones de la CAT, ASPX y POX.

Determinación la actividad de la enzima CAT, se preparó una mezcla de reacción conteniendo 100 mM tampón fosfato de potasio (pH 6.5), 1.0 mM EDTA, 60.0 mM H₂O₂ (Aebi 1983). La actividad se determinó siguiendo la descomposición de peróxido de hidrógeno (H₂O₂) a 240 nm en un espectro fotómetro Marca Biorad.

La ASPX se cuantificó utilizando el método descrito por Nakano & Asada (1987), Asada (1992). La mezcla contenía 90 mM de tampón fosfato de potasio (pH 7.0), 0.1 mM EDTA, 0.65 mM ascorbato, y 1.0 mM H₂O₂. La actividad se determinó siguiendo la descomposición de H₂O₂ dependiente de ascorbato a 290 nm. Las mediciones se realizaron en un espectrofotómetro marca Biorad.

Para determinar el POX se preparó una mezcla de reacción conteniendo 100 mM tampón fosfato de potasio (pH 6.5), 1.0 mM EDTA, guaiacol, y 50% H₂O₂, (Aebi 1983). La actividad se determinó siguiendo la descomposición de H₂O₂, utilizando

guaiacol como agente donador de hidrógeno a 470 nm.

El cálculo de la actividad de las enzimas antioxidantes se utilizó la siguiente fórmula (Frery *et al.* 2010): CAT, ASPX, POX activity (Unit) = (abs /min x reaction volumen)/0.001.

Permeabilidad cuticular, fue medida en base a extracción de clorofila, adaptado de acuerdo a metodología descrita por Zhang *et al.* (2005), Kosma *et al.* (2009). Las plantas fueron aclimatadas por un periodo de 3 horas en oscuridad, cubriéndolas con bolsas negras, antes de la medición. Luego se colectó una hoja, de la misma posición para todas las plantas en estudio y se sumergió en tubos de ensayo de 50 mL de capacidad con 15 mL de etanol 80% (v/v a temperatura ambiente). Los tubos falcón de 50 mL, fueron agitados a 30 rpm en un agitador orbital Labnetorbit 300 y en la oscuridad. Fueron tomadas alícuotas de 200 µL con micropipetas marca Biohit de cada tubo para medir la clorofila, a 647 y 664 nm, a intervalos de 1 h durante 6 h y posteriormente a las 24 h. Los datos fueron expresados como porcentaje del total de clorofila extraída a las 24 h en etanol 80% (v/v).

Análisis estadístico, los datos de la variable severidad o marchitez que satisfizo o se aproximó a los supuestos de distribución normal y homogeneidad de varianzas, se analizó de acuerdo al modelo estadístico planteado (Martínez-Garza 1998). Sobre la base del modelo definido se realizó un análisis de varianza para probar hipótesis de los efectos fijos y comparaciones de medias mediante contrastes de un grado de libertad para determinar las variedades más resistentes. El análisis de varianza también sirvió para estimar los componentes de varianza para los efectos aleatorios. Los

análisis indicados se realizaron utilizando el Proc GLM del SAS (SAS 2004).

Para el análisis estadístico de comparación entre el tratamiento y el control de la actividad enzimática se hizo una prueba de T-test (SAS 2004).

Resultados

Análisis de la resistencia al estrés hídrico, el análisis de varianza de la severidad o marchitez, mostró que el efecto de sequía y variedad fueron significativos al $Pr < 0.01$ de probabilidad (Tabla 2), indicando esto que ambas variables tuvieron un valor diferente con un nivel de sequía y al menos en una variedad. Así mismo, la interacción sequía * genotipo fue significativo, sugiriendo que el efecto de los niveles de sequía sobre la severidad fue diferente en al menos una variedad, por lo que sería posible encontrar variedades/clones con un alto grado de resistencia a sequía.

Tabla 2 Análisis de varianza para severidad o marchitez a estrés hídrico por sequía en siete variedades de papa. El Paso, Cochabamba, 2012.

Fv	gl	SC	CM	F
Bloque (blo)	2	0.41	0.20	2.63ns
bloq * seq	4	0.37	0.09	1.20ns
Sequía (seq)	2	149.46	74.73	464.00**
Variedad (var)	6	10.49	1.75	22.56* *
seq * var	12	6.40	0.53	6.88**
Error	35	2.71		
Total	61	166.24		
C.V. (%)		13.98		

La comparación de medias de severidad (Figura 1), mostró diferencias significativas ($Pr < 0.01$) entre los tres niveles de sequía, donde la sequía para 20 días registro mayor severidad, indicando esto que las variedades/clones presentaron una

mayor severidad (marchitez) cuando las plantas sufrieron una deficiencia de agua de 20 días.

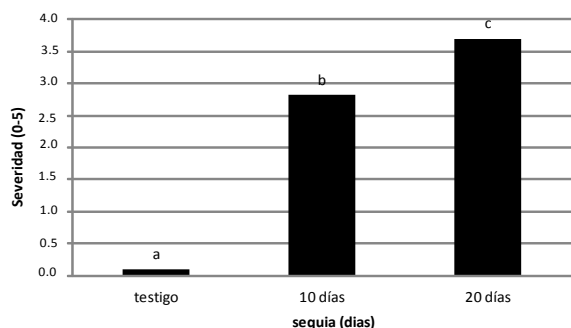


Figura 1 Comparación de medias de severidad en tres niveles de sequía. Las medias con la misma letra son estadísticamente iguales al nivel de $Pr < 0.05$ de probabilidad. El Paso, Cochabamba, 2012.

La comparación de medias de severidad entre variedades (Figura 2), mostró una amplia variación frente a la sequía, donde las variedades con menor severidad (marchitez) fueron Aurora, Victoria, Jaspe y Salomé, sugiriendo que estas variedades presentarían una alta resistencia al estrés hídrico por sequía, por lo que, además de ser una buena fuente de genes de resistencia, serían aptos para zonas agrícolas o épocas con mínima disponibilidad de agua.

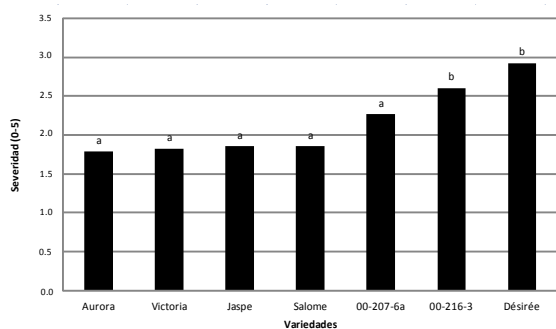


Figura 2 Comparación de medias de severidad por sequía en siete variedades de papa. Las medias con la misma letra son estadísticamente iguales al nivel de $Pr < 0.05$ de probabilidad. El Paso, Cochabamba, 2012.

Análisis de la actividad enzimática, El análisis de T-test realizado para cada variedad (T) y su testigo (C) no mostró diferencias significativas al $Pr < 0.05$ de probabilidad para ninguna de las variedades estudiadas (Tabla 3). Con excepción de la variedad Desirée que mostró diferencias significativas para el contenido de POX.

Sin embargo, se debe mencionar que aun cuando no se detectó diferencias significativas, el experimento es válido porque se lograron observar diferencias marcadas entre las enzimas evaluadas en plantas estresadas y su control respectivo. En este sentido, en los siguientes párrafos se hace un análisis de las mismas, considerando tanto el estrés hídrico por sequía a los 10 días como a los 20 días.

Evaluación del estrés hídrico por sequía a los 10 días, se observó que las variedades Aurora, Victoria y Jaspe (Tabla 4) bajo sequía de 10 días mostraron valores superiores en la actividad enzimática de la CAT (188.63 U/g, 758.10 U/g y 251.00 U/g respectivamente), ASPX (2130.38 U/g, 2487.24 U/g y 1300.18 U/g respectivamente) y POX (148.79 U/g, 586.00 U/g y 383.68 U/g respectivamente) que sus propios controles. Esto indica que la resistencia de estas variedades podría estar relacionada con la remoción de las ERO mediante estas tres enzimas. En cambio, la variedad Salomé solo mostró un ligero incremento en la producción de la enzima ASPX con respecto a su control.

Esto indica que la resistencia de esta variedad podría estar dada por la remoción de ERO mediante esta única enzima. En el caso del clon 00-207-6a la resistencia que presenta podría involucrar otros mecanismos diferentes a estas tres enzimas para la remoción de las ERO producidas. Por otra parte, la variedad Desirée y el clon 00-216-3 mostraron

valores más bajos que sus controles. Indicando esto, que la susceptibilidad de estas variedades podría estar dada por un incremento en la producción de ERO y una disminución en la producción de enzimas removedores de ERO.

Tabla 3 Análisis de T-test para reacción de las variedades resistentes y susceptibles al estrés hídrico por sequía a la actividad enzimática de CAT, ASPX y POX en U/g. El Paso, Cochabamba, 2012.

Variedad /clon	Reacción	Enzima	T	C	Dif.	Prob.
Aurora	R	CAT	402.18	284.01	118.17	0.68
		ASPX	3022.90	2912.10	110.80	0.95
		POX	1572.90	294.36	1278.54	0.30
Victoria	R	CAT	4079.00	1348.90	2730.10	0.40
		ASPX	2881.70	3631.70	-750.00	0.38
		POX	1668.40	872.30	796.10	0.55
Jaspe	R	CAT	980.89	33.57	947.32	0.68
		ASPX	12627.00	10807.00	1820.00	0.90
		POX	2496.20	2131.90	364.30	0.97
Salomé	MR	CAT	1012.10	170.57	841.53	0.09
		ASPX	4160.80	2726.40	1434.40	0.52
		POX	2909.60	1190.80	1718.80	0.35
00-207-6a	S	CAT	3356.10	3985.70	-629.60	0.74
		ASPX	11273.00	12253.00	-980.00	0.73
		POX	5040.40	7380.70	-2340.30	0.94
00-216-3	S	CAT	876.11	1182.50	-306.39	0.68
		ASPX	2811.10	3689.20	-878.10	0.95
		POX	1572.90	444.01	1128.89	0.30
Desirée	S	CAT	402.18	284.01	118.17	0.68
		ASPX	3022.90	2912.10	110.80	0.95
		POX	1572.90	294.36	1278.54	0.03

CAT: Catalasa, ASPX: Ascorbato peroxidasa, POX: guaiacol peroxidasa, R: Resistente, MR: Moderadamente resistente, S: Susceptible, T: Promedio planta estresada, C: Promedio planta control, Dif.: Diferencia entre T y C, Prob.: Significativo al Pr < 0.05 de probabilidad. Números en negrilla son significativos al Pr<0.05 de probabilidad.

Evaluación del estrés hídrico por sequía a los 20 días, se observó (Tabla 4) que la variedad Aurora nuevamente mostró valores mayores de la activi-

dad enzimática de la CAT (239.35 U/g), ASPX (1269.19 U/g) y POX (972.73 U/g) con respecto de sus controles, lo que indica que esta variedad presentó la misma actividad enzimática bajo un nivel mayor de estrés hídrico. Esta actividad enzimática antioxidante aparentemente le confiere resistencia a diferentes niveles de estrés hídrico a esta variedad.

Tabla 4 Actividad de Enzimas antioxidantes CAT, ASPX y POX en variedades mejoradas sometidas a 10 y 20 días de estrés hídrico por sequía. El Paso, Cochabamba, 2012.

Variedad		10 Días			20 Días		
		CAT (U/g)	ASPX (U/g)	POX (U/g)	CAT (U/g)	ASPX (U/g)	POX (U/g)
Aurora	T	188.63	2130.38	148.79	239.35	1269.19	972.73
	C	125.72	1988.56	110.77	215.93	1024.89	218.13
Victoria	T	758.10	2487.24	586.23	-	-	-
	C	260.49	2365.63	365.60	-	-	-
Jaspe	T	251.72	1300.18	383.68	-	-	-
	C	133.19	1005.11	116.86	-	-	-
00-207-6 ^a	T	734.16	1456.23	462.00	-	-	-
	C	863.10	1466.08	477.00	-	-	-
Desirée	T	426.30	1710.19	107.87	316.21	3040.80	482.09
	C	589.12	2764.67	156.20	408.80	3314.69	542.56
Salomé	T	54.55	1919.87	372.46	194.27	2246.86	742.68
	C	98.00	1905.82	479.67	108.59	1765.63	583.44
00-216-3	T	557.81	1398.09	78.39	119.61	702.15	108.31
	C	766.78	1708.56	87.23	289.15	996.43	248.23

CAT: Catalasa, ASPX: Ascorbato peroxidasa, POX: guaiacol peroxidasa.

La variedad Salomé nuevamente mostró valores mayores de la actividad enzimática para ASPX (2246.86) con respecto a su control. Por otra parte, también mostró un incremento en las actividades de la CAT (194.27 U/g) y POX (742.68 U/g) respecto a sus controles. Esto indicó que la variedad Salomé necesita un estrés hídrico mayor para inducir una actividad en estas enzimas.

En cambio, el clon 00-216-3 y la variedad Desirée volvieron a mostrar valores más bajos de actividad enzimática de la CAT (119.61 y 316.21 U/g respectivamente), ASPX (702.15 y 3014.80 U/g respectivamente) y POX (108.31 y 482.09 U/g respectivamente) respecto a sus controles. Esto indica que estos genotipos la susceptibilidad de estos genotipos podría deberse a la incapacidad de remover ERO, lo cual ocasionaría severo estrés oxidativo.

Permeabilidad cuticular, en referencia a la permeabilidad cuticular (Figura 3), se observó que las variedades Aurora y Victoria tuvieron menores contenidos de clorofila en referencia a sus controles y a las variedades susceptibles. Indicando esto que la resistencia de estas variedades al estrés hídrico estaría relacionada con una reducción en el contenido de clorofila durante el estrés hídrico.

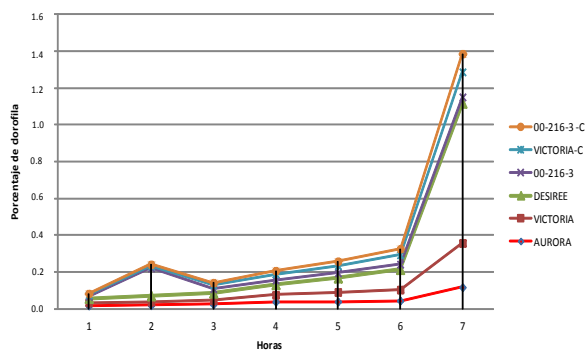


Figura 3 Porcentaje de clorofila acumulado a través del tiempo (hr) de variedades extremas analizadas por permeabilidad cuticular, El Paso, Cochabamba, 2012.

Análisis de correlación, de Pearson entre CAT, ASPX y POX (Tabla 5), mostró solamente una alta correlación positiva y altamente significativa al $Pr < 0.01$ de probabilidad para POX y ASPX.

Tabla 5 Correlación de Pearson de CAT, ASPX y POX en variedades con estrés hídrico por sequía. El Paso, Cochabamba, 2012.

	CAT	ASPX	POX
CAT	1.00		
ASPX	0.099ns	1.00	
POX	0.094ns	0.573**	1.00

CAT: Catalasa, ASPX: Ascorbato peroxidasa, POX: guayacol peroxidasa, **: Diferencias altamente significativas al $Pr < 0.01$ de probabilidad.

Discusión

Se observó a través de la evaluación en invernadero y laboratorio, que la resistencia a niveles de estrés hídrico de 10 y 20 días de duración en las variedades de papa Aurora, Victoria y Jaspe aparentemente estaría relacionada con la actividad de las enzimas CAT, ASPX y POX. Estos antioxidantes enzimáticos estarían involucradas en la remoción de las ERO. Por su parte, la variedad Salomé registró un incremento en la producción de la enzima ASPX, en ambos niveles de estrés (10 días y 20 días). En cambio, el incremento de las enzimas CAT y POX solo se observó para el estrés de 20 días de duración.

El mecanismo antioxidante utilizado para explicar los resultados indicados, se basó en la eliminación del exceso de especies reactivas del oxígeno, formadas en las células de la planta, lo cual se atribuye a la acción eficiente de enzimas como la CAT, ASPX y POX en su conjunto. Existe la hipótesis de que la ASPX, enzima ubicada en cada compartimento celular donde se producen ERO podría funcionar como un regulador preciso de niveles intracelulares estables de ERO, posible mente con propósitos de señalización, mientras la enzima CAT, la cual se ubica exclusivamente en los peroxisomas, podría funcionar como removeedor principal del exceso de producción de ERO bajo condiciones de estrés.

En el caso de la variedad Salomé el nivel de ERO obtenido después de 10 días de estrés hídrico podría ser insuficiente para inducir la actividad de la enzima CAT, la cual sería activada solamente después de un estrés de 20 días de duración. En cambio en las variedades Aurora, Victoria y Jaspe se observó una actividad temprana de la CAT, lo cual podría significar que el estrés hídrico por sequía de 10 días en estas variedades genera cantidades mayores de ERO o también podría significar que el sistema de remoción de ERO en estas variedades es mucho más complejo que en la variedad Salomé. Asimismo, estas variedades podrían presentar una resistencia constitutiva en lugar de inducida.

En un estudio realizado en plantas de papa transgénica modificadas para la sobre-expresión de las enzimas de ASPX y CuZnSOD se observó un incremento en la remoción de las ERO dentro los cloroplastos. Este estudio mostró que la expresión conjunta de las enzimas ASPX y CuZnSOD (bajo el control de un promotor inducido por estrés oxidativo) y el transporte simultáneo a los cloroplastos prueban ser altamente eficientes en incrementar la tolerancia al daño oxidativo inducido mediante un estrés abiótico.

En este caso la enzima CuZnSOD jugó un papel similar al de la CAT en nuestro ensayo. Entonces, se confirmó que en la papa estas dos enzimas juegan un papel importante en la resistencia a estrés hídrico probablemente a través de la remoción de ERO. Ahora la actividad antioxidante no solo se interpreta como el proceso de atrapar ERO sino también como un mecanismo que evita la formación de estas especies reactivas de oxígeno, junto a procesos de reparación y eliminación de los productos de oxidación (Mano 2002), por ello podría ser que la actividad de las enzimas CAT, ASPX y

POX sería más compleja que la simple remoción de ERO.

Las variedades Aurora, Victoria, Jaspe y Salomé pueden ser utilizadas en ambientes donde hay escasas de lluvias y también como fuente valiosa de genes para transferir a otras variedades.

Las variedades que mostraron actividad enzimática disminuida en relación al control, no tuvieron la capacidad de inducir la activación de las enzimas CAT, ASPX y POX y probablemente por ello no tuvieron la capacidad de eliminar o reducir el efecto oxidante de las ERO formadas por el estrés al que fueron sometidas, como es caso de la variedad Desirée y el clon 00-216-3.

Sin embargo, es importante considerar que la actividad enzimática puede variar por distintas causas, como el estadio fisiológico de la planta u órgano en el momento de la colecta y procesamiento de las muestras y además por los factores ambientales como la temperatura, el pH y el estado hídrico de la planta, a ello se debe añadir el método empleado para la extracción y cuantificación enzimática (Shylesh & Padikkala 1999).

Conflictos de interés

Esta investigación y no presenta conflictos de interés.

Agradecimientos

Se agradece el apoyo económico del proyecto Fontagro - CLIPAPA (FTG/RF-1025-RG).

Literatura citada

Aebi H. Catalase in vitro. *Metho Enz.* 1983; (105): 121-126.

- Angulo A, Siles M, Ríos R, Gabriel J. Caracterización de 118 accesiones de arveja (*Pisum sativum* L.) del Banco de Germoplasma del Centro de Investigaciones Fitoecogenéticas de Piruma ni para resistencia a sequía. *Revista de Agricultura, Bolivia*. 2009; 42(60):25-31.
- Arora A, Sairam RK, Srivastava GC. Oxidative stress and antioxidative system in plants. *Current Science*. 2002; 82:1227-1238.
- Asada K. Ascorbate peroxidase-a hydrogen peroxide scavenging enzyme in plants. *Physiol Plant*. 1992; 85:235-241.
- Blum A. Selection for sustained production in water deficit environments. *Crop Sci*. 1993; 1: 343-347.
- Cabrera YA. Efecto de *Phytophthora capsici* sobre el metabolismo del glutatión en suspensiones celulares de chile habanero (*Capsicum chinense* Jacq.). Tesis Licenciatura. Universidad Autónoma de Yucatán. Mérida, México. 2006.
- Charco J. Una introducción al estudio de la velocidad de regeneración natural del bosque mediterráneo y factores antropozoógenos que la condicionan. Páginas 115-152 in J. Charco García (ed.). *La regeneración natural del bosque mediterráneo en la península Ibérica*. ARBA & Ministerio de Medio Ambiente. Ciudad Real. 2002.
- Desikan R, Cheung MK, Clarke A, Golding S, Sagi M, Fluhr R, et al. Hydrogen peroxide is a common signal for darkness and ABA-induced stomatal closure in *Pisum sativum*. *Funct Plant Biol*. 2004; 31:913-920.
- Desikan R, Hancock JT, Neill SJ. Oxidative stress signaling. In H. Hirt and K. Shinozaki (eds.), *Plant responses to abiotic stress: topic in current genetics*. Springer-Verlag, Berlin, Heidelberg, New York. 2003; 121-148.
- Foyer CH. Oxidant and antioxidant signalling in plants: a reevaluation of the concept of oxidative stress in a physiological context. *Plant Cell Env*. 2002; 28:1056-1071.
- Frary A, Göl D, Kele D, Ökmen B, Pınar H, Ö 1 va HÖ, et al. Salt tolerance in *Solanum pennellii*: antioxidant response and related QTL. *BMC Plant Biol*. 2010; 10:58-74.
- Gabriel J, Porco P, Angulo A, Magne J, La Torre J, Mamani P. Resistencia genética a estrés hídrico en variedades de papa (*Solanum tuberosum* L.) bajo invernadero. *Revista Latinoamericana de la Papa*. 2011a, 16(2):173-208.
- Gabriel J, Pereira R, Gandarillas A. Catálogo de nuevas variedades de papa en Bolivia. Fundación Proinpa, Cochabamba, Bolivia. 2011b; 55 pp.
- Hernandez JA, Jimenez A. Tolerance of pea (*Pisum sativum* L) to long term salt stress is associated with induction of antioxidant defences. *Plant Cell Env*. 2000; 23:853-862.
- Hung SH, Yu CW, Lin CH. Hydrogen peroxide functions as a stress signal in plants. *Bot Bull Acad Sin*. 2005; 46:1-10.
- Kosma DK, Bourdenx B, Bernard A, Parsons EP, Lü S, Joubès J, et al. The impact of water deficiency on leaf cuticle lipids of Arabidopsis. *Plant Physiol*. 2009; 151:1918-1929.
- Mamani P. Effet de la secheresse sur six variétés de pomme de terre dans les andes boliviennes. Tesis M.Sc., Université Catholique de Louvain. Bélgica. 2000; 43 pp.
- Martinez-Garza A. Diseños experimentales: Métodos y elementos de teoría. Editorial Trillas, México D.F., México. 1988; 756 pp.
- Mano J. Early events in environmental stresses in plants-induction mechanisms of oxidative

- stress. Page 217-246 in *Oxidative stress in plants*, UK. 2002.
- Moller IM, Jensen P. Oxidative modifications to cellular components in plants. *Ann Rev Plant Biol.* 2007; 58:459-481.
- Nakano Y, Asada K. Purification of ascorbate peroxidase in spinach chloroplasts; its inactivation in Ascorbate-depleted medium and reactivation by monodehydroascorbate radical. *Plant Cell Physiol.* 1987; 28(1):131-140.
- Noctor G, Foyer CH. Ascorbate and glutathione: keeping active oxygen under control. *Annu Rev Plant Physiol Mol Biol.* 2005; 49:249-279.
- Parry M, Rosenzweig C, Livermore M. Climate change, global food supply and risk of hunger. *Phil Trans Royal Soc B.* 2005; 360:2125-2138.
- Perl-Treves R, Perl A. Oxidative Stress: An introduction in Inzé, D. and Van Montagu M. (eds). *Oxidative stress in plants*. London: Taylor & Francis. 2002; 1-32.
- SAS Institute Inc. SAS/STAT Users Guide, Version 9.2, Fourth Edition, Vol. 2, SAS Institute Inc., Cary, N.C. 2004.
- Sies H. Oxidative Stress: From Basic Research to Clinical Application. *Amer J Med.*1991; 91: 31-38.
- Smirnoff N. Ascorbic acid: metabolism and functions of a multi-faceted molecule. *Current Op Plant Biol.* 2000; 3:229-235.
- Shylesh BS, Padikkala J. Antioxidant and anti-inflammatory activity of *Emilia sonchifolia*. *Fitoterapia.* 1999; 70(3):275.
- Terán H y Singh SP. *Biotechnologia V14 CS3.indd 262 en Crop Sci.* 2002; 42: 64-70.
- Toumi I, Moschou PN, Paschalidis KA. Abscisic acid signals reorientation of polyamine metabolism to orchestrate stress responses via the polyamine exodus pathway in grapevine. *J Plant Physiol.* 2010; 167:519-525.
- Vogiatzi G, Dimitris DT, Christodoulos CS. The role of oxidative stress in atherosclerosis hellenic. *J Cardiol.* 2009; 50:402.
- Zhang JY, Broeckling CD, Blancaflor EB, Sledge MK, Sumner LW, Wang ZY. Overexpression of WXP1, a putative *Medicago truncatula* AP2 domain-containing transcription factor gene, increases cuticular wax accumulation and enhances drought tolerance in transgenic alfalfa (*Medicago sativa*). *Plant J.* 2005; 42: 689-707.
-