



Agronomía Mesoamericana  
ISSN: 1021-7444  
ISSN: 1659-1321  
pccmca@ucr.ac.cr  
Universidad de Costa Rica  
Costa Rica

# Respuestas al estrés por calor en los cultivos. I. aspectos moleculares, bioquímicos y fisiológicos <sup>1</sup>

Chaves-Barrantes, Néstor Felipe; Gutiérrez-Soto, Marco Vinicio

Respuestas al estrés por calor en los cultivos. I. aspectos moleculares, bioquímicos y fisiológicos <sup>1</sup>

Agronomía Mesoamericana, vol. 28, núm. 1, 2017

Universidad de Costa Rica, Costa Rica

**Disponible en:** <https://www.redalyc.org/articulo.oa?id=43748637020>

**DOI:** <https://doi.org/10.15517/am.v28i1.21903>

Esta obra está bajo una Licencia Creative Commons Atribución-NoComercial-SinDerivar 4.0 Internacional.

## Respuestas al estrés por calor en los cultivos. I. aspectos moleculares, bioquímicos y fisiológicos<sup>1</sup>

Crop physiological responses to high temperature stress. I. Molecular, biochemical and physiological aspects

Néstor Felipe Chaves-Barrantes  
Universidad de Costa Rica, Costa Rica  
nfchaves@gmail.com

DOI: <https://doi.org/10.15517/am.v28i1.21903>  
Redalyc: <https://www.redalyc.org/articulo.oa?id=43748637020>

Marco Vinicio Gutiérrez-Soto  
Universidad de Costa Rica, Costa Rica  
marcovgutierrez82@gmail.com

Recepción: 18 Noviembre 2015  
Aprobación: 02 Marzo 2016

### RESUMEN:

**Respuestas al estrés por calor en los cultivos. I aspectos moleculares, bioquímicos y fisiológicos.** El objetivo de esta revisión fue integrar los mecanismos por los cuales las plantas responden al estrés por calor a lo largo del continuo suelo-planta-atmósfera, desde una perspectiva agronómica. Esta revisión presenta las bases fisiológicas del estrés por calor, para lo cual se examinaron las temperaturas óptimas y los umbrales de estrés por calor en los cultivos, las metodologías para su estudio, y las respuestas moleculares, bioquímicas y fisiológicas de las plantas a altas temperaturas. Se describe el efecto de las altas temperaturas sobre la estructura y el metabolismo celular, la respiración y la aclimatación de la Q<sub>10</sub>, la estabilidad de las membranas, la acumulación de osmolitos compatibles, la producción de pigmentos y metabolitos secundarios, la producción de especies reactivas de oxígeno (ROS) y enzimas antioxidantes, la producción de proteínas de estrés, y el efecto sobre la fotosíntesis y la partición de asimilados. Además, se discuten los cambios hormonales que regulan la respuesta de las plantas en el campo, su señalización y la aclimatación al estrés térmico.

**PALABRAS CLAVE:** enzimas antioxidantes, osmolitos compatibles, proteínas de choque térmico, termotolerancia inducida.

### ABSTRACT:

**Crop physiological responses to high temperature stress. I. Molecular, biochemical and physiological aspects.** The objective of this review was to integrate the mechanisms by which plants respond to high temperature stress along the soil-plant-atmosphere continuum, from an agronomic perspective. The review presents the physiological basis underlying thermal stress, for which the optimum and threshold temperatures of crops are examined, along with methodologies for its study and the molecular, biochemical and physiological responses of plants to high temperature. The effects of high temperatures on cell ultrastructure and metabolism, respiration, the acclimation of Q<sub>10</sub>, membrane stability, accumulation of compatible osmolites, production of pigments, secondary metabolites and stress proteins, production of reactive oxygen species (ROS) and antioxidant enzymes, and the effects on photosynthesis and assimilate partitioning are examined. Hormonal changes and signaling regulating plant responses in the field, and the acclimation to temperature stress are also discussed.

**KEYWORDS:** antioxidant enzymes, compatible osmolites, heat shock proteins, induced thermo-tolerance.

### INTRODUCCIÓN

Pocos ambientes permanecen siempre dentro de los ámbitos de temperatura óptimos para las funciones vitales (aproximadamente 5-25 °C), y en respuesta a estas limitaciones ambientales las plantas despliegan una amplia plasticidad estructural y fisiológica que les permite adaptarse a diferentes temperaturas provocadas por

---

### NOTAS DE AUTOR

marcovgutierrez82@gmail.com

la geografía, y por los ritmos diurnos y estacionales (Larcher, 1980; Kappen, 1981). La mayoría de las especies vegetales son sensibles al estrés por temperatura y sufren cuando estas son bajas o muy altas con respecto a los umbrales definidos para cada una. Por ejemplo, las plantas tropicales sufren daños al ser expuestas a temperaturas menores a 10 °C (“chilling injury”) y la mayoría de las especies empiezan a tener problemas entre los 30 y 40 °C. Pequeños incrementos de la temperatura (de 30 a 35 °C) pueden dañar los órganos reproductivos de muchos cultivos, entre ellos trigo (*Triticum aestivum* L. Thell), maíz (*Zea mays* L.), arroz (*Oryza sativa* L.), maní (*Arachis hypogaea* L.) y tomate (*Solanum lycopersicum* L.). A pesar de esto, los mecanismos moleculares de la percepción de la temperatura por parte de las plantas, la naturaleza y acción de los posibles termo-sensores permanecen casi en el misterio (Samach y Wigge, 2005).

Aunque se pueden alcanzar temperaturas de más de 55 °C en los trópicos de África, México y California, entre 60 y 70 °C parece ser el límite para la supervivencia de las plantas (Larcher, 1980; Levitt 1980; Berry y Raison, 1981). En un gran número de cultivos, el ámbito de temperatura bajo el cual el desarrollo es al menos 50% del obtenido a temperaturas óptimas es muy estrecho, y varía de 10-15 a 40-45 °C (Parent y Tardieu, 2012). Esto indica que la tolerancia al calor no ha sido modificada por la domesticación y el mejoramiento genético, ocurridos a lo largo de unos 12 000 años de evolución de los cultivos en varios continentes.

El promedio mundial de la temperatura ambiental se ha incrementado gradualmente en los últimos 150 años, como consecuencia de la actividad humana y la emisión de gases con efecto invernadero como CO<sub>2</sub>, metano, clorofluorocarbonos y óxido nitroso (Jones y Moberg, 2003; Wahid et al., 2007). La tasa de calentamiento global de 1901 al año 2000 se ha estimado en 0,07 °C cada década (Jones y Moberg, 2003), y en los últimos cien años, a nivel mundial, se produjo un incremento de las temperaturas mínimas y máximas de 1,86 y 0,88 °C, respectivamente (Easterling et al., 1997). Se estima que para el año 2025 la temperatura promedio global se incrementará 1 °C, y en 3 °C para el 2100 (Wahid et al., 2007). Se proyecta que los efectos del cambio climático incluirán modificaciones de los ámbitos ecológicos y geográficos donde se distribuyen las plantas, la zonificación agrícola y las épocas de siembra; irregularidades que representan amenazas potenciales para la producción agrícola y que cambiarán las prioridades actuales del mejoramiento genético (Porter, 2005; Long y Ort, 2010), en especial en las regiones tropicales cálidas, donde la temperatura es un factor determinante en el rendimiento de los cultivos (Corley, 1983; Challinor et al., 2007). Por estas razones, la respuesta de las plantas al incremento en la temperatura ambiental y al calentamiento global ha alcanzado las agendas sociales y políticas del mundo, porque el suministro sostenible de alimentos es crucial para la seguridad alimentaria de las sociedades.

El sobrecalentamiento es solo uno de los múltiples estreses que interaccionan cotidianamente en los agroecosistemas tropicales, y es a menudo acompañado por alta radiación, poca disponibilidad de agua e incrementos en la concentración de CO<sub>2</sub> atmosférico. En la parte I de esta revisión se examina el papel central que juega la temperatura, como componente del ambiente físico y del clima, sobre el crecimiento y el rendimiento de los cultivos; razón por la cual el interés de la comunidad científica y de los sectores agro-productivos en las respuestas de las plantas a la temperatura se ha renovado en las últimas décadas (Wheeler et al., 2000). El objetivo de esta revisión fue integrar los mecanismos por los cuales las plantas responden al estrés por calor a lo largo del continuo suelo-planta-atmósfera, desde una perspectiva agronómica.

## ESTUDIO, DETECCIÓN Y DIAGNÓSTICO DEL ESTRÉS POR ALTAS TEMPERATURAS

El estrés por calor puede ser definido como la elevación de la temperatura por un período lo suficientemente prolongado como para causar daños irreversibles en el metabolismo y el desarrollo de las plantas; es un fenómeno complejo que involucra la duración del estrés, la tasa de su incremento y las temperaturas máximas alcanzadas (Porch y Hall, 2013). Las respuestas varían si se trata de un estrés transitorio o permanente, por altas temperaturas nocturnas, diurnas, el promedio diario, o si existe una interacción entre las temperaturas diurnas y nocturnas. En general, se reconocen cuatro tipos de estrés térmico en las plantas: el provocado

por temperaturas altas sostenidas; los episodios frecuentes de temperaturas altas (“heat shock”); el daño por enfriamiento (de 0 a 10 °C) o “chilling injury” en numerosos frutos, follajes y flores tropicales; y los daños por congelamiento a temperaturas inferiores a los 0 °C, que causan la formación de hielo en los tejidos de las plantas (Larcher, 1980).

La exposición de las plantas a temperaturas muy altas (>50 °C) resulta en un severo daño a nivel celular en cuestión de minutos y en el colapso rápido de la organización celular. Sin embargo, cuando se presentan temperaturas moderadamente altas, los daños se dan después de exposiciones más prolongadas (Wahid et al., 2007). Las altas temperaturas desencadenan una cascada de señales que activan la expresión de genes y la síntesis de “proteínas del estrés”, algunas específicas del estrés por calor (“heat-shock proteins”, HSPs), que estabilizan la estructura de proteínas y enzimas (Iba, 2002), y están involucradas en la protección del aparato fotosintético y la estabilidad de las membranas (Georgieva, 1999; Wang et al., 2004; Wahid et al., 2007). Además, las plantas producen una serie de enzimas antioxidantes y desintoxicantes para atenuar el daño causado por las especies de oxígeno reactivas (ROS), cuya producción es inducida por el estrés por calor (Almeselmani et al., 2006). Otras toxinas producidas durante el estrés térmico son los productos de la fotorespiración (glicolato) y los subproductos de las alteraciones metabólicas necesarias para el reciclaje de las proteínas y la acumulación de osmolitos, iones y sustancias de defensa.

La tolerancia al calor es la capacidad de las plantas para crecer y rendir económicamente, bajo condiciones de alta temperatura (Wahid et al., 2007). El régimen de temperatura influye en el desarrollo vegetal, más a menudo acelerándolo; sin embargo, la sensibilidad de los procesos fisiológicos al estrés térmico cambia durante el desarrollo y con los ciclos fenológicos, y difiere entre las especies y los cultivares. Esta dependencia del crecimiento vegetal de la temperatura es el fundamento de las predicciones realizadas con modelos como el de grados día o de prácticas agronómicas como el forzamiento de la floración en algunos ornamentales. Entre más corto es el ciclo de vida de una planta, más pronunciada parece ser la aceleración fenológica impulsada por las altas temperaturas.

A escala agronómica, los experimentos de genotipo x ambiente y el análisis cuantitativo del crecimiento de los cultivos constituyen herramientas para el estudio de los efectos y de la tolerancia de las plantas a altas temperaturas. La gran variedad de especies, escenarios y la diversidad de las respuestas observadas a este tipo de estrés, indican la necesidad de uniformar y tecnificar los protocolos de investigación.

La determinación de la susceptibilidad o resistencia de las hojas al calor ha sido hecha con modificaciones del método clásico de “inducción de la necrosis”. En este método, diferentes muestras de hojas son expuestas a una serie de temperaturas por 30 min., luego de los cuales se observan por periodos que pueden extenderse desde minutos y horas, hasta unas 2-4 semanas, en busca de daños necróticos (Bilger et al., 1984). El estudio del fenómeno de la “quema por sol” de los frutos (“sun-burn”, “fruit scorching”), causado en realidad por las altas temperaturas alcanzadas en la superficie del fruto, demuestra la importancia de estudiar los daños por calor en órganos que permanecen unidos a las plantas después de los eventos climáticos o de la aplicación de tratamientos para su inducción y prevención.

Las diferentes modalidades de la imagenología son recursos modernos para estudiar, prevenir y remediar el estrés térmico en el campo. Incluyen la espectrometría infrarroja, los índices espectrales de la vegetación como el diferencial normalizado (“normalized difference vegetation index”, NDVI), los sensores multi-angulares en 3D y Lidar, y la fluorescencia para el diagnóstico del estrés de varios tipos. Estas aplicaciones son posibles porque las propiedades de absorción, transmisión y reflexión de la luz (propiedades radiativas) de las superficies vegetales determinan su capacidad para absorber, reflejar y transmitir la radiación (Jones y Vaughan, 2010). Las hojas verdes con concentraciones apropiadas de nitrógeno (~1-2%) y clorofila, absorben la luz fotosintéticamente activa (RFA, roja y azul) y reflejan la luz verde e infrarroja en un patrón característico, que es alterado por las deficiencias nutricionales, la sequía, y las temperaturas extremas, y puede ser monitoreado y registrado a través de varios instrumentos, y aplicado a través de diferentes modelos de estrés y productividad.

La temperatura de las plantas y los cultivos (doseles) puede ser medida con derivaciones de la ley de Stefan-Boltzmann, porque la radiación infrarroja reflejada por las plantas calientes es mayor que la emitida por las más frescas. La temperatura de las plantas está determinada en gran medida por la transpiración y la disipación del calor por evaporación (calor latente). Por lo tanto, las plantas bien irrigadas tienen menores temperaturas que las plantas que sufren estrés hídrico. Una posible aplicación de estos procesos es el manejo de los terrenos con sistemas de posicionamiento geográfico (GPS), para la distribución de los insumos agrícolas, según los requerimientos de los cultivos, en diferentes zonas y etapas fenológicas. La termometría infrarroja y los índices de estrés (Rosenberg et al., 1983), permiten administrar eficientemente el agua de riego y la sombra. Esta instrumentación se puede integrar a la maquinaria agrícola moderna y puede dirigir la dosificación eficiente del agua, los fertilizantes y otros agroquímicos, con efectos positivos en el ambiente y en las finanzas de los sistemas productivos.

Las técnicas moleculares son herramientas de aplicación transversal y en esta revisión se ofrecen abundantes ejemplos de sus resultados y aplicaciones al estudio del estrés térmico en los cultivos.

## TEMPERATURAS ÓPTIMAS Y UMBRALES DE ESTRÉS POR CALOR EN LOS CULTIVOS TROPICALES

Cada especie cultivada tiene una temperatura mínima, máxima y óptima para su desarrollo normal y sobrevivencia. Cuando la temperatura excede o baja de esos límites, el crecimiento y el rendimiento de los cultivos se ven afectados (Ulukan, 2008). Existe un umbral inferior o temperatura base y uno superior, pero varían entre y dentro de las especies de plantas y con el hábitat donde se desarrollan (Cuadro 1). El umbral de estrés por alta temperatura es aquella a la cual se inicia la afección severa de algún proceso vital o una reducción detectable en el crecimiento y desarrollo de las plantas. A pesar de que los cultivos tropicales tienen una temperatura base más elevada que los cultivos de zonas templadas, el estrés por calor ya es considerado una de las mayores limitantes para la producción agrícola (Corley, 1983; Wahid, et al., 2007).

## CUADRO 1

Ámbito de temperatura óptima (°C), umbrales mínimo y máximo de estrés por temperatura para algunos cultivos tropicales de importancia. 2015.

| Cultivo                                                             | Umbral mínimo | Rango óptimo | Umbral máximo | Referencias                                                         |
|---------------------------------------------------------------------|---------------|--------------|---------------|---------------------------------------------------------------------|
| Aguacate ( <i>Persea americana</i> Mill.)                           | 12            | 15-30        | 36            | Agustí, 2004; Nakasone y Paull, 2004                                |
| Arroz ( <i>Oryza sativa</i> L.)                                     | 16            | 20-33        | 35            | Nakagawa y Horie, 2000; Jagadish et al., 2007; Nagai y Makino, 2009 |
| Banano y plátano ( <i>Musa</i> spp)                                 | 15            | 20-30        | 38            | Nakasone y Paull, 2004                                              |
| Café ( <i>Coffea arabica</i> L.)                                    | 12            | 17-23        | 30            | Da Matta y Ramalho, 2006; Alvarado y Rojas, 2007                    |
| Caña de azúcar ( <i>Saccharum</i> sp.)                              | 18            | 20-33        | 36            | Subirós, 2000; Osorio, 2007                                         |
| Carambola ( <i>Averrhoa carambola</i> L.)                           | 15            | 21-32        | 35            | Nakasone y Paull, 2004                                              |
| Cebolla ( <i>Allium cepa</i> L.)                                    | 10            | 16-27        | 32            | Vallejo y Estrada, 2004                                             |
| Chile ( <i>Capsicum annuum</i> L.)                                  | 13            | 20-24        | 30            | Maroto, 1990; Vallejo y Estrada, 2004                               |
| Cítricos                                                            | 13            | 23-34        | 39            | Soler y Soler, 2006                                                 |
| Culantro ( <i>Coriandrum sativum</i> L.)                            | -             | 19-27        | -             | Vallejo y Estrada, 2004                                             |
| Fresa ( <i>Fragaria ananassa</i> Duch.)                             | -             | 10-26        | 30            | Ledesma et al., 2008                                                |
| Frijol ( <i>Phaseolus vulgaris</i> L.)                              | 10            | 15-27        | 34            | White, 1985; Prasad et al., 2002; Barrios y López, 2009             |
| Granadilla ( <i>Passiflora ligularis</i> Juss.)                     | 10            | 16-24        | -             | Fischer et al., 2009                                                |
| Guayaba ( <i>Psidium guajava</i> L.)                                | 15            | 23-28        | 32            | Nakasone y Paull, 2004                                              |
| Maíz ( <i>Zea mays</i> L.)                                          | 10            | 10-35        | 38            | Crafts y Salvucci, 2002; Ruiz et al., 2002; Wahid et al., 2007      |
| Mango ( <i>Mangifera indica</i> L.)                                 | 10            | 24-33        | 40            | Galán, 2009                                                         |
| Palma de aceite ( <i>Elaeis guineensis</i> Jacq.)                   | 15            | 22-32        | 34            | Corley y Tinker, 2009                                               |
| Papa ( <i>Solanum tuberosum</i> L.)                                 | -             | 7-25         | -             | Maroto, 1990                                                        |
| Papaya ( <i>Carica papaya</i> L.)                                   | 12            | 21-33        | 35            | Nakasone y Paull, 2004; Campostri y Glenn, 2007                     |
| Piña ( <i>Ananas comosus</i> L. Merr.)                              | 15            | 20-30        | 32            | Nakasone y Paull, 2004                                              |
| Tomate ( <i>Solanum lycopersicum</i> L.)                            | 15            | 18-27        | 35            | Vallejo y Estrada, 2004                                             |
| Yuca ( <i>Manihot esculenta</i> Crantz)                             | 15            | 20-30        | 38            | Alves, 2002                                                         |
| Zapallo ( <i>Cucurbita moschata</i> Duch. y <i>C. máxima</i> Duch.) | -             | 20-27        | -             | Vallejo y Estrada, 2004                                             |

Table 1. Optimum temperature for growth, and minimum and maximum temperatures (°C) for thermal stress of some major tropical crops. 2015.

Los umbrales y las temperaturas óptimas pueden variar con los cultivares y el lugar donde estos fueron desarrollados. Por ejemplo, existen cultivares de maíz adaptados a zonas bajas, con un rango de temperatura de 20 a 38 °C, mientras que los de zonas altas poseen un rango de 7 a 27 °C (Laffite, 2001; Ruiz et al., 2002). Los efectos de la temperatura varían también con el desarrollo del cultivo y la fenología (Wahid et al., 2007). Por ejemplo, en tomate y yuca se pueden observar grandes diferencias en los rangos de temperatura adecuados para sus diferentes fases del desarrollo (Cuadro 2).

## CUADRO 2

Rangos óptimos de temperatura para los diferentes procesos del desarrollo en tomate y yuca. 2015.

| Cultivo | Proceso                     | Rango óptimo (°C)* |        |
|---------|-----------------------------|--------------------|--------|
|         |                             | Nocturna           | Diurna |
| Tomate  | Germinación                 | -                  | 20-25  |
|         | Crecimiento                 | 17-20              | 25-27  |
|         | Floración                   | 13-17              | 21-25  |
|         | Fructificación              | 18                 | 25     |
|         | Maduración                  | -                  | 24-28  |
| Yuca    | Crecimiento                 | -                  | 25-29  |
|         | Rebrote                     | -                  | 28-30  |
|         | Producción de follaje       | -                  | 20-24  |
|         | Fotosíntesis en invernadero | -                  | 25-35  |
|         | Fotosíntesis en campo       | -                  | 30-40  |

\* Fuente/Source: Alves, 2002; Vallejo y Estrada, 2004.

Table 2 . Optimum temperature range for different developmental processes of tomato and cassava crops. 2015.

## RESPUESTAS DE LAS PLANTAS AL ESTRÉS POR ALTAS TEMPERATURAS

## Cambios ultraestructurales y fuga de electrolitos

El estrés térmico interfiere con el balance de energía de las células y de las plantas, e inhibe la adquisición y acelera el consumo de energía. El estrés abiótico, en general, estimula la glicólisis. La pared celular y los sistemas de membranas plasmáticas (cloroplastos, mitocondrias, aparato de Golgi, tonoplasto y retículo endoplasmático) son las primeras traductoras del estrés en las plantas. El estrés puede causar la síntesis y acumulación de metabolitos como el etileno, el ácido abscísico (ABA), los ácidos salicílico y jasmónico, solutos compatibles como la prolina, metabolitos secundarios (alcaloides, terpenoides, fenoles, fitoalexinas, compuestos cianogénicos) y proteínas del estrés ("stress-related proteins") de varios tipos, como las deshidrinas y las HSPs.

Las altas temperaturas generan cambios anatómicos, morfológicos y funcionales en las plantas, algunos similares a los producidos por el estrés hídrico: reducción del tamaño de las células, reducida conductancia estomática y cierre de estomas, cambios en la permeabilidad de las membranas, incrementos de la densidad de estomas y tricomas, y vasos del xilema de mayor tamaño. Los efectos acumulativos de estos cambios usualmente resultan en un pobre crecimiento y reducida productividad de las plantas (Wahid et al., 2007).

Las membranas celulares son las primeras afectadas por el estrés debido al calor (Wang et al., 2011), porque el incremento de la temperatura conduce a la desnaturalización de proteínas y enzimas, y a aumentos en la cantidad de ácidos grasos insaturados (Savchenko et al., 2002). Lo anterior ocasiona que los lípidos de las membranas se vuelvan más fluidos y permeables, y permite la pérdida de electrolitos (Los y Murata, 2004; Porch y Hall, 2013). La localización del fotosistema II en las membranas de los tilacoides lo hace muy sensible a las altas temperaturas (Zinn et al., 2010; Porch y Hall, 2013), por lo que la emisión de fluorescencia ha sido utilizada como indicador del estrés térmico (y de otros tipos) en las plantas. Mantener las funciones de las membranas celulares es clave para el metabolismo básico (la fotosíntesis) e intermedio (la respiración) bajo condiciones de estrés (Blum, 1988), y para la tolerancia al calor.

Las perturbaciones debidas al estrés por calor son notables en la membrana plasmática, las mitocondrias, el retículo endoplasmático (RE), los ribosomas y los cloroplastos (Pareek et al., 1997; Xu et al., 2006), ya que rápidamente (4 h) se observa lisis y acumulación de gránulos densos en el citoplasma (cerca de las discontinuidades de las membranas), distensión de las membranas del RE, aumento en la asociación de los ribosomas con el RE, reducción en el número de crestas mitocondriales y desorganización de la red fibrilar de las paredes celulares. En estudios detallados de los simbiontes dinoflagelados de los corales, la descomposición de la estructura de los tilacoides en las primeras 48 h a 32 °C, precedió la aparición de las ROS y la ocurrencia

de daño oxidativo severo. Después de 72 h de exposición al calor, se observaron los procesos homeostáticos de síntesis de HSPs y de enzimas anti-oxidantes (Downs et al., 2013).

La pérdida de electrolitos varía con la edad de los tejidos, el órgano, el estado de desarrollo y la especie. El incremento en la pérdida de solutos puede ser utilizado como un indicador de la estabilidad de las membranas y como una medida indirecta de la tolerancia al calor. Sin embargo, la relación entre la estabilidad de las membranas y el rendimiento bajo altas temperaturas varía entre las especies, por lo que se recomienda realizar estudios específicos para cada cultivo antes de utilizar esta sola variable fisiológica como un criterio de selección (Wahid et al., 2007). La pérdida de los electrolitos como indicador de la termoestabilidad de las membranas, ha sido utilizada en *Arabidopsis* (Wang et al., 2011) y en diversos cultivos como papa y tomate (Chen et al., 1982), crisantemo (Yeh y Lin, 2003), algodón (Rahman et al., 2004; Karademir et al., 2012) y maíz (Castro et al., 2012).

### **Metabolismo celular**

Las plantas poseen un número limitado de sistemas bioquímicos capaces de responder a una multitud de estreses, que en el campo a menudo ocurren en combinaciones (Figura 1). Los síntomas del daño por calor son expresiones del metabolismo celular aberrante, producto de lesiones bioquímicas, y se inician como anormalidades anatómicas en las células y tejidos, que se extienden a los órganos y a las plantas completas. Los síntomas pueden manifestarse inicialmente como reducciones del potencial redox de la savia, la activación de enzimas como la fenilalanina-amonio-liasa (PAL), desviaciones en el contenido de carbohidratos, alteraciones en los niveles de los reguladores del crecimiento, acumulación de sustancias tóxicas, cambios de color y el desarrollo de malformaciones. Se inhibe el progreso del ciclo celular y la duración de la fase S se prolonga, retrasando la entrada en la mitosis. Lo anterior ocasiona que el crecimiento se reduzca.

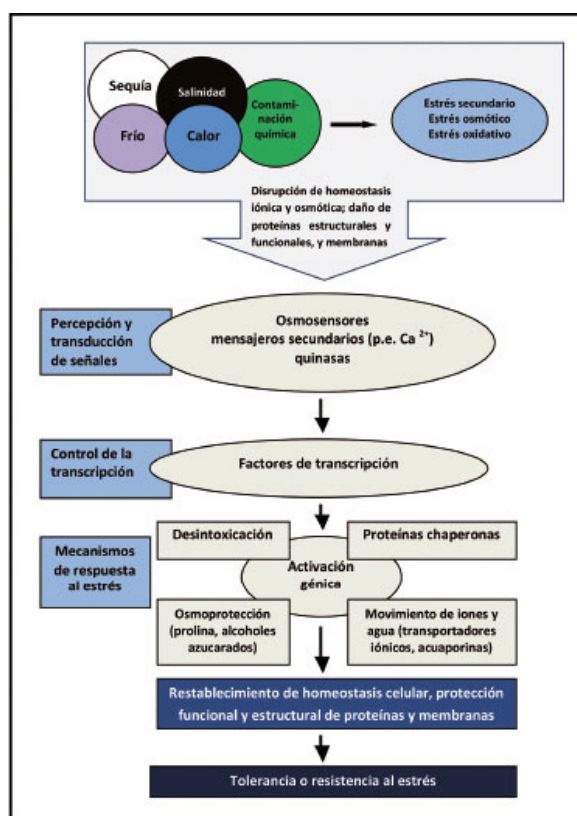


FIGURA 1

El estrés térmico, hídrico, salino-osmótico y la contaminación química, inducen la remodelación del transcriptoma y del sistema bioquímico general, y causan respuestas en las plantas que restablecen la homeostasis celular y les confieren tolerancia y resistencia al estrés (traducida de Sadras y Richards, 2014).

**Figure 1.** Temperature, water, saline-osmotic, and environmental pollutant stress induce transcriptome and general biochemical system remodeling, causing plant responses to reestablish cellular homeostasis and conferring tolerance and resistance to stress (translated from Sadras and Richards, 2014).

La tolerancia y la recuperación ante el estrés por el calor son resultado de una re-programación del transcriptoma, mediada por los niveles de [ATP]/[AMP] celular en las plantas y regulada por sensores de energía. Estos sensores están representados bioquímicamente por las quinasas, enzimas dependientes o sensibles al calcio y al ATP, cuya actividad es estimulada por estreses como la oscuridad y el calor, e inactivadas por la abundancia de azúcares. Bajo condiciones de estrés por calor se estimula el catabolismo y se inhibe el anabolismo; estos cambios promueven la supervivencia y restauran la homeostasis celular (Atkin y Tjoelker, 2003; Sung et al., 2003; Baena-González et al., 2007).

Uno de los principales traductores de la temperatura ambiental (T) en respuestas fisiológicas es la respiración celular (R). La respiración de las plantas libera ~60 giga toneladas de C por año (Gt C/año) a la atmósfera, mientras que juntas la combustión de hidrocarburos, la fabricación de cemento y los cambios en el uso de la tierra a nivel mundial, liberan solo 7,1 Gt C/año. R presenta una dependencia cuantitativa de T. La máxima actividad enzimática limita R a baja T; mientras que la disponibilidad de sustratos limita R a alta T (Figura 2). La Q<sub>10</sub> de la respiración es ~2, pero a mayor T durante el crecimiento de las plantas se reduce progresivamente el valor de Q<sub>10</sub>. Estos ajustes son el fundamento de la aclimatación, de las posibilidades del “priming” o endurecimiento, y de la termotolerancia inducida heredable (Berry y Raison, 1981).

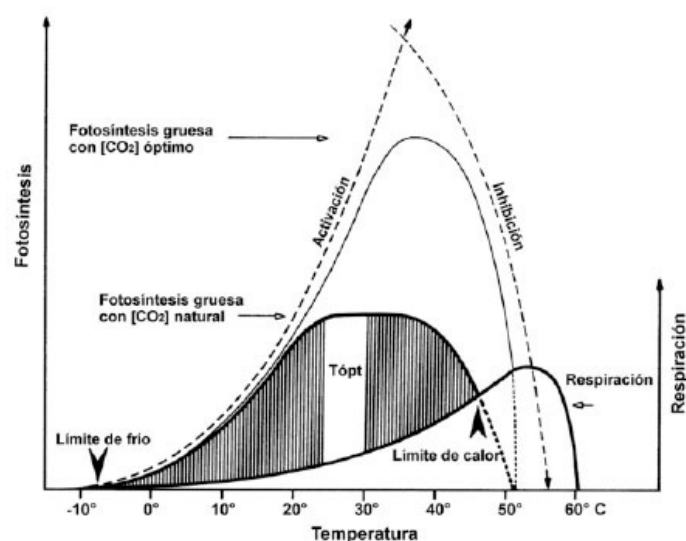


FIGURA 2

Cambios en las tasas de fotosíntesis y de respiración, y el balance de carbono de las plantas cuando estas son cultivadas bajo  $[CO_2]$  natural y óptimas más elevadas (traducida de Larcher, 1980).

Figure 2. Changes in photosynthetic and respiration rates, and carbon balance of plants grown under low, natural and optimal, elevated  $[CO_2]$  (translated from Larcher, 1980).

La aclimatación de R a T consiste en la reducción de la sensibilidad de R a cambios en T, y en una reducción de la  $Q_{10}$  proporcional a la temperatura de las plantas durante su desarrollo. La aclimatación de R a un cambio en T puede ocurrir dentro de los primeros dos días de estrés, y se ajusta dinámicamente a la naturaleza temporal de ese estrés. Esto determina la aclimatación máxima de R ante eventos futuros. Los ajustes en R compensan los cambios en T y resultan finalmente en una reducción a largo plazo de la sensibilidad de R a T (Atkin y Tjoelker, 2003; Sung et al., 2003). La aclimatación al calor puede ser de tipo I, que ocurre muy rápido, es de efectos más limitados y está basada en ajustes de la  $Q_{10}$ ; o de tipo II, que depende de cambios en la capacidad enzimática de la respiración y se expresa más en las hojas y raíces producidas bajo el nuevo régimen de temperatura (Atkin y Tjoelker, 2003).

La principal consecuencia de la exposición de las plantas a las altas temperaturas es el descenso del balance de carbono, como resultado de la inactivación de la Rubisco<sup>2</sup>, la reducción de la fotosíntesis y del desbalance entre la fotosíntesis y la respiración. Este último ocurre a temperaturas cercanas a 50 °C, punto en el que la respiración oscura y la foto-respiración aumentan conforme la fotosíntesis cae considerablemente (Figura 2). Esta situación se ve atenuada en ambientes ricos en  $CO_2$  (Wahid et al., 2007).

### Producción de antioxidantes

Además de acelerar el metabolismo celular y causar la deshidratación de los tejidos, el estrés por calor genera un estrés oxidativo porque induce la producción de especies reactivas de oxígeno (ROS). Estas incluyen el oxígeno simple ( $^1O_2$  "singlet"), radicales de superóxido ( $O_2^-$ ), peróxido de hidrógeno ( $H_2O_2$ ) y radicales hidroxilos ( $OH^\cdot$ ), que provocan la peroxidación autocatalítica de los lípidos y los pigmentos de las membranas celulares, la pérdida de la semi-permeabilidad de estas y la modificación o pérdida de sus funciones fundamentales de transporte y osmoregulación (Almeselmani et al., 2006; Wahid et al., 2007), que culmina con la fuga de electrolitos y agrava los problemas osmóticos y los desbalances hídricos.

La protección contra el estrés oxidativo es un componente importante en el repertorio de las plantas para tolerar el estrés por altas temperaturas (Wahid et al., 2007). Las plantas responden con la producción de enzimas antioxidantes como la superóxido dismutasa (SOD), la ascorbato peroxidasa (APX), la glutatióna reductasa (GR), la guayacol peroxidasa específica (POX) y las catalasas (CAT) (Mittler, 2002; Almeselmani

et al., 2006; Nagesh y Devaraj, 2008). Por ejemplo, en vainica (*Phaseolus vulgaris*) el estrés causado por las ROS (en especial  $H_2O_2$ ), daña las membranas y se da una reducción de más del 50% de las CAT, daño moderado en el ADN genómico, y, finalmente la muerte celular, atribuida más a la peroxidación de los lípidos de las membranas que a la oxidación proteica o la inhibición enzimática. Sin embargo, en cultivares tolerantes se activan los mecanismos antioxidantes y se duplica el nivel de POX en la planta (Nagesh y Devaraj, 2008).

El estrés por alta temperatura y las condiciones de estrés abiótico, también inducen la producción de metabolitos secundarios en las plantas, entre los que se destacan los fenoles (flavonoides, antocianinas, ligninas, etc.) y los carotenoides. La modulación de los niveles de carotenoides, antocianinas y fenoles solubles es de importancia en la prevención del estrés oxidativo (Wahid, 2007).

Los carotenoides son reconocidos por proteger las estructuras celulares ante varios tipos de estrés. En caña de azúcar, por ejemplo, los niveles de carotenoides y antocianinas se incrementaron significativamente en brotes que fueron sometidos a estrés por calor en un periodo de 24-48 h y permaneció estable durante el evento de estrés (Wahid, 2007). En tomate, la temperatura ideal para la formación del licopeno es de 24 °C, pero cuando las temperaturas suben por encima de 30 °C se inhibe su síntesis y se favorece la de los carotenos (pigmentos amarillos), lo que da lugar a frutos amarillo-anaranjados de menor valor comercial (Vallejo y Estrada, 2004).

En fresa, cuando las plantas se sometieron a temperaturas relativamente altas (22-30 °C), aumentaron la concentración de antioxidantes en los frutos con respecto a las plantas que crecieron en temperaturas menores (12-18 °C). La elevación de las temperaturas durante el ciclo de desarrollo del cultivo también causó incrementos del contenido de ácidos fenólicos, flavonoides y antocianinas (Wang y Zheng, 2001).

#### **Respuestas moleculares, HSPs y otras proteínas del estrés**

Otra de las respuestas de las plantas al estrés por calor es la síntesis y acumulación de proteínas de choque térmico (HSPs). Las HSPs juegan un papel preventivo al proteger a las proteínas y enzimas de la desnaturalización (Iba, 2002; Zinn et al., 2010). Su producción se da cuando las plantas son expuestas a incrementos abruptos o graduales de la temperatura. Las HSPs actúan como “chaperonas moleculares” que protegen y reparan la estructura espacial de las proteínas (Wahid et al., 2007), y así permiten el funcionamiento de las células durante los episodios de estrés por temperaturas elevadas (Taiz y Zeiger, 2006).

La inducción y biosíntesis de las HSPs es rápida e intensa, y su producción puede ser inducida en distintos tipos de células. Estas se asocian con estructuras como la pared celular, los cloroplastos, los ribosomas y las mitocondrias (Wahid et al., 2007); se encargan de estabilizar y prevenir la agregación de las proteínas y mantenerlas en su estado funcional, de manera que pueden replegarse y reconformarse nuevamente. Cuando las proteínas son desnaturalizadas por el estrés por calor, algunas HSPs solubilizan los agregados y los reciclan de forma tal que las proteínas puedan ser llevadas nuevamente a una forma funcional. Otras HSPs se encargan de remover los polipéptidos no funcionales y potencialmente tóxicos, una función importante para mantener la homeostasis celular (Wang et al., 2004).

Las HSPs son clasificadas en cinco grupos según su peso molecular: smHSP (15-30 kDa), HSP60 (57-60 kDa), HSP70 (69-71 kDa), HSP90 (80-94 kDa) y HSP100 (100-114 kDa) (Iba, 2002; Wang et al., 2004). Resaltan las smHSP, las más abundantes y diversas entre las plantas. Bajo condiciones de estrés por altas temperaturas, las smHSP pueden incrementarse hasta 200 veces, mientras que las demás lo hacen solo unas diez veces (Wahid et al., 2007). Las HSPs también pueden ser inducidas por el estrés osmótico o salino, la hipoxia y por compuestos con arsénico y otros agentes químicos; las hormonas como el ácido abscísico y el etileno también estimulan su producción (Iba, 2002).

La producción de las HSPs es iniciada con la mediación del factor de transcripción HSF, un trímero fosforilado enlazado a un elemento de choque térmico (HSE), que promueve la transcripción del ARNm de las HSPs y su síntesis. En ausencia de estrés térmico, el HSF se encuentra en forma de monómeros incapaces de unirse al ADN para direccionar su transcripción y producir HSPs (Iba, 2002; Wang et al., 2004; Taiz y Zeiger, 2006). Existen variaciones en los patrones de producción de las HSPs entre las especies y entre

genotipos de plantas; por ejemplo, cuando plántulas de maíz, trigo y centeno fueron expuestas a estrés por calor (42 °C), en maíz se produjeron cinco tipos de smHSPs mitocondriales (19, 20, 22, 23 y 28 kDa), mientras que en trigo y centeno solo un tipo (20 kDa), lo que fue asociado a la mayor tolerancia mostrada por el maíz (Wahid et al., 2007). A nivel intraespecífico, el genotipo de arroz N22 mostró mayor tolerancia a altas temperaturas y acumuló mayor cantidad de smHSPs que los cultivares más sensibles (Jagadish et al., 2010).

Además de las HSPs, el estrés induce la expresión de otras proteínas que contribuyen a la tolerancia al calor, como el complejo Cu/Zn-SOD, la manganeso peroxidasa (Mn-POD) y la ubiquitina (Wahid et al., 2007). Iba (2002) indica que la Mn-POD cumple un papel vital en la minimización del daño oxidativo. En caña de azúcar se han identificado tres deshidrinas de bajo peso molecular, cuya expresión se incrementa con el estrés por altas temperaturas (Wahid y Close, 2007). Bajo shock térmico, la ubiquitina, una proteína de vida corta (Dreher y Callis, 2007), se une a miles de proteínas y así las selecciona para su degradación, con lo que controla numerosos eventos del metabolismo y el desarrollo de las plantas. Los complejos resultantes del enlace de la ubiquitina son reconocidos y metabolizados por el proteosoma 26S (Smalle y Vierstra, 2004). El reciclaje selectivo de estas proteínas es parte esencial del ajuste metabólico necesario para producir un nuevo andamio celular de proteínas termoestables, pero implica un incremento en los costos asociados con la creciente respiración de mantenimiento.

#### **Acumulación de osmolitos compatibles**

La acumulación de compuestos solubles de bajo peso molecular, conocidos como osmolitos compatibles, es una de las respuestas fisiológicas y de adaptación al estrés por altas temperaturas, y a otros tipos de estrés abiótico como la sequía y la salinidad (Schwacke et al., 1999; Iba, 2002; Nagesh y Devaraj, 2008). Se destacan los azúcares solubles, alcoholes azucarados (manitol, sorbitol y glicerol), la prolina, la glicina betaína y componentes azufrados ternarios (Wahid et al., 2007; Nagesh y Devaraj, 2008). La acumulación de estos solutos confiere tolerancia al estrés por calor porque mantiene el balance hídrico en las células y la estabilidad de las membranas, y por su acción buffer del potencial redox, amortiguando la alteración de las funciones celulares causadas por el estrés (Park et al., 2006; Wahid, 2007; Wahid y Close, 2007).

La glicina betaína (GB) es una amina cuaternaria anfotérica sintetizada a partir de la colina, a través de una oxidación de dos pasos, por medio de la colina mono-oxigenasa y la betaína aldehído deshidrogenasa, o a partir de la glicina, a través de tres N-metilaciones sucesivas (Sakamoto y Murata, 2002; Ashraf y Foolad, 2007). Varios estudios in vitro han indicado que la GB protege algunas enzimas y proteínas complejas, como las del fotosistema II, contra la inactivación inducida por el calor (Yang et al., 2005). Se han encontrado altos niveles de GB en maíz y caña de azúcar sujetos a déficit hídrico o a altas temperaturas (Quan et al., 2004; Wahid, 2007; Wahid y Close, 2007). La capacidad de sintetizar GB difiere entre especies; algunas como arroz, mostaza, arábidopsis y tabaco, no la producen naturalmente (Ashraf y Foolad, 2007; Wahid et al., 2007).

La prolina es un aminoácido proteico con una excepcional rigidez conformacional, esencial para el metabolismo primario (Szabados y Savouré, 2010). Los contenidos de este osmolito se elevan en las plantas como respuesta al estrés ambiental como sequía, alta temperatura, alta luminosidad, alta radiación ultravioleta, alta salinidad y altos contenidos de metales pesados en el suelo (Kavi-Kishor et al., 2005; Verbruggen y Hermans, 2008; Szabados y Savouré, 2010). En caña de azúcar, por ejemplo, cuando se sometieron brotes al estrés por calor se dio una acumulación lineal de azúcares solubles, prolina y GB, metabolitos que no estaban presentes en las plantas testigo. De estas, la prolina fue la que tuvo una acumulación más marcada y prolongada (durante 60 h), seguida por la GB y los azúcares solubles (durante 48 h cada uno) (Wahid, 2007). En vainica, los contenidos de prolina se elevaron cinco veces en las plantas sometidas a estrés por alta temperatura con respecto al control (Nagesh y Devaraj, 2008). En tomate la prolina se acumula no solo en las células expuestas a estrés hídrico, sino también en los tejidos que sufren desecación, como los granos de polen, que pierden cerca del 90% de su agua durante la maduración. Este osmolito junto con las betaínas previene la disrupción de las funciones celulares durante la desecación del polen (Schwacke et al., 1999). En frijol caupí (*Vigna unguiculata* L. Walp.) se hipotetiza que la reducida translocación de

prolina desde las paredes de las anteras y el tejido tapetal a los granos de polen en desarrollo, es la causa de la pérdida de la viabilidad cuando hay estrés por calor, ya que se requieren grandes cantidades de prolina para el desarrollo del polen, su germinación y el crecimiento del tubo polínico (Porch y Hall, 2013).

La utilización de las reservas de carbohidratos no estructurales (NSC) de las plantas ha sido asociada con frecuencia al ajuste osmótico, el alivio temporal de los efectos de las reducciones de la fotosíntesis y la deficiencia de carbono, y la recuperación post-estrés. Los NSC son almidones, azúcares variados (sacarosa) y alcoholes azucarados, como el manitol y el sorbitol, que participan en el mantenimiento de la turgencia del floema. Algunas reservas alimenticias muestran un gran dinamismo y son utilizadas en plazos diurnos y en ciclos estacionales, mientras que otras pueden ser almacenadas por décadas y su disponibilidad en tiempos de crisis puede ser limitada (Dietze et al., 2013).

La percepción del estrés y la producción de señales son mecanismos cruciales para el desarrollo de tolerancia en las plantas. En el caso específico del estrés por altas temperaturas, se sugiere que los cambios en la permeabilidad de las membranas juegan un papel fundamental en la percepción de las señales y en la expresión de los genes que codifican las respuestas y confieren la tolerancia al estrés por calor. Una de las señales fundamentales es el aumento del  $\text{Ca}^{2+}$  citoplasmático, asociado a la adquisición de tolerancia mediante la reorganización citoesquelética y la transducción de señales como las proteínas quinasas activadas por mitógenos (MAPK) y las dependientes de calcio (CDPK) (Larkindale y Knight, 2002; Wahid et al., 2007; Conde et al., 2011). Además, el influjo de  $\text{Ca}^{2+}$  y la acción de las CDPK están altamente correlacionados con la expresión de las HSPs (Wahid et al., 2007; Conde et al., 2011). Estas cascadas de señales a nivel nuclear conducen a la producción de antioxidantes y osmolitos compatibles que confieren termotolerancia (Iba, 2002; Conde et al., 2011). Otros osmolitos compatibles son el ácido g-4-aminobutírico (GABA), un aminoácido no proteico sintetizado a partir del ácido glutámico, mediante una reacción catalizada por la glutamato descarboxilasa (GAD) (Wahid et al., 2007).

Cuando se presenta una condición de estrés se da un aumento en el nivel citosólico de iones calcio, que se unen a la calmodulina y la activan, y esta a su vez conduce a la activación de la GAD. Durante episodios de alta temperatura, la acumulación de GABA se incrementa entre seis y diez veces en plantas estresadas con respecto a aquellas que no lo están (Taiz y Zeiger, 2006).

#### **Fotosíntesis y procesos relacionados**

La fotosíntesis figura entre los procesos fisiológicos más sensibles a las altas temperaturas, y puede ser inhibida antes de que aparezcan otros síntomas de estrés. Las altas temperaturas producen daños en los fotosistemas I y II y en el ciclo de Calvin, pero el fotosistema II es el componente fotosintético más susceptible al daño irreversible (Qiu y Lu, 2003). El fotosistema I es más termoestable bajo altas temperaturas que el fotosistema II, que es más termolábil. Sin embargo, el fotosistema II puede adaptarse a cambios ligeros en la temperatura, optimizándose la fotosíntesis bajo ambientes variables, excepto cuando se supera el límite máximo de temperatura para un cultivo dado (Wahid et al., 2007). Se indica que el fotosistema II solo se ve afectado por temperaturas muy altas ( $>45\text{ }^{\circ}\text{C}$ ), por lo que el incremento en la tasa de respiración (oscura y foto-respiración) y la desactivación de Rubisco pueden ser más importantes inicialmente (Salvucci y Crafts, 2004; Sharkey, 2005; Kurek et al., 2007). En general, las altas temperaturas afectan la capacidad fotosintética de manera más drástica en plantas C3 que en las C4 o en las CAM (Taiz y Zeiger, 2006).

En muchos cultivos, la conductancia estomática (gS) y la fotosíntesis declinan ante temperaturas relativamente altas (Wahid et al., 2007). Por ejemplo, en pepino y garbanzo la fotosíntesis decayó en un 90% cuando las hojas fueron sometidas a  $40\text{ }^{\circ}\text{C}$  durante una hora con respecto a las hojas de las plantas control ( $28\text{ }^{\circ}\text{C}$ ); sin embargo, en ambientes enriquecidos con  $\text{CO}_2$  este efecto se atenuó (Taub et al., 2000; Haldimann y Feller, 2005).

En papaya, cuando la temperatura se eleva por encima de los  $30\text{ }^{\circ}\text{C}$ , la asimilación máxima de carbono decrece linealmente, lo que ocasiona que cuando se alcanzan  $41\text{ }^{\circ}\text{C}$  el valor de este parámetro es apenas la mitad que cuando se estaba a  $30\text{ }^{\circ}\text{C}$ . La temperatura actúa indirectamente en papaya por el incremento

del déficit de presión de vapor (VPD), que provoca una caída de la conductancia estomática (Campostrini y Glenn, 2007). Por ejemplo, cuando la variedad “Sunrise Solo” fue sembrada al sureste de Brasil y la temperatura se incrementó de 20 a 40 °C, el déficit de vapor de aire entre las hojas y el aire pasó de 2 a 6 kPa y la conductancia estomática bajó de 20 a 5  $\mu\text{mol}/\text{m}^2/\text{s}$ . Al igual que en papaya, en limón (*Citrus limon*) la máxima asimilación de  $\text{CO}_2$  se alcanzó cuando se tuvieron temperaturas que se consideran óptimas para la fotosíntesis (25-30 °C), pero decayó notablemente una vez que se superó este ámbito de temperatura, mientras que la respiración oscura continuó su incremento hasta los 40 °C. Esta respuesta muestra como los cambios en las temperaturas foliares afectan la actividad de la Rubisco y la regeneración de la ribulosa-1,5-bisfosfato (RuBP) (Pimentel et al., 2007).

En el maíz, un cultivo C4, la fotosíntesis neta se inhibió a partir de los 38 °C, y el efecto fue más severo cuando la temperatura se incrementó bruscamente que cuando lo hizo gradualmente. La transpiración se incrementó gradualmente conforme se incrementó la temperatura, lo que indica que la inhibición de la fotosíntesis no estuvo asociada con el cierre estomático. La eficiencia del fotosistema II no se vio afectada incluso a temperaturas superiores a los 45 °C, por lo que la principal razón de la caída de la tasa de fotosíntesis fue la inactivación de la Rubisco, cuya actividad decreció a partir de los 32,5 °C y se inactivó casi por completo a los 45 °C (Crafts y Salvucci, 2002).

#### **El floema bajo estrés. Partición de los asimilados**

Los meristemas, los frutos, las semillas y las hojas jóvenes están estrechamente asociados con las hojas maduras y con toda la planta en general, a través de complejas redes de relaciones fuente:sumidero. Cuando se presenta un estrés moderado debido a altas temperaturas, se da una reducción de la fotosíntesis y de la actividad de las fuentes y los sumideros simultáneamente.

Las altas temperaturas dan como resultado menor crecimiento, productividad e índice de cosecha (Taiz y Zeiger, 2006), debido a que el crecimiento y la respiración de las raíces y de los otros sumideros de las plantas decrece. Esto ocurre parcialmente porque los asimilados destinados al crecimiento y el rendimiento tienen que ser utilizados en otras actividades críticas para sobrevivir al estrés, como la respiración de mantenimiento, el ajuste osmótico y el crecimiento de las raíces. Debido a que los diferentes procesos fisiológicos responden al estrés a ritmos diferentes (Hsiao, 1973), las plantas pueden aclimatarse y adoptar fenotipos más apropiados para las nuevas condiciones (Larkindale et al., 2005; Gruber et al., 2013). Sin embargo, bajo condiciones de estrés (hídrico) el floema puede colapsar, debido al aumento de los solutos y de la viscosidad de la savia en las hojas, y a la incapacidad de las plantas para mantener la turgencia del floema en estados avanzados del estrés (Sevanto, 2014).

La tolerancia relativamente alta de la translocación de asimilados al estrés hídrico, comparada con la susceptibilidad del crecimiento de las hojas y la fotosíntesis, permite a las plantas ajustar el transporte de asimilados hacia los sumideros que se mantienen funcionando por más tiempo luego de la imposición del estrés, como es el caso de las raíces. Dada la plasticidad del sistema radical de las plantas ante diferentes estreses (Larkindale et al., 2005; Gruber et al., 2013), los cambios en el patrón de distribución de los asimilados en respuesta al estrés por altas temperaturas pueden resultar en una serie de fenotipos y relaciones raíz:tallo, según el tipo de estrés impuesto y el grado de calentamiento de la raíz y del suelo.

En arroz, los rendimientos y el índice de cosecha decaen significativamente cuando las plantas son expuestas a altas temperaturas. En los ensayos realizados por Prasad et al. (2006), el índice de cosecha se redujo en más de un 55 % en cada uno de los dos años en los que llevaron a cabo sus experimentos. Resultados similares son indicados para maní y soya, donde la productividad y el índice de cosecha se redujeron notablemente cuando fueron sometidos a altas temperaturas (Boote et al., 2005). En cultivares de frijol sensibles a altas temperaturas se tienen menores índices de cosecha (Omae et al., 2012) y en maíz, el estrés por calor durante la etapa de llenado de los granos, restringe moderadamente el proceso de almacenamiento en las semillas y afecta su contenido de almidón, proteínas y aceites (Wilhelm et al., 1999).

#### **Cambios hormonales, señalización y aclimatación al estrés por alta temperatura**

Las plantas tienen la habilidad de monitorear y adaptarse a condiciones ambientales adversas, y el grado de adaptabilidad o tolerancia a diferentes tipos de estrés varía entre especies y genotipos. Las hormonas juegan un papel central en la habilidad de los organismos para integrar las señales y responder adecuadamente a los cambios (Wahid et al., 2007), pero la homeostasis, estabilidad, biosíntesis y compartimentación de las hormonas son también afectadas por el estrés por calor (Maestri et al., 2002).

El ácido salicílico (SA) está involucrado en la termotolerancia basal y adquirida, y sus niveles se incrementan como respuesta al estrés por alta temperatura (Kotak et al., 2007; Snyman y Cronjé, 2008). Esta hormona causa cierre estomático en respuesta a elicitores en la epidermis, y potencia el incremento en los niveles de proteínas del choque térmico HSP70 (Cronjé y Bornman, 1999; Cronjé et al., 2004), lo que mejora la termotolerancia de las plantas. Mediante tratamientos con ácido salicílico se logró inducir o mejorar la termotolerancia en microplantas de papa, plántulas de pepino y plantas de tabaco producidas *in vitro* (López et al., 1998; Dat et al., 2000; Shi et al., 2006).

La producción de ácido abscísico (ABA) en las plantas aumenta cuando coinciden la sequía y la alta temperatura, y constituye un componente importante en la adquisición de termotolerancia. Se sugiere que esta hormona está involucrada en las vías bioquímicas esenciales para la sobrevivencia a la desecación inducida por las altas temperaturas (Gong et al., 1998; Barnabás et al., 2008). Contrario a los efectos del ABA, las giberelinas inhiben la termotolerancia de las plantas. Estudios en cebada indicaron que la aplicación de ácido giberélico exógeno a un mutante enano tolerante al estrés por temperatura, lo volvió sensible a este tipo de estrés. Por otro lado, la aplicación de triazol paclobutrazol, un compuesto antagonista de las giberelinas, le confirió tolerancia al calor (Vettakkorumakankav et al., 1999). El etileno causa cierre estomático y controla la síntesis de flavonoles con propiedades antioxidantes. La acumulación de esteroides como los brasinosteroides parece fortalecer el crecimiento vegetal y conferir mayor tolerancia al calor. Otras hormonas vegetales como la auxina, las estrigolactonas y las citoquininas pueden estar involucradas en la tolerancia al calor solo de forma indirecta (Murata et al., 2015).

El estrés por alta temperatura afecta de diferentes formas la producción de etileno en las distintas especies de plantas. Usualmente, la producción de esta hormona se incrementa hasta los 35 °C, punto a partir del cual decrece, y se inhibe después de los 40 °C (Huberman et al., 1997); en soya se ve inhibida hasta después de los 45 °C (Wahid et al., 2007). A pesar de que el etileno está relacionado con la abscisión de los órganos reproductivos, investigaciones recientes indican que esta hormona cumple un papel muy importante en la termotolerancia del polen en tomate. Cuando se interfirió en la síntesis de etileno o se redujeron sus niveles, se incrementó la sensibilidad del polen al estrés por calor, mientras que cuando se incrementaron los niveles de etileno antes de exponer la planta al estrés, se incrementó la calidad del polen, cuya germinación aumentó entre 2,6 y 10 veces (Firon et al., 2012). Altas temperaturas causan la abscisión de órganos reproductivos en cultivos como frijol, maní, chile y tomate (Prasad et al., 2000; Porch y Jahn, 2001; Susuki et al., 2001; Prasad et al., 2002; Vallejo y Estrada, 2004). En chile, este fenómeno es explicado por un incremento del ácido 1-amino-ciclopropano-1-carboxílico (ACC), precursor del etileno y de la reducción de los niveles de ácido indol-3-acético y la capacidad de transportar auxinas hacia los órganos reproductivos (Huberman et al., 1997).

Las citoquininas atenúan los daños causados por el estrés por calor. Estudios llevados a cabo en *Agrostis stolonifera* indican que la aplicación exógena de citoquininas aminora los daños debidos al estrés por calor, ya que inhiben la acción de las proteasas sobre la ribulosa-1,5-bisfosfato carboxilasa, e inducen o sobre-regulan la producción de HSPs (Veerasamy et al., 2007). La disminución de los contenidos de citoquininas en plantas de trigo, debido al estrés por alta temperatura, fue responsable de la reducción del llenado y del peso seco del grano (Banowitz et al., 1999). En maíz, los contenidos de citoquininas en los granos se redujeron con el estrés por calor, por lo que mantener niveles elevados de esta hormona durante el periodo de estrés puede conferir termotolerancia en las plantas y ayudar a lograr rendimientos estables (Cheikh y Jones, 1994).

Aunque los párrafos anteriores describieron el papel individual de diferentes hormonas en la coordinación de las respuestas de las plantas al estrés, los efectos hormonales son, a menudo, el resultado de la retroalimentación ("cross-talk") metabólica y fisiológica de señalización, en la que los niveles de grupos de hormonas con efectos complementarios y a veces antagonistas, responden al estado energético celular, percibido inicialmente por quinasas sensibles al calcio (Murata et al., 2015), y sus efectos son elevados a las escalas de planta completa y dosel, de acuerdo con las prioridades en la asignación de los recursos, impuestas por el desarrollo bajo condiciones de estrés por altas temperaturas.

## REFERENCIAS

- Agustí, M. 2004. Fruticultura. Mundi Prensa, ESP.
- Almeselmani, M., P.S. Deshmukh, R.K. Sairam, S.R. Kushwaha, and T.P. Singh. 2006. Protective role of antioxidant enzymes under high temperature stress. *Plant Sci.* 171:382-388.
- Alvarado, M., y G. Rojas. 2007. El cultivo y beneficiado del café. Segunda reimpresión. EUNED, San José, CRC.
- Alves, A.A. 2002. Cassava botany and physiology. In: R.J. Hillocks et al., editors, *Cassava: biology, production and utilization*. CAB Int., Wallingford, GBR. p. 67-89.
- Ashraf, M., and M.R. Foolad. 2007. Roles of glycine betaine and proline in improving plant abiotic stress resistance. *Environ. Exp. Bot.* 59:206-216.
- Atkin, O.K., and M.K. Tjoelker. 2003. Thermal acclimation and the dynamic response of plant respiration to temperature. *Trends Plant Sci.* 8:343-351.
- Baena-González, E., F. Rolland, J.M. Thevelein, and J. Sheen. 2007. A central integrator of transcription networks in plant stress and energy signaling. *Nature* 448:938-943.
- Banowitz, G.M., K. Ammar, and D.D. Chen. 1999. Temperature effects on cytokinin accumulation and kernel mass in a dwarf wheat. *Ann. Bot.* 83:303-307.
- Barnabás, B., K. Jäger, and A. Fehér. 2008. The effect of drought and heat stress on reproductive processes in cereals. *Plant Cell Environ.* 31:11-38.
- Barrios, E.J., y C. López. 2009. Temperatura base y tasa de extensión foliar en frijol. *Agrociencia* 43:29-35.
- Berry, J.A., and J.K. Raison. 1981. Responses of macrophytes to temperature. In: O.L. Lange et al., editors, *Physiological plant ecology*. Vol. 12A. Responses to the physical environment. Springer-Verlag, Berlin, GER. p. 277-338.
- Bilger, H.W., U. Schreiber, and O.L. Lange. 1984. Determination of leaf heat resistance: comparative investigation of chlorophyll fluorescence changes and tissue necrosis methods. *Oecol.* 63:256-262.
- Blum, A. 1988. *Plant breeding for stress environments*. CRC Press Inc., Boca Raton, F.L., USA.
- Boote, K.J., L.H. Allen, P.V. Prasad, J.T. Baker, R.W. Gesch, A.M. Snyder, D. Pan, and J.M. Thomas. 2005. Elevated temperature and CO<sub>2</sub> impacts on pollination, reproductive growth, and yield of several globally important crops. *J. Agric. Meteorol.* 60:469-474.
- Campostrini, E., and D.M. Glenn. 2007. Ecophysiology of papaya: a review. *Braz. J. Plant Physiol.* 19:413-424.
- Castro, S., V.H. Ramos, y A.J. Huerta. 2012. Uso de la termoestabilidad de la membrana celular para la estimación de la tolerancia al calor en maíz. *Interciencia (Venezuela)* 37:921-926.
- Challinor, A.J., T.R. Wheeler, P.Q. Craufurd, C.A. Ferro, and D.B. Stephenson. 2007. Adaptation of crops to climate change through genotypic responses to mean and extreme temperatures. *Agric. Ecosyst. Environ.* 119:190-204.
- Cheikh, N., and R.J. Jones. 1994. Disruption of maize kernel growth and development by heat stress. Role of cytokinin/abscisic acid balance. *Plant Physiol.* 106:45-51.
- Chen, H.H., Z.Y. Shen, and P.H. Lee. 1982. Adaptability of crop plants to high temperature stress. *Crop Sci.* 22:719-725.
- Conde, A., M.M. Chaves, and H. Gerós. 2011. Membrane transport, sensing and signaling in plant adaptation to environmental stress. *Plant Cell Physiol.* 52:1583-1602.

- Corley, R.H.V. 1983. Potential productivity of tropical perennial crops. *Exp. Agr.* 19:217-237.
- Corley, R., y P. Tinker. 2009. La palma de aceite. 4a ed. Federación Nacional de Palma de Aceite (FEDEPALMA) y Blackwell Publishing Company, Bogotá, COL.
- Crafts, S.J., and M.E. Salvucci. 2002. Sensitivity of photosynthesis in a C<sub>4</sub> plant, maize, to heat stress. *Plant Physiol.* 129:1773-1780
- Cronjé, M.J., and L. Bornman. 1999. Salicylic acid influences Hsp70/Hsc70 expression in *Lycopersicon esculentum*: dose- and time-dependent induction or potentiation. *Biochem. Biophys. Res. Commun.* 265:422-427.
- Cronjé, M.J., I.E. Weir, and L. Bornman. 2004. Salicylic acid-mediated potentiation of Hsp70 induction correlates with reduced apoptosis in tobacco protoplasts. *Cytometry* 61A:76-87.
- Da Matta, F.M., and J.D. Ramalho. 2006. Impacts of drought and temperature stress on coffee physiology and production: a review. *Braz. J. Plant Physiol.* 18:55-81.
- Dat, J.F., H. Lopez, C.H. Foyer, and I.M. Scott. 2000. Effects of salicylic acid on oxidative stress and thermotolerance in tobacco. *J. Plant Physiol.* 156:659-665.
- Dietze, M.C., A. Sala, M.S. Carbone, C.I. Czimczik, J.A. Mantooth, A.D. Richardson, and R. Vargas. 2013. Nonstructural carbon in woody plants. *Annu. Rev. Plant Biol.* 65:667-687.
- Downs, C.A., K.E. McDougall, C.M. Woodley, J.E. Fauth, R.H. Richmond, A. Kushmaro, S.W. Gibb, Y. Loya, G.K. Ostrander, and E. Kramarsky-Winter. 2013. Heat-stress and light-stress induce different cellular pathologies in the symbiotic dinoflagellate during coral bleaching. *PLOS One* 8:e77173. doi:10.1371/journal.pone.0077173
- Dreher K., and J. Callis. 2007. Ubiquitin, hormones and biotic stress in plants. *Ann. Bot.* 99:787-822.
- Easterling, D.R., B. Horton, P.D. Jones, T.C. Peterson, T.R. Karl, D.E. Parker, M.J. Salinger, V. Razuvayev, N. Plummer, P. Jamason, and C.K. Folland. 1997. Maximum and minimum temperature trends for the globe. *Sci.* 277:364-367.
- Firon, N., E. Pressman, S. Meir, R. Khoury, and L. Althan. 2012. Ethylene is involved in maintaining tomato (*Solanum lycopersicum*) pollen quality under heat-stress conditions. *AoB Plants* 2012:pls024. doi:10.1093/aobpla/pls024.
- Fischer, G., F. Casierra, y W. Piedrahíta. 2009. Ecofisiología de las especies pasifloráceas en Colombia. En: D. Miranda et al., editores, Cultivo, poscosecha y comercialización de las pasifloráceas en Colombia: maracuyá, granadilla, gulupa y curuba. Sociedad Colombiana de Ciencias Hortícolas, COL. p. 45-68.
- Galán, V. 2009. El cultivo del mango. 2a ed. Mundi Prensa, Madrid, ESP.
- Georgieva, K. 1999. Some mechanisms of damage and acclimation of the photosynthetic apparatus due to high temperature. *Bulg. J. Plant Physiol.* 25:89-99.
- Gong, M., Y.J. Li, and S.Z. Chen. 1998. Absciscic acid-induced thermotolerance in maize seedlings is mediated by calcium and associated with antioxidant systems. *J. Plant Physiol.* 153:488-496.
- Gruber, B.D., R. Giehl, S. Friedel, and N. Von Wirén. 2013. Plasticity of the Arabidopsis root system under nutrient deficiencies. *Plant Physiol.* 163:161-179.
- Haldimann, P., and U. Feller. 2005. Growth at moderately elevated temperature alters the physiological response of the photosynthetic apparatus to heat stress in pea (*Pisum sativum* L.) leaves. *Plant Cell Environ.* 28:302-317.
- Hsiao, T.C. 1973. Plant responses to water stress. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 24:519-570.
- Huberman, M., J. Riov, B. Aloni, and R. Goren. 1997. Role of ethylene biosynthesis and auxin content and transport in high temperature-induced abscission of pepper reproductive organs. *J. Plant Growth Regul.* 16:129-135.
- Iba, K. 2002. Acclimative response to temperature stress in higher plants: approaches of gene engineering for temperature tolerance. *Annu. Rev. Plant Biol.* 53:225-245.
- Jagadish, S.V.K., P.Q. Craufurd, and T.R. Wheeler. 2007. High temperature stress and spikelet fertility in rice (*Oryza sativa* L.). *J. Exp. Bot.* 58:1627-1635.
- Jagadish, S.V.K., R. Muthurajan, R. Oane, T.R. Wheeler, S. Heuer, J. Bennett, and P.Q. Craufurd. 2010. Physiological and proteomic approaches to address heat tolerance during anthesis in rice (*Oryza sativa* L.). *J. Exp. Bot.* 61:143-156.

- Jones, P.D., and A. Moberg. 2003. Hemispheric and large-scale surface air temperature variations: an extensive revision and an update to 2001. *J. Climate* 16:206-223.
- Jones, H.G., and R.A. Vaughan. 2010. Remote sensing of vegetation. Principles, techniques and applications. Oxford University Press, N.Y., USA.
- Kappen, L. 1981. Ecological significance of resistance to high temperature. In: O.L. Lange et al., editors, *Physiological plant ecology*. Vol. 12A. Responses to the physical environment. Springer-Verlag, Berlin, GER. p. 439-474.
- Karademir, E., C. Karademir, R. Ekinici, S. Basba, and H. Basal. 2012. Screening cotton varieties (*Gossypium hirsutum* L.) for heat tolerance under field conditions. *Afr. J. Agric. Res.* 7:6335-6342.
- Kavi-Kishor, P.B., S. Sangam, R.N. Amrutha, P. Sri Laxmi, K.R. Naidu, K.R.S.S. Rao, S. Rao, K.J. Reddy, P. Theriappan, and N. Sreenivasulu. 2005. Regulation of proline biosynthesis, degradation, uptake and transport in higher plants: Its implications in plant growth and abiotic stress tolerance. *Curr. Sci.* 88:424-438.
- Kotak, S., J. Larkindale, U. Lee, P. Von Koskull, E. Vierling, and K.D. Scharf. 2007. Complexity of the heat stress response in plants. *Curr. Opin. Plant Biol.* 10:310-316.
- Kurek, I., T.K. Chang, S.M. Bertain, A. Madrigal, L. Liu, M.W. Lassner, and G. Zhu. 2007. Enhanced thermostability of Arabidopsis Rubisco activase improves photosynthesis and growth rates under moderate heat stress. *Plant Cell* 19:3230-3241.
- Laffite, H.R. 2001. Fisiología del maíz tropical. En: R.L. Paliwal et al., editores, *El maíz en los trópicos. Mejoramiento y producción*. FAO, Roma, ITA. p. 21-28.
- Larcher, W. 1980. *Physiological plant ecology*. 2 ed. Springer-Verlag, Berlin, GER.
- Larkindale, J., J.D. Hall, M.R. Knight, and E. Vierling. 2005. Heat stress phenotypes of Arabidopsis mutants implicate multiple signaling pathways in the acquisition of thermotolerance. *Plant Physiol.* 138: 882-897.
- Larkindale, J., and M.R. Knight. 2002. Protection against heat stress-induced oxidative damage in Arabidopsis involves calcium, abscisic acid, ethylene and salicylic acid. *Plant Physiol.* 128:682-695.
- Ledesma, N.A., M. Nakata, and N. Sugiyama. 2008. Effect of high temperature stress on the reproductive growth of strawberry cvs. Nyoho and Toyonoka. *Sci. Hort.* 116:186-193.
- Levitt, J. 1980. Responses of plants to environmental stresses. Vol. I. Chilling, freezing, and high temperature stress. 2nd ed. Academic Press, N.Y., USA.
- López, H., J.F. Dat, C.H. Foyer, and I.M. Scott. 1998. Induction of thermotolerance in potato microplants by acetylsalicylic acid and H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>. *J. Exp. Bot.* 49:713-720.
- Long, S.P., and D.R. Ort. 2010. More than taking the heat: crops and global change. *Curr. Opin. Plant Biol.* 13:241-248.
- Los, D.A., and N. Murata. 2004. Membrane fluidity and its roles in the perception of environmental signals. *BBA-Biomembranes* 1666:142-157.
- Maestri, E., N. Klueva, C. Perrotta, M. Gulli, T. Nguyen, and N. Marmioli. 2002. Molecular genetics of heat tolerance and heat shock proteins in cereals. *J. Plant Mol. Biol.* 48:667-681.
- Maroto, J. 1990. Elementos de horticultura general. Especialmente aplicada al cultivo de plantas de consistencia herbácea. Mundi Prensa, Madrid, ESP.
- Mittler, R. 2002. Oxidative stress; antioxidants and stress tolerance. *Trends Plant Sci.* 7:405-410.
- Murata, Y., I. Mori, and S. Munemasa. 2015. Diverse stomatal signaling and the signal integration mechanism. *Ann. Rev. Plant Biol.* 66:369-392.
- Nagai, T., and A. Makino. 2009. Differences between rice and wheat in temperature responses of photosynthesis and plant growth. *Plant Cell Physiol.* 50:744-755.
- Nagesh, R., and V.R. Devaraj. 2008. High temperature and salt stress response in French bean (*Phaseolus vulgaris*). *Aust. J. Crop Sci.* 2:40-48.
- Nakagawa, H., and T. Horie. 2000. Rice responses to elevated CO<sub>2</sub> and temperature. *Global Environ. Res.* 2:101-113.
- Nakasone, H.Y., and R.E. Paull. 2004. Tropical fruits. 2nd ed. CAB Int., Wallingford, GBR.

- Omae, H., A. Kumar, and M. Shono. 2012. Adaptation to high temperature and water deficit in the common bean (*Phaseolus vulgaris* L.) during the reproductive period. J. Bot. Article ID 803413 doi:10.1155/2012/803413.
- Osorio, G. 2007. Manual técnico. Buenas prácticas agrícolas –BPA– y buenas prácticas de manufactura –BPM– en la producción de caña y panela. FAO, MANA y CORPOICA, Medellín, COL.
- Pareek, A., S.L. Singla, and A. Grover. 1997. Short-term salinity and high temperature stress-associated ultrastructural alterations in young leaf cells of *Oryza sativa* L. Ann. Bot. 80:629-639.
- Parent, B., and F. Tardieu. 2012. Temperature responses of developmental processes have not been affected by breeding in different ecological areas for 17 crop species. New Phytol. 194:760-774.
- Park, E.J., Z. Jeknić, and T.H. Chen. 2006. Exogenous application of glycinebetaine increases chilling tolerance in tomato plants. Plant Cell Physiol. 47:706-714.
- Pimentel, C., C. Bernacchi, and S. Long. 2007. Limitations to photosynthesis at different temperatures in the leaves of *Citrus limon*. Braz. J. Plant Physiol. 19:141-147.
- Porch, T.G., and A.E. Hall. 2013. Heat tolerance. In: C. Kole, editor, Genomics and breeding for climate-resilient crops. Vol. 2. Springer-Verlag, Berlin, GER. p. 167-202.
- Porch, T.G., and M. Jahn. 2001. Effects of high-temperature stress on microsporogenesis in heat-sensitive and heat-tolerant genotypes of *Phaseolus vulgaris*. Plant Cell Environ. 24:723-731.
- Porter, J.R. 2005. Rising temperatures are likely to reduce crop yields. Nature 436:174. doi:10.1038/436174b
- Prasad, P.V., K.J. Boote, L.H. Allen Jr., and J.M. Thomas. 2002. Effects of elevated temperature and carbon dioxide on seed-set and yield of kidney bean (*Phaseolus vulgaris* L.). Glob. Change Biol. 8:710-721.
- Prasad, P.V., K.J. Boote, L.H. Allen Jr., J.E. Sheehy, and J.M. Thomas. 2006. Species, ecotype and cultivar differences in spikelet fertility and harvest index of rice in response to high temperature stress. Field Crops Res. 95:398-411.
- Prasad, P.V., P.Q. Craufurd, and R.J. Summerfield. 2000. Effect of high air and soil temperature on dry matter production, pod yield and yield components of groundnut. Plant Soil 222:231-239.
- Qiu, N., and C. Lu. 2003. Enhanced tolerance of photosynthesis against high temperature damage in salt- adapted halophyte *Atriplex centralasiatica* plants. Plant Cell Environ. 26:1137-1145.
- Quan, R., M. Shang, H. Zhang, Y. Zhao, and J. Zhang. 2004. Engineering of enhanced glycine betaine synthesis improves drought tolerance in maize. Plant Biotech. J. 2:477-486.
- Rahman, H.U., S.A. Malik, and M. Saleem. 2004. Heat tolerance of upland cotton during the fruiting stage evaluated using cellular membrane thermostability. Field Crops Res. 85:149-158.
- Rosenberg, N.J., B.L. Blad, and S.B. Verma. 1983. Microclimate: the biological environment. 2nd ed. John Wiley & Sons, N.Y., USA.
- Ruiz, J.A., H.E. Flores, J.L. Ramírez, y D.R. González. 2002. Temperaturas cardinales y duración del ciclo de madurez del híbrido de maíz H-311 en condiciones de temporal. Agrociencia 36:569-577.
- Sadras, V.O., and R.A. Richards. 2014. Improvement of crop yield in dry environments: benchmarks, levels of organization and the role of nitrogen. J. Exp. Bot. 65:1981-1985.
- Sakamoto, A., and N. Murata. 2002. The role of glycine betaine in the protection of plants from stress: clues from transgenic plants. Plant Cell Environ. 25:163-171.
- Salvucci, M.E., and S.J. Crafts. 2004. Inhibition of photosynthesis by heat stress: the activation state of Rubisco as a limiting factor in photosynthesis. Physiol. Plant. 120:179-186.
- Samach, A., and P.A. Wigge. 2005. Ambient temperature perception in plants. Curr. Opin. Plant Biol. 8:483-486.
- Savchenko, G.E., E.A. Klyuchareva, L.M. Abrabchik, and E.V. Serdyuchenko. 2002. Effect of periodic heat shock on the membrane system of etioplasts. Russ. J. Plant Physiol. 49:349-359.
- Schwacke, R., S. Grallath, K.E. Breitzkreuz, E. Stransky, H. Stransky, W.B Frommer, and D. Rentscha. 1999. LeProT1, a transporter for proline, glycine betaine, and g-amino butyric acid in tomato pollen. Plant Cell 11:377-391.
- Sevanto, S. 2014. Phloem transport and drought. J. Exp. Bot. 65:1751-1759.

- Sharkey, T.D. 2005. Effects of moderate heat stress on photosynthesis: importance of thylakoid reactions, rubisco deactivation, reactive oxygen species, and thermotolerance provided by isoprene. *Plant Cell Environ.* 28:269-277.
- Shi, Q., Z. Bao, Z. Zhu, Q. Ying, and Q. Qian. 2006. Effects of different treatments of salicylic acid on heat tolerance, chlorophyll fluorescence, and antioxidant enzyme activity in seedlings of *Cucumis sativa* L. *Plant Growth Regul.* 48:127-135.
- Smalle, J., and R.D. Vierstra. 2004. The ubiquitin 26S proteasome proteolytic pathway. *Annu. Rev. Plant Biol.* 55:555-590.
- Snyman, M., and M.J. Cronjé. 2008. Modulation of heat shock factors accompanies salicylic acid-mediated potentiation of Hsp70 in tomato seedlings. *J. Exp. Bot.* 59:2125-2132.
- Soler, J., y G. Soler. 2006. *Cítricos. Variedades y técnicas de cultivo*. Mundi Prensa, ESP.
- Subirós, F. 2000. *El cultivo de la caña de azúcar*. Primera reimpresión. EUNED, San José, CRC.
- Sung, D.Y., F. Kaplan, K.J. Lee, and C.L. Guy. 2003. Acquired tolerance to temperature extremes. *Trends Plant Sci.* 8:179-187.
- Suzuki, K., T. Tsukaguchi, H. Takeda, and Y. Egawa. 2001. Decrease of pollen stainability of green bean at high temperatures and relationship to heat tolerance. *J. Amer. Soc. Hort. Sci.* 126:571-574.
- Szabados, L., and A. Saviouré. 2010. Proline: a multifunctional amino acid. *Trends Plant Sci.* 15:89-97.
- Taiz, L., and E. Zeiger. 2006. *Plant Physiology*. 4th ed. Sinauer Associates Inc., Sunderland, M.A., USA.
- Taub, D.R., J.R. Seemann, and J.S. Coleman. 2000. Growth in elevated CO<sub>2</sub> protects photosynthesis against high-temperature damage. *Plant Cell Environ.* 23:649-656.
- Ulukan, H. 2008. Agronomic adaptation of some field crops: a general approach. *J. Agron. Crop Sci.* 194:169-179.
- Vallejo, F.A., y E.I. Estrada. 2004. *Producción de hortalizas de clima cálido*. Universidad Nacional de Colombia Sede Palmira, Cali, COL.
- Veerasamy, M., Y. He, and B. Huang. 2007. Leaf senescence and protein metabolism in creeping bentgrass exposed to heat stress and treated with cytokinins. *J. Am. Soc. Hort. Sci.* 132:467-472.
- Verbruggen, N., and C. Hermans. 2008. Proline accumulation in plants: a review. *Amino Acids* 35:753-759.
- Vettakkorumakankav, N.N., D. Falk, P. Saxena, and R.A. Fletcher. 1999. A crucial role for gibberellins in stress protection of plants. *Plant Cell Physiol.* 40:542-548.
- Wahid, A. 2007. Physiological implications of metabolite biosynthesis for net assimilation and heat-stress tolerance of sugarcane (*Saccharum officinarum*) sprouts. *J. Plant Res.* 120:219-228.
- Wahid, A., and T.J. Close. 2007. Expression of dehydrins under heat stress and their relationship with water relations of sugarcane leaves. *Biol. Plant.* 51:104-109.
- Wahid, A., S. Gelani, M. Ahsraf, and M.R. Fooland. 2007. Heat tolerance in plants: an overview. *Environ. Exp. Bot.* 61:199-223.
- Wang, W., B. Vinocur, O. Shoseyov, and A. Altman. 2004. Role of plant heat-shock proteins and molecular chaperones in the abiotic stress response. *Trends Plant Sci.* 9:244-252.
- Wang, L.C., M.C. Tsai, K.Y. Chang, Y.S. Fan, C.H. Yeh, and S.J. Wu. 2011. Involvement of the Arabidopsis HIT1/AtVPS53 tethering protein homologue in the acclimation of the plasma membrane to heat stress. *J. Exp. Bot.* 62:3609-3620.
- Wang, S.Y., and W. Zheng. 2001. Effect of plant growth temperature on antioxidant capacity in strawberry. *J. Agric. Food Chem.* 49:4977-4982.
- Wheeler, T.R., P.Q. Craufurd, R.H. Ellis, J.R. Porter, and P.V. Prasad. 2000. Temperature variability and the yield of annual crops. *Agric. Ecosyst. Environ.* 82:159-167.
- White, J. 1985. Conceptos básicos de fisiología de frijol. En: M. López et al., editores, *Frijol: investigación y producción*. Centro Internacional de Agricultura Tropical (CIAT), Cali, COL. p. 43-60.

- Wilhelm, E.P., R.E. Mullen, P.L. Keeling, and G.W. Singletary. 1999. Heat stress during grain filling in maize: effects on kernel growth and metabolism. *Crop Sci.* 39:1733-1741.
- Xu, S., J. Li, X. Zhang, H. Wei, and L. Cui. 2006. Effects of heat acclimation pretreatment on changes of membrane lipid peroxidation, antioxidant metabolites, and ultrastructure of chloroplasts in two cool-season turfgrass species under heat stress. *Environ. Exp. Bot.* 56:274-285.
- Yang, X., Z. Liang, and C. Lu. 2005. Genetic engineering of the biosynthesis of glycinebetaine enhances photosynthesis against high temperature stress in transgenic tobacco plants. *Plant Physiol.* 138:2299-2309.
- Yeh, D.M., and H.F. Lin. 2003. Thermostability of cell membranes as a measure of heat tolerance and relationship to flowering delay in chrysanthemum. *J. Amer. Soc. Hort. Sci.* 128:656-660.
- Zinn, K.E., M. Tunc, and J.F. Harper. 2010. Temperature stress and plant sexual reproduction: uncovering the weakest links. *J. Exp. Bot.* 61:1959-1968.

## NOTAS

- 1 Este trabajo formó parte de los proyectos 736-A2-912 y 736-A2-914, inscritos en Vicerrectoría de Investigación, Universidad de Costa Rica. San José, Costa Rica.
- 2 ribulosa- 1,5- bisfosfato carboxilasa oxigenasa) es una proteína de cloroplastos imprescindible para la fijación del dióxido de carbono (CO<sub>2</sub>) atmosférico.