



# Germinación

Orígen y desarrollo de la semilla. Interacciones hormonales. El proceso de la germinación. Factores que la afectan. Longevidad y **viabilidad de las semillas**. Poder y energía germinativa. Bancos de germoplasma. Reposo: dormición y quiescencia. **Mecanismos de dormición: coberturas,** inhibidores. Embriones inmaduros. **Semillas fotoblásticas.**

# ***La semilla como unidad de dispersión y supervivencia***



- Es el óvulo fecundado y maduro.
- Origina un individuo, **perpetuando y multiplicando la especie, diseminando** y pasando la **época desfavorable** en estado de semilla latente.
- Partes constitutivas:
  - Embrión,**
  - Reservas** (endosperma – perisperma – cotiledones – macro-prótalo)
  - Cubierta seminal** o tegumentos.

# GERMINACION

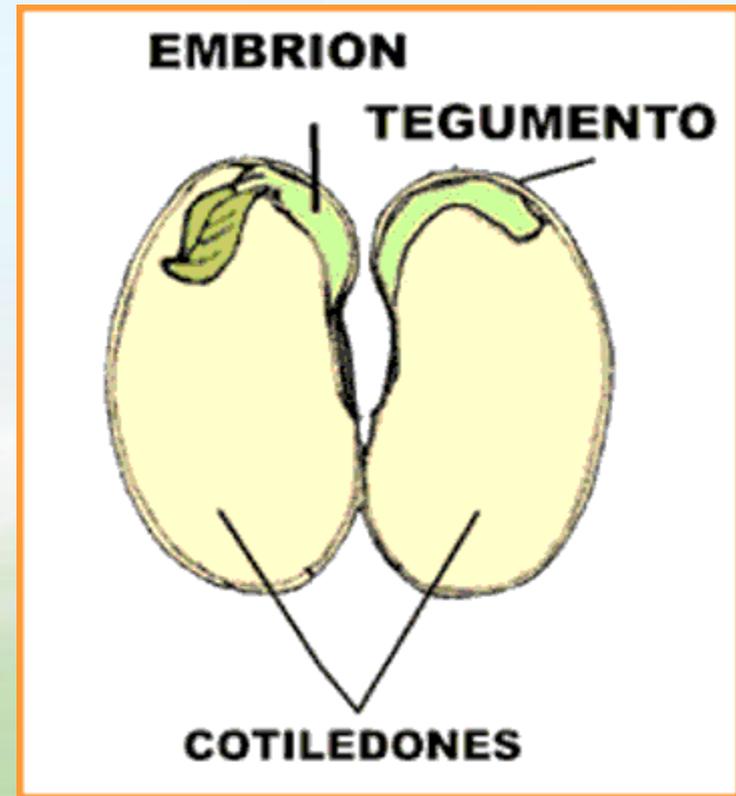


- La **germinación** es el regreso a la vida activa de un embrión que se hallaba en reposo.
- Comienza con la **absorción de agua** por la semilla (Imbibición) y culmina con la **emergencia de la radícula** a través del tegumento.
- Entre la etapa de embriogénesis (proceso de formación del embrión) y la germinación hay un periodo de relativa inactividad llamado **LETARGO**
  - o **REPOSO**:
    - DORMICIÓN
    - QUIESCENCIA

# QUIESCENCIA

La semilla no germina  
porque las condiciones  
ambientales son  
adversas

**Humedad**  
**Temperatura**  
**O<sub>2</sub>**

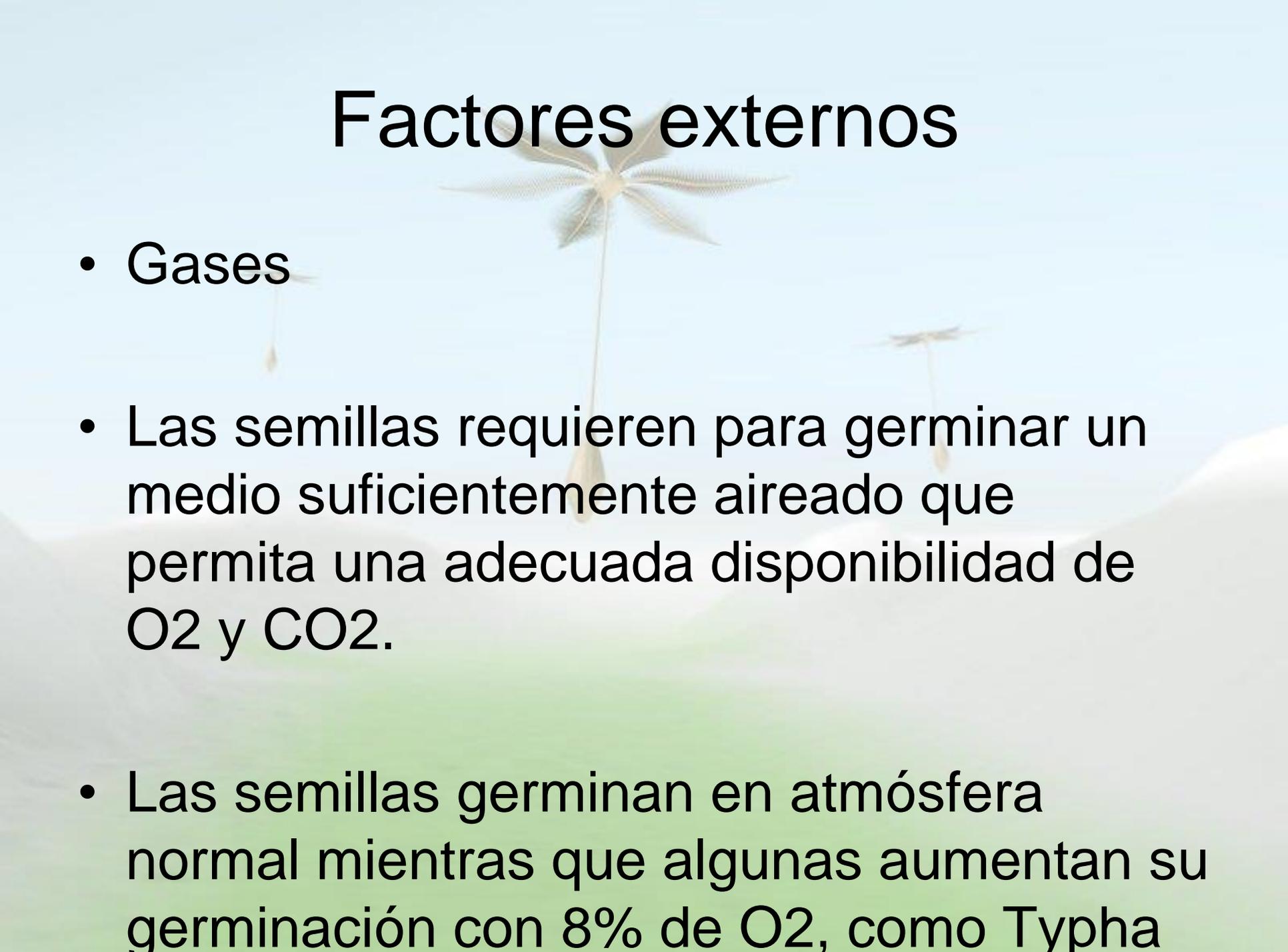


# Factores externos.



- Temperatura
- Las temperaturas compatibles de germinación varían entre las especies.
- Especies tropicales germinan a temperaturas elevadas, superiores a 25 °C.

# Factores externos



- Gases
- Las semillas requieren para germinar un medio suficientemente aireado que permita una adecuada disponibilidad de O<sub>2</sub> y CO<sub>2</sub>.
- Las semillas germinan en atmósfera normal mientras que algunas aumentan su germinación con 8% de O<sub>2</sub>, como Typha

# Dormición

Es un proceso mecánico o fisiológico que impide la germinación aún en condiciones APROPIADAS.

Hay varias causas de Dormición:

- **Cubierta seminal es muy dura o impermeable**, que impide la entrada del **agua** necesaria para la imbibición. Estas cubiertas pueden impedir el **intercambio gaseoso**. También pueden ofrecer alta **resistencia mecánica**.

Ejemplo: leguminosas, cannáceas, ciruelo.

*En la naturaleza estas cubiertas se degradan por cambios de temperatura, acción de microorganismos, tracto de animales, fuego.*

*O bien por Escarificación mecánica (lijado) o química.*

# Dormición



- **Las semillas contienen inhibidores de germinación** que necesitan tiempo para ser removidos. En general son hidrosolubles (taninos, cumarinas, fenólicos). Ejemplo plantas efímeras del desierto, acelga, paraíso, tomate.

*En la naturaleza se eliminan con agua, y a veces requieren bajas temperaturas.*

*Estratificación; almacenamiento a bajas temperaturas.*

*Lavados con agua. Se pueden utilizar hormonas (giberelinas, etileno, citocininas)*

# Dormición



- **Presencia de embriones rudimentarios**: fisiológica o morfológicamente inmaduros, no suficientemente desarrollados para la germinación. Ejemplos: ginkgo, orquídeas.

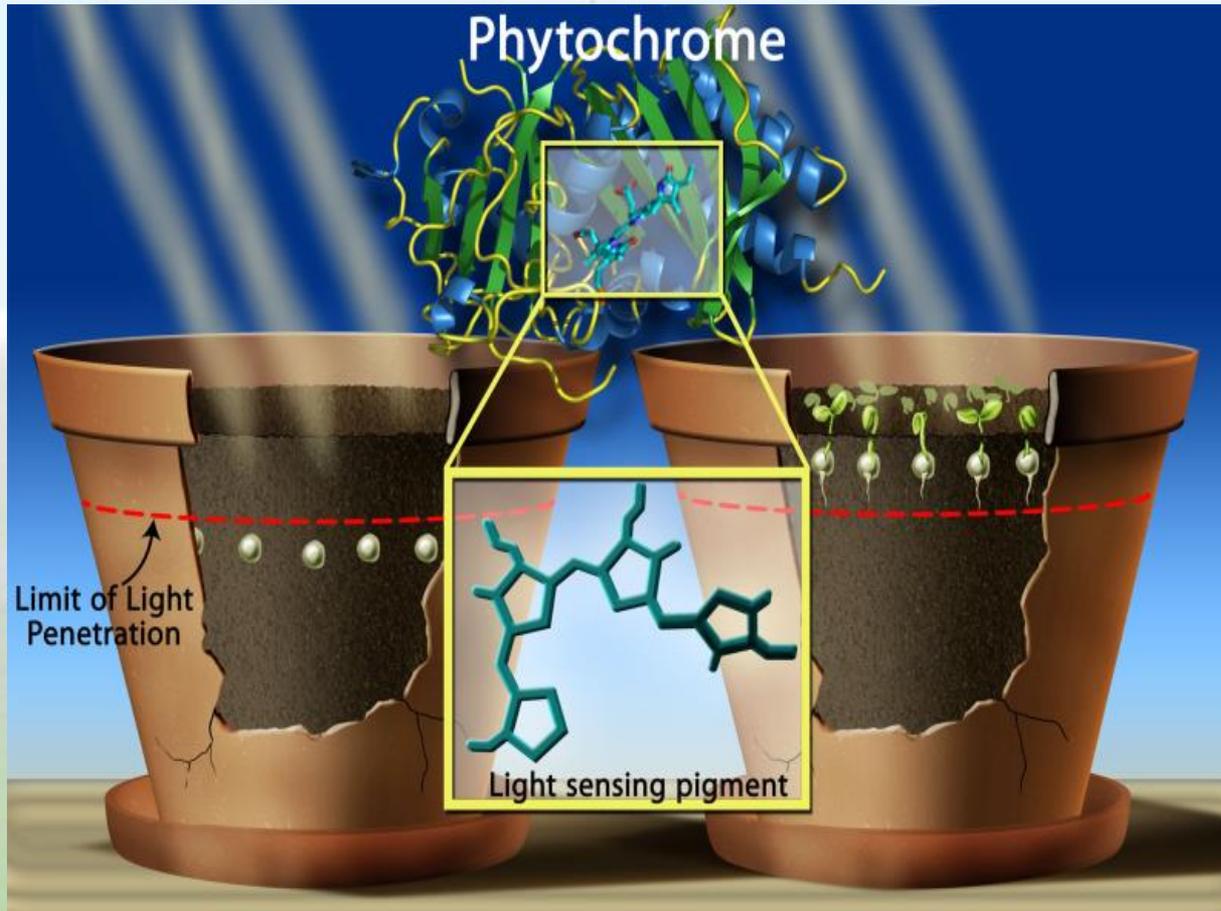
A veces la dormición se debe a la presencia de los cotiledones, cuando estos se remueven se produce la germinación. Ejemplo, avellana.

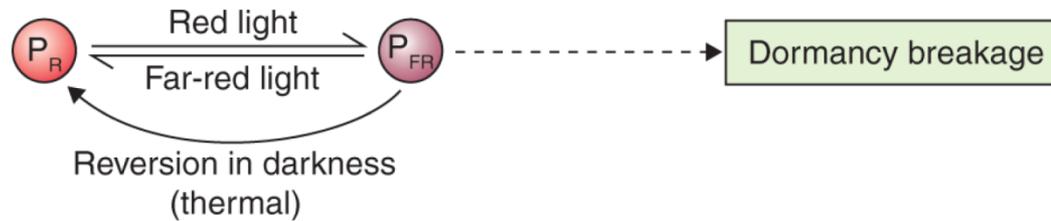
*Requieren tiempo para completar su maduración.*

*Estratificación: almacenamiento a bajas temperaturas.*

# Dormición determinada por requerimiento de

Luz





## **Pr**: **Fitocromo Rojo (red)**

absorción máxima a 660 nm  
longitud de onda

## **Pfr**: **Fitocromo Rojo lejano**

**(far red)** absorción máxima a  
730 nm longitud de onda.

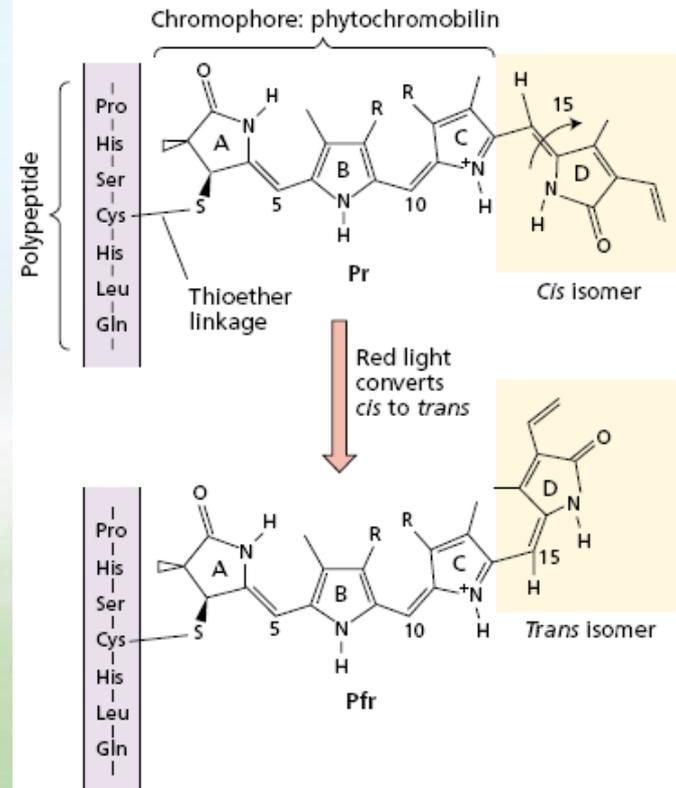
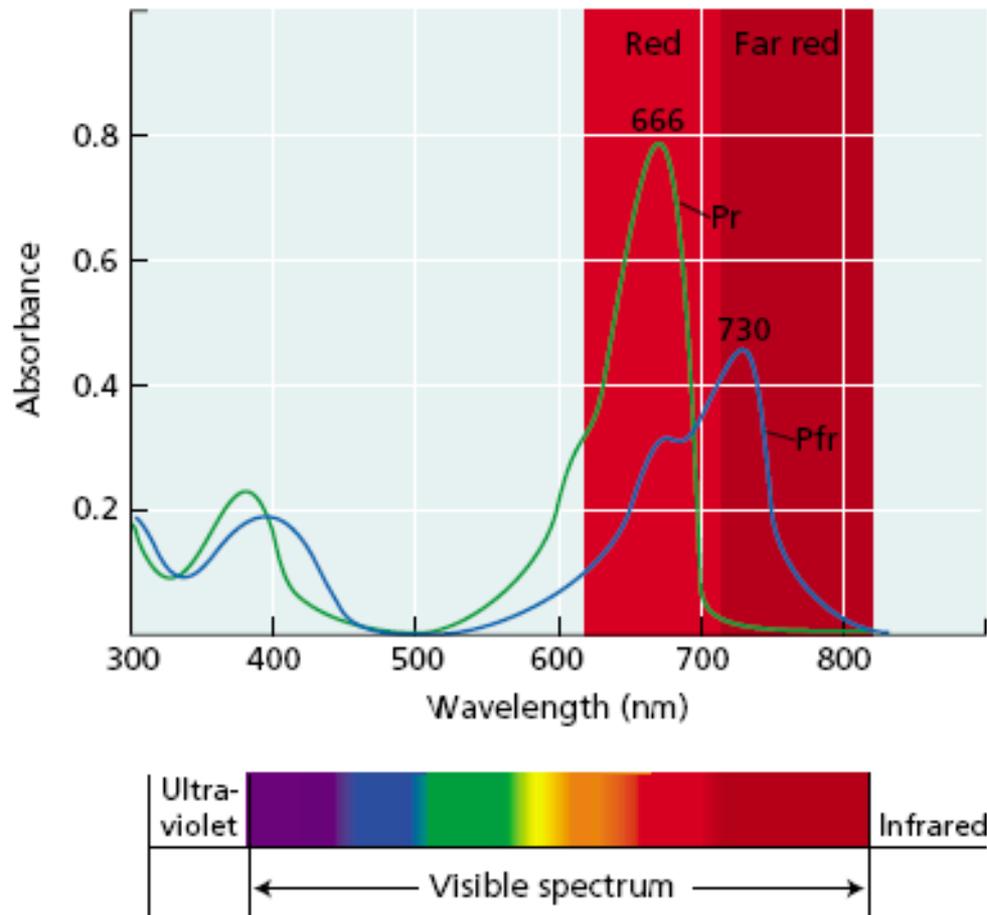
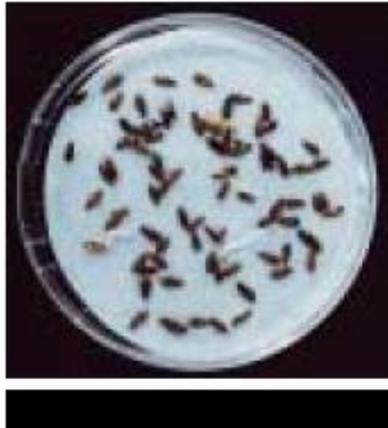


FIGURE 17.4 Structure of the Pr and Pfr forms of the chromophore (phytochromobilin) and the peptide region bound to the chromophore through a thioether linkage. The chromophore undergoes a *cis-trans* isomerization at carbon 15 in response to red and far-red light. (After Andel et al. 1997.)



**FIGURE 17.3** Absorption spectra of purified oat phytochrome in the Pr (green line) and Pfr (blue line) forms overlap. (After Vierstra and Quail 1983.)



Dark



Red



Red Far-red



Red Far-red Red



Red Far-red Red Far-red

**FIGURE 17.2** Lettuce seed germination is a typical photoreversible response controlled by phytochrome. Red light promotes lettuce seed germination, but this effect is reversed by far-red light. Imbibed (water-moistened) seeds were given alternating treatments of red followed by far-red light. The effect of the light treatment depended on the last treatment given. (Photos © M. B. Wilkins.)

**Semillas fotoblásticas: poseen respuesta a bajos flujos de luz.**

**Ejemplos:**

**Semillas de malezas, plantas espontáneas o invasoras.**

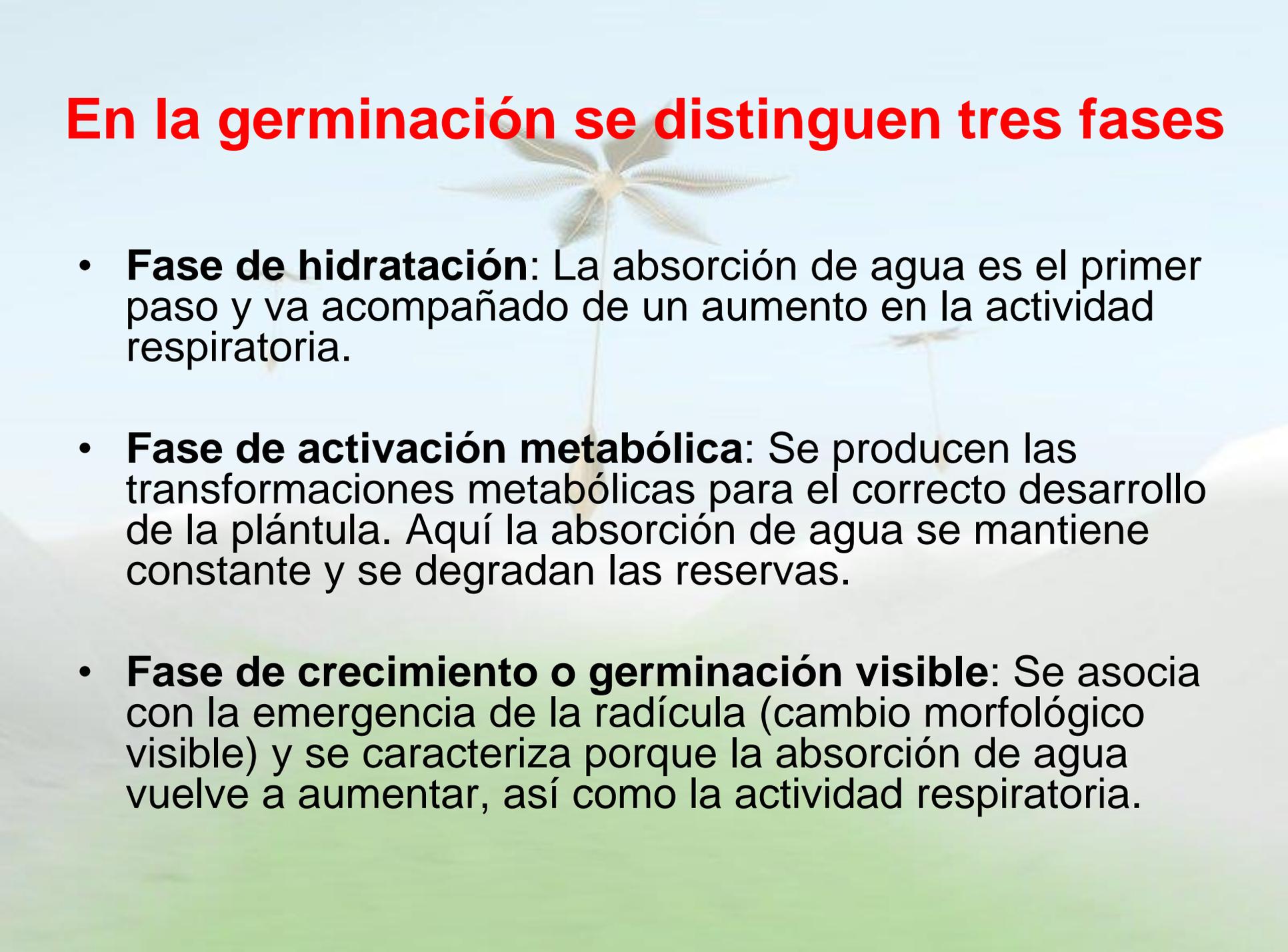
**Semillas pequeñas con escasas reservas.**

**Estrategias de germinación cuando el ambiente les resulta favorable (ausencia de plantas cercanas).**

**Ej. *Datura ferox* (chamico), *Amaranthus sp.* (yuyo colorado), *Gomphrena perennis* (siempre viva del campo), *Lolium sp* (raygrás), etc.**



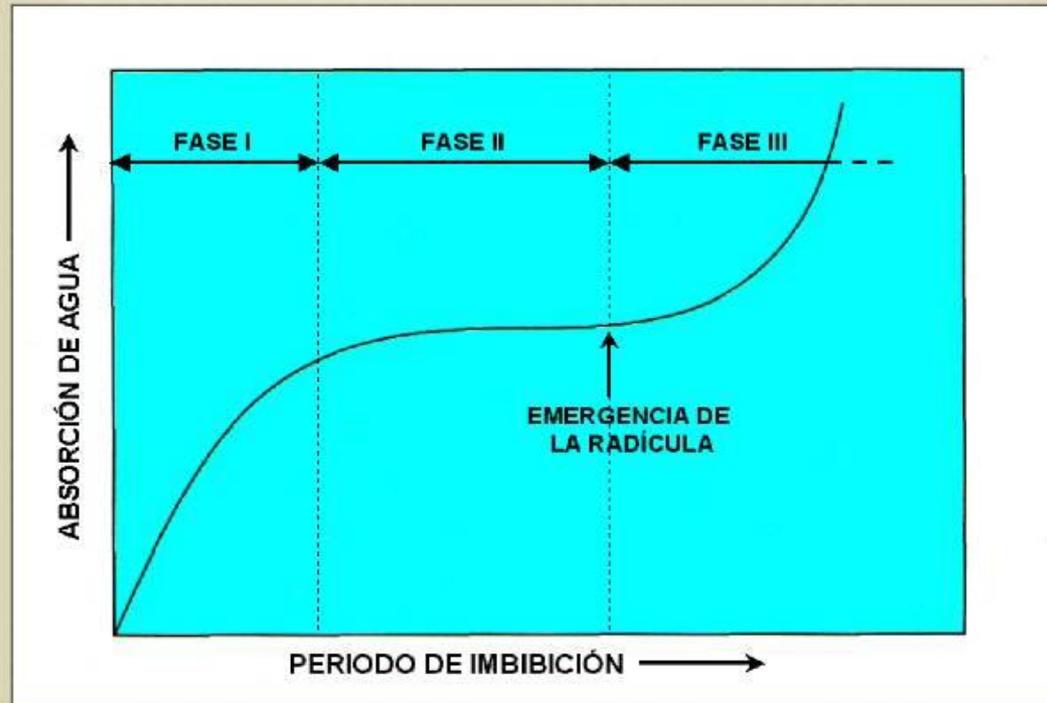
# En la germinación se distinguen tres fases



- **Fase de hidratación:** La absorción de agua es el primer paso y va acompañado de un aumento en la actividad respiratoria.
- **Fase de activación metabólica:** Se producen las transformaciones metabólicas para el correcto desarrollo de la plántula. Aquí la absorción de agua se mantiene constante y se degradan las reservas.
- **Fase de crecimiento o germinación visible:** Se asocia con la emergencia de la radícula (cambio morfológico visible) y se caracteriza porque la absorción de agua vuelve a aumentar, así como la actividad respiratoria.

# Fases de la germinación

## Fases de la germinación



Durante la fase I, la semilla absorbe agua (imbibición). La absorción alcanza una meseta (fase II), donde se reactiva el metabolismo y se reparan los componentes celulares dañados durante la desecación-rehidratación. Después de la aparición de la radícula el peso fresco aumenta y comienza el crecimiento de la plántula (Fase III).

## Viabilidad de las semillas.

- Una semilla es viable si puede germinar y originar una plántula (el embrión está vivo). El tiempo que una semilla puede permanecer viable es muy variable.
- Depende del tipo de semilla y de las condiciones de almacenamiento.
- Caso extremo de viabilidad: **Nelumbo lucífera** encontradas en Manchuria (antigüedad 250 a 400 años) y **Achira** (Catamarca y Salta) de 500 años.
- Baja sobrevivencia: **Acer, Salix (sauces), Populus (álamos) y Ulmus (olmos)** que permanecen viables hasta 6 meses.
- Generalmente, la vida media de una semilla se sitúa entre 5 y 25 años.
- Las semillas pierden su viabilidad por causas muy diversas.
- La desecación por debajo del 2 a 5% de humedad afecta el agua de constitución de la semilla, siendo perjudicial para la misma.
- Para alargar la viabilidad, las semillas se deben conservar en ambientes secos; con bajas temperaturas y niveles de oxígeno.

# Trabajo Práctico: Germinación

## Objetivos:

- Evaluar los mecanismos que causan dormición en las semillas y su eliminación o remoción por diferentes métodos
- Determinar la viabilidad de una muestra de semillas (método del Trifenil Tetrazolium)

# Materiales para la realización del Trabajo Práctico:

## Material Vegetal:

Semillas de: achira (*Canna glauca*)  
trigo (*Triticum aestivum*)

Cajas de Petri, papel de filtro, pinzas, piseta con agua destilada, lijas, vasos de precipitado, mortero y pilón, tela de gasa, agua corriente.

Papel de aluminio, bisturí, vasitos pequeños, solución de Trifenil tetrazolium (1%).

# Tratamientos:

## 1. Dormición impuesta por tegumentos gruesos:

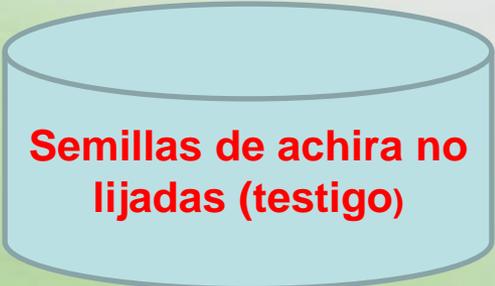
15 semillas de achira se rasparán con papel de lija para adelgazar su tegumento (escarificado mecánico) sin dañar el embrión.

Otras 15 semillas no serán lijadas (testigo o control).

Se colocarán las semillas en cajas de Petri con su base cubierta con papel de filtro humedecido y se colocarán en estufa de cultivo a 28 °C.



**Semillas de achira  
lijadas o  
escarificadas**



**Semillas de achira no  
lijadas (testigo)**

# Tratamientos:

## 2. Efecto de la luz en la germinación de semillas fotoblásticas:

Se colocarán 15 semillas de lechuga cv. Grand Rapids en cajas de Petri con el papel de filtro humedecido con agua. Se expondrán a la luz blanca durante su incubación.

Otras 15 semillas de lechuga cv. Grand Rapids se colocarán en cajas de Petri con papel de filtro humedecido con agua y se cubrirán con papel de aluminio para ser sometidas a oscuridad durante su incubación (testigo o control). Todo el material se trasladará a estufa de cultivo a 28 °C.

**Semillas de lechuga cv.  
Grand Rapid con luz  
blanca (testigo)**

**Semillas de lechuga cv.  
Grand Rapid en  
oscuridad (papel de  
aluminio)**

**A 7 y 12 días de iniciado el ensayo se realizará el recuento de las semillas germinadas y se completará el siguiente cuadro:**



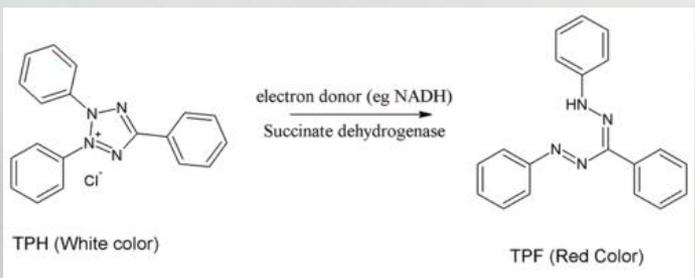
<b>Tratamiento</b>	<b>Semillas germinadas: 7 días</b>	<b>Semillas germinadas: 15 días</b>	<b>Porcentaje total (%) de germinación</b>
<b>Achira escarificada</b>			
<b>Achira sin escarificar</b>			
<b>Lechuga cv. Grand Rapids con luz</b>			
<b>Lechuga cv. Grand Rapids sin luz</b>			

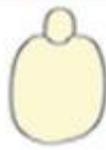
Se determinará la **Viabilidad de semillas** mediante el método del **Cloruro de Trifenil Tetrazolium (TTC)**.

Este compuesto actúa sobre las enzimas deshidrogenasas que están directamente involucradas en el proceso germinativo.

La sal de trifenil tetrazolium es un indicador de óxido-reducción, el cual es incolora en su forma oxidada y **rojo** en su forma reducida (**formazano**).

En caso de embeber semillas viables en solución de trifenil tetrazolium, las enzimas deshidrogenasas de los tejidos vivos del embrión reducirá el trifenil formazano tiñendo el embrión de color rosado.



Clase	Viabilidad	Descripción	Fotografía	Esquema
1	<b>Viabes</b>	Semillas con tinción total y uniforme		
2	<b>Viabes</b>	Semillas con tinción en más del 80% de la radícula y el embrión		
3	<b>Dudosas</b>	Semillas teñidas en más del 50% de los cotiledones y tinción rosada en el 50% de la radícula		
4	<b>Inviabes</b>	Semillas sin tinción		

# Materiales y Métodos:

Se trabajará con dos lotes de **semillas de trigo**, una proveniente de **última cosecha y otra de 10 años de edad**.

Se colocarán en un recipiente con agua durante 2 a 4 h y luego se tomará un puñado al azar de cada muestra. Se cortarán longitudinalmente con un bisturí de manera que quede expuesto el embrión. Una mitad se descarta y la otra se sumerge en un vaso conteniendo la solución de trifeníl tetrazolium 1% y se coloca en estufa a 28 °C durante media hora.

Transcurrido ese tiempo se observa los resultados:



**Semillas viables: embrión teñido de rosado**



**Izquierda: semillas viables.**

**Derecha: semillas no viables**

# Calidad de las semillas:

Se puede estimar por:

**Poder Germinativo (PG):** 
$$\frac{\text{número de semillas germinadas}}{\text{número de semillas totales}} \times 100$$

**Energía Germinativa (EG):** se refiere al tiempo que demoran en germinar el 50% de las semillas germinadas.

**Vigor:** es la posibilidad que tienen de germinar las semillas durante un período determinado de tiempo.

**Pureza:** es el número de semillas de la especie que se está analizando presente en la muestra.

**Valor real:** es el número de semillas que son capaces de germinar teniendo en cuenta la pureza y el PG.

**Semillas de Alta Calidad: germinación rápida, crecimiento vigoroso y aspecto normal. Esto permite superar la competencia inicial.**

**En función de los resultados obtenidos saque las conclusiones respecto a los tratamientos efectuados y su efectividad para revertir los diversos mecanismos de dormición.**

- 1. ¿La escarificación mecánica resultó efectiva para estimular la germinación de semillas de achira? Explique.**
- 2. Explique porqué la luz estimula la germinación en semillas fotoblásticas.**
- 3. ¿Qué estrategia adaptativa sugiere el fotoblastismo? Fundamente.**
- 4. La prueba de viabilidad es un test de uso corriente en los laboratorios de calidad de semillas. ¿Usted considera que el conocimiento de la viabilidad de las semillas es prioritario al momento de asesorar a un productor agropecuario que va a sembrar y desconoce la calidad de las semillas?**
- 5. ¿Qué factores considera usted importantes al momento de almacenar las semillas? Fundamente.**

Bibliografía:

<https://www.scielo.br/pdf/pab/v36n2/a22v36n2.pdf>

[https://inta.gob.ar/sites/default/files/script-tmp-el\\_anlisis\\_de\\_tetrazolio\\_en\\_el\\_control\\_de\\_calidad\\_de\\_.pdf](https://inta.gob.ar/sites/default/files/script-tmp-el_anlisis_de_tetrazolio_en_el_control_de_calidad_de_.pdf)

Clase teórica de Fisiología Vegetal.

Apuntes de la cátedra.

Bewley, D. and Black, M. 1994. Seeds: Physiology of development and germination. Springer Science and Business Media.

