

DEPARTAMENTO DE CIENCIAS DE LA VIDA Y DE LA AGRICULTURA

CARRERA DE INGENIERÍA EN BIOTECNOLOGÍA

TRABAJO DE TITULACIÓN, PREVIO A LA OBTENCIÓN DEL TÍTULO DE INGENIERA EN BIOTECNOLOGÍA

"Establecimiento in vitro de Werneria nubigena Kunth con miras a procesos de restauración ecológica en el Área de Conservación Hídrica Antisana"

Elaborado porBALSECA CAMPAÑA, KAROL DENISSE

Director JADÁN GUERRERO, MÓNICA BEATRIZ, Ph.D.

> SANGOLQUÍ 2022



CONTENIDO

1. Introducción

2. Objetivos

3. Materiales y Métodos

4. Resultados y Discusión

5. Conclusiones y Recomendaciones



Páramos

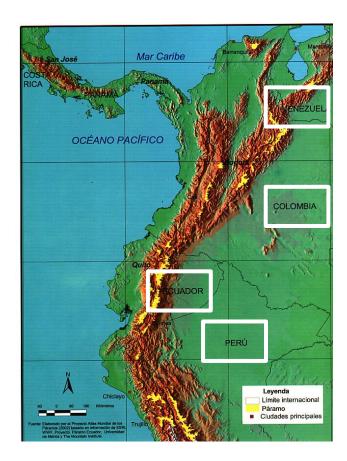


Figura 1. Distribución páramos Andinos

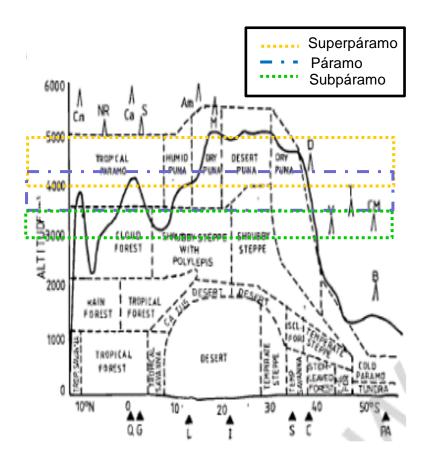


Figura 2. Zonas de vegetación de los Andes

INNOVACIÓN PARA LA EXCELENCIA

Importancia de los páramos



Figura 3. Área de Conservación Hídrica Antisana



Amenazas









Estrategia de Conservación











mportancia



Cultivo in vitro



Figura 4. Plantas in vitro de Canarias (Allamanda cathartica)

Plantas libres de enfermedades

Poco material vegetal

Espacios reducidos



Cultivo in vitro

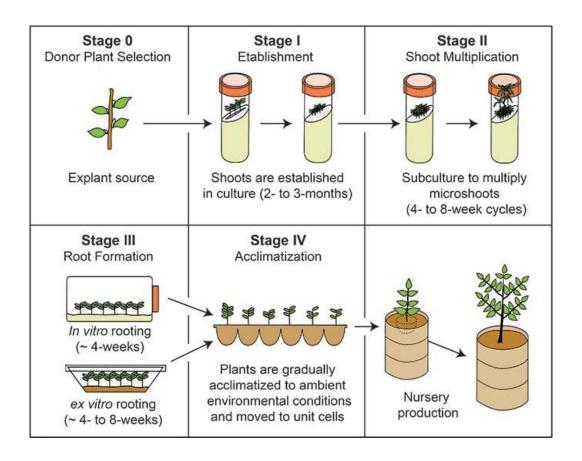


Figura 5. Etapas del cultivo in vitro



Werneria nubigena Kunth



Figura 6. Estructura de la planta de *W. nubigena*.



Werneria nubigena Kunth

Tabla 1. Taxonomía de Werneria nubigena Kunth.

Reino Plantae

Filo Tracheophyta

Clase Magnoliopsida

Orden Asterales

Familia Asteraceae

Subfamilia Asteroideae

Género Werneria

Especie Werneria nubigena Kunth



Werneria nubigena Kunth

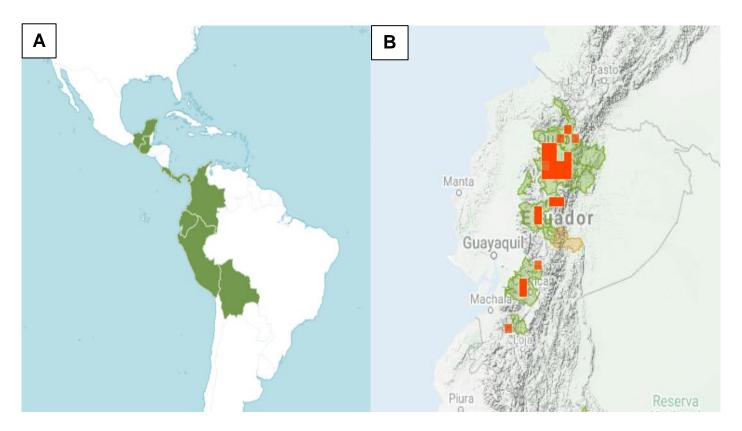


Figura 7. A) Distribución Geográfica a nivel continental de la especie *W. nubigena* Kunth, **B)** Distribución Geográfica a nivel nacional de la especie *W. nubigena* Kunth



Estado de Conservación



Figura 8. Especies en estado vulnerable



Propagación

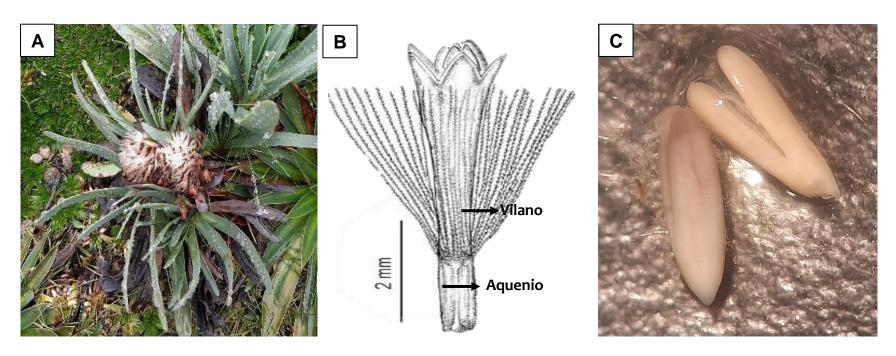


Figura 9. A) Semillas listas para ser dispersadas B) Estructura de la semilla C) Embrión



Objetivos

General

Establecer un protocolo in vitro de Werneria nubigena Kunth con miras a procesos de restauración ecológica en el Área de Conservación Hídrica Antisana



Objetivos

Específicos

- Optimizar un protocolo de desinfección para semillas de Werneria nubigena Kunth.
- Estandarizar un protocolo para germinación de semillas de Werneria nubigena Kunth.
- Establecer un protocolo de multiplicación y enraizamiento a partir de explantes de Werneria nubigena Kunth.



Fase de campo

1. Obtención del material vegetal



Figura 10. Ubicación del Área de Conservación Hídrica Antisana



Figura 11. Semillas maduras recolectadas de *Werneria nubigena* Kunth

Fase de laboratorio

1. Etapa de Desinfección

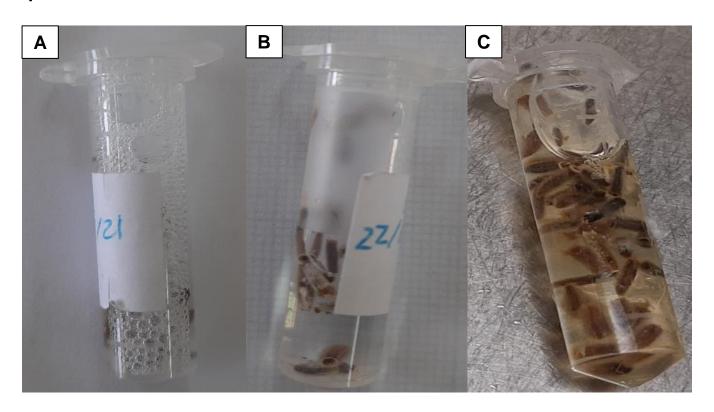


Figura 12. Inmersión de semillas en soluciones desinfectantes: A) Detergente 2 % (p/v) B) Etanol 75% (v/v) C) Hipoclorito de sodio



Fase de laboratorio

1. Etapa de Desinfección

Tabla 2. *Tratamientos de desinfección con hipoclorito de sodio*

Código	Concentración de NaCIO (% v/v)	Tiempo de inmersión (minutos)
D0	0	0
D1	6	5
D2	6	7,5
D3	6	10
D4	7	5
D5	7	7,5
D6	7	10

Variables de respuesta		
Contaminación		
Germinación		



Fase de laboratorio

2. Etapa de Germinación

Tabla 3. Tratamientos de germinación para semillas de Werneria nubigena Kunth

Código	Concentración de MS	Concentración de AG ₃ (mg/L)
G0	1/2	0
G1	1/2	1
G2	1/2	2
G3	1	0
G4	1	1
G5	1	2

Variables de respuesta		
Germinación		
Longitud (cm)		



Fase de laboratorio

3. Etapa de Multiplicación

Tabla 4. Tratamientos de multiplicación para explantes de Werneria nubigena Kunth

Código	Concentración de BAP (mg/L)	Concentración de AIA (mg/L)
МО	0	0
M 1	1	0
M2	2	0
М3	0	0,3
M4	1	0,3
M5	2	0,3
M6	0	0,6
M7	1	0,6
M8	2	0,6

Variables de respuesta Inducción de brotes Número de brotes Altura del explante (cm)



Fase de laboratorio

4. Etapa de Enraizamiento

Tabla 5. Tratamientos de enraizamiento para explantes de Werneria nubigena Kunth

Código	Hormona	[mg/L]
E0	0	0
E 1	AIA	0,5
E2	AIA	1
E3	AIA	3

Variables de respuesta

Inducción de raíces

Número de raíces

Longitud de raíces (cm)

Oxidación



В

1. Desinfección de semillas de Werneria nubigena Kunth

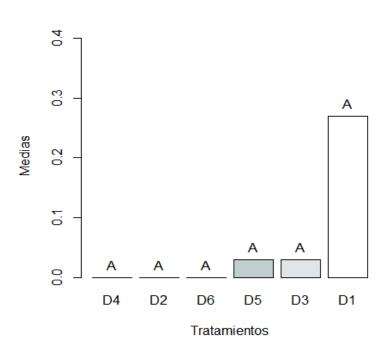
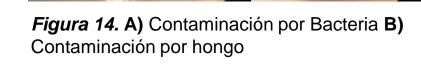


Figura 13. Proporción de semillas contaminadas en 30 días

Pentacalia nítida



Ageratina gynoxoide

Pentacalia ledifolia



1. Desinfección de semillas de Werneria nubigena Kunth

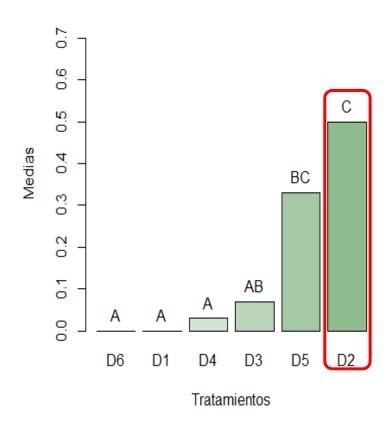


Figura 15. Proporción de semillas germinadas por tratamiento de desinfección



Figura 16. Planta obtenida a los 30 días



2. Germinación de semillas de Werneria nubigena Kunth

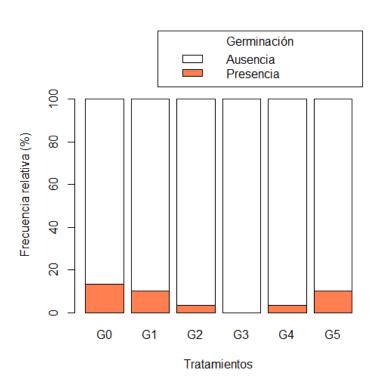


Figura 17. Porcentaje de semillas germinadas

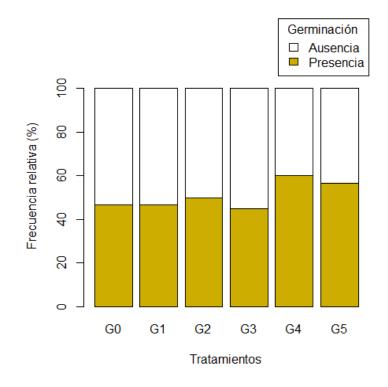
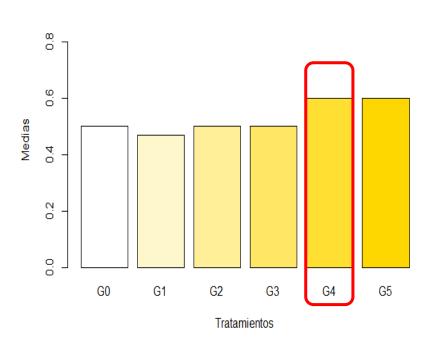


Figura 18. Porcentaje de embriones germinados



2. Germinación de semillas de Werneria nubigena Kunth



Wedias

Go G1 G2 G3 G4 G5

Tratamientos

Figura 19. Proporción de embriones germinados

Figura 20. Longitud (cm) de plantas obtenidas

Monticolia andicolia

M. peruviana

Diplostephium rupestre

D. rhomboidale



2. Germinación de semillas de Werneria nubigena Kunth

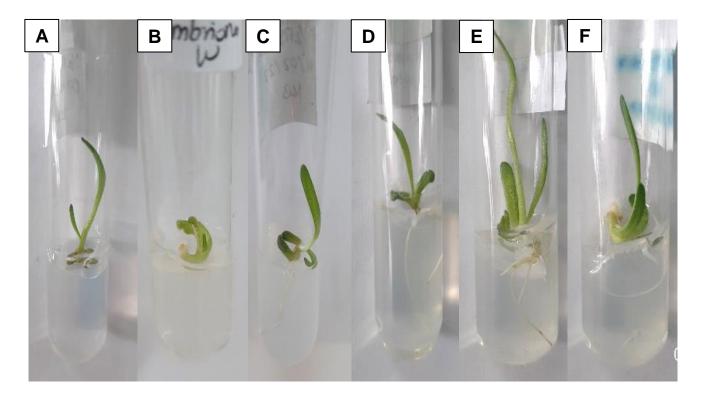


Figura 21. Plantas obtenidas a los 30 días por cada tratamiento A) G0, B) G1, C) G2, D) G3, E) G4 y F) G5.



3. Multiplicación de explantes de Werneria nubigena Kunth

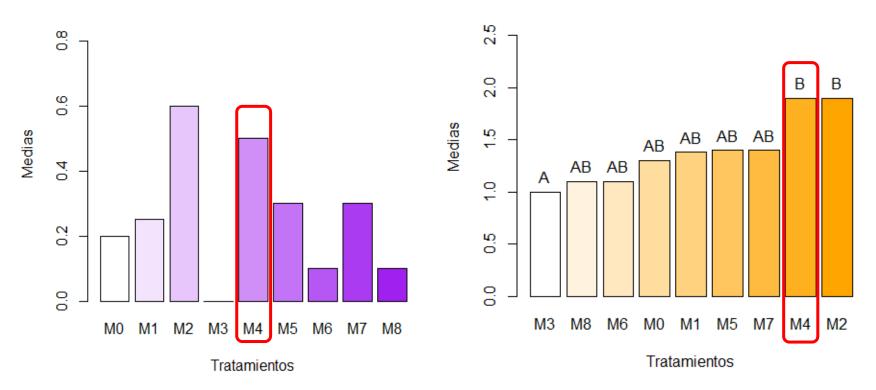


Figura 22. Proporción de brotes inducidos

Figura 23. Número de brotes por explante

Senecio calvus

Chuquiragua jussieui

Artemisia chamaemelifolia



3. Multiplicación de explantes de Werneria nubigena Kunth

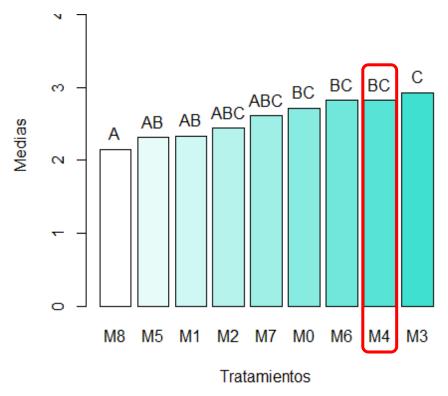


Figura 24. Longitud de los explantes



3. Multiplicación de explantes de Werneria nubigena Kunth

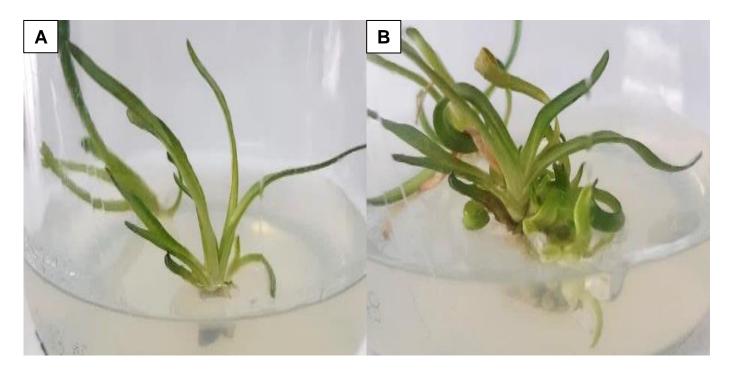
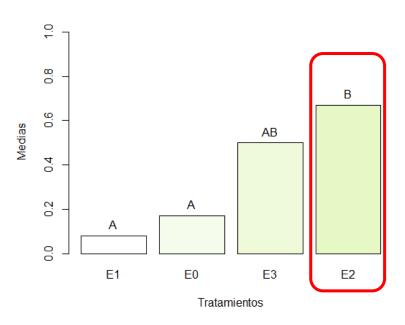


Figura 25. Obtención de brotes A) Explantes a los 7 días B) Explante a los 30 días Tratamiento (M4)



4. Enraizamiento de explantes de Werneria nubigena Kunth



3.0 40 κi 0 Medias αi 40 AB 0 0.5 0.0 E1 E0 E3 E2 Tratamientos

Figura 26. Proporción de raíces obtenidas por tratamiento

Figura 27. Número de raíces por explantes

Dhalia sp

Tripleurospermum insularum

Artemisia vulgaris



4. Enraizamiento de explantes de Werneria nubigena Kunth

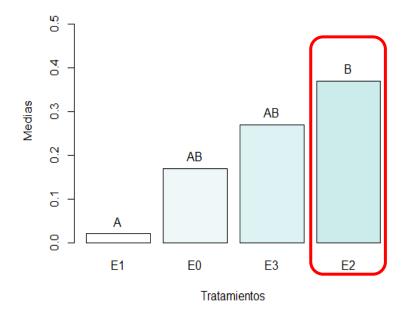


Figura 28. Longitud de raíces (cm)

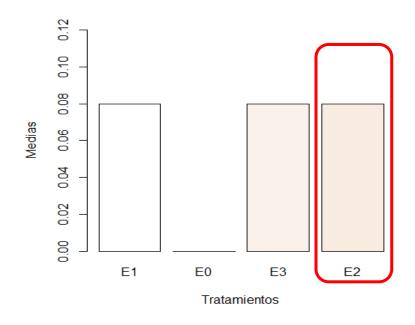


Figura 29. Proporción de explantes oxidados



4. Enraizamiento de explantes de Werneria nubigena Kunth

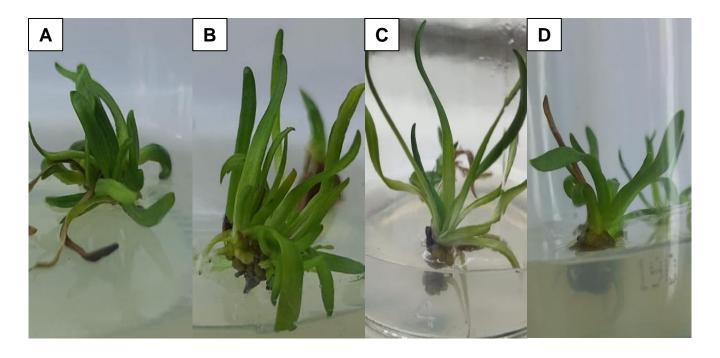


Figura 30. Plantas enraizadas a los 45 días por cada tratamiento A) E0, B) E1, C) E2 y D) E3



CONCLUSIONES

El protocolo de desinfección óptimo establecido constó de detergente al 2% por 15 min, etanol al 75% por 1 min y cloro al 6% por 7,5 min, dado que obtuvo 100% de desinfección y alto porcentaje de germinación (50%).

 Para la fase de germinación se retiró la testa, ya que aumentó el porcentaje de germinación (~40%), de la misma manera el tratamiento G4 elaborado con MS+1mg/L AG3 permitió obtener plantas aptas para el proceso de multiplicación.



CONCLUSIONES

El tratamiento M3 compuesto por 1mg/L de BAP y 0,3 mg/L de AIA se estableció como tratamiento de multiplicación ya que tuvo brotes en 50% de los explantes con un promedio de 1,9 brotes por explante y 2,82 cm de longitud.

Se estableció que la concentración de 1mg/L de AIA tuvo raíces en el 67% de los explantes introducidos, 2,25 raíces por explante con longitud de 0,37cm, siendo el tratamiento que mejores resultados presentó en la fase de enraizamiento.



RECOMENDACIONES

- Analizar el efecto de los tratamientos a nivel citogenético para determinar la presencia de mutaciones en las plantas obtenidas, debido a que estas serán introducidas en áreas protegidas.
- Analizar el efecto de menores concentraciones de cloro en la desinfección a los mismos tiempos de inmersión establecidos en este estudio.
- Al ser una planta de páramo se puede determinar los principios activos que presenta.
- Determinar el porcentaje de supervivencia de las plantas en la fase de aclimatización.



AGRADECIMIENTOS







Mónica Jadán, Ph.D.

Directora del Proyecto de Investigación

Claudia Segovia Ph.D.

Co-directora del Proyecto de Investigación

Tesistas y pasantes

Laboratorio de cultivo de tejidos vegetales

Familia

Amigas y Amigos

