

## CONTENIDO

<b>AGRADECIMIENTOS</b>	iii
<b>ÍNDICE DE CUADROS</b>	vii
<b>ÍNDICE DE FIGURAS</b>	viii
<b>RESUMEN</b>	xi
<b>SUMARY</b>	xii
<b>I. INTRODUCCIÓN</b>	1
<b>II. REVISIÓN DE LITERATURA</b>	3
2.1. Origen y distribución actual	3
2.2. Importancia	3
2.3. Mejoramiento genético de <i>C. chinense</i>	5
2.4. Transformación genética de plantas	6
2.4.1. <i>Agrobacterium tumefaciens</i>	7
2.4.2. Proceso de infección	7
2.4.3. Vectores de transformación	11
2.4.4. Vector pLH60	12
2.4.5. Vector pER10W-35SRED	13
2.4.6 Transformación genética por infiltración al vacío	14
2.5. Transformación genética de <i>Capsicum spp.</i>	14
<b>III. OBJETIVO</b>	18
<b>IV. HIPÓTESIS</b>	19
<b>V. MATERIALES Y MÉTODOS</b>	20
5.1. Estrategia experimental	20
5.2. Material vegetal	20
5.2.1. Plántulas <i>in vitro</i>	20
5.2.2. Plántulas <i>ex vitro</i>	21
5.2.3. Segmentos nodales	21
5.3. <i>Agrobacterium tumefaciens</i>	23
5.4. Proceso de transformación	23
5.4.1. Plántulas <i>in vitro</i>	23

5.4.2. Plántulas <i>ex vitro</i>	24
5.4.3. Segmentos nodales	24
5.5. Eliminación de <i>A. tumefaciens</i>	25
5.6. Análisis de transformación	25
5.6.1. Extracción de ADN genómico	25
5.6.2. Extracción de ADN plasmídico	26
5.6.3. Amplificación de ADN por PCR	27
5.7 Análisis por microscopía fluorescente	29
<b>VI. RESULTADOS Y DISCUSIÓN</b>	30
6.1. Transformación de plántulas <i>in vitro</i>	30
6.1.1. Comparación microscópica fluorescente	34
6.1.2. Fenolización	35
6.1.3. Transformación de segmentos nodales	36
6.1.4. PCR de plántulas <i>in vitro</i>	38
6.2. Transformación de plántulas <i>ex vitro</i>	39
6.2.1. PCR	43
<b>VII. CONCLUSIONES</b>	50
<b>VIII. LITERATURA CITADA</b>	51