





جذب، انتقال و سرنوشت علفکشها در سیستم  
*Orobanch cumana*- sunflower

تهیه و تنظیم: حسین سارانی



Orobanch cumana علف هرز انگلی اجباری در سیستم ریشه آفتابگردان ( Helianthus )  
است که باعث کاهش محصول آفتابگردان در جنوب و جنوب شرقی اروپا، آسیا و شمال  
آفریقا شده است.

آلودگی انگلی فرایندهای فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی نظیر فتوسنتز، تنفس، جذب آب و آمینو اسید و  
بیوسنتز قند را در گیاه میزبان تغییر میدهد.



استراتژیهای مختلفی برای مدیریت گل جالیز در آفتابگردان وجود دارد. در سالهای اخیر تیمار بذر آفتابگردان با پرونامید توسعه یافته است.

تیمار پیش رویشی با علفکشهای متعلق به خانواده های ایمیدازولینون، سولفونیل اوره و امید جایگزین شده و کاربرد پس رویشی گلیفوزیت یا ایمزاپیر به میزان خیلی کم تیمارهای موثری برای کنترل علف هرز انگلی در آفتابگردان هستند.

کارایی این تیمارها به مرحله رشدی محصول، نوع خاک و شرایط محیطی بستگی دارد.

پرونامید متعلق به گروه امید جایگزین شده میباشد که در گونه های حساس از تقسیم میتوز جلوگیری نموده و علفکشی انتخابی برای کنترل طیف وسیعی از گراسها و علفهای پهن برگ میباشد.

گلیفوزیت علفکشی غیر انتخابی که مسیر اسید شیکیمیک را مهار نموده و بیوسنتز آمینو اسیدهای آروماتیک مانند فنیل آلانین، تیروزین و تریپتوفان را تحت تاثیر قرار میدهد.

ایمازاپیر سنتز آنزیم استو لاکتات را مهار میکند.

## اهداف این تحقیق عبارتند از:

❖ تعیین جذب و انتقال پرونامید، گلیفوزیت و ایمزاپیر

❖ بررسی متابولیسم ایمزاپیر در گیاه میزبان آفتابگردان بدون در نظر گرفتن اینکه آلوده به انگل گل جالیز شده اند یا نه

❖ بررسی تاثیر روشهای کاربرد و زمان بندی در انتقال پرونامید، گلیفوزیت و ایمزاپیر

# مواد و روشها

آماده سازی بذر و شرایط رشدی

بذرهای آفتابگردان (*Helianthus annuus L. var. Vyp*) و بذرهای *O.cumana* از مزارع آلوده آفتابگردان واقع در Cordoba (جنوب اسپانیا) جمع آوری شد.

بذرها در پتری دیش هایی در اتاق جوانه زنی در دمای  $21 \pm 1$  درجه سانتی گراد جوانه زدند. گیاهچه های آفتابگردان به گلدانهای پلاستیکی به ابعاد 20 در 20 سانتی متر حاوی خاک پیت منتقل شدند.

در اتاق رشد با دمای روزانه 25 درجه و دمای شبانه 20 درجه و رطوبت نسبی 70 درصد و شدت نور  $220 \mu\text{Em}^{-2}\text{s}^{-1}$  به مدت 14 ساعت قرار داده شدند.

گیاهچه های آفتابگردان با بذر گیاهان انگل (5 میلی گرم در هر گلدان) تلقیح شدند. گیاهلن در مواقع لزوم آبیاری شدند و هفته ای یکبار از محلول هوگلدن استفاده شد.

## علفکشیهای رادیواکتیویته

پرونامید  $^{14}\text{C}$  نشاندار شده بر روی حلقه بنزامید استفاده شد. علفکش رادیواکتیویته برای تولید محلول علفکشی به غلظت  $0.1\ \mu\text{Ci}\ \text{mg}^{-1}$  در متانول رقیق شد.

گلایفوزیت  $^{14}\text{C}$  نشاندار شده بر روی گروه متیل استفاده شد و بانمک ایزوپروپیل رقیق گردید.

گلایفوزیت نشاندار نشده و مویان MON8081 برای بدست آوردن غلظت نهایی  $0.05\ \mu\text{Ci}\ \mu\text{l}^{-1}$  به محلول اضافه گردید.

ایمازاپیر  $^{14}\text{C}$  نشاندار روی حلقه پیریدین در آب مقطر با  $0.1\%$  درصد از مویان Tween 20 برای بدست آوردن غلظت  $0.1\ \mu\text{Ci}\ \mu\text{l}^{-1}$  رقیق شد.



# تیمار بذر آفتابگردان با پرونامید <sup>14</sup>C

- تیمار پوشش بذر شامل مخلوطی از 10 گرم بذر آفتابگردان به نسبت 2:1 از ماده پوششی (Peridiam) و آب مقطر به مدت 15 دقیقه بود.
  - بذرها به مدت 24 ساعت در دمای اتاق خشک گردید و محلول رادیواکتیویته به نسبت 1 گرم بذر در هر 1 میلی لیتر محلول علفکشی به بذر آفتابگردان اضافه گردید.
  - تیمار خیس کردن بذر با فرو بردن 6 بذر در آب به مدت 5 دقیقه در 5 میلی لیتر محلول رادیواکتیویته پرونامید <sup>14</sup>C انجام شد.
  - 24 ساعت پس از استفاده از علفکش بذرها تیمار شده به دودسته پوسته بذرو جنین بذر تقسیم شده سپس هر 2 قسمت به مدت 48 ساعت در دمای 60 درجه سانتیگراد خشک شده و در یک اکسیدکننده بیولوژیکی سوزانده شدند و سپس رادیواکتیویته توسط LSS تعیین گردید.
  - گیاهچه های آلوده شده و آلوده نشده آفتابگردان پرورش داده شده هیپوکوتیل و ریشه چه گیاهچه ها بریده شده و توزیع <sup>14</sup>C توسط LSS ارزیابی گردید.
  - به علاوه غلظت <sup>14</sup>C در برگها و ریشه گیاه میزبان ، پوسته بذر و گیاهان
- 9 O.cumana در آفتابگردانهای آلوده شده و آلوده نشده با استفاده از LSS مشخص گردید.

# جذب و انتقال گلايفوزيت و ايمزا پير $^{14}\text{C}$

بذرهای آفتابگردان در گلدانهای آلوده شده و آلوده نشده به *O.cumana* سبز شدند سپس گیاهچه های 6-8 برگی آفتابگردان از گلدانها بیرون آورده شد.

گیاهان میزبان همراه با 6 گیاه انگلی در مرحله جوانه زنی از 0.5 سانتی متری چسبیده به ریشه ها برای آزمایش انتخاب شدند. این ریشه ها برای جداسدن ذره های خاک از آنها شسته شده و سپس به گلدانهایی که با پرلیت مرطوب شده با محلول هوگلدپر شده بود منتقل شدند.

این گلدانها به مدت یک هفته در اتاق رشد نگهداری شده و به اندازه نیاز آبیاری شدند. سپس  $0.05\mu\text{Ci}$  از گلايفوزيت نشاندار شده یا  $0.1\mu\text{Ci}$  ايمزا پير  $^{14}\text{C}$  به میزان یک قطره بر روی سطح برگ چهارم *O.cumana* و آفتابگردانهای آلوده شده و آلوده نشده استفاده شد.

گیاهان پس از 1، 3، 6 و 12 روز بعد از تیمار برداشت شدند.

برای تخمین رادیو اکتیویته جذب نشده، برگ تیمار شده با 20 میلی لیتر کلروفرم به مدت 2 دقیقه شسته شد و زمانی که کلروفرم تبخیر گردید، 2 میلی لیتر اتانول و 10 میلی لیتر فلونیداضافه گردید و رادیو اکتیویته توسط LSS اندازه گیری شد

برهنگ تیمار شده، برگهای دیگر، ریشه های میزبان و گیاهان *O.cumana* برداشت شده و دردمای 20- درجه سانتیگراد فریز شده سپس بافتها اکسید شده و رادیو اکتیویته مانند مراحل قبل تعیین گردید.

## متابولیسم ایماز اپیر<sup>14</sup>C

گیاهان پرورش داده شده و با ایماز اپیر<sup>14</sup>C مانند مراحل قبل تیمار گردیدند.

گیاهان در 1، 3، و 6 روز پس از تیمار علفکش برداشت شده و برگ تیمار شده، برگهای دیگر، ریشه های گیاه میزبان و گیاهان انگلی *O.cumana* جدا شدند.

بافت گیاهان در نیتروژن مایع منجمد شده و تا زمان استفاده در دمای 20- درجه سانتیگراد نگهداری شدند. بافتها با 3 میلی لیتر متانول:آب (9:1) آسیاب شده سپس به مدت 10 دقیقه در 20000 دور و در دمای 4 درجه سانتیگراد سانتریفیوژ شدند. ماده حاصل تا زمان خشک شدن بخار داده شد و دوباره در 500 میلی لیتر متانول 90 درصد شناور گردید سپس توسط HPLC آنالیز شد.

طرح آزمایش بلوک کامل تصادفی با 4 تکرار بود.

داده های جذب، انتقال و متابولیسم توسط واریانس آنالیز شدند.



**Table 1**  
**[<sup>14</sup>C]Pronamide absorption and translocation as affected**  
**by application methods**

Plant parts	Seed herbicide application method	
	Coating	Soaking
	Percentage of applied radioactivity	
<b>Seed</b>		
Seed coat	9.55 ± 0.59 <sup>a</sup>	3.30 ± 1.07 <sup>b</sup>
Embryo	0.25 ± 0.03 <sup>a</sup>	0.12 ± 0.03 <sup>b</sup>
<b>Total absorbed</b>	<b>9.80 ± 0.61<sup>a</sup></b>	<b>3.42 ± 1.07<sup>b</sup></b>
<b>Seedling</b>		
Hypocotyle	5.92 ± 1.01 <sup>a</sup>	0.85 ± 0.20 <sup>b</sup>
Radicle	0.11 ± 0.02 <sup>a</sup>	0.05 ± 0.07 <sup>b</sup>
Seed coat	3.32 ± 1.03 <sup>a</sup>	0.80 ± 0.31 <sup>b</sup>
<b>Total absorbed</b>	<b>9.35 ± 0.24<sup>a</sup></b>	<b>1.70 ± 0.10<sup>b</sup></b>

Table 2

Distribution of [ $^{14}\text{C}$ ]pronamide in sunflower plants and *O. cumana* plants eight weeks after herbicide treatment as affected by seed coating and soaking methods

Plant parts	Seed treatment method			
	Coating		Soaking	
	Infested	Non-infested	Infested	Non-infested
	Percentage of applied radioactivity			
Leaves	$2.45 \pm 0.45^a$	$3.24 \pm 0.82^a$	$0.64 \pm 0.02^a$	$0.70 \pm 0.13^a$
Root	$0.20 \pm 0.04^b$	$1.10 \pm 0.28^a$	$0.15 \pm 0.01^b$	$0.42 \pm 0.09^a$
Seed coat	$0.21 \pm 0.07^a$	$0.32 \pm 0.40^a$	$0.10 \pm 0.01^a$	$0.11 \pm 0.01^a$
<i>O. cumana</i>	$0.61 \pm 0.12$	–	$0.21 \pm 0.04$	–
Total absorbed	$3.47 \pm 0.28^a$	$4.66 \pm 0.72^a$	$1.10 \pm 0.02^a$	$1.23 \pm 0.20^a$

Table 3

Distribution of [ $^{14}\text{C}$ ]glyphosate in sunflower and *O. cumana* plants as affected by days after herbicide application and *O. cumana* infestation (I, infested; NI, non-infested)

Plant parts	Days after treatment							
	1		3		6		12	
	I	NI	I	NI	I	NI	I	NI
	Percentage of applied radioactivity							
Treated leaf	38.0 ± 1.7 <sup>a</sup>	37.0 ± 0.8 <sup>a</sup>	37.2 ± 3.0 <sup>a</sup>	37.6 ± 2.3 <sup>a</sup>	41.4 ± 2.4 <sup>a</sup>	43.1 ± 0.8 <sup>a</sup>	38.5 ± 2.8 <sup>a</sup>	39.3 ± 3.4 <sup>a</sup>
Other leaves	5.3 ± 1.3 <sup>a</sup>	4.8 ± 0.5 <sup>a</sup>	7.1 ± 1.4 <sup>a</sup>	6.6 ± 0.7 <sup>a</sup>	7.8 ± 1.1 <sup>a</sup>	5.9 ± 1.7 <sup>a</sup>	7.8 ± 2.2 <sup>a</sup>	7.1 ± 1.1 <sup>a</sup>
Root	2.1 ± 0.2 <sup>a</sup>	5.5 ± 0.5 <sup>b</sup>	1.8 ± 0.3 <sup>a</sup>	4.8 ± 1.2 <sup>b</sup>	1.4 ± 0.4 <sup>a</sup>	4.2 ± 0.2 <sup>b</sup>	0.9 ± 0.2 <sup>a</sup>	4.5 ± 0.1 <sup>b</sup>
<i>O. cumana</i>	3.8 ± 0.5	–	5.5 ± 0.5	–	4.5 ± 0.2	–	4.4 ± 0.1	–
Total absorbed	49.2 ± 2.6 <sup>a</sup>	47.3 ± 1.4 <sup>a</sup>	51.6 ± 2.3 <sup>a</sup>	49.0 ± 4.7 <sup>a</sup>	55.1 ± 2.9 <sup>a</sup>	53.2 ± 1.3 <sup>a</sup>	51.6 ± 1.6 <sup>a</sup>	50.9 ± 1.8 <sup>a</sup>

Table 4

Distribution of [ $^{14}\text{C}$ ]imazapyr in sunflower and *O. cumana* plants as affected by days after treatment and *O. cumana* infestation (I, infested; NI, non infested)

Plant parts	Days after treatment							
	1		3		6		12	
	I	NI	I	NI	I	NI	I	NI
	Percentage of applied radioactivity							
Treated leaf	53.6 ± 3.9 <sup>a</sup>	59.3 ± 0.5 <sup>a</sup>	52.4 ± 2.7 <sup>a</sup>	51.3 ± 1.0 <sup>a</sup>	31.7 ± 1.3 <sup>a</sup>	40.2 ± 1.5 <sup>b</sup>	22.1 ± 1.3 <sup>a</sup>	38.8 ± 1.6 <sup>b</sup>
Other leaves	5.4 ± 0.9 <sup>a</sup>	8.9 ± 2.5 <sup>a</sup>	20.1 ± 4.5 <sup>a</sup>	28.4 ± 2.9 <sup>a</sup>	34.3 ± 3.4 <sup>a</sup>	39.7 ± 1.0 <sup>b</sup>	33.0 ± 5.4 <sup>a</sup>	39.1 ± 4.5 <sup>a</sup>
Root	2.1 ± 0.6 <sup>a</sup>	4.9 ± 1.0 <sup>b</sup>	5.1 ± 0.5 <sup>a</sup>	8.1 ± 0.5 <sup>b</sup>	5.4 ± 1.3 <sup>a</sup>	5.5 ± 1.5 <sup>a</sup>	5.9 ± 0.4 <sup>a</sup>	6.1 ± 1.7 <sup>a</sup>
<i>O. cumana</i>	4.7 ± 1.0	–	13.4 ± 3.9	–	20.6 ± 2.9	–	25.7 ± 7.5	–
Total absorbed	65.8 ± 5.7 <sup>a</sup>	70.1 ± 4.7 <sup>a</sup>	91.0 ± 1.1 <sup>a</sup>	87.8 ± 4.2 <sup>a</sup>	92.0 ± 3.1 <sup>a</sup>	85.4 ± 3.7 <sup>a</sup>	86.7 ± 4.4 <sup>a</sup>	84.0 ± 1.2 <sup>a</sup>

Table 5  
 Percentage of radioactive [<sup>14</sup>C]imazapyr recovered in sunflower plants infested with *O. cumana* 1, 3, and 6 days after herbicide application

Plant parts	Days after treatment		
	1	3	6
	Percentage of applied radioactivity		
Treated leaf	16.3 ± 0.8 <sup>a</sup>	16.2 ± 0.3 <sup>a</sup>	16.5 ± 2.2 <sup>a</sup>
Other leaves	0.1 ± 0.1 <sup>c</sup>	22.5 ± 2.0 <sup>a</sup>	13.1 ± 0.9 <sup>b</sup>
Root	0.1 ± 0.1 <sup>c</sup>	6.0 ± 0.2 <sup>b</sup>	8.8 ± 0.4 <sup>a</sup>
<i>O. cumana</i>	0.1 ± 0.1 <sup>b</sup>	0.2 ± 0.2 <sup>b</sup>	51.4 ± 11.0 <sup>a</sup>



باتشكر