

RED DE ALERTA E INFORMACIÓN FITOSANITARIA



PROTOCOLO DE CAMPO PARA EL SEGUIMIENTO DEL CULTIVO

Pimiento



Unión Europea
Fondo Europeo Agrícola
de Desarrollo Rural



JUNTA DE ANDALUCÍA
CONSEJERÍA DE AGRICULTURA Y PESCA

ENERO 2012

ÍNDICE

1.- INTRODUCCIÓN	1
1.1.-¿Qué es la Red de Alerta e Información Fitosanitaria?	1
1.2.-¿Cómo se transmite la información recopilada en la RAIF?	2
2.- RECOPIACIÓN DE DATOS	4
2.1.-Estaciones de Control Biológico (ECB).....	5
2.2.-Instalación de trampas.....	5
2.3.-Metodología de muestreo	5
2.4.-Muestreos periódicos	6
2.5.-Dudas y aclaraciones más frecuentes.....	6
2.5.1.-GENERAL	7
3.- PUBLICACIÓN DE INFORMACIÓN EN LA WEB	7

ANEJOS:

Anejo nº 1: Esquema de funcionamiento de la RAIF

Anejo nº 2: Metodología de muestreo: Seguimiento detallado de cada uno de los agentes

Anejo nº 3: Instalación de trampas

Anejo nº 4: Variables de la aplicación Triana a cumplimentar en la RAIF

Anejo nº 5: Información contenida en la página Web de la RAIF

1.- INTRODUCCIÓN

1.1.-¿Qué es la Red de Alerta e Información Fitosanitaria?

Entre los cometidos del **Servicio de Sanidad Vegetal de la Consejería de Agricultura y Pesca de la Junta de Andalucía** figuran, entre otros, la vigilancia y el control del estado fitosanitario de los cultivos, así como los controles sanitarios de determinados vegetales o productos vegetales que, procedentes del territorio andaluz, tengan por destino cualquier otro punto, bien sea del propio territorio o de fuera de él.

Por este motivo, en **1996** se puso en marcha por primera vez la **Red de Alerta e Información Fitosanitaria** en Andalucía, en adelante **RAIF**.

Desde el comienzo constituyó una idea pionera en España que pretendía, mediante la adecuada formación de una serie de técnicos de campo especializados, cumplir con los siguientes objetivos:

- **Vigilar** en el espacio y en el tiempo el estado fitosanitario de los principales cultivos de Andalucía, especialmente aquellos cultivos y aquellas plagas o enfermedades objeto de la Directiva CE, y a los efectos allí contemplados, usando los sistemas de seguimiento de plagas y enfermedades más avanzados.
- **Gestionar** toda la información sobre la situación fitosanitaria de los cultivos que es posible obtener a partir de todas las fuentes de las que se dispone en Andalucía (datos de ATRIAS, APIS, técnicos RAIF, o técnicos de la Red de Alerta de la mosca del olivo, etc.).
- Poder **dar una respuesta** a la creciente demanda de información a todos los niveles (sector agrícola, demandantes de la propia administración autonómica, MAPA, etc.).
- Realizar **actuaciones especiales** cuyo fin sea la recogida de datos sobre plagas que preocupen especialmente al sector debido a la problemática que plantean, aprovechando para ello la red de estaciones de control que componen la RAIF.

Para cumplir con estos objetivos, la RAIF cuenta en la actualidad con un equipo formado por más de **700 técnicos especializados**, entre ATRIAS, APIS y

técnicos RAIF, realizando en la campaña 2010 el seguimiento de las principales plagas y enfermedades que afectan a los cultivos de algodón, arroz, cítricos, fresa, olivar, remolacha y vid, y que está incorporando progresivamente nuevos cultivos de importancia para Andalucía, como, en el caso que nos ocupa en este documento, la del **Pimiento**. También cuenta con una Red de **más de 150 Estaciones Meteorológicas Automáticas** (en adelante EMAs).

El programa informático TRIANA CULTIVOS, diseñado por la propia Junta de Andalucía, es el encargado de recopilar y explotar todo el volumen de información que posteriormente se publica en la página Web.

En el **Anejo nº 1** se adjunta el esquema de funcionamiento de la RAIF.

1.2.-¿Cómo se transmite la información recopilada en la RAIF?

Para cumplir con el objetivo de informar se ha creado una página Web en la que se presenta la información que se ha considerado de mayor interés para todos los usuarios.

A esta página Web se accede a través de la página de la Consejería de Agricultura y Pesca de la Junta de Andalucía. La dirección es la siguiente:

<http://www.juntadeandalucia.es/agriculturaypesca/raif/raif.html>

Esta página se ha estructurado de manera que el lector pueda consultarla a varios niveles:

- Consultar directamente el **“Informe Autonómico de especial atención”** que es un breve resumen de la información más interesante ocurrida en la Comunidad Autónoma.
- Consultar la **“Información fitosanitaria por provincias”**. Seleccionando la provincia se accede al **resumen fitosanitario provincial**. Seleccionando el cultivo dentro de cada provincia, se accede a la información correspondiente a dicho cultivo: Información puntual sobre los **aspectos principales del cultivo**, y en la mayoría de los cultivos la **distribución territorial de las zonas biológicas** con mapas y relación de términos municipales y polígonos

catastrales, **estado fenológico** con mapas de fenología dominante, **información fitosanitaria sobre las plagas y enfermedades de mayor relevancia en el cultivo**, con mapas de nivel de ataque y gráficos sobre evolución de capturas de manera individualizada para cada vector, **información resumen del cultivo en la provincia, enlaces a páginas de ayuda** sobre la biología, morfología, síntomas, etc. del agente en cuestión.

- Consultar otra información de interés como “Informes Fitosanitarios”, “Manuales de Campo”, “Plagas destacadas”, “Producción Integrada, Sustancias Autorizadas”, “Producción Integrada, Normativa”, etc.

Otro aspecto de gran importancia es que el usuario interprete correctamente los datos que proporciona la RAIF, para lo cual se debe tener presente lo siguiente:

- **La información del cultivo del Pimiento se dará por términos municipales.** Además, con objeto de facilitar la ubicación de cada invernadero de Pimiento acogidos al plan de ayuda para el control de insectos vectores, se ha incluido un mapa con la distribución de las explotaciones acogidos a este plan.

- **La información referente a cada plaga o enfermedad que se refleja en cada término municipal, es generalmente la media aritmética de los valores obtenidos en las distintas estaciones de control, que tiene la RAIF, en ese término municipal (según cultivos) determinada. En el Mapa correspondiente se puede consultar el número de estaciones de control (o explotaciones acogidas al plan de ayuda para el control de insectos vectores) que hay ubicadas en cada término municipal.**

Con el fin de facilitar la interpretación de los mapas, se han incluido unas leyendas de colores que indican la mayor o menor intensidad con que se está manifestando una plaga y/o enfermedad. En la leyenda, los colores cálidos (amarillo y sobre todo rojo) hacen siempre referencia a las mayores intensidades de plaga y/o enfermedad. Sin embargo, este dato no debe relacionarse con la necesidad de realizar intervenciones fitosanitarias contra esta plaga y enfermedad concreta. **NO SE TRATA DE UNA ESTACIÓN DE AVISOS**, ya que este tipo de decisiones fitosanitarias implica tener en cuenta un mayor número de parámetros (condiciones específicas de la parcela) que no pueden ser controladas por la RAIF. Por lo tanto, la aparición de este tipo de colores en un mapa refleja la **idoneidad de vigilar las parcelas y realizar muestreos específicos para poder tomar las decisiones adecuadas.**

En definitiva, la información de la **RAIF** debe ayudar a conocer la situación del cultivo a lo largo de la campaña, incluso debe servir para saber los momentos más oportunos o críticos en los que la vigilancia de la parcela es más importante.

Sin embargo, nunca se debe utilizar esta información sin más para justificar la realización de un tratamiento fitosanitario contra una plaga y/o enfermedad, ya que la toma de este tipo de decisiones implica, además de realizar un muestreo específico en la parcela, tener en consideración el resto de parámetros que deben intervenir a la hora de tomar tan importante decisión.

2.- RECOPIACIÓN DE DATOS

Para la realización de muestreos de plagas y enfermedades, el **Reglamento Específico de Producción Integrada de Cultivos Hortícolas Protegidos (tomate, pimiento, berenjena, judía, calabacín, pepino, melón y sandía)** (Orden de 10 de octubre de 2007, publicado en BOJA 211 de 25 de octubre de 2007) establece la obligación de estimar el riesgo provocado por plagas y enfermedades que afectan al cultivo en cada parcela mediante evaluación de los niveles poblacionales, estado de desarrollo de las plagas y fauna útil, fenología del cultivo y condiciones climáticas, de acuerdo con "Estrategia de Control Integrado" establecida en el Cuadro correspondiente al cultivo de la **Pimiento** (Anexo 2 de dicho reglamento).

En el **Anejo nº 2** de este protocolo: "Metodología del muestreo: Seguimiento detallado de cada uno de los agentes" se puede consultar una explicación sobre los **muestreos a realizar sobre los distintos agentes que afectan al cultivo, cuyo resultado se ha de facilitar a la RAIF (artículo 13.2.f de la Orden de 13 de diciembre del 2004 (Boja 247 de 21 de diciembre 2004))**.

Para la correcta realización de la Estrategia de Control en una ECB es necesario realizar los siguientes pasos:

- **Seleccionar la Estación de Control Biológico conforme a una serie de criterios que la hagan representativa y homogénea.**
- **Instalar en ella las trampas necesarias.**
- **Realizar los muestreos periódicos.**

A continuación se explica cada uno de estos pasos.

2.1.-Estaciones de Control Biológico (ECB)

Las ECB han de ser representativas del término municipal en el que estén situadas. Esta representatividad deberá estar referida a todos los ámbitos, como son:

- **Planta:** Variedades, densidad de siembra, año, etc.
- **Estructura:** Tipo de estructura.
- **Clima:** Iluminación, temperaturas.

El número de ECB de las que debe aportar datos cada API o APes a la RAIF queda establecido por la Consejería de Agricultura y Pesca de la Junta de Andalucía. En principio, el criterio a seguir será el siguiente:

- **APIs y APes:** Proporcionarán a la RAIF los datos de 3 Estaciones de Control (Cada 15 días). Estas ECBs se seleccionarán de manera que estén equidistantes, con una distancia de 500-600 metros por municipio, siempre que en éste existan más de 10 Has del cultivo. Si la Entidad es tan pequeña como para que no pudiera disponer de 3 puntos, aportaría un número inferior, siempre de acuerdo con el Departamento de Sanidad Vegetal de la provincia y coordinados por la Dirección General de la Producción Agrícola y Ganadera.

2.2.-Instalación de trampas

El **Reglamento Específico de Producción Integrada de Cultivos Hortícolas Protegidos (tomate, pimiento, pimiento, judía, calabacín, pepino, melón y sandía)** establece, como medida preventiva, la colocación de distintos tipos de trampas:

- **Placas cromotrópicas amarillas** para el monitoreo o control de **Mosca blanca** (*Bemisia tabaci*) y **Pulgones** (*Aphis gossypii*, *Myzus persicae* y *Aphis craccivora*).
- **Placas cromotrópicas azules** para el monitoreo o control de **Trips** (*Frankliniella occidentalis*).
- **Trampas con feromonas** para el seguimiento de poblaciones de las distintas especies de **Orugas** (*Helicoverpa armigera*, *Spodoptera exigua*, *Spodoptera littoralis*, *Chrysodeixis chalcitos* y *Autographa gamma*, *Heliothis peltigera*) y **de Trips** (*Frankliniella occidentalis*).

En el **Anejo nº 3**, "*Instalación de trampas*", se realiza una descripción de dichas trampas y se detalla su forma, colocación, conteo, etc.

2.3.-Metodología de muestreo

La metodología de muestreo para el cultivo del pimiento, al igual que para el resto de Cultivos Hortícolas Protegidos, es la que sigue a continuación:

1)- En cada **Unidad Homogénea de Cultivo (UHC)** se establecerá como mínimo una Estación de Control (EC):

-En las UHC menor/iguales de 2 ha, se establecerá 1 EC.

-En las UHC mayor de 2 ha se dividirá en parcelas de 2 ha, estableciendo en cada una de ellas 1 EC.

2)- Cada **Estación de Control (EC)** se dividirá en 4 sectores (orientaciones NE, NO, SE, SO).

3)- Dentro de cada **sector** se elige la **Unidad Muestral Primaria UMP**(planta):

- En las EC menor/iguales de 0.5 ha se hará un muestreo de 7 plantas.

- En las EC mayores de 0.5 ha se hará un muestreo de 10 plantas.

4)- Cada UMP se divide en **Unidades de Muestreo Secundarias (UMS)**. En cada planta se muestrean en total 3 hojas, 3 flores y 3 frutos, niveles inferior, medio y superior.

5)- En las observaciones realizadas en el muestreo **se evaluarán los niveles poblacionales tanto de plaga como de fauna útil**. Los muestreos se harán con una periodicidad de 14 días excepto en aquellos casos en que el riesgo fitosanitario obligue a realizarlos con una periodicidad inferior.

No obstante, se podrán proponer Sistemas de Muestreo alternativos a las establecidas en este apartado, siempre que estén justificadas técnicamente.

2.4.-Muestreos periódicos

En general, están fijados por la Estrategia de Control Integrado en el Reglamento de Producción Integrada. Sin embargo, **los datos que tienen mayor interés para la RAIF, en el caso de cultivos hortícolas, no cambiarán en función de la época del año y por ello se pedirán los mismos datos todas las semanas (ficha RAIF)**. Del mismo modo, en determinados momentos las necesidades de suministrar información pueden requerir la aportación de información no habitual.

Con objeto de homogeneizar para todos los agentes los parámetros en los que habría que introducir información en el **Triana**, en el **Anejo nº 4** se incluye la relación de variables o parámetros que son necesarios cumplimentar en estos

casos. De este modo será posible hacer medias y comparar datos de todas las ECB muestreadas.

2.5.-Dudas y aclaraciones más frecuentes

Debido a la enorme cantidad de datos que deben agruparse en la RAIF para proporcionar la información fitosanitaria, es imprescindible que éstos estén suficientemente revisados y contrastados antes de aportarse a la Red. Un único dato incorrecto puede alterar la media de todo un término municipal y, como consecuencia, transformar una información coherente y que ha costado mucho esfuerzo recopilar en una información totalmente errónea. Por ello, hacer especial hincapié en la calidad de los datos aportados, es un objetivo prioritario de la RAIF.

Con el fin de minimizar los errores cometidos en el pasado, a continuación se ha realizado una recopilación de las principales dudas que se abordaron la última campaña, y de las aclaraciones más importantes a las que se llegó.

2.5.1.-GENERAL

A la hora de rellenar el Triana, habrá que tener en cuenta lo siguiente:

- **Los índices de capturas en trampas** para una plaga son el resultado de sumar todos los individuos capturados en las trampas existentes en la ECB para dicha plaga y dividirlo entre el número de trampas y el número de días transcurridos entre conteos (14 generalmente por tratarse de un seguimiento bisemanal). De no ser así, se debe indicar el número de días que realmente han transcurrido entre conteos.
- **Diferencia entre valor "0" y valor "en blanco"**: A la hora de introducir valores en los campos de los distintos índices y agentes resulta esencial distinguir la trascendencia de colocar un "0" o dejar ese campo "en blanco". Es preciso recordar que hay una clara diferencia entre introducir un "0" en un determinado campo y dejarlo en blanco, indican situaciones diferentes.

El valor "0" computa en el cálculo de las medias aritméticas que se utilizan para mostrar los valores alcanzados en los distintos términos municipales. Por el contrario, el valor "en blanco" no interviene en las medias. Las circunstancias en las que se requiere introducir cada uno de los valores son las siguientes:

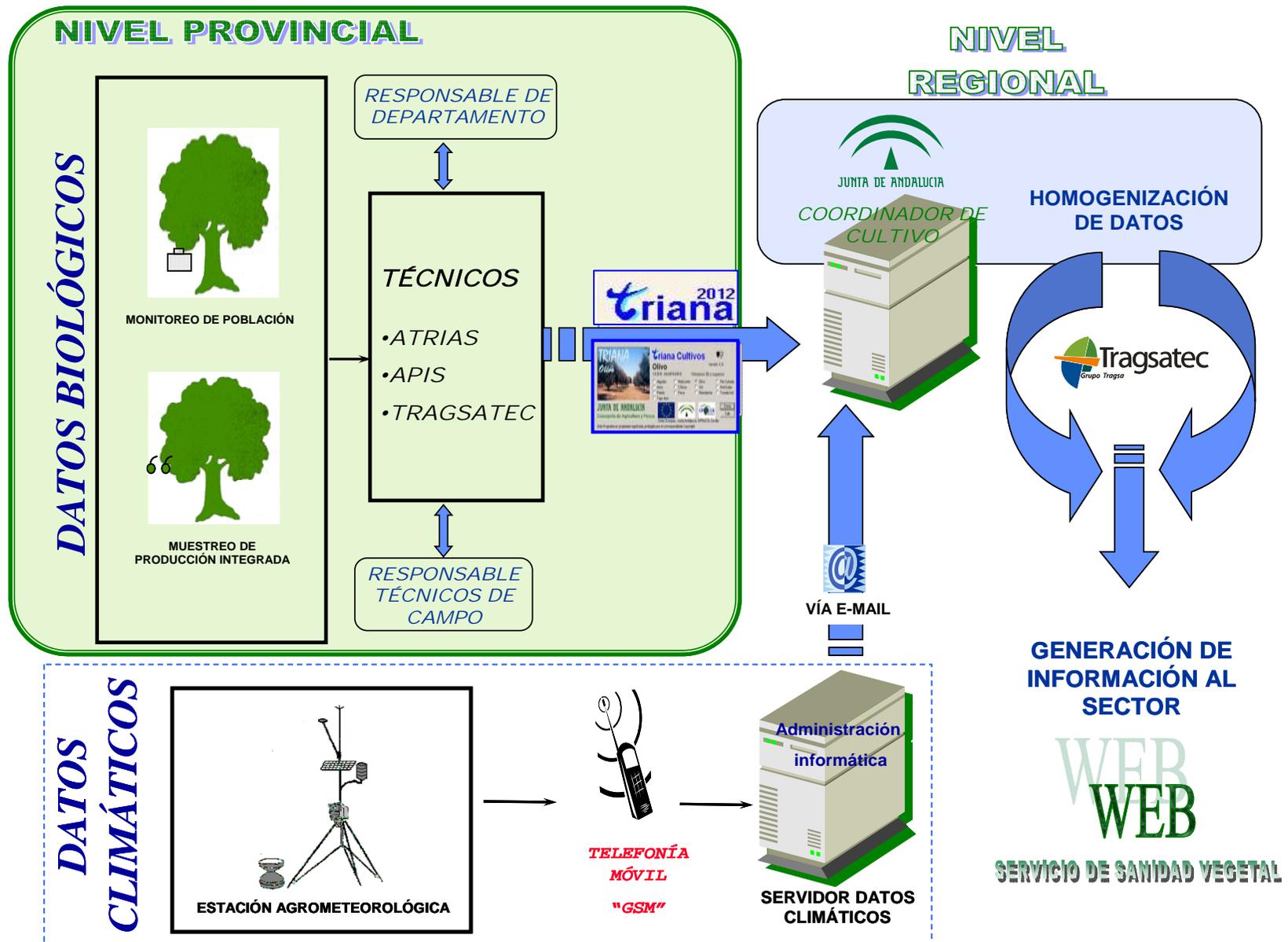
- **Valor 0:** Se introducirá el valor 0 siempre y cuando el agente evaluado se encuentre dentro del período de muestreo establecido y, una vez realizado el muestreo, no se haya observado su presencia o incidencia en la correspondiente ECB.
 - **Campo en blanco:** No se introducirá valor alguno, es decir, se dejará en blanco siempre y cuando el agente evaluado no se haya muestreado, bien cuando se encuentre fuera del período de muestreo establecido, o cuando las variables obligatorias a rellenar para ese agente hagan referencia a otros estados fenológicos que no sean el actual del cultivo. También se dejará en blanco si por ejemplo debido al deterioro o pérdida de las trampas no se dispone del dato en una semana determinada.
- Es importante comprobar si un campo se refiere a **porcentajes**. En ese caso, el valor no puede ser superior a 100.
- Aunque no afecta a los datos que se aportan a la RAIF, es importante recordar que **el hecho de que se superen los criterios o umbrales mínimos establecidos tan sólo justifica una posible intervención, pero no obliga a efectuarla.**

Será necesario sopesar también otros factores de importancia, como la habitual evolución de la plaga en la zona, la climatología esperada, **la presencia o no de fauna auxiliar**, la efectividad del tratamiento conforme a las condiciones específicas de la plaga o enfermedad en ese momento, etc.

3.- PUBLICACIÓN DE INFORMACIÓN EN LA WEB

La página Web de la RAIF (dentro de la dirección de la Junta de Andalucía) publica semanalmente la situación fitosanitaria información de diferentes cultivos de Andalucía. En el caso del pimiento se publicará un informe semanal sobre la situación de dicho cultivo en la provincia.

Anejo n° 1: Esquema de funcionamiento de la RAIF



***Anejo n° 2: Metodología de muestreo:
Seguimiento detallado de cada uno de los agentes***

El documento que debe servir de base para aplicar la metodología de muestreo en campo es el **Reglamento Específico de Producción Integrada de Cultivos Hortícolas Protegidos (tomate, berenjena, pimiento, judía, calabacín, pepino, melón y sandía)** (Orden de 10 de octubre de 2007, publicado en BOJA 211 de 25 de octubre de 2007).

Por otra parte, toda la información relativa a la biología, morfología, descripción de daños, etc. para cada uno de los agentes se puede encontrar en la amplia bibliografía existente sobre el tema.

Por este motivo, no se considera necesario realizar este documento más extenso de lo imprescindible. De este modo, el presente anejo se centra exclusivamente en aquellos aspectos que pueden presentar dificultad de cara a lograr que todos los técnicos involucrados interpretemos del mismo modo el Reglamento y cumplimentemos de forma homogénea la información que es necesario proporcionar a la RAIF.

1.- PERIODICIDAD DE LAS OBSERVACIONES

Las parcelas de muestreo se observarán quincenalmente. En cada una de las reuniones semanales de los Departamentos se definirán los campos a cumplimentar obligatoriamente cada semana en la aplicación Triana.

2.- RESUMEN DE LOS TIPOS DE MUESTREO QUE ES NECESARIO REALIZAR

A continuación se detallan los agentes a observar en cada una de las estaciones de control por cada Unidad Muestral Secundaria (UMS), según el Reglamento de Producción Integrada.

En cada una de las parcelas o ECBs se realizará un **control generalizado de todos los agentes a muestrear. De forma que, en un recorrido por toda la parcela, el técnico estimará los niveles de daño de cada uno de los agentes a observar.**

A continuación se detalla la forma de actuación y las anotaciones a realizar en la aplicación Triana.

3.- FENOLOGÍA

La fenología nos sirve para comparar el retraso o adelanto de unos años con otros, y también para comparar unas zonas con otras; en otros casos, momentos óptimos de tratamiento.

➤ *Observación en campo*

Quincenalmente, y durante toda la campaña, se tomarán los datos de fenología del cultivo en cada parcela de muestreo anotando el estado fenológico dominante (EFD), más atrasado (EF-) y más adelantado (EF+) del momento.

PIMIENTO	
ESTADOS FENOLÓGICOS	
1	Plantación – Inicio Floración.
2	Floración – Inicio Recolección.
3	Recolección – Final del cultivo.

4.- PLAGAS Y ENFERMEDADES

En este apartado, se explica agente por agente, la forma de realizar el muestreo en campo y las variables a incorporar en el Triana Cultivos.

4.1.- Araña roja (*Tetranychus spp.*)

En el Pimiento podemos encontrar varias especies de ácaros, siendo el tetraníquido *Tetranychus urticae* el más común.

El ciclo biológico es holometábolo, y consta de 4 estados de desarrollo: huevo, larva, dos estadios ninfales (protoninfa y deutoninfa) y adulto. Cada hembra adulta puede poner 100-120 huevos, con una frecuencia de 3-5 huevos/día. El desarrollo de todo este ciclo es muy rápido, completándose en una semana con temperaturas de 30°C y ambiente seco. A medida que la temperatura desciende, se alarga progresivamente situándose en unos 14 días cuando ésta es de 23°C. A menos de 12°C finaliza su desarrollo y entra en diapausa. A más de 40°C se bloquea igualmente su desarrollo, produciéndose en este caso una gran mortalidad

de los diversos estados. Las humedades relativas muy altas y muy bajas pueden ocasionar gran mortalidad de larvas y retrasar su desarrollo.

Para sobrevivir en climas muy secos, estos ácaros tetraníquidos forman colonias en las que tejen hilos de seda que pueden llegar a cubrir toda la planta, favoreciendo así la aparición de un microclima resultante de la retención de humedad producida por la transpiración de la planta. Este microclima le permite sobrevivir y desarrollarse en condiciones extremas para otros ácaros, con humedades relativas bajas.

El huevo es esférico, liso y brillante. Su color es blanquecino, oscureciéndose y tomando un tono amarillento a medida que avanza su desarrollo. Mide entre 0.12-0.14mm de diámetro.

La larva es de forma esférica. En sus primeros momentos de vida son incoloras y transparentes, cambiando su color a verde claro, amarillo-marrón, o verde oscuro, según su alimentación. Posee dos manchas oscuras características en el dorso del tórax y tres pares de patas. Puede además apreciarse el color rojo de sus ojos. Mide unos 0.15 mm de longitud.

Posee dos estadios ninfales, protoninfa y deutoninfa. En ambos son del mismo color que las larvas, aunque las manchas en los laterales del dorso aparecen más grandes y nítidas. Poseen cuatro pares de patas.

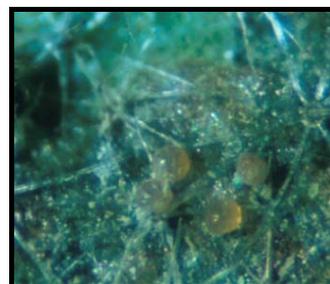
En el estado adulto existe un claro dimorfismo sexual. La hembra adulta posee una forma ovalada y un tamaño aproximadamente de 0.50mm de largo y 0.30mm de ancho. El macho presenta un tamaño bastante inferior y un cuerpo más estrecho, con el abdomen puntiagudo y las patas proporcionalmente más largas.



Hembra adulta de *Tetranychus urticae*.



Diferentes estadios de desarrollo de *Tetranychus urticae*.



Huevos de *Tetranychus urticae*.

Los ataques suelen aparecer por focos, frecuentemente cerca de malas hierbas, especialmente de correhuelas y malvas que actúan de reservorios de la plaga.

En la planta se sitúa sobre todo en hojas jóvenes de la última brotación, pero en caso de fuertes ataques aparece sobre todo tipo de hojas, incluso en todas las partes de la planta.

Cuando la fuente nutritiva sobre la que se encuentra comienza a agotarse, se dispersa haciendo a través de los tejidos de seda que producen, en busca de otros huéspedes adecuados, o bien se refugian en lugares abrigados donde pueden entrar en diapausa. El viento y el transporte del material vegetal son también medios de dispersión para esta plaga.

Los daños directos que ocasionan son debidos al tipo de alimentación que realizan sobre las partes verdes de las plantas, producidas por los estiletes, y la reabsorción del contenido celular en la alimentación. Este daño va acompañado de una decoloración más o menos intensa de los tejidos. Como primeros daños se observan unas manchas amarillentas en el haz de las hojas. Con mayores poblaciones se produce desecación e incluso defoliación. Los ataques son más graves en los primeros estadios fenológicos de la planta.



Decoloración en hojas de pimiento atacadas por *Tetranychus urticae*.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestreos:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. Es importante destacar que en la mayoría de los casos, las zonas más sensibles a ataques en el invernadero son aquellas cercanas a las puertas, ventanas o bordes del invernadero, por estar cerca de aberturas o rotos que pueden constituir la vía de entrada natural de determinados agentes.

Los ataques suelen aparecer en focos. Lo más importante es la detección precoz de los mismos (el propio agricultor es el que tiene que detectar los primeros focos).

La detección de esta plaga en la planta suele ser en el envés de las hojas.

El umbral de tratamiento se supera con 1 foco/1000 m². Cuando haya presencia de auxiliares en más del 50% de las plantas con araña roja no será necesario realizar tratamientos. El inicio de las "seltas" de organismos de control biológico se comenzará al detectar la primera presencia del ácaro.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en los siguientes apartados:

Agente:

"Araña roja: % plantas con presencia".

Se calcula como el número total de plantas con presencia de este ácaro tetránquido, dividido entre el número total de plantas muestreadas u observadas, y todo ello multiplicado por 100.

$$\text{Araña roja : \% Plantas con presencia} = \frac{\text{N}^{\circ} \text{ plantas con presencia}}{\text{N}^{\circ} \text{ plantas observadas}} \times 100$$

Fauna auxiliar:

"Amblyseius andersoni: % plantas con presencia".

"Phytoseiulus persimilis: % plantas con presencia".

"Amblyseius californicus: % plantas con presencia".

"Amblyseius swirskii: % plantas con presencia".

"Feltiella acarisuga: % plantas con presencia".

Para la anotación de la presencia de los insectos auxiliares se calcula como el número total de plantas con presencia de insectos auxiliares propios de este agente, dividido entre el número total de plantas muestreadas u observadas y todo ello multiplicado por 100.

$$\text{Agente auxiliar concreto: \% Plantas con presencia} = \frac{\text{N}^{\circ} \text{ plantas con presencia}}{\text{N}^{\circ} \text{ plantas observadas}} \times 100$$

4.2.- Araña blanca (*Polyphagotarsonemus latus*)

Esta especie, es una plaga muy polífaga distribuida en zonas subtropicales y templadas de todo el mundo.

Las condiciones climáticas óptimas para su desarrollo se sitúan en temperaturas de 20-25°C y ambiente sombreado, con humedades relativas próximas al 90%. El umbral térmico mínimo para su desarrollo se sitúa en los 5-6°C. Su proliferación se ve favorecida por temperaturas y humedades relativas altas. Su ciclo biológico presenta 4 estados: huevo, larva, "pupa larval" y adulto. El inicio del ciclo de vida comienza con hembras que han conseguido alcanzar el cultivo.

El huevo es de color blanquecino, oval. Es característica la presencia de un dibujo formado por 7 círculos longitudinales que permite diferenciarlo del huevo de otros ácaros. Su tamaño es de 0.1mm de largo.

La larva esta dotada con 3 pares de patas y es poco móvil. Es blanca y mide sólo 0.15mm de largo.

La larva no pasa a ninfa, sino que es en el interior de sus tegumentos larvarios donde se produce la metamorfosis a adulto. Por tanto este 'falso' estado coincide en forma, tamaño, y coloración con el estado larval, conociéndose como "pupa larval".

En la fase de adulto existe un claro dimorfismo sexual: los machos son de coloración blanquecina-amarillenta. El cuarto par de patas ha evolucionado originando unas pinzas. Es de pequeño tamaño, mide 0.2-0.3mm; las hembras son de coloración blanquecina-amarillenta. El cuarto par de patas está más desarrollado de lo normal y ligeramente atrofiado. Las hembras son de mayor tamaño que los machos.

Actúa por focos de dispersión rápida en épocas calurosas y secas, mostrando tendencia al gregarismo. El desplazamiento se produce por migraciones de las hembras hacia las partes tiernas, siendo el viento y el contacto entre plantas los que producen la dispersión horizontal. Aunque ataca en épocas calurosas, prefiere vivir en el envés de las hojas y suele proliferar en lugares sombreados y relativamente húmedos, donde escapa a la muerte por desecación.

La distribución de este patógeno sobre el cultivo es por focos de dispersión rápida en épocas calurosas y secas, mostrando tendencia al gregarismo. El desplazamiento se produce por migraciones de las hembras hacia las partes tiernas, siendo el viento y el contacto entre plantas los que producen la dispersión horizontal. Aunque ataca en épocas calurosas, prefiere vivir en el envés de las hojas y suele proliferar en lugares sombreados y relativamente húmedos, donde escapa a la muerte por desecación.

Los daños directos sobre el cultivo se producen como consecuencia del ataque de larvas y adultos. Al clavar el estilete en los tejidos extraen los jugos celulares y los órganos afectados sufren deformaciones. Las hojas se abomban y presentan nervios salientes de aspecto filiforme. Al principio del ataque presenta una coloración verde oscuro.



Rizado de nervios en hoja de pimiento por ataque de *Polyphagotarsonemus latus*.

➤ **Estimación del riesgo**

• **Muestreos:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. Es importante destacar que en la mayoría de los casos, las zonas más sensibles a ataques en el invernadero son aquellas cercanas a las puertas, ventanas o bordes del invernadero, por estar cerca de aberturas o rotos que pueden constituir la vía de entrada natural de determinados agentes.

Los ataques suelen aparecer en focos. Lo más importante es la detección precoz de los mismos (el propio agricultor es el que tiene que detectar los primeros focos).

La detección de esta plaga en la planta suele ser en el envés de las hojas.

El inicio de las "sueitas" de O.C.B. se comienza antes de detectar la primera presencia de araña blanca.

Control generalizado cuando se detecte más de un foco por cada 1000 m² de

superficie de cultivo.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en los siguientes apartados:

Agente:

"Araña blanca: % plantas con presencia".

Fauna auxiliar:

"Amblyseius californicus: % plantas con presencia".

"Amblyseius swirskii: % plantas con presencia".

"Amblyseius cucumeris: % plantas con presencia".

Para la anotación de la presencia de los insectos auxiliares se calcula como el número total de plantas con presencia de estos insectos auxiliares propios de este agente, dividido entre el número total de plantas muestreadas u observadas y todo ello multiplicado por 100.

4.3.- Mosca Blanca (*Bemisia tabaci*, *Trialeurodes vaporariorum*)

La presencia de *Bemisia tabaci* en España es bien conocida desde los años 40, cuando fue citada sobre diversos cultivos como algodón, tabaco, y tomate. Al igual que en el resto del mundo, en los últimos años se ha convertido en una plaga de gran importancia económica, especialmente en cultivos hortícolas protegidos.

Su ciclo biológico consta de cuatro estados: Huevo, Larva, Pupa y Adulto. A su vez, el estado de larva tiene tres estadios: I, II y III. La fecundidad de las hembras depende de la temperatura, plantas hospedantes y estado fisiológico de éstas. La hembra pone entre 2.5 y 7.1 huevos/día, existiendo una importante reducción al bajar las temperaturas. El desarrollo completo del ciclo puede durar un mes a una temperatura entre 22-25°C.

El huevo es elíptico y asimétrico, con coloración amarillo-verdosa. Acaba en una prolongación llamada pedicelo, mediante la cual se fija a la hoja quedando en posición vertical. Mide alrededor de 0.2mm de longitud por 0.1mm de ancho.

La larva en el primer estadio es de color blanco verdoso. Tiene forma elíptica, ventralmente plana y dorsalmente convexa. Posee antenas, y patas funcionales; sin embargo, es poco móvil, fijándose generalmente cerca del lugar de la puesta. Una vez fijada se produce la muda, transformándose en larva de segundo estadio, momento en el que tanto las antenas como las patas degeneran. Mide unos 0.3mm de longitud. En este segundo estadio y en el tercero, se inmoviliza. Comienzan a manifestarse las ondulaciones que serán más apreciables en el último estadio larvario. A medida que avanza el desarrollo aumentan de grosor y tamaño, a la vez que el color se vuelve más opaco. Al final del desarrollo pueden alcanzar los 0.7mm de longitud por 0.4mm de ancho.

La pupa (también llamada Ninfa IV), presenta fuertes ondulaciones, lo que la asemeja a la caja de resonancia de una guitarra. El dorso se eleva en el centro, permaneciendo bajas las áreas marginales. No se aprecian las setas marginales. El color es más opaco que el adquirido en los estadios larvarios, pudiendo observarse los ojos compuestos de color rojo. La estructura pupal va a diferir dependiendo de la planta huésped. El adulto sale del pupario por una incisión que realiza en forma de T.

El adulto es de color amarillo-azufre y tiene ojos de color rojo oscuro-negros. Mide de 0.9 a 1mm de longitud y 0.32mm de anchura. La longitud de sus antenas es de 0.29mm. Los machos sólo pueden diferenciarse de las hembras mediante el estudio de sus genitales.

Bemisia tabaci coloca sus alas a modo de 'tejado' sobre su abdomen, formando un ángulo aproximado de 45° con el plano de la superficie de la hoja. Esta forma de plegar las alas sirve para diferenciarla de la otra especie de mosca blanca (*Trialeurodes vaporariorum*) que las posiciona de forma más horizontal.



Adulto de *Bemisia tabaci*.



Pupa de *Bemisia tabaci*.



Larva de *Bemisia tabaci*.

Los adultos colonizan la planta desde el inicio del cultivo, aunque su aparición está condicionada por la climatología. El rango de temperatura para su desarrollo está entre 16°C y 34°C. Temperaturas letales se sitúan por debajo de los

9°C y por encima de los 40°C. El umbral de temperatura para la ovoposición es de 14°C.

Las hembras realizan la puesta preferentemente en el envés de las hojas más tiernas, aunque en algunos cultivos prefiere el haz. Los huevos son depositados de forma dispersa. Tanto los adultos como los estados inmaduros pueden localizarse en el envés de las hojas, donde llevan a cabo su actividad.

Los daños directos de esta plaga dependen de varios factores como son la edad y estructura de la hoja, variedad y estado fisiológico. Los adultos hembra tienen preferencia para la alimentación y oviposición por las hojas más jóvenes y tiernas. Larvas y adultos se alimentan succionando la savia de las hojas. Si la población es muy elevada se puede llegar a producir un debilitamiento de la planta, clorosis y desecación de las hojas.



Negrilla relacionada con mosca blanca en la hoja del pimiento.

Como daños indirectos, la melaza segregada por esta plaga favorece el ataque del hongo que ocasiona la negrilla, que merma la capacidad fotosintética de la planta, así como la respiración de ésta, pudiendo además depreciar la calidad de la cosecha y dificultar la penetración de los fitosanitarios.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. Es importante destacar que en la mayoría de los casos, las zonas más sensibles a ataques en el invernadero son aquellas cercanas a las puertas, ventanas o bordes del invernadero, por estar cerca de aberturas o rotos que pueden constituir la vía de entrada natural de determinados agentes.

La detección de esta plaga en la planta suele ser en el envés de las hojas.

El umbral de tratamiento se supera cuando el porcentaje de plantas ocupadas sea mayor del 50% y el porcentaje de plantas con fauna auxiliar sea menor del 25%.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en los siguientes apartados:

Agente:

“Mosca blanca: % plantas con presencia”.

Fauna auxiliar:

“Amblyseius swirskii: % plantas con presencia”.

“Encarsia formosa: % plantas con presencia”.

“Macrolophus caliginosu: % plantas con presencia”.

“Nesidiocoris tenuis: % plantas con presencia”.

“Eretmocerus eremicus: % plantas con presencia”.

“Eretmocerus mundus: % plantas con presencia”.

Para la anotación de la presencia de los insectos auxiliares se calcula como el número total de plantas con presencia de insectos auxiliares propios de este agente, dividido entre el número total de plantas muestreadas u observadas y todo ello multiplicado por 100.

4.4.- Orugas de Lepidópteros

Las especies de Lepidópteros más importantes que atacan al cultivo del Pimiento son **Heliotis** (*Helicoverpa armigera*), **Heliotis** (*Heliothis peltigera*), **Rosquilla verde** (*Spodoptera exigua*), **Rosquilla negra** (*Spodoptera littoralis*) y **Plusia** (*Chrysodeixis chalcites* y *Autographa gamma*).

Las orugas pueden aparecer como plaga entre finales de verano y principio de otoño, coincidiendo con los vuelos de mariposas, aunque existe una sucesión continua de generaciones en las regiones más cálidas del sureste español.

Heliotis (*Helicoverpa armigera*) está extendida por todo el mundo, excepto en América. En esta subfamilia se engloban algunas de las plagas más perjudiciales, de gran variedad de cultivos, por su gran voracidad. Son además difíciles de controlar, y afectan a las partes más valiosas de la planta: frutos y cápsulas.

El ciclo vital es holometábolo, la oruga pasa por los estados de huevo, larva con 5-6 estadios, pupa y adulto.

El huevo tiene forma redondeada, aunque es más alto que ancho. El tamaño es de unos 0.5mm y por tanto pueden verse a simple vista. Es de color blanco recién puesto, posteriormente amarillento y finalmente vira a oscuro. Presenta estrías longitudinales. Son depositados de forma aislada.

La larva tiene la cabeza verde o pardo claro y el cuerpo es cilíndrico de coloración amarillenta-verdosa. Presenta una línea lateral blanca por debajo de los estigmas y otra línea dorso lateral, con puntos negros y rojos o naranjas sobre fondo negro. La línea mediana dorsal es verde oscura. Es característica la presencia de pequeños pelos que salen de unos 'redondeles' blancos orlados de negro. Están dotadas de 3 pares de patas en el tórax y 5 pares de falsas patas en el abdomen. Las larvas de último estadio alcanzan una longitud de 3 a 3.5cm.

La pupa o crisálida se suele encontrar dentro de una cápsula terrosa, al principio son verdosas para tornar a color pardo posteriormente. Su tamaño oscila entre 20-25mm.

El adulto presenta una envergadura alar de 3,5 a 4cm. El macho es de color gris-verdoso y la hembra pardo anaranjado. Las alas anteriores son de color amarillo y en su margen externo tiene una fila de pequeños puntos negros y blancos juntos. Las alas posteriores son claras, con el margen amarillento y están atravesadas por una zona más oscura. El macho es de color gris-verdoso y la hembra pardo-naranja.



Huevos, larva y adulto, respectivamente, de *Helicoverpa armigera*.

Suele pasar el invierno bajo el suelo en forma de crisálida, emergiendo los primeros adultos en los meses de abril-mayo. En cultivos bajo abrigo, sin embargo, pueden pasar el invierno en forma de larva, dado que las temperaturas alcanzadas en los cultivos no son extremas.

A pesar de que existen importantes variaciones poblacionales, puede decirse que los máximos de vuelo de adultos, según estudios realizados mediante trampas de luz y de feromonas, se producen en: enero-febrero, abril-mayo, junio-julio, agosto y por último en septiembre-octubre. Durante todo el ciclo, prevalecen los hábitos nocturnos, donde muestran una mayor actividad.



Comeduras de orugas en hojas de pimiento.

En cuanto a los daños directos que ocasionan, las larvas de esta especie son muy voraces, ocasionando serio daños en un corto espacio de tiempo. Los primeros estadios larvarios se localizan sobre flores y hojas, de las que alimentan. Cuando la planta es pequeña puede "cegarla" al afectar también a la yema apical del tallo. Además se alimenta de los frutos, causando importantes daños puesto que merma la cosecha. El hecho de que la hembra realice la puesta de forma aislada, facilita que pocos individuos puedan afectar a grandes áreas de un cultivo.

Por otro lado, las heridas ocasionadas por esta plaga facilitan la entrada de otros patógenos (hongos, bacterias, etc.).

Heliothis (*Heliothis peltigera*), es una especie migratoria, durante el invierno los adultos están diseminados por el norte de África y Oriente Medio. En mayo una parte de la población emigra en dirección norte hacia países europeos y mediterráneos. En otoño las poblaciones vuelven a los países del sur.

Tiene forma esférica, y es muy similar al depositado por *Helicoverpa armigera* tanto en tamaño (0.5mm), como en color (blanco recién puesto, posteriormente amarillento y finalmente oscuro). Presenta estrías longitudinales. Son depositados de forma aislada.

Alcanza 3,5 cm de longitud en su último estadio. Son de color variable, pero siempre predominando los verdes o los tonos marrón-verdoso. Presentan siempre una línea blanca lateral y diversas quetas blancas y fuertes. Los estigmas son

blancos finamente bordeados de negro. Poseen tres pares de patas en el tórax y 5 pares de falsas patas abdominales.

Mide unos 2 cm de longitud. Son fusiformes, de color marrón claro y se encuentran enterradas en el suelo a poca profundidad, protegidas por un habitáculo terroso y algunos hilos de seda.

La envergadura alar es de 3,5 cm. Las alas anteriores son de color amarillento, teñidas con tonos que van de verde a rojo. Tiene una mancha reniforme muy marcada, prácticamente negra. En el ángulo dorsal, presenta un punto negro muy claro, detrás de los flecos. Las alas posteriores son blanco-amarillentas, los nervios de color gris-negro, con presencia de un lunar negrozco.

Presenta cuatro estados de desarrollo: huevo, larva, pupa y adulto. Los adultos son de hábitos nocturnos, de día se pueden alimentar en las flores.

Tras la emergencia del adulto, a los 2-5 días se produce la puesta. Los huevos son colocados de forma aislada sobre las hojas. Las larvas primero se alimentan de las hojas y luego de los frutos. Cuando han alcanzado su máximo desarrollo bajan al suelo donde tiene lugar el estado de pupa.

Su reproducción es sexual, ovípara.

Las orugas pueden aparecer como plaga a finales de verano principio de otoño, coincidiendo con los vuelos de mariposas, aunque existe una sucesión continua de generaciones en las regiones más cálidas del sureste español.

El tiempo requerido para el desarrollo embrionario varía en función de la temperatura, siendo desde 3 días entre 25 y 35°C hasta 20 días a 13°C.

Los adultos presentan una longevidad de 15 a 20 días y una fecundidad de hasta 2000 huevos.

Una vez eclosionados los huevos, las larvas soportan un rango muy amplio de temperaturas comprendido entre 6 y 37°C.

La presencia de agua libre en el suelo a lo largo del tiempo se traduce en una importante mortandad de crisálidas o pupas.

Los huevos son puestos aisladamente, preferentemente en flores y brotes jóvenes. Las larvas neonatas aparecen por tanto en la zona apical de la planta alimentándose de las hojas tiernas y posteriormente pasan a hacerlo de los frutos,

ya que debido a su gran voracidad no pueden sobrevivir sólo con el alimento que les proporciona las hojas. La población larvaria de mayor edad tiende a estar situada en posiciones más bajas de la planta.

Las larvas de esta especie son muy voraces, ocasionando serio daños en un corto espacio de tiempo.

Los primeros estadios larvarios se localizan sobre flores y hojas, de las que alimentan. Cuando la planta es pequeña puede "cegarla" al afectar también a la yema apical del tallo.

Además se alimenta de los frutos, causando importantes daños puesto que merma la cosecha.

El hecho de que la hembra realice la puesta de forma aislada, facilita que pocos individuos puedan afectar a grandes áreas de un cultivo.

- Las heridas ocasionadas por esta plaga facilitan la entrada de otros patógenos (hongos, bacterias, etc.)

Medidas preventivas y culturales

- En invernaderos, colocar mallas en las aberturas laterales, cenitales y puertas, y vigilar y controlar el estado de las mismas, sobre todo de las que coinciden con la dirección de los vientos dominantes.
- En invernaderos, vigilar que no haya roturas en los plásticos.
- Eliminar las malas hierbas y restos de cultivos, ya que pueden actuar como reservorio de la plaga.
- Utilizar material vegetal sano procedente de viveros o semilleros autorizados. El Pasaporte Fitosanitario debe conservarse durante un año.
- No asociar cultivos en la misma parcela.
- No abandonar los cultivos al final del ciclo.
- Proteger los primeros estados vegetativos de las plantas.
- En invernaderos, colocar en las entradas doble puerta, o puerta y malla de igual densidad a la exterior (mínimo 10x20 hilos/cm²).
- Retirar y destruir los frutos dañados.
- Colocar trampas de feromonas y trampas de luz que ayuden a la detección de los primeros vuelos de adultos.

- Distanciar en el tiempo la realización de la nueva plantación.
- Abonar de forma equilibrada para evitar exceso de vigor. Evitar exceso de abono nitrogenado.
- Realizar rotaciones de cultivos.
- Si se desea aplicar estiércol, asegurarse de que está bien fermentado y exento de plagas.
- Favorecer la proliferación de poblaciones de insectos auxiliares, racionalizando el uso de productos fitosanitarios.
- Retirar y destruir los restos de poda.

La **Rosquilla verde** (*Spodoptera exigua*) está distribuida por África, el sur de Europa, Asia, Japón, Australia, Estados Unidos y Canadá. Es un insecto muy polífago que ataca a diversos cultivos herbáceos y plantas espontáneas, y que presenta una alta incidencia en las zonas del sur de España. Las campañas se solapan durante todo el año siendo imposible establecer el número de generaciones anuales en nuestra zona.

El ciclo vital es holometábolo, la oruga pasa por estados de huevo, larva, pupa y adulto y las condiciones climáticas óptimas para su desarrollo son de temperaturas y humedad elevadas y ambiente sombreado (20°C y 90% de humedad relativa).

Los huevos se encuentran normalmente depositados en pequeños grupos (10-250 huevos), recubiertos de escamas blancas, denominados ooplacas o plastones. De forma individual, cada huevo presenta una coloración que va del blanco al marrón- amarillento recién puestos, y marrón oscuro antes de su eclosión. Presentan también estrías verticales y una forma similar a la de una cúpula. El tamaño medio oscila de 0.35 a 0.37mm.

La larva es de color variable, generalmente verde, aunque puede llegar a ser de color marrón, dependiendo de la alimentación e incluso de si están agrupadas (más oscura) o aisladas. Las larvas de los primeros estadios son de color blanquecino y cabeza negra. Las larvas de los últimos estadios tienen la cabeza de color ocre, con un reticulado blanquecino, poseen manchas y líneas a lo largo del cuerpo, tienen 3 pares de patas torácicas y 5 pares de falsas patas abdominales. Pasan normalmente por cinco estadios. Su tamaño es de 1mm en larvas recién nacidas, y alcanzan los 30 a 40mm cuando están totalmente desarrolladas.

La pupa es de color verde al principio, tomando después color hueso-marrón. Está provisto de cuatro ganchos en su parte inferior, cuya función es la sujeción del adulto al emerger de la crisálida. El tamaño medio es de 20mm.

El adulto posee una envergadura alar de 2.5 a 3cm. Las alas anteriores son de color marrón terroso a gris. Tiene dos manchas: orbicular y renal de colores anaranjados características, que destacan del resto. Las alas posteriores son blancas con nerviaduras más oscuras y el borde de las mismas es de color marrón negruzco difuso.



Huevos de *Spodoptera exigua*.

Larvas de *Spodoptera exigua*.

Adultos de *S. exigua*.

Las puestas las realizan preferentemente en el envés de las hojas más bajas. La distribución inicial de las larvas es de varios ejemplares preferentemente en el envés de las hojas de las zonas apicales de la plantas. A medida que van desarrollándose, tienden a aislarse colonizando otras partes del vegetal y plantas vecinas. Es por tanto una infestación por focos, más o menos aislados o separados en función de la distribución de las puestas realizadas sobre el cultivo. Debido al desplazamiento de las larvas, los focos pueden llegar a solaparse o unirse. En invernaderos con ausencia de mallas en las bandas, la entrada de los adultos resulta fácil. En teoría las puestas serían más abundantes en las plantas cercanas a dichas bandas, siendo éstas el punto de inicio de la infestación, pero no siempre sucede así.

Las larvas en sus primeros estadios larvarios tienen comportamiento gregario, ocasionando daños directos royendo el parénquima de la cara inferior de las hojas, y dejando la epidermis. En los siguientes estadios larvarios se distancian y aíslan, devorando las hojas al completo, produciendo graves defoliaciones, pudiendo también roer los tallos llegando a perforar galerías. También llegan a perforar el fruto ocasionando pérdidas en la producción.

Por otro lado, las heridas ocasionadas por esta plaga facilitan la entrada de otros patógenos (hongos, bacterias, etc.).



Hojas de pimiento afectados por *Spodoptera exigua*.

La **Rosquilla negra** (*Spodoptera littoralis*), es una especie muy polífaga que afecta principalmente a cultivos hortícolas y ornamentales, sobre todo en las zonas del litoral Mediterráneo y sur de España. Al igual que *S. exigua*, tiene un fuerte carácter migratorio, existiendo fuertes fluctuaciones en sus poblaciones según la época del año. Normalmente los primeros adultos empiezan a aparecer en primavera, aunque son difíciles de ver por ser de hábitos nocturnos y permanecer ocultos durante el día.

También como esta otra especie, su ciclo vital es holometábolo, pasando por los estados de huevo, larva, pupa y adulto. Y una vez eclosionados los huevos, las larvas soportan un rango muy amplio de temperaturas comprendido entre 6-37°C.

Los huevos son depositados en masas u ooplacas de 400 a 700 unidades (en condiciones favorables), y recubiertos de una masa algodonosa de escamas anales de la hembra. Tienen un tamaño aproximado de 0.5mm.

Las larvas tienen una cabeza de color marrón oscuro o negra. El cuerpo de coloración negruzca, tiene aspecto aterciopelado. Cada segmento presenta una mancha lateral de forma semilunar negra y el primero presenta además cuatro puntos a modo de collar. Los primeros segmentos del tórax son más oscuros que el resto del cuerpo. Las patas torácicas (3 pares) son negras, mientras que las falsas (5 pares) abdominales son de color marrón oscuro por su cara externa y claras en su cara interna. En su último estadio larvario puede alcanzar un tamaño de 3.5cm.

La pupa es de color marrón rojizo. Tiene forma fusiforme y está provisto de dos ganchos en la parte inferior en forma de 'U' curvados hacia dentro. Su tamaño es de 2cm.

Los adultos poseen una envergadura alar de 3 a 4.5cm. Son de colores marrón claro pero escriturados de múltiples manchas, con dibujos poco definidos a base de gris, negro y blanco como colores predominantes. Las manchas alares son estrechas, poco definidas. En la mitad del ala presenta una marca oblicua, marrón

clara, que parte del borde anterior hasta difuminarse en los nervios medianos. Las alas posteriores son de color blanco, traslúcidas salvo los bordes anteriores y externos que están teñidos de marrón.



Larvas de *Spodoptera littoralis*.



Adultos de *Spodoptera littoralis*.

Las puestas son realizadas en las horas que preceden a la salida del sol, y se localizan en el envés de las hojas, aunque también se han observado en botones florales, brotaciones o incluso a pocos centímetros del suelo, e incluso en las estructuras (palos, plásticos, etc.) de los invernaderos.

Su comportamiento en los primeros estadios es igual al de la **Rosquilla verde**, y también son los mismos los daños producidos, tanto directos como indirectos.



Frutos y hojas de pimiento afectados por *Spodoptera sp.*

La Plusia (tanto *Chrysodeixis chalcites* como *Autographa gamma*), son las especies de plúsidos más importantes que afectan a los cultivos hortícolas en el suereste español. Ambas son polífagas y migratorias, lo que dificulta establecer un calendario referente a las épocas en las que atacan a los cultivos.

El ciclo vital de ambas es holometábolo. La oruga pasa por estados de huevo, larva, pupa y adulto. El ciclo biológico es continuo, y en él se superponen los distintos estados, pudiendo pasar el período invernal en forma de larva, ya que presenta una notoria resistencia al frío. Las características de estos estados para *Chrysodeixis chalcites* y *Autographa gamma* son muy similares.

El huevo tiene forma de cúpula, y es de color blanquecino, con textura estriada.

La larva tiene la cabeza pequeña, afilada, de color verde, con una raya lateral negra. El cuerpo es de color verde intenso. Posee líneas laterodorsales finas de color blanco. El cuerpo es afilado y se engrosa hacia el final. Posee 3 pares patas torácicas y tres pares de falsas patas abdominales. Llega a medir 3.5cm de longitud en su último estadio.

La pupa se encuentra en el interior de un capullo sedoso en las hojas de la planta cultivada o en las de plantas adventicias (malas hierbas). Su color hueso al principio y verde después, va oscureciéndose hacia el final del desarrollo. Mide unos 2cm de longitud.

El adulto posee de 4 a 4.5cm de envergadura alar. Las alas anteriores tienen un color marrón-dorado. La diferencia entre y radica en las marcas de sus alas. Mientras que *Chrysodeixis chalcites* presenta dos manchas oblicuas de color plata, ribeteadas de blanco, en *Autographa gamma*, en la mitad de la parte negruzca se observa una pequeña línea curvada en ángulo recto muy característica, que contorneando el borde de la mancha reniforme, asemeja en su conjunto la letra griega "gamma".



Huevo, larva y adulto, respectivamente de *Chrysodeixis chalcites*.



Adulto de *Autographa gamma*.

La localización de la plaga y los daños va a depender del estado fenológico del cultivo. En plantas jóvenes se sitúan en las partes tiernas. Las larvas en sus primeros estadios de desarrollo son de hábitos nocturnos y se sitúan en el envés de las hojas. En plantas adultas es difícil precisar la distribución, habiéndose encontrado larvas en todos los niveles, ya que los movimientos de desplazamiento son bastante amplios.

Cuando son pequeñas se alimentan del parénquima de las hojas, observándose comeduras en el envés de éstas. En los siguientes estadios larvarios se vuelven más voraces, las comeduras son más grandes, atravesando toda la hoja. Para un cultivo totalmente desarrollado, la presencia de larvas pequeñas no suponen daños apreciables. Sin embargo, en un cultivo recién trasplantado, pueden llegar a 'cegar' la planta, afectando a la yema apical.

El daño principal que ocasiona al cultivo es la defoliación, sobre todo en plantaciones jóvenes. Aunque las puestas las realizan de forma individual, la rapidez con que evolucionan las larvas favorece la concentración de varias en una misma planta o plantas cercanas, lo que aumenta el grado de afectación de ésta. En cuanto a daños indirectos, las heridas ocasionadas por esta plaga facilitan la entrada de otros patógenos (hongos, bacterias, etc.).

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestreos:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. Es importante destacar que en la mayoría de los casos, las zonas más sensibles a ataques en el invernadero son aquellas cercanas a las puertas, ventanas o bordes del invernadero, por estar cerca de aberturas o rotos que pueden constituir la vía de entrada natural de determinados agentes.

La detección de esta plaga en el cultivo se realizará fundamentalmente en los frutos y tallos en el caso de *Heliothis*, y en las hojas, y en menor medida en los frutos, en el caso de Rosquilla verde.

El umbral de tratamiento se supera cuando se hayan detectado los primeros daños.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre estos agentes se realizarán en el programa Triana-Cultivos en los siguientes apartados:

Agente:

“Orugas: % plantas con larvas o daños recientes”.

“Orugas: % frutos con daños”.

Fauna auxiliar:

"Steinernema carpocapsae: % plantas con presencia".

"Nabis pseudoferus ibericus: % plantas con presencia".

Para la anotación de la presencia de los insectos auxiliares se calcula como el número total de plantas con presencia de insectos auxiliares propios de este agente, dividido entre el número total de plantas muestreadas u observadas y todo ello multiplicado por 100.

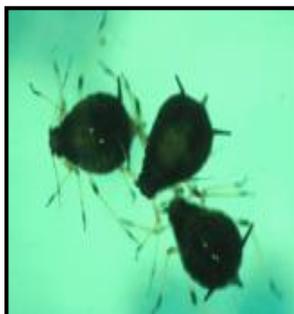
4.5.- Pulgones (*Aphis gossypii*, *Myzus persicae* y *Aphis craccivora*)

Los pulgones son insectos que afectan a numerosos cultivos herbáceos, incluso arbóreos. El **Pulgón del algodónero** (*Aphis gossypii*), junto el **Pulgón verde del melocotonero** (*Myzus persicae*), el **Pulgón negro de las leguminosas** (*Aphis craccivora*), (*Aulacorthum solani*) y el **Pulgón verde de las solanáceas** (*Macrosiphum euphorbiae*), son las especies más problemáticas para el cultivo del pimiento.

Una característica especial de estas plagas es la viviparidad, cuando la reproducción es partenogenética. Esto significa que la hembra pare directamente a las ninfas que se han desarrollado previamente en su interior. Esta característica permite un rápido crecimiento de las poblaciones, ya que todos los individuos de la colonia originan nuevas ninfas, sin que exista un tiempo previo, como ocurre con las plagas ovíparas. Las ninfas recién nacidas contienen ya embriones en desarrollo en su interior.



Adulto alado, adulto áptero y larva de *Aphis gossypii*.

Hembra alada y adulto áptero de *Myzus persicae*.Hembras ápteras de *Aphis craccivora*.

Los pulgones se distribuyen en cultivos de invernadero, normalmente por focos. Las primeras colonias suelen formarse en las zonas cercanas a las bandas. Cuando existe un importante desarrollo de las plantas, o una gran cobertura vegetal en el momento de la invasión, los pulgones ven limitada su distribución y permanecen normalmente en las bandas. Sin embargo, si existe menor densidad y cubierta vegetal, como sucede en estados fenológicos más tempranos, la distribución de los pulgones es más aleatoria y puede alcanzar a toda la parcela.

Se sitúan normalmente en el envés de las hojas. La distribución en plantas de una misma calle o línea es unas tres veces más rápida que en plantas de líneas o calles distintas, variando también según la densidad del cultivo y el marco de plantación.

Los daños directos se producen al absorber el pulgón la savia de las plantas, provocando un debilitamiento generalizado, que se manifiesta en un retraso en el crecimiento y amarilleamiento de la planta, lo cual está en relación con la población de pulgones que soporta. Además durante la alimentación, los pulgones inyectan saliva que contiene sustancias tóxicas ocasionando deformaciones de hojas, como enrollamiento y curvaturas.

Los daños indirectos se producen por la transmisión de virus. *Aphis gossypii* y *Myzus persicae*, pueden transmitir el virus CMV (Virus del mosaico del pepino), el virus WMV-2 (Virus del mosaico de la sandía-2), el virus ZYMV (Virus del mosaico amarillo del calabacín) y el virus PVY (Virus Y de la patata). *Aphis craccivora* también puede transmitir este último virus. Además, la melaza segregada por esta plaga favorece el ataque del hongo que ocasiona la negrilla, que merma la

capacidad fotosintética de la planta, así como la respiración de ésta, pudiendo además deprecia la calidad de la cosecha y dificultar la penetración de los fitosanitarios.

➤ **Estimación del riesgo**

• **Muestreos:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. Es importante destacar que en la mayoría de los casos, las zonas más sensibles a ataques en el invernadero son aquellas cercanas a las puertas, ventanas o bordes del invernadero, por estar cerca de aberturas o rotos que pueden constituir la vía de entrada natural de determinados agentes.

Los ataques suelen aparecer en focos. Lo más importante es la detección precoz de los mismos (el propio agricultor es el que tiene que detectar los primeros focos).

La detección de esta plaga suele ser en las hojas, en las zonas de crecimiento de la planta. Es muy importante la detección de los primeros focos para tratarlos y si hay fauna auxiliar medir el nivel de parasitismo.

El umbral de tratamiento se supera cuando se haya detectado más de 1 foco/1000 m². Se considerará que la plaga está bajo control cuando los niveles de parasitismo sean superiores al 60%.

• **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en los apartados siguientes:

Agente:

"Pulgón: % plantas con presencia",

"Momias: % plantas con presencia"

"Virus mosaico del pepino: % plantas con síntomas"

"Virus Y de la patata: % plantas con síntomas"

Fauna auxiliar:

"Adalia bipunctata: % plantas con presencia".

"Aphidius colemani: % plantas con presencia".

"Aphidoletes aphidimyza: % plantas con presencia".

"Chrysoperla carnea: % plantas con presencia".

"Lysiphlebus testaceipes: % plantas con presencia".

Para la anotación de la presencia de los insectos auxiliares se calcula como el número total de plantas con presencia de insectos auxiliares propios de este agente, dividido entre el número total de plantas muestreadas u observadas y todo ello multiplicado por 100.

4.6.- Trips de las flores (*Frankliniella occidentalis*)

Se trata de un insecto polífago que coloniza y parasita un gran número de plantas cultivadas y espontáneas. La mayor parte de las hortalizas, los frutales de hueso, algunos frutales tropicales, cítricos y algunas ornamentales.

El huevo es transparente y con forma arriñonada al principio; y blanquecino en el momento de la eclosión.

La larva neonata es blanquecina, de 0'4mm y va adquiriendo coloración amarillenta a medida que se alimenta y se va desarrollando.

Los estados ninfales son estados de transición en los que el insecto no se alimenta, ni se mueve apenas.

Los adultos recién formados son totalmente claros, resaltando el color oscuro de la zona terminal de las antenas. Son alargados y de pequeño tamaño. Tiene dos pares de alas completamente desarrolladas, transparentes, alargadas y terminadas en punta.



Adulto de *Frankliniella occidentalis*.



Larva de *Frankliniella occidentalis*.

La duración del ciclo biológico depende de la temperatura, de la naturaleza del hospedante, y de la calidad y cantidad del alimento disponible. En invernaderos, la duración del ciclo completo es muy corto, sólo 14 días a 26°C. El número de generaciones se acorta con temperaturas altas, pudiendo presentarse hasta 12-15 generaciones por año en cultivos en invernadero, existiendo normalmente un solape entre las generaciones.

La presencia de *F. occidentalis* a lo largo del año es ininterrumpida, encontrándose formas en todos sus estados.

El trips puede estar presente en diversas zonas de la planta: hojas, flores y frutos. Los adultos, principalmente las hembras, muestran preferencia por las flores. La dispersión de los trips se da tanto de forma activa, volando o flotando en corrientes de aire, como pasivamente por movimiento de personas, plantas o materiales.

Los daños directos se producen por dos mecanismos diferentes. Por picaduras alimentarias por parte de adultos y larvas que vacían las células del parénquima, haciendo que pierdan su coloración propia. El tejido afectado adquiere, al principio, un tono blanquecino o plateado y, más tarde se deseca tomando coloración marrón. También por el efecto de la puesta. Al introducir las hembras el huevo debajo de la epidermis de las hojas, se produce una herida que puede llevar a la aparición de verrugas prominentes.



Daños en frutos de pimiento producidos por *F. occidentalis*. De izquierda a derecha: picadura y presencia de *F. occidentalis*, placas plateadas y base de pedúnculo de pimiento levantada y necrosada.

Los daños indirectos se deben a que este agente es transmisor del virus TSWV (Virus del bronceado del tomate).

➤ **Estimación del riesgo**

• **Muestreos:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. Es importante destacar que en la mayoría de los casos, las zonas más sensibles a ataques en el invernadero son aquellas cercanas a las puertas, ventanas o bordes del invernadero, por estar cerca de aberturas o rotos que pueden constituir la vía de entrada natural de determinados agentes.

La detección de esta plaga suele ser en toda la planta en general (hojas, flores y frutos).

Las primeras sueltas de organismos biológicos se realizarán al aparecer las primeras flores.

Cuando el nivel de *Orius spp* sea superior al 80 % y el nivel de trips sea estable, no se incremente el número de plantas afectadas de virus y no aparezcan daños en frutos, se considerará que la plaga está bajo control.

• **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en los siguientes apartados:

Agente:

"*F. occidentalis*: % plantas con presencia".

"*F. occidentalis*: % frutos con daños".

"*Virus del bronceado*: % plantas con síntomas".

Fauna auxiliar:

"*Amblyseius swirskii*: % plantas con presencia".

"*Hypoaspis miles*: % plantas con presencia".

"*Amblyseius cucumeris*: % plantas con presencia".

"*Orius laevigatus*: % plantas con presencia".

Para la anotación de la presencia de los insectos auxiliares se calcula como el número total de plantas con presencia de insectos auxiliares propios de este

agente, dividido entre el número total de plantas muestreadas u observadas y todo ello multiplicado por 100.

4.7.- Minador de las hojas (*Liriomyza spp.*)

Actualmente *Liriomyza trifolii* es la principal especie de dípteros-minadores de hojas que afectan al cultivo del Pimiento, y todos los cultivos hortícolas en general. Al igual que el resto de especies de minadores, es muy polífaga. Se desarrolla en el interior de las hojas, a las que provoca daños en sus estructuras, al realizar galerías o minas.

El insecto pasa por los estados de huevo, 3 fases larvarias, pupa y adulto. El ciclo comienza con la oviposición. El adulto hembra inserta un único huevo por picadura en el interior de la hoja. Realiza movimientos rotatorios sobre su abdomen para aumentar la abertura de la picadura.

Los huevos son de 0.25mm de longitud y 0.10mm de anchura, ovalados, su color es blanco traslúcido que con el desarrollo del embrión vira a blanco transparente. Son insertados dentro del tejido de la hoja.

La larva es de forma cilíndrica, ápada (sin patas) y acéfala (sin cabeza). Pasa por tres estadios larvarios. Al principio es blanca pero en los estadios mayores se vuelve de coloración amarillenta. Alcanzado su máximo desarrollo llega a medir 2.7mm de longitud.

La pupa se asemeja a un pequeño tonel. Su coloración oscila de amarillento oscuro a marrón claro. Las tonalidades son más amarillentas en esta especie, y más terrosas para el resto de las especies del género *Liriomyza*. Mide de 1.6mm a 1.9mm de longitud.

El adulto tiene apariencia de pequeña mosca de 1.4 a 2.3mm de longitud. Presenta una coloración amarillenta, con manchas negras y tiene las alas claras. Existe en un claro dimorfismo sexual: el macho es de color amarillo y negro (antenas y patas amarillas, tórax negro), presenta la cara dorsal del abdomen de color amarillo y negro, con bandas transversales; la hembra es parecida al macho, pero en el abdomen presenta una mancha amarilla muy pronunciada. El tamaño es algo mayor que el del macho.

Adulto de *Liriomyza* sp.Pupa de *Liriomyza* sp.

La duración del ciclo está influenciada por la temperatura y alimento, fundamentalmente; existiendo algunas variaciones según especies. Como valor medio puede citarse una duración de 16 días a 25°C. Además de la temperatura, otros factores abióticos que influyen en la duración del ciclo son la humedad y la luz.

En cultivos bajo abrigo las generaciones se suceden durante todo el año, llegando a alcanzar hasta 9-10 generaciones/año. Su reproducción es por vía sexual. Los umbrales de desarrollo se sitúan entorno a los 9°C y los 35-40°C, cuando afectan al cultivo del tomate.

Los daños directos se producen cuando los adultos para alimentarse o para realizar la puesta producen picaduras en las hojas. Las larvas, al alimentarse del parénquima foliar, realizan galerías que posteriormente se necrosan. Estos daños reducen la capacidad fotosintética de la planta. Los daños indirectos se originan cuando las heridas ocasionadas por esta plaga facilitan la entrada de otros patógenos (hongos, bacterias, etc.).

Galerías y picaduras de
Minador en hojas de



➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestreos:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones

ambientales dentro del invernadero son propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. Es importante destacar que en la mayoría de los casos, las zonas más sensibles a ataques en el invernadero son aquellas cercanas a las puertas, ventanas o bordes del invernadero, por estar cerca de aberturas o rotos que pueden constituir la vía de entrada natural de determinados agentes.

La detección de la plaga en la planta es en las hojas.

El umbral de tratamiento se supera cuando se observe más del 20% de plantas dañadas y, además, el nivel de parasitismo no alcance el 70% de las galerías.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en los siguientes apartados:

Agente:

“Minador: % plantas con larvas vivas”.

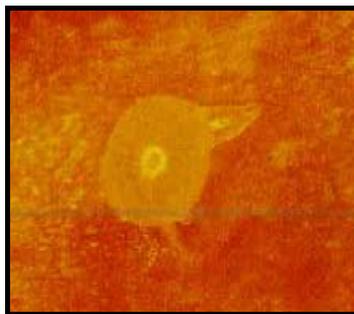
Fauna auxiliar:

“Diglyphus isaea: % plantas con presencia”.

Para la anotación de la presencia de los insectos auxiliares se calcula como el número total de plantas con presencia de insectos auxiliares propios de este agente, dividido entre el número total de plantas muestreadas u observadas y todo ello multiplicado por 100.

4.8.- Nemátodos (*Meloidogyne* spp.)

El género *Meloidogyne* es el más común de los nemátodos encontrados en el cultivo del pimiento. Los nemátodos son gusanos microscópicos no segmentados que constituyen el grupo más abundante de animales multicelulares en el suelo. Son una plaga polífaga, que ataca a más de 2000 especies, donde se incluyen la mayoría de las plantas cultivadas. Ocupan la mayoría de hábitats.



Hembra de *Meloidogyne sp.*

Generalmente pasan el invierno en el suelo en forma de huevos. En primavera a medida que la temperatura del suelo aumenta, los juveniles de segundo estadio J2s, eclosionan, emigran por la tierra y penetran en las raíces de las plantas hospedadoras, donde se establecen en lugares de alimentación. Durante el crecimiento, los juveniles engordan y mudan hasta convertirse en hembras adultas o machos. Las hembras son redondeadas e inmóviles, los machos son filiformes y generalmente abandonan la raíz porque no se alimentan.

Las hembras producen hasta 3000 huevos dentro de una masa gelatinosa. Generalmente los nemátodos agalladores completan su ciclo en menos de un mes dependiendo de la temperatura del suelo y por tanto pueden tener varias generaciones durante un cultivo.

Como otros muchos nemátodos no causan síntomas característicos en las hojas o parte aérea de la planta. Las plantas infectadas por *Meloidogyne sp.* muestran amarilleo, marchitamiento y reducciones de la producción. La infección de las raíces produce engrosamientos característicos o agallas que pueden ser de distintos tamaños dependiendo del número de hembras que alberguen.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestreos:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. Es importante conocer el historial de la parcela, para así poder actuar en consecuencia. Las zonas más sensibles a ataques en el invernadero son aquellas con cierta humedad en el terreno, ya que ésta facilita su dispersión en el suelo.

La detección de la plaga en la planta se realiza, en primer lugar, por un amarilleo y marchitamiento de la planta. Y en segundo lugar, al arrancar la planta, sospechosa de estar afectada por este agente, la presencia de "agallas" o abultamientos en las raíces.

El umbral de tratamiento se supera cuando se observen los primeros daños en las plantas. En parcelas con presencia anterior de nemátodos, se podrá realizar tratamiento antes incluso de la aparición de esos primeros daños.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"Nemátodos: % plantas con presencia".

4.9.- Oidiopsis (*Leveillula taurica*)

Este hongo está ampliamente distribuido, aunque es más frecuente en las áreas secas de Europa y de Asia Central y Occidental, especialmente, en los países en torno a la cuenca mediterránea. No es un patógeno especializado, puede afectar a distintas solanáceas, cucurbitáceas, malváceas, compuestas y algunas leñosas perennes.

El rango de temperatura de esta enfermedad se sitúa entre 10 y 35°C con un óptimo de alrededor de 26°C y la humedad relativa del 70 al 80%. El microclima de los invernaderos le es muy favorable para su desarrollo. El hongo es albergado por numerosas plantas cultivadas y adventicias que le permiten mantenerse durante el invierno.

Se caracteriza por ser un parásito de desarrollo interno, saliendo el micelio a través de los estomas. Habitualmente, la enfermedad se inicia en primavera y en el haz de las hojas bajas. Se origina a partir de las esporas llevadas por el viento.

Los daños directos se manifiestan con manchas amarillas en el haz de la hoja, que se necrosan rápidamente por el centro, en el envés de las cuales puede observarse un fieltro blanquecino. Estas manchas aumentan de tamaño y número y en caso de fuerte ataque, la hoja se seca y se desprende pudiendo llegar a provocar importantes defoliaciones. Este hongo afecta exclusivamente a las hojas.



Hojas de pimiento con manchas blancas pulverulentas en el envés, necrosándose, producidas por *Leveillula taurica*.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son más propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de la enfermedad en la planta es en las hojas.

El umbral de tratamiento se supera cuando se observen plantas con síntomas del hongo y se den las condiciones favorables para su desarrollo. En parcelas con antecedentes de la enfermedad se podrán realizar tratamientos preventivos en época de riesgo a criterio del técnico responsable, basados en condiciones climáticas y estado de desarrollo de la planta.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"Oidiopsis: % plantas con presencia".

4.10.- Podredumbre gris (*Botrytis cinerea*)

Parásito inespecífico que ataca a un alto número de especies vegetales. Puede comportarse como parásito y saprofito.

Este hongo se desarrolla óptimamente en condiciones de alta humedad

relativa (95%) y temperatura ambiental entre 17 y 25°C, siendo la humedad el factor más limitante para la infección. Una excesiva fertilización nitrogenada y situaciones de estrés (hídrico, térmico, luminoso...) sensibilizan a la planta frente a la infección por este hongo. La planta es más vulnerable en la proximidad de la cosecha de los primeros frutos.

Este hongo es capaz de sobrevivir en el suelo o en restos vegetales, dentro del invernadero o en las lindes de éste. El transporte se realiza por el viento o el agua, depositándose sobre las flores, hojas, ramificaciones de la planta o frutos. Los frutos son invadidos a partir de la corola. Es la presencia de agua libre sobre las plantas lo que favorece las contaminaciones.

Las pérdidas más importantes debidas a esta enfermedad se observan anualmente entre los meses de Diciembre a Marzo, en los cultivos bajo invernadero. Los síntomas de la enfermedad son variables, pero en general producen podredumbres blandas, recubiertas de un característico moho gris. Los primeros puntos de infección son las hojas y flores. En el tallo el ataque se produce a través de lesiones y heridas, las cuales provocan pudriciones en las zonas afectadas, y en muchos casos, marchita toda la planta por encima de la lesión. Este hongo provoca la caída de las flores, ya que son muy sensibles, mermando la producción. En los frutos, la enfermedad suele comenzar a partir de restos de flores, picaduras de insectos, etc. En frutos, se producen podredumbres en ápices, pedúnculo u otros puntos en contacto con tejidos florales afectados.

➤ *Estimación del riesgo*

- **Muestras:**

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero.

La detección de esta enfermedad se realiza en todos sus órganos aéreos de la planta: hojas, flores, tallos y frutos.

El umbral de tratamiento se supera cuando se observen los primeros síntomas del hongo en las plantas. En parcelas con antecedentes de esta enfermedad se podrán realizar tratamientos preventivos a criterio del técnico responsable.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"Podredumbre gris: % plantas con presencia".

4.11.- Podredumbre blanca (*Sclerotinia sclerotiorum*)

Este patógeno se encuentra en todo el mundo, aunque la enfermedad es principalmente de condiciones frescas y húmedas.

La germinación se produce en condiciones de alta humedad relativa (superior al 80%) y temperatura suave (óptimo de germinación 15-18°C); si bien este hongo puede vivir en un rango de temperatura de 5 a 30°C. Para que la infección se produzca no basta sólo con una humedad relativa alta, además es necesario que haya agua libre sobre el cultivo.

La enfermedad comienza a partir de los esclerocios presentes en el suelo como resultado de infecciones en las cosechas anteriores.

La duración media de los esclerocios es de 4 a 5 años. Los esclerocios maduros producen los órganos de reproducción que van a dar lugar a las esporas. Éstas se adhieren en su dispersión a todo aquello que encuentran, si bien sólo germinarán cuando dispongan de una fuente de nutrición y humedad relativa adecuada para que se produzca la infección. Los pétalos de las flores una vez infectados provocan una infección secundaria sobre otros órganos de la planta, pudiendo llegar a provocar la muerte de la misma.

El hongo causa una podredumbre blanda, que no produce mal olor, progresiva en tejidos no lignificados, sobretodo en tallos y frutos. Es acuosa al principio y posteriormente se seca más o menos según la succulencia de los tejidos afectados. La zona afectada se cubre de un abundante micelio algodonoso blanco, con numerosos esclerocios, blancos al principio y negros más tarde (1cm de diámetro) que a menudo exudan gotitas de líquido.

En semillero y trasplante produce Damping-off o Caída de Plántulas. Los ataques al tallo con frecuencia colapsan la planta, que muere con rapidez, observándose los esclerocios en el interior del tallo. A partir de la axila de una hoja se produce una mancha que penetra en el tallo y lo deja hueco. En los pedúnculos

florales se produce una podredumbre recubierta de un micelio blanco característico. El principal daño es provocado en tallos y raíces apareciendo en las ramificaciones chancros algodonosos.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero.

La detección de la enfermedad en la planta es en las hojas, tallos y frutos.

El umbral de tratamiento se supera cuando se observen los primeros síntomas del hongo en las plantas. En parcelas con antecedentes de esta enfermedad se podrán realizar tratamientos preventivos a criterio del técnico responsable.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"Podredumbre blanca: % plantas con presencia".

4.12.- Podredumbre de cuello y raíz

La podredumbre de cuello y raíz en el pimiento es producida por una o más especies de hongos, principalmente *Phytophthora sp.*, *Rhizoctonia sp.*, *Fusarium oxysporum* y *Pythium sp.*

Phytophthora: Los daños producidos por este hongo afectan a gran número de plantas cultivadas y provocan diferentes síntomas dependiendo de la especie de que se trate. La aparición de esta enfermedad se ve favorecida por la humedad del suelo elevada y por temperaturas comprendidas entre los 15 y 26°C. El hongo puede ser transportado por el agua de riego, la cual puede estar contaminada por los residuos arrojados a las charcas o a las acequias, cuando no

se tiene la ventaja de disponer de una fuente o de un pozo de riego propio. En semillero y transplante produce marchitamiento, podredumbre de cuello y raíz y "Caída de plántulas".

Pythium: Dentro de este género hay especies muy polífagas, afectan principalmente a plántulas de cultivos hortícolas, ornamentales, extensivos y forestales. Las causas que favorecen el desarrollo de estos hongos son las humedades elevadas en el sustrato o suelo y temperaturas comprendidas entre 30 y 40°C, incrementándose su acción suelos arcillosos, salinos y enarenados con arenas muy finas. El hongo llega a la explotación normalmente a través de semillas infectadas, plantas enfermas, sustratos contaminados y aguas. La enfermedad se disemina a través del agua, conservándose en el suelo y restos de cultivo. Afecta a plántula produciendo "Caída de plántulas" y marras de nascencia. La enfermedad puede aparecer en el semillero y durante el transplante. Las plántulas afectadas quedan dobladas a ras de suelo con un anillo necrosado en el tallo que les rodea y estrangula.

➤ ***Estimación del riesgo***

- ***Muestreos:***

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son más propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de estas enfermedades se realizará en el cuello y raíces de las plantas.

El umbral de tratamiento se supera cuando se observen plantas con síntomas del complejo de hongos y se den las condiciones favorables para su desarrollo (Alta humedad en el suelo y temperaturas entre 15 y 26°C). En cultivos en sustrato o hidropónicos, o en parcelas con antecedentes de la enfermedad se podrán realizar tratamientos preventivos en época de riesgo a criterio del técnico responsable, basados en condiciones climáticas, del suelo o sustrato y del estado de desarrollo de la planta.

- ***Parámetros:***

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"Podredumbre de cuello y raíz: % Total plantas afectadas".

4.13.- Bacteriosis (*Podredumbre blanda*)

Dos son las bacterias más comunes que producen bacteriosis en el cultivo del pimiento:

Roña bacteriana, producida por *Xanthomonas campestris pv. vesicatoria*.

Podredumbre blanda, producida por *Erwinia carotovora subsp. carotovora*.

Roña bacteriana

La humedad relativa óptima es de 85% y la temperatura óptima de 25°C. Puede ser transmitida por semillas; se dispersa por riego por aspersión, viento y salpicaduras de gotas de lluvia. La penetración en los tejidos tiene lugar a través de los estomas de las hojas o por heridas de distintos tipos.

La conservación del inóculo de un año a otro, se realiza en los restos vegetales que quedan en el suelo o en plantas silvestres susceptibles de albergar la bacteria.

Aparece con más frecuencia en invernadero que al aire libre, afectando al pimiento especialmente en zonas cálidas y húmedas. Solo unas pocas horas durante uno o dos días con humedad relativa superior al 85% son suficientes para que se produzca la infección.

En las hojas se manifiesta con manchas oscuras, redondeadas, con un halo húmedo y de 2 a 5mm de diámetro. Las manchas tienden a confluir unas con otras tomando aspecto necrótico y producen finalmente una amplia necrosis del limbo foliar y defoliación. En el tallo aparecen manchas alargadas de color pardo oscuro. En los frutos se observan manchas en forma de pequeñas pústulas roñoso de 1 a 3mm.



Fruto de pimiento afectado por
Xanthomonas campestris pv. vesicatoria.

Podredumbre blanda

Las condiciones favorables para el desarrollo de la enfermedad son altas humedades relativas y temperaturas entre 25 y 35°C, siendo la óptima 22°C.

Esta bacteria puede sobrevivir en el suelo, agua de riego, raíces de malas hierbas, material vegetal, etc. Suele penetrar por heridas en el cuello de las plantas o ser arrastrada por lluvia o viento a la parte aérea de la misma.

Se produce una podredumbre húmeda y blanda del tallo a distintos niveles. En el exterior se observan zonas negruzcas y húmedas, y en el interior la médula pasa de estar inicialmente parda hasta pudrirse, tomando un color oscuro, reblandeciéndose y desprendiendo un olor nauseabundo. En el fruto también puede aparecer podredumbre blanda en la inserción con el pedúnculo. La epidermis del fruto queda rugosa, húmeda, agrietada y hueca.



Podredumbre blanda en fruto de pimiento producida por *Erwinia carotovora subsp. carotovora*.



Restos de frutos de pimiento caídos por *Erwinia carotovora subsp. carotovora*.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo, ya que las condiciones ambientales dentro del invernadero son más propicias para su desarrollo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de estas bacterias en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

El umbral de tratamiento se supera cuando se observen plantas con síntomas de algunas de las mencionadas bacterias y se den las condiciones favorables para su desarrollo. En parcelas con antecedentes de haber padecido alguna de estas bacterias se podrán realizar tratamientos preventivos en época de

riesgo a criterio del técnico responsable, basados en condiciones climáticas y estado de desarrollo de la planta.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en los siguientes apartados:

Agente:

“Bacteriosis: % Total plantas afectadas”.

4.14.- Virus del mosaico del pepino (Cucumber mosaic virus (CMV))

El CMV es un virus ampliamente difundido por todo el mundo especialmente en la zona templada. En España se ha identificado y citado en Valencia, Madrid, Aragón, Cataluña, Baleares, Murcia, Castilla León, Extremadura y Almería (Andalucía).

Este virus posee una gran variedad de huéspedes. Tiene una alta variabilidad genética, lo que permite la aparición de nuevas cepas.

La transmisión de este virus la realizan los vectores de forma no persistente. El insecto adquiere el virus muy rápidamente al alimentarse de plantas enfermas, e inmediatamente es capaz de transmitirlo a plantas sanas, permaneciendo infectivo poco tiempo.

En las hojas apicales se observa un mosaico verde claro-amarillento y una clorosis difusa, acompañada de estrechamiento y distorsión. También se produce una reducción del limbo foliar (filimorfismo) así como rizamiento de los nervios y ausencia de brillo. En fruto se produce reducción del tamaño y alteraciones en forma de anillos concéntricos (cloróticos y/o necróticos) y líneas irregulares con la piel hundida. Además la producción se ve reducida. Este virus se transmite a través de los **Pulgones**.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de este virus en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"Virus mosaico del pepino: % plantas con síntomas".

4.15.- Virus del bronceado del tomate (TSWV)

Este virus tiene una gama muy extensa de huéspedes, lo que dificulta en gran medida su control. Supone uno de los mayores problemas en cultivos bajo plástico del sureste peninsular. Se conoce su extensión a nivel mundial. En la península se extiende por toda la franja costera mediterránea, llegando hasta Huelva.

Se produce necrosis en los puntos de crecimiento, junto con necrosis y aborto de las flores en desarrollo. En las hojas jóvenes se produce mosaico deformante y en viejas aparecen anillos cloróticos concéntricos que más tarde se necrosan. También se produce recurvado hacia el envés. El crecimiento de la planta se ve reducido produciendo enanismo. Los frutos son más pequeños y deformes, presentando áreas necróticas, líneas onduladas o manchas en anillo o irregulares. Este virus se transmite a través de los **Trips**.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de este virus en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

“Virus del bronceado: % plantas con síntomas”.

4.16.- Virus del mosaico del tomate (ToMV)

Es un virus de importancia mundial. En España se ha citado en Andalucía, Valencia y Murcia. La sintomatología que produce este virus está influenciada por la temperatura, la intensidad luminosa, la longitud del día, la edad de la planta, la cepa del virus y el cultivar.

Produce enanismo en las plantas. En hojas los síntomas producidos son de mosaicos entre los nervios, más aparente en hojas apicales; también produce deformación en éstas y caída precoz. En tallo produce manchas o estrías necróticas. En los frutos se observan deformaciones, manchas cloróticas y necróticas, así como reducción del tamaño.

➤ ***Estimación del riesgo***

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de este virus en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

“V. mosaico tomate: % plantas con síntomas”.

4.17.- Virus del mosaico verde atenuado del tabaco (TMGMV)

La extensión de este virus es mundial. En España se ha citado en la región sudeste y Almería.

Los daños directos que causa sobre el cultivo es un mosaico severo y necrosis que puede provocar la defoliación. En fruto aparecen puntos necróticos y deformaciones. En tallo se producen estrías clorótico-necróticas.

➤ *Estimación del riesgo*

- **Muestreos:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de este virus en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"V. m. verde atenuado tabaco: % plantas con síntomas".

4.18.- Virus de la patata (PVY)

Este virus tiene una distribución a nivel mundial. Probablemente la gama natural de huéspedes se limita a las solanáceas, pero mecánicamente se ha transmitido el virus a miembros de otras familias.

Los síntomas son variables dependiendo de la cepa del virus y de la variedad.

En algunas variedades presenta un mosaico con manchas verde oscuras (vein-banding). Las plantas muestran enanismo y el número y tamaño de los frutos disminuye.

En otras variedades aparece necrosis en los nervios de las hojas que con el tiempo llega a afectar a tallos, pedúnculo y frutos. Lo más característico es el desecamiento de las ramas y caída de los frutos inmaduros. En los frutos aparecen manchas, necrosis y deformaciones.

Los virus son parásitos obligados, por lo que no existen actualmente métodos curativos para su control, ya que cualquier producto que actuara contra el virus, también lo haría contra la propia planta. Por tanto, para poder realizar un control sobre las virosis es necesario actuar, sobre los vectores de transmisión.

El modo de transmisión es a través de: Pulgones e inoculación mecánica. La transmisión de este virus la realizan los vectores de forma no persistente. El insecto adquiere el virus muy rápidamente al alimentarse de plantas enfermas, e inmediatamente es capaz de transmitirlo a plantas sanas, permaneciendo infectivo poco tiempo. También se transmite por inoculación mecánica.

Como medidas preventivas y culturales para combatir a este agente, se encuentra:

- Utilizar material vegetal sano procedente de viveros o semilleros autorizados. El Pasaporte Fitosanitario debe conservarse durante un año.
- No asociar cultivos en la misma parcela.
- No abandonar los cultivos al final del ciclo.
- Distanciar en el tiempo la realización de la nueva plantación.
- Usar variedades resistentes o tolerantes, cuando existan.
- Realizar rotaciones de cultivos.
- En caso de que utilizar semillas para ensayos, éstas deben estar perfectamente identificadas y conservar la documentación durante un año.
- Arrancar y eliminar inmediatamente las plantas afectadas por el virus y las colindantes, al inicio de los síntomas.

Realizar tratamientos con productos fitosanitarios específicos contra el vector antes de retirar los restos vegetales de la parcela. Eliminar las plantas mediante transporte en camiones o contenedores cerrados a los centros de tratamiento de residuos vegetales.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de este virus en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

“Virus Y de la patata: % plantas con síntomas”.

4.19.- Virus del mosaico del tabaco (TMV)

Está distribuido mundialmente. Es bastante raro que aparezca debido a que existen numerosas variedades resistentes a dicho virus.

La presencia de este agente en el cultivo causa un mosaico de color verde claro y amarillo y reducción del desarrollo de la hoja. Puede producir también rizado de hojas jóvenes.

En fruto produce deformaciones, manchas, necrosis y reducción del tamaño.

Los virus son parásitos obligados, por lo que no existen actualmente métodos curativos para su control, ya que cualquier producto que actuara contra el virus, también lo haría contra la propia planta. Por tanto, para poder realizar un control sobre las virosis es necesario actuar, sobre los vectores de transmisión.

Los vectores de transmisión pueden ser:

- Mecánico (roce entre plantas, operaciones de cultivo, herramientas y útiles, ropa y calzado, etc.).
- Suelo.

Las principales fuentes de infección son el suelo, sobre todo si se han dejado residuos vegetales infectados, ya que puede mantenerse contaminado durante un largo período de tiempo.

Los patógenos infectan a la planta gracias a las microlesiones que se producen de forma natural sobre las raíces o, más frecuentemente, durante el trasplante. De hecho las plantas desarrolladas a partir de una siembra directa son las menos afectadas por las infecciones.

En cultivos protegidos, así como en semilleros y viveros, la infección primaria puede proceder de virus que se conservan, gracias a su notable resistencia, en estructuras, bandejas, máquinas de siembra, etc. A continuación el virus puede propagarse por las operaciones de cultivo: atado de plantas, recolección, poda, escarda, etc., así como por el roce entre plantas enfermas y sanas, y por el contacto que se produce entre los operarios y las plantas.

Como medidas preventivas y culturales para combatir a este agente, se encuentra:

- Utilizar semillas sanas. En el caso de que lo requieran, deberán tener el Pasaporte Fitosanitario, además de estar registradas. El envase etiquetado debe conservarse durante un año.
- Utilizar material vegetal sano procedente de viveros o semilleros autorizados. El Pasaporte Fitosanitario debe conservarse durante un año.
- No asociar cultivos en la misma parcela.
- No abandonar los cultivos al final del ciclo.
- Distanciar en el tiempo la realización de la nueva plantación.
- Usar variedades resistentes o tolerantes, cuando existan.
- Desinfectar el suelo mediante solarización, antes de realizar la plantación.
- Realizar rotaciones de cultivos.
- Evitar realizar la plantación en un terreno donde exista antecedentes de ataques graves.
- Realizar las labores de cultivo siguiendo siempre el mismo recorrido por pasillos y filas. Se recomienda dividir la parcela por zonas de trabajo, en los que se utilizarán siempre los mismos utensilios y vestimenta.
- En caso de que utilizar semillas para ensayos, éstas deben estar perfectamente identificadas y conservar la documentación durante un año.

- Arrancar y eliminar inmediatamente las plantas afectadas por el virus y las colindantes, al inicio de los síntomas.
- Lavar la ropa de trabajo después de cada visita a la parcela.
- Desinfectar las tuberías y las estructuras de toda la parcela.
- Evitar visitas indiscriminadas a la plantación.
- Eliminar los sustratos de cultivo en aquellas plantaciones en las que haya existido infección.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de este virus en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"V. mosaico tabaco: % plantas con síntomas".

4.20.- Virus del moteado suave del pimiento (PMMV)

El PMMV pertenece uno de los grupos de virus más estudiados. Tanto este, cómo la mayoría de los virus que pertenecen a su grupo se desarrollan en hábitats con climas templados y subtropicales. En el caso del PMMV, su distribución es a nivel mundial. En España está citado en Aragón y en el sudeste peninsular.

Se observa enanismo de la planta, especialmente si se infecta en estado de plántula.

En hojas apicales se produce una clorosis suave y mosaico foliar en forma de manchas verde oscuras, a veces muy suaves.

Los frutos pueden reducir su tamaño, deformarse y presentar mosaico, abullonaduras y a veces depresiones necróticas.

Los virus son parásitos obligados, por lo que no existen actualmente métodos curativos para su control, ya que cualquier producto que actuara contra el virus, también lo haría contra la propia planta. Por tanto, para poder realizar un control sobre las virosis es necesario actuar, sobre los vectores de transmisión.

Los vectores de transmisión pueden ser:

-Semillas.

-Mecánicamente en todas las operaciones de manipulación de plantas.

-Suelo, las principales fuentes de infección son el suelo, sobre todo si se han dejado residuos vegetales infectados, ya que puede mantenerse contaminado no menos de 6 meses, y las semillas que pueden conservar el virus.

Los patógenos infectan a la planta gracias a las microlesiones que se producen de forma natural sobre las raíces o, más frecuentemente, durante el trasplante. De hecho las plantas desarrolladas a partir de una siembra directa son las menos afectadas por las infecciones.

En cultivos protegidos, así como en semilleros y viveros, la infección primaria puede proceder de virus que se conservan, gracias a su notable resistencia, en estructuras, bandejas, máquinas de siembra, etc. A continuación el virus puede propagarse por las operaciones de cultivo: atado de plantas, recolección, poda, escarda, etc., así como por el roce entre plantas enfermas y sanas, y por el contacto que se produce entre los operarios y las plantas.

- Utilizar semillas sanas. En el caso de que lo requieran, deberán tener el Pasaporte Fitosanitario, además de estar registradas. El envase etiquetado debe conservarse durante un año.
- Utilizar material vegetal sano procedente de viveros o semilleros autorizados. El Pasaporte Fitosanitario debe conservarse durante un año.
- No asociar cultivos en la misma parcela.
- No abandonar los cultivos al final del ciclo.
- Distanciar en el tiempo la realización de la nueva plantación.
- Usar variedades resistentes o tolerantes, cuando existan.

- Desinfectar el suelo mediante solarización, antes de realizar la plantación.
- Realizar rotaciones de cultivos.
- Evitar realizar la plantación en un terreno donde exista antecedentes de ataques graves.
- Realizar las labores de cultivo siguiendo siempre el mismo recorrido por pasillos y filas. Se recomienda dividir la parcela por zonas de trabajo, en las que se utilizarán siempre los mismos utensilios y vestimenta.
- En caso de que utilizar semillas para ensayos, éstas deben estar perfectamente identificadas y conservar la documentación durante un año.
- Arrancar y eliminar inmediatamente las plantas afectadas por el virus y las colindantes, al inicio de los síntomas.
- Lavar la ropa de trabajo después de cada visita a la parcela.
- Desinfectar las tuberías y las estructuras de toda la parcela.
- Evitar visitas indiscriminadas a la plantación.
- Eliminar los sustratos de cultivo en aquellas plantaciones en las que haya existido infección.

➤ **Estimación del riesgo**

- **Muestreos:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de este virus en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"V. m. suave pimiento: % plantas con síntomas".

4.21.- Virus del enanismo ramificado del tomate (TBSV)

➤ *Estimación del riesgo*

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de este virus en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"V. enanismo tomate: % plantas con síntomas".

4.21.- Virus del moteado de la parietaria (PmoV)

➤ *Estimación del riesgo*

- **Muestras:**

Los muestreos se realizarán durante todo el cultivo.

Las UMS se eligen de forma aleatoria, abarcando en lo posible todo el invernadero. La detección de este virus en la planta se realizará en las hojas, tallos o frutos, según sea el caso.

- **Parámetros:**

Las anotaciones sobre este agente se realizarán en el programa Triana-Cultivos en el siguiente apartado:

Agente:

"V.moteado parietaria: % plantas con síntomas".

IMPORTANTE: Los virus son parásitos obligados, por lo que no existen actualmente métodos curativos para su control, ya que cualquier producto que actuara contra el virus, también lo haría contra la propia planta. Por tanto, para poder realizar un control sobre las virosis es necesario actuar, sobre los vectores de transmisión.

La siguiente lista muestra otras posibles plagas, virus, hongos o bacterias que pueden afectar al pimiento:

- Araña roja (turkestani) (*Tetranychus turkestani*)
- Gusanos grises (segetum) (*Agrotis segetum*)
- Heliothis (peltigera) (*Heliothis peltigera*)
- Minador americano de las hojas (*Liriomyza trifolii*)
- Minador de hojas (strigata) (*Liriomyza strigata*)
- Minador de hojas (bryoniae) (*Liriomyza bryoniae*)
- Minador sudamericano de las hojas (*Liriomyza huidobrensis*)
- Mosca blanca de los invernaderos (*Trialeurodes vaporariorum*)
- Pulgón negro de las habas (*Aphis fabae*)
- Virus X de la patata (PVX)
- Virus Y de la patata (PVY)
- Virus del mosaico del tabaco (TMV)
- Virus del moteado suave del pimiento (PMMV)
- Alternaria de la solanáceas (*Alternaria solani* Sorauer)
- Antracnosis (*Colletotrichum* sp.)
- Tristeza del pimiento (*Phytophthora capsici*)

4.22.- FAUNA AUXILIAR

En el cultivo del pimiento se pueden encontrar insectos auxiliares que controlan, en mayor o menor medida, las plagas más frecuentes halladas en él.

Entre los más importantes están:

(Pulse sobre el nombre para obtener información detallada del insecto)

Eretmocerus mundus, parásito de mosca blanca.

Eretmocerus eremicus, parásito de mosca blanca.

Macrolophus caliginosus, depredador de mosca blanca.

Nesidiocoris tenuis, depredador de mosca blanca.

Aphidius colemani, parásito de pulgones.

Phytoseiulus persimilis, depredador de ácaros tetraníquidos.

Chrysoperla carnea, depredador de pulgones.

Amblyseius andersoni, depredador de ácaros tetraníquidos.

Diglyphus isaea, parásito de Minador de la hoja.

Encarsia formosa, parásito de mosca blanca.

Amblyseius swirskii, depredador de ácaros tetraníquidos, mosca blanca y trips.

Amblyseius cucumeris, depredador de ácaros tetraníquidos y trips.

Amblyseius californicus, depredador de ácaros tetraníquidos.

Feltiella acarisuga, depredador de ácaros tetraníquidos.

Steinernema carpocapsae, nematodo para el control de orugas.

Adalia bipunctata, depredador de pulgones.

Lysiphlebus testaceipes, parasito de pulgones.

Hypoaspis miles, depredador de trips.

Orius laevigatus, depredador de trips.

Aphidoletes aphidimyza, depredador de pulgones.

Anejo n° 3: Instalación de trampas

Las trampas se instalarán y seguirán según el **Reglamento Específico de Producción Integrada de Cultivos Hortícolas Protegidos (tomate, pimiento, pimiento, judía, calabacín, pepino, melón y sandía)** (Orden de 10 de octubre de 2007, publicado en BOJA 211 de 25 de octubre de 2007)

Se colocarán **placas cromotrópicas amarillas, placas cromotrópicas azules, trampas con feromonas y trampas de luz.**

1.- PLACAS CROMOTRÓPICAS AMARILLAS

➤ Finalidad de la trampa

La finalidad de este tipo de trampa es doble, conocer el momento de entrada de **moscas blancas, pulgones y *Liriomyza*** en la parcela, así como el control de estos insectos.



Trampa cromotrópica amarilla.

➤ N° de trampas

Según el reglamento de producción integrada de hortícolas no hay una cuantificación exacta en el número de unidades a instalar por invernadero, ni por extensión del mismo.

➤ Descripción de la trampa

Son unas tablillas de forma rectangular por lo general de material plástico y color amarillo, recubiertas de pegamento, dotadas de un orificio al cual se le inserta un alambre por lo general plastificado, para facilitar su colocación en algún soporte del invernadero.

Según su uso existen dos tipos, las de monitoreo y las de control.

Las primeras son utilizadas para medir las poblaciones de individuos de los diferentes agentes que se pretende evaluar, están dotadas de unas bandas de papel entre 5-6 unidades, que se van desprendiendo una a una en cada periodo de observación (10-15 días), cuantificándose el número de insectos que se captura en ese periodo, una vez realizada esta operación se cubre la zona de la placa que ha capturado con la banda de papel y se descubre la banda siguiente y así sucesivamente hasta utilizar todas las bandas de la placa, desechándose la misma al hacer uso de todas las bandas.

Las de control están desprovistas de las bandas de papel, su cometido es el de capturar el mayor número posible de insectos, desechándose estas una vez se ha saturado la zona engomada con que cuenta la trampa.

➤ Periodicidad del conteo

Las trampas se deberán de visitar, cada 10 ó 15 días dependiendo de la frecuencia con la que se realicen los muestreos y contabilizándose las capturas en aquellas trampas que su misión es el monitoreo.

➤ Fecha de instalación de las trampas

Las trampas de monitoreo se colocarán antes de implantar el cultivo y en los puntos críticos. Se mantendrán durante todo el ciclo del cultivo.

Las trampas de control se colocaran antes de implantar el cultivo con una densidad elevada.

Con la introducción del agente auxiliar *Nesidiocoris sp.* el número de estas últimas se limitará a los puntos críticos de la parcela.

➤ Cálculo y expresión del índice de capturas

Para determinar el índice de capturas (ATD: Adultos por Trampa y Día), en las trampas de monitoreo, se suma el número de individuos capturados en todas las trampas y se divide por el producto resultante entre el número de trampas y el número de días transcurridos desde la anterior observación o, en el caso de ser la primera observación a realizar, por el número de días transcurridos desde la instalación de las trampas. Es decir:

$$\text{A.T.D.} = \frac{\text{N}^\circ \text{ de adultos capturados}}{\text{N}^\circ \text{ de trampas} * \text{N}^\circ \text{ días transcurridos}}$$

2.- PLACAS CROMOTRÓPICAS AZULES

➤ Finalidad de la trampa

La finalidad de este tipo de trampa es conocer el momento de entrada de **trips** en la parcela, así como el control de estos insectos.



Trampa cromotrópica azul.

➤ N° de trampas

Se empleará una cantidad correspondiente a 100 feromonas/ha en placas azules.

➤ Descripción de la trampa

Son unas tablillas de forma rectangular por lo general de material plástico y color azul, recubiertas de pegamento, dotadas de un orificio al cual se le inserta un alambre por lo general plastificado, para facilitar su colocación en algún soporte del invernadero.

Según su uso existen dos tipos, las de monitoreo y las de control.

Las primeras son utilizadas para medir las poblaciones de individuos del agente que se pretende evaluar, están dotadas de unas bandas de papel entre 5-6 unidades, que se van desprendiendo una a una en cada periodo de observación (10-15 días), cuantificándose el número de insectos que se captura en ese periodo, una vez realizada esta operación se cubre la zona de la placa que ha capturado con la banda de papel y se descubre la banda siguiente y así sucesivamente hasta utilizar todas las bandas de la placa, desechándose la misma al hacer uso de todas las bandas.

Las de control están desprovistas de las bandas de papel, su cometido es el de capturar el mayor número posible de insectos, desechándose estas una vez se ha saturado la zona engomada con que cuenta la trampa.

➤ **Colocación de la trampa**

Las trampas se colgarán a 30-50 cm. por encima del cultivo, pegando el emisor en la parte central de la placa.

Se colocarán al tresbolillo dejando entre 8-10m entre ellas y 5m a partir de la banda.

➤ **Periodicidad del conteo**

Las trampas se deberán de visitar, cada 10 ó 15 días dependiendo de la frecuencia con la que se realicen los muestreos y contabilizándose las capturas en aquellas trampas que su misión es el monitoreo.

➤ **Fecha de instalación de las trampas**

Las trampas de monitoreo se colocarán antes de implantar el cultivo y en los puntos críticos. Se mantendrán durante todo el ciclo del cultivo.

Las trampas de control se colocaran antes de implantar el cultivo con una densidad elevada.

➤ **Cálculo y expresión del índice de capturas**

Para determinar el índice de capturas (ATD: Adultos por Trampa y Día), en las trampas de monitoreo, se suma el número de individuos capturados en todas las trampas y se divide por el producto resultante entre el número de trampas y el número de días transcurridos desde la anterior observación o, en el caso de ser la primera observación a realizar, por el número de días transcurridos desde la instalación de las trampas. Es decir:

$$\text{A.T.D.} = \frac{\text{N}^{\circ} \text{ de adultos capturados}}{\text{N}^{\circ} \text{ de trampas} * \text{N}^{\circ} \text{ días transcurridos}}$$

3.- TRAMPAS CON FEROMONAS

3. 1- ORUGAS

➤ **Finalidad de la trampa**

La finalidad de este tipo de trampa es conocer el momento de entrada de **lepidopteros (Heliotis, Plusia, Rosquilla negra y Rosquilla verde)** en la parcela, así como el control de estos insectos.



Trampa cromotrópica amarilla con feromona.

➤ **Nº de trampas**

Se empleará una cantidad entre 3-5 trampas/ha y rodeadas de trampas adhesivas azules.

➤ **Descripción de la trampa**

Son unas tablillas de forma rectangular por lo general de material plástico y color amarillo, dotadas de un orificio al cual se le inserta un alambre por lo general plastificado, añadiéndose una ficha con atrayente sexual.

➤ **Colocación de la trampa**

Se colocarán tanto en el interior del invernadero o en los márgenes de la parcela.

3. 2- TRIPS

➤ Finalidad de la trampa

La finalidad de este tipo de trampa es mejorar la sensibilidad de las placas de monitoreo para **Trips** (*Frankliniella occidentalis*), particularmente en condiciones de niveles bajos de infestación en la parcela.



Trampa cromotrópica azul con feromona específica para trips.

➤ N° de trampas

Se empleará una dosis de 100 feromonas/ha en placas azules.

➤ Colocación de la trampa

Las placas se cuelgan a 30-50 cm por encima del cultivo pegando el emisor en la parte central de la placa. Colocarlas a tresbolillo dejando 8-10 m entre ellas y 5m a partir de la banda.

Anejo n° 4: Variables de la aplicación Triana a cumplimentar en la RAIF

AGENTE	PARÁMETRO A RELLENAR EN EL PROGRAMA TRIANA
Araña roja (<i>Tetranychus urticae</i>, <i>Tetranychus turkestanii</i>, <i>Tetranychus evansi</i>...)	Araña roja: % plantas con presencia
	Amblyseius andersoni: % plantas con presencia
	Phytoseiulus persimilis: % plantas con presencia
	Amblyseius californicus: % plantas con presencia
	Amblyseius swirskii: % plantas con presencia
	Feltiella acarisuga: % plantas con presencia
Araña blanca (<i>Polyphagotarsonemus latus</i>)	Araña blanca: % plantas con presencia
	Amblyseius californicus: % plantas con presencia
	Amblyseius swirskii: % plantas con presencia
	Amblyseius cucumeris: % plantas con presencia
Mosca blanca (<i>Bemisia tabaci</i>, <i>Trialeurodes vaporariorum</i>)	M. blanca: % plantas con presencia
	Amblyseius swirskii: % plantas con presencia
	Encarsia formosa: % plantas con presencia
	Macrolophus caliginosus: % plantas con presencia
	Nesidiocoris tenuis: % plantas con presencia
	Eretmocerus eremicus: % plantas con presencia
	Eretmocerus mundus: % plantas con presencia
Pulgón (<i>Aphis gossypii</i>, <i>Myzus persicae</i>, <i>Macrosiphum euphorbiae</i>)	Pulgón: % plantas con presencia
	Momias: % plantas con presencia
	<i>Virus mosaico del pepino</i> : % plantas con síntomas
	<i>Virus Y de la patata</i> : % plantas con síntomas
	<i>Adalia bipunctata</i> : % plantas con presencia
	<i>Aphidius colemani</i> : % plantas con presencia
	<i>Aphidoletes aphidimyza</i> : % plantas con presencia
	<i>Chrysoperla carnea</i> : % plantas con presencia
	<i>Lysiphlebus testaceipes</i> : % plantas con presencia
Trips (<i>Frankliniella occidentalis</i>)	F.occidentalis: % plantas con presencia
	F.occidentalis: % frutos con daños
	<i>Virus del bronceado</i> : % plantas con síntomas
	Amblyseius swirskii: % plantas con presencia
	<i>Hypoaspis miles</i> : % plantas con presencia
	Amblyseius cucumeris: % plantas con presencia
	<i>Orius laevigatus</i> : % plantas con presencia
Orugas (<i>Helicoverpa armigera</i>, <i>Heliothis peltigera</i>, <i>Chrysodeixis chalcites</i>, <i>Autographa gamma</i>, <i>Trichoplusia ni</i>, <i>Spodoptera littoralis</i>, <i>Spodoptera exigua</i>)	Orugas: % plantas con larvas o daños recientes
	Orugas: % frutos con daños
	<i>Steinernema carpocapsae</i> : % plantas con presencia
	<i>Nabis pseudoferus ibericus</i> : % plantas con presencia
Liriomyza (<i>Liriomyza trifolii</i>, <i>L. strigata</i>, <i>L. bryoniae</i>, <i>L. huidobrensis</i>)	Minador: % plantas con larvas vivas
	<i>Diglyphus isaea</i> : % plantas con presencia
Nemátodos (<i>Meloidogyne javanica</i>, <i>Meloidogyne arenaria</i>)	Nemátodos: % plantas con presencia

Podredumbre de cuello y raíces (<i>Phytophthora sp, Pythium sp, Rhizoctonia sp, Fusarium oxysporum</i>)	Podred. cuello y raíz: % Total plantas afectadas
Oidiopsis (<i>Leveillula taurica</i>)	Oidiopsis: % plantas con presencia
Podredumbre gris (<i>Botrytis cinerea</i>)	Podredumbre gris : % plantas con presencia
Podredumbre blanca (<i>Sclerotinia sclerotiorum</i>)	Podredumbre blanca : % plantas con presencia
Verticilliosis (<i>Verticillium dahliae</i>)	Verticillium: % plantas afectadas
Bacteriosis (<i>Erwinia carotovora subsp. Carotovora, Xanthomonas campestris pv. vesicatoria</i>)	Bacteriosis: % Total plantas afectadas
TSWV (Tomato Spotted Wilt Virus)	Virus del bronceado: % plantas con síntomas
ToMV (Tomato Mosaic Virus)	Virus del mosaico del tomate: % plantas con síntomas
CMV (Cucumber Mosaic Virus)	Virus del mosaico pepino: % plantas con síntomas
TBSV (Tomato Bushy Stunt Virus)	V. enanismo tomate: % plantas con síntomas
PVY (Potato Virus Y)	Virus Y de la patata: % plantas con síntomas
TMV (Tobacco Mosaic Virus)	V. mosaico tabaco: % plantas con síntomas
PMMV (Pepper Mild Mosaic Mottle Virus)	V. m. suave pimiento: % plantas con síntomas
PmoV (Parietaria Mottle Harvirus)	V. moteado parietaria: % plantas con síntomas
TMGMV (Tobacco Mild Green Mosaic Virus)	V.m. verde atenuado tabaco: % plantas con síntomas

Anejo n° 5: Información contenida en la página Web de la RAIF

INFORMACIÓN CONTENIDA EN LA PÁGINA WEB DE LA RAIF

Tal y como se ha comentado en el documento principal al que pertenece este anejo, la dirección para entrar en la página web de la RAIF es la siguiente:

<http://www.juntadeandalucia.es/agriculturaypesca/raif/raif.html>

De este modo, al acceder a dicha dirección aparece la pantalla tal y como se muestra en la imagen 1.



Imagen 1: Pantalla de inicio de la página Web de la RAIF

Desde esta pantalla se podrá acceder a la información de los cultivos (documental o gráfica).



Imagen 2: Acceso a la información

Para ello, se posicionara el cursor del ratón sobre el icono elegido y pulsando sobre el mismo, accederemos a la información documental (Informes Fitosanitarios) o gráfica (Visor RAIF).

- **INFORMES FITOSANITARIOS.**



Imagen 3: Documentos – Informes Fitosanitarios

Al elegir la opción Informes Fitosanitarios aparece la pantalla tal y como podemos observar en la imagen 3, con la posibilidad de acceder a diferentes tipos de informes (Autonómicos, Provinciales e Históricos).

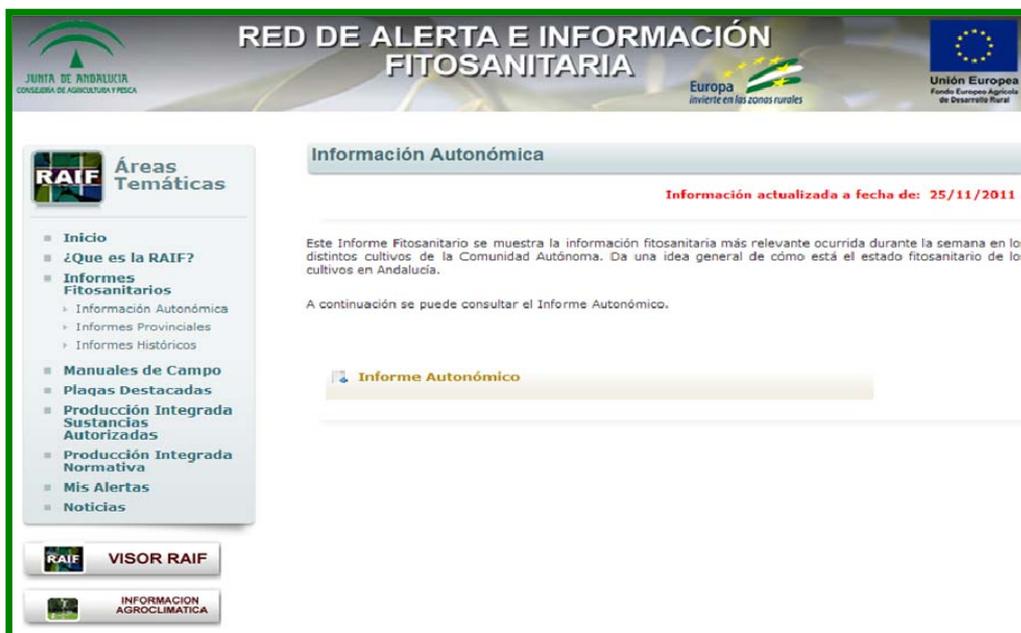


Imagen 4: Informes Autonómicos

Pulsando el icono de Informe Autonómico accedemos al documento en donde se sintetiza y contrasta la información entre las diferentes provincias referidas a cada cultivo.



RED DE ALERTA E INFORMACIÓN FITOSANITARIA

JUNTA DE ANDALUCÍA
CONSEJERÍA DE AGRICULTURA Y PESCA

Europa
Invierte en las zonas rurales

Unión Europea
Fondo Europeo Agrícola de Desarrollo Rural

RAIF Áreas Temáticas

- Inicio
- ¿Que es la RAIF?
- Informes Fitosanitarios
 - Información Autonómica
 - Informes Provinciales
 - Informes Históricos
- Manuales de Campo
- Plagas Destacadas
- Producción Integrada Sustancias Autorizadas
- Producción Integrada Normativa
- Mis Alertas
- Noticias

RAIF VISOR RAIF

INFORMACION AGROCLIMÁTICA

Informes provinciales

Información actualizada a fecha de: 25/11/2011

El Informe Provincial tiene la finalidad de informar sobre la situación fitosanitaria de la provincia. En el se expone semanalmente la situación e incidencia de las plagas y enfermedades, el estado fenológico, las prácticas realizadas, información meteorológica y las recomendaciones para facilitar el buen estado fitosanitario de los diferentes cultivos de la provincia. El usuario puede acceder además a la información del cultivo que más le interese, con información puntual sobre los aspectos principales del cultivo.

A continuación se pueden consultar los Informes de cada una de las provincias:

HUELVA SEVILLA CÁDIZ CORDOBA MALAGA GRANADA JAEN ALMERIA

Almería || Cádiz || Córdoba || Granada || Huelva || Jaén || Málaga || Sevilla

Imagen 5: Informes Provinciales

Pulsando el icono de Informes provinciales, nos aparece una nueva ventana en donde se representa el mapa de la comunidad autónoma andaluza con la delimitación de cada una de las provincias, ver imagen 5. Pulsando sobre la silueta de la provincia elegida, surge una nueva ventana en donde figura una relación con los cultivos que se realiza su seguimiento.

RED DE ALERTA E INFORMACIÓN FITOSANITARIA

JUNTA DE ANDALUCÍA
CONSEJERÍA DE AGRICULTURA Y PESCA

Europa
Invierte en las zonas rurales

Unión Europea
Fondo Europeo Agrícola de Desarrollo Rural

RAIF Áreas Temáticas

- Inicio
- ¿Que es la RAIF?
- Informes Fitosanitarios
 - Información Autonómica
 - Informes Provinciales
 - Informes Históricos
- Manuales de Campo
- Plagas Destacadas
- Producción Integrada Sustancias Autorizadas
- Producción Integrada Normativa
- Mis Alertas
- Noticias

RAIF VISOR RAIF

INFORMACION AGROCLIMÁTICA

Informes de Sevilla

Información actualizada a fecha de: 25/11/2011

Seleccione el Informe Provincial o el Informe Fitosanitario de cada uno de los cultivos de la provincia de Sevilla. El disponer de información del pasado de la condiciones fitosanitarias de un cultivo sirve para poder analizar comparativamente su estado en el presente. Conocer las condiciones ambientales, nivel de ataque de los diferentes agentes, fenología y prácticas realizadas en el cultivo que se dieron en ese momento puede ayudar a comprender la situación en el que se desarrolla actualmente.

- Provincial
- Algodón
- Cítricos
- Olivar
- Vid
- Remolacha
- Arroz
- Dehesa

Imagen 6: Informes Provinciales

Una vez seleccionado el cultivo, accedemos al documento en donde se sintetiza y compara la evolución de los diferentes agentes entre las diferentes Zonas Biológicas.

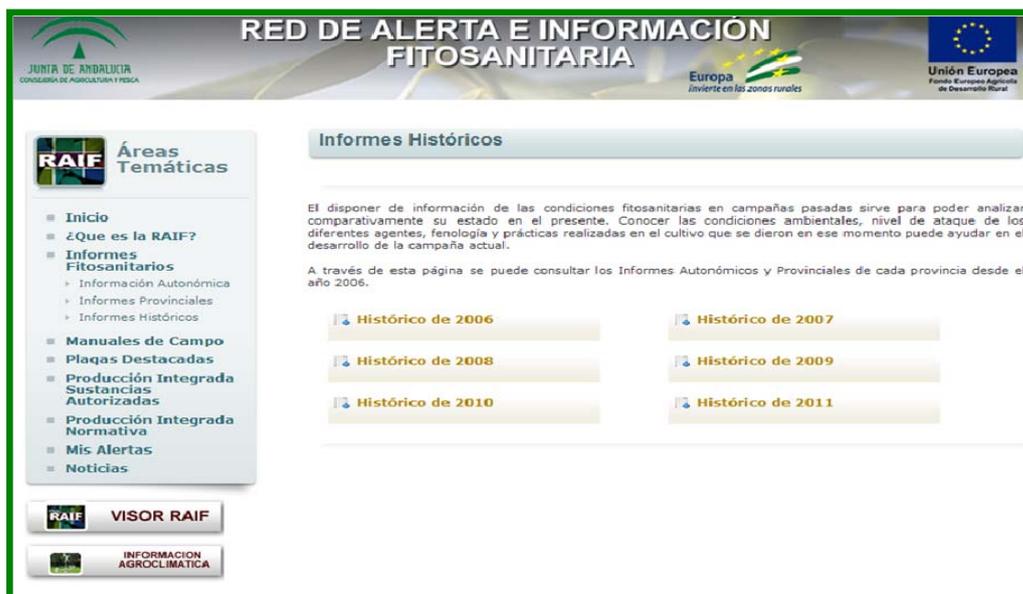


Imagen 7: Informes Históricos

Pulsando el icono de Informes históricos, nos aparece una nueva ventana en donde se puede acceder a los informes de campañas anteriores. Esta ventana cuenta con tantos iconos como años de seguimiento se han venido realizando. Pulsando en cada uno de estos iconos accedemos tanto a los informes autonómicos como los diferentes informes provinciales que se han venido editando en cada una de las campañas.

VISOR RAIF.



Imagen 8: Acceso al Visor RAIF

Para acceder a la información gráfica, pulsamos sobre el icono “Visor RAIF”, generándose una nueva ventana que se encuentra dividida en tres partes.

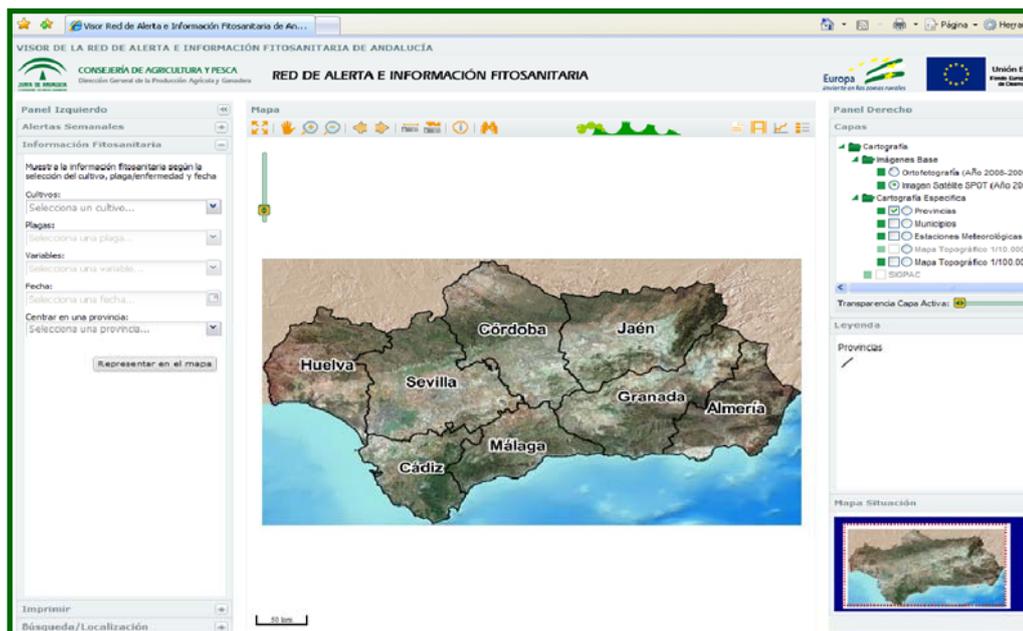


Imagen 9: Visor RAIF

Un panel izquierdo, en donde podemos seleccionar diferentes tipos de Cultivos, Plagas, Variables, Fechas, etc...

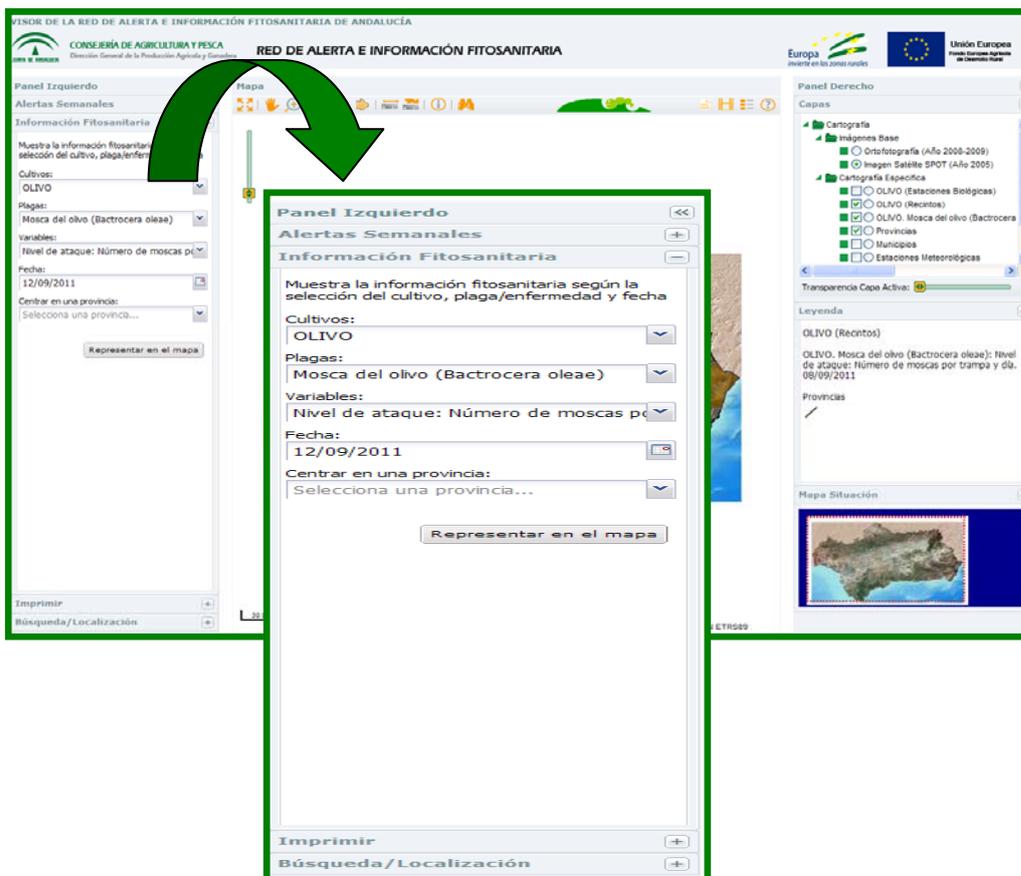


Imagen 10: Panel izquierdo del Visor RAIF

Por defecto el resultado gráfico de las variables seleccionadas nos muestra la representación en todas las provincias de la comunidad autónoma que se lleva el seguimiento del cultivo seleccionado. Si lo que pretendemos es centrar nuestra búsqueda en una provincia determinada, tendremos que seleccionarla previamente.

Otra opción que se facilita en este panel izquierdo es la posibilidad de localizar ciertos parajes y ubicarlos en el mapa, para ello en la parte inferior se dispone de la pestaña Búsqueda/Localización , en donde introduciremos el nombre del paraje, ver imagen 11.

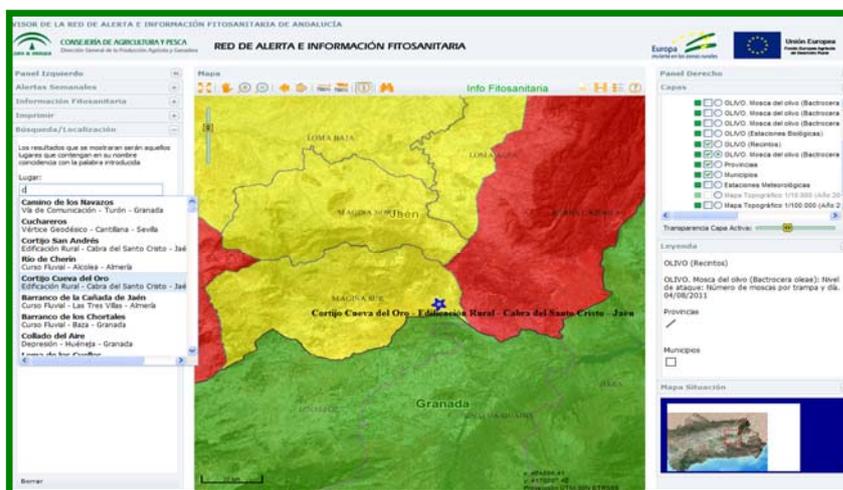


Imagen 11: Panel central del Visor RAIF

Otra parte central, en donde podemos ver gráficamente el resultado de las diferentes variables seleccionadas en el panel izquierdo de la imagen 6.

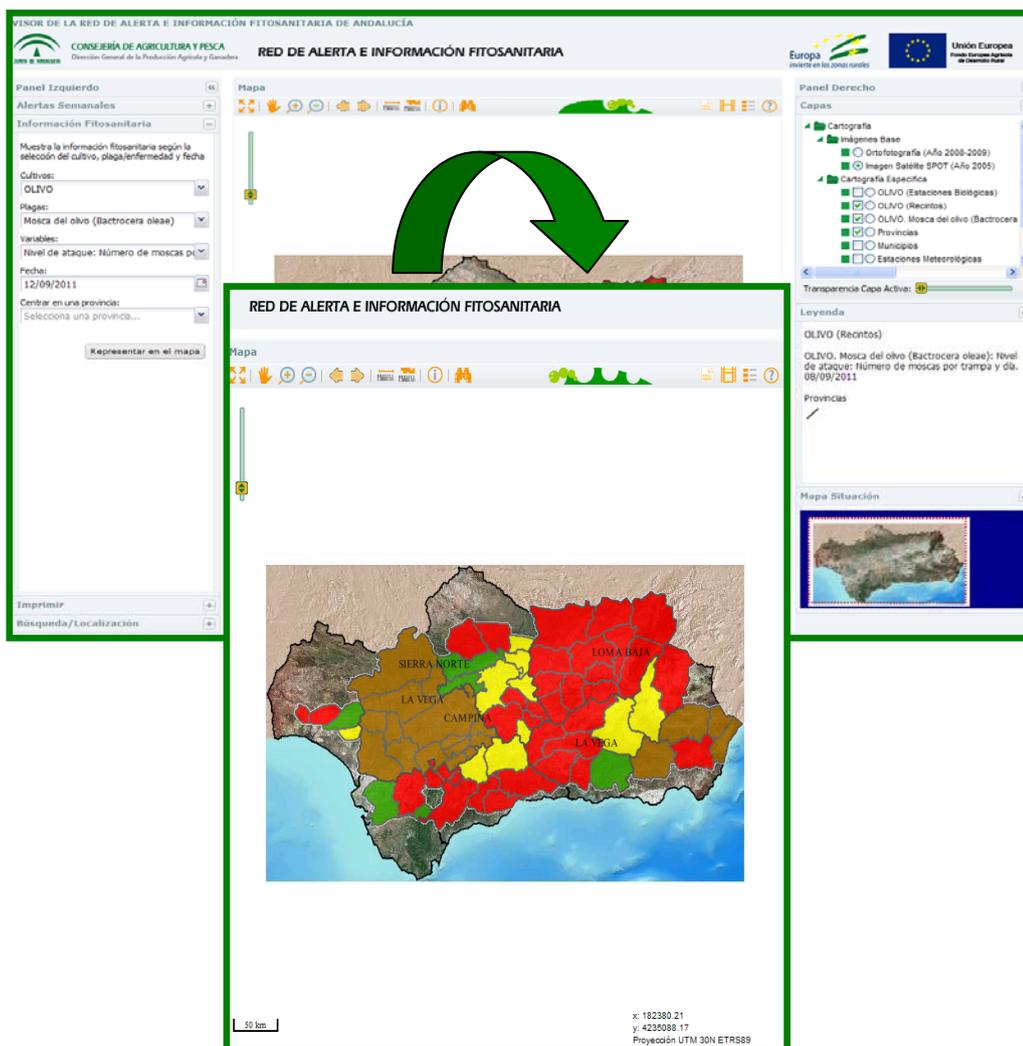


Imagen 12: Panel central del Visor RAIF

En la parte inferior, se encuentra la escala de la imagen editada y las

coordenadas UTM – X e Y en la proyección UTM 30N ETRS89, de la situación en que se encuentra el cursor del ratón en cada momento.

En esta parte central, se cuenta con una serie de iconos situados en la parte superior, a modo de herramientas, en donde podemos realizar diferentes acciones como:



- Zoom a la máxima extensión.



- Navegar; permite desplazar la imagen.



- Acercar, alejar; permite hacer zoom sobre la imagen.



- Anterior, siguiente; permite cambiar a las imágenes editadas anteriormente.



- Medir distancias; permite conocer la distancia entre puntos señalados en el mapa editado.



- Medir superficies; permite conocer la superficie englobada entre una serie de puntos señalados en el mapa editado.



- Muestra información de cualquier punto que seleccionamos en el mapa editado.



- Localización de parcelas por provincia, municipio, polígono, parcela y recinto.



- Informes; da acceso a los informes del periodo seleccionado.



- Animación de estados fitosanitarios; permite seleccionar plaga, variable, periodo de tiempo y provincia.



- Muestra la leyenda de la capa activa.



- Acceso al manual de usuario del Visor RAIF.

- Información Fitosanitaria por cultivos y agentes.

Y una tercera parte, el panel derecho, en donde se recoge la información de las gráficas editadas.

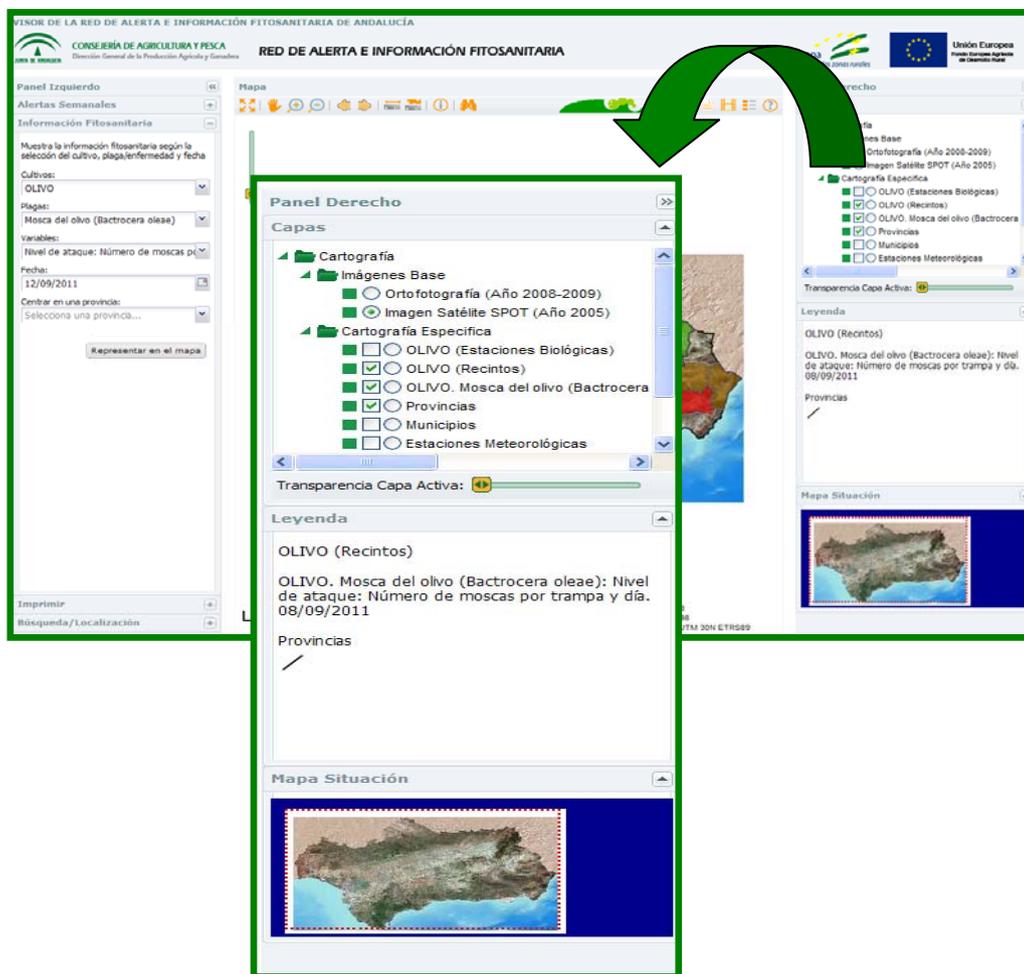


Imagen13: Panel derecho del Visor RAIF

El visor gráfico tiene la particularidad de ir acumulando las gráficas que se van editando y tenerlas disponibles en cualquier momento, contando con la posibilidad de solaparlas entre si.

Otra forma de editar la información obtenida de los muestreos de campo es mediante la representación de gráficas de evolución, a continuación se puede ver un ejemplo de ellas.



Imagen 14: GRÁFICA

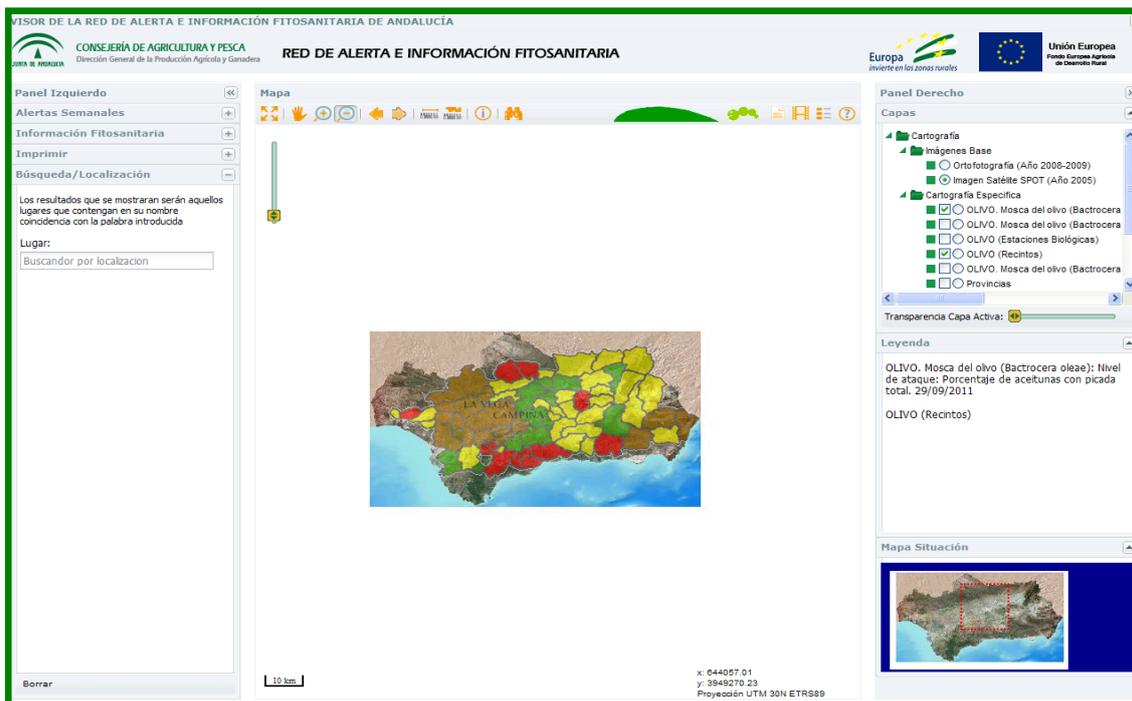


Imagen 15: MAPA

Para acceder a la información biológica de cada agente, pulsaremos sobre el icono, **Info Fitosanitaria** que viene situado en la parte central del visor.

Una vez pulsado este icono, nos aparecerá una nueva ventana en donde se

elegirá el cultivo y una vez seleccionada la plaga, surgirá en el margen derecho de la misma, un icono con la imagen de la plaga; para acceder a la información relacionada con ella, pulsaremos sobre dicha imagen, lo que facilitará el acceso a su información biológica.



Imagen 16: Acceso a la información biológica de los agentes por cultivos



Imagen17: Ayuda de la aplicación Triana para el agente seleccionado

Mosca del olivo *Bactrocera oleae* (= *Dacus oleae*)

DESCRIPCIÓN

El **adulto** es una típica mosca, de 4-5 mm de longitud, cuerpo de tonos marrones con un triángulo de color amarillento en el dorso. Sus alas transparentes presentan una pequeña mancha oscura en sus extremos. Las hembras son algo mayores que los machos y tienen al final del abdomen un oviscapto muy visible.

El **huevo** es blanco, alargado y cilíndrico, de 0,7x0,2 mm. Son depositados bajo la epidermis de la aceituna en una pequeña cámara que la hembra prepara con su oviscapto. **Exteriormente** sólo se aprecia un pequeño corte en la piel y una manchita, aceitosa en un principio, que se encallece y se vuelve marrón en pocos días.

La **larva** es la característica de los dípteros, en forma de huso, con la cabeza muy pequeña y el final del abdomen ancho, de color transparente a blanco. Alcanza los 7-8 cm en máximo desarrollo.

La **pupa** tiene forma de barril, de color castaño.

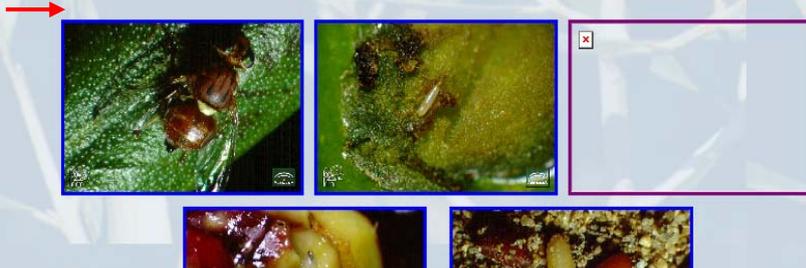


Imagen 18: Descripción de la plaga, dentro de la ayuda

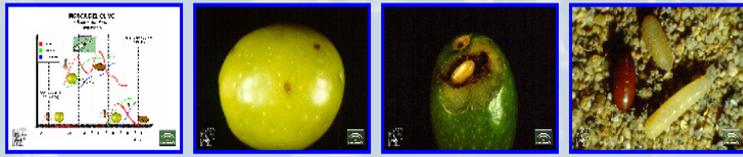
Mosca del olivo *Bactrocera oleae* (= *Dacus oleae*)

CICLO BIOLÓGICO

Los adultos **vuelan** durante casi todo el año, bajando sus poblaciones hasta casi desaparecer en abril y mayo. A partir de Junio, coincidiendo con periodos de temperatura suaves y lluvias, se inicia la puesta en la aceituna, pero con intensidad variable según los años y zonas. Estos huevos sufren a veces una elevada mortandad debido a las altas temperaturas y la baja humedad ambiental.

En otoño la mosca se activa de forma notable, aumentando progresivamente los índices de **aceituna picada** y rápidamente empiezan a encontrarse todos los estados de desarrollo, solapándose las generaciones. El número de éstas es variable, dependiendo fundamentalmente de la climatología y la disponibilidad de variedades receptoras.

La larva se alimenta de la pulpa y cuando llega el final de su desarrollo, o hace una cámara y se transforma en **pupa** en el interior del fruto, o **se tira al suelo** y se entierra para completar su transformación. El adulto aparece unos días más tarde (depende principalmente de la temperatura) y continúa poniendo mientras encuentre aceitunas.




 PAG ANTERIOR MOSCA DEL OLIVO PAG SIGUIENTE

Imagen 19: Ciclo biológico de la plaga, dentro de la ayuda

Mosca del olivo *Bactrocera oleae* (= *Dacus oleae*)

DAÑOS

- En **aceituna para aceite**: El fruto picado muy temprano (Junio-Agosto) madura precozmente y cae antes de la recolección. La aceituna picada posteriormente (Octubre - Noviembre) no suele caerse anticipadamente por lo que si se coge del árbol (vuelo) y se procesa rápidamente, el aceite obtenido sigue siendo de buena calidad. Si se coge del suelo o tarda en extraerse el aceite, éste se perjudica mucho.
- En **aceituna de mesa**, la marca que deja la hembra al poner el huevo, el **escudete** que a veces se origina y la **destrucción de tejidos** durante su evolución larvaria, deprecian el fruto.




◀ PAG. ANTERIOR
🏠 MENÚ
▶ PAG. SIGUIENTE

Imagen 20: Daños de la plaga, dentro de la ayuda

Mosca del olivo *Bactrocera oleae* (= *Dacus oleae*)

REGULACIÓN DE POBLACIONES

Se **regulan (ver tabla)** principalmente por las temperaturas altas de verano (empiezan a causar problemas a la mosca a partir de los 35°C y es letal por encima de los 39-40°C). Sin embargo, los **enemigos naturales** tienen un papel muy reducido. El himenóptero parásito *Opius concolor* aparece en algunas comarcas.

REGULACIÓN DE POBLACIONES	
CONDICIONES	Temperatura alta (35-40°C)
INDICADORES	Presencia de machos y hembras en el fruto
MANEJO	Control de la población
PREVENCIÓN	Control de la población
TRATAMIENTO	Control de la población

◀ PAG. ANTERIOR
🏠 MENÚ
▶ PAG. SIGUIENTE

Imagen 21: Regulación de poblaciones, dentro de la ayuda

Mosca del olivo *Bractocera oleae* (= *Dacus oleae*)

SEGUIMIENTO DE LAS POBLACIONES

Para medir los niveles de población de adultos pueden emplearse [placas amarillas](#) engomadas con atrayente sexual (feromona) o [mosqueros](#) con atrayente alimenticio (fosfato biamónico al 4%). Las hembras capturadas nos permitirán obtener el porcentaje de hembras con huevos (IF), y determinar el número de huevos por hembra, que nos servirá para calcular el índice de riesgo (IR).

El número de moscas capturadas está influido, además de por la población existente, por las condiciones climatológicas: viento, temperatura, lluvia ..., por lo que para tomar decisiones hay que observar también el [número de aceitunas picadas](#) (o mejor, aceitunas picadas con mosca viva).

Para calcular el porcentaje de aceituna picada se tomarán 20 árboles al azar y de cada uno de ellos, en caso de aceitunas para molino, 10 frutos (si hay menos del 10% de aceituna picada) o 20 frutos (si el % es mayor de 10). Si la aceituna es para verdeo, se deberán tomar 50 por cada árbol.




PAG. ANTERIOR
MENÚ MOSCA DEL OLIVO
PAG. SIGUIENTE

Imagen 22: Seguimiento de poblaciones, dentro de la ayuda

Mosca del olivo *Bractocera oleae* (= *Dacus oleae*)

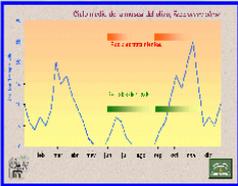
ESTRATEGIA DE LUCHA

Para combatir los adultos resulta eficaz la mezcla de insecticida y atrayente alimenticio o sexual, aplicado en bandas o parcheo (zonas limitadas del árbol). Los tratamientos contra las larvas en fruto, aplicados en la totalidad de la plantación, con insecticidas organofosforados de gran poder penetrante, resultan eficaces.

Actualmente se están ensayando diferentes técnicas de trapeo masivo contra los adultos, empleando trampas con cebo alimenticio, en algunos casos combinadas con atrayente sexual, un sistema de podría ser de gran utilidad también para agricultura ecológica.

La [lucha](#) contra la mosca del olivo no es difícil y la única gran dificultad estriba en la [coincidencia del vuelo](#) con la recolección. Suele ser suficiente con anticipar la cosecha lo máximo posible y aplicar cebos insecticidas contra los adultos cuando comienzan a volar. En el momento en que la aceituna empieza a picarse (más del 2-3% en aceituna para almazara y del 1% para verdeo) hay que emplear larvicidas teniendo siempre en cuenta el plazo de seguridad de los productos para evitar residuos en la fruta.

En caso de recurrir a los tratamientos químicos, se utilizarán las materias activas autorizadas: Ver aquí la tabla de [materias activas/plagas](#) (o de [plagas/materias activas](#)) autorizadas en el Reglamento de Producción Integrada del Cultivo del olivo.



PAG. ANTERIOR
MENÚ MOSCA DEL OLIVO
PAG. SIGUIENTE

Imagen 23: Estrategia de lucha, dentro de la ayuda