

SEGUIMIENTO DE LA DIVERSIDAD BIOLÓGICA

Captura-recaptura espacialmente explícita (SCR)

José Jiménez García-Herrera (IREC-CSIC)

Universidad de Castilla-La Mancha

Los modelos de captura-recaptura espacialmente explícitas (SCR) son herramientas avanzadas que sirven para realizar inferencias sobre los tamaños poblacionales (número y densidad) y las distribuciones espaciales de las especies, y por ello pueden ser utilizadas para estudios de selección de hábitat, conectividad, co-ocurrencia, etc. Los modelos abiertos (OpenSCR) permiten estimar además parámetros demográficos (natalidad y mortalidad/supervivencia) que son también espacialmente explícitos. Los modelos SCR resultan herramientas imprescindibles para conocer el estado de conservación real de especies elusivas.

Hay dos grupos de aproximaciones a SCR: MLE, con software de extraordinaria calidad, de uso sencillo y salidas gráficas muy atractivas, como secr (Efford, 2020) y oSCR (Sutherland et al., 2018), y bayesianas (Royle et al., 2014), que pueden resultar más complejas de aprender, pero que son extraordinariamente versátiles y pueden ser modificadas para adaptarse a diferentes necesidades. Estas últimas son las que vamos a estudiar. Vamos a ejecutarlas usando R (R Core Team, 2020) y Nimble (De Valpine et al., 2017).

Repetid los análisis que se ejecutan aquí, cambiando cada uno de vosotros los valores de número de ocasiones de muestreo K y el valor de rnd que controla la aleatoriedad de la simulación. Para ampliar conocimientos resulta adecuado el libro $Spatial\ Capture-Recapture$ de Royle et al. (2017) https://www.sciencedirect.com/book/9780124059399/spatial-capture-recapture.

1. Simulación de datos

Vamos a simular datos en R y a ejecutar el modelo SCR. En este caso vamos a trabajar con detección/no detección, con una distribución binomial, aunque es muy sencillo cambiarlo y trabajar con conteos, usando una distribución de Poisson (podeis verlo en el código). El nivel de precisión que podemos obtener con estas estimas va a depender en buena parte del número de recapturas, que a su vez depende de la detectabilidad (λ_0), el número de ocasiones de muestreo K y la relación entre la distancia entre trampas/cámaras y el movimiento de



los animales (σ) . Para generar los datos simulados vamos a cargar varios paquetes de R y un conjunto de funciones que he compilado y modificado para ser utilizadas aquí.

```
> source("SCR_functions.R") # Funciones de interés
> library(scrbook)
                             # Atención, scrbook no está en CRAN
> library(spatstat)
> library(mcmcOutput)
> library(coda)
> library(lattice)
```

Datos a simular. Aquí debeis cambiar vosotros el valor de K. La detectabilidad, si queréis cambiarla, debéis modificar la función original $SimSCR\theta$.

```
> N <- 50 # Tamaño de población
> K <- 15 # Ocasiones de muestreo
> J <- 100 # Número de trampas
```

Vamos a generar nuestros datos. Los veremos gráficamente y exploraremos con str:

```
> data <- SimSCRO(N=N, K=K, array3d = TRUE, discard0=TRUE, rnd=2013)
> str(data)
```

```
List of 10
         : int [1:38, 1:100, 1:15] 0 0 0 0 0 0 0 0 0 ...
$ traplocs: int [1:100, 1:2] 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 ...
         : num [1:2] -0.25 11.25
$ xlim
$ ylim
          : num [1:2] -0.25 11.25
$ N
           : num 50
$ p0
          : num 0.1
$ alpha1 : num 2
$ sigma
          : num 0.5
$ K
           : num 15
           : num [1:50, 1:2] 5.08 10.7 8.78 8.53 2.65 ...
  ... attr(*, "dimnames")=List of 2
  .. ..$ : NULL
  .. ..$ : chr [1:2] "sx" "sy"
> S<-data$S
               # Ubicación espacial de todos los animales generados
> y3d<-data$Y # Matriz de captura
> (detections <- sum(y3d)) # Total de detecciones
```



```
[1] 94
> (nind <- dim(y3d)[1])
                          # individuos detectados
[1] 38
> X <- data$traplocs
                             # trampas (o cámaras-trampa)
> K <- data$K
                             # ocasiones de captura
> J \leftarrow nrow(X)
                             # total de cámaras
> M <- 150 # Aumentado de datos
> # Espacio de estados
> xlim <- data$xlim</pre>
                             # ubicaciones x que limitan el espacio de estados
> ylim <- data$ylim</pre>
                             # ubicaciones y que limitan el espacio de estados
> area <- diff(xlim)*diff(ylim)</pre>
                                        # área afectada por el muestreo
> y <- apply(y3d,c(1,2),sum); sum(y) # matriz de captura reducida sobre K
Γ17 94
> # Aumentado de datos:
> yaug<-array(0,c(M,J))
> yaug[1:nind,]<-y[1:nind,]</pre>
```

Vamos a plotear las capturas y crear el spiderplot. En el spiderplot representamos las trampas o detectores (en este caso utilizamos cruces; en la versión estándar usando scrbook son puntos). Con puntos en rojo, representamos los individuos de la población, diferenciando con relleno los observados, y con solo contornos, los no observados. Los círculos en gris transparentes son las observaciones realizadas en cada cámara trampa, y tienen un tamaño proporcional al número de observaciones. Los puntos en violeta son promedio de las detecciones de cada individuo en el total de cámaras donde se ha detectado, y vienen a ser una aproximación naïve de los centros de actividad. Las líneas en negro representan el movimiento del animal entre diferentes trampas (que lo denominamos recapturas espaciales).

```
> captured<-apply(y3d,1,sum)
> captured[captured>1]<-1
> captured<-(1:nind)*captured
> # Preparamos para hacer la representación del número de capturas por trampa
> datn<-apply(y3d, c(2,3), sum)
> tot<-apply(datn, 1,sum)</pre>
```



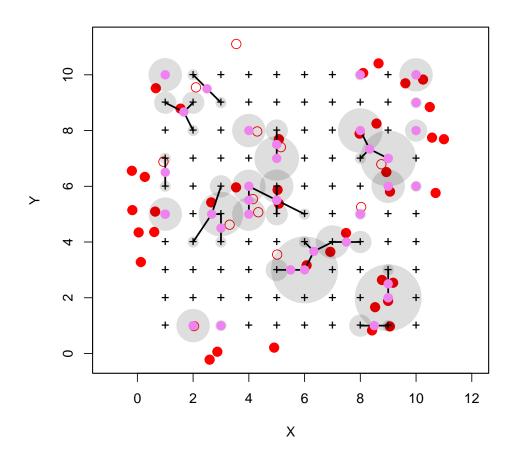


Figura 1: Spiderplot (ver exlicación en texto)



2. Modelo en BUGS usando Nimble

```
> library(nimble)
> code <- nimbleCode({  # definimos el modelo</pre>
+
    alpha0 \sim dnorm(0,0.1)
    logit(p0) <- alpha0</pre>
+
    alpha1 \sim dnorm(0,0.1)
    sigma <- sqrt(1/(2*alpha1))
+
    psi ~ dunif(0,1)
+
    for(i in 1:M){
      z[i] ~ dbern(psi)
+
      s[i,1] ~ dunif(xlim[1],xlim[2])
      s[i,2] ~ dunif(ylim[1],ylim[2])
+
      d2[i,1:J] \leftarrow pow(s[i,1]-X[1:J,1],2) + pow(s[i,2]-X[1:J,2],2)
      p[i,1:J] <- p0*exp(-alpha1*d2[i,1:J])*z[i]
+
      for(j in 1:J){
+
        y[i,j] ~ dbinom(p[i,j],K)
+
        #y[i,j] ~ dpois(p[i,j]*K) # Alternativamente podemos usar una
+
                                     # distribución de Poisson para trabajar
+
                                     # con conteos
+
+
      }
+
    }
+
  N < - sum(z[1:M])
    D <- N/area
+ })
Preparación de datos, constantes e inicios:
> # Inicios para las ubicaciones latentes
> sst <- cbind(runif(M,xlim[1],xlim[2]),runif(M,ylim[1],ylim[2]))</pre>
> for(i in 1:nind){
    sst[i,1] \leftarrow mean(X[y[i,]>0,1])
    sst[i,2] \leftarrow mean(X[y[i,]>0,2])
```



```
+ }
> str(constants <- list(M=M,</pre>
                                  # aumentado de datos
                        K=K,
                                   # ocasiones de muestreo
                        J=J.
                                  # número de trampas
+
                        area=area)) # área del espacio de estados
List of 4
 $ M
      : num 150
     : num 15
 $ J
     : int 100
 $ area: num 132
> str( dataN <-
                  list(y=yaug,
                                   # matriz de capturas reducida
                        X=X,
                                   # matriz de coordenadas de las trampas
                        xlim=xlim, # extremos x del espacio de estados
                        ylim=ylim)) # extremos y del espacio de estados
List of 4
 $ y : num [1:150, 1:100] 0 0 0 0 0 0 0 0 0 ...
 $ X : int [1:100, 1:2] 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 ...
 $ xlim: num [1:2] -0.25 11.25
 $ ylim: num [1:2] -0.25 11.25
               <- list(p0=0.5,
                                   # probabilidad basal de detección
> str( inits
                        alpha1=1, # parametrización de sigma
                                   # ubicaciones de inicio
+
                        z=c(rep(1, nind), rbinom((M-nind), 1, 0.2))))
List of 4
 0g $
      : num 0.5
 $ alpha1: num 1
         : num [1:150, 1:2] 5 10 9 8.5 2.67 ...
       : num [1:150] 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 ...
```

3. Compilación y ejecución

```
> # Preparamos el modelo para ejecución en Nimble
> Rmodel <- nimbleModel(code=code,</pre>
```



```
constants=constants,
                         data=dataN,
                         inits=inits,
                         check=FALSE,
                         calculate=FALSE)
> Cmodel <- compileNimble(Rmodel)</pre>
> # Establecemos los parámetros a monitorizar
> params<-c('N', 'D', 'sigma', 'psi', 'p0', 's', 'z')
> mcmcspec<-configureMCMC(Rmodel, monitors=params)</pre>
==== Monitors =====
thin = 1: D, N, p0, psi, s, sigma, z
==== Samplers =====
RW sampler (303)
  - alpha0
  - alpha1
  - psi
  - s[]
        (300 elements)
binary sampler (150)
  - z[] (150 elements)
> # Cambiamos el muestreador de z (opcional)
> mcmcspec$removeSamplers('z')
> for(node in Rmodel$expandNodeNames('z')) mcmcspec$addSampler(target = node,
                                                                 type = 'slice')
> mcmcspec$removeSamplers("s")
> ACnodes <- paste0("s[", 1:constants$M, ", 1:2]")
> for(node in ACnodes) {
      mcmcspec$addSampler(target = node,
                          type = "RW_block",
+
                           control = list(adaptScaleOnly = TRUE),
                           silent = TRUE
+ }
> # Construimos el modelo
> scrMCMC <- buildMCMC(mcmcspec)
> # Compilamos
> CSCRMCMC <- compileNimble(scrMCMC, project = Rmodel)
> # Ejecutamos el modelo
```

```
# Iteraciones a desechar
> nb=1000
> ni=5000 +nb # Iteraciones
> nc=3
         # Cadenas
> start.time2<-Sys.time()
> outNim <- runMCMC(CSCRMCMC,</pre>
            niter = ni,
            nburnin = nb,
            nchains = nc,
            inits=inits,
            setSeed = TRUE,
            progressBar = TRUE,
            samplesAsCodaMCMC = TRUE)
|-----|----|-----|
_____
|-----|----|-----|
|-----|
|-----|----|
_____
> end.time<-Sys.time()
> end.time-start.time2 # tiempo de ejecución
Time difference of 2.982743 mins
```



4. Resultados

```
> summary(outNim[,c('N','D','p0','psi', 'sigma')])
Iterations = 1:5000
Thinning interval = 1
Number of chains = 3
Sample size per chain = 5000
```

1. Empirical mean and standard deviation for each variable, plus standard error of the mean:

```
MeanSDNaive SETime-series SEN50.79384.579480.03739130.1154936D0.38410.034630.00028270.0008733p00.14360.023820.00019450.0008703psi0.34110.048720.00039780.0011643sigma0.43070.028100.00022940.0010936
```

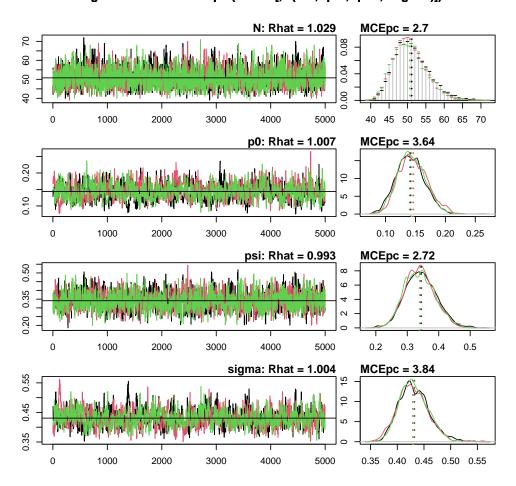
2. Quantiles for each variable:

```
2.5%
                 25%
                         50%
                                 75%
                                       97.5%
     43.0000 48.0000 50.0000 54.0000 61.0000
N
D
      0.3251 0.3629 0.3781 0.4083
                                     0.4612
                      0.1423
p0
      0.1005
              0.1269
                              0.1593
                                      0.1926
      0.2515
              0.3065
                      0.3394
                              0.3731
                                      0.4396
psi
sigma
      0.3805
              0.4112
                     0.4284
                              0.4484
                                     0.4905
```

- > # Inspeccionamos la convergencia de las cadenas de Markov
- > diagPlot(mcmcOutput(outNim[,c('N','p0','psi', 'sigma')]))



Diagnostics for mcmcOutput(outNim[, c("N", "p0", "psi", "sigma")])



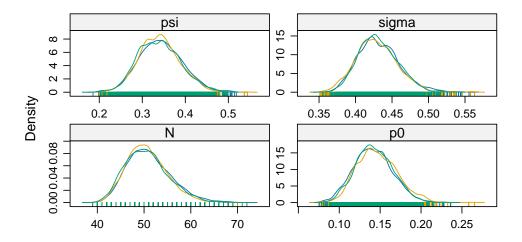
> gelman.diag(outNim[,c('N','p0','psi', 'sigma')], multivariate = FALSE)
Potential scale reduction factors:

	Point	est.	Upper	C.I.
N		1.00		1.00
p0		1.01		1.04
psi		1.00		1.00
sigma		1.00		1.01

> cat("Población (N) que simulamos = ", data\$N, "individuos", "\n")



```
Población (N) que simulamos = 50 individuos
> cat("p0 simulada = ", data$p0, "\n")
p0 simulada = 0.1
> cat("sigma simulada = ", data$sigma, "\n")
sigma simulada = 0.5
> cat("Datos usados = ", sum(yaug), "foto-capturas con identificación", "\n")
Datos usados = 94 foto-capturas con identificación
> samplesn<-data.matrix(outNim)
> # Coeficiente variación para N
> sd(samplesn[,2])/mean(samplesn[,2])
[1] 0.0901582
Para observar las distribuciones creadas
> densityplot(outNim[,c('N','p0','psi', 'sigma')])
```



El resultado gráfico es un ráster de probabilidades de la ubicación de los animales en el espacio:

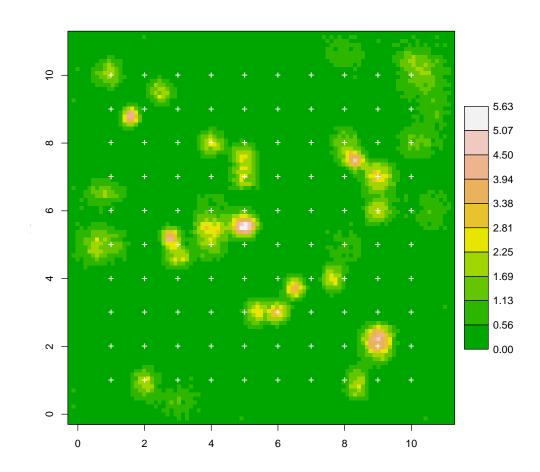
```
> s1 <- samplesn[,c(5:154)]  ; Sx<-as.matrix(s1) > s2 <- samplesn[,c(155:304)]  ; Sy<-as.matrix(s2) > z <- samplesn[,c(306:455)]  ; z<- as.matrix(z) > delta<-1.3 > Xl<-min(X[,1])-delta > Xu<-max(X[,1])+delta > Yl<-min(X[,2])-delta > Yu<-max(X[,2])+delta
```



- > obj <-list(Sx=Sx,Sy=Sy,z=z)
- > par(mfrow=c(1,1))
- > Spat<-SCRdensity(obj, nx=100, ny=100, Xl=Xl, Xu=Xu, Yl=Yl, Yu=Yu)

mean: 0.3774807

> points(X, pch="+", col="white")





5. REFERENCIAS

- De Valpine, P., Turek, D., Paciorek, C. J., Anderson-Bergman, D., Lang, T., & Bodik, R. (2017). Programming with models: writing statistical algorithms for general model structures with NIMBLE. *Journal of Computational and Graphical Statistics*, 26, 403–413.DOI:10.1080/10618600.2016.1172487
- Efford, M. G. (2020). secr: Spatially explicit capture-recapture models. R package version 4.3.1. Retrieved from https://cran.r-project.org/package=secr
- R Core Team. (2020). R: A language and environment for statistical computing. R Foundation for Statistical Computing. Vienna, Austria. Retrieved from https://www.r-project.org/.
- Royle, J. A., Chandler, R. B., Sollmann, R., & Gardner, B. (2014). Spatial capture-recapture. Waltham, Massachusetts: Elsevier, Academic Press. doi:10.1016/B978-0-12-405939-9.00026-8
- Sutherland, C. S., Royle, J. A., & Linden, D. W. (2018). oSCR: Multi-Session Sex-Structured Spatial Capture-Recapture Models. R package version 0.42.0.