

## SEGUIMIENTO DE LA DIVERSIDAD BIOLÓGICA

### Modelos de ocupación

José Jiménez García-Herrera (IREC-CSIC)

Universidad de Castilla-La Mancha

Los modelos de ocupación describen presencia/ausencia de una especie en un territorio. Son muy útiles como descriptores de correlaciones y procesos ecológicos. También se usan como alternativas baratas y sencillas de la abundancia. Se basan en el uso de dos procesos binomiales anidados: la especie está o no está en un sitio, y caso de estar (condicional), se detecta o no en los muestreos. La estima se infiere a partir de réplicas espaciales (sitios de muestreo) y temporales (ocasiones de muestreo), entre las cuales las poblaciones deben ser cerradas (sin entradas o salidas geográficas o demográficas). Los modelos de ocupación pueden abiertos, al añadirles una componente temporal (modelos dinámicos o multiestación). Se han desarrollado además modelos multiestado, multimétodo, multiespecie, etc.

Repetid los análisis que se ejecutan aquí con R (R Core Team, 2020), cambiando cada uno de vosotros el valor de rnd que controla la aleatoriedad de la simulación. Pegad los resultados en un procesador de texto (valores que habeis seleccionado, resultados numéricos y gráficos) y enviádmelo por e-mail a: Jose.Jimenez@csic.es.

Los scripts que se usan aquí están extraídos del libro de Kéry, M., & Schaub, M. (2012). Bayesian population analysis using WinBUGS. A hierarchical perspective. Bayesian Population Analysis using WinBUGS. Academic Press / Elsevier. http://doi.org/10.1016/B978-0-12-387020-9.00014-6.

# 1. Modelo sin covariables

#### Simulación de datos

En los procesos de modelado, emplear simulaciones nos va a permitir comparar datos "perfectos" (no afectados por errores o heterogeneidad) con los resultados de los modelos usando esos datos. Por otro lado las simulaciones también, en una segunda instancia, nos van a servir para preparar el trabajo de campo y prever el tamaño de muestra a partir de un error máximo deseado. Por último, las simulaciones son muy adecuadas para el aprendizaje. Elegimos



el tamaño de muestra y preparamos la matriz para contener los datos observados.

```
> set.seed(24)
> M <- 100
                                       # Número de sitios
> J <- 4
                                       # repeticiones temporales
> y <- matrix(NA, nrow = M, ncol = J) # Matriz para contener los datos
                                       # observados
```

Valores de los parámetros

```
# Probabilidad de ocupación o presencia
# Probabilidad de detección
> psi <- 0.6
> p < -0.4
```

### Proceso ecológico

Lo que hay. Generamos datos de presencia/ausencia de la especie objetivo.

```
> z \leftarrow rbinom(n = M, size = 1, prob = psi) # R no tiene Bernoulli
```

#### Proceso de observación

Lo que vemos. Generamos datos de detección/no detección.

```
> for(j in 1:J){
     y[,j] \leftarrow rbinom(n = M, size = 1, prob = z*p)
Veamos los datos
> sum(z)
                            # Sitios realmente ocupados
```

```
[1] 67
> sum(apply(y, 1, max)) # Sitios que se observa la ocupación
[1] 59
> head(cbind(z=z, y)) # Realidad y observación para los sitios 1:6
```

```
[1,] 1 1 1 0 0
[2,] 1 1 1 0 0
[3,] 0 0 0 0 0
```



```
[4,] 1 0 0 0 0
[5,] 0 0 0 0 0
[6,] 0 0 0 0 0
```

# Modelo en una aproximación bayesiana (usando JAGS)

Preparamos los datos para el análisis

```
> str( win.data <- list(y = y, M = nrow(y), J = ncol(y)) )
List of 3
$ y: int [1:100, 1:4] 1 1 0 0 0 0 0 0 1 ...
$ M: int 100
$ J: int 4</pre>
```

## Especificamos el modelo en BUGS

```
Aqui vamos a usar JAGS (Plummer, 2003) con jagsUI (Kellner, 2020).
```

```
> cat(file = "model.txt",
+ "
+ model {
     # Información a priori
    psi ~ dunif(0, 1)
    p ~ dunif(0, 1)
    # Probabilidad
                                 # Bucle sobre los sitios
    for (i in 1:M) {
                            # Proceso ecológico
# Bucle sobre los muestreos replicados
        z[i] ~ dbern(psi)
        for (j in 1:J) {
           y[i,j] ~ dbern(z[i]*p) # Proceso de observación
     }
+
+ }
+ ")
Valores de inicio
> zst <- apply(y, 1, max) # Para evitar conflictos
                             # entre datos/modelo/inicio
```



```
> inits <- function(){list(z = zst)}</pre>
Parámetros a monitorizar
> params <- c("psi", "p")
Configuración MCMC
> ni <- 5000 ; nt <- 1 ; nb <- 1000 ; nc <- 3
Ejecución del modelo
> library(jagsUI)
> fm2 <- jags(win.data, inits, params, "model.txt", n.chains = nc,</pre>
     n.thin = nt, n.iter = ni, n.burnin = nb)
Processing function input.....
Done.
Compiling model graph
   Resolving undeclared variables
   Allocating nodes
Graph information:
   Observed stochastic nodes: 400
   Unobserved stochastic nodes: 102
   Total graph size: 606
Initializing model
Adaptive phase.....
Adaptive phase complete
 Burn-in phase, 1000 iterations x 3 chains
Sampling from joint posterior, 4000 iterations x 3 chains
```



DIC info: (pD = var(deviance)/2)pD = 154.2 and DIC = 524.694

```
Calculating statistics.....
Done.
> print(fm2, dig = 3)
JAGS output for model 'model.txt', generated by jagsUI.
Estimates based on 3 chains of 5000 iterations,
adaptation = 100 iterations (sufficient),
burn-in = 1000 iterations and thin rate = 1,
yielding 12000 total samples from the joint posterior.
MCMC ran for 0.06 minutes at time 2020-12-28 23:08:49.
                           2.5%
                                    50%
            mean
                     sd
                                          97.5% overlap0 f Rhat n.eff
           0.696 0.065
                          0.574
                                  0.695
                                          0.825
                                                   FALSE 1 1.002 1770
psi
                                          0.452
           0.378 0.038
                          0.304
                                  0.378
                                                   FALSE 1 1.002
                                                                   970
deviance 370.445 17.578 340.729 368.611 408.286
                                                   FALSE 1 1.003 1134
Successful convergence based on Rhat values (all < 1.1).
Rhat is the potential scale reduction factor (at convergence, Rhat=1).
For each parameter, n.eff is a crude measure of effective sample size.
overlap0 checks if 0 falls in the parameter's 95% credible interval.
f is the proportion of the posterior with the same sign as the mean;
i.e., our confidence that the parameter is positive or negative.
```

# Modelo en una aproximación frecuentista (usando unmarked)

DIC is an estimate of expected predictive error (lower is better).

Vamos a usar los mismos datos con unmarked (Fiske and Chandler, 2011), y comparar los resultados:



```
unmarkedFrame Object
100 sites
Maximum number of observations per site: 4
Mean number of observations per site: 4
Sites with at least one detection: 59
Tabulation of y observations:
295 105
> (fm <- occu(~1 ~1, umf)) # Ejecutamos el modelo</pre>
Call:
occu(formula = ~1 ~ 1, data = umf)
Occupancy:
Estimate SE z P(>|z|)
    0.816 0.307 2.66 0.00776
Detection:
Estimate SE
                 z P(>|z|)
   -0.496 0.164 -3.03 0.00245
AIC: 448.9412
> # En escala real
> backTransform(fm, type="state")
Backtransformed linear combination(s) of Occupancy estimate(s)
             SE LinComb (Intercept)
 Estimate
    0.693 0.0652 0.816
Transformation: logistic
> backTransform(fm, type="det")
Backtransformed linear combination(s) of Detection estimate(s)
```



Estimate SE LinComb (Intercept) 0.379 0.0385 -0.496 1

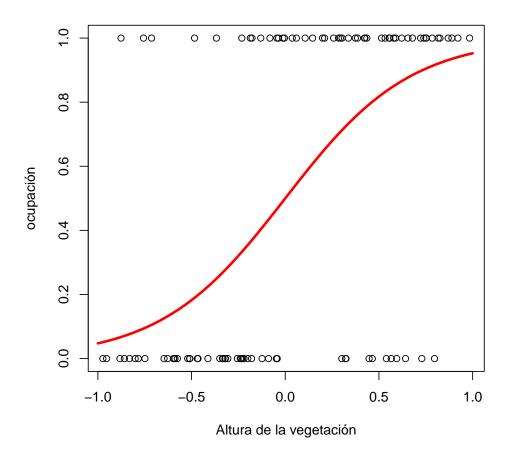
Transformation: logistic



### 2. Modelo con covariables

#### Simulación de datos

```
Generamos datos
> set.seed(1)
> M <- 100
                        # Número de sitios
> J <- 3
                        # Número de presencias/ausencias
> y <- matrix(NA, nrow = M, ncol = J) # para contener los datos
                                        # de observaciones
Creamos una covariable para la ocupación de "altura de la vegetación" y la llamamos vegHt:
> vegHt <- sort(runif(M, -1, 1)) # lo ordenamos porque nos conviene
>
                                   # para los gráficos
Elegimos valores de parámetros para el modelo
> beta0 <- 0
                        # Intercepto en escala logit
> beta1 <- 3
                        # Pendiente en escala logit para vegHt
> psi <- plogis(beta0 + beta1 * vegHt) # Probabilidad de ocupación
Simulamos para cada sitio y las verdaderas presencias/ausencias
> z <- rbinom(M, 1, psi)
                                  # Verdadera presencia/ausencia
Vemos los datos reales que hemos creado
> table(z)
z
 0 1
49 51
Ploteamos el verdadero estado (relación entre la covariable y la ocupación)
> plot(vegHt, z, xlab="Altura de la vegetación", ylab="ocupación")
> plot(function(x) plogis(beta0 + beta1*x), -1, 1, add=T, lwd=3, col = "red")
```



Vamos ahora a simular la detección, creando una covariable para ella. Será el "viento", para el que suponemos que va a disminuir la detección con la velocidad del viento.

```
> viento <- array(runif(M * J, -1, 1), dim = c(M, J))
> alpha0 <- -2 # intercepto en escala logit
> alpha1 <- -3 # Pendiente en escala logit para viento
> p <- plogis(alpha0 + alpha1 * viento) # Probabilidad de detección
```

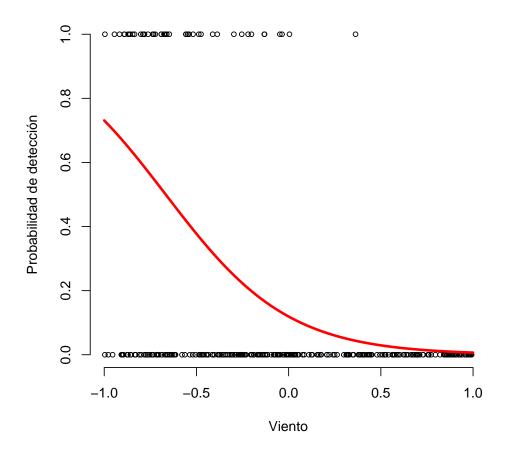
Simulamos ahora la detección con esta covariable. Realizamos J=3 réplicas del muestreo en cada sitio

```
> for(j in 1:J) {
```



```
+ y[,j] <- rbinom(M, z, p[,j])
+ }
> sum(apply(y, 1, max))  # Número de sitios con presencias observadas
[1] 32
Ploteamos los datos observados y efectos del viento en la probabilidad de detección
> plot(viento, y, xlab="Viento", ylab="Probabilidad de detección",
```

+ frame = F, cex = 0.75)
> plot(function(x) plogis(alpha0 + alpha1\*x), -1, 1, add=T, lwd=3, col = "red")





Inspeccionamos los datos: ocupación real y lo que percibimos (y)

## Modelo en una aproximación bayesiana usando NIMBLE

En esta ocasión, en vez de JAGS vamos a utilizar NIMBLE (https://r-nimble.org/) (de Valpine et al., 2017; de Valpine et al., 2020) que es un software con una extraordinaria potencialidad. Al igual que el modelo anterior, el modelo con covariable también se puede ejecutar con unmarked.

Preparamos datos y constantes:

```
<- list(y = y, vegHt = vegHt, viento = viento))
> str(data
List of 3
        : int [1:100, 1:3] 0 0 0 0 0 0 0 1 0 ...
$ vegHt : num [1:100] -0.973 -0.953 -0.882 -0.876 -0.859 ...
$ viento: num [1:100, 1:3] -0.465 -0.5627 0.0336 -0.4621 -0.6377 ...
> str(constants<-list(M = nrow(y), J = ncol(y),
+
                       XvegHt = seq(-1, 1, length.out=100),
                       Xviento = seq(-1, 1, length.out=100)))
List of 4
$ M
          : int 100
          : int 3
$ XvegHt : num [1:100] -1 -0.98 -0.96 -0.939 -0.919 ...
$ Xviento: num [1:100] -1 -0.98 -0.96 -0.939 -0.919 ...
```



```
> library(nimble)
> code <- nimbleCode({</pre>
+
    # A priori
    mean.p ~ dunif(0, 1)
                            # prior del intercepto de deteccion
    alpha0 <- logit(mean.p) # Intercepto de deteccion</pre>
    alpha1 ~ dunif(-20, 20) # Prior de la covariable deteccion **viento**
    mean.psi ~ dunif(0, 1) # distribución de la ocupacion
    beta0 <- logit(mean.psi) # Prior del intercepto de ocupación
    beta1 ~ dunif(-20, 20) # Prior para la covariable ocupación **vegHt**
+
+
+
    # Probabilidad
    for (i in 1:M) {
+
      # Modelo de estado o proceso ecológico
+
      z[i] ~ dbern(psi[i])
                                 # Verdadera ocupacion (z) en el sitio i
      logit(psi[i]) <- beta0 + beta1 * vegHt[i]
      for (j in 1:J) {
+
        # Modelo de observacion para la observacion real
                                       # deteccion-no deteccion en i y j
        y[i,j] ~ dbern(p.eff[i,j])
        p.eff[i,j] \leftarrow z[i] * p[i,j]
+
        logit(p[i,j]) <- alpha0 + alpha1 * viento[i,j]</pre>
      }
+
    }
+
+
+
    # Cantidades derivadas
    N.occ \leftarrow sum(z[1:M])
                                # Numero de sitios ocupados
   psi.fs <- N.occ/M</pre>
                                # Proporcion de sitios ocupados
    for(k in 1:100){
      logit(psi.pred[k]) <- beta0 + beta1 * XvegHt[k] # predicciones de psi</pre>
      logit(p.pred[k]) <- alpha0 + alpha1 * Xviento[k] # predicciones de p</pre>
+ })
```

Valores de inicio: deben suministrarse para las mismas dimensiones y similares cantidades que los *priori* dados

```
> zst <- apply(y, 1, max)
> str(inits <- list(z = zst, mean.p = runif(1), alpha1 = runif(1),</pre>
```



```
mean.psi = runif(1), beta1 = runif(1)))
List of 5
 $ z
         : int [1:100] 0 0 0 0 0 0 0 1 0 ...
 $ mean.p : num 0.392
 $ alpha1 : num 0.568
 $ mean.psi: num 0.0952
 $ beta1
          : num 0.194
Parámetros a monitorizar
> params <- c('alpha0', 'alpha1', 'beta0', 'beta1', 'N.occ', 'psi.fs',
    'psi.pred', 'p.pred', 'z')
Ejecución del modelo en Nimble
> Rmodel <- nimbleModel(code=code, constants=constants, data=data,
                         inits=inits, check=FALSE, calculate=FALSE)
> Cmodel <- compileNimble(Rmodel)</pre>
> mcmcspec<-configureMCMC(Rmodel, monitors=params, nthin=10)
==== Monitors =====
thin = 1: alpha0, alpha1, beta0, beta1, N.occ, psi.fs, psi.pred, p.pred, z
==== Samplers =====
RW sampler (4)
  - mean.p
  - alpha1
  - mean.psi
  - beta1
binary sampler (100)
  - z[] (100 elements)
> pumpMCMC <- buildMCMC(mcmcspec)</pre>
> CpumpMCMC <- compileNimble(pumpMCMC, project = Rmodel)
> ## Ejecutamos con estas características
> nb=10000
> ni=25000+nb
> nc=3
> start.time<-Sys.time()
> outNim <- runMCMC(CpumpMCMC, niter = ni , nburnin = nb ,
                    nchains = nc, inits=inits,
```

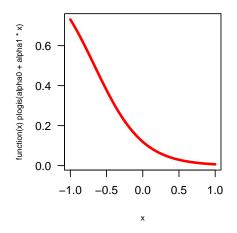


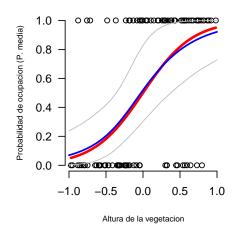
```
setSeed = TRUE, progressBar = TRUE,
                samplesAsCodaMCMC = TRUE)
|-----|
  ------
|-----|----|
  -----
|-----|----|
  -----|
> end.time<-Sys.time()
> end.time-start.time
Time difference of 30.13033 secs
Comparamos la realidad con la inferencia bayesiana en la tabla:
> realidad <- c('alpha0'=alpha0, 'alpha1'=alpha1, 'beta0'=beta0,
             'beta1'=beta1, 'N.occ'=sum(z), 'psi.fs'=sum(z)/M)
> samples <- rbind(as.matrix(outNim$chain1),
+
             as.matrix(outNim$chain2),
             as.matrix(outNim$chain2))
> ref0<-apply(samples[,2:5],2,mean)</pre>
> ref1<-sum(apply(samples[,207:306],2,mean))</pre>
> print(cbind('realidad'=realidad, 'estimado'=c(ref0, ref1, ref1/M)))
     realidad
               estimado
alpha0
       -2.00 -1.74866452
alpha1
       -3.00 -3.04771926
beta0
        0.00 0.09958541
       3.00 3.13230578
beta1
N.occ
       51.00 52.19468000
psi.fs
       0.51 0.52194680
Ploteado
> par(mfrow = c(2, 2), mar = c(5, 5, 2, 2), las = 1,
   cex.1ab = 0.75, cex = 0.8)
> plot(function(x) plogis(alpha0 + alpha1*x), -1, 1,
   1wd=3, col = "red")
> plot(vegHt, z, xlab="Altura de la vegetacion",
```

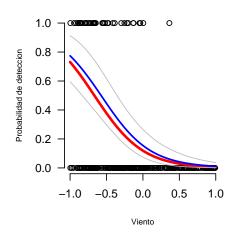


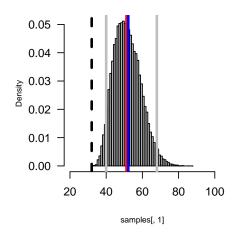
```
ylab="Probabilidad de ocupacion (P. media)",
  las = 1, frame = F)
                         # Verdadera presencia/ausencia
> lines(vegHt, psi, lwd=3, col="red")
                                         # psi real
> lines(constants$XvegHt, apply(samples[,107:206],2,mean),
    col="blue", lwd = 2)
> lower.psi<-apply(samples[,107:206],2,quantile, 0.025)</pre>
> upper.psi<-apply(samples[,107:206],2,quantile, 0.975)</pre>
> matlines(constants$XvegHt, cbind(lower.psi,upper.psi),
           col="grey", lty = 1)
> plot(viento, y, xlab="Viento",
       ylab="Probabilidad de deteccion", frame = F)
> plot(function(x) plogis(alpha0 + alpha1*x), -1, 1,
       add=T, 1wd=3, col = "red")
> lines(constants$Xviento, apply(samples[,6:105],2,mean),
        col="blue", lwd = 2)
> lower.p<-apply(samples[,6:105],2,quantile, 0.025)</pre>
> upper.p<-apply(samples[,6:105],2,quantile, 0.975)
> matlines(constants$Xviento, cbind(lower.p,upper.p),
           col="grey", lty = 1)
> # Ploteado de posteriores del numero de sitios ocupados
> hist(samples[,1], col = "grey", breaks = 60, xlim = c(20, 100),
+ main = "", freq = F)
> abline(v = mean(samples[,1]), col = "blue", lwd = 3)
> lower.Nocc<-quantile(samples[,1],0.025)</pre>
> upper.Nocc<-quantile(samples[,1],0.975)</pre>
> abline(v = c(lower.Nocc,upper.Nocc), col = "grey", lwd = 3)
> abline(v = sum(apply(y, 1, max)), lty = 2, lwd = 3)
> abline(v = sum(z), col = "red", lwd = 2)
```













## 3. REFERENCIAS

- de Valpine, P., Paciorek, C. J., Turek, D., Michaud, N., Anderson-Bergman, C., Obermeyer, F., ... Bodik, R. (2017). Programming with models: writing statistical algorithms for general model structures with NIMBLE. *Journal of Computational and Graphical Statistics*, 26(2), 403–413. doi:10.1080/10618600.2016.1172487.
- de Valpine, P., Paciorek, C. J., Turek, D., Michaud, N., Anderson-Bergman, C., Obermeyer, F., ... Paganin, S. (2020). NIMBLE: MCMC, Particle Filtering, and Programmable Hierarchical Modeling. doi:10.5281/zenodo.1211190.
- Fiske, I. J., & Chandler, R. B. (2011). unmarked: An R package for fitting hierarchical models of wildlife occurrence and abundance. *Journal of Statistical Software*, 43(10), 1–23. doi:10.1002/wics.10.
- Kellner, K. (2020). jagsUI: A Wrapper Around 'rjags' to Streamline 'JAGS' Analyses. R package version 1.5.1.9100. Retrieved from https://github.com/kenkellner/jagsUI.
- Kéry, M., & Schaub, M. (2012). Bayesian population analysis using WinBUGS. A hierarchical perspective. Academic Press / Elsevier. doi:10.1016/B978-0-12-387020-9.00014-6.
- Plummer, M. (2003). JAGS: A program for analysis of Bayesian graphical models using Gibbs sampling. 3rd International Workshop on Distributed Statistical Computing (DSC 2003). Vienna, Austria. Retrieved from http://www.ci.tuwien.ac.at/Conferences/DSC-2003/Proceedings/
- 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/.