Curso de Pós-Graduação em Ciências Veterinárias - UFRRJ

Métodos Estatísticos

Prof: Wagner Tassinari

wagner.tassinari@ini.fiocruz.br

Medidas de Associação

Medidas de Associação

Introdução

- Um problema no qual nos deparamos frequentemente é verificar se determinada característica de uma população está ou não relacionada com a outra(s) e em que grau;
- Até a década de 1970, boa parte da teoria estatística usada partia do princípio de que as variáveis eram contínuas e, se possível, tinham distribuição normal. O motivo para isto é que podia-se lançar mão de uma série de métodos referêntes a dist. normal;
- Metodologias para lidar com variáveis não-normais ou não existiam ou se referiam a problemas bastante específicos.

Medidas de Associação - Variáveis Qualitativas

Medidas de Associação - Variáveis Qualitativas

- Se as duas variáveis em estudo são independentes, espera-se que a distribuição marginal de uma delas (sem discriminar por valores da outra) seja igual às distribuições condicionadas por valores da outra;
- A partir dessa idéia, podemos construir uma medida de associação entre duas variáveis qualitativas, conhecida como Qui-quadrado.

Teste Qui-Quadrado

- É um teste de associação entre variáveis independentes e cujas variáveis são qualitativas (nominal e/ou ordinal);
- Seu objetivo é verificar se a distribuição das frequências observadas se desvia significativamente das frequências esperadas;
- O qui-quadrado testa a associação entre variáveis, mas não permite obter qualquer evidência quanto a força ou sentido dessa inter-relação;
- Alguns autores trabalham como sendo o Coeficiente de Contingência (C), sendo $0 \le C \le 1$.

Teste Qui-Quadrado

A estatística de qui-quadrado é dado por:

$$\chi^2 = \frac{\sum_{i=1}^{k} (f_{observado} - f_{esperado})^2}{f_{esperado}}$$

- H_0 : As duas variáveis não são associadas (C=0)
- H_1 : As duas variáveis são associadas ($C \neq 0$)

Exemplo

O efeito de uma nova droga contra a febre aftosa está sendo testada em um rebanho através de um estudo prospectivo, ou seja, os animais são selecionados aleatoriamente para participar do estudo, e registra-se sua evolução. Para saber se a droga tem efeito ou não, alguns dos animais selecionados recebem a droga, outros recebem um placebo de maneira randomizada. Veja a tabela a seguir.

- H_0 : O tratamento não funciona, ou seja, o tratamento não está associado com a condição do animal. (C=0)
- H_1 : O tratamento é eficaz, ou seja, o tratamento está associado com a condição do animal. ($C \neq 0$)

Observações:

- A correção de continuidade de yates é utilizada quando a frequencia observada de uma das 'caselas' for < 5;
- O teste exato de fisher é utilizado quando o nosso n é muito pequeno.

Exemplo:

Exemplo: Suponha a seguinte tabela de contingência

Tratamento	Melhora	Não-melhora	total
Droga	48	8	56
Placebo	38	13	51
total	86	21	107

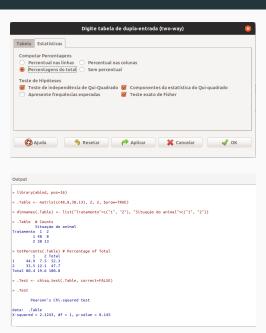
3

Solução utilizando o Rcommander

- Não precisa importar banco algum
 - Rcommander \rightarrow Estatísticas \rightarrow Tabelas de Contingência \rightarrow Digite e analise tabela de dupla entrada



Solução utilizando o Rcommander



Solução utilizando o Rcommander e no plugin EZT

```
> round(.Test$residuals^2, 2) # Chi-square Components
         Situação do animal
Tratamento 1 2
         1 0.20 0.81
        2 0.22 0.89
> remove(.Test)
> fisher.test(.Table)
       Fisher's Exact Test for Count Data
data: .Table
p-value = 0.2226
alternative hypothesis: true odds ratio is not equal to 1
95 percent confidence interval:
 0.6990424 6.3044903
sample estimates:
odds ratio
  2.038804
> remove(.Table)
```

- Como o p-valor=0,145, nao rejeita-se H_0 , verificamos que as variáveis não apresentam associação.
- Solução utilizando o plugin Rcommander.EZT
 - \blacksquare Rcommander \to Statistical analysis \to Discrete variables \to Enter and analyze two-way table

Exemplo com um banco de dados

Banco salex.csv

Estes dados são provenientes de um surto de algum tipo de intoxicação alimentar, povavelmente originada pela ingestão de comidas estragadas, no dia 17 de outubro de 1992. Todas as variáveis são codificadas com 1= sim e 2=não (variáveis dicotômicas ou binárias).

- ILL : Doente ou não doentes
- HAM : Ingeriu ou não ingeriu presunto assado
- BEEF : Ingeriu ou n\u00e3o ingeriu bife de carne de boi
- EGGS : Ingeriu ou não ingeriu ovos
- MUSHROOM : Ingeriu ou não ingeriu cogumelo
- PEPPER : Ingeriu ou não ingeriu pimenta
- PORKPIE : Ingeriu ou não ingeriu "torta" de carne de porco
- PASTA : Ingeriu ou não ingeriu macarrão
- RICE : Ingeriu ou n\u00e3o ingeriu arroz
- LETTUCE : Ingeriu ou n\u00e3o ingeriu alface
- TOMATO : Ingeriu ou não ingeriu salada de tomates
- COLESLAW : Ingeriu ou não ingeriu repolho
- CRISPS : Ingeriu ou n\u00e3o ingeriu batatas fritas
- PEACHCAKE : Ingeriu ou não ingeriu bolo de pêssego
- CHOCOLATE : Ingeriu ou não ingeriu bolo de chocolate
- FRUIT : Ingeriu ou n\u00e3o ingeriu salada de fruta tropical
- TRIFLE : Ingeriu ou não ingeriu "uma espécie de Wafles"
- ALMONDS : Ingeriu ou não ingeriu amêndoas

- Importar o arquivo "salex.xls"
 - Rcommander \rightarrow Arquivo \rightarrow Importar arquivos de dados \rightarrow from Excel data set



- Colocar os labels em todas as variáveis categóricas
- Rcommander → Conjunto de dados ativo → Variables → Convert numeric variables to factors



- Verificando a possível associação via teste de Qui-quadrado
 - \blacksquare Rcommander \to Statistical analysis \to Discrete variables \to Create two-way and compare two proportions



```
> .Table <- NULL
> .Table <- xtabs(~ILL+HAM. data=salex)
> .Table
           Sin Não
 Doente
           46 5
 Não Doente 17 9
> colPercents(.Table) # Column Percentages
           HAM
           Sin Não
 Doente
          73 35.7
  Não Doente 27 64.3
  Total
         100 100.0
  Count
        63 14.0
> .Test <- chisq.test(.Table, correct=TRUE)
> .Test
       Pearson's Chi-squared test with Yates' continuity correction
X-squared = 5.5561, df = 1, p-value = 0.01842
```

```
> fisher.test(.Table)
       Fisher's Exact Test for Count Data
data: .Table
p-value = 0.01206
alternative hypothesis: true odds ratio is not equal to 1
95 percent confidence interval:
 1,22777 20,82921
sample estimates:
odds ratio
  4.75649
> res <- NULL
> res <- fisher.test(.Table)
> Fisher.summary.table <- rbind(Fisher.summary.table, summary.table.twoway(table=.Table, res=res))
> colnames(Fisher.summary.table)[length(Fisher.summary.table)] <- gettext(domain="R-RcndrPlugin.EZR",

    colnames(Fisher.summarv.table)[length(Fisher.summarv.table)])

> Fisher.summary.table
             HAM-Sin HAM-Não Fisher.p.value
ILL-Doente
               46 5
                                    0.0121
ILL=Não Doente 17
```

- Como o p valor = 0,01842, rejeita-se H₀, verificamos que as variáveis apresentam associação, ou seja, o presunto pode ter levado a intoxicação alimentar.
- Verifique se os outros alimentos apresentam alguma associação também.

Medidas de Associação - Variáveis Quantitativas

Medidas de Associação - Variáveis Quantitativas

- A associação entre duas variáveis pode também ser expressa como um único valor, chamado de coeficiente de correlação linear;
- Coeficientes de correlação podem ou não ser baseados na distribuição das variáveis em estudo, dando origem a coeficientes paramétricos e não-paramétricos.

Coeficiente de Correlação de Pearson

O Coeficiente de Correlação de Pearson é dada por:

$$\rho = \frac{\sum (x_i - \overline{x})(y_i - \overline{y})}{\sqrt{\frac{\sum (x_i - \overline{x})^2}{n-1}} \sqrt{\frac{\sum (y_i - \overline{y})^2}{n-1}}} = \frac{cov(x_i, y_i)}{\sigma_x \sigma_y}$$

 A estatística do teste t em função do Coeficiente de Correlação de Pearson e dada por:

$$t_p = \rho_p \sqrt{\frac{n-2}{1-\rho_p^2}}$$

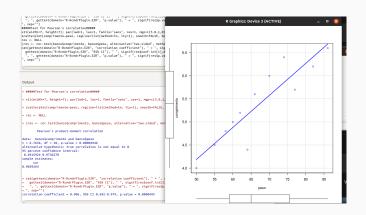
- Hipóteses:
- $H_0: \rho_p = 0$ (não existe correlação entre as variáveis)
- $H_1: \rho_p \neq 0$ (existe correlação entre as variáveis)

Exemplo:

Suponha que um pesquisador deseje saber se existe associação entre o peso e o comprimento de ratinhos. Foram coletados 12 ratinhos com pesos(g) iguais a: 50; 62; 70; 86; 60; 64; 66; 77; 58; 55; 82 e 74. E os comprimentos(cm) iguais a: 4,0; 5,2; 6,0; 6,6; 5,0; 4,4; 5,6; 5,7; 4,8; 4,5; 6,2 e 6,4.

- Importar o arquivo "pesocompratos.xlsx"
 - Rcommander → Arquivo → Importar arquivos de dados → from Excel data set
- Testando a correlação
 - Rcommander \rightarrow Statistical analysis \rightarrow Continuous variables \rightarrow Test for Pearson's correlation





■ Como r = 0,9059 e o $p - valor \le 0,001$, rejeita-se H_0 . Verificamos que as variáveis apresentam correlação muito alta.

Coeficiente de Correlação de Spearman

- O Coeficiente de Correlação de Spearman, que não supõe que que as variáveis envolvidas tenham uma distribuição em particular, sendo portanto um coeficiente de correlação não-paramétrico;
- Este coeficiente é particularmente útil quando uma (ou ambas) variável(eis) é(são) qualitativas de contagem ou ordinais;
- Este coeficiente é calculado sobre a ordenação (rank ou postos) dos dados obtidos, dentro de cada variável, daí calcula-se o Coeficiente de Correlação de Pearson entre posto-x e posto-y.

Coeficiente de Correlação de Spearman

 O Coeficiente de Correlação de Spearman ou "Rank Correlation" é dada por:

$$\rho_s = 1 - \frac{6\sum d_i^2}{n^3 - n}$$

- Sendo $d_i = n$ de ordem de $x_i n$ de y_i
- A estatística do teste z em função do Coeficiente de Correlação de Spearman é dada por:

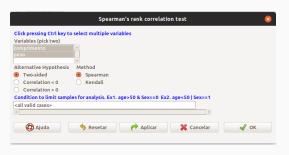
$$z_s = rac{\sqrt{n-3}}{2} ln(rac{1+
ho_s}{1-
ho_s}) \sim N(0,1)$$

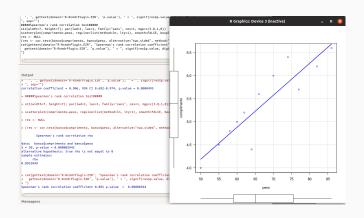
- Hipóteses:
 - $H_0: \rho_s = 0$ (não existe correlação entre as variáveis)
 - $H_1: \rho_s \neq 0$ (existe correlação entre as variáveis)

Exemplo:

 Voltando ao exemplo dos ratinhos, e supondo a não normalidade em pelo menos uma das variáveis, o pesquisador deseja saber se existe associação entre o peso e o comprimento de ratinhos utilizando o coeficiente de correlação de Spearman.

- Importar o arquivo "pesocompratos.xlsx"
 - Rcommander → Arquivo → Importar arquivos de dados → from Excel data set
- Testando a correlação
 - Rcommander \rightarrow Statistical analysis \rightarrow Testes Não-Paramétricos \rightarrow Sperman's rank correlation test





• Como $r_s = 0,8951$ e o $p-valor \le 0,001$, rejeita-se H_0 . Verificamos que as variáveis apresentam correlação muito alta.

O coeficiente de concordância de Kappa

- É utilizado para descrever a concordância entre dois ou mais avaliadores ou juizes quando realizam uma avaliação nominal ou ordinal de uma mesma amostra.
- Existem diversas doenças cujos diagnósticos dependem da avaliação do médico dos resultados de exames de imagem.
 Como exemplo ilustrativo da utilização do coeficiente de Kappa, apresentaremos uma situação onde dois médicos avaliam de forma independente o resultado de 180 exames de diagnóstico por imagem e o classificam como "normal", "alterado" e "inconclusivo".

O coeficiente de concordância de Kappa

$$\hat{K} = rac{\hat{p}_{observada} - \hat{p}_{esperada}}{1 - \hat{p}_{esperada}}$$

Interpretando o Coeficiente de Concordância de Kappa

Valor de Kappa	Interpretação	
Menor que zero	insignificante (poor)	
Entre 0 e 0,2	fraca (slight)	
Entre 0,21 e 0,4	razoável (fair)	
Entre 0,41 e 0,6	moderada (moderate)	
Entre 0,61 e 0,8	forte (substantial)	
Entre 0,81 e 1	quase perfeita (almost perfect)	

Exemplo de aplicação do Coeficiente de Concordância de Kappa

Em nosso exemplo, poderíamos formar uma base de dados com a seguinte estrutura:

Paciente	Médico X	Médico Y
1	Positivo	Positivo
2	Positivo	Negativo
3	Negativo	Positivo
4	Positivo	Positivo

- Importar o arquivo "concordancia.xlsx"
 - Rcommander \rightarrow Arquivo \rightarrow Importar arquivos de dados \rightarrow from Excel data set
- Primeiro vamos fazer a tabela de contingência
 - Rcommander \rightarrow Statistical analysis \rightarrow Discrete variables \rightarrow Create two-way and compare two proportions



```
Fisher.summary.table <- rabinof(fisher.summary.table, summary.table, summary.table, reserves))

**colonom(fisher.summary.table)[cequit/fisher.summary.table]] <- gettext(domain="R-BondrPlugin.E2B",
- colonom(fisher.summary.table)

**Fisher.summary.table

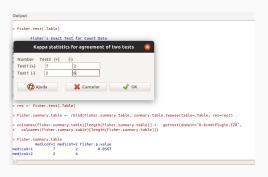
**sections**

**colonom(fisher.summary.table)

**sections**

**
```

- Testando a concordância
 - Rcommander \rightarrow Statistical analysis \rightarrow Accuracy of diagnostic test \rightarrow Kappa statistics for agreement of two tests



```
> #####Kappa statistics for agreement of two tests####
> .Table <- NULL
> .Table <- matrix(c(7, 2, 2, 6), 2, 2, byrow=TRUE)
> colnames(.Table) <- gettext(domain="R-RcmdrPlugin.EZR",c("Test2 (+)", "Test2 (-)"))
> rownames(.Table) <- gettext(domain="R-RcmdrPlugin.EZR".c("Test1 (+)", "Test1 (-)"))
> .Table
          Test2 (+) Test2 (-)
Test1 (+)
Test1 (-)
> res <- NULL
> res <- epi,kappa(,Table, conf,level = 0.95)
> colnames(res$kappa) <- gettext(domain="R-RcmdrPlugin.EZR", colnames(res$kappa))
> res[1]
$kappa
                lower
1 0.5277778 0.1230978 0.9324578
```

 Como kappa = 0,5277, podemos dizer que a concordância entre os dois médicos foi moderada.